Aus der Klinik für Anaesthesiologie der Ludwig-Maximilians-Universität München

Direktor: Herr Prof. Dr. B. Zwißler

Einfluss einer perioperativen Omega-3-Fettsäure Infusion auf die hämodynamische Funktion bei kardiochirurgischen Bypasspatienten

Eine doppelblind, placebokontrollierte, randomisierte Singlecenter Studie

Dissertation
zum Erwerb des Doktorgrades der Medizin

an der Medizinischen Fakultät der Ludwig-Maximilians-Universität zu München



vorgelegt von Marco Galle

Neustadt am Rübenberge 2009

Mit Genehmigung der Medizinischen Fakultät der Universität München

Berichterstatter Prof. Dr. med. Alwin E. Goetz

Mitberichterstatter Priv. Doz. Dr. Paolo Brenner

Priv. Doz. Dr. Christian Kupatt

Mitbetreuung durch

den promovierten

Mitarbeiter Dr. med. Matthias Göpfert

Dekan Prof. Dr. med. Dr. h.c. M. Reiser, FACR, FRCR

Tag der mündlichen

Prüfung 22.10.2009



| 1. EINLEITUNG 9 2. AKTUELLER STAND DER WISSENSCHAFT 11 2.1. Systemische Inflammationsreaktion (SIRS) 11 2.1.1. Einteilung der Inflammationsreaktionen 11 2.1.2. Auswirkungen der Inflammation 13 2.2. Extrakorporale Zirkulation und SIRS 13 2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation 15 2.2.1. Komplementaktivierung 15 2.2.1. Komplementaktivierung 15 2.2.1. S. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1. A. Indiverung des Immunsystems 22 2.2.2. I. H. Indiverung des Immunsystems 22 2.2.2. I. Tytokin 22 2.2.2. I. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1. I. Interleukin (IL)-8 24 2.2.2.1. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2. Eukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2. A. Vasoaktive Sübstanzen 27 2.2.2. Friele Sauerstoffradikale 28 2.2.2. A. Tyaleide Activating Factor (PAF) 29 2.3. Antlinflammatorische Therapie 29 2.3. F. Variele Amerikung Factor (PAF) 29 2.3. F. Acel-Hemmer 30 2.3. F. Cel-Hemmer | ABKÜRZUNGSVERZEICHNISS | 7 |
|--|---|----|
| 2.1. Systemische Inflammationsreaktion (SIRS) 11 2.1.1. Einteilung der Inflammationsreaktion 11 2.1.2. Auswirkungen der Inflammationsreaktion 13 2.2. Extrakorporale Zirkulation und SIRS. 13 2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation 15 2.2.1.1. Komplementaktivierung 15 2.2.1.2. Kinin-Kallikrein System 18 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1.4. Endotoxin 21 2.2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.2.1. Zytokin 22 2.2.2.1. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1.1. Interleukin (IL)-8 24 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Archidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Horpikoide 30 2.3.1. From Lageria und andere Glykosaminoglykane 30 2.3.3. Poparin | 1. EINLEITUNG | 9 |
| 2.1.1. Einteilung der Inflammationsreaktion 11 2.1.2. Auswirkungen der Inflammationsreaktion 13 2.2. Extrakorporale Zirkulation und SIRS 13 2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation 15 2.2.1.1. Komplementaktivierung 15 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1. Einflin-Kallikrein System 18 2.2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.2.1. Einfotoxin 21 2.2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.1. Tydokin 22 2.2.2.1. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1. Interleukin (IL)-8 23 2.2.2.1. Interleukin (IL)-19 25 2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.1. Alterleukin (IL)-10 25 2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.1. Alterleukin (IL)-8 27 2.2.2.2. Ereie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.1. Alterleukin (IL)-8 29 2.2.2.2. Ereie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.2.3. Korikoide 30 2.3. Poteaseninhibitoren 30 < | 2. AKTUELLER STAND DER WISSENSCHAFT | 11 |
| 2.1.2. Auswirkungen der Inflammationsreaktion. 13 2.2. Extrakorporale Zirkulation und SIRS. 13 2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation 15 2.2.1.2. Kinin-Kallikrein System 15 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1.4. Endotoxin 21 2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.2.1. Zytokin 22 2.2.2.1.1. Tumor-Nekrose- Faktor α (TNF-α) 23 2.2.2.1.1. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2.3. Thromboxyten 27 2.2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Proteaseninhibitoren 30 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 32 2.3.6. Prosphodiesterasehemmer 34 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 | 2.1. Systemische Inflammationsreaktion (SIRS) | 11 |
| 2.2. Extrakorporale Zirkulation und SIRS 13 2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation 15 2.2.1. Komplementaktivierung 15 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 18 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1.4. Endotoxin 21 2.2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.2.1.1. Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF-α) 23 2.2.2.1.2. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-8 24 2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.5. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.4.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 35 <td< td=""><td></td><td></td></td<> | | |
| 2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation 15 2.2.1.2. Kinin-Kallikrein System 18 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 18 2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1. Hondtoxin 21 2.2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.2.1. Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF-α) 23 2.2.2.1. 1. Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF-α) 23 2.2.2.1. 2. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1. 3. Interleukin (IL)-18 24 2.2.2.1. 4. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2. 1. Euukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.1. 3. Thrombozyten 27 2.2.2.2. 4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.5. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.3. 1. Kortikoide 30 2.3.3. Poparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 32 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 32 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 | 2.1.2. Auswirkungen der Inflammationsreaktion | 13 |
| 2.2.1.1 Komplementaktivierung | | |
| 2.2.1.2 Kinini-Kallikrein System 18 2.2.1.3 Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse 19 2.2.1.4 Endotoxin 21 2.2.2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2.2.1. Zytokin 22 2.2.2.1.2 Interleukin (IL)-8 23 2.2.2.1.3 Interleukin (IL)-18 24 2.2.2.1.4 Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2.3 Thrombozyten 27 2.2.2.3 Thrombozyten 27 2.2.2.4 Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5 Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.7 Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3.1 Kortikoide 30 2.3.2 Proteaseninhibitoren 30 2.3.3 Heparin und andere Glykosaminoglykane 30 2.3.3. ACE-Hemmer 32 2.3.5 ACE-Hemmer 32 2.3.6 Phosphodiesterasehemmer 32 2.3.7 Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4.1 Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 35 2.4.2.1 Etsäuren und Inflammation 34 2.4.2.2 Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 36 2.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren < | | |
| 2 2 1.3 Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse | | |
| 2.2.1.4. Endotoxin | | |
| 2.2. 2. Aktivierung des Immunsystems 22 2.2. 2.1. Zytokin 22 2.2. 2.1. 1. Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF-α) 23 2.2. 2.1. 2. Interleukin (IL)-6 23 2.2. 2.1. 3. Interleukin (IL)-10 24 2.2. 2.1. 4. Interleukin (IL)-10 25 2.2. 2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2. 2.3. Thrombozyten 27 2.2. 2.5. Freie Sauerstoffradikale 27 2.2. 2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2. 2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2. 2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.3. 1. Kortikoide 30 2.3. 2. Proteaseninhibitoren 30 2.3. 3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3. 4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3. 5. ACE-Hemmer 33 2.3. 7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2. 4. Fettsäuren und Inflammation 34 2. 4. 1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2. 4. 2. 1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2. 4. 2. 1. Enzymatisc | | |
| 2.2.2.1. Zytokin. 22 2.2.2.1.1. Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF-α) 23 2.2.2.1.2. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2. Leukozyten und Adhāsionsmoleküle 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 35 2.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 40 2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radi | | |
| 2.2.2.1.1 Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF-α) 23 2.2.2.1.2. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.3. Thrombozyten 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Aktiinflammatorische Therapie 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Haparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 3.3. Hopsphodiesterasehemmer 34 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4.2. Fettsäuren en die Eicosanoidsynthese aus ω-8-Fettsäuren 35 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-8-Fettsäuren 40 2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidmuster und Ihre W | | |
| 2.2.2.1.2. Interleukin (IL)-6 23 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10 25 2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 32 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 33 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 35 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 40 2.4.2.3. | 2 2 2 1 1 Tumor-Nekrose-Faktor a (TNF-a) | 23 |
| 2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-8. 24 2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10. 25 2.2.2.2. Leukozyten und Adhāsionsmoleküle 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Aktiinflammatorische Therapie 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4.1. Inerymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4.1.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese 37 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 40 2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 < | 2.2.2.1.2. Interleukin (IL)-6. | 23 |
| 2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10. 25 2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle 26 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 34 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4.1. Benzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigter Fettsäuren 35 2.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese aus w-6-Fettsäuren 37 2.4.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus w-6-Fettsäuren 37 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus w-6-Fettsäuren 37 2.4.2.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure 40 2.4.3.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 | | |
| 2.2.2.3. Thrombozyten 27 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen 27 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale 28 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten 29 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) 29 2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 33 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese 37 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung 42 2.4.3.1. Ispoprostansynthese aus Arachidonsäure 44 2.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure 44 2.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperox | | |
| 2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen272.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale282.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten292.2.7. Platelet Activating Factor (PAF)292.3. Antiinflammatorische Therapie292.3.1. Kortikoide302.3.2. Proteaseninhibitoren302.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane322.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger322.3.5. ACE-Hemmer332.3.6. Phosphodiesterasehemmer332.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper342.4. Fettsäuren und Inflammation342.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen502.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | 2.2.2.2. Leukozyten und Adhäsionsmoleküle | 26 |
| 2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale282.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten292.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF)2923. Antiinflammatorische Therapie292.3.1. Kortikoide302.3.2. Proteaseninhibitoren302.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane322.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger322.3.5. ACE-Hemmer332.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper342.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper342.4. Fettsäuren und Inflammation342.4.1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren352.4.1.1 Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4.1 Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen502.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.2.2.6. Arachidonsäure Metaboliten292.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF)292.3. Antiinflammatorische Therapie292.3.1. Kortikoide302.3.2. Proteaseninhibitoren302.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane322.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger322.3.5. ACE-Hemmer332.3.6. Phosphodiesterasehemmer342.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper342.4. Fettsäuren und Inflammation342.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese372.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen502.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF) | | |
| 2.3. Antiinflammatorische Therapie 29 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 34 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Nehrfach ungesättigte Fettsäuren 35 2.4.1. Berzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese 37 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 40 2.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung 42 2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure 44 2.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure 46 2.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation 46 2.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion 47 2.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation 49 2.4.5. Klinische Anwendung v | | |
| 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 34 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4. 1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren 35 2.4. 1. 1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4. 2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese 37 2.4. 2. I. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4. 2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 40 2.4. 2. 2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 40 2.4. 2. 3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung 42 2.4. 3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4. 3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4. 3. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure 44 2.4. 3. Isinfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation 46 2.4. 4. 1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion 47 2.4. 4. 2. Einfluss von | 2.2.2./. Platelet Activating Factor (PAF) | 29 |
| 2.3.1. Kortikoide 30 2.3.2. Proteaseninhibitoren 30 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane 32 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger 32 2.3.5. ACE-Hemmer 33 2.3.6. Phosphodiesterasehemmer 34 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper 34 2.4. Fettsäuren und Inflammation 34 2.4. 1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren 35 2.4. 1. 1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren 35 2.4. 2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese 37 2.4. 2. I. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren 37 2.4. 2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 40 2.4. 2. 2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren 40 2.4. 2. 3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung 42 2.4. 3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4. 3. Lipidperoxidation durch freie Radikale 44 2.4. 3. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure 44 2.4. 3. Isinfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation 46 2.4. 4. 1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion 47 2.4. 4. 2. Einfluss von | 2.3. Antiinflammatorische Therapie | 29 |
| 2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane | | |
| 2.3.4. Antioxidantien und Freie Radikalenfänger | | |
| 2.3.5. ACE-Hemmer332.3.6. Phosphodiesterasehemmer342.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper342.4. Fettsäuren und Inflammation342.4.1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren352.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese372.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4. Immunmodulation durch ω-3-Fettsäuren472.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.5.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| $\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$ | | |
| 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper | | |
| 2.4. Fettsäuren und Inflammation342.4.1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren352.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese372.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion472.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren | 2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikorper | 34 |
| 2.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren352.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese372.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4.1. Immunmodulation durch ω-3-Fettäuren472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese372.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-6-Fettsäuren372.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4. Immunmodulation durch ω-3-Fettäuren472.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | 2.4.1. Mehrtach ungesattigte Fettsauren | 35 |
| 2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω -6-Fettsäuren | | |
| 2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω-3-Fettsäuren402.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung422.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4. Immunmodulation durch ω-3-Fettäuren472.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen502.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung.422.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale.442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure.442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure.462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation.462.4.4. Immunmodulation durch ω-3-Fettsäuren.472.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion.472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion.492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation.492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren.502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen.502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen.522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen.522.4.5.4. Psoriasis.53 | | |
| 2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale442.4.3.1. Isoprostansynthese aus Arachidonsäure442.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure462.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4. Immunmodulation durch ω-3-Fettsäuren472.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| $ \begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$ | | |
| $ 2.4.3.2. \ \text{Isothromboxansynthese aus Arachidons\"{a}ure} \qquad \qquad$ | | |
| 2.4.3.3. Einfluss von $ω$ -3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation462.4.4. Immunmodulation durch $ω$ -3-Fettäuren472.4.4.1. Einfluss von $ω$ -3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von $ω$ -3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von $ω$ -3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von $ω$ -3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.4.1. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion472.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | 2.4.3.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation | 46 |
| 2.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion492.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.4.3. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation492.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.5. Klinische Anwendung von ω-3-Fettsäuren502.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | 2.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion | 49 |
| 2.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen502.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen522.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen522.4.5.4. Psoriasis53 | | |
| 2.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen | | |
| 2.4.5.4. Psoriasis | | |
| | | |
| C.T.V.V. OGUSIS UNA OUTO | 2.4.5.5. Sepsis und SIRS | |

| 3. ZIEL DER STUDIE | 55 |
|---|-----|
| 4. STUDIENDESIGN, MATERIAL UND METHODIK | 56 |
| 4.1. Studiendesign | 56 |
| 4.2. Einschluss- und Ausschlusskriterien | 56 |
| 4.3. Randomisierung | 58 |
| 4.4. Studienmedikation | 59 |
| 4.4. Studienmedikation | 59 |
| 4.4.2. Vergleichspräparat – Intralipid 2,5%® | 60 |
| 4.4.3. Dosierung und Applikationszeitpunkte | 60 |
| 4.5. Aufbau und Methodik der Studie | 61 |
| 4.5.1. Studienzeitplan | |
| 4.5.2. Abschnitt A: Einschluss der Patienten bis Narkoseeinleitung | |
| 4.5.3. Abschnitt B: Narkoseeinleitung bis OP-Ende | |
| 4.5.3.1. Narkoseeinleitung und Anästhesie | |
| 4.5.3.2. Operatives Rocedere | |
| 4.5.4.Abschnitt C: OP-Ende bis 48 Stunden postoperativ | 65 |
| 4.5.4.1. Intensivaufenthalt | 66 |
| 4.5.5. Abschnitt D: 48 Stunden nach OP-Ende bis Krankenhausentlassung | 68 |
| 4.5.6. Hämodynamische Therapieführung | 68 |
| 4.5.6.1. PiCCOplus [®] | 69 |
| 4.5.6.2. Transkardiopulmonale Thermodilution | 69 |
| 4.5.6.3. Pulskonturanalyse | |
| 4.5.6.4. Hämodynamischer Therapiealgorithmus | 71 |
| 4.5.7. Statistische Verfahren und Berechnungen | 73 |
| 5. ERGEBNISSE | 74 |
| 5.1. Verlauf der Studie | 74 |
| 5.1.1. Demographische Daten | 74 |
| 5.1.2. Chirurgische Daten | 75 |
| 5.0. Hänna demandade Banamadan | |
| 5.2. Hämodynamische Parameter | / / |
| 5.3. Nachbeatmungsdauer und Gasaustausch | 79 |
| 5.4. Flüssigkeits- und hämodynamisch wirksamer Medikationsbedarf | 80 |
| 5.4.1. Flüssigkeits- und Transfusionsbedarf | 80 |
| 5.4.2. Inotrope und vasoaktive Medikation | 85 |
| 5.4.3. Hämodynamische Messwerte | 86 |
| 5.5. Laborparameter | 89 |
| 5.6. Klinischer Verlauf | 91 |
| 5.6.1. Intensivstation | |
| 5.6.2. Postoperativer Verlauf auf Normalstation | 92 |
| 5.7. Adverse Events | |
| 5.7.1. Severe Adverse Events | 92 |
| 5.7.2. Adverse Events | 93 |
| 6. DISKUSSION | 94 |

| 7. ZUSAMMENFASSUNG | 114 |
|---|-----|
| 8. LITERATURVERZEICHNISS | 116 |
| 9. Anhang | 137 |
| 9.1. Studienzeitplan | 137 |
| 9.2. Patienteninformation und Einverständniserklärung | 140 |
| 10. Danksagung | 146 |
| 11. Lebenslauf | 147 |

Abkürzungsverzeichnis

AA Arachidonsäure

ACE Angiotensin converting enzyme

ACT Activated clotting time

AE Adverse event
ALA α-Linolensäure
ALI Acute lung injury

APACHEII Acute physiology and chronic health evaluation score

APC Aktiviertes Protein C

ATIII Antithrombin III
BMI Body Mass Index

CABG Aortokoronare Bypassoperation

CK Kreatinkinase

CK-MB Kreatinkinase Klasse MB

cNOS Physiologische Stickoxidsynthetase

COX Cyclooxygenase

CPB Kardiopulmonaler Bypass

CRP C-reaktives Protein

DAP Diastolischer arterieller Druck

DHA Docosahexaensäure

ecNOS Endothelzellstickoxidsynthetase

EDAI Enddiastolic area index

EF Ejektionsfraktion

EKG Elektrokardiogramm
EPA Eicosahexaensäure

EVLW/EVLWI Extravaskuläres Lungenwasser/-index F_iO₂ Inspiratorische Sauerstoffkonzentration

FS Fettsäuren

GEDV/GEDVI Globales enddiastolisches Volumen/-index

HDA High dose Aprotinin

HMWK High molecular weight kininogen

HF Herzfrequenz

HZV/HI Herzzeitvolumen/Herzindex ICAM Intercellular adhesion molecule

ICU Intensive care unit

IL Interleukin

IL-1ra Interleukin 1 - Rezeptorantagonist iNOS Induzierbare Stickoxidsynthetase

IsoTX Isothromboxan

ITBV/ITBVI Intrathorakales Blutvolumen/-index

KIU Kallikrein inhibiting units

KKS Kinin-Kallikrein-System

LA Linolensäure

LDA Low Dose Aprotinin

LOX Lipoxygenase

LPS Lipopolysaccharid

LT Leukotrien

MAP Mittlerer arterieller Druck

MCP-1 Monocyte chemotractant protein-1

MODS Multiorganversagen

NF-kB Nuklearer Faktor Kappa B

NO Stickoxid

NOS Stickoxidsynthetase

OFR Oxygen derived free radicals

OPCAB Off-pump coronary artery bypass grafting

PAF Platelet Activating Factor

PAI-1 Plasminogen activator inhibitor-1

PAOP Pulmonalerterieller Verschlußdruck, Wedge-Druck

PDE Phosphodiesterase

PECAM Platelet endothelial adhesion molecule
PEEP Positiver endexspiratorischer Druck

PG Prostaglandin

PMEA Poly-2-Methoxyethylacrylat
PTT Partielle Thromboplastinzeit
ROS Reaktive Sauerstoffspezies

SAE Severe adverse event

SAP Systolischer arterieller Druck

SAPSS Simplified acute physiologic score system
SIRS Systemic inflammatory response syndrome

SV/SVI Schlagvolumen/-index

SVR/I Systemischer vaskulärer Widerstand/-index

TEE Transösophageale Echokardiografie

TF Tissue factor

TGF-B Transforming growth factor B

TISS Therapeutic intervention scoring system

TNFsr1 und 2 Soluable TNF receptor 1 und 2

TNF-α Tumor Nekrose Faktor α

t-PA Tissue plasminogen activator

TX Thromboxan

VCAM Vascular cell adhesion molecule

 $\begin{array}{lll} \hbox{ZVD} & \hbox{Zentraler Venendruck} \\ \hbox{ω-3-PUFA} & \hbox{Omega-3-Fetts\"{a}ure} \\ \hbox{ω-6-PUFA} & \hbox{Omega-6-Fetts\"{a}ure} \end{array}$

1. Einleitung

Herzchirurgische Eingriffe gehören in industrialisierten Staaten zu den am häufigsten durchgeführten Operationen. Im Jahr 2004 wurden 96340 Herzoperationen mit Herz-Lungen-Maschine (HLM) in Deutschland durchgeführt [Dtsch. Ärzteblatt 2005]. Obwohl deutliche Fortschritte im Management dieser Patienten und Innovationen auf dem Gebiet der operativen Techniken erreicht werden konnten, lag die Krankenhaussterblichkeit nach koronarchirurgischen Operationen mit elektiver oder dringlicher Indikation im Jahr 2004 bei 2,41%.

Durch die Anwendung der HLM kommt es in Abhängigkeit von der Laufzeit dieser extrakorporalen Zirkulation durch die Interaktion von Blut mit Fremdoberflächen zu erheblichen unerwünschten Begleiterscheinungen. Eine häufige Komplikation ist das akute systemische Entzündungsreaktions-Syndrom (Systemic Inflammatory Response Syndrome; SIRS).

Diese generalisierte Aktivierung von Entzündungsreaktionen des Organismus ist charakterisiert durch Fieber oder Hypothermie, Tachykardie, Tachypnoe und Veränderungen im weißen Blutbild. Klinisch stehen diverse Organdysfunktionen bedingt durch eine Zunahme der Gefäßpermeabilität und einem Versagen der peripheren Gefäßregulation im Vordergrund. Infolge der hieraus entstehenden Mikrozirkulationsstörungen kommt es zu klinischen Phänomenen wie dem akuten Lungen- und Nierenversagen bis hin zum Multiorgan-Dysfunktions-Syndrom (MODS). Die Inzidenz von MODS wird bei dieser Patientengruppe mit 11%, die Mortalitätsrate mit 41% angegeben [Kollef 1995].

Unterschiedlich angewandte pharmakologische, mechanische und hämodynamische Konzepte versuchen, die Intensität der SIRS zu reduzieren. Bislang wurden nur wenige Konzepte zur spezifischen Modifikation auf Mediatorenebene untersucht, um die Entstehung eines SIRS zu verhindern. Der Einsatz von Aprotinin als Proteasehemmer ist hier als einziges Verfahren bislang etabliert, wird aufgrund wiedersprüchlicher Daten über Wirkung und Nebenwirkungen in jüngster Zeit jedoch vermehrt hinterfragt [Mangano 2006, Dietrich 2006].

Mit der Anwendung von Omega-3-Fettsäuren steht eine bisher nicht untersuchte Option zur Verfügung, SIRS und die Entstehungskaskade der Entzündungsmediatoren bei herzchirugischen Patienten zu beeinflussen.

Ziel dieser Arbeit war es daher, den Einfluss einer perioperativen Infusion von Omega-3-Fettsäuren auf die hämodynamische Situation und den Volumen- und Katecholaminbedarf bei herzchirurgischen Patienten zu untersuchen. Als Zielparameter dienten hierbei hämodynamische Analysen mittels transpulmonaler Thermodilutionstechnik und arterieller Pulskonturanalyse (PiCCOplus[®] System) und eine exakte Volumen- und Katecholaminbilanzierung.

2. Aktueller Stand der Wissenschaft

2.1. Systemische Inflammationsreaktion (SIRS)

2.1.1. Einteilung der Inflammationsreaktionen

Eine Entzündungsreaktion ist die Antwort des Körpers auf eine Gewebeverletzung und stellt eine schnelle, effektive Gegenmaßnahme des Organismus auf humoraler und zellulärer Ebene dar [Davies 1997].

Das Systemic Inflammatory Response Syndrom (SIRS) wurde 1991 auf einer Konsensuskonferenz des American College of Chest Physicians vom Komitee der Society of Critical Care Medicine definiert [Bone 1992]. Es bezeichnet die erste Stufe einer systemischen proinflammatorischen Reaktion des Immunsystems auf eine Läsion. Dabei wird berücksichtigt, dass die typischen Entzündungszeichen wie Fieber, Leukozytose und Veränderungen der Hämodynamik infolge der Interaktionen verschiedener pathophysiologisch relevanter Zytokine und zellulärer Mediatoren sowohl durch eine Infektion als auch infolge von nichtinfektiösen Entzündungsreaktionen auftreten können. Bei Vorliegen einer systemischen Inflammationsreaktion mit vermuteter oder nachgewiesener infektiöser Genese liegt definitionsgemäß eine Sepsis Die Definitionen der verschiedenen vor. inflammatorischen Syndrome sind in Tabelle 1 dargestellt.

| Bakteriämie | Bakteriennachweis im Blut, in der Regel durch Blutkulturen | |
|---------------------------|---|--|
| Septikämie | Anwesenheit von Mikroben oder mikrobieller Toxine im Blut | |
| SIRS | 2 oder mehr der nachfolgenden Befunde: | |
| | (1) Fieber (oral >38°C) oder Hypothermie (<36°C) | |
| | (2) Tachypnoe (>24/min) | |
| | (3) Tachykardie (>90/min) | |
| | (4) Leukozytose (>12.000/μl) oder Leukopenie (<4.000/μl) oder über | |
| | 10% Stabkernige Granulozyten | |
| | Genese infektiös oder nicht infektiös | |
| Sepsis | SIRS mit nachgewiesener oder vermuteter infektiöser Genese | |
| schwere Sepsis (enspricht | Sepsis mit Zeichen der Orandysfunktion (z.B. metabolische Azidose, | |
| septischem Syndrom) | akute Enzephalopathie, Oligurie, Hypoxämie, DIC) oder Hypotension | |
| septischer Schock | Sepsis mit Hypotension (arterieller Blutdruck < 90 mmHg systolisch oder | |
| | 40 mmHg unter individuellem Normaldruck), die nicht auf Volumengabe | |
| | anspricht, in Kombination mit Organdysfunktion | |
| refraktärer septischer | septischer Schock, der länger als eine Stunde anhält und nicht auf | |
| Schock | Volumentherapie oder Vasopressoren anspricht | |
| Multiorgan-Dsyfunktions- | Dysfunktion von mehr als einem Organsystem, die eine Therapie zur | |
| Syndrom (MODS) | Erhaltung der Funktion nötig macht | |

Tabelle 1: Einteilung von inflammatorischen Syndromen (American College of Chest Physicians / Society of Critical Care Medicine Consensus Conference Committee. Crit. Care Med. 1992; 20: 865-874 / modifiziert nach Harrison 15. Auflage)

Mit der relativ unspezifischen Definition des SIRS, das sich anfangs häufig noch mit der normalen postoperativen Physiologie überschneiden kann, sollte eine Möglichkeit geschaffen werden, frühzeitig Patienten mit einer überschießenden Immunantwort auf ein traumatisches Ereignis zu identifizieren.

Bis zu einem Drittel aller behandelten Patienten in einem Krankenhaus erfüllen zu irgendeinem Zeitpunkt während ihrer stationären Behandlung mindestens 2 Definitionskriterien des SIRS. Auf Intensivstationen zeigen sogar über 80% aller Patienten die Zeichen einer systemischen Inflammation. Besonders Patienten nach Traumen zeigen häufig Zeichen der systemischen Inflammation, obwohl nur selten eine Infektion nachgewiesen wird. Die Inzidenz des SIRS liegt bei 180/1000 Krankenhausaufnahmen bzw. 580-880/1000 der Patienten, die auf eine Intensivstation aufgenommen wurden [Muckart 1997].

Als Ursachen für das Auftreten eines SIRS sind Ereignisse wie Polytraumata, Verbrennung, Ischämie mit nachfolgender Reperfusion oder operative Eingriffe beschrieben [Faist 1994].

Zusammenfassend kann man sagen, dass bei Intensivpatienten mit einer überschießenden Inflammationsreaktion in zwei Drittel der Fälle eine nichtmikrobiologische Ursache, also ein SIRS angenommen werden muss und nur

bei einem Drittel dieser Patienten tatsächlich eine Infektion/Sepsis als Ursache für die Entzündungsreaktion vorliegt [Moerer 2003].

2.1.2. Auswirkungen der Inflammationsreaktion

SIRS und/oder Sepsis, die oftmals klinisch schwer zu differenzieren sind, gehen häufig mit einem Schockzustand, der sich durch erniedrigten arteriellen Mitteldruck und Tachykardie darstellen, einher und können über ein multiple Organsysteme betreffendes Stresssyndrom (MODS) in ein progressives Multiorganversagen (MOF – multi organ failure) übergehen. Dieser Zustand stellt eine gefürchtete Komplikation der Entzündungsreaktion mit häufig letalem Ausgang dar.

Patienten mit dem Krankheitsbild des SIRS oder der Sepsis entwickeln in ca. 40 – 70% der Fälle ein MODS. Im septischen Schock mit begleitendem MOF besteht eine Mortalität von bis zu 70%. Kommt es zum Ausfall von drei Organsystemen während einer Entzündungsreaktion liegt die Letalität bei >90% [Moerer 2003].

Eine SIRS geht mit einer Aktivierung von Komplementfaktoren und Leukozyten einher. Es folgt die Freisetzung von Zytokinen, Arachidonsäuremetaboliten, Adhäsionsmolkülen, Stickstoffmonoxid (NO) und Sauerstoffradikalen. Weitere wichtige Systeme des Organismus wie Blutgerinnung, Vasoregulation und Endothelzellfunktion sind hierbei mitbeeinflusst. Eine intensive Interaktion zwischen Endothelzellen und Immunantwort im Blut führt zu pathophysiologisch bedeutsamen Erscheinungen, wie einem verändertem Leukozytenmigrationsmuster oder der ungünstigen Entwicklung des pulmonalen *Capillary Leakage Syndroms*. Die Störungen der Gefäßpermeabilität sind ebenso wie das Versagen der Vasoregulation und der Gerinnung Schlüsselsymptome dieses Syndroms. Bei einer fortschreitend inadäquaten Mediatorfreisetzung und hämodynamischen Funktionseinschränkung kann sich ein Circulus vitiosus mit konsekutiven (Multi-) Organstörungen entwickeln.

2.2. Extrakorporale Zirkulation und SIRS

In den frühen 50er Jahren wurde über die erste erfolgreiche klinische Anwendung der HLM berichtet [Gibbon 1954]. Die ersten 40 Anwendungen der HLM, welche an der Mayo Klinik in Rochester USA stattfanden, waren mit einer Mortalitätsrate von 40% durch vorwiegend pulmonale Dysfunktionen verbunden [Kirklin 1956].

Trotz großer Fortschritte auf Seiten der Herzchirurgie und HLM-Technik besteht auch heute noch eine Mortalitätsrate von 1-4% bei einer Bypassoperation unter Anwendung der HLM. Die Inzidenz für das perioperative Auftreten von Herzinfarkt, Schlaganfall und neurologischen oder neuropsychologischen Einschränkungen betragen 1-4%. Auch Patienten mit einem geringen perioperativen Risikoprofil entwickeln laut dem Bericht der *Society of Thoracic Surgeons National Database* (1990-1996) in 20% (22.000 Patienten) postoperative Komplikationen [Grover 1999].

Gründe für dieses Risiko nach herzchirurgischen Eingriffen sind neben der bestehenden kardialen Vorschädigung mit erhöhter Inzidenz an Pneumonien und Sepsis vor allem die Aktivierung von Entzündungskaskaden mit Entwicklung eines akuten systemischen Entzündungsreaktions-Syndroms, welches auch als "postpump-syndrome" bezeichnet wird.

Diese Entzündungsreaktion führt klinisch zu einer pulmonalen und renalen Dysfunktion, hämorrhagischen Diathese, neurologischen Ausfällen, Alteration der hepatischen Funktion, pathologischer Hypotension, diffusem Gewebsödem sowie Fieber und kann im MOF und Tod des Patienten enden [Cremer 1996, Wan 1997, Pintar 2003, Levy 2003].

Neben der HLM werden eine Reihe weiterer Faktoren wie das operative Trauma, ein Reperfusions-Syndrom, die mechanische Endotoxinfreisetzung, Beatmung. Blutverlust oder Transfusion und die Veränderung der Körpertemperatur für das Auftreten eines SIRS verantwortlich gemacht [Picone 1999]. Bei dem Einsatz der HLM bedingt der Kontakt von Blut mit unphysiologischen Oberflächen die Induktion [Hall 1997]. Es kommt hierbei zur Aktivierung von Komplementfaktoren, Freisetzung von Zytokinen, Leukozytenaktivierung mit Expression von Adhäsionsmolekülen und der Produktion von verschiedenen Substanzen wie Sauerstoffradikalen, Arachidonsäuremetaboliten, Plätchenaktivierender-Faktor (PAF), NO und vom Endothel gebildete vasoaktive Polypeptide. Folge davon ist eine intensive Interaktion zwischen Endothelzellen und immunkompetenten Zellen im Blut [Wan 1999].

Unter physiologischen Bedingungen üben Endothelzellen eine Reihe von Funktionen aus, die zum Erhalt der Hämostase von Bedeutung sind. Hierzu gehören die Hemmung der Blutgerinnung, die Koordinatioon der Zellmigration aus dem Blut in das Gewebe, die Expression endothelialer Adhäsionsmoleküle, die Synthese

chemotaktisch wirksamer Zytokine und Chemokine sowie die Regulation der Mikrozirkulation und der Vasopermeabilität.

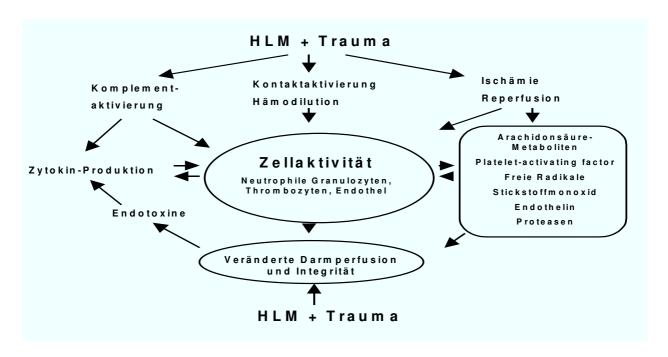


Abbildung 1: Systemische Entzündungsreaktion nach Herzoperation und Herz-Lungenmaschine (HLM), modifiziert nach Wan S.: European Journal of Cardiothoracic Surgery 1999; 16 (Suppl.1), 107-111.

2.2.1. Triggerfaktoren der Inflammation

Neben unspezifischen Triggerfaktoren wie dem chirurgischen Trauma, Blutverlust und Hypothermie stellt der Einsatz der HLM durch verschiedene Mechanismen eine entscheidende Rolle bei der Entstehung der Inflammation dar [Wan 1997]. Durch Kontakt des Blutes mit den unphysiologischen Oberflächen innerhalb der extrakorporalen Zirkulation kommt es zur Aktivierung des Komplementsystems, des Kinin-Kallikrein Systems sowie einer Aktivierung der Gerinnungs-Fibrinolyse-Kaskade [Paparella 2002]. Diese in sich verzweigten Mediatorkaskaden führen durch proteolytische Spaltung zur weiteren Aktivierung von proinflammatorischen Stimuli auf zellulärer und humoraler Ebene. Gestützt durch die Freisetzung von Endotoxinen, dem Ischämie-Reperfusions-Schaden und Endothelzelldysfunktion kommt es zu einem komplexen Wechselspiel, das die pathophysiologische Grundlage der systemischen inflammatorischen Reaktion darstellt.

2.2.1.1. Komplementaktivierung

Als Komplementsystem wird eine Familie von ca. 20 Proteinasen bezeichnet, die Bestandteil des unspezifischen Immunabwehrmechanismus sind. Die

Reaktionskaskade wird während der HLM durch den klassischen und alternativen Aktivierungsweg aktiviert. Die Exposition von Blut mit der extrakorporalen Zirkulation aktiviert den alternativen Weg mit nachfolgender Freisetzung der Anaphylatoxine C3a und C5a [Utley 1990]. Im Verlauf der Operation kommt es durch die Antagonisierung von Heparin mit Protamin zu einer zusätzlichen Aktivierung des klassischen Aktivierungsweges, was mit einer Erhöhung von C4a-Spiegeln und weiterem Anstieg von C3a einhergeht [Kirklin 1986, Moore 1988]. Komplementaktivierung generiert eine Vielzahl von Spaltprodukten; dies führt zu einer Freisetzung von vasoaktiven und permeabilitätssteigernden Substanzen wie beispielsweise Histamin aus Mastzellen und basophilen Granulozyten. Ebenso kommt es zu einer Stimulierung chemotaktischer und aktivierender Faktoren für neutrophile Granulozyten mit Freisetzung von reaktiven Sauerstoffverbindungen und lysosomalen Enzymen. Des Weiteren führt eine erhöhte Permeabilität der Gefäßendothelien zu einem erleichterten Übertritt von Phagozyten aus dem Blut in das Gewebe. C3a ist ein potenter Simulator der Plättchenaggregation, während C5a zu einer Aktivierung, Gewebsadhäsion und Degranulierung von neutrophilen Granulozyten führt [Utley 1990].

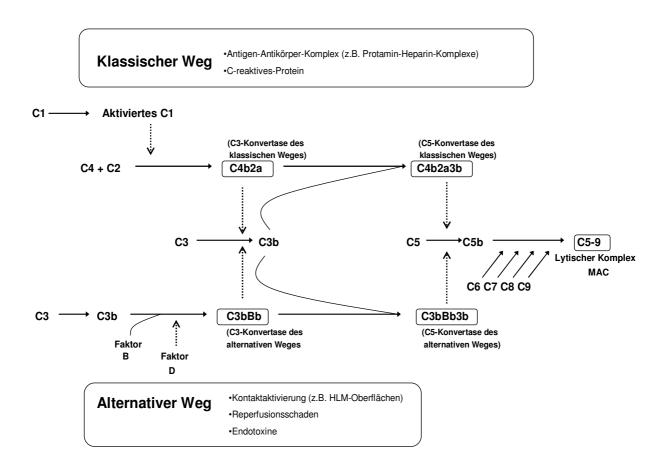


Abbildung 2: Übersicht über die Wege der Komplementaktivierung. Der klassische Weg wird durch die Bildung von C1 an Antigen-Antikörper-Komplexe ausgelöst, während der alternative Weg mit der Bindung von C3b an verschiedene aktivierende Oberflächen wie der HLM beginnt. Das C3b, das bei der Auslösung der alternativen Komplementaktivierung eine zentrale Rolle spielt, kann auf verschiedene Weise gebildet werden: spontan, über den klassischen oder über den alternativen Weg selbst. Auf der Stufe der C5-Aktivierung treffen sich die beiden Wege und führen beide zur Bildung des membrane attack complex (MAC). Modifiziert nach Laffey 2002.

Das Ausmaß der Komplementaktivierung durch die HLM bestimmt die klinische Relevanz. So kommt es beispielsweise zu einer pulmonalen Dysfunktion durch Entstehung eines postoperativen pulmonalen Shunts, dessen Grad mit der klassischen Aktivierung durch Protamin-Heparin Komplexen korreliert [Shastri 1997]. Auch die postoperativen Spiegel an C4d-C-reaktivem Protein, einem spezifischen Marker für die C-reaktive Protein-Mediator-Aktivierung des Komplementsystems, korreliert mit der Inzidenz von postoperativen Arrhythmien nach koronarer Bypass-Operation [Bruins 2000, Bruins 1997]. Des Weiteren scheint die postoperative C3a Konzentration die Wahrscheinlichkeit für kardiale, pulmonale, renale und hämodynamische Dysfunktion vorherzusagen [Kirklin 1983].

2.2.1.2. Kinin-Kallikrein System

Die am häufigsten auftretenden Mediatoren des Kinin-Kallikrein-Systems (KKS) sind Bradykinin sowie dessen Abbauprodukte des-Arg⁹-Bradykinin und Kallidin. Diese Peptide sind klassische Inflammationsmediatoren, die ihre Wirkung vor allem lokal an Orten der Gewebsdestruktion nach Trauma oder Ischämie, nach Endotoxinkontakt oder als Teilkomponente der allergischen Reaktion ausüben. Durch eine Kontaktaktivierung des Blutes wird die komplexe Reaktion des KKS initiiert. Der detaillierte Ablauf des Aktiverungsmechnismus ist in Abbildung 3 dargestellt.

Das KKS produziert Metaboliten, die die Kardinalsymptome der Entzündungsreaktion unterstützen: Vasodilatation von Arterien, erhöhte Gefäßpermeabilität, Venokonstriktion, Neutrophilenchemotaxis und Induktion von Schmerz durch Reizung nozizeptiver Neurone.

Den Nachweis eines direkten Zusammenhanges zwischen Aktivierung des KKS und der Anwendung der HLM konnten Campbell und Mitarbeiter erbringen, die im oxygenierten Blut, welches die externe Zirkulation verließ, höhere Bradykininspiegel als im zufließenden gemischtvenösen Blut nachwiesen [Campbell 2001].

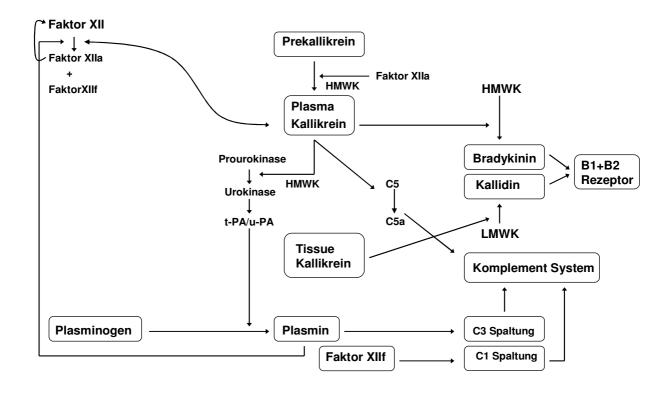


Abbildung 3: Interaktion des Kallikrein-Kinin-Systems (KKS). Ein initial schädigendes Ereignis setzt die zwei Aktivierungskaskaden des KKS in Gang. Im Blut kommt es zu einer Aktivierung des Kontaktsystems durch die Bindung von Faktor XIIa an negativ geladenen Flächen mit Freisetzung von Bradykinin aus seiner Vorstufe High Molecular Weight Kininogen (HMWK) durch Plasma Kallikrein. Im Gewebe werden proteolytische Enzyme freigesetzt, die Tissue Kallikrein aktivieren und zu einer Abspaltung von Kallidin aus Low Molecular Weight Kininogen (LMWK) führen. Gleichzeitig kommt es zur weiteren Aktivierung der Hämostase und des Komplementsystems. t-PA = tissue plasminogen aktivator; u-PA = urokinase plasminogen aktivator, modifiziert nach Miller BE + Levy JH: J Cardiothorac Vasc Anesth 1997;11(3):355-366

2.2.1.3. Gerinnungsaktivierung und Fibrinolyse

Die Gerinnungs-Fibrinolyse-Kaskade und die Entzündungsreaktion sind eng miteinander verknüpfte Prozesse, die untereinander auf vielfältige Weise interagieren.

Die primäre Hämostase wird überwiegend durch eine Endotheldysfunktion ausgelöst. Nach Stimulation mit proinflammatorischen Zytokinen verändert sich die Oberflächenstruktur der Endothelzelle zugunsten prokoagulatorischer Mechanismen [Laffey 2002]. IL-1, TNF-α oder Endotoxin sind Trigger für die Synthese des prokoagulatorisch wirksamen tissue factors (TF) auf der Endothelzelloberfläche [Bevilacqua 1984]. Dies geht mit dem Verlust der antikoagulativ wirksamen Oberflächenstrukturen einher [Moore 1987]. Der extrinsische Weg der

Gerinnungskaskade wird durch die Interaktion von TF mit Faktor VII eingeleitet und führt zur Generierung der aktiven Proteasen Faktor VIIa, Faktor Xa und Thrombin. Thrombin aktiviert die Endothelzelle durch sogenannte proteaseaktivierbare Rezeptoren (PAR) [Preissner 2000]. Nach Stimulation der PAR beginnt die Endothelzelle, Adhäsionsmoleküle zu exprimieren [Kaplanski 1998] und eine Vielzahl proinflammatorischer Mediatoren, wie IL-8 und monocyte chemoatractant protein-1 (MCP-1) zu synthetisieren [Riewald 2002]. Diese fördern beispielsweise die Chemotaxis, die Expression weiterer Adhäsionsmoleküle und die Aktivierung von Granulozyten mit Freisetzung von Sauerstoffradikalen.

Neben der Stimulation durch das Endothel wird die Gerinnungskaskade vor allem durch den Kontakt von Blut mit den unphysiologischen Oberflächen innerhalb der HLM aktiviert, was zu einem Auslösen des Kontaktsystems und des intrinischen Aktivierungsweges führt. Das Kontaktsystem wird durch die Bindung und Umwandlung von Faktor XII in seine aktivierte Form an negativ geladenen Oberflächen initiiert. Der aktivierte Faktor XII (FXIIa) wiederum aktiviert den intrinsischen Weg der Gerinnungskaskade. FXIIa fördert ebenso die Transformation von Präkallikrein zu Kallikrein, welches die Bildung von Bradykinin unterstützt [Kaplan 1987].

Auch Heparin und Protamin, welche zur Gerinnungsbeeinflussung während HLM eingesetzt werden, haben immunmodulatorische Effekte [Tyrrell 1999]. Heparin selbst scheint wichtige antiinflammatorische Eigenschaften zu besitzen [Tyrrell 1999]. Die Antagonisierung von Heparin mit Protamin führt zu einer Reihe von kardiovaskulären Effekten wie erhöhtem pulmonalarteriellen Druck, vermindertem systolischen und diastolischen Blutdruck, reduziertem HZV, erniedrigter Herzfrequenz und vermindertem systemisch vaskulären Widerstand [Carr 1999]. Die Bildung von Heparin-Protamin-Komplexen aktiviert die Entzündungsreaktion über mehrere Mechanismen: Komplementaktivierung, Histaminfreisetzung und Produktion von Thromboxan und NO [Carr 1999].

Eine weitere Verbindung zwischen Entzündung und Gerinnungssystem scheint durch den Nuclear Factor κB (NF-κB) zu bestehen. Morgan et al. zeigten, dass während der Anwendung der HLM die Aktivierung von TF und Generierung von Thrombin durch NF-κB reguliert ist.

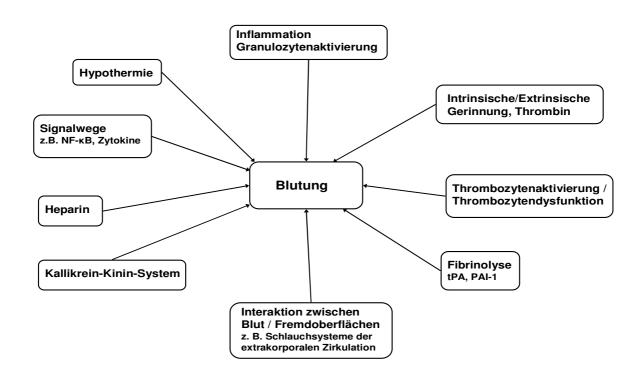


Abbildung 4: Multifaktorielle Ursachen für perioperative Blutungen

2.2.1.4. Endotoxin

Endotoxine sind ebenfalls starke Aktivatoren der Inflammationskaskade. Bakterielle Lipopolysaccharide (LPS) werden von gramnegativen Bakterien während ihres Wachstums und ihrer Replikation, aber auch nach Abspaltung Bakterienzellmembran als Folge von Antibiotikagabe freigesetzt. Als wesentliche Quelle während HLM wird das Eindringen von Endotoxin aus dem Darm mit der systemischen Entzündungsreaktion in Verbindung gebracht [Riddington 1996]. Es wird vermutet, dass die Minderdurchblutung des Splanchnikusgebietes während des Einsatzes der HLM und eine nachfolgende Ischämie der Darmmucosa die Darmpermeabilität ändert und zur Endotoxintranslokation führt. Zunehmende intestinale Permeabilität wird mit der Dauer der HLM-Anwendung in Verbindung gebracht [Ohri 1993]. Als weitere Faktoren für eine bakterielle Translokation während der Anwendung der HLM werden die initiale Vasokonstriktion, die Aortenklemmdauer und das hypoonkotische Niveau des Patienten beschrieben [Jansen 1994]. Der Einfluss des Endotoxins auf Stimulierung von SIRS nach HLM ist jedoch umstritten. widersprüchliche Aussagen über den Zusammenhang Darmtranslokation und einer Endotoxinämie bzw. dem klinischen Outcome [Nilsson 1990].

Fest steht, dass es während und nach HLM zu steigenden Spiegeln von Endotoxinen kommt [Nilsson 1990]. Diese aktivieren Zytokine und auch das Komplementsystem über den alternativen Weg [Jansen 1992]. Außerdem führen erhöhte Endotoxinspiegel nach HLM zu einem höheren postoperativen Sauerstoffverbrauch [Oudemans-van 1996].

2.2.2. Aktivierung des Immunsystems

Das Immunsystem dient dem Organismus als körpereigene Abwehr gegen fremde Zellen und Antigene. Mit spezifischen Reaktionsabläufen auf humoraler und zellulärer Ebene gewährleistet es die Integrität und Individualität jedes Organismus. Es kann in ein unspezifisches und spezifisches Immunsystem aufgeteilt werden.

Das unspezifische oder auch angeborene Immunsystem besteht aus zur Phagozytose befähigten Zellen wie Monozyten/Makrophagen, Granulozyten sowie Natürlichen Killerzellen. Diese sind ausschlaggebend für die Erstantwort des Immunsystems. Zum phylogenetisch jüngeren spezifischen oder auch adaptiven Immunsystem gehören die B- und T- Lymphozyten.

Zytokine sind Botenstoffe, die Informationen zwischen Zellen vermitteln und die Stärke und Dauer der Immun- und Entzündungsreaktion steuern. In der Pathogenese des SIRS und der schweren Sepsis spielen die von Monozyten produzierten proinflammatorischen Interleukine wie IL-6, IL-8 und TNF- α eine besondere Rolle und zeigen bei erhöhten Plasmaspiegeln eine positive Korrelation mit der Mortalität der Patienten.

2.2.2.1. Zytokine

Die Freisetzung von Zytokinen und ihre Wechselwirkung mit den entsprechenden Rezeptoren wird durch eine Reihe unterschiedlicher Faktoren wie beispielsweise Ischämie-Reperfusion, Komplementaktivierung und Endotoxinfreisetzung verursacht. Durch die Aktivierung extra- und teilweise intrazellulärer Rezeptoren kommt es zum Ablauf einer intrazellulären Signalkaskade, die letztendlich in der Aktivierung von Transkriptionsfaktoren mündet. Diese diffundieren in den Zellkern und beeinflussen dort durch Bindung an entsprechende regulatorische **DNA-Elemente** (Promoterregionen) die Aktivierung unterschiedlichster Gene. Sie können dabei auf die produzierende Zelle selbst (autokrin), auf benachbarte Zellen (parakrin) und im gesamten Organismus (endokrin) wirken [Callard 1994]. Die Folgen der Einwirkung eines Zytokins auf eine Zielzelle sind vielgestaltig. So können Zytokine Zellwachstum, Differenzierung, Apoptosis oder Chemotaxis bewirken.

Bei Anwendung der HLM wurden wechselnde Spiegel von einigen pro- und antiinflammatorischen Zytokinen beschrieben. Das Ausmaß der Zytokin-Reaktion korreliert im Allgemeinen mit der HLM-Zeit und Aortenklemmdauer [Boyle 1997]. Bei Patienten mit postoperativer hämodynamischer Instabilität und bei postoperativer kardialer Dysfunktion zeigten sich meist höhere proinflammatorische Zytokinkonzentrationen als bei Patienten mit unkompliziertem Verlauf [Cremer 1996, Deng 1996]. Eine Übersicht der einzelnen Zytokine ist in Tabelle 2 dargestellt.

2.2.2.1.1. Tumor-Nekrose-Faktor α (TNF- α)

Tumornekrosefaktor-α (Kachektin) wird von Makrophagen/Monozyten sowie Lymphozyten und Mastzellen gebildet und ist ein Signalstoff, der auf Entzündungen, die Blutbildung, die Immunabwehr und die Bildung von Blutgefäßen und Tumore wirkt. Der Herzmuskel stellt einen weiteren wichtigen Produktionsort für TNF-α nach Ischämie-Reperfusion [Meldrum1998], koronarer Mikroembolisation [Dorge 2002] und herzchirurgischen Eingriffen [Meldrum 1998] dar.

Die Plasmakonzentration von TNF-α entwickelt während einer Herzoperation mit Anwendung der HLM einen Verlauf mit zwei Peaks. Der erste Peak zeigt sich typischerweise innerhalb von 2 Stunden nach Ende der HLM. Der zweite Peak wird in der Regel 18 Stunden nach Abstellen der HLM beobachtet [Hennein 1992].

Klinische Daten zeigen, dass TNF-α zur myokardialen Dysfunktion und hämodynamischen Instabilität nach HLM beiträgt [Hennein 1994, Menasche 1994]. Des Weiteren induziert eine TNF-α Freisetzung während HLM eine glomeruläre Fibrinablagerung mit Zellinfiltration und Vasokonstriktion, was zu einer eingeschränkten glomerulären Filtrationsrate und Nierenfunktion führt [Meldrum 1999].

2.2.2.1.2. Interleukin (IL)-6

IL-6 wird vor allem von Monozyten/Makrophagen, aber auch von Epithel- und Endothelzellen sezerniert. Es bewirkt in der Leber die vermehrte Synthese von Akute-Phase-Proteinen.

Ein Anstieg von IL-6 nach Einsatz der HLM bei der koronaren Bypass-Operation wurde übereinstimmend beschrieben [Hennein 1994, Kawamura 1993, Wan 1996]. Dieser Anstieg scheint jedoch nicht spezifisch für die Anwendung der HLM zu sein, da dies auch bei vielen nichtherzchirurgischen Operationen beobachtet wird [Ohzato 1992]. Während herzchirurgischer Eingriffe wurde eine Sezernierung von IL-6 aus dem ischämischen und reperfundierten Herzmuskel beobachtet [Wan 1996]. IL-6 Plasmaspiegel zeigen typischerweise 4 bis 6 Stunden postoperativ einen ersten, 12 bis 18 Stunden nach HLM einen zweiten Konzentrationspeak [Hennein 1994].

Klinisch korreliert dieser erste Peak mit Wandbewegungsstörungen in der transösophagealen Echokardiographie (TEE), der zweite mit ischämischen Veränderungen im EKG [Hennein 1994]. Des Weiteren konnte eine Korrelation zwischen der IL-6-Konzentration und dem Herzindex (HI), dem systemischen Gefäßwiederstand (SVR) [Teoh 1995], der HLM-Dauer, Aortenabklemmdauer, Kreatininkinase vom "Muscle-Brain"-Typ (CK-MB) und der Operationsdauer nachgewiesen werden [Hennein 1994, Kawamura 1993, Wan 1996]. Hirai et al. konnten zeigen, dass hohe IL-6 Plasmaspiegel signifikant mit der Dauer von SIRS korrelieren [Hirai 2003].

2.2.2.1.3. Interleukin (IL)-8

Interleukin-8 (IL-8) ist ein Chemokin, welches unter anderem durch Endothelzellen, Monozyten, Epithelzellen und Fibroblasten produziert wird. Die wesentlichen biologischen Wirkungen von IL-8 entstehen durch die Förderung von Granulozyten-Chemotaxis, die Stimulation der Adhäsionsmolekülexpression und die Aktivierung dieser Zellen mit Freisetzung von Sauerstoffradikalen und dem Inhalt der Granula.

Die Kinetik der IL-8-Freisetzung bei HLM-CABG entspricht etwa der von IL-6. Eine direkte Korrelation von IL-8-Plasmaspiegeln zu Aortenabklemmdauer, HLM-Dauer und der CK-MB-Plasmakonzentration wurden beschrieben [Kawamura 1993, Wan 1997].

IL-8-Serumkonzentrationen nach HLM korrelieren positiv mit dem Grad an linksventrikulären Funktionsstörungen [Jorens 1993], mit postoperativer kardiovaskulärer Instabilität, Ausmaß der metabolischen Azidose und Organdysfunktionen wie beispielsweise der Lungendysfunktion [Cremer 1996].

2.2.2.1.4. Interleukin (IL)-10

Interleukin-10 agiert als antiinflammatorisches Zytokin, indem es die Makrophagenfunktion hemmt und somit überschießende Entzündungsreaktionen verhindert. Gebildet wird es vor allem von T_H2 -Zellen sowie regulatorischen T-Zellen.

Als Quelle der Freisetzung wird die Leber betrachtet [Wan 1997]. IL-10 ist ein potenter Inhibitor bei der Produktion von TNF-α, IL-1β, IL-6 und IL-8 [Journois 1996]. Die Vorbehandlung mit Steroiden und der Gebrauch von Aprotinin kann die IL-10 Produktion in der Leber steigern [Wan 1997, Hill 1998].

Bei koronarchirurgischen Eingriffen mit Anwendung der HLM konnte ein relevanter Anstieg von IL-10-Plasmaspiegeln festgestellt werden, welcher klinisch mit einer geringeren Mortalität und Rate von akutem Lungenversagen einher ging [Wan 1996].

| Zytokin | Bildungsort | Funktion |
|--------------|--------------------------|---|
| | | |
| Übersicht de | r wichtigsten proinflamn | natorischen Zytokine |
| TNF-α | Makrophagen | primärer Mediator der Entzündungsreaktion |
| | Monozyten | Freisetzung / Aktivierung proinflammatorischer Zytokine |
| | natürliche Killerzellen | Freisetzung / Aktivierung neutrophiler Granulozyten |
| | T und B Zellen | Makrophagen-/Monozytenaktivierung / -differenzierung |
| | Mastzellen | Aktivierung von Komplement- und Gerinnungskaskade |
| | Endothelzellen | Synthese von Adhäsionsmolekülen |
| | | endogenes Pyrogen, Produktion von Akut-Phase-Proteinen |
| IL-1ß | Makrophagen | primärer Mediator der Entzündungsreaktion |
| | Monozyten | Auslösung der zellvermittelten Immunreaktion |
| | Endothelzellen | Aktivierung von T-Zellen und Makrophagen |
| | | Expression von iNOS, Prostaglandinproduktion |
| | | Hemmung der Lipoprotein-Lipase |
| | | Freisetzung proinflammatorischer Zytokine |
| | | Synthese von Adhäsionsmolekülen |
| | | endogenes Pyrogen, Produktion von Akut-Phase-Proteinen |
| IL-6 | Makrophagen | Schüsselfunktion in der späten Entzündungsreaktion |
| | T2-Helferzellen | Lymphozytenaktivierung |
| | | Differenzierung von B-Zellen und Antikörperproduktion |
| | | endogenes Pyrogen, Produktion von Akut-Phase-Proteinen |
| IL-8 | Makrophagen | Schüsselfunktion in der späten Entzündungsreaktion |
| | | Chemotaxis neutrophiler und basophiler Granulozyten und |
| | T-Zellen | von T-Zellen |
| | Endothelzellen | reguliert Aktivität neutrophiler Granulozyten |
| | | (Chemotaxis, transendotheliale Migration, etc.) |

| Übersicht der wichtigsten antiinflammatorischen Zytokine | | | |
|--|--------------|--|--|
| IL-10 | Makrophagen | potenter Inhibitor der Produktion/Freisetzung von TNF-α, | |
| | | IL-1B, IL-8 und IL-18 | |
| TGF-ß | Makrophagen | vermindert Bildung proinflammatorischer Zytokine | |
| | Lymphozyten | vermindert Lymphozytenaktivierung | |
| | Thrombozyten | scheint direkte kardioproduktive Effekte zu besitzen | |
| IL-1ra | Mitglied der | spezifischer Antagonist von IL-1ß | |

zirkulierendem IL-1ß

TNFsr1 und 2 Mitglied der spezifischer Antagonist von TNF-α

Zytokinrezeptor-Familie vermindert möglicherweise Inflammation durch Bindung von

zirkulierendem TNF-α

Tabelle 2: Übersicht der wichtigsten pro- und antiinflammatorischen Zytokine. TNF- α = Tumor Nekrose Faktor α , IL = Interleukin, iNOS = induzierbare Stickoxidsynthetase, TGF- β = transforming growth factor β , IL-1ra = Interleukin 1 Rezeptorantagonist, TNFsr = löslicher TNF-Rezeptor. Modifiziert nach Laffey JG: Anesthesiology 2002; 97: 215-252.

2.2.2.2. Leukozyten, Granulozyten und Adhäsionsmoleküle

Unter physiologischen Bedingungen hat das Endothel eine koordinierende Funktion für die Interaktion von Blutzellen mit dem Gewebe. Hierbei spielen endotheliale Adhäsionsmoleküle eine wesentliche Rolle, die normalerweise nur in geringen Mengen freigesetzt werden. Durch proinflammatorische Stimuli wie TNF-α, Interleukin-1 (IL-1), IL-6, IL-8 und Interferon-γ kommt es zur vermehrten Expression von Adhäsionsmolekülen. Es wurde etwa 15 Minuten nach Zytokinexposition eine vermehrte endotheliale Synthese von P-Selektin, nach 6 Stunden die Expression von E-Selektin und nach etwa 24 Stunden von ICAM-1 und VCAM-1 [Rinder 1992] beobachtet. Infolgedessen kommt es zum Rollen von Leukozyten über das Endothel, diese adhärieren am Endothel und transmigrieren in das Gewebe. Unterstützt wird dieser Vorgang durch die Freisetzung weiterer leukozytenaktivierender Mediatoren aus dem Endothel, wie zum Beispiel von monocyte chemoattractant protein-1 (MCP-1).

Während der Anwendung der HLM kommt es durch eine Vielzahl von Mediatoren wie C3a, C5a, PAF und Leukotrien B₄ zu einer zusätzlichen Aktivierung neutrophiler Granulozyten. Diese setzen daraufhin intrazelluläre Speicher von Effektorproteinen (Proteasen, Elastase) frei, die den Entzündungsprozess erneut unterstützen.

Die extrakorporale Zirkulation hat insgesamt dramatischen Einfluss auf die Leukozyten- und Granulozytenfunktion. Ein unmittelbarer Leukozytenabfall ist bei Beginn der HLM durch Hämodilution und Leukozytenabsorption im extrakorporalen Kreislauf beschrieben [Butler 1993]. Ein signifikanter Anstieg der zirkulierenden neutrophilen Granulozyten folgt [Chenoweth 1981]. Bis zu 50% dieser Zellen werden nach Entfernung der Aortenklemme in den Lungenkapillaren absequestriert [Ratliff 1972]. Dies geht mit einer Schädigung von Endothelzellen und Pneumozyten Typ II einher [Ratliff 1972].

2.2.2.3. Thrombozyten

Hämorrhagische Diathese nach Anwendung der HLM resultiert meist aus einer verminderten Thrombozytenanzahl und -funktion [Hornick 1996]. Bereits wenn Thrombozyten das erste Mal den Oxygenator passieren, lösen sich von der Thrombozytenhülle GPIIb-Rezeptorfragmente [Weber 1997]. Zusätzlich werden 25 bis 30% der Thrombozyten während der HLM-Laufzeit in Lunge und Milz abgebaut [Weerasinghe 1998]. Weiterhin kommt es über das Kontaktsystem zu einer Thrombozytenaktivierung mit Freisetzung von Thromboxan A2, einem potenten Vasokonstriktor [McDonald 1983].

2.2.2.4. Vasoaktive Substanzen

Das Endothel produziert physiologischerweise vasoaktive Substanzen, die den Tonus der Arteriolen regulieren. Hierzu gehören das vasodilatatorisch wirksame Prostazyklin und NO sowie das vasokonstriktive Thromboxan und Endothelin.

Die Produktionsrate dieser Substanzen ändert sich, wenn das Endothel mit proinflammatorischen Zytokinen stimuliert wird. Die Produktion von NO kann durch zwei unterschiedliche Mechanismen erfolgen, je nachdem, welche NO-Synthase involviert ist. Unter Normalbedingungen exprimieren Endothelzellen die konstitutive NO-Synthase (cNOS), die kalziumabhängig ist und kontinuierlich geringe Mengen an NO produziert. Mediatoren wie Bradykinin, Histamin und Thrombin können nach Bindung an ihren spezifischen endothelialen Rezeptor einen Einstrom von Kalziumionen in die Zelle induzieren [Moncada 1993], wodurch kurzfristig die Synthese von NO gesteigert wird. Nach Stimulation der Endothelzelle mit proinflammatorischen Zytokinen wie TNF-α oder IL-1 wird eine zweite NO-Synthase exprimiert, die so genannte induzierbare NO-Synthase (iNOS). Dieses Enzym produziert kalziumunabhängig über einen längeren Zeitraum große Mengen an NO. Neben diesen vasodilatatorischen Substanzen produziert das Endothel auch den potenten Vasokonstriktor Endothelin-1 [Yanagisawa 1988].

Mehrere Untersuchungen konnten eine signifikante Freisetzung von Endothelin-1 während extrakorporaler Zirkulation feststellen [Matheis 1995]. Die Lunge ist sowohl für die Synthese als auch den Abbau von Endothelin-1 ein wichtiger Ort [Dupuis 1996]. Während der HLM wird die Endothelin-1-Clearance durch die verminderte Perfusion der Lunge verhindert [Matheis 1995].

Die starken vasokonstriktorischen Effekte des Endothelin-1 spielen bei intestinaler Hypoperfusion [te Velthuis 1996] und der fokalen Konstriktion von kleinen pulmonalen Venen eine entscheidende Rolle [Aharinejad 1995].

Somit ist Endothelin ein starker Vasokonstriktor während der Entzündungsreaktion, der entscheidend zur Dysfunktion einzelner Organsysteme beitragen kann.

Im Rahmen der SIRS kommt es zu einem Ungleichgewicht der vier Schlüsselmediatoren der Vasoregulation: NO, Prostazyklin, Thromboxan und Endothelin [Laffey 2002].

2.2.2.5. Freie Sauerstoffradikale

Leukozytenaktivierung und die Oxygenierung des Blutes in der HLM führen zur Bildung großer Mengen freier Radikale, wie Superoxidradikale (O₂-), Hydroxylradikale (HO) und Stickoxidradikale (NO). In einem autokatalytischen Prozess verändern diese reaktiven Sauerstoffspezies vielfach ungesättigte Fettsäuren Phospholipide unter Ausbildung von vasoaktiven Lipidperoxiden. Dabei kann ein freies Radikal mehrere hundert Lipidperoxide bilden. Geschieht diese Oxidation im Lipidbilayer der Zellmembran, resultiert eine Membranschädigung, die zum Zelltod führen kann (siehe 2.4.3.). Da freie Radikale sehr reaktiv und instabil sind, ist ihre direkte quantitative Analyse bisher nicht erfolgreich möglich. Mit Malondialdehyd (MDA), einem Lipid-Peroxidationsprodukt, ist ein indirekter Nachweis des Lipidmembrandefekts durch freie Radikale möglich [Prasad 1992].

Durch diese radikalgetriggerte Oxidation kommt es zu einer erhöhten Membranpermeabilität, einem zentralen pathopysiologischem Merkmal der Inflammation. Dies führt zu Organdysfunktionen wie beispielsweise einer eingeschränkten Herz- und Lungenfunktion [Prasad 1990].

Freie Radikale können weiterhin zu einer Einschränkung der Verfügbarkeit von NO führen, was zusätzlich Vasospasmen und Thrombosen nach Reperfusion am ischämischen Herzen begünstigt [Pearson 1992].

Freie Radikale können neben den beschriebenen strukturellen und funktionellen Veränderungen an Lipiden auch die Struktur von Proteinen und DNA (wie beispielsweise die Aktivierung von NF-кВ) modifizieren. Eine Korrelation zwischen

dem Grad der Komplementaktivierung und der Zunahme der Lipid-Peroxidation wurde beschrieben [Closa 2004].

2.2.2.6. Arachidonsäure-Metaboliten

Arachidonsäure wird durch Phospholipase A₂ aus Membranphospholipiden freigesetzt und über den Zyklooxygenase-Reaktionsweg in Prostaglandine und Thromboxane umgewandelt. Die Metaboliten aus dem Zyklooxygenase-Reaktionsweg tragen mit teils antagonistischer Wirkweise entscheidend zur Entzündungsreaktion bei. So führt beispielsweise Prostaglandin E₂ und Prostacyclin zur peripheren Vasodilatation, während Thromboxan die Gefäße verengt und die Thrombozytenaggregation fördert.

Über den Lipoxygenase-Reaktionsweg kommt es zur Freisetzung von Leukotrienen der 4er- oder der 5er-Reihe in Abhängigkeit der Fettsäurevorstufen. Detaillierte Ausführungen zur Entstehung der Substanzgruppe der Eicosanoiden, zu denen Prostaglandine, Prostacyclin, Thromboxan und Leukotriene gehören, siehe unter 2.4.2.

2.2.2.7. Platelet Activating Factor (PAF)

PAF ist ein hochaktives Phosphoglycerin, das passiv durch radikalgetriggerte Thrombozyten, endothelialen Oxidation und aktiv von Gefäßzellen wahrscheinlich auch von Herzmuskelzellen gebildet wird [Ko 1991]. PAF aktiviert Thrombozyten, nicht nur sondern wirkt auch chemotaktisch und phagozytoseaktivierend auf neutrophile Granulozyten und Makrophagen. Beim Reperfusionsschaden am ischämischen Myokard ist PAF ein wichtiger endogener über eine Aktivierung von neutrophilen Granulozyten Myokardfunktion hemmt. Weiterhin geht man davon aus, dass PAF Schlüsselbotenstoff bei pulmonaler Funktionseinschränkung nach Anwendung der HLM ist [Zehr 1995, Ko 1991, Raschke 1995].

2.3. Antiinflammatorische Therapie

Durch ein immer besseres Verständnis für die einzelnen Mechanismen der Inflammation konnten Strategien entwickelt werden oder sind Bestandteil aktueller Forschung, um die inflammatorische Antwort auf herzchirurgische Eingriffe zu reduzieren. Diese pharmakologischen Therapieansätze mit ihren unterschiedlichen Ansatzpunkten werden im Folgenden dargestellt.

2.3.1. Kortikoide

Der Einsatz von Kortikosteroiden bei herzchirurgischen Eingriffen wurde vor über 30 Jahren erstmals beschrieben [Replogle 1966]. In einer Reihe von Studien konnte seither der antiinflammatorische Effekt von Kortikoiden bei herzchirurgischen Patienten nachgewiesen werden [Kawamura 1999, Wan 1999, Hill 1995].

Kilger et al. [Kilger 2003] konnten kürzlich bei herzchirurgischen Patienten mit erhöhtem Risiko für die Entwicklung einer schweren SIRS erfolgsversprechende Ergebnisse veröffentlichen. Unter der Annahme einer relativen adrenokortikalen Insuffizienz in der frühen postoperativen Phase wurden die Patienten perioperativ mit Hydrocortison behandelt. Klinisch war eine kürzere Beatmungs- und Intensivverweildauer sowie ein geringerer Transfusions- und Katecholaminbedarf zu beobachten.

Ähnliche Ergebnisse konnten Bourbon et al. [Bourbon 2004] durch Applikation von Methylprednisolon erzielen. Da in diesen Untersuchungen jedoch Hochrisikopatienten mit Kortikoiden therapiert wurden, hat sich diese Therapie bisher in der klinischen Routine nicht durchgesetzt.

2.3.2. Proteaseninhibitoren

Aprotinin, ein unspezifischer Proteaseninhibitor, hemmt die Aktivierung des inaktiven Plasminogen zum aktiven Plasmin. Zusätzlich reduziert Aprotinin die Aktivität von Trypsin, Chymotrypsin, Plasmin, Tissue Plasminogen Aktivator und Kallikrein.

Blauhut et al. berichteten über eine Reduktion des Blutverlustes von über 50% bei mit Aprotinin behandelten Patienten. In dieser Studie konnte der Transfusionsbedarf gleichzeitig um bis zu 80% verringert werden [Blauhut 1991].

In einigen weiteren Untersuchungen wurden antiinflammatorische Effekte von Aprotinin, wie beispielsweise eine Abschwächung der Thrombozytenaktivierung, eine Abnahme der Kontaktaktivierung, die Hemmung der Kallikreinproduktion [Wachtfogel 1993], eine verminderte Produktion von TNF-α [Hill 1995], IL-6 und IL-8 [Harig 1999], eine Hemmung iNOS Freisetzung [Hill 1997], Abnahme der HLM-induzierten Leukozytenaktivität [Wachtfogel 1993] und Hemmung der Up-regulation von Monozyten und Granulozyten-Adhäsions-Molekülen [Gilliland 1999] beschrieben.

Der hemmende Einfluss auf die Kaskade der Kontaktaktivierungsproteasen ist ein dosisabhängiger Prozeß. Verwendet wurde im klinischen Alltag das so genannte "Hammersmith High Dose Regime" mit 6 Mio KIU (Kallikrein inhibiting units) Aprotinin und das "Low Dose Regime" entsprechend der einer halben Hammersmith Dosis mit 3 Mio KIU [Peters 1999].

Levi et al. zeigten, dass die Reduktion des Blutverlustes bei Anwendung des "Low Dose Regime" vergleichbar der konventionellen Hammersmith Dosis (6 Mio. K.I.U.) ist [Levi 1999].

In einigen klinischen Studien konnte durch eine "High Dose" Gabe die postoperative Myokardischämie, die Schädigung von Myozyten [Wendel 1995] und die Krankenhausverweildauer bei Hochrisikopatienten [Gott 1998] reduziert werden. Weiterhin konnte eine signifikant geringere Inzidenz von postoperativen cerebralen Insulten bei herzchirurgischen Patienten unter "High Dose" Aprotinin-Anwendung festgestellt werden [Smith 1996].

Eine Metaanalyse bestätigt die einzelnen positiven Ergebnisse und kommt zu dem Schluss, dass Aprotinin den operativen Blutverlust und Bedarf an Fremdblut reduziert, die Rethorakotomierate dezimiert und die perioperative Mortalität um die Hälfte reduziert [Levi 1999].

Im Gegensatz dazu zeigen die Ergebnisse einer kürzlich von Mangano et al. publizierten Untersuchung, die bei insgesamt 4374 herzchirurgischen Patienten die Wirksamkeit und das Nebenwirkungsprofil von Aprotinin, ε-Aminokapronsäure und Tranexamsäure untersuchte, beunruhigende Ergebnisse. Bei Patienten, die sich einer elektiven Revaskularisation des Myokards unterzogen, als auch bei Patienten mit komplexen herzchirurgischen Eingriffen wurde eine Verdopplung des Risikos einer postoperativen dialysepflichtigen Niereninsuffizienz festgestellt. Bei Patienten, die sich einer elektiven kardiochirurgischen Revaskularisation unterzogen, steigerte Aprotinin das Risiko eines Myokardinfarkts oder einer Herzinsuffizienz um 55%, das Risiko neurologischer Komplikationen wurde um 181% höher bewertet. Weder die Gabe von ε-Aminokapronsäure noch von Tranexamsäure erhöhte das Risiko kardiovaskulärer, neurologischer oder renaler Nebenwirkungen [Mangano 2006].

Das Bundesinstitut für Arzneimittel und Medizinprodukte (BfArM) hat am 05.11.2007 mit sofortiger Wirkung das Ruhen der Zulassung für Aprotinin angeordnet. Diese Anordnung ist zunächst bis Ende März 2008 befristet.

Für eine endgültige Aussage bezüglich des Nebenwirkungsprofils von Aprotinin müssen die Ergebnisse des multizentrischen kanadischen "Blood Conservation using Antifibrinolytics in a Randomized Trial" (BART) abgewartet werden.

2.3.3. Heparin und andere Glykosaminoglykane

Um die Koagulation des Blutes im extrakorporalen System zu verhindern, wird Heparin seit dem Beginn der Verwendung der HLM bei fehlender heparinspezifischer Kontraindikationen obligatorisch eingesetzt. Auch unter der Verwendung hoher Heparin-Dosen (657 ± 135 IU/kg) kann die Aktivierung der Gerinnungskaskade und Thrombinbildung jedoch nicht vollständig verhindern werden [Koster 2002].

Effekten zeigen antikoagulatorischen Neben immer mehr Studien. dass beispielsweise Glykosaminoglykane wie das Heparin antiinflammatorische Eigenschaften besitzen [Paparella 2005]. In therapeutischen Konzentrationen (0,1-1 U/ml) bindet Heparin an das Integrin Mac-1 auf stimulierten Monozyten und verhindert dadurch deren Bindung an endotheliale Liganden [Karlheinz 1999]. Des Weiteren konnte mehrfach gezeigt werden, dass durch die Effekte von Heparin auf LPS- oder Interferon-y-stimulierten Monozyten die Genexpression von IL-1B, IL-6 und TNF-α gehemmt werden kann [Hoffmann 1997]. Ramdin et al. zeigten, dass unterschiedliche Zytokine auch direkt an Glykosaminoglykane binden können [Ramdin 1998]. Der genaue antiinflammatorische Mechanismus von Heparin konnte bisher jedoch nicht eindeutig geklärt werden.

2.3.4. Antioxidantien und freie Radikalenfänger

Während der Anwendung der HLM und in der Reperfusion werden große Mengen freier Sauerstoffradikale (Hydrogenperoxide, Superoxide, Hydroxyl Radikale), sogenannte reaktive Sauerstoffspezies (reactive oxygen species - ROS), freigesetzt [Barta 1991]. Myokardiale antioxidative Enzyme wie Glutathion-Reduktase, Superoxid-Dismutase und die Katalase werden daraufhin proportional zum Grad der Myokardischämie und des Reperfusionsschadens aktiviert [Mezzetti 1993]. Durch Oxidation freier Radikalfänger und der Antioxidantien mittels der ROS werden gleichzeitig auch die Antioxidantienvorräte erschöpft [Barta 1991].

High Dose Vitamin C & Vitamin E

Für hochdosiertes Vitamin C (Ascorbinsäure) konnte in kleineren Single Center Studien nachgewiesen werden, dass es wirkungsvoll ROS vermindert, die Lipidperoxidation der Zellmembran verringert, die hämodynamische Situation nach Anwendung der HLM verbessert sowie die Intensiv- und Krankenhausverweildauer reduziert [Barta 1991, Dingchao 1994]. Vitamin E (α-tocopherol) reduziert die Plasmakonzentration von Hydrogenperoxid, einem Marker der ROS-Konzentration, [Cavarocci 1986] und verringert die Zellmembran-Lipidperoxidation nach HLM [Barta 1991]. In einer zusammenfassenden Übersicht der bisher durchgeführten Untersuchungen konnte jedoch kein klinisch signifikanter Nutzen durch die Substitution von Vit. C und E auf die systemische Entzündungsreaktion nach HLM gezeigt werden [Westhuyzen 1997].

N-Acetylcystein

Hochdosierte Gabe von N-Acetylcystein vor oder während Bypass-OP scheint ebenfalls als freier Radikalfänger zu wirken [Andersen 1995]. Es reduziert die schnelle Freisetzung von ROS aus neutrophilen Granulozyten [Andersen 1995] und die Aktivität der Elastase [De Backer 1996].

2.3.5. ACE-Hemmer

Durch Blockierung des Angiotensin-Converting-Enzyms, das Angiotensin I in das vasokonstringierende Angiotensin II umwandelt, haben ACE-Hemmer einen blutdrucksenkenden und diuretischen Effekt. Als Antihypertensivum seit vielen Jahren etabliert, ist auch eine antinflammatorische Wirkung dieser Substanzen bekannt [Schiffrin 2002]. Brull et al. beschreiben eine Reduktion der IL-6 Plasmaspiegel bei herzchirurgischen Patienten nach präoperativer Therapie mit ACE-Hemmern [Brull 2002].

Trotz nachgewiesener antiinflammatorischer Eigenschaften der ACE-Hemmer kann die Anwendung von ACE-Hemmern aufgrund der deutlich vasodilatierenden Eigenschaften nicht für die antiinflammatorische Therapie herzchirurgischer Patienten empfohlen werden [Pretorius 2004].

2.3.6. Phosphodiesterasehemmer

Phosphodiesterasehemmer (PDE) verhindern die hydrolytische Umwandlung von cAMP durch Phosphodiesterase in das physiologisch inaktive 5-AMP. Durch einen Anstieg von intrazelluärem cAMP kommt es zum vermehrten Ca²⁺-Einstrom in die Zelle, was zu einem positiv inotropen Effekt führt. PDE haben neben peripher vasodilatatorischen Effekten auch antiinflammatorische Eigenschaften. Obwohl der exakte Mechanismus ihrer antiinflammatorischen Effekte noch nicht vollständig geklärt ist, steht eine Leukozyten, Makrophagen und die endotheliale Aktivierung hemmende Wirkung fest [Tsang 1996]. Medikamente wie Enoximon, Milrinon und Olprinon hemmen selektiv die Phosphodiesterase III und werden beim herzchirurgischen Patienten eingesetzt. Boldt et al. konnten bei intraoperativem Einsatz von Enoximon die Plasmaspiegel inflammatorischer Zytokine und löslicher Adhäsionsmoleküle senken [Boldt 2002].

2.3.7. Komplementhemmung und monoklonale Antikörper

Als eine relativ neue Option zur Eindämmung der Akut-Phase-Reaktion und des Ischämie-Reperfusions Schadens wird der Einsatz von Antikörpern gegen Komplementfaktoren angesehen. Antikörper gegen Komplementfaktoren führen zu einer Modulierung der inflammatorischen Kaskade in einem frühen Stadium. Die Anwendung des Einzelketten-Antikörpers Pexelizumab (Alexion Pharmaceuticals), der an den Komplementfaktor C5 bindet, zeigte eine dosisabhängig verminderte Aktivierung von Komplementmediatoren und leukozytären Adhäsionsmolekülen [Fitch 1999]. Die Verwendung dieses Antikörpers reduziert die Serumspiegel für C5a und C5-b9 bei Patienten, die sich einer Bypassoperation mit HLM unterzogen. Hier konnte eine signifikante Abnahme des CK-MB Spiegels, des kognitiven Defizits und des Blutverlustes nachgewiesen werden [Fitch 1999]. Weitere klinische Untersuchungen werden in Zukunft diese Therapieoption evaluieren.

2.4. Fettsäuren und Inflammation

Das Lipid (grich. lipos = das Fett) ist eine Sammelbezeichnung für Naturstoffe, die in die drei Gruppen der Fettsäuren, Membranlipide und Terpenoide eingeteilt werden. Die biologischen Funktionen der Lipide sind ebenso vielfältig wie ihre chemische Struktur. Während Fettsäuren, Triglyzeride und Wachse hauptsächlich als Energiespeicher und Baumaterial dienen, sind Membranlipide die Grundbausteine von Biomembranen. Terpenoide hingegen dienen vor allem als Hormone.

Fettsäuren sind unverzweigte Monocarbonsäuren, die aus einer unverzweigten Kette von Kohlenstoffatomen besteht, an deren einem Ende sich eine Carboxylgruppe befindet. Es werden gesättigte Fettsäuren, in denen keinerlei Doppelbindungen vorkommen, und ungesättigte Fettsäuren, die ein oder mehrere Doppelbindungen enthalten, unterschieden. Diese ungesättigten Fettsäuren dienen als Vorstufe von Entzündungsmediatoren. Proinflammatorische Zytokine und Mediatoren aus Membranphospholipiden sind Schlüsselmoleküle, die Intensität, Dauer und metabolische Merkmale der Inflammation bestimmen.

2.4.1. Mehrfach ungesättigte Fettsäuren

2.4.1.1. Enzymatischer Metabolismus von mehrfach ungesättigten Fettsäuren

Zu den mehrfach ungesättigten Fettsäuren (PUFAs – polyunsaturated fatty acids) werden Fettsäuren mit zwei oder mehr Doppelbindungen gezählt. Die Charakterisierung erfolgt aufgrund der Stellung der ersten Doppelbindung, gerechnet vom Methylende des Moleküls.

Es gibt zwei Hauptfamilien an mehrfach ungesättigten Fettsäuren, die n-6 (oder Omega-6) und die n-3 (oder Omega-3) Familien. Omega (ω) 6-Fettsäuren haben die erste Doppelbindung am Kohlenstoffatom 6, Omega (ω) 3-Fettsäuren bereits am Kohlenstoffatom 3.

So steht die Bezeichnung C18:2 ω -6 für Linolsäure, die eine Kettenlänge von 18 C-Atomen und 2 Doppelbindungen aufweist, wobei sich die erste Doppelbindung am sechsten C-Atom vom Methylende her gerechnet befindet.

Aus Linolsäure als wichtigste ω -6-Fettsäure entsteht durch die Wirkung der Δ 6-Desaturase und weitere Elongation die Di-homo- γ -Linolensäure, welche als Substrat der Eikosanoide der 1-er Serie und der 15-HETE dient.

Wie aus der Abbildung 6 ersichtlich, kann die Di-homo- γ -Linolensäure aber auch weiter durch die Wirkung der $\Delta 5$ -Desaturase zu Arachidonsäure umgewandelt werden, welche das Substrat der Eikosanoide der 2-er Serie und der Leukotriene der 4-er Serie sowie des PAF darstellt [Fan 1998].

 $\Delta 6$ -Desaturase und $\Delta 5$ -Desaturase sind die geschwindigkeitsbestimmenden Enzyme in der Umwandlung der Linolsäure zur Di-homo- γ -Linolensäure bzw. zur Arachidonsäure (AA) [Melin 1997]. Diese Desaturasen wandeln nicht nur die ω -6-

Fettsäuren, sondern auch die ω -3-Fettsäuren in ihre weiteren Metaboliten um. Von Bedeutung ist hierbei, das die einzelnen Fettsäuren um die Desaturasen konkurrieren, wobei die ω -3-Fettsäuren bevorzugt vor den ω -6 von den Desaturasen verstoffwechselt werden [Horrobin 1983].

Der weitere enzymatische Metabolismus der AA und der Di-homo-γ-Linolensäure erfolgt durch die Enzyme Cyclooxygenase 1 und 2 (es entstehen Eikosanoide) und Lipoxygenase (es entstehen 15HETE, Leukotriene sowie PAF) [Fan 1998].

Die α -Linolensäure, welche zu den ω -3-Fettsäuren zählt, wird unter Wirkung des gleichen Enzysystems zur Eikosapentaensäure umgewandelt [Fischer 1989].

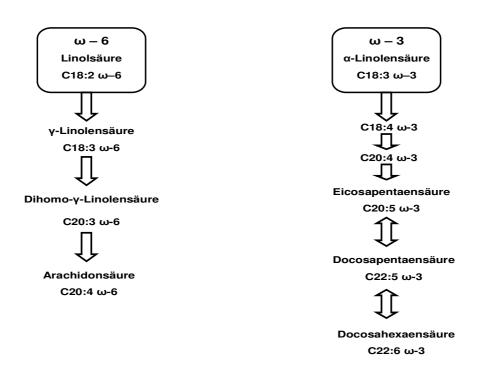


Abbildung 5: Biosynthese der Fettsäuren

Während die Zusammensetzung der Proteine im menschlichen Körper genetisch determiniert ist, variiert das Fettsäuremuster der Membranlipide und spiegelt die Fettsäurezusammensetzung der Nahrung wieder [Kris-Etherton 2000].

Die Industrialisierung mit Veränderung der Kultur und ihrer Essgewohnheiten führte zu tiefgreifenden Veränderungen in der diätetischen Aufnahme von Fettsäuren. Die zunehmende Aufnahme von ω -6-Fettsäuren aus Pflanzenölen (wie Mais, Sonnenblumen) und tierischem Fleisch veränderte das frühere Verhältnis von ω -6-Fettsäuren und ω -3-Fettsäuren von 1:1 in unserer Nahrung auf etwa 10:1 [Kris-Etherton 2000]. Der parallele Anstieg von kardiovaskulären Erkrankungen in den westlichen Industrienationen wurde damit in Zusammenhang gebracht [GISSI-

Prevenzione Trail 1999]. Epidemiologische Studien zeigten eine Korrelation zwischen der Fettsäurezusammensetzung der Nahrung und dem Auftreten kardiovaskulärer Erkrankungen [Burr 1989]. Insbesondere ω -3-Fettsäuren zeigten hierbei einen schützenden Einfluss bei der Entwicklung von kardiovaskulären Erkrankungen.

Die Hauptquelle für die Versorgung des Menschen mit ω -3-Fettsäuren stellt Seefisch (z.B. Hering, Lachs, Makrele, Thunfisch, Sardinen) bzw. die daraus gewonnenen Fischöle dar.

Unter oraler, enteraler und parenteraler Zufuhr erhöhter Mengen an ω -3-Fettsäuren konnte gezeigt werden, dass sich das Verhältnis von ω -3- zu ω -6-Fettsäuren in der Membranzusammensetzung vieler Zellpopulationen [Roulet 1997] zugunsten der ω -3-Fettsäuren verändern lässt. Auch im Phospholipidspektrum einiger Gewebe zeigte sich unter Substitution von ω -3-Fettsäuren eine veränderte Fettsäurezusammensetzung [Nau 1993, Nau 1992]. Neben dem vermehrten Einbau von ω -3-Fettsäuren in die Zellmembran konnten einige Autoren dort auch eine gleichzeitige Reduktion von ω -6-Fettsäuren beobachten [Bagga 2003, Mayer 2003].

Hinsichtlich der Synthese von sog. bioaktiven Lipiden, den Eicosanoiden (griech. Eicosa = 20), spielt die veränderte Fettsäurenzusammensetzung der Zellmembran eine wichtige Rolle beim Entzündungsgeschehen. Als wichtige Vorstufen der Eicosanoide werden AA und EPA aus den Phospholipiden der Zellmembran durch das Enzym Phospholipase A_2 freigesetzt. Da sich AA und EPA lediglich durch eine Doppelbindung unterscheiden, konkurrieren beide Fettsäuren um die Metabolisierung durch die gleichen Enzymsysteme [Weber 1986]. Durch erhöhte Zufuhr von ω -3-Fettsäuren kann so die Eicosanoidsynthese zugunsten der weniger inflammatorischen ω -3-Eicosanoide beeinflusst werden.

2.4.2. Fettsäuren und die Eicosanoidsynthese

2.4.2.1. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω -6-Fettsäuren

Linolsäure als Präkursor der ω -6-Fettsäuren ist im Plasma sowie in den Geweben vorwiegend in veresterter Form in Phospholipiden vorrätig und bildet so einen Baustein der Lipoproteine und Zellmembranen.

Ein inflammatorischer Reiz wie der Einsatz der HLM führt zu einem zytoplasmatischen Ca^{2+} -Anstieg, der eine Aktivierung der Phospholipase A_2 bewirkt. Diese spaltet die AA aus dem Phospholipidpool der zellulären Membran. Die freigesetzte AA (ω -6-Fettsäure) dient jetzt als Substrat für die Synthese von Lipidmediatoren.

In Abhängigkeit von dem Enzymmuster der jeweiligen Zellen (z.B. Leukozyten, Thrombozyten, Endothelzellen) entsteht aus AA durch die Prostaglandinsyntethase, die aus den zwei Untereinheiten Cyclooxygenase und Peroxidase besteht, sauerstoffabhängig das Prostaglandin H_2 als Muttersubstanz der Prostaglandine (PG) I_2 , E_2 , F_2 sowie des Thromboxans A_2 (TXA₂).

Eine alternative Modifikation der AA wird durch Lipoxygenase erzeugt, die zu den Leukotrienen (LT) der 4er-Serie LTA₄, LTB₄, LTC₄, LTD₄ und LTE₄ führt.

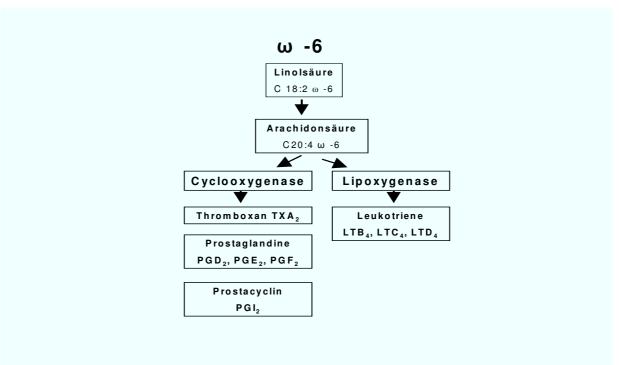


Abbildung 6: Stoffwechselschema der Linolsäure

Die Enzyme der Eicosanoidsynthese sind die Cyclooxygenase-1 (Cox-1), die nahezu vorkommt, die Cyclooxygenase-2 (Cox-2), die ubiquitär spezifisch Entzündungszellen ist, und die 5-Lipooxygenase, die in Mastzellen, Monozyten, Makrophagen und Granulozyten zu finden ist [Calder 2002, Calder 2003]. Die durch synthetisierten PG führen durch gesteigerte Cyclooxygenase Vasodilatation und Synthese sowie Permeabilität. Migration von anderen proinflammatorischen Zytokinen zu proinflammatorischen Effekten [Lewis 1990].

Eicosanoide fungieren selbst als Mediatoren, modifizieren das Verhalten anderer Mediatoren und beeinflussen Prozesse wie die Blutgerinnung, Kontraktion glatter Muskelzellen, Thrombozytenaggregation und die Leukozytenchemotaxis [Tilley 2001].

Nach enzymatischer Freisetzung der ω -6 FS aus Membranphospholipiden katalysieren COX die Bildung des instabilen Zwischenprodukts PGG2 aus AA, welches anschließend zu PGH2 umgewandelt wird. PGH2 wird in Abhängigkeit von Zelltyp und Art des Stimulus zu verschiedenen PGs wie etwa PGD2, PGE2, PGE1, Prostacyclin oder Thromboxan A2 umgewandelt.

Durch PGE₂ wird Fieber induziert, die vaskuläre Permeabilität und Vasodilatation verstärkt sowie die Schmerzempfindung intensiviert [Tilley 2001]. Die Produktion von IgE durch B-Lymphozyten wird gefördert.

Durch die Unterdrückung der Lymphozytenproliferation und eine Hemmung der Aktivität der Natürlichen Killerzellen [Tilley 2001], sowie eine Reduktion der Aktivität von TNF-α und IL-1 hat PGE₂ jedoch auch einen ausgeprägten antiinflammatorischen Effekt [Caughey 1997]. Zusammenfassend stellt PGE₂ im Rahmen der Entzündungsreaktion einen potenten Immunsuppressor dar.

TXA₂ wird hauptsächlich in den Thrombozyten aus der AA gebildet. Es ist ein potenter Vasokonstriktor und Thrombozytenaggregator. Außerdem bewirkt es eine Bronchokonstriktion [Hamberg 1975].

Leukotrien A₄ (LTA₄) wird durch das Enzym 5-Lipoxygenase aus AA über 5-Hydroperoxyeicosatetraensäure (5-HPETE) katalysiert. Das sehr unstabile Epoxid LTA₄ ist die direkte Ausgangsverbindung zur Biosynthese diverser Leukotriene. Die Substanzgruppe unterteilt sich in die Peptido-Leukotriene LTC₄, LTD₄ und LTE₄ und das LTB₄. Das biologisch hochaktive LTB₄ spielt eine entscheidende Rolle in einer Reihe von zellulären und molekularen Antworten, die inflammatorische Abläufe koordinieren und amplifizieren.

LTB₄ wirkt proinflammatorisch, da es die Gefäßpermeabilität erhöht, Vasodilatation induziert, die Freisetzung lysosomaler Enzyme steigert und die Bildung reaktiver Sauerstoffspezies als auch die Produktion von IL-6, IL-1 und TNF- α fördert [Lee 1988].

Bei der Synthese dieser proinflammatorischen Eicosanoide ist die Verfügbarkeit des Ausgangssubstrates AA der limitierende Faktor und abhängig von der Lipidzusammensetzung der Zellmembran.

2.4.2.2. Enzymatische Eicosanoidsynthese aus ω -3-Fettsäuren

Durch exogene Zufuhr von ω -3-Fettsäuren kommt es zum vermehrten Einbau dieser Fettsäuren in die Phospholipide der Zellmembran und zugleich verminderter Verfügbarkeit von AA für die Eicosanoidsynthese [Bagga 2003]. Zusätzlich wird durch EPA die Oxidation von AA durch die Cyclooxygenase gehemmt [Obata 1999].

Die nun vermehrt durch Phospholipase freigesetzte EPA (ω -3 FS) hat im Vergleich zur AA dieselbe Länge, aber an Position 17 eine zusätzliche Doppelbindung. EPA wird von denselben Enzymen wie die AA metabolisiert. Ihre Produkte unterscheiden sich strukturell von denen der AA nur durch eine zusätzliche Doppelbindung.

EPA dient als alternativer Lipidpräkursor des Lipoxygenase- und Cyclooxygenase-Metabolismus. Durch die Prozesse der Elongation und Desaturierung entstehen hierbei analoge Produkte wie aus der AA abhängigen Eicosanoidsynthese.

Neben einer verminderten Bildung von Prostaglandinen der 2er-Serie bzw. Leukotrienen der 4er-Serie entstehen hier um den Faktor 10-50 vermehrt Prostaglandine und Thromboxane der 3er-Serie bzw. Leukotriene der 5er-Serie [Boyle 1997].

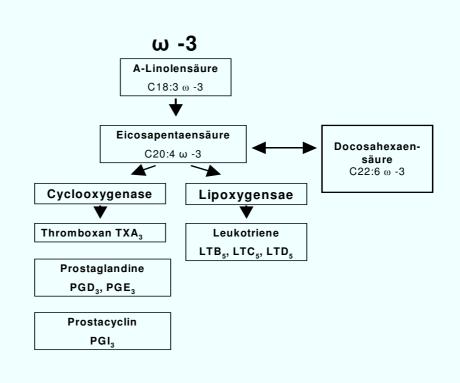


Abbildung 7: Stoffwechselschema der Linolensäure

Neben der Entstehung eines unterschiedlichen Eicosanoidmusters wird somit durch EPA das inflammatorische Potential der AA gehemmt [Bagga 2003]. Verschiedene Mechanismen auf unterschiedlichen Ebenen setzen hier an. Auf Ebene der Lipoxygenase kommt es zu einer kompetitiven Hemmung: EPA und AA konkurrieren um dasselbe Enzym, EPA wird aber bevorzugt metabolisiert und bindet das Enzym für längere Zeit [Grimminger 1992]. Des Weiteren kommt es auf Ebene der Produkte zu einer kompetitiven Hemmung. LTB₄ als auch LTB₅ besetzen denselben Rezeptor auf neutrophilen Granulozyten, LTB₅ allerdings mit einer um den Faktor 500 niedrigeren Dissoziationskonstante [Kragballe **Damit** wird das 1987]. Aktivitätsgleichgewicht zugunsten von LTB₅ verschoben.

Auf Ebene der Cyclooxygenase konnte bei Fibroblasten gezeigt werden, dass PGE₂ in der Lage ist, über eine vermehrte Expression von COX-2-mRNA im Sinne eines positiven Feedbackmechanismus seine Synthese selbst zu stimulieren und damit eventuell einen Entzündungsprozess in Gang zu halten. PGE₃ verfügt ebenfalls über diesen Mechanismus, jedoch in etwa 4-fach geringerem Ausmaß [Bagga 2003].

Auch ist eine Beeinflussung der Genexpression zugunsten einer Herabregulierung proatherogener Proteine, wie zum Beispiel Platelet derived growth factor (PDGF) und

Monocyte chemoattractant protein-1 (MCP-1), durch die Einnahme von hochdosierten ω -3-Fettsäuren beschrieben [Baumann 1999].

Ebenso wird von einer Beeinflussung auf der Ebene des Transkriptionsfaktors NF- κ B ausgegangen: EPA inhibiert die Proteinkinase C (PKC), welche die Aktivierung von NF- κ B katalysiert, ω-6-Fettsäure hingegen aktiviert PKC und damit die Genexpression von NF- κ B [Camondola 1996].

Alle diese genannten Mechanismen bewirken eine supprimierte inflammatorische Zellaktivierung und erklären damit den immunmodulatorischen Effekt der ω -3-Fettsäuren.

2.4.2.3. Die verschiedenen Eicosanoidmuster und Ihre Wirkung

Eicosanoide wirken als Mediatoren und Modulatoren vieler im Organismus ablaufender Stoffwechselvorgänge. Die für die Synthese der Eicosanoide verantwortlichen Enzymsysteme finden sich in nahezu allen Zellen der Säuger. Eicosanoide entfalten ihre Wirkungen in nahezu jedem Organsystem des Organismus; dazu gehören der Fortpflanzungsapparat, der Verdauungsapparat, die Nieren, das Herz-Kreislaufsystem, das Immunsystem, Nervensystem und der Atmungsapparat [Calder 2006].

Im Gegensatz zu den klassischen Hormonen ist die Wirkung der Eicosanoide meistens lokal und beinahe alle Zellen des Organismus sind zur Eicosanoidfreisetzung befähig. Allerdings werden von bestimmten Zellen in Abhängigkeit vom vorhandenen Enzymapparat unterschiedliche Eicosanoide bevorzugt gebildet [Bagga 2003]. Die aus den einzelnen Fettsäurefamilien gebildeten Eicosanoide zeigen beträchtliche Unterschiede in ihrer biologischen Wirksamkeit.

Die aus EPA gebildeten Eicosanoide der 3er- bzw. 5er-Serie unterscheiden sich von den aus AA gebildeten Analoga der 2er- bzw. 4er-Serie erheblich durch eine geringere biologische Aktivität [Lee 1984].

So zeigt TXA₃, das von der EPA abgeleitete Cyclooxygenaseprodukt der 3er-Serie, erheblich reduzierte proaggregatorische und vasokonstriktive Eigenschaften im Vergleich zudem von AA abgeleiteten TXA₂ [Caughey 1997]. PGI₃ ist dagegen in der antiaggregatorischen und vasodilatierenden Wirksamkeit vergleichbar dem PGI₂ [Wolfram 1989]. Somit führt die durch ω -3-Fettsäuren veränderte Prostanoidsynthese

insgesamt zu geringeren proaggregatorischen Effekten an Thrombozyten und vasodilatatierenden Effekten [Bazzarre 2001].

Auch die über den Lipoxygenaseweg aus der EPA generierten Leukotriene der 5er-Serie (LTB₅, C₅, D₅, E₅) sind im Vergleich zu den AA-Derivaten geringer proinflammatorisch [Lewis 1986]. So weist LTB₅ z. B. eine mindestens um den Faktor 10 schwächere Aktivität auf Aggregation, Chemotaxis und Vasokonstriktion auf als LTB₄ [Boyle 1997]. Zusätzlich wird die Synthese von PAF, der stark proinflammatorisch und plättchenaggregierend sowie broncho- und vasokonstringierend wirkt, durch EPA vermindert [Sperling 1987].

| Arachidonsäure (AA) | | Eicosapentaensäure (EPA) | |
|---|---------|--------------------------|---|
| Vasokonstriktion Bronchokonstriktion Thrombozytenaktivierung Aktivierung neutrophiler Granulozyten | TXA2 | TXA3 | geringere biologische Wirkung |
| Chemotaxis Aktivierung neutrophiler Granulozyten Permeabilitätszunahme | LTB4 | LTB5 | Entzündung ↓ Immunreaktion ↓ Adhärenz neutrophiler Granulozyten ↓ |
| Vasokonstriktion Bronchokonstriktion Permeabilitätszunahme | LTC4-D4 | LTC5-D5 | Entzündung ↓ |
| Vasokonstriktion Aktivierung neutrophiler Granulozyten | PGD2 | PGD3 | geringere biologische Wirkung |
| Vasodilatation Bronchokonstriktion Aktivierung neutrophiler Granulozyten | PGE2 | PGE3 | Vasodilatation Bronchorelaxation Aktivierung neutrophiler Granulozyten ↓ |
| Vasodilatation Bronchorelaxation | PGI2 | PGI3 | Vasodilatation Bronchorelaxation |
| Vasokonstriktion Bronchokonstriktion | PGF2 | PGF3 | geringere biologische Wirkung |
| Vasokonstriktion Bronchokonstriktion Permeabilitätszunahme Aktivierung neutrophiler Granulozyten Thrombozytenaggregation | PAF | | |

Tabelle 3 Wirkung der einzelnen Eicosanoidserien. TX = Thromboxan, LT = Leukotriene, PG = Prostaglandine, PAF = plättchenaktivierender Faktor. Modifiziert nach Heller 2003.

2.4.3. Lipidperoxidation durch freie Radikale

Sowohl der durch CABG entstehende oxidative Schaden als auch die Entzündungsreaktion sind entscheidend für die verschiedenen postoperativen Komplikationen verantwortlich. Von dem durch Lipid- und Proteinoxidation entstehenden oxidativen Schaden wird angenommen, dass er wesentlich zum Ischämie-Reperfusions-Schaden beiträgt [Hossmann 1993].

Ulus und Kollegen [Ulus 2003] konnten beweisen, dass während dem Einsatz der HLM die Spiegel von Isoprostanen (8-iso-PGF $_{2\alpha}$) im Plasma signifikant erhöht sind. Daraus lässt sich folgern, dass möglicherweise durch eine gestörte Perfusion und erhöhtem Sauerstoffpartialdruck in der peripheren Zirkulation die Lipidperoxidation durch freie Radikale als Folge von Ischämie in einem frühen Stadium nach Anlaufen der HLM einsetzt.

2.4.3.1. Isoprostansynthese aus AA

Oxidativer Stress, wie er auch im Rahmen einer systemischen Entzündungsreaktion entsteht, führt zu einem Ungleichgewicht zwischen der Bildung freier Radikale aus Sauerstoff und antioxidativen Substanzen wie dem Glutathion oder der Superoxid Dismutase. Eines der wesentlichen Angriffsziele von freien Radikalen stellen die Kohlenstoffdoppelbindungen der mehrfach ungesättigten Fettsäuren dar, die sich Peroxidationsreaktionen unterziehen [Porter 1995].

Morrow und Kollegen zeigten vor einigen Jahren, dass es Prostaglandinentstehung aus AA neben dem enzymatischen Weg mittels der Cyclooxygenase einen enzymunabhängigen Mechanismus gibt, welcher der Peroxidation durch freie Radikale unterliegt [Morrow 1990]. Hierbei entstehen die so genannten Isoprostane, eine Reihe von prostaglandinähnlichen Mediatoren (prostaglandine-like compounds). Im Gegensatz zu den durch COX gebildeten Prostaglandinen (PG), die ausschließlich de novo aus AA gebildet werden und keiner Speicherung unterliegen, werden die Isoprostane aus veresteter AA als Alkylhälften von Phospolipiden gespeichert und vorgeformt freigesetzt. Die entstehenden Komponenten besitzen zwar das gleiche Grundgerüst wie die PG, unterscheiden sich jedoch in der Stereochemie und in der Struktur der Seitenketten von den COXabhängigen PG. Die Synthese erfolgt über Zwischenstufen, die aus vier

verschiedenen Isomeren der AA bestehen und durch Endocyclisierung bicyclische PGH_2 -Analoga bilden (Endoperoxide). Letztere werden dann durch Glutathione zu PGF_2 -ähnlichen Komponenten reduziert [Morrow 1998]. PGH_2 ist allerdings ein instabiles Atom, welches sich in wässrigen Lösungen nach kurzer Zeit umlagert und PGE_2 und PGD_2 bildet [Nugteren 1973]. Basierend auf diesen Erkenntnissen konnte ebenfalls gezeigt werden, dass die Reduktion des H_2 -Isoprostan-Endoperoxids zu F_2 -Isoprostan nicht vollständig abläuft, sondern bei der Reduktionsreaktion gleichzeitig große Mengen von E_2/D_2 -Isoprostanen in vivo entstehen [Morrow 1994]. Mittlerweile konnten auch noch weitere Gruppen von Isoprostanen (8-iso- PGE_2 und 8-iso- $PGF_{2\alpha}$) entdeckt und ihre Entstehung in vivo bewiesen werden [Morrow 1998]. Diese Substanzen fungieren beispielsweise als starke Vasokonstriktoren an den pulmonalem Strombahnen [Schaafsma 2005].

Einer der wesentlichen Unterschiede zu den durch COX entstehenden PG ist, dass die Isoprostane in situ also an das Glyceringerüst gekoppelt in den AA enthaltenden Phospholipiden entstehen und die Freisetzung erst später durch Phospholipase A2 erfolgt [Morrow 1992]. Der Anstieg im Blut erfolgt, im Gegensatz zu den durch COX synthetisierten Substraten, die durch Peroxidation von freier AA nach Abspaltung durch Phospholipase A2 direkt und unverzüglich wirksam werden, erst wesentlich verzögert.

Interessanterweise sind die Prostanoidspiegel im Plasma und Urin teilweise doppelt so hoch wie die durch COX gebildeten Konzentrationen an PG. Des Weiteren wurde F₂-Isoprostan in den vergangenen zehn Jahren immer wieder als Index für die Lipidperoxidation bzw. den oxidativen Stress in vitro und in vivo herangezogen [Morrow 1997]. F₂-Isoprostan lässt sich sowohl im Plasma als auch im Urin bronchoalveolärer Lavageflüssigkeit, Liquor und Galle nachweisen [Morrow 1999].

Durch die Erfassung des F₂-Isoprostan wurde die Bedeutung der freien Radikale und des oxidativen Schadens bei einer Reihe von kardiovaskulären, pulmonalen, neurologischen, renalen und hepatischen Erkrankungen aufgezeigt [Morrow 1997]. Obwohl bisher keine Daten über den kausalen Zusammenhang zwischen einer Organdysfunktion und F₂-Isoprostan-Spiegeln vorliegen, so ist doch zumindest der Einfluss von erhöhtem F₂-Isoprostanen auf die Entwicklung von Asthma [Dworski 1999], Leberzirrhose [Pratico 1998], Sklerodermie [Cracowski 2001],

Alzheimererkrankung [Pratico 2002] und der koronaren Herzkrankheit [Schwedhelm 2004] nachgewiesen.

2.4.3.2. Isothromboxansynthese aus Arachidonsäure

Neben PG-ähnlichen Verbindungen entstehen durch den Mechanismus der nichtenzymatischen, durch freie Radikale katalysierten Peroxidation von AA auch Thromboxan-ähnliche Verbindungen (thromboxane-like compounds) in vitro und in vivo [Montuschi 2004]. Analog der Bildung von F₂-Isoprostanen und D₂/E₂-Isoprostanen entsteht auch B₂-Isothromboxan (IsoTx) durch in situ-Oxidation von AA in Phospholipiden und anschließender Überführung in die freie Form durch Phospholipase [Morrow 1996]. Die Entstehung von IsoTx erfolgt entsprechend der von Isoprostanen durch Umlagerung über die Vorstufe der instabilen Endoperoxide (PGH₂). Dabei werden zunächst TxA₂-ähnliche Derivate gebildet, die jedoch schnell zur stabileren Form der TxB₂-ähnlichen Moleküle durch Hydrolyse umgewandelt werden. Da beide Substanzen strukturchemische Isomere der durch COX gebildeten Thromboxane A₂ bzw B₂ darstellen, werden sie als A₂- bzw. B₂-IsoTx bezeichnet.

Die in vivo gebildete Menge von B_2 -IsoTx ist nur geringfügig kleiner als die durch enzymatische Umwandlung entstehenden Konzentrationen von D_2/E_2 -Isoprostanen. Die biologische Aktivität von B_2 -IsoTx ist bisher jedoch nur schwer zu beurteilen [Morrow 1996].

2.4.3.3. Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation

Die positiven Einflüsse von ω -3-Fettsäuren auf das kardiovaskuläre System sind seit vielen Jahren in einer großen Anzahl epidemiologischer Studien belegt [Burr 1989, GISSI-Prevenzione Investigators 1999]. Jedoch scheinen ω -3-Fettsäuren neben ihren positiven Eigenschaften auch unerwünschte Nebenwirkungen wie eine vermehrte Lipidperoxidation zu besitzen. So besteht der Verdacht, dass die Fähigkeit zur Oxidation proportional von der Anzahl der Doppelbindungen abhängt.

So haben einige Studien in vitro gezeigt, dass der Einbau von ω -3-Fettsäuren in Zellenmembranen die Bildung freier Radikaler und die Fähigkeit zur Oxidation von LDL fördert [North 1994, Suzukawa 1996]. Bei Studien an Tieren und Patienten wurden teilweise kontroverse Ergebnisse erzielt. So zeigten einige Studien eine erhöhte Lipidperoxidation [Allard 1997, Nardini 1995], wohingegen andere Untersuchungen keine oder reduzierte Ergebisse hinsichtlich einer Lipidperoxidation

[Ando 1998, Bonanome 1996] nach der Zufuhr von ω -3-Fettsäuren erzielten. Wie genau diese Reduktion zustande kommt, ist abschließend noch nicht geklärt. Es wird jedoch angenommen, dass gerade bei den Studien, die eine erhöhte Lipidperoxidation aufwiesen, eine Beeinträchtigung des antioxidativen Status entweder durch Beeinflussung der Absorption oder vermehrten Verbrauch von Antioxidantien in Plasma und Gewebe vorlag [Nardini 1995, Sanders 1992]. Auf Grund der teilweise gegenteiligen Ergebnisse müssen weitere Studien abgewartet werden, um den Einfluss der ω -3-Fettsäuren auf die Lipidperoxidation endgültig bewerten zu können.

2.4.4. Immunmodulation durch ω -3-Fettsäuren

Trotz einiger widersprüchlicher Aussagen gibt es in der Literatur konkrete Hinweise für einen immunmodulierenden Einfluss durch ω -3-Fettsäuren. Neben der zentralen Einflussnahme auf das Eicosanoidmuster zeigen ω -3-Fettsäuren Wirkungen, die eine veränderte Membranfluidität und Fettsäurezusammensetzung, Signaltransduktion, Genexpression und Antigenpräsentation als Folge haben.

2.4.4.1. Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf die Zytokinproduktion

In Folge der oben beschriebenen veränderten Eicosanoidmuster kommt es zu reduzierten autokrinen und parakrinen Abfolgen bei der Leukozytenaktivierung [Surette 1999]. Dies beeinflusst wesentlich die zelluläre Abwehrfunktion. Insbesondere PGE₂ wirkt hier immunsuppressiv. Während niedrige Konzentrationen von PGE₂ die zelluläre Abwehr aktivieren, wirken dagegen hohe Konzentration supprimierend. Der hemmende Effekt von PGE₂ wird vor allem durch die Unterdrückung der Interleukin 2 (IL-2) Produktion durch T-Lymphozyten vermittelt. IL-2 ist für die Proliferation von T- und B-Zellen essentiell [Kinsella 1990, Kinsella 1990].

Die hyperinflammatorische Antwort im Rahmen einer systemischen Inflammationsreaktion ist durch eine Überproduktion von TNF- α , IL-1 β , IL-6 und IL-8 charakterisiert. Eine Suppression dieser Zytokinkaskade durch Verminderung der leukozytären Synthese proinflammatorischer Zytokine unter Zufuhr von ω -3-Fettsäuren wurde in klinischen Studien [Senkal 1995], in Tierversuchen [Hayashi 1998] und in vitro [Hong 2001] bestätigt.

Im Tierexperiment ließ sich unter Ernährung mit EPA und DHA eine signifikant reduzierte PGE₂-Produktion nach mitogener Stimulierung mononukleärer Zellen mit

Concanavalin A aus dem peripheren Blut zeigen. Diese ging mit einer signifikanten Erhöhung von IL-2 einher und korrelierte mit einer erhöhten Lymphozytenproliferation [Wu 1996]. Des Weiteren konnte nach hämorrhagischem Schock ebenfalls im Tiermodell unter Substitution mit ω -3-Fettsäuren die Freisetzung von PGE $_2$ reduziert und die physiologische Abwehrfunktion von Leukozyten und Makrophagen wie Proliferation, Antigenpräsentation sowie IL-1- und IL-2-Sekretion aufrechterhalten werden [Ertl 1993]. Auch für chirurgische Patienten, denen ω -3-Fettsäuren parenteral zugeführt wurden, konnte ein Anstieg von IL-2 sowie die Erhaltung der postoperativen Interferon-y-Produktion belegt werden [Schäfer 1995].

Matthies et al. zeigten bei Patienten mit intestinalen Eingriffen, die ω -3-Fettsäuren appliziert bekamen, einen reduzierten Plasmaspiegel von IL-6. Zusätzlich konnte in dieser Studie eine signifikante Verringerung der Krankenhausverweildauer nachgewiesen werden [Matthies 2000]. An gesunden Freiwilligen, die unter Diät mit 18g ω -3-Fettsäuren pro Tag über einen Zeitraum sechs Wochen standen, zeigte sich eine Reduzierung der TNF- α und IL-1 Produktion in mononuklearen Zellen nach Stimulierung mit Endotoxin [Endres 1989].

Auch eine verminderte Aktivierung des NFκB zusammen mit reduzierter TNF-α-Gentranskription sowie TNF-α-Freisetzung aus mit EPA kultivierten und durch Endotoxin aktivierten Makrophagen ist beschrieben [Lo 1999].

Dieses veränderte Gleichgewicht zwischen pro- und antiinflammatorischen Zytokinen scheint von besonderer Bedeutung für Patienten mit Inflammationsreaktion zu sein [Matsukawa 2000].

Der Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf die Supprimierung einer überschießenden Zytokinproduktion scheint dosisabhängig zu sein. Es besteht eine inverse exponentiale Beziehung zwischen dem EPA-Gehalt von mononukleären Zellen und der Zytokinproduktion [Calder 2006]. Unabhängig ob α -Linolensäure mit der Nahrung oder durch endogene Synthese zugeführt wird, vermindert sich die Zytokinsynthese ab einem EPA-Gehalt von 1% an den Membranfettsäuren. Eine weitere Zunahme des EPA-Gehaltes führt zu keiner weiteren Verminderung der Zytokinproduktion [Caughey 1996].

Die Zufuhr von ω -3-Fettsäuren kann also zusammenfassend durch eine reduzierte Freisetzung proinflammatorischer Mediatoren, eine geringere

Granulozyteninfiltration, eine erniedrigte Gefäßwandpermeabilität sowie eine reduzierte Produktion von toxischen Sauerstoffradikalen charakterisiert werden.

2.4.4.2. Einfluss von ω-3-Fettsäuren auf die Signaltransduktion

EPA und DHA sind in der Lage, die Protein-Kinase C (PKC) zu hemmen und vermindern somit die Entstehung sogenannter "second messenger", ohne dabei die Protein-Kinase A (PKA) zu beeinflussen. So kann durch ω -3-Fettsäuren die Produktion von Inositol-1,4,5-triphospat in neutrophilen Granulozyten reduziert werden [May 1993]. Viele "second messenger" in Immunzellen benutzen freies intrazelluläres Calcium als entscheidenden Schritt in ihrer Aktivierung. ω -3-Fettsäuren hemmen im Gegensatz zu ω -6-Fettsäuren den Concanavalin A (Con-A)-vermittelten intrazellulären Kalziumanstieg in zytotoxischen T-Lymphozyten [Richieri 1989].

Weiterhin wird die NF- κ B Aktivierung und COX-2-Expression durch ω -3-Fettsäuren vermindert [Lee 2003].

Als Gesamteffekt auf die "second messenger"-Systeme zeigen ω -3-Fettsäuren eine Reduktion des Stimulus-Antwort-Verhaltens.

2.4.4.3. Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf die Antigenpräsentation

Hughes und Kollegen konnten an gesunden Freiwilligen nach 21-tägiger Zufuhr von Fischöl eine signifikante Abnahme der Expression von MHC II-antigenpräsentierender Moleküle auf Monozyten im peripheren Blut nachweisen. Weitere in vitro als auch in vivo Untersuchungen ließen darauf schließen, dass eine Modulation des Immunsystems durch ω -3-Fettsäuren über eine Modifikation der antigenpräsentierenden Zellfunktion zustande kommt [Hughes 1996].

Die antigenpräsentierenden Zelleigenschaften werden von ω -3-Fettsäuren vor allem durch eine Down-Regulierung der Expression von Adhäsionsmolekülen, insbesondere von ICAM-1, gehemmt. Die dahinterstehende Theorie geht davon aus, dass ohne eine angemessene Anzahl von Adhäsionsmolekülen die Fähigkeit der antigenpräsentierenden Zellen extrem eingeschränkt wird. Diese gelangen als Folge davon nicht mehr zu Lymphregionen, um dort eine Immunantwort durch die Präsentation von Antigenen gegenüber T-Lymphozyten auszulösen. Somit kommt es zu einer reduzierten Freisetzung proinflammatorischer Mediatoren.

2.4.5. Klinische Anwendung von ω -3-Fettsäuren

Auf die Bedeutung von ω -3-Fettsäuren wurde man erstmals aufmerksam, als Mitte der 70-er Jahre von den dänischen Forschern Bang und Dyerberg eine Verbindung zwischen dem Fischkonsum und einer sehr geringen Morbidität und Mortalität an kardiovaskulären Erkrankungen bei grönländischen Inuit aufgezeigt wurde. Diese grönländischen Eskimos ernährten sich hauptsächlich von Robbenfleisch und Fisch; beides sind ω -3-Fettsäure-haltige Nahrungsmittel [Dyerberg 1975].

Applikationswege von ω-3-Fettsäuren

Bei der Stoffwechselkinetik von exogenen ω -3-Fettsäuren gibt es Unterschiede hinsichtlich des Zufuhrweges. Während nach parenteraler Applikation schon nach wenigen Tagen ein Einbau von ω -3-Fettsäuren in die Zellmembran festzustellen ist, führt die orale Zufuhr erst nach mehrwöchiger Anwendung zu einer relevanten Aufnahme in die Zellmembran [Grimminger 1993].

Durch eine ausgewogene parenterale Zufuhr von Fettsäuren besteht so die Möglichkeit zur nutritiv-pharmakologischen Beeinflussung von Organfunktionen und entzündlichen immunologischen Reaktionen. An der Gesamtenergiezufuhr sollte der Anteil von Fettemulsionen bei 30-50% liegen [Bässler 1989].

Für das Verhältnis an zugeführten ω -3- zu ω -6-Fettsäuren wird eine Relation von 1:2 bis 1:4 empfohlen, um eine übermäßige Produktion von Eicosanoiden aus ω -6-Fettsäuren zu verhindern [Kinsella 1990, Simodoulos 1999]. In klinischen Studien waren Dosierungen von 4 g/Tag wirksam, um die Aktivität von Natürlichen Killerzellen zu reduzieren [Thies 2001]. In der Literatur werden momentan Dosierungen von 1-10 g/Tag oral empfohlen. Antiinflammatorische Effekte konnten allerding häufig erst bei einer Einnahme von >10g/Tag nachgewiesen werden [Caughey 1996].

2.4.5.1. Herz-Kreislauf-Erkrankungen

Epidemiologische Studien der letzten 20 Jahre bei unterschiedlichsten Populationen zeigten, dass ω -3-Fettsäuren die kardiovaskuläre Morbidität und Mortalität senken. Die DART-Studie (The Diet and Reinfarction Trail) zeigte als eine der ersten Untersuchungen den Zusammenhang von ω -3-Fettsäuren und der sekundären Prävention von Herzinfarkt auf. Diese Studie untersuchte 2.033 Männer nach Herzinfarkt. Die Teilnehmer wurden in vier Gruppen eingeteilt, die unterschiedliche

Ernährungs-Anweisungen erhielten: 1: Fettreduktion bei Erhöhung des Anteils mehrfach ungesättigter Fettsäuren, 2: häufige Fischmahlzeiten (2 x pro Woche, 200-400 Gramm Fisch oder alternativ Einnahme von Fischöl-Kapseln), 3: erhöhte Zufuhr von Getreide-Ballaststoffen, 4: Beibehaltung der gewohnten Kost (Kontrolle). Nur in der Gruppe mit Fischdiät konnte ein positiver Effekt nachgewiesen werden: Die 2-Jahres-Gesamtmortalität der Fischdiät-Gruppe konnte gegenüber den anderen Gruppen um 29% signifikant reduziert werden. Insbesondere die KHK-Mortalität verminderte sich durch die Fischdiät um 42,4%. Der in der DART-Studie beobachtete Überlebensvorteil wurde durch eine Reduktion der Inzidenz des plötzlichen Herztodes erreicht [Burr 1989].

Die größte prospektive radomisiert kontrollierte Studie bei Patienten mit bekannter KHK ist die GISSI-Prevenzione-Studie. In dieser Interventionsstudie wurden an 11324 Patienten der Einfluß von ω -3-Fettsäuren (täglich ca. 880 mg) und/oder Vitamin E (300 mg) auf den Erkrankungsverlauf nach Myokardinfarkt untersucht. Die Beobachtungdauer betrug 3,5 Jahre. Die Behandlung mit hochkonzentrierten ω -3-Fettsäuren senkte die Gesamtmortalität sowie die Inzidenz nicht-tödlicher Myokardinfarkte und Schlaganfälle um 15%. Die kardiovaskuläre Mortalität konnte um 20% reduziert werden. Für die Behandlung mit Vitamin E wurden keine signifikanten Effekte beobachtet [GISSI-Prevenzione Investigators 1999].

Eine Metaanalyse von 11 randomisiert kontrollierten Studien aus den Jahren 1966 bis 1999 mit insgesamt 7951 Patienten mit Herzerkrankung zeigt ebenfalls, dass erhöhter Fisch- oder Fischöl-Verzehr die Gesamtmortalität, Mortalität durch Herzinfarkt und plötzlichen Herztod reduziert [Bucher 2002].

Eine Erklärung für die beobachteten Effekte auf die kardiale Mortalität und den plötzlichen Herztod scheinen die antiarrhythmischen Effekte von ω -3-Fettsäuren zu sein [Sellmayer 1995]. McLennan et al. haben bereits in den 80er Jahren in verschiedenen Tiermodellen beobachtet, dass diätisch zugeführte ω -3-Fettsäuren das Ischämie/Reperfusions-assoziierte Kammerflimmern verhindern [McLennan 1993]. Des Weiteren wiesen Christensen et al. nach, dass die Zufuhr von ω -3-Fettsäuren die Variabilität der Herzfrequenz beim Menschen erhöht. Eine verringerte Variabilität der Herzfrequenz ist mit einem erhöhten Risiko für plötzlichen Herztod bei Hochrisikopatienten assoziiert [Christensen 1997].

Auf molekularer Ebene konnte dementsprechend im Tiermodell gezeigt werden, dass ω -3-Fettsäuren die Herzmuskelzellen stabilisieren, das Ruhemembranpotential reduzieren und die absolute Refraktärzeit verlängern [Kang 1997].

Diese Effekte resultieren aus einer Modulation transmembranärer Ionenströme. ω -3-Fettsäuren beeinflussen sowohl den schnellen Natriumeinstrom als auch den L-Tap Calciumeinstrom [Sellmayer 2000]. Es gibt experimentelle Hinweise, dass diese Beeinflussung auf eine Anlagerung der ω -3-Fettsäuren an die Na⁺-Kanalproteine zurückzuführen ist. Durch diese Anlagerung kommt es möglicherweise zu einer Änderung der räumlichen Struktur oder der elektrischen Ladung der Proteine [Kang 1996].

Insgesamt belegen die epidemiologischen und interventionellen Studien für ω -3-Fettsäuren übereinstimmend eine Reduktion der kardialen Sterblichkeit. Der überwiegende Effekt besteht dabei in der Reduktion von tödlichen kardialen Arrhythmien.

2.4.5.2. Pulmonale Erkrankungen

Als Folge einer Reihe von Erkrankungen wie Schock, Trauma und Infektionen kann es zu einer Lungenschädigung oder dem fulminanten Acute Respiratory Distress Syndrome (ARDS) kommen. Dem ARDS liegen entzündliche Prozesse zugrunde, die vom humoralen und zellulären Immunsystem gesteuert und aufrechterhalten werden. Auch bei der Entstehung dieser Erkrankung spielen Eicosanoide als Modulatoren verschiedener Reaktionen eine entscheidende Rolle [Gadek 1999]. In der pulmonalen Strombahn triggern aktivierte Granulozyten die Freisetzung von AA-Metaboliten aus dem Gefäßendothel. Ein veränderter vaskulärer Tonus und kapilläre Lecks führen zur Ödembildung und verschlechtern so die pulmonale Diffusion [Breil 1996].

Insgesamt bietet die additive Zufuhr von ω -3-Fettsäuren interessante prophylaktische und therapeutische Möglichkeiten zur Therapie akuter und chronischer entzündlichen Lungenerkrankungen.

2.4.5.3. Entzündliche Darmerkrankungen

Eine Reihe von Studien konnte einen positiven Einfluss von ω -3-Fettsäuren bei entzündlichen Darmerkrankungen nachweisen.

Belluzi et al. beobachteten bei 78 Morbus Crohn-Patienten eine deutliche Verlängerung der Remissionsphasen innerhalb eines Jahres unter enteraler Fischöl-Zufuhr (2,7 g Fischöl/d) [Belluzzi 1996].

Bereits nach 2-wöchiger parenteraler Verabreichung von Fischöl war bei Patienten mit Morbus Crohn eine Verschiebung im Leukotrienprofil zugunsten der weniger inflammatorischen Leukotriene der 5-er Serie nachweisbar [Ikehata 1992].

Auch bei der Colitis ulcerosa führte die Gabe von ω -3-Fettsäuren zu einem klinisch gebesserten Zustandsbild (Gewichtszunahme der Patienten), einer Reduzierung der erforderlichen Steroiddosis und einem histologischen Befund mit signifikant weniger enzündlichen Zellen [Stenson 1992].

2.4.5.4. Psoriasis

Psoriasis ist eine inflammatorische Hauterkrankung, die sich durch eine Dysfunktion von neutrophilen Granulozyten und Lymphozyten mit gesteigerter Produktion von entzündlichen Lipidmediatoren und Zytokinen auszeichnet.

Sowohl die topische als auch die orale Applikation von ω -3-Fettsäuren verbesserte die klinischen Symptome wie Erythem und Schuppung [Heinneicke von Zepelin 1993].

Im Rahmen einer randomisierten Multicenter-Studie erhielten 83 Patienten mit chronischer Psoriasis Fischölinfusionen (4,2 g/d) oder Placebo über zwei Wochen. Bei den mit ω -3-Fettsäuren Behandelten kam es neben einer Verschiebung des Eicosanoidspektrums neutrophiler Granulozyten und von Thromboxan zugunsten der weniger entzündlicher Metaboliten zu einer Verbesserung des "Psoriasis Area and Severity Index" [Mayser 1998].

2.4.5.5. Sepsis und SIRS

Sepsis und SIRS sind durch eine Aktivierung humoraler und zellulärer Mediatorsysteme mit einer diffusen Initiierung inflammatorischer Prozesse charakterisiert. Typische Folge sind Perfusionsfehlverteilung, Mikrothrombosierung und "Capillary Leckage" mit Flüssigkeitsextravasation in diesen Arealen. Diese inflammatorischen Prozesse können bei schwerem Verlauf zu einer Hyperinflammation führen und ein Multiorganversagen verursachen [Faist 1994].

In einer Untersuchung von Mayer et al. konnte bei septischen Patienten eine deutliche Erhöhung freier Fettsäuren im Plasma nachgewiesen werden, wobei der Gehalt an AA den von Eicosapentaen- und Docosahexaensäure wesentlich überstieg [Mayer 2003]. Nach Zufuhr von ω -3-Fettsäuren wurde ein Einbau dieser Substanzen in Zellmembranen innerhalb von nur 48 Stunden beobachtet, die einen hemmenden Einfluss auf die proinflammatorische Zytokinsynthese von TNF- α , IL-6 und IL-8 bewirkten [Mayer 2003].

Braga et al. untersuchten bei 305 Patienten mit kolorektalem Karzinom die perioperative Gabe von ω -3-Fettsäuren. Hier konnte die Immunfunktion verbessert, die Infektionsrate gesenkt, die Oxygenierung des Darmes optimiert und die Mikroperfusion gesteigert werden [Braga 2002]. Der positive Einfluss der ω -3-Fettsäure-Immunonutrition konnte im Verlauf bei Patienten, die sich einem großen chirurgischen Eingriff unterzogen, bestätigt werden. Es zeigten sich hier höhere Spiegel an Immunglobulinen und CD 4-Zellen sowie eine erhöhte CD 4/CD 8-Ratio. Die IL-2 Konzentrationen waren im Vergleich zur Kontrollgruppe erhöht, wohingegen IL-6 und TNF- α Spiegel signifikant reduziert waren [Chen 2005].

Zusammenfassend liegen aktuell bezüglich der Anwendung von ω -3-Fettsäuren bei zuverlässiger Reduktion der Inflammationsmarker und Zytokinspiegel unterschiedliche Daten über den Einfluss dieser Therapie auf Outcome-Parameter wie Intensiv- und Krankenhausverweildauer, Beatmungsdauer und Mortalität bei allgemeinchirurgischen Patienten vor [Beale 1999, Atkinson 1998, Nakamura 2005, Kieft 2005].

Tepaske et al. konnten bei herzchirurgischen Patienten, denen über mindestens 5 Tage präoperativ ω -3-Fettsäuren (16,5 – 33g) oral verabreicht wurde, eine signifikante Reduktion der postoperativen IL-6 Konzentration nachweisen. Zusätzlich zeigten sich in dieser Untersuchung eine verminderte postoperative Infektrate und eine verbesserte Nierenfunktion [Tepaske 2001].

Die IL-6-Konzentrationen korreliert bei herzchirurgischen, traumatologischen-und bei Patienten nach großen abdominellen Eingriffen mit dem klinischen Outcome.

Somit stellt die Zufuhr von ω -3-Fettsäuren eine neue, vielversprechende Option in der Therapie von Patienten mit Sepsis und SIRS dar.

3. Ziel der Studie

Der Einsatz eines kardiopulmonalen Bypasses und das operative Trauma während herzchirurgischer Eingriffe gelten als bekannter Trigger für eine systemische Entzündungsreaktion [Murphy 2004].

Im Gegensatz zu anderen antiinflammatorischen Konzepten wie beispielsweise der Anwendung von Aprotinin oder Kortikoiden kann durch die prophylaktische Gabe von ω -3-Fettsäuren bereits frühzeitig Einfluss auf die Synthese proinflammatorischer Mediatoren genommen werden.

Es ist bekannt. dass ω-3-Fettsäuren in der Lage sind, die Fettsäurezusammensetzungen der einzelnen Zellmembranen sowie der extrazellulären freien Fettsäuren und damit die Immunfunktion auf verschiedenen Ebenen zu beeinflussen [Schricker 1993].

Als Produkte des ω -6-Fettsäure-Metabolismus entstehen die Prostanoide der 2er-Serie und Leukotriene der 4er-Serie, während ω -3-Fettsäuren zu den weitgehend antiinflammatorisch wirksamen Produkten der 3-er und 5-er Serie metabolisiert werden. Zusätzlich ist bei ausreichender Zufuhr eine Reduktion des ω -6-Fettsäure Anteils in Zellmembranen und Plasmalipiden nachgewiesen [Mayer 2003].

Die Synthese der proinflammatorischen Mediatoren ist wesentlich von der Präsenz der AA abhängig. Die nachgewiesene Beeinflussung des Zytokinprofils sowie der Zytokin-mediierten pathophysiologischen Sequenzen durch die Zufuhr von ω -3-Fettsäuren eröffnet so die Möglichkeit einer pharmakologischen Intervention mit AA-antagonisierender Wirkung.

Auf dieser Basis wurde angenommen, dass die perioperative Aufsättigung mit parenteral verabreichten ω -3-Fettsäuren bei herzchirurgischen Patienten das Lipidprofil protektiv auf die durch Anwendung der HLM entstehende inflammatorische Antwort und ihre klinischen Symptome vorbereitet.

Ziel dieser Studie war es, zu untersuchen, inwieweit sich unter einem standardisierten hämodynamischen Behandlungsablauf die Effekte der perioperativen ω -3-Fettsäure-Infusion auf die im Rahmen einer systemischen Inflammationsreaktion auftretenden hämodynamischen Erscheinungen wie Volumenbedarf, Vasopressoren- und Katecholaminbedürftigkeit auswirken.

4. Studiendesign, Material und Methodik

4.1. Studiendesign

In einer prospektiv randomisierten, doppelbinden Vergleichsstudie wurden zwischen Januar 2002 und Dezember 2002 insgesamt 40 Patienten (Kontrollgruppe n=20, Verumgruppe n=20) hinsichtlich der Wirksamkeit von Omegaven[®] auf die hämodynamische Funktion bei herzchirurgischen Bypasspatienten in der Herzchirurgischen Klinik der LMU München am Augustinum untersucht.

Bei dieser Studie handelte es sich um eine Arzneimittelstudie Phase IIb mit dem Medikament Omegaven[®] (Fresenius Kabi, Bad Homburg, Deutschland), das bereits zugelassen war. Hauptziel war es, die Aktivität, Wirkung und Verträglichkeit von Omegaven[®] bei Bypassoperationen nach Kurzanwendung zu evaluieren. Demnach ist diese Studie als therapeutische Untersuchung zur Erweiterung der Indikation einzuordnen.

Vor Beginn der Studie wurde ein Prüfplan aufgestellt, der ethische Gesichtspunkte berücksichtigte, die Fragestellung definierte und den Untersuchungsablauf exakt festlegte. Der Prüfplan wurde von der Ethik-Kommision der LMU München (2001) genehmigt und entsprechend den Leitlinien des Deutschen Arzneimittel Gesetzes durchgeführt.

Die Auswertung der Studiendaten wurden gemeinsam von den beteiligten Mitarbeitern der Klinik für Anaesthesiologie der LMU München und der Firma ClinResearch vorgenommen.

4.2. Einschluss- und Ausschlusskriterien

Die Grundsätze zur klinischen Prüfung einer Therapiestudie sehen vor, dass jeder Patient durch einen Arzt über Wesen, Bedeutung und Tragweite der klinischen Prüfung aufgeklärt werden muss [Füllgraf 1997]. Vor der geplanten Operation wurde daher dem Patienten das Ziel und die praktischen Auswirkungen der Studie vom Prüfarzt erläutert und ihre Zustimmung zur Teilnahme an der klinischen Prüfung schriftlich auf einem vorbereiteten Formblatt eingeholt (siehe Anhang 9.2. Patienteninformation).

Einschlusskriterien:

- Patienten vom 18. bis zum 75. Lebensjahr
- Elektive aortokoronare Bypassoperation mit geschätzter Laufzeit der Herzlungenmaschine von ≥ 60 Minuten
- Geplanter Anzahl von CABGs ≥ 3 und ≤ 5
- Geplanter postoperativer Aufenthalt auf der Intensivstation von mindestens 40
 Stunden
- Schriftliche Einverständniserklärung und Datenschutzerklärung

Ausschlusskriterien:

Allgemein:

- Gleichzeitige Teilnahme an einer anderen klinischen Prüfung innerhalb eines Monats vor Start der Studie
- Patienten mit psychiatrischen oder epileptischen Erkrankungen
- Verdacht auf Medikamentenmissbrauch
- Gegenwärtige Raucher
- Alkoholmissbrauch (tägliche Zufuhr ≥ 40 ml Ethanol)
- Schwangerschaft, Stillzeit oder Einnahme von chemischen Kontrazeptiva
- Patienten, die nur unzureichend zur Zusammenarbeit befähigt sind

Speziell:

- Bekannte Hypersensibilität gegen die Bestandteile der Studienmedikation oder der Placebo-Substanz
- Body Mass Index < 18 kg/m² oder > 30 kg/m² oder Körpergewicht > 100 kg
- Troponin I > 2,5 ng/ml
- Serum Pseudo-Cholinesterase < 2500 U/I
- Serum ASAT (GOT) und/oder ALAT (GPT) > 50 U/I

- Bekannte Hypertriglycerinämie und/oder Triglyceridspiegel > 250 mg/dl
- Gesamtbilirubin > 1,5 mg/dl
- Relevante Niereninsuffizienz, definiert als Serumkreatinin > 1,5 mg/dl
- Thrombozytopenie definiert als Thrombozyten < 150 x 10⁹/l
- Bestehender Infektionsherd oder Zeichen eines systemischen Inflammationssyndromes
- Patienten mit implantiertem Herzschrittmacher
- Patienten mit k\u00fcrzlichem Herzinfarkten, instabiler Angina pectoris oder dekompensierter Herzinsuffizienz
- Angiographie innerhalb 24 Stunden vor Studienbeginn
- Patienten mit immunologisch wirksamen Medikamenten
- Patienten mit einer linksventrikulären Ejektionsfraktion von < 30%

Ausschluss nach Studienteilnahme:

- Schwere intraoperative Komplikationen
- Intolerable Adverse Events / Serious Adverse Events
- Verletzung des Studienprotokolls
- Rückzug der Einwilligungserklärung

Patienten, die aufgrund eines Adverse Events / Serious Adverse Events aus der Studie ausschieden, wurden auch weiterhin gemäß Studienprotokoll untersucht und auf einer intention-to-treat Basis dokumentiert.

4.3. Randomisierung

Die verblindete Studienmedikation (100 ml Omegaven[®] 10%) und Kontrollmedikation (100 ml Intralipid[®] 2,5%) wurde vom Hersteller Firma Fresenius Kabi mit fortlaufender Nummerierung in identischen Glasfläschchen vorbereitet und den Studienärzten zur Verfügung gestellt. Die Patienten wurden nach Einschluss mit fortlaufenden

Nummern versehen, so dass die Studienleiter keinen Einfluss auf die Zuteilung in die jeweilige Gruppe hatten.

4.4. Studienmedikation

4.4.1. Prüfpräparat – Omegaven® 10%

Als Studienmedikation wurde eine 10%-ige ω -3-fettsäurehaltige Emulsion (Omegaven[®] Fresenius Kabi, Deutschland) verwendet. Die Zusammensetzung je 100 ml Emulsion zeigt Tabelle 4.

| Zusammensetzung Omegaven [®] pro 100 ml | | Fettsäureanteile Omegaven [®] pro 100 ml | | |
|--|----------------|---|----------------|--|
| Öl von Hochseefischen | 10.0 g | Eicosapentaensäure | 1.25-2.82 g | |
| Eilecithin | 1.2 g | Docosahexaensäure | 1.44-3.09 g | |
| Glycerol | 2.5 g | Myristinsäure | 0.1-0.6 g | |
| Natriumoleat | 0.03 g | Palmitinsäure | 0.25-1.0 g | |
| Natriumhydroxid | 0-0.001 g | Palmitoleinsäure | 0.3-0.9 g | |
| all-rac-a-Tocopherol (| 0.015-0.0296 g | Stearinsäure | 0.05-0.2 g | |
| Wasser für Injektionszwecke | 100 ml | Ölsäure | 0.6-1.3 g | |
| pH-Wert | 7.5-8.7 | Linolsäure | 0.1-0.7 g | |
| | | Linolensäure | < 0.2 g | |
| | | Octadecatetraensäure | 0.05-0.4 g | |
| | | Icosensäure | 0.05-0.3 | |
| | | Arachidonsäure | 0.1-0.4 g | |
| | | Docosensäure | < 0.15 g | |
| | | Docosapentaensäure | 0.15-0.45 g | |
| | | all-rac-a-Tocopherol | 0.015-0.0296 g | |
| | | Glycerol | 2.5 g | |
| | | Eilecithin | 1.2 g | |

Tabelle 4: Hersteller (gemäß §5 PharmBetrV) ist die Fresenius Kabi Deutschland GmbH, D-61346 Bad Homburg

Mögliche Nebenwirkungen von Omegaven® Fresenius laut Herstellerinformation:

- Verlängerung der Blutungszeit
- Hemmung der Thrombozytenaggregation
- fischartige Geschmacksempfindung

4.4.2. Placebo Vergleichspräparat – Intralipid[®] 2,5%

Als Placebo Vergleichspräparat kam die handelsübliche Fettemulsion Intralipid[®] in 2,5%-iger Konzentration zur Anwendung. Deren Zusammensetzung je 100 ml Emulsion zeigt Tabelle 5.

| Zusammensetzung Intralipid [®] 2,5% pro 100ml | | | |
|--|--------|--|--|
| Sojabohnenöl | 2.5 g | | |
| Eilecithin | 0.3 g | | |
| Ölsäure | 0.02 g | | |
| Glycerol | 2.0 g | | |
| Wasser für Injektionszwecke | 100 ml | | |
| pH-Wert | 8 | | |
| | | | |

Tabelle 5: Hersteller (gemäß §5 PharmBetrV) ist die Fresenius Kabi Deutschland GmbH, D-61346 Bad Homburg

Abgesehen von lokalen Reizerscheinungen an der Infusionsstelle sind keine Nebenwirkungen bekannt.

4.4.3. Dosierung und Applikationszeitpunkte

Die Studienmedikation wurde intravenös in verblindeter Version verabreicht. Das Prüfpraparat Omegaven[®] 10% wurde gewichtsbezogen mit 0,2 g Lipid pro Kilogramm Körpergewicht dosiert. Von der Kontrollsubstanz Intralipid[®] 2,5% wurde den Patienten der Kontrollgruppe ein äquivalentes Volumen zugeführt.

Jeder Patient erhielt zwei Tage präoperativ und einen Tag vor der Operation eine Infusion der Studienmedikation über einen Zeitraum von 4 Stunden über einen periphervenösen Zugang mittels Infusiomat verabreicht. Die Infusionen starteten an beiden präoperativen Tagen um dieselbe Zeit, vorzugsweise am Morgen zwischen 9:00 und 11:00 Uhr. Am Operationstag wurde direkt nach Anästhesieeinleitung eine dritte Infusion der Studienmedikation mit 0,2 g pro Kg Körpergewicht Omegaven[®] oder dem entsprechenden Volumen der Placebo-Kontrollsubstanz zentralvenös über einen Zeitraum von 24 Stunden mittels Perfusor appliziert. Eine vierte Infusion der Studienmedikation wurde 24 Stunden nach Op-Ende, ebenfalls mit 0,2 g pro Kg Körpergewicht, über einen Zeitraum von 24 Stunden begonnen.

4.5. Aufbau und Methodik der Untersuchung

4.5.1. Studienzeitplan

Die Untersuchung war nach Studienprotokoll in vier Zeitabschnitte (A, B, C und D) unterteilt. Der Studienzeitplan beginnt mit dem Einschluss der Patienten und endet mit der Krankenhausentlassung. Für eine detalierte Darstellung der Zeitabschnitte siehe Anhang 9.1. Studienzeitplan.

4.5.2. Abschnitt A: Einschluss der Patienten bis Narkoseeinleitung

Abschnitt A beginnt mit dem Einschluss des Patienten und endet mit der Narkoseeinleitung.

Nach Aufklärung des Patienten über den Ablauf, das Ziel und die Risiken der Untersuchung und dessen schriftlicher Einwilligung erfolgte die erste Blutabnahme (Labor 1). Anschließend wurde eine detaillierte Anamnese erhoben, eine körperliche Untersuchung sowie ein 12-Kanal-EKG durchgeführt. Anschließend erfolgte die anästhesiologische Risikostratifizierung. Die nach Einschluss in die Untersuchung verabreichte Medikation wurde detailliert dokumentiert.

Wie in Abschnitt 4.4.3. dargestellt, erhielten die Patienten in diesem Studienabschnitt nach Kontrolle der Vitalparameter 2 Dosierungen der Studienmedikation. Bei Vollendung der jeweiligen Medikamentenapplikation erfolgte erneut eine Kontrolle der Vitalparameter und es wurde gezielt auf lokale Nebenwirkungen der Infusion untersucht.

4.5.3. Abschnitt B: Narkoseeinleitung bis OP-Ende

Abschnitt B beginnt mit der Narkoseeinleitung und umfasst den operativen Zeitraum bis zum Ende der Hautnaht.

In diesem Zeitraum wurden die verabreichten Medikationen, die hämodynamischen Parameter (siehe Abschnitt 4.5.6. hämodynamische Therapieführung), vesikale und pharyngeale Körpertemperatur, Veränderungen der ST-Strecke im EKG, Beatmungsparameter sowie die Flüssigkeitsbilanz engmaschig erfasst.

Zur Erstellung der Flüssigkeitsbilanz wurden als <u>Einfuhr</u> das Flüssigkeitsvolumen applizierter Medikamente, Kolloide, Kristalloide, Primingvolumen der

Herzlungenmaschine, mittels Cellsafer verarbeitetes Blutvolumen, verabreichte Erythrozyten-, Fresh Frozen Plasma und Thrombozytenkonzentrate dokumentiert.

Als Flüssigkeits-Ausfuhr gingen Restvolumen nach Abstellen der retransfundiertes Herzlungenmaschine, verworfenes und Wundblut. Drainagensekret, Blutentnahme-Volumen, Blut-, Magensaftverluste sowie die Urinproduktion in die Kalkulation ein.

Zu den definierten Zeitpunkten (siehe Anhang 9.1.) wurde eine Blutentnahme sowie Blutgasanalysen mit folgenden Parametern durchgeführt: pH, pCO₂, pO₂, Bikarbonat, Base excess, Hämoglobin, Hämatokrit, SO₂, FiO₂, Laktat, ionisiertes Kalzium, Kalium, Natrium, Chlorid und Glukose.

Die hämodynamische Therapie wurde ab Narkoseeinleitung über den gesamten Abschnitt entsprechend des Therapiealgorithmus (siehe 4.5.6.) durchgeführt. Die verabreichten Mengen an vasoaktiver und inotroper Medikation sowie die Anzahl der notwendigen Bolusapplikationen wurden detailliert aufgezeichnet.

Wie bereits zuvor dargestellt, wurde direkt nach Narkoseeinleitung mit der dritten Infusion der Studienmedikation begonnen.

4.5.3.1. Narkoseeinleitung und Anästhesie

Die Patienten erhielten am Operationstag ca. eine Stunde vor der Operation zur Prämedikation je nach Körpergewicht 7,5 bis 15 mg Midazolam (Dormicum®) oral. Im Narkoseeinleitungsraum wurden die Patienten für die OP vorbereitet, d.h. sie erhielten einen periphervenösen Zugang am linken oder rechten Arm, ein transurethralen Dauerkatheter, sowie einen 5 French-Thermodilutionskatheter (Pulsiocath PV2015L20, Fa. Pulsion Medical Systems AG, München, Deutschland) zur kontinuierlichen Messung des arteriellen Drucks und zur regelmäßigen Kontrolle der Blutgase in die rechte oder linke Arteria femoralis. Weiterhin wurden noch ein 5-Kanal-EKG und ein Pulsoxymeter zur kontinuierlichen Überwachung angebracht.

Die intravenöse Einleitung der Narkose erfolgte mit 0,15-0,3 mg/kg KG Midazolam (Dormicum®), Sufentanil (Sufenta®) initial als Bolus in einer Dosierung von 1 μ g/kg KG und Relaxation des Patienten mit 0,08-0,1 mg/kg KG Pancuronium (Pancuronium organum®). Zur Aufrechterhaltung der Narkose wurde eine Dosis von

1 μ g/kg KG/h Sufentanil in Kombination mit dem Inhaltationsanästhetikum Isofluran in einer Dosis von 0,6 – 1,2 Vol/%/h verabreicht.

Alle Patienten wurden oral intubiert und nach dem Algorithmus in Tabelle 6 beatmet. Zur intraoperativen Beatmung wurde das Gerät Servo 300 (Fa. Siemens, Erlangen, Deutschland) angewendet.

Volumen kontrollierte Beatmung

PEEP 6 ~ cm H₂O

FiO₂ entsprechend dem PaO₂ (PaO₂ > 100 mmHg)

Tidalvolumen: 8-10 ml/kg predicted body weight

Atemfrequenz wurde an die endexpiratorische CO₂-Konzentration (Ziel 35-40 mmHg) angepasst

Tabelle 6: Algorithmus für die perioperative mechanische Ventilation

Nach erfolgreicher Intubation erfolgte die Anlage eines zentralen 3-Lumen-Venenkatheters (8 French, Arrow, Reading, PA) in die Vena jugularis interna zur Messung des zentralen Venendruckes (ZVD) und als Injektionsort für die Thermodilutionsmessung. Gleichzeitig wurde routinemäßig eine 8.5-French-Schleuse (Arrow, Reading, PA) in dasselbe Blutgefäß eingelegt. Aus dem zentralvenösen Katheter wurden im weiteren Verlauf die Blutentnahmen durchgeführt. Des Weiteren erfolgte der Anschluss und die Kalibrierung des PiCCOplus[®] Systems (Fa. Pulsion Medical Systems AG, München, Deutschland), mit dem das HZV mittels transpulmonaler Thermodilutionstechnik als auch kontinuierlich durch arterielle Pulskonturanalyse ermittelt wurde. Die hämodynamischen Messwerte wurden im 60 Sekundenintervall und nach jeder Kalibrierung mittels der Dokumentationssoftware PiCCO Win 6.0 (Pulsion Medical Systems, München, Deutschland) auf ein über ein serielles Verbindungskabel angeschlossenes Computersystem aufgezeichnet. Siehe hierzu Unterpunkt 4.5.6. hämodynamische Therapieführung.

Bei ausreichender Hämoglobinkonzentration vor Operationsbeginn wurde mittels isovolämischer Hämodilution Blut zur Retransfusion nach HLM gewonnen.

Als perioperative Antibiotikaprophylaxe wurden 2 x 1,5g (erste Dosis nach Narkoseeinleitung, zweite Dosis nach Weaning von der Herzlungenmaschine) Cefuroxim (Zinacef[®]) verabreicht.

Zur Volumensubstitution wurden bei allen Patienten intraoperativ entweder Ringer-Lactat 0,9% (Fresenius Kabi, Bad Homburg, Deutschland) oder Voluven[®] 6%; HES 130/0.4 (Fresenius Kabi, Bad Homburg, Deutschland) eingesetzt. Als Vasopressor der ersten Wahl wurde Norepinephrin (Arterenol[®]), als Katecholamin Epinephrin (Suprarenin[®]) eingesetzt. Während der Operation wurde Aprotinin (Trasylol[®]) entsprechend dem Halbdosis Hammersmith Protokoll (3 Mio. K.I.U.) intravenös zugeführt. Nach Beendigung der HLM wurde die Wirkung des Heparin durch Protaminsulfat (1 E Protamin pro applizierte Einheit Heparin) bis zum Erreichen einer normalen Activated clotting time (ACT) (Ziel < 120 sec.) antagonisiert. Bei unzureichender Antagonisierung wurde bei Bedarf Protaminsulfat nachgegeben. Der Transfusionstrigger wurde intraoperativ auf einen Hämatokritwert von 23% festgelegt.

4.5.3.2. Operatives Procedere

Nach Lagerung des Patienten und üblicher Vorbereitung des OP-Feldes wurde der Thorax über eine mediale Sternotomie eröffnet und durch einen Thoraxsperrer offen gehalten. Nach Resektion des Thymusrestes wurde das Perikard eröffnet und durch Legen von Hochnähten offen fixiert. Nach Inspektion des Herzens, initialer Blustillung und eventueller Präparation der rechten oder linken Arteria mammaria wurde nach systemischer Heparinisierung von initial 400 IE/kg und Erreichen einer Kaolinbasierten ACT von mindestens 400 sek. die HLM (Fa. Stöckert, Typ S III mit Rollerpumpen und Daten-Management-System) durch Kanülierung des rechten Vorhofs, der Aorta ascendens und Einlage eines Ventes in die Aorta ascendens mit dem Patienten verbunden. Das Primingvolumen der HLM betrug zwischen 1100 und 1200 ml, bestehend aus Elektrolyt-Grundlösung, 250 ml Mannitol 20%, 50 ml NaHCO₃ und 10.000 IE Heparin-Natrium.

Simultan explantierte ein weiterer Operateur an den Beinen die zur Bypassversorgung notwendige Vena saphena magna. Bei einigen Patienten wurde zusätzlich aus dem rechten oder linken Arm die Arteria radialis entnommen.

Alle Operationen wurden in moderater Systemhypothermie unter Kontrolle der vesikalen und nasopharyngealen Temperatur bei ca. 32 °C mit kardioplegischen Herzstillstand durchgeführt.

Alle Patienten wurden während der HLM mit Isoflurane 0,4 – 1,4 Vol% anästhesiert, der mittlere arterielle Druck (MAP) zwischen 50-70 mmHg gehalten; Blutgase wurden venös online und arteriell mit einem Blutgasanalysegerät (Fa. Ciba-Corning, Medfiel,

MA) nach Alpha-Stat Regime gemessen. Zur Aufrechterhaltung des festgelegten arteriellen Mitteldruckes wurde fraktioniert Noradrenalin durch den Kardiotechniker verabreicht.

Nach Querklemmung der Aorta ascendens erfolgte die Kardioplegie durch Infusion von 1000-1200 ml kalter Bretschneider-Kardioplegie-Lösung (Fa. Köhler Chemie) über einen Needlevent in die Aortenwurzel.

Nach kardioplegem Herzstillstand erfolgte die Präparation der epikardialen Zielgefäße. Die zentralen Bypass-Anastomosen wurden während der Reperfusionsphase durch partielle Ausklemmung der Aorta am schlagenden Herzen angefertigt.

Nach Entlüftung, Einlage eines epimyokardialen passageren bipolaren Vorhof- und Ventrikel-Schrittmacherdrahtes und ausreichender Reperfusion wurde die extrakorporale Zirkulation beendet. Venöse und aortale Kanülen wurden entfernt und die Punktionsorte übernäht. Die Aortenklemme wurde entfernt und damit die Reperfusion der Koronararterien eingeleitet. Kam es nicht zum spontanen Einsetzen eines regelmäßigen Herzrhythmus, erfolgt die direkte kardiale Defibrillation. Zur Aufrecherhaltung einer adäquaten Herzfrequenz (Ziel Herzfrequenz > 94/min) wurde ja nach Bedarf eine atriale oder sequentielle Schrittmacherstimulation durchgeführt.

Das Restvolumen der HLM wurde je nach Menge mit einem Cell-Saver (Fa. Electromedics Elmd 500) gewaschen oder direkt retransfundiert.

Zur postoperativen Wunddrainage erfolgte die Einlage einer thorakalen sowie substernalen und gegebenenfalls auch subkardialen Drainage. Nach Blutstillung und Kontrolle auf Fremdkörperverbleib wurde das Sternum mit Drahtcerclagen verschlossen und ein schichtweiser Wundverschluss durchgeführt. Die Haut wurde mittels Intrakutannaht versorgt und steril verbunden.

4.5.4. Abschnitt C: OP-Ende bis 48 Stunden postoperativ

Abschnitt C beginnt mit Ende der Hautnaht und endet 48 Stunden postoperativ.

In diesem Zeitraum wurden die Flüssigkeitsbilanz, Medikamentengaben, Studienmedikation, Blutwerte, Beatmungsparameter, Vitalfunktionen, Herzschrittmachertherapie und mögliche AE erfasst.

Die hämodynamische Parameter und Blutgasanalysen wurden an den definierten Messzeitpunkten (siehe Anlage 9.1.) und zu jedem weiteren Zeitpunkt von hämodynamischer Instabilität erfasst.

Zusätzlich wurden auch in diesem Intervall die Substanz, Menge und Dauer der kontinuierlichen und als Bolus verabreichten vasoaktiven und inotropen Medikation dokumentiert.

4.5.4.1. Intensivaufenthalt

Für die Datenaufzeichnung wurde das PiCCOplus[®] Gerät über eine serielle Schnittstelle mit einem Laptop verbunden und im 60 Sekundenintervall basierend auf der Dokumentationssoftware PiCCO Win 6.0 (Pulsion Medical Systems, München, Deutschland) hämodynamische Messwerte erfasst. Versuchsaufbau siehe Abbildung 9.

Für die postoperative Überwachung auf der Intensivstation war jeder Patient standardmäßig mit folgendem Monitoring versorgt worden:

- Kontinuierliche Fünfkanal-EKG-Ableitung
- Pulsoxymetrie
- Urinableitung mittels Dauerkatheter + vesikale Temperaturmessung
- Dreilumiger ZVK in der Vena jugularis interna
- Schleuse in der Vena jugularis interna Größe 8,5 Fr
- Arterielle Blutdruckmessung in der Arteria femoralis

Bei Bedarf erfolgte eine direkt postoperative Sedierung mit niedrigen Dosen Midazolam (0,05-0,1 mg/kg) oder Methohexital (0,1-0,2 mg/kg). Eine suffiziente Analgesie wurde durch Gabe von Metamizol 2,5g zweimal täglich als Kurzinfusion kombiniert mit bedarfsadaptierten Bolusgaben von Piritramid (0,05-0,1 mg/kg) sichergestellt.

Die Beatmung erfolgte nach dem bereits in Tabelle 6 vorgestellten Algorithmus. Zur Beatmung während der Intensivstationstherapie wurde das Beatmungsgerät Servo 900 der Firma Siemens angeschlossen.

Nach ausreichender Wiedererwärmung (Ziel > 36,0 ℃) wurde eine frühzeitige Extubation nach den in Tabelle 7 dargestellten Kriterien angestrebt.

Patient ist wach und kontaktfähig, befolgt Aufforderungen Schutzreflexe vollständig vorhanden adäquate Atemmechanik, f/Vt ratio < 105, Atemfrequenz < 30 / min Horowitz-Index (PaO_2/FiO_2) > 200, $PaCO_2$ < 55 mmHg ph-Wert > 7,25 und <7,5 MAP > 70 mmHg

Tabelle 7: Algorithmus für Extubation auf der ICU (nach Esteban A, Alia I: Int Care Med 1998;24:999-1008)

Die intraoperativ begonnene Schrittmachertherapie wurde postoperativ bei allen Patienten entsprechend dem Algorithmus der Tabelle 8 beendet.

Versuch den Pacer abzuschalten alle 6 - 8 Std. nach OP-Ende Eigenfrequenz > 65/min MAP Abfall < 15 mmHg oder keine erforderliche Erhöhung der Katecholamindosis

Tabelle 8: Algorithmus für postoperatives Abschalten des Schrittmachers auf der ICU

Es folgte zu den Messzeitpunkten (siehe Anhang 9.1. Studienzeitplan) die Flüssigkeits-Bilanzierung der Patienten und die Laborentnahmen. 24 Stunden nach OP-Ende wurde die vierte Dosis der Studienmedikation über einen Dauer von 24 Stunden gestartet.

In den ersten 24 Stunden erhielten die Patienten eine kontinuierliche Kristalloidinfusion von 80 ml/h, gefolgt von 40 ml/h bis zur Entlassung von der Intensivstation. Entsprechend dem hämodynamischen Therapiealgorithmus wurde zur Opimierung der kardialen Vorlast HAES 6% 130/0,4 (Voluven[®], Fresenius Kabi, Bad Homburg, Deutschland) bis zu einer täglichen Maximaldosis von 120g verabreicht. Bei über dieses Maß hinausgehendem Kolloidbedarf wurde Haemaccel[®] (Gelatine 3,5%, Aventis Pharma, Frankfurt am Main, Deutschland) verabreicht. Als Transfusionstrigger während der intensivmedizinischen Therapie wurde ein Hämatokrit < 26% festgelegt.

Zur Festlegung der real notwendigen Intensivtherapiedauer wurde ab dem Zeitpunkt 16 Stunden nach Op-Ende zu den in 10.1. Studienzeitplan dargestellten Messzeitpunkten die Notwendigkeit einer weiteren intensivmedizinischen Therapie entsprechend der in Tabelle 9 angegebenen Kriterien überprüft.

Patient ist extubiert mobilisierbar und kooperativ
Zufriedenstellender Gasaustausch, PaO₂ bei Raumluft > 50 mmHg, Normokapnie
CK-MB < 20 ng/ml oder fallend, Im 12-Kanal EKG keine akuten Ischämiezeichen
Keine Anzeichen einer bedrohlichen Infektion oder Organdysfunktion
Thoraxdrainage fördert < 50 ml/h
Diurese > 0,5 ml KG h
Keine inotrope Medikation oder Vasopressoren (außer Digoxin/Digitoxin)

Tabelle 9: Algorithmus Verlegungsfähigkeit auf Normalstation (nach Cheng DCH: Anest Analg 2001;92:1094-1102

4.5.5. Abschnitt D: 48 Stunden nach Op-Ende bis Krankenhausentlassung

Abschnitt D beginnt 48 Stunden nach Op-Ende oder bei Verlegung auf Normalstation (falls früher als 48 Stunden postoperativ) und hält bis zur Krankenhausentlassung an.

Die Patienten wurden auch nach Verlegung auf Normalstation jeden Tag weiter nachverfolgt. Es wurden in diesem Zeitraum die Medikation, Wundheilung und auftretende AE dokumentiert. Täglich wurde die Notwendigkeit einer weiteren stationären Therapie entsprechend der in Tabelle 10 angegebenen Kriterien überprüft.

Keine Anzeichen einer bedrohlichen Infektion oder Organdysfunktion Keine inotrope Medikation oder Vasopressoren (außer Digoxin/Digitoxin) reizlose Wundverhältnisse oder Wundheilung abgeschlosssen Myokardmarker im Normbereich oder abfallend

Tabelle 10: Algorithmus für die Krankenhausentlassung

4.5.6. Hämodynamische Therapieführung

Zur perioperativen hämodynamischen Therapieführung der Patienten wurde in beiden Patientengruppen ein definierter Therapiealgorithmus, basierend auf Messwerten, die durch Analyse der transkardiopulmonalen Thermodilution und Pulskonturanalyse mittels des hämodynamischen Messystems PiCCOplus[®] erhoben wurden, angewendet.

4.5.6.1. PiCCOplus®

Das System PiCCOplus[®] der Firma Pulsion Medical Systems AG (PiCCO, V 5.1) ist ein seit mehreren Jahren etabliertes Computermeßsystem, welches dem Anwender zur Bestimmung und Überwachung der hämodynamischen Kreislaufparameter dient. Dieses System bestimmt das HZV sowohl diskontinuierlich mittels

transkardiopulmonaler Thermodilutionstechnik als auch kontinuierlich durch die arterielle Pulskonturanalyse. Zusätzlich misst dieses System die Herzfrequenz, den systolischen und diastolischen Blutdruck und leitet den mittleren arteriellen Blutdruck ab, errechnet den systemischen Gefäßwiderstand und kann Informationen über das global enddiastolische Volumen des Kreislaufsystems und den Gehalt an extravaskulärem Lungenwasser liefern. Die Messwerte werden auf die Körperoberfläche oder das Körpergewicht bezogen als Indexwerte dargestellt. Detalierte Informationen über das PiCCOplus®-System sind auf der Homepage der Firma Pulsion Medical Systems AG unter www.pulsion.de erhältlich.

4.5.6.2. Transkardiopulmonale Thermodilution

Die Thermodilutionstechnik beruht grundsätzlich auf dem Prinzip, dass eine bestimmte Menge eines Indikators in die Zirkulation eingebracht wird und sein Konzentrationsverlauf im Blutstrom als Funktion der Zeit analysiert wird. Zur Thermodilution wurden in dieser Untersuchung sequentiell 3 rasche Boli von 15 ml gekühlter Kochsalzlösung zentralvenös verabreicht. Die Temperatur des Injektats wurde über einen Thermosensor gemessen. Ein zweiter Thermosensor am distalen Ende in der Arteria femoralis bestimmte kontinuierlich die Veränderung der Bluttemperatur. Siehe auch Abbildung 8.

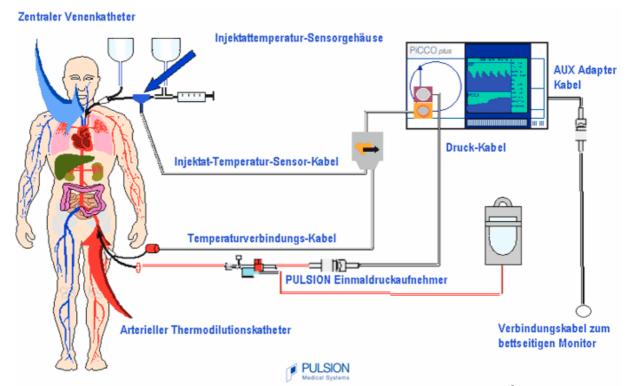


Abbildung 8: Aufbau des Messplatzes zur Datenerhebung mit dem PiCCOplus®

Der sich infolge dieser Bolusinjektion stromabwärts ergebende Temperaturverlauf ist abhängig von der Menge und Geschwindigkeit des Blutflusses. Aus der Analyse dieser Kurve wurde vom PiCCOplus[®] System das HZV anhand einer Modifikation der Stewart-Hamilton-Gleichung errechnet.

$$HVZ = [V_I \times (T_B - T_I) \times K] / \int \Delta T_B(t)$$

 $(V_I: Injektatvolumen; T_B: Bluttemperatur; T_I: Injektattemperatur; K: Berechnungskonstante unter Berücksichtigung der spezifischen Wärmekapazitäten des Injektates und des Blutes, der physikalischen Dichte des Injektates und des Blutes und katheterspezifischer Verluste der Temperaturdifferenz bei der Injektion; <math>\Delta$ T_B (t): Integral der Veränderung der Bluttemperatur als Funktion der Zeit).

Als weitere Messwerte wurden bei der Thermodilutionsmessung das globalenddiastolische Flüssigkeitsvolumen (GEDVI), welches als Parameter der kardialen Füllung und das extravaskuläre Lungenwasser (EVLWI) als Parameter einer pulmonalen Flüssigkeitsüberladung dargestellt.

Durch die drei unmittelbar sequentiell durchgeführten Injektionen wurden jeweils 3 zeitnahe Messwerte ermittelt, deren Mittelwert als finales Messergebnis verwendet wurde.

4.5.6.3. Pulskonturanalyse

Das PiCCOplus[®] System errechnet bei der Pulskonturanalyse kontinuierlich und pulsschlag-synchron die Fläche unter der arteriellen Druckkurve vom Beginn der Systole (definiert als Beginn des Druckanstieges der Druckkurve) bis zum Beginn der Diastole (definiert als dikrotische Inzisur des Aortenklappenschlusses). Durch die bei der Thermodilution bestimmten Parameter kann nun eine direkte Korrelation von Fläche zu Schlagvolumen hergestellt werden und somit als Produkt der Schlagvolumina mit der Herzfrequenz kontinuierlich das HZV oder der Herzindex (HI) angezeigt werden.

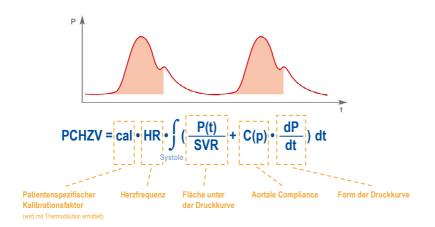


Abbildung 9: Die Multiplikation des Schlagvolumens mit der Herzfrequenz ergibt das kontinuierliche Herzzeitvolumen

4.5.6.4. Hämodynamischer Therapiealgorithmus

Zur hämodynamischen Therapieführung der Patienten in beiden Gruppen wurde ein Therapiealgorithmus (Abbildung 10) mit dem Ziel einer optimierten kardialen Vorlast angewendet. Als Parameter für die kardiale Vorlast wurde das GEDVI mit dem PiCCOplus[®] System bestimmt. Als untere Grenze der Normovolämie wurde ein Messwert von 640 ml/m², für die obere Grenze der Normovolämie 800 ml/m² definiert. Parallel wurde der EVLWI als Parameter für eine pulmonale Volumenüberladung bestimmt. Ein Wert von > 10 ml/kg stellte hier die Obergrenze für eine weitere Volumengabe dar [Katzenelson 2004].

Zu Beginn der hämodynamischen Therapieführung wurde Flüssigkeit verabreicht, bis ein GEDVI von > 640 ml/m² unter ständiger Beachtung des EVLWI-Grenzwertes erreicht war. Nach initialer Optimierung des Volumenstatus der Patienten wurde der mittels Thermodilution oder Pulskonturanalyse ermittelte HI begutachtet. War der Zielwert von 2,5 l/min/m² nicht erreicht, so wurde (erneut unter Beachtung des

EVLWI-Grenzwertes) Flüssigkeit bis zur Obergrenze der Normovolämie GEDVI > 800 ml/m²) verabreicht. Erst nach Erreichen eines GEDVI von > 800 ml/m² wurde zum Erreichen eines HI von > 2,5 l/min/m² Katecholamin (Suprarenin®) verabreicht. Als nächster Schritt wurde der mittlere arterielle Blutdruck (MAP) beachtet. Konnte nach Erreichen eines ausreichenden HI kein MAP von > 70 mmHg festgestellt werden, so wurde erneut Flüssigkeit bis zu einem GEDVI von > 800 ml/m² verabreicht (unter Berücksichtigung des EVLWI) bevor ein Vasopressor (Arterenol®) zum Einsatz kam. Im weiteren Verlauf orientierte sich die Therapie an der existierenden Herzfrequenz. Bei eine Freuquenz < 80/min wurde nach Erreichen eines GEDVI von 800 ml/m² mittels Schrittmacherstimulation oder den im Algorithmus angegebenen Maßnahmen die Frequenz angehoben. Im Falle einer Tachykardie > 110/min wurde auf Zeichen einer mangelnden Narkosetiefe, Anämie oder Herzrhythmusstörungen als Ursache geachtet und gegebenenfalls therapiert.

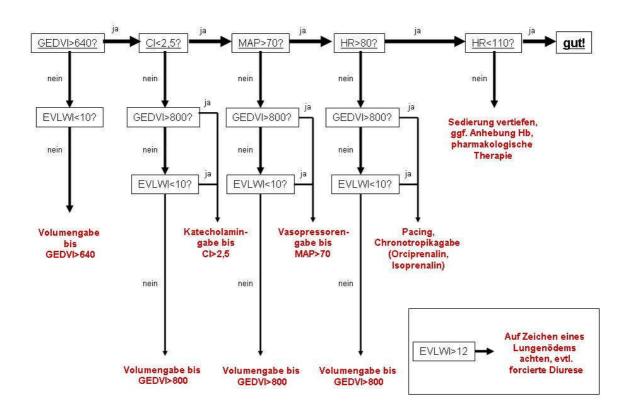


Abbildung 10: Algorithmus für die Volumensubstitution / Katecholamingabe. GEDVI = Globaler enddiastolischer Volumenindex, EVLWI = Extravasaler Lungenwasserindex,HI = Herzindex, MAP = mittlerer arterieller Druck, HF = Herzfrequenz,

4.5.7. Statistische Verfahren und Berechnungen

Alle statistischen Parameter wurden mit den Statistikprogrammen Excel (MS-Excel, Microsoft GmbH, Oberschleißheim) und SPSS[®] (Version 12.0.1., LEAD Technologies, USA) bestimmt.

Alle Werte sind dargestellt als Mittelwerte ± Standardabweichung.

T-Tests wurden bei unabhängigen Stichproben durchgeführt, um die Mittelwerte der beiden Gruppen zu vergleichen. Für abhängige Stichproben erfolgte die Testung mittels Mann-Whitney-Rank-Sum-Test für unverbundene Paardifferenzen.

Das angegebene p ist ein Maß für die Signifikanz der Unterschiede der Mittelwerte. Bei allen durchgeführten t-Tests galt p<0,05 als statistisch signifikant. Das bedeutet, dass ein durch den t-Test ermitteltes p<0,05 einen signifikanten Unterschied der Mittelwerte zweier zu vergleichender Wertegruppen beweist.

5. Ergebnisse

5.1 Verlauf der Studie

Zwischen dem 09. Feb. 2002 und dem 03. Dez. 2002 wurden insgesamt 40 Patienten in der Herzchirurgischen Klinik der LMU München am Augustinum in diese Untersuchung eingeschlossen. Die Patienten wurden prospektiv randomisiert den einzelnen Behandlungsgruppen zugewiesen. 20 Patienten erhielten Omegaven[®] 10% (Verumgruppe) und 20 Patienten eine 2,5 %iges Intralipid[®] (Plazebogruppe). Alle Patienten beendeten das Studienprotokoll.

Patient Nr. 11 der Plazebogruppe musste aufgrund einer intraoperativen festgestellten relevanten Mitralinsuffizienz, die als schwerwiegende Protokollverletzung gewertet wurde, von der Auswertung der Untersuchung ausgeschlossen werden. Die im Folgenden dargestellten Ergebnisse umfassen somit 20 Patienten in der Placebogruppe und 19 Patienten in der Verumgruppe, die diese Untersuchung gemäß Protokoll beendeten und somit in die statistische Auswertung eingehen.

5.1.1. Demographische Daten

Wie in Tabelle 11 zusammengefasst bestand in Alter, Gewicht, Körpergröße und Body Mass Index zwischen den beiden Gruppen kein signifikanter Unterschied.

| Variable | Gesamt | Verum | Plazebo | р |
|----------------------|-------------|-------------|-------------|------|
| Anzahl der Patienten | 40 | 20 | 19 | |
| Alter (Jahre) | 63.4 ± 7.4 | 61.9 ± 8.1 | 64.9 ± 6.3 | 0,26 |
| Gewicht (kg) | 77.6 ± 10.7 | 80.4 ± 11.2 | 74.7 ± 9.7 | 0,10 |
| Größe (cm) | 171.9 ± 7.7 | 173.7 ± 6.6 | 170.1 ± 8.1 | 0,14 |
| BMI (kg/m2) | 26.2 ± 2.3 | 26.6 ± 2.6 | 25.7 ± 2.0 | 0,31 |

Tabelle 11: Demographische Daten jeweils Mittelwert ± Standartabweichung und Signifikanzniveau zwischen den Gruppen (p<0,05), BMI = Body mass index

Präoperative klinische Einstufung und Risikoevaluierung:

Tabelle 12 stellt von beiden Patientengruppen die linksventrikuläre Ejektion Fraktion (EF), die Klassifizierung der koronaren Herzkrankheit entsprechend der *Canadian*

Cardiovascular Society (CCS) und der New York Heart Association (NYHA) dar. Zur Dokumentation des perioperativen Risikos wurde die Einteilung der American Society of Anaesthesiologist (ASA) und der Higgins Score angewendet. Bezüglich der klinischen Einstufung und des perioperativen Risikos waren zwischen der Verumund der Plazebogruppe keine signifikanten Unterschiede feststellbar. Lediglich ein Trend zu etwas höheren Higgins Scores konnte in der Plazebogruppe im Vergleich zur Verumgruppe beobachtet werden.

| Variable | Gesamt | Verum | Plazebo | р |
|---------------------------|-------------|-------------|-------------|------|
| | n = 39 | n = 20 | n = 19 | |
| Ejection Fraktion MW (%) | 61,9 ± 7,4 | 60,1 ± 14,7 | 65,1 ± 14,4 | 0,34 |
| > 60% (n) | 24 | 9 | 15 | |
| 30-60% (n) | 15 | 11 | 4 | |
| CCS-Klassifikation MW | 2,64 ± 0,63 | 2,58 ± 0,61 | 2,68 ± 0,67 | 0,65 |
| Klasse II (n) | 17 | 9 | 8 | |
| Klasse III (n) | 19 | 10 | 9 | |
| Klasse IV (n) | 3 | 1 | 2 | |
| NYHA-Klassifikation MW | 2,38 ± 0,49 | 2,32 ± 0,48 | 2,68 ± 0,67 | 0,51 |
| Klasse II (n) | 25 | 14 | 11 | |
| Klasse III (n) | 14 | 6 | 8 | |
| ASA-Klassifikation | | | | |
| Klasse III (n) | 19 | 10 | 9 | |
| Klasse IV (n) | 20 | 10 | 10 | |
| Higgins-Klassifikation MW | 2,21 ± 1,4 | 1,9 ± 1,2 | 2,53 ± 2,6 | 0,18 |
| 1 (n) | 15 | 9 | 6 | • |
| 2 (n) | 14 | 8 | 6 | |
| 3 (n) | 3 | 1 | 2 | |
| 4 (n) | 3 | | 3 | |
| 5 (n) | 2 | 2 | | |
| 6 (n) | 2 | | 2 | |

Tabelle 12: Präoperative Befunde, CCS = Canadian Cardiovascular Society, NYHA = New York Heart Association, ASA = American Society of Anesthesiologists, MW = Mittelwert ± Standartabweichung und Signifikanzniveau zwischen den Gruppen (p<0.05)

5.1.2. Chirurgische Daten

Tabelle 13 stellt die Dauer der Operation, der extrakorporalen Zirkulation und der Abklemmzeit der ascendierenden Aorta dar. Bezüglich diesen Parametern bestand kein signifikanter Unterschied.

| Dauer (min) | Gesamt n = 39 | Verum n = 20 | Plazebo n = 19 | р |
|-----------------|---------------|--------------|----------------|------|
| | | | | |
| Op-Zeit | 226 ± 31.7 | 229.6 ± 34.8 | 222.2 ± 28.5 | 0,56 |
| | | | | |
| Bypass | 90.6 ± 17.9 | 91.5 ± 19.1 | 89.6 ± 17.0 | 0,78 |
| | | | | |
| Aortenklemmzeit | 57.3 ± 11.8 | 57.6 ± 12.6 | 56.9 ± 11.2 | 0,8 |
| | | | | |

Tabelle 13: Chirurgische Daten jeweils Mittelwert ± Standartabweichung und Signifikanzniveau zwischen den Gruppen (p<0,05)

Bei den in Tabelle 14 dargestellten Operationscharakteristika konnte nach Öffnen der Aortenklemme eine Tendenz zu häufiger spontan einsetzendem Sinusrhythmus in der Plazebogruppe beobachtet werden.

Die Gesamtzahl angelegter Bypassgrafts war in der Verumgruppe etwas höher. Bei keinem der benannten Unterschiede konnte ein ausreichendes Signifikanzniveau erreicht werden.

| Variable | | Gesamt n = 39 | Verum n = 20 | Plazebo n = 19 | р |
|--------------------------|----------------------|-----------------|-----------------|-----------------|------|
| HLM-Temperatur | milde Hypothermie | 36 | 19 | 17 | |
| · | moderate Hypothermie | 3 | 1 | 2 | |
| Spontaner Sinus- | | | | | |
| rhythmus nach öffnen | Ja | 18 | 7 | 11 | |
| der Aortenklemme | Nein | 21 | 13 | 8 | |
| Anzahl der intra- | 0 | 1 | 1 | | |
| thorakalen | 1 | 16 | 11 | 5 | |
| Defibrillationen bis zum | 2 | 2 | 1 | 1 | |
| Einsatz eines | 3 | 2 | 1 | 1 | |
| Eigenrhythmus | 4 | 1 | | 1 | |
| | ohne Angaben | 17 | 6 | 11 | |
| Mittelwert | | 0.87 ± 1.02 | 0.80 ± 0.77 | 0.89 ± 1.24 | 0,65 |
| Gesamtenergie der | 10 | 17 | 11 | 6 | |
| intrathorakalen | 20 | 2 | 1 | 1 | |
| Defibrillationen (J) | 30 | 1 | 1 | • | |
| | 40 | 1 | | 1 | |
| | ohne Angaben | 18 | 7 | 11 | |
| Anzahl der | 2 | 5 | 3 | 2 | |
| Bypässe | 3 | 22 | 8 | 14 | |
| | 4 | 10 | 7 | 3 | |
| | 5 | 2 | 2 | | |
| Mittelwert | | $3,25 \pm 0,74$ | $3,40 \pm 0,88$ | $3,05 \pm 0,52$ | 0,15 |

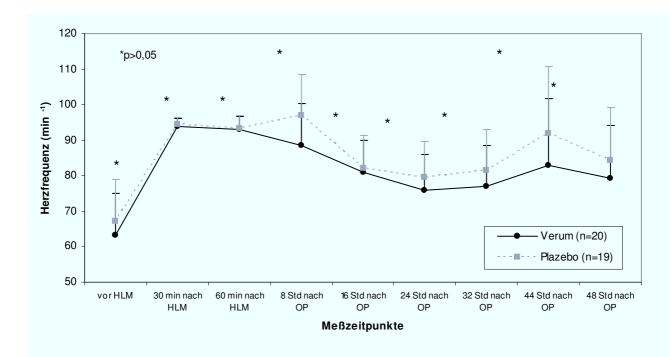
Tabelle 14: Intraoperative Daten. Mittelwert ± Standartabweichung und Signifikanzniveau zwischen den Gruppen (p<0,05)

5.2. Hämodynamische Parameter

Die folgenden Werte beziehen sich auf Abschnitt A des Studienzeitplans, beginnend mit der Narkoseeinleitung bis 48 Std. nach OP.

Herzfrequenz

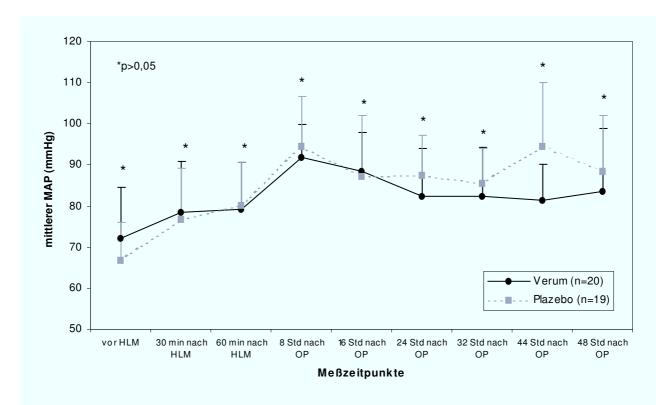
Wie Grafik 1 zeigt, veränderte sich die Herzfrequenz in beiden Gruppen gleichartig. Zu keinem Zeitpunkt bestand ein signifikanter Unterschied der Herzfrequenz zwischen den beiden Studienpopulationen.



Grafik 1: Zeitlicher Verlauf der Herzfrequenz. Alle Werte sind als Mittelwerte + eine Standardabweichung dargestellt.

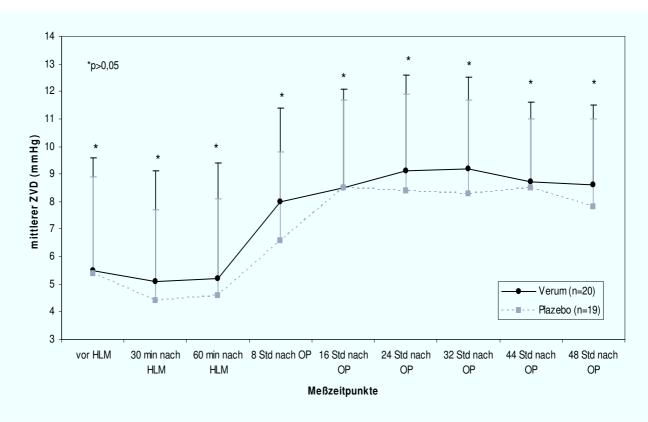
Blutdruck

Grafik 2 zeigt die Werte des MAP zu den Messzeitpunkten. Zu keinem Zeitpunkt unterschieden sich die Gruppen signifikant im MAP.



Grafik 2: Zeitlicher Verlauf des mittleren arteriellen Blutdruckes. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Grafik 3 zeigt den Mittelwert des zentralen Venendrucks in beiden Patientengruppen zu den unterschiedlichen Messzeitpunkten. Zu keinem Zeitpunkt war zwischen beiden Gruppen ein signifikanter Unterschied feststellbar.



Grafik 3: Zeitlicher Verlauf des zentralen Venendrucks. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwerte + eine Standardabweichung.

5.3. Nachbeatmungsdauer und Gasaustausch

Die Nachbeatmungsdauer ab dem OP-Ende bis zum Zeitpunkt der Extubation war in der Verum- $8,09 \pm 3,75$ h und in der Plazebogruppe $9,65 \pm 4,86$ h (p=0,27).

Die Sauerstoffsättigung (SpO₂), das Tidalvolumen und der PEEP unterschieden sich zu keinem Zeitpunkt signifikant zwischen den Gruppen.

Der Horowitz-Index (pO₂/FiO₂) unterschied sich zu keinem Zeitpunkt signifikant zwischen den Gruppen, wie Tabelle 15 zeigt.

| | vor HLM | während HLM | 30 min nach HLM | 60 min nach HLM | 6 Std post- operativ | 16 Std post- operativ | 24 Std post- operativ | 32 Std post- operativ | 44 Std post- operativ | 48 Std post- operativ |
|---------|--------------|----------------|-----------------------|-----------------------|----------------------------|-----------------------------|-----------------------------|-----------------------------|-----------------------------|-----------------------------|
| Verum | 404 ± 106 | 474 ± 119 | 385 ± 147 | 341 ± 133 | 338 ± 95 | 316 ± 69 | 287 ± 47 | 278 ± 52 | 272 ± 59 | 272 ± 41 |
| Plazebo | 434 ± 94 | 452 ± 85 | 461 ± 93 | 378 ± 98 | 344 ± 59 | 347 ± 54 | 296 ± 47 | 310 ± 51 | 295 ± 49 | 306 ± 45 |
| p | 0,35 | 0,51 | 0,06 | 0,34 | 0,82 | 0,13 | 0,53 | 0,06 | 0,18 | 0,02 |

Tabelle 15: Zeitlicher Verlauf Horowitzindex. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert ± Standardabweichung. Horowitzindex = paO2/FiO2, paO2=arterieller Sauerstoffpartialdruck im Blut. FiO2 = inspiratorische Sauerstoffkonzentration

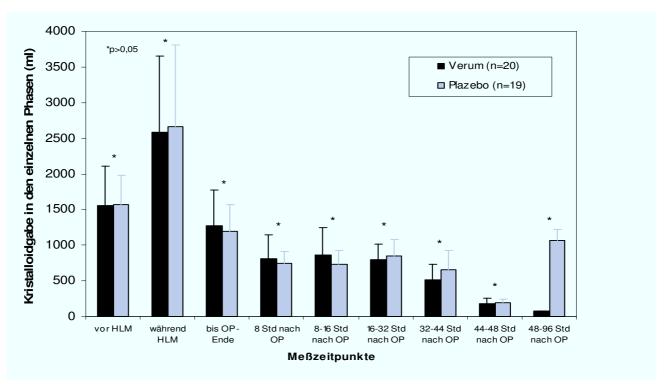
5.4 Flüssigkeits- und hämodynamisch wirksamer Medikationsbedarf

5.4.1. Flüssigkeits- und Transfusionsbedarf

Entsprechend der definierten Phasen wurde der Flüssigkeits- und Transfusionsbedarf dokumentiert. Dieser Zeitraum war eingeteilt in die Phase von Narkoseeinleitung bis zum Beginn der HLM, während HLM, Ende der HLM bis OP-Ende, OP-Ende bis 8 Std. postoperativ, 8-16 Std. postoperativ, 16-32 Std. postoperativ, 32-44 Std. postoperativ und final 44-48 Std. postoperativ.

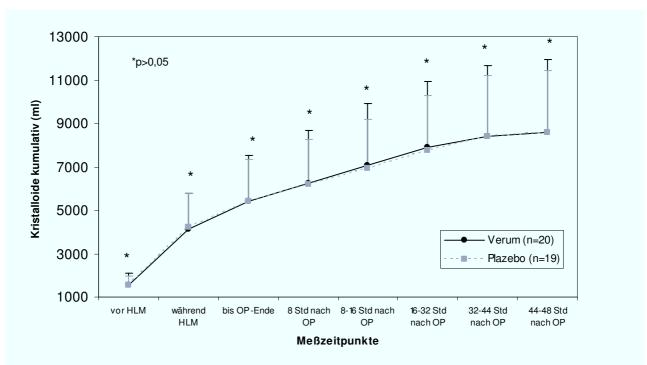
Erythrozytenkonzentrate erhielten 8/20 Patienten (40.0%) in der Verumgruppe (150.0 ± 210.0 ml) und 10/19 (52.6%) in der Plazebogruppe (276.0 ± 386.0 ml). Eine Therapie mit gerinnungsaktiven Produkten (3 Einheiten Fresh Frozen Plasma (FFP) (900.0 ml) und einem Thrombozytenkonzentraten (TK) (200.0 ml)) war bei einem Patienten der Plazebogruppe erforderlich.

Das infundierte Volumen kristalloider Lösungen unterschied sich in keiner Phase signifikant zwischen den Gruppen, wie Grafik 4 zeigt.



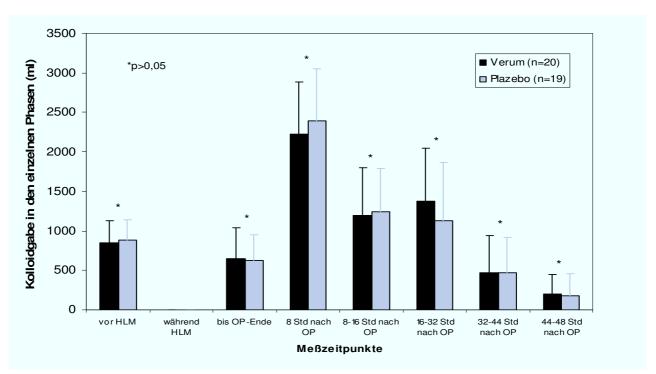
Grafik 4: Zeitlicher Verlauf der Kristalloidgabe in den einzelnen Phasen. Alle Werte sind als Mittelwert + eine Standardabweichung dargestellt.

In Grafik 5 ist die kumulative Menge der verabreichten kristalloiden Infusionslösungen dargestellt.



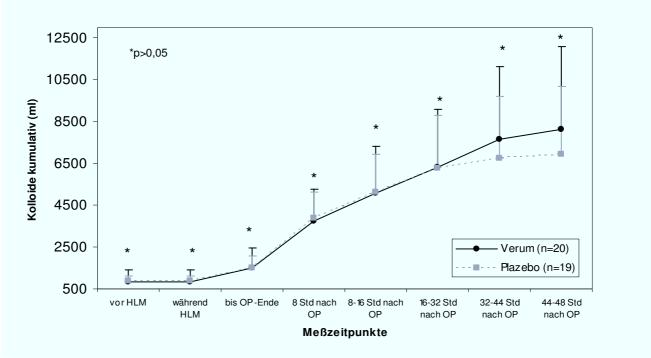
Grafik 5: Kumulative Menge infundierter kristalloider Lösungen im zeitlichen Verlauf. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Die infundierte Menge von kolloidalen Lösungen unterschied sich in keiner Phase signifikant zwischen den Gruppen, wie Grafik 6 zeigt.



Grafik 6: Zeitlicher Verlauf der Kolloidgabe in den einzelnen Phasen. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

In Grafik 7 ist die kumulative Menge der verabreichten kolloidalen Infusionslösungen dargestellt.



Grafik 7: zeitlicher Verlauf der kumulativen Kolloidgabe. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Flüssigkeitsbilanz

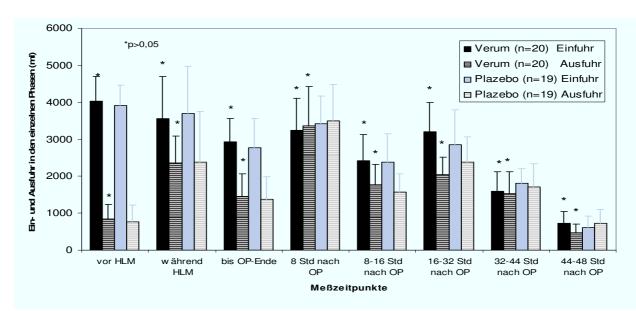
Zur Berechnung der Gesamtflüssigkeitsbilanz (Tabelle 16) wurde in den entsprechenden Intervallen die Einfuhr von kristalloiden und kolloidalen Flüssigkeiten, Füllungsvolumen der HLM, aufbereitetes Blutvolumen aus dem Cellsaver, EKs, FFPs, TKs und die orale Flüssigkeitsaufnahme auf der Intensivstation eingerechnet. Als Ausfuhr wurde das Restvolumen in der HLM nach Dekonnektion, der verworfene und in die Cellsaferaufbereitung eingeführte Blutverlust, Drainageflüssigkeit, Blutentnahmeevolumen, Urinausscheidung und über die Magensonde abgelaufene Magenflüssigkeit einberechnet.

Für eine bessere Vergleichbarkeit der Behandlungsgruppen wurde die Flüssigkeitsbilanz pro kg Körpergewicht gerechnet, da sich das mittlere Körpergewicht in den Gruppen leicht unterschied. 48 Std. nach OP konnte zwischen den beiden Behandlungsgruppen keine beachtenswerten Unterschiede beobachtet werden (93.0 und 90.9 ml/kg/KG in der Verumgruppe und Plazebogruppe).

| Flüssigkeit | Verum : | n = 20 | Plazebo | n = 19 | р |
|--|-----------------|-----------------|-----------------|-----------------|------|
| - | Einfuhr (ml) | Ausfuhr (ml) | Einfuhr (ml) | Ausfuhr (ml) | • |
| | | | | | |
| Kolloide | 6975 ± 1200 | | 6900 ± 1642 | | 0.86 |
| Kristalloide | 8685 ± 1818 | | 8594 ± 1171 | | 0.93 |
| Füllungsvolumen der HLM | 1300 ± 94 | | 1197 ± 117 | | 0.01 |
| Aufbereitetes Blut aus dem Cellsaver | 86 ± 156 | | 69 ± 137 | | 0.75 |
| Erythrozytenkonzentrate (EK) | 180 ± 252 | | 332 ± 464 | | 0.24 |
| Fresh Frozen Plasma (FFP) | 0 ± 0 | | 47 ± 196 | | 0.33 |
| Thrombozytenkonzentrate (TK) | 0 ± 0 | | 11 ± 44 | | 0.33 |
| orale Ernährung | 1635 ± 455 | | 1571 ± 514 | | 0.70 |
| Studienmedikation | 320 ± 42 | | 298 ± 39 | | 0.11 |
| Applizierte Medikamente | 957 ± 108 | | 1007 ± 154 | | 0.28 |
| Herzkühlungsflüssigkeit | 825 ± 215 | | 755 ± 324 | | 0.46 |
| Hämodilutionsblut gegeben | 381 ± 323 | | 327 ± 306 | | 0.62 |
| Hamodilutionsblut entnommen | | 381 ± 323 | | 327 ± 306 | 0.62 |
| Reduzierung des Füllungsvolumen der HLM | | 25 ± 75 | | 24 ± 68 | 0.96 |
| Restvolumen der HLM nach Dekonnektion | | 488 ± 158 | | 434 ± 243 | 0.45 |
| Verworfenes Blut aus der HLM | | 138 ± 447 | | 426 ± 1180 | 0.35 |
| Verworfener Blutverlust aus dem Absauger | | 719 ± 254 | | 682 ± 373 | 0.73 |
| Verworfenes Blut aus dem Cellsaver | | 789 ± 589 | | 598 ± 344 | 0.25 |
| Drainageflüssigkeit | | 1139 ± 508 | | 1128 ± 485 | 0.95 |
| Blutentnahmevolumen | | 291 ± 18 | | 291 ± 16 | 0.93 |
| weiter Blutverluste | | 280 ± 129 | | 348 ± 199 | 0.24 |
| Urinausscheidung | | 9473 ± 1838 | | 9993 ± 2226 | 0.46 |
| Magensaft | | 133 ± 128 | | 98 ± 102 | 0.39 |
| Summe | 21344 | | 21108 | | 0.99 |
| Summe | | 13856 | | 14349 | 0.97 |
| Differenz Einfuhr - Ausfuhr | 7488 | | 6759 | | |

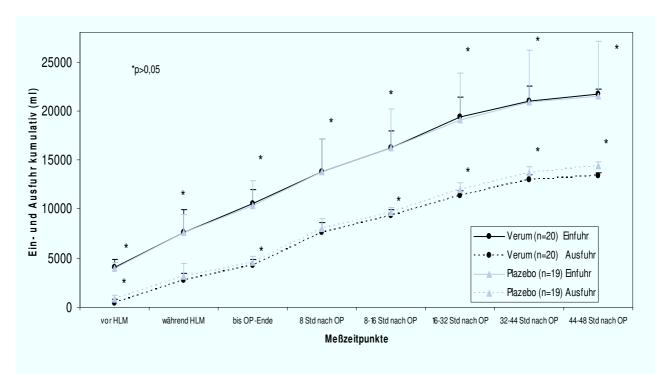
Tabelle 16: Gesamtflüssigkeitsbilanz für den Zeitraum von Narkoseeinleitung bis 48 Std. nach OP. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert ± Standardabweichung, HLM = Herz-Lungen-Maschine

Innerhalb der einzelnen Phasen unterschied sich die Flüssigkeitsein- und ausfuhr nicht signifikant zwischen den Gruppen, wie Grafik 8 zeigt.



Grafik 8: Flüssigkeitsein- und ausfuhr. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Auch die kumulative Bilanzierung der Flüssigkeitsein- und ausfuhr über alle Phasen unterschied sich nicht signifikant voneinander, wie Grafik 9 zeigt.



Grafik 9: Kumulative Flüssigkeitsein- und ausfuhr. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

5.4.2. Inotrope und vasoaktive Medikation

20/20 Patienten (100.0%) der Verumgruppe und 18/19 Patienten (94.7%) der Plazebogruppe erhielten Noradrenalin (Aterenol[®], Aventis Pharma) als Boli appliziert. Eine kontinuierliche Infusion mit Noradrenalin war bei 5/20 Patienten (30.0%) der Verumgruppe und 8/19 Patienten (42.1%) der Plazebogruppe notwendig.

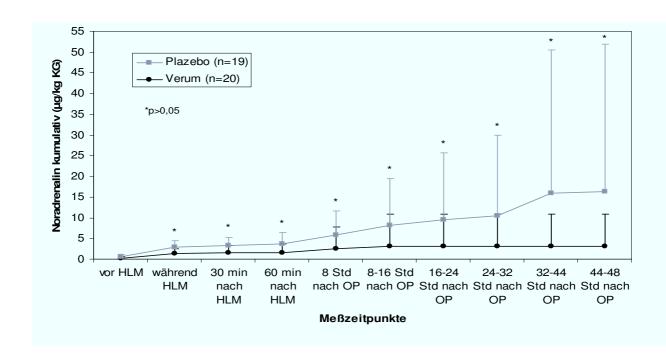
Ein Patient der Verumgruppe erhielt kurzfristig zusätzlich Boli und Infusion mit Adrenalin (Suprarenin[®], Aventis Pharma).

Für eine bessere Vergleichbarkeit der Behandlungsgruppen wurden die Dosierungen pro kg Körpergewicht gerechnet.

| | Noradrenalin | | | Suprarenin | | |
|---|----------------|----------------|------|----------------|----------------|------|
| | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | р | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | р |
| intraoperativ | | | | | | |
| Anzahl der Patienten mit Boli | 20 | 18 | | 1 | 0 | |
| Anzahl der Boli | 14 ± 9,7 | 15,1 ± 15,1 | 0,79 | 0.1 ± 0.4 | 0.0 ± 0.0 | 0,33 |
| Gesamtmenge an Boli (µg/kg KG) | 1,33 ± 1,1 | 1,42 ± 1,4 | 0,99 | 0.01 ± 0.1 | 0.0 ± 0.0 | 0,33 |
| Anzahl der Patienten mit Infusion | 2 | 4 | | 1 | 0 | |
| Applikationszeit (min) | 6 ± 20 | 13 ± 32 | 0,42 | 3 ± 11 | 0 ± 0 | 0,33 |
| Gesamtmenge an Infusion (µg/kg KG) | $0,26 \pm 0,8$ | 0.47 ± 0.9 | 0,53 | 0.07 ± 0.3 | 0.0 ± 0.0 | 0,33 |
| Gesamtmenge Bolus + Infusion intraoperativ (µg/kg KG) | 1,59 ± 1,69 | 1,90 ± 2,11 | 0,77 | 0.09 ± 0.4 | 0.0 ± 0.0 | 0,33 |
| postoperativ | | | | | | |
| Anzahl der Patienten mit Boli | 0 | 1 | | 0 | 0 | |
| Anzahl der Boli | 0.0 ± 0.0 | 0.3 ± 1.3 | | 0.0 ± 0.0 | 0.0 ± 0.0 | 0 |
| Gesamtmenge an Boli (µg/kg KG) | 0.0 ± 0.0 | 0.02 ± 0.1 | 0,33 | 0.0 ± 0.0 | 0.0 ± 0.0 | 0 |
| Anzahl der Patienten mit Infusion | 3 | 6 | | 1 | 0 | |
| Applikationszeit (min) | 45 ± 121 | 48 ± 110 | 0,92 | 2 ± 10 | 0 ± 0 | 0,33 |
| Gesamtmenge an Infusion (µg/kg KG) | $1,47 \pm 3,9$ | 11,14 ± 28,0 | 0,18 | $0,05 \pm 0,2$ | 0.0 ± 0.0 | 0,33 |
| Gesamtmenge Bolus + Infusion Intensivstation (µg/kg KG) | 1,47 ± 4,05 | 13,51 ± 31,53 | 0,12 | 0.05 ± 0.2 | 0,0 ± 0,0 | 0,33 |
| Gesamtmenge Bolus + Infusion intra- und postoperativ (µg/kg KG) | 3,29 ± 5,56 | 15,4 ± 32,92 | 0,13 | 0,14 ± 0,64 | 0,0 ± 0,0 | 0,3 |

Tabelle 17: Noradrenalin- und Adrenalintherapie. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert ± Standardabweichung.

Die kumulative Gesamtmenge an Noradrenalin über alle Phasen unterschied sich nicht signifikant voneinander, wie Grafik 10 zeigt

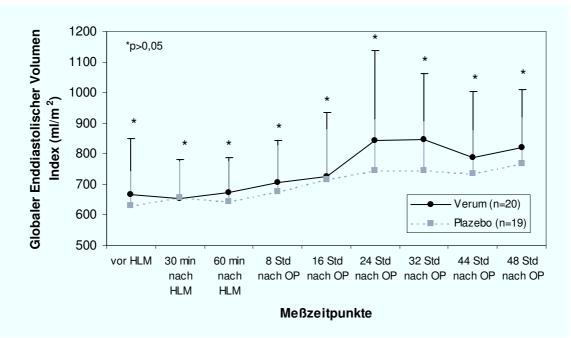


Grafik 10: Kumulative Gesamtmenge der intra- und postoperativen Noradrenalintherapie. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

In der Gesamtmenge aller per Bolus und Infusion gegebenen Katecholamine gab es einen bemerkenswerten Unterschied zwischen den Gruppen. Die Plazebogruppe erhielt bis 48 Std. nach OP eine Gesamtmenge von 15,40 \pm 32,92 μ g/kg/KG, wohingegen die Verumgruppe eine tendenziell geringere Menge von 3,55 \pm 6,05 μ g/kg/KG erhielt (p = 0.1335). Ein ausreichendes Signifikanzniveau konnte nicht erreicht werden.

5.4.3. Hämodynamische Messwerte

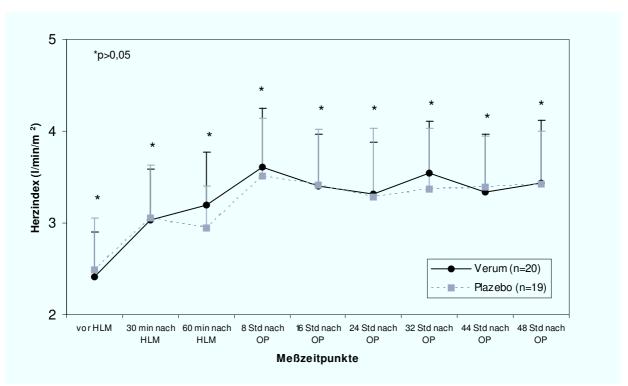
Der GEDVI zeigte zu keinem Zeitpunkt einen signifikanten Unterschied zwischen den Gruppen.



Grafik 11: Zeitlicher Verlauf GEDVI. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung. GEDVI = globaler enddiastolischer Volumenindex.

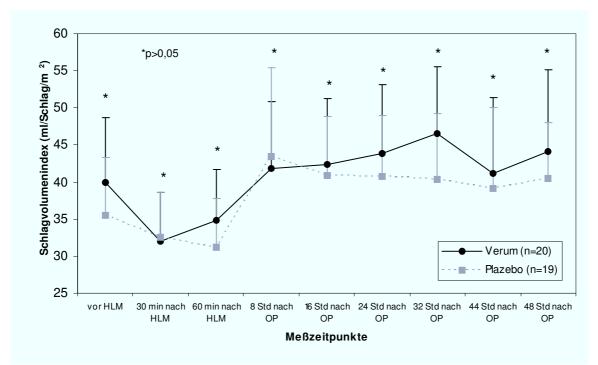
Der HI beider Behandlungsgruppen war, wie in Grafik 12 zu sehen ist, vor HLM vergleichbar.

Auch die Berechnung der *area under curve* (AUC) für die Verumgruppe (13.4 \pm 2.6) und die Plazebogruppe (13.6 \pm 2.1) erbrachte keinen signifikanten Unterschied zwischen den Gruppen (p=0,7916).



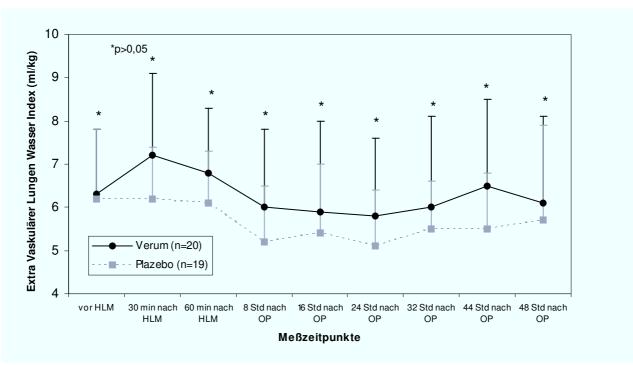
Grafik 12: Zeitlicher Verlauf des Herzindex. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Der Schlagvolumenindex (SVI) beider Gruppen unterschied sich im Verlauf zu keinem Zeitpunkt signifikant voneinander, wie Grafik 13 zeigt.



Grafik 13: Zeitlicher Verlauf des Schlagvolumenindex. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Der EVLWI beider Gruppen unterschied sich im Verlauf zu keinem Zeitpunkt signifikant voneinander, wie Grafik 14 zeigt.

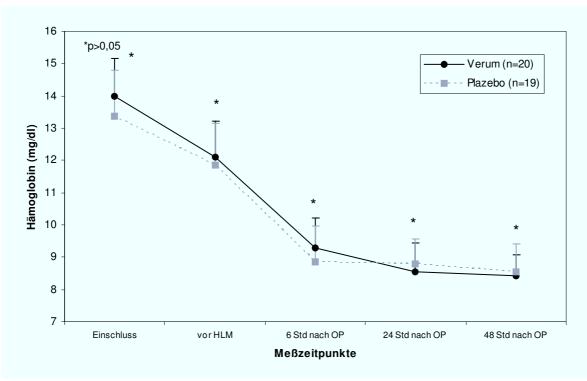


Grafik 14: Zeitlicher Verlauf des Extra Vascular Lung Water Index. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

5.5. Laborparameter

Hämatologische Parameter

Der zeitliche Verlauf der Hämoglobinkonzentration vom Einschluss der Patienten bis 48 Std. nach OP ist in der Grafik 15 dargestellt. Sowohl die Hämoglobin- als auch die Hämatokritkonzentration war im Verlauf in beiden Gruppen ohne signifikante Unterschiede. Vom Einschluss bis 48 Std. nach OP nahm die Hämoglobinkonzentration in beiden Gruppen kontinuierlich ab und erreichte ein Minimum 48 Std. nach OP. Die Hämotokritkonzentration verhielt sich gleichsinnig.



Grafik 15: Zeitlicher Verlauf des Hämoglobinkonzentration. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert + eine Standardabweichung.

Gerinnungsparameter

Die Gerinnungsparameter Quick, PTT und die Anzahl der Thrombozyten im Blut der beiden Patientenkollektive ist in Tabelle 18 dargestellt. Es zeigte sich zu keinem Messzeitpunkt in einem der Paramter ein signifikanter Unterschied.

| | Thromb | ozyten | р | Qu | ick | р | i | PTT | р |
|----------------|-----------------|-------------------|------|-----------------|-------------------|------|-----------------|-------------------|-----|
| | 10 ⁹ | ³/µI | | • | % | | | sec | |
| | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | |
| Einschluss | 274 ± 79 | 242 ± 85 | 0,24 | 87 ± 6 | 90 ± 5 | 0,1 | 35 ± 5 | 33 ± 3 | 0, |
| vor HLM | 197 ± 43 | 175 ± 60 | 0,21 | 80 ± 8 | 83 ± 5 | 0,14 | 37 ± 9 | 33 ± 3 | 0,0 |
| 6 Std nach OP | 149 ± 41 | 122 ± 50 | 0,08 | 64 ± 9 | 59 ± 8 | 0,11 | 39 ± 5 | 40 ± 5 | 0,4 |
| 24 Std nach OP | 157 ± 51 | 134 ± 48 | 0,16 | 62 ± 7 | 62 ± 7 | 0,96 | 40 ± 3 | 40 ± 4 | 0,9 |
| 48 Std nach OP | 156 ± 40 | 144 ± 53 | 0.43 | 67 ± 10 | 70 ± 9 | 0.39 | 39 ± 3 | 39 ± 5 | 0,8 |

Tabelle 18: Zeitlicher Verlauf der Gerinnungsparameter Thrombozyten, Quick und PTT. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert ± Standardabweichung.

Entzündungsparameter

Die Entzündungsparameter CRP, IL-6 und die Anzahl der Leukozyten im Blut der beiden Patientenkollektive ist in Tabelle 19 dargestellt. Es zeigte sich zu keinem Messzeitpunkt in einem der Paramter ein signifikanter Unterschied.

Auch die Berechnung der AUC von IL-6 für die Verumgruppe (72970 \pm 24252) und die Plazebogruppe (74575 \pm 37697) erbrachte keinen signifikanten Unterschied zwischen den Gruppen (p=0,8761).

| Blutentnahme | Leuko | zyten | р | C-reaktives | s Protein | р | Interle | eukin 6 | р |
|----------------|---------------------|-------------------|------|-----------------|-------------------|------|---------------|----------------|------|
| | 10 ³ /µl | | | mg/dl | | | ρg/ml | | |
| | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | | Verum (n=20) | Plazebo (n=19) | |
| Einschluss | 7,3 ± 1,8 | 6,6 ± 1,4 | 0,23 | 0.9 ± 0.8 | 0.5 ± 0.0 | | | | |
| vor HLM | 5,3 ± 1,4 | 4,8 ± 1,1 | 0,19 | $0,12 \pm 1,0$ | $0,6 \pm 0,1$ | 0,42 | 5,7 ± 4,5 | 4,8 ± 2,1 | 0,48 |
| 6 Std nach OP | 9,3 ± 1,7 | $9,0 \pm 1,8$ | 0,53 | $1,2 \pm 0,7$ | $1,0 \pm 0,4$ | 0,2 | 281,1 ± 128,4 | 321,9 ± 159,6 | 0,39 |
| 24 Std nach OP | $9,2 \pm 2,3$ | $9,4 \pm 2,4$ | 0,82 | 11,2 ± 2,8 | 10,7 ± 2,8 | 0,63 | 248,6 ± 109,2 | 234,4 ± 154,6 | 0,74 |
| 48 Std nach OP | 10,3 ± 2,5 | 9,7 ±2,7 | 0,5 | 16,9 ± 3,7 | 15,6 ± 4,5 | 0,31 | 218,0 ± 100,6 | 181,3 ± 142,3 | 0,36 |

Tabelle 19: Zeitlicher Verlauf der Entzündungsparameter Leukozyten, C-reaktives Protein und Interleukin 6. Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert ± Standardabweichung.

5.6. Klinischer Verlauf

5.6.1. Intensivstation

Für eine objektive Erfassung der Erkrankungsschwere der Intensivpatienten wurden alle Patienten nach dem *simplified acute physiology score* (SAPS II) und dem *therapeutic intervention scoring system* (TISS) beurteilt.

| | SAPS | S II | р | TIS | S | р |
|-----------------|-------------------------|-------------------|------|------------------------|-------------------------|------|
| | Verum | Plazebo | | Verum | Plazebo | |
| 24 Std. nach OP | 18,0 ± 5,8 (n=20) | 17,3 ± 4,3 (n=19) | 0,67 | 34,5 ± 6,0 (n=20) | 35,8 ± 3,9 (n=19) | 0,43 |
| 32 Std. nach OP | 17,9 ± 4,9 (n=20) | 16,8 ± 4,6 (n=19) | 0,47 | 32,3 ± 7,5 (n=20) | 34,8 ± 1,6 (n=19) | 0,16 |
| 44 Std. nach OP | 17,4 ± 5,7 (n=19) | 16,6 ± 4,8 (n=19) | 0,64 | 30,5 ± 5,4 (n=19) | 32,8 ± 4,2 (n=19) | 0,15 |
| 4. Tag Intensiv | $13.0 \pm 0.0 \; (n=1)$ | 19,5 ± 2,1 (n=2) | | 34,0 ± 0,0 (n=1) | 43,0 ± 1,4 (n=2) | |
| 5. Tag Intensiv | 0,0 ± 0,0 (n=0) | 12,0 ± 0,0 (n=1) | | $0.0 \pm 0.0 \; (n=0)$ | $38.0 \pm 0.0 \; (n=1)$ | |
| | | | | | | |

Tabelle 20: Zeitlicher Verlauf von SAPS II (simplified acute physiology score) und TISS (therapeutic intervention scoring system). Alle Werte sind dargestellt als Mittelwert ± Standardabweichung.

Die reale Aufenthaltsdauer auf der Intensivstation war in beiden Gruppen vergleichbar mit $61,4\pm34,5$ Stunden in der Verumgruppe und $58,2\pm21,5$ Stunden in der Plazebogruppe (p=0,73).

Die Verlegungsfähigkeit von Intensivstation auf Normalstation war in beiden Gruppen vergleichbar mit $36,5 \pm 12,5$ Stunden in der Verumgruppe und $43,2 \pm 17,6$ Stunden in der Plazebogruppe (p=0,17).

5.6.2. Postoperativer Verlauf auf Normalstation

Die Aufenthaltsdauer von der Intensivaufnahme bis zur Entlassung aus dem Krankenhaus war in der Verumgruppe mit durchschnittlich 16.7 ± 8.8 Tagen etwas länger als in der Plazebogruppe mit 12.9 ± 2.2 Tagen (p=0,08). Dieser Unterschied kommt größtenteils durch den verlängerten Aufenthalt eines Patienten der Verumgruppe (49 Tage, Patient 12) zustande. Bei Ausschluss dieses Patienten aus der Berechnung der Krankenhausverweildauer ergeben sich folgende Werte: Verumgruppe 14.9 ± 4.6 Tage und Plazebogruppe mit 12.9 ± 2.2 Tage (p=0,1).

5.7 Adverse Events

5.7.1. Severe Adverse Events

Ein severe adverse event trat bei einem Patienten der Verumgruppe auf. Bei Patient Nr. 5 kam es zu retinalen Mikroinfarkten und einer verminderten Sehschärfe auf beiden Augen. Es handelt sich um einen 54jährigen männlichen Patienten, mit bekannter Hyperlipidämie, Hypertonie, Nikotinabusus bis Februar 2002, einem bilateralen Katerakt, Gicht, Dyspepsie und gastroösophagalem Reflux seit 1970 sowie einer chronisch obstruktiven Atemwegserkrankung seit 1987. Bei Krankenhausaufnahme lag eine 4-Gefäßerkrankung mit einer EF von 30 – 60% vor. Die Schwere der koronaren Herzerkrankungen wurde als CCS III und NYHA II klassifiziert. Das Risikoprofil des Patienten wurde präoperativ als ASA 3; Higgins 1 beurteilt.

Der Patient wurde am 23.03.2002 in die Studie aufgenommen und am 25.03.2002 operiert. Am 27.03.2002 bemerkte der Patient eine eingeschränkte Sehschärfe auf beiden Augen. Nachdem der Patient am 02.04.2002 von der Intensivstation entlassen wurde, hat man am 05.04.2002 retinale Mikroinfarkte beider Augen diagnostiziert. Die Beschwerden hielten bis zur Krankenhausentlassung des Patienten am 27.04.2002 an. Die weitere Versorgung erfolgte durch einen ambulanten Ophthalmologen.

Dieser Vorfall wurde als severe adverse event beurteilt. Ein Zusammenhang mit der Studienmedikation wird als sehr unwahrscheinlich angesehen.

5.7.2. Adverse Events

Bei 6/20 Patienten der Verumgruppe und 7/19 Patienten der Plazebogruppe wurde ein AE beschrieben.

Ein Zusammenhang zwischen AEs und der Studienmedikation wurde in den meisten Fällen, abgesehen von lokalen Reizerscheinungen während der periphervenösen Infusion präoperativ, als unwahrscheinlich angesehen. Tabelle 21 gibt einen Überblick über die aufgetretenen AEs in den beiden Behandlungsgruppen.

| Organsystem | Art der Beschwerden | Verum n (%) | Plazebo n (%) |
|------------------------------|-----------------------|-------------|---------------|
| | | | |
| Patienten mit AEs | | 6 (30.0) | 7 (35.0) |
| Herzbeschwerden | Vorhofflimmern | 1 (5.0) | 5 (25.0) |
| | Perikarderguss | 1 (5.0) | - |
| Kreislaufbeschwerden | Blutdruckabfall | - | 4 (20.0) |
| Allgemeine Beschwerden / | Injektionsreaktionen | 1 (5.0) | 1 (5.0) |
| Applikationsreaktionen | Entzündungsreaktionen | 1 (5.0) | - |
| Eingriffskomplikationen | Nachblutungen | 1 (5.0) | 1 (5.0) |
| Augenbeschwerden | Retina Infarkt | 1 (5.0) | - |
| | Sehminderung | 1 (5.0) | - |
| Gastrointestinalebeschwerden | Übelkeit | - | 1 (5.0) |
| Infektionen | Hämatominfektion | 1 (5.0) | - |
| | Harnwegsinfektion | 1 (5.0) | - |
| ZNS | Synkope | 1 (5.0) | - |
| Chirurgische Eingriffe | Re-Thorakotomie | - | 1 (5.0) |

Tabelle 21: Beschwerden beider Behandlungsgruppen, die als Adverse Events eingestuft wurden.

6. Diskussion

Der positive Nutzen und die klinischen Vorteile von ω -3-Fettsäuren sind für eine Reihe von unterschiedlichen Krankheitsbildern mittlerweile belegt. Insbesondere der immunmodulierende Effekt und der daraus folgende hemmende Einfluss auf die Entstehung einer SIRS wurden in den vergangenen Jahren intensiv untersucht. Ziel dieser Studie war es nun, den Einfluss einer ω -3-haltigen Fettlösung auf die systemische Entzündungsreaktion und den daraus resultierenden Volumen- und Katecholaminbedarf im Rahmen einer randomisierten, doppelblinden plazebokontrollierten Interventionsstudie an 40 Patienten nach kardiochirurgischer Bypassoperation zu untersuchen.

Obwohl kein signifikanter Unterschied zwischen der Verum- und der Plazebogruppe hinsichtlich des Volumen- und Katecholaminbedarfs bestand, konnte doch eine beachtliche Einsparung bei der Katecholamingabe in der Verumgruppe innerhalb der ersten 48 Stunden nach Operation beobachtet werden. Auch die Verträglichkeit und Sicherheit des eingesetzten Omegaven[®] und Intralipid[®] war vergleichbar hinsichtlich der Adverse Events in beiden Gruppen.

Generell ist zu bemerken, dass das untersuchte Patientenkollektiv mit insgesamt 40 Patienten natürlich recht klein ist. Die in dieser Arbeit ermittelten Ergebnisse sind immer in diesem Kontext zu sehen.

Ziel des hämodynamischen Therapie-Algorithmus während der Studie war es, ein ausreichendes HZV aufrechtzuerhalten und den Reperfusionsschaden möglichst zu minimieren. So konnte an herzchirurgischen Patienten mit Bypass-OP gezeigt werden, dass eine inadäquate Herzleistung und eingeschränkte Organperfusion zu einer beeinträchtigten Mikrozirkulation und in Folge zu Organdysfunktionen führen [Christakis 1996, Ryan 1997].

Shoemaker zeigte an Patienten, die sich einem Hochrisikoeingriff unterziehen mussten, dass eine perioperative Optimierung des hämodynamischen Zustands zu einer Reduzierung von Mortalität und Morbidität führt [Shoemaker 1988].

Eine Optimierung der Hämodynamik entlang einer Algorithmus-basierenden Entscheidungsfindung (Goal-directed therapy) konnte sowohl bei nichtherzchirurgischen [Tong 2002] als auch bei herzchirurgischen Operationen [McKendry 2004, Polonen 2000] die Krankenhausaufenthaltsdauer verkürzen und die

Mortalität senken. Weiterhin konnte Göpfert nachweisen, dass der unter 4.5.6.4. dargestellte hämodynamische Therapiealgorithmus zu einer Reduzierung und zeitlich verkürztem Bedarf an Vasopressoren, Katecholaminen, Beatmung und Intensivtherapie bei herzchirurgischen Patienten im Vergleich zur konventionellen Gabe entlang der klinischen Parameter ZVD und MAD führte [Göpfert 2007].

Die Organperfusion ist entscheidend vom Blutfluss und dementsprechend von der Herzfunktion abhängig. Die Herzfunktion wiederum ist abhängig von den physiologischen Determinanten Vorlast, Kontraktilität und Nachlast, die das Schlagvolumen und schließlich den Herzauswurf bestimmen. Entsprechend dem Frank-Starling Mechanismus stellt die kardiale Vorlast eine Hauptdeterminante der Herzleistung dar.

In zahlreichen Untersuchungen an unterschiedlichen Patientengruppen konnte gezeigt werden, dass unter Volumentherapie Veränderungen des globalen enddiastolischen Blutvolumens (GEDV) bzw. des intrathorakalen Blutvolumens (ITBV) eng mit gleichzeitigen Veränderungen des Herzzeitvolumens bzw. des Schlagvolumens korrelierten [Della Pocca 2002, Reuter 2002, Sakka 2000]. Das GEDV und ITBV sind daher zur Überwachung des Verlaufes der intravasalen Füllung und somit der kardialen Vorlast dem ZVD und dem pulmonalarteriellen Verschlussdruck (PAOP), aber auch der echokardiographisch bestimmten linksventrikulären enddiastolischen Fläche (LVEDA) überlegen.

"klassischen" Parameter ZVD und PCWP zeigen dagegen nur eine Die "Momentaufnahme" des Kreislaufs. Bei einer Erhöhung des intrathorakalen Drucks, zum Beispiel bei Beatmung, kommt es zu einer Kompression Niederdrucksystems. Somit steigen ZVD und PCWP, gegen atmosphärischen Druck gemessen, an und reflektieren somit nicht mehr den tatsächlichen Volumenstatus. Zwischen ZVD und Herzindex (CI) oder PCWP und CI wird keine Korrelation gefunden [Lichtwark-Aschoff 1992].

Da der ZVD sich gerade am mechanisch beatmeten Patient als unzuverlässig zur Erfassung der Vorlast erwiesen hat, wurde im Studienverlauf hier der Global Enddiastolische Volumenindex (GEDVI) herangezogen [Wiesenack 2001]. GEDVI stellt einen vom ITBVI abgeleitete Parameter (GEDVI x 1,25 = ITBVI) dar, welcher sich als valider Parameter der Vorlastschätzung bewiesen hat und sich zur

Orientierung einer Volumentherapie eignet [Lichtwarck-Aschoff 1992, Sakka 1999, Reuter 2002, Michard 2003].

Hofer et al. zeigten, dass der GEDVI als Parameter für die Vorlast des linken Ventrikels sensitiver ist als die Messung des *continuous enddiastolic volumen index* (CEDVI) mit Pulmonaliskatheter unter Volumenersatztherapie [Hofer 2005]. Weiterhin ist das GEDVI ein Parameter, der auch unter wechselnden Katecholamindosierungen und Änderungen der Beatmung den Volumenstatus von Patienten gut wiedergibt, wohingegen gerade hier die Füllungsdrücke als kritisch zu betrachten sind [Sakka 1999].

Basierend auf Erkenntnissen aus der Herzchirurgie und insbesondere von septischen Patienten wurde der obere und untere Wert für eine relative Normovolämie (GEDVI zwischen 640 und 800 ml/m²) für den Algorithmus festgelegt [Reuter 2002, Sakka 1999].

Im ersten Schritt wurde versucht, mittels Volumensubstitution diesen GEDVI Normbereich zu erreichen. Eine Bewertung der kardialen Kontraktilitätsfunktion wurde durch Messung des Herzindexes durchgeführt. Für Δ HI und Δ GEDVI wurde eine strenge Korrelation nachgewiesen [Reuter 2002].

Nur wenn die Vorlast im oberen definierten therapeutischen Bereich lag, wurde zur Verbesserung der Herzfunktion Katecholamine gegeben. Schließlich wurde auch die kardiale Nachlast in Form des MAD bestimmt und bei Bedarf mittels Gabe eines Vasopressors optimiert.

Der Behandlungsalgorithmus ist primär auf die Optimierung der Vorlast ausgerichtet, was zu einer Zunahme des Gesamtvolumens während der Studienperiode führte. Um eine potentielle Volumenüberladung mit resultierendem pulmonalem Ödem abschätzen zu können, wurde der Extravaskuläre Lungenwasserindex mit einem Oberwert von 10 ml/m² bestimmt [Katzenelson 2004, Boussat 2002].

Für die Messergebnisse der Thermodilution gibt es allerdings auch eine Reihe von Störgrößen, die sowohl technischer als auch pathophysiologischer Natur sein können. Als technische Faktoren sind hier zu langsame Injektionsgeschwindigkeit, falsche Katheterposition, Undichtigkeit im Injektionssystem und Injektatverlust zu nennen. Als pathophysiologische Faktoren kommen Rhythmusstörungen, intrakardiale und intrapulmonale Shunts und Klappeninsuffizienzen in Frage. Um

diese Fehlerquellen zu minimieren, wurde auf ein ausreichendes Injektionsvolumen und eine gleichmäßige Injektionsgeschwindigkeit geachtet. Zudem wurden die Parameter aus drei Einzelmessungen gemittelt. Des Weiteren erfolgte eine Analyse der aufgezeichneten Thermodilutionskurven zur Überprüfung der Validität der Messung. Die Qualität der Dilutionskurven wurde direkt im Anschluss an die Messungen visuell kontrolliert. Dabei lag besonderes Augenmerk auf der In-Line gemessene Temperatur des Injektats, auf einen typischen Kurvenverlauf und auf plausible hämodynamische Werte. Des Weiteren wurde bei jedem Patienten bei Aufnahme auf die Intensivstation die Katheterlage radiologisch kontrolliert.

Die Anwendung des hämodynamischen Therapie-Algorithmus führte in beiden Studiengruppen zu einem vergleichbaren und ausgewogenem hämodynamischen Zustand. Dies bestätigt die Beobachtung, dass es trotz eines abfallenden SVRI nach HLM in beiden Gruppen gleichzeitig zu einem Anstieg des GEDVI und des HI im Verlauf nach HLM kam. Ein niedriger SVRI nach HLM als Ausdruck eines SIRS wurde neben einer erhöhten vaskulären Permeabilität in mehreren Studien beschrieben [Cremer 1996, Kristof 1999]. In diesen Studien war der präoperative HI vergleichbar bei annähernd 2.5 l/min/m². Auch hier kam es postoperativ in den ersten Stunden zu einem Abfall des SVRI und einem Anstieg des HI. Durch Erheben der PiCCO-Messwerte konnte in dieser Studie zielgerichtet und problemlos entlang dem Algorithmus eine Optimierung der Vorlast bzw. der myokardialen Pumpfunktion hergestellt werden.

Zur Optimierung des HZV wurde neben der Aufrechterhaltung einer ausreichenden Vorlast auch ein epimyokardialer passagerer Vorhof- und Ventrikel-Pacer zur Steuerung der Herzfrequenz eingesetzt.

Während eine unterschiedliche Vordehnung nur die Kraft der Ventrikelkontraktion beeinflusst, steigert sich durch die inotrope Wirkung des Noradrenalins oder durch eine erhöhte Herzfrequenz infolge Schrittmacheranwendung auch die Kontraktionsgeschwindigkeit des Myokards.

Die Herzfrequenz wurde bei Beendigung der HLM zwischen 90 und 110 Schläge/min gehalten, da nach kardioplegischem Herzstillstand ein relativ fixiertes Schlagvolumen bedingt durch ein Myokardödem vorliegt. Eine Stimulation erfolgte bei 18/20 Patienten der Verumgruppe und 19/19 Patienten der Plazebogruppe.

Da Patienten mit Herzschrittmacher ihre Herzfrequenz vielfach nicht situationsgerecht steigern können, sind sie in besonderem Maße auf den Frank-Starling-Mechanismus angewiesen [Peters 1985]. So wurde versucht, den GEDVI permanent auf Werte > 640 ml/m² zu halten.

Eine Metaanalyse zu Einsatz eines temporären Pacers bei Operationen am offenen Herzen zeigte, dass das Risiko für ein postoperativ auftretendes Vorhofflimmern um etwa das 2,5fache gesenkt werden kann [Daoud 2003]. Diese in einer Vielzahl von Studien gewonnenen Erkenntnisse bestätigen den Einsatz des Pacers bei nahezu allen Studienpatienten im Rahmen dieser Studie.

Hypovolämie ist ein häufig beobachteter Zustand bei (herz-)chirurgischen und Intensiv-Patienten. Dies wird neben dem primären Flüssigkeitsverlust auch durch Vasodilatation und Veränderung der endothelialen Funktion durch ein *Capillary Leak Syndrom* verursacht [Boldt 2004]. Dies führt insbesondere bei Patienten mit SIRS zu großen Flüssigkeitsdefiziten. Die Situation ist meist durch einen panendothelialen Schaden mit nachfolgend erhöhter endothelialer Permeabilität gekennzeichnet, was zu einem Verlust von Proteinen und einem Flüssigkeits-Shift vom intravaskulären ins interstitielle Kompartiment führt [Fleck 1985].

Die Entscheidung zur Volumengabe war in dieser Studie klar anhand der Volumenparameter definiert. Für das primär eingesetzte HES 130/0,4 ist im Vergleich zu Kolloiden mit anderem Molekulargewicht ein signifikant schnellerer und höherer Anstieg des Sauerstoffgehaltes in der Muskulatur und eine verbesserte Rheologie beschrieben [Standl 2003].

Die Gesamtmenge an Kolloiden verhielt sich in der Verumgruppe mit 6975 ± 1200 ml nahezu identisch mit der Plazebogruppe mit 6900 ± 1642 ml und zeigte keinen signifikanten Unterschied.

Das gleiche trifft auch auf die Kristalloidgabe zu. Die Verumgruppe erhielt 8685 \pm 1818 ml und die Plazebogruppe 8594 \pm 1171 ml.

Im Vergleich der demographischen Daten beider Gruppen fällt auf, dass in der Verumgruppe Körpergewicht, Größe und BMI etwas größer waren als in der Plazebogruppe. Dieser Unterschied erklärt sich am ehesten durch den etwas höheren Männeranteil in der Verumgruppe mit 90.0% im Vergleich zur

Plazebogruppe mit 63.2%. Die Ergebnisse des Volumen- und Katecholaminbedarfs wurden daher für eine bessere Vergleichbarkeit per kg Körpergewicht gerechnet.

Trotz der konsequenten Volumenzufuhr zeigte der EVLWI als Marker für eine Volumenüberladung und Lungenödem zu keinem Zeitpunkt einen Wert von über 10 ml/m² und damit einen Unterschied im pulmonalen *Capillary Leak* zwischen den Gruppen.

Das EVLW zur Quantifizierung des pulmonalvaskulären Permeabilitätsschadens ergibt sich aus dem Verhältnis von Lungenwasser zu pulmonalem Blutvolumen (EVLW / PBV). Der Nutzen aus der Kenntnis des EVLW lässt sich insbesondere in einer differenzierten Volumentherapie auf der Intensivstation, vor allem bei beatmeten Patienten, sehen. So zeigten Mitchell et al. in einer großen randomisierten prospektiven Studie bei wiederholter EVLW-Kontrolle und entsprechender Therapie eine deutlich verringerte Beatmungs- und Liegezeit bei 52 von insgesamt 101 Patienten [Mitchell 1992].

Zusammenfassend lässt sich sagen, dass die Erfassung des EVLW sich als hilfreich erwiesen hat, Patienten mit Lungenschaden zu identifizieren und gegebenenfalls durch Flüssigkeitsrestriktion zu optimieren [Michard 2004], zumal sich mit anderen Verfahren wie der Blutgasanalyse und den daraus abgeleiteten Lungenfunktionsindices oder der Dichtemessung des gesamten Thorax durch ein Röntgenbild nur indirekt Rückschlüsse auf den Flüssigkeitsgehalt der Lunge machen lassen.

Neben den genannten Flüssigkeiten wurden auch Erythrozytenkonzentrate (EK) ab einem Hämotokrit von weniger als 26% gegeben. Die Gabe von EKs erhöht allerdings die Konzentration an Entzündungsmediatoren und stimuliert so indirekt die Entzündungsreaktion [Fransen 1999].

Die Verumgruppe erhielt mit 180 ± 252 ml etwas weniger Erythrozytenkonzentrate als die Plazebogruppe mit 332 ± 464 ml. Eine Behandlung mit Fresh Frozen Plasma (FFP) genauso wie Thrombozytenkonzentraten (TK) wurde bei einem Patienten der Plazebogruppe durchgeführt.

Um die Gabe von EKs zu vermeiden, wurde das aus der Thoraxhöhle mittels Sauger gewonnene Blut durch einen Cell-Saver (Fa. Electromedics Elmd 500) gewaschen und autotransfundiert. Diese Art der Autotransfusion entspricht zwar der für

gewöhnlich klinisch angewandten Praxis, wird aber sehr kontrovers diskutiert. So zeigten Huet et al. in einer Metaanalyse randomisierter Studien, dass die Einsparung von Fremdblut bei herzchirurgischen Patienten durch Einsatz des Cell-Savers nur sehr minimal ist [Huet 1999]. Die Autotransfusion scheint mit einem erhöhtem postoperativem Blutverlust einherzugehen, der nicht beobachtet werden konnte bei Patienten, die nicht autotransfundiert wurden [de Haan 1995].

Für die Flüssigkeitsbilanz (Tabelle 16) gerechnet von Beginn der Narkoseeinleitung bis 48 Std. postoperativ ergab für die Verumgruppe 93.1 ml/kg/KG und für die Plazebogruppe 90.9 ml/kg/KG.

So war die Volumenzufuhr im Studienverlauf in beiden Gruppen vergleichbar, was auf ein etwa gleichgroßes *capillary leakage* schließen lässt. Durch die Sicherstellung einer ausreichend großen Vorlast durch GEDVI-Optimierung konnte eine gute Mikrozirkulation gewährleistet werden, was sich auch in den niedrigen Serumlaktatkonzentrationen in beiden Gruppen zeigte.

Auch konnte bei herzchirurgischen Patienten gezeigt werden, dass eine intraoperative Maximierung des Schlagvolumen durch Volumengabe den gastralen intramukosalen ph-Wert verbessert, es weniger hämodynamischer Interventionen bedarf, die Komplikationsrate reduziert und die Intensiv- und Krankenhausverweildauer verkürzt [Mythen 1995].

Zur Aufrechterhaltung eines ausreichenden HZV kamen nach Optimierung der Vorlast bis zu einem GEDVI von 800 ml/m² unter Berücksichtigung des EVLWI und des HI auch Vasopressoren bzw. Inotropikagabe zum Einsatz. Durch diese wurde versucht, sowohl die Nachlast als auch eine eingeschränkte myokardiale Pumpfunktion und das Schlagvolumen zu verbessern. Eine zu große Volumenzufuhr würde die Gefahr des pulmonalem Ödems und der akuten Myokardinsuffizienz in sich bergen.

Ursächlich für einen unzureichenden Perfusionsdruck kann neben einer Hypovolämie auch eine schlechte myokardiale Pumpleistung oder ein verminderter SVR sein.

Um hier intervenieren zu können, wurde nach PiCCO-Algorithmus ein Katecholamin mit vasopressorischer Wirkung zur Aufrechterhaltung eines adäquaten SVR eingesetzt. Katecholamin der Wahl war Noradrenalin (Arterenol[®], Aventis Pharma). Bei Noradrenalin steht neben der positiv-inotropen β₁-Adrenozeptorwirkung vor allem

die Vasokonstriktion durch α -Adrenozeptorstimulation im Vordergrund. So konnte in einer Kohortenstudie mit 97 Patienten mit septischem Schock und *capillary leakage syndrom* ein besseres Überleben (63% vs. 82%) bei einer Behandlung mit Noradrenalin im Vergleich zu anderen Vasopressoren (Dopamin und/oder Adrenalin) gezeigt werden [Martin 2000].

Zur Stabilisierung erhielten alle Patienten der Verumgruppe und 18/19 der Plazebogruppe Noradrenalin-Bolusgaben. Sowohl die Anzahl als auch die Gesamtmenge der Bolusgaben war in beiden Gruppen bis 48 Std. nach OP vergleichbar.

Eine kontinuierliche Infusion mit Noradrenalin war bei 6/20 Patienten der Verumgruppe und 9/19 Patienten der Plazebogruppe notwendig. Durch die klar definierte Katecholamingabe entlang dem PiCCO-Algorithmus konnten so beide Gruppen in einem vergleichbaren hämodynamischen Zustand gehalten werden, was sich z. B. auch im gleichsinnigen Verlauf des MAD wiederspiegelte.

Ein Patient der Verumgruppe erhielt außerdem Adrenalin während der OP für eine Dauer von 65 min mit einer Geamtdosis von 0.18 mg. Der gleiche Patient erhielt während des Intensivaufenthaltes erneut innerhalb von 60 min 0.25 mg Adrenalin. Der Einsatz von Adrenalin wurde versucht zu vermeiden, da es bereits bei der Anwendung von geringen Mengen (5-15 μg) nach einem initialen Anstieg zu einem Abfall des systemisch vaskulären Wiederstandes kommt [Linton 2002].

Die Gesamtmenge aller per Bolus und Infusion gegebenen Katecholamine wurde für eine bessere Vergleichbarkeit pro kg Körpergewicht gerechnet. Hier ergab sich ein bemerkenswerter Unterschied zwischen den Gruppen, der allerdings nicht signifikant war (p = 0.1858). Die Verumgruppe zeigt hier eine Tendenz zu einer geringeren Menge an Katecholaminen.

Ein Zusammenhang zwischen dem Entzündungmarker IL-6 und der Gabe von Katecholaminen [Cremer 1996] ist genauso beschrieben wie zwischen dem Einsatz von ω -3-Fettsäuren, der peripheren Zirkulation und dem Einsatz von Vasopressoren [Beale 1999].

Für ω -3-Fettsäuren wird eine Hemmung der Entzündungmediatoren (IL-6, TNF- α , u.a.) beschrieben, die für einen erniedrigten systemischen vaskulären Wiederstand und Hypotension verantwortlich gemacht werden [Kristof 1999]. Aber auch eine

Modifikation der vaskulären Reaktivität für Noradrenalin durch EPA oder DHA wurde in Tierstudien [Engler 2003] und am Menschen [Mori 2000] beschrieben.

Andererseits wurde auch eine Abnahme des Plasma-Noradrenalin-Spiegels nach Zufuhr von ω -3-Fettsäuren sowohl am hypertensiven [Singer 1990] als auch am gesunden Menschen [Sawazaki 1999, Hamazaki 2005] gezeigt. Der direkte Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf Noradrenalin ist noch nicht ausreichend geklärt. Man weiss lediglich, dass 5-HT bei diesem Mechanismus beteiligt ist [Hamazaki 2005]. Möglicherweise ist der präventive Effekt von ω -3-Fettsäuren auf Arrhythmien und kardiovaskuläre Erkrankungen auch in einer Senkung des sympathischen Tonus zu sehen.

Aber auch Katecholamine direkt können die Entzündungreaktion beeinflussen [Morgan 2004]. Adrenalin und Noradrenalin hemmen die Zytokinproduktion von Monozyten. So konnten die IL-6 und TNF-α Spiegel unter Einfluss der Katecholamine reduziert werden [Röntgen 2004]. Trotz dieser protektiven Wirkung überwiegen die nachteiligen Effekte durch die negative Beeinflussung der Mikrozirkulation.

Das Konzept der Steigerung des HZV zur supranormalen O_2 -Versorgung mittels Katecholamine entlang dem PiCCO-Algorithmus ist allerdings durch die Pathophysiologie stark limitiert. Zwar lässt sich durch hohe Katecholamindosen das HZV und damit auch das O_2 -Angebot erhöhen, der O_2 -Verbrauch der kritisch kranken Patienten wird jedoch nicht gesteigert. Es steht eine gestörte Mikrozirkulation mit gestörter O_2 -Verwertungstörung auf zellulärer Ebene beim SIRS im Vordergrund. Hier erweist sich Noradrenalin mit seiner vasopressorischen Wirkung als potenziell nachteilig.

Eine Katecholaminpflichtigkeit stellt häufig ein wichtiges Entscheidungskriterium für die Verlegbarkeit von Intensivpatienten auf Normalstation dar. So bleibt es weiterhin wünschenswert, durch größer angelegte Studien zu klären, ob sich durch den Einsatz von ω -3-Fettsäuren Vasodilatation und Abfall des SVR reduzieren lassen, um den Katecholaminbedarf weiter reduzieren zu können.

Für die Studie wurde eine parenterale Verabreichung von ω -3-Fettsäuren gewählt, da hinsichtlich der Stoffwechselkinetik gegenüber von enteral zugeführten ein erheblicher Unterschied besteht. Während die orale Verabreichung erst nach

mehrwöchiger Einnahme zu einem relevanten Einbau von ω -3-Fettsäuren in die Zellmembran führt, kommt es nach parenteraler Applikation schon innerhalb von wenigen Tagen zu einer Translokation in die Zellmembran [Grimminger 1993].

Mayer et al. konnte den Nachweis erbringen, dass die zweimalige parenterale Applikation von 35 g (Omegaven[®] Fresenius Kabi, Deutschland) innerhalb von 48 Stunden die ω -6/ ω -3 Ratio der Fettsäuren innerhalb der plasmafreien Fettsäureanteile signifikant verringert. Auch im Lipidanteil der Monozytenmembran zeigte sich der gleiche Effekt, der mit einer Suppression der proinflammatorischen Zytokine wie TNF- α und Interleukin-1, -6 und -8 assoziert war [Mayer 2003]. Da der Nachweis mit einer ω -3-Fettsäure erbracht wurde, die identisch mit der in dieser Studie verwendeten Prüfsubstanz ist und der Applikationszeitraum vergleichbar ist, kann von einer relevanten membranmodulatorischen Wirkung auch in dieser Studie ausgegangen werden. Einschränkend muss erwähnt werden, das Mayer in seiner Studie an gesunden Probanden eine höhere tagesbezogene Dosis (35 g Omegaven[®]/Tag – BMI 22,1 kg/m²) an ω -3-Fettsäuren applizierte, als in dieser Studie (0,2 g/kg/KG/Tag – BMI 26,2 kg/m²) verwendet wurde.

Dass auch mit niedrigeren Dosen relevante Veränderungen der Membranphospolide erreicht werden kann, zeigte Metcalf an Patienten, die sich einem herzchirurgischen Eingriff unterzogen. Die Patienten erhielten enteral für 7, 14 oder 21 Tagen präoperativ 6 g/Tag ω -3-Fettsäuren. In rechtsatrialen Gewebeproben konnte bereits nach 7 Tagen eine Anreicherung von ω -3-Fettsäuren in kardialen Phospholipiden nachgewiesen werden [Metcalf 2007]. Da bei oraler Applikation die Aufnahme von ω -3-Fettsäuren erheblich von der Nahrungszusammensetzung, insbesondere dem ω -6-Fettsäureanteil, abhängt, war dieser Applikationsweg für diese Studie nicht geeignet.

Eine dosisabhängige Wirkung von ω -3-Fettsäuren (Omegaven[®] Fresenius Kabi, Deutschland) konnte in einer prospektiven, open-label, Multicenterstudie an 661 Intensivpatienten nachgewiesen werden. Die günstigsten Effekte auf Mortalität, Infektionsrate, Notwendigkeit einer antibiotischen Therapie und Intensivaufenthaltsdauer zeigte eine Gabe im Dosisbereich von 0,1-0,2 g/kg/KG/Tag [Heller 2006].

Die Daten dieser Studie müssen differenziert betrachtet werden von zwei kleineren Studien, die die Gabe von 0,5g/kg Fischöl versus Sojabohnenöl bei SIRS-Patienten untersuchten. Auch hier konnte die ω -6/ ω -3 Ratio zugunsten der ω -3-Fettsäuren

verändert werden, was zu einer Reduzierung der proinflammatorischen Zytokinbildung in Monozyten führte [Mayer 2003, Mayer 2003].

Die Hochdosisintervention von 0,5 g/kg Fischöl, die pharmakologisch nachweislich antiinflammatorische Effekte hat, scheint auf Grund fehlender grösserer klinischer Ergebnisse nur kontrollierten Studien vorbehalten zu sein. Der Einsatz in einem Dosisbereich von 0,1-0,2 g/kg führt zu einem ausgeglichenem ω -6/ ω -3-Verhältnis und konnte in einer Reihe von klinischen Studien einen antiinflammatorischen Effekt nachweisen. Die für diese Studie gewählte Dosis entsprach der vom Hersteller empfohlenen Tageshöchstdosis und konnte auch in anderen klinischen Studien [Mayer 2003, Heller 2006] sicher und effektiv bestätigt werden.

Um die Studie als doppelblind durchführen zu können, wurde als Referenzsubstanz eine farblich nicht zu differenzierende Fettemulsion gewählt. Da es kein Öl gibt, dass eine vergleichbare Zusammensetzung wie Fischöl hat, aber frei von ω-3-Fettsäuren ist, wurde eine Emulsion gewählt, die auf Sojabohnenöl basiert. Da sich die Zusammensetzung von Sojabohnenöl gegenüber Fischöl unterscheidet, wurde eine niedrig konzentrierte 2,5 %ige Lipid-Emulsion der 10 %igen Emulsion vorgezogen. Die Absicht war, mögliche Nebenwirkungen des Sojabohnenöls zu vermeiden, das durch seine höhere Menge an freien Fettsäuren im Vergleich zum Fischöl einem größerem Maße der β-Oxidation ausgesetzt ist. Mit dieser Verdünnung wurde versucht, eine Zufuhr von Arachidonsäure durch das eingesetzte Intralipid[®] so niedrig wie möglich zu halten.

Während der Studiendauer durften Medikamente, die Fettemulsionen als Trägersubstanz enthielten wie z. B. Propofol, nicht gegeben werden.

Das Gesamtvolumen an Studienmedikation bezogen auf das Körpergewicht war in der Verumgruppe bei 8.0 ± 0.06 ml/kg/KG und in der Plazebogruppe mit 7.99 ± 0.06 ml/kg/KG nahezu identisch und stellt damit auch keine Beeinflussung der Volumenbilanz dar.

Ein wichtiges Ziel der Studie war es, die Sicherheit und Verträglichkeit der eingesetzten Omegaven[®] Studienmedikation nachzuweisen. Dies kann nach Auswertung der Adverse Events (AE) bestätigt werden. Zu AE kam es bei 6/20 Patienten der Verumgruppe und 7/19 Patienten der Plazebogruppe, wobei eine komplette Erholung in der Mehrzahl der Fälle beobachtet werden konnte.

Auch ein Zusammenhang zwischen AEs und der Studienmedikation wurde in den meisten Fällen als unwahrscheinlich angesehen.

Diese Beobachtung deckt sich mit einer Reihe von Studien, die ebenfalls gute Tolerabilität für die Anwendung von ω -3-Fettsäuren nachwiesen [Tepaske 2001, Tsekos 2004, Nakamura 2005, Heller 2006]. Der Einsatz von Omegaven[®] kann auf Grundlage der vorliegenden Studien als sicher angesehen werden.

Im Verlauf der Studie kam es zu einem Severe Adverse Event bei einem Patienten der Verumgruppe. Es traten retinale Mikroinfarkte und eine verminderte Sehschärfe auf beiden Augen auf. Der Vorfall wurde an die Ethikkommission und den Hersteller gemeldet. Ein Zusammenhang mit der Studienmedikation wird in diesem Fall als sehr unwahrscheinlich angesehen.

Vorhofflimmern (VHF) war das am häufigsten dokumentierte AE, wozu es bei 5 Patienten der Plazebogruppe und einem der Verumgruppe kam.

VHF ist mit einer Inzidenz von 10-65% die häufigste Rhythmusstörung nach kardiochirurgischem Eingriff. In einer Metaanalye von Maisel et al. lag die durchschnittliche Inzidenz bei 27%. Bypasspatienten waren hier seltener betroffen als Patienten nach kombinierten Eingriffen oder Klappenchirurgie. VHF trat hier meist am 2. oder 3. postoperativen Tag auf, selten in der frühen postoperativen Phase oder nach dem 4. Tag [Maisel 2001]. Dies deckt sich auch mit Beobachtungen aus dieser Studie.

Übereinstimmend lässt sich feststellen, dass ω -3-Fettsäuren eher kardioprotektiv sind und antiarrhythmisch wirken [Sellmayer 1995, Christensen 1997, GISSI-Study 1999]. Ein dokumentiertes VHF trat in dieser Studie überwiegend in der Plazebogruppe auf; diese Beobachtung deckt sich mit denen von Caló. Dieser konnte an 160 Patienten, die sich einer Bypassoperation unterzogen und mindestens 5 Tage präoperativ 2 g/Tag ω -3-Fettsäure erhielten, eine deutliche Reduzierung der Inzidenz an postoperativen VHF beobachten [Caló 2005].

Der Schweregrad der koronaren Herzkrankheit entsprechend der CCS und NYHA war in beiden Gruppen vergleichbar. Auch die präoperative Risikoabschätzung gemäß ASA war in beiden Gruppen nahezu identisch. Lediglich eine leichte Tendenz zu etwas höheren *Higgins Scores* konnte in der Plazebogruppe beobachtet werden. Einschätzung anhand der Scoring-Systeme zeigt, dass es sich bei den

Studienpatienten nicht um kritisch kranke Patienten handelte, die ein höheres Risiko haben, ein SIRS zu entwickeln. Deng et al. zeigten, dass eine schlechte präoperative linksventrikuläre Pumpfunktion (EF <40%) mit höheren Zytokinkonzentrationen assoziiert ist und die HLM-Dauer (HLM-Dauer > 97 min) und die Aortenklemmzeit zusätzliche Faktoren darstellen [Deng 1996]. Auch andere Autoren stellten postoperativ erhöhte Morbiditäts- und Mortalitätsraten bei älteren Patienten und Patienten mit eingeschränkter linksventrikulärer Funktion fest, die sich einer Bypass-OP mit HLM und Hypothermie unterzogen [Higgins 1992, Kilger 2003]. Da das Durchschnittsalter aller Patienten bei 63.4 ± 7.4 Jahren, die durchschnittliche EF bei 61.9 ± 7.4 % und die durchschnittliche HLM-Dauer bei 90.7 ± 17.9 min lag, ist anzunehmen, dass es sich bei der Studiengruppe nicht um Hochrisikopatienten für die Entwicklung eines SIRS handelte.

Patienten, die sich herzchirurgischen Eingriffen unterziehen, zeigen Zeichen einer unterdrückten Immunfunktion und haben ein höheres Risiko für die Entwicklung nosokomialer Infektionen, die mit einer längeren Intensivaufenthaltsdauer einhergehen [Vincent 1995]. Die Verlegbarkeit von Intensivstation auf Normalstation in dieser Studie orientierte sich an dem Algorithmus nach Cheng [Cheng 2001]. Einzelne Kriterien für Verlegbarkeit wie zufriedenstellender Gasaustauch [Gadek 1999], fehlende Ischämiezeichen im EKG [Sellmayer 1995] und fehlende Anzeichen einer bedrohlichen Infektion oder Organdysfunktion [Heller 2006] konnten in einzelnen klinischen Studien durch den Einsatz von ω-3-Fettsäuren positiv beeinflusst werden. Trotzdem konnten in dieser Studie sowohl durch die eingesetzten Scores zur Erfassung der Erkrankungsschwere als auch bei der Aufenthaltsdauer auf der Intensivstation keine relevanten Unterschiede zwischen der Verum- und Plazebogruppe festgestellt werden, ebenso bei der Aufenthaltsdauer von der Intensivaufnahme bis zur Entlassung aus dem Krankenhaus.

Unsere Beobachtung an herzchirurgischen Patienten steht im Wiederspruch zu einer Reihe von Daten an gemischt-chirurgischen Kollektiven.

Beale et al. wies in einer Metaanalyse, die 15 randomisiert-kontrollierte Studien umfasste, an kritisch kranken Patienten einen positiven Einfluss einer ω -3-haltigen Immunonutrition nach und konnte eine Reduktion der Krankenhausverweildauer und der Infektionsrate zeigen [Beale 1999]. Gerade die chirurgischen Patienten profitierten in dieser Analyse. Allerdings wurde in diesen Studien ein enteraler

Zufuhrweg gewählt und einige Patienten erhielten anders als in dieser Studie neben ω-3-Fettsäuren auch Nitrogen, Nukleinsäure und Arginin.

Sowohl Braga et al. als auch Gianotti et al. berichten, dass die präoperative Substitution von ω -3-Fettsäuren und Arginin zu einer verbesserten Immunantwort, geringeren Infektionskomplikationen und einem kürzeren Krankenhausaufenthalt führte [Braga 2002, Gianotti 2002]. Bei dem Patientenkollektiv handelte es sich jeweils um Tumorpatienten mit großen chirurgischen Eingriffen.

Eine vergleichbare Studie an herzchirurgischen Patienten von Tepaske et al. zeigte ähnliche Ergebisse wie diese Studie. Trotz Vorteile durch ω -3-Fettsäuren wie einer verbesserten zellulären Immunantwort, niedrigeren Infektionsraten und einer besseren Zirkulation, konnte keine signifikante Differenz in der Krankenhausverweildauer nachgewiesen werden [Tepaske 2001].

Auch Tsekos et al. konnten durch den perioperativen Einsatz von ω -3-Fettsäuren die Beatmungsdauer verkürzen, aber auch hier konnte die Krankenhausverweildauer nicht gesenkt werden [Tsekos 2004].

Das Design dieser kleineren Singlecenter-Studien scheint keinen Rückschluss zu erlauben, ob die Patienten durch die ω -3-Fettsäuren von einer kürzeren Intensivoder Krankenhausverweildauer profitieren.

Bei Patient Nr. 11 der Plazebogruppe wurde intraoperativ eine relevante Mitralklappeninsuffizienz festgestellt, die bei Studieneinschluss noch nicht bekannt war. Der darauf folgende Klappenersatz stellte eine schwerwiegende Protokollverletzung dar und führte zum Ausschluss des Patienten. Wesentliches Argument für den Ausschluss war das eher restriktive Volumenmanagement bei Patienten mit Mitralklappenersatz und eine höhere Gefahr der kardialen Dilatation. Das Volumenmanagement in dieser Studie entlang dem PiCCO-Algorithmus sieht eine Volumengabe bis zu einem GEDVI > 640 ml/m² und einem Herzindex > 2.51 m² vor, was so nicht auf einen Mitralklappenersatz übertragbar ist.

Auch die Validität der HZV-Messung mit dem PiCCO-System wird durch Klappenvitien ebenso wie auch durch intrakardiale Shunts beeinflusst und kann teils zu hohe, aber auch zu niedrige Herzzeitvolumina liefern.

Auch auf den pulmonalen Gasaustausch konnte in dieser Studie kein signifikanter Vorteil für die mit ω -3-Fettsäuren behandelte Studiengruppe gezeigt werden. So war der Horowitz-Index als Scoringparameter für die Lungenfunktion in beiden Studiengruppen gleichwertig.

Dass der elementare Vorgang während der pulmonalen Ödembildung durch den Austausch von freien Fettsäuren beeinflussbar ist und Einfluss auf die Interaktion von adhärenten Granulozyten und der Interaktion mit dem mikrovaskulärem Endothel hat, ist beschrieben [Suchner 2001]. Auch der positive Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf den Gasaustausch bei Patienten mit ARDS ist erwiesen [Lekka 2004].

Durch den Studienalgorithmus wurde von Anfang an für beide Gruppen eine protektive Beatmung mit 8-10 ml/kg Ideal Body Weight und einem PEEP von 6 cm/H₂O gewählt.

Weder der Volumeneinsatz innerhalb der Verumgruppe noch in der Plazebogruppe in den ersten 48 Stunden postoperativ wirkten sich negativ auf den Gasaustausch aus.

Das EVLW zeigte zu keinem Zeitpunkt in einer der Gruppen eine Erhöhung des Lungenwassers über einen Wert von 10 ml/kg an.

Die Gesamtbeatmungsdauer war in der Verumgruppe im Mittel 11.9 ± 3.7 Stunden und in der Plazebogruppe 13.4 ± 5.0 Stunden. Tendenziell war somit die Beatmungsdauer in der Verumgruppe etwas kürzer, verglichen mit der Plazebogruppe war der Unterschied aber nicht signifikant (p=0,314).

Bemerkenswert ist es, dass intravenös verabreichtes Fischöl im Modell der perfundierten Kaninchenlunge bereits nach 3 Stunden in den Zellmembranen der Lunge nachzuweisen war. Dies führte im gleichen Modell zu deutlich reduzierten pulmonalarteriellen Drücken nach inflammatorischer Stimulation, was zu einer um 50% reduzierten Gewichtszunahme führte und einem ebenfalls um 50% reduzierten Filtrationskoeffizienten [Breil 1996]. Diese Relevanz einer verringerten Ödembildung wiesen Gadek et al. auch klinisch nach. Bei 146 Patienten mit ARDS, die mit ω-3-Fettsäuren enteral behandelt wurden, zeigte sich ein verbesserter Gasaustausch, der sich als signifikant kürzere Beatmungsdauer und signifikant kürzere Verweildauer auf der Intensivstation äußerte [Gadek 1999]. Die Ergebnisse unserer Studie zum Gasaustausch decken sich mit denen von Sabater, der ebenfalls an einem kleinen

Kollektiv (n=16) mit ARDS nach parenteraler Applikation von 0,12 g/kg/KG/Std. ω -3-Fettsäure über einen Zeitraum von 12 Stunden keine relevante Veränderung im Gasaustausch und bei den hämodynamischen Parametern identifizieren konnte [Sabater 2008]. Zusammenfassend lässt sich feststellen, dass ein protektiver Einfluss von ω -3-Fettsäuren auf die Lungenfunktion besteht und dieser in Zukunft in größer angelegten Studien noch genauer untersucht werden muss.

Die Beeinflussung der Entzündungsreaktion stand im Mittelpunkt der Studie. SIRS wurde dabei nach den Standardkriterien definiert, die bekannterweise mit einem erhöhten Risiko für Morbidität und Mortalität einhergehen [Reinhart 2001]. Das Anwenden dieser Standardkriterien für SIRS nach HLM muss allerdings kritisch betrachtet werden. Der Grossteil aller Patienten erfüllte die Kriterien, allerdings sind alle diese Parameter außer der Leukozytenzahl iatrogen durch Beatmung, HLM und Hämodynamik-Management beeinflusst. Gerade in der Frühphase nach HLM scheinen diese Kriterien sehr sensitiv zu sein.

Zur Beschreibung der Anteile des roten Blutbildes wurde der Verlauf der Hämatokitund der Hämoglobinkonzentration bis 48 Std. nach OP bestimmt. Beide Werte waren initial in beiden Gruppen vergleichbar und fielen im Studienverlauf im gleichen Maße kontinuierlich bis zum Erreichen eines Minimums von 25.3 ± 1.9 bzw 25.7 ± 2.5 % 48 Std. nach OP.

Zum kontinuierlichen Abfall dieser Parameter kam es durch den perioperativen Blutverlust. Hämodilution und Volumenzufuhr.

Ein kritischer Hämatokrit mit Zeichen der Gewebehypoxie und als Folge dessen ein Anstieg der Serumlaktatkonzentration konnte zu keinem Zeitpunkt beobachtet werden. Auch die normovolämisch bedingte Beeinträchtigung der Blutgerinnung in Folge einer Verdünnung der plasmatischen Gerinnungsfaktoren führte nicht zu einem gesteigerten Blutverlust. Erst ab einer Hämoglobinkonzentration von unterhalb 6 g/dl wird die Infusion von plasmatischen Gerinnungsfaktoren empfohlen [McLoughlin 1996]. Lediglich bei einem Patienten der Plazebogruppe mussten FFPs infundiert werden. Als Grenzwert für die Gabe von Erythrozytenkonzentraten (EK) wurde ein Hämatokrit von 26% festgelegt. EKs erhielten 8/20 Patienten der Verumgruppe und 10/19 der Plazebogruppe.

Lange Zeit galt eine Hämoblobinkonzentration von 10 g/dl bei kardiovaskulären Risikopatienten als unterste akzeptable Grenze. Neuere Daten zeigen jedoch, dass eine Hb-Konzentration von 7 g/dl als Transfusionsgrenze auch bei diesem Kollektiv auf der Intensivstation genauso sicher ist wie eine Hb-Konzentration von 10 g/dl [Hebert 2001]. Nach koronarer Bypassoperation erlitten postoperativ sogar signifikant mehr Patienten mit einem Hämatokrit von ≥ 34% einen Myokardinfarkt als Patienten mit einem Hämatokrit von 25-33% bzw. < 24% [Spiess 1998]. Das Anheben des Hämatokrits scheint lediglich bei Patienten mit akutem Myokardinfarkt und einem Lebensalter > 65 Jahre die Letalität zu reduzieren [Wu 2001].

Im Verlauf dieser Studie gab es bei der koagulometrischen Methode nach Quick als Faktor des extrinsischen Gerinnungsystems und der gemeinsamen Endstrecke im Vergleich zum Einschluss einen deutlichen Abfall in beiden Gruppen mit einem Minimum der Verumgruppe 24 Std. nach OP und 6 Std. nach OP bei der Plazebogruppe.

Auch die PTT als Faktor des endogenen Kaskadenteils und der gemeinsamen Endstrecke zeigte nach initial vergleichbaren Werten einen leichten Anstieg mit einem Maximum 24 Std. nach OP in der Verumgruppe und 6 Std. nach OP in der Plazebogruppe.

Die Werte der plasmatischen Gerinnung veränderten sich im Studienkollektiv wie erwartet nach einer Bypassoperation unter Einsatz der HLM und sprechen für eine moderate Aktivierung des Gerinnungssystem. Es fällt lediglich auf, das das Maximum der Gerinnungsaktivierung in der Verumgruppe etwas später als in der Plazebogruppe auftrat, wobei die Absolutwerte sich nicht relevant voneinander unterschieden. Heller untersuchte den Einfluss von parenteral verabreichter ω -3-Fettsäure (Omegaven[®] Fresenius Kabi, Deutschland) an Patienten, die sich großen abdominalchirurgischen Eingriffen unterzogen. Er konnte nachweisen, dass der Einsatz von ω -3-Fettsäure in einer Dosis von 0,2g/kg/KG/Tag sich als sicher erwies in Bezug auf die Parameter der plasmatischen Gerinnung und die Thrombozytenfunktion [Heller 2002], was sich auch in dieser Studie bestätigte.

Beide Veränderungen führten zu keinem Zeitpunkt zu einer gefährlichen Blutungsneigung. Die Notwendigkeit zur Erythrozytengabe war in der Plazebogruppe mit 332 \pm 464 ml etwas höher als in der Verumgruppe mit 180 \pm 252 ml, was statistisch aber nicht signifikant war.

Die Thrombozyten als primäre Funktionszellen der Hämostase zeigten in dieser Studie in beiden Gruppen einen vergleichbaren Abfall mit einem Minimum 6 Std. nach OP, der in keinem Fall klinisch relevant war. So war die Thrombozytensubstitution nur bei einem Patienten der Plazebogruppe notwendig.

Aktivierung und Untergang von Thrombozyten führen zur Freisetzung von Mediatoren, die die Gewebeintegrität weiterhin beeinträchtigen. Einige der Schlüsselproteine der Gerinnung wie Thrombin und Faktor Xa haben davon proinflammatorische Eigenschaften [Esmon 1999, Cicala 1998].

Weitere immunmodulierende Effekte werden durch den Einsatz von Heparin und Protamin induziert [Cavarocchi 1986; Tyrell 1999]. Heparin scheint dabei wichtige antiinflammatorische Effekte zu besitzen [Tyrell 1999]. Die Neutralisierung von Heparin mittels Protamin hat vielfache kardiovaskuläre Effekte, wie einen Anstieg des pulmonalarteriellen Druck und Abnahme des systolischen und diastolischen Blutdrucks, des myokardialen Sauerstoffverbrauchs, des Herzauswurfs und des systemischen vaskulären Wiederstandes [Carr 1999].

Auch der Einsatz von Aprotinin zur Reduzierung des Blutverlustes hat hemmende Wirkung auf die Entzündungsantwort [Mojcik 2001].

Da alle Medikamente zur intraoperativen Steuerung der Gerinnung in beiden Gruppen in gleichem Maße eingesetzt wurden, kann hier nicht von einer einseitigen Beeinflussung ausgegangen werden.

Auch einigen synthetischen Kolloiden wie die Hydroxyethylstärke (HES), die bei der Volumenersatztherapie zur Anwendung kommen, werden negative Effekte auf die Gerinnung mit einer Erhöhung der Blutungsneigung nachgesagt [Warren 1997, Egli 1997]. Hierfür ist in erster Linie das mittlere Molekulargewicht und der Substitutionsgrad der verschiedenen HES-Lösungen verantwortlich [Treib 1997, Strauss 1988].

Als Volumenersatz in dieser Studie kam HES 130/0.4 zum Einsatz. Haisch et al. konnten für HES 130/0.4 zeigen, dass die Volumentherapie mit ca. 3000 ml innerhalb von 24 Stunden am kardiochirurgischen Patienten sicher im Bezug auf die Gerinnung ist und zu keiner erhöhten Blutungsneigung führt [Haisch 2001]. Die in dieser Studie zur Anwendung gekommene Menge an HES 130/0.4 entspricht in etwa der von Haisch et al beschriebenen.

Die Hämostase war bereits in den frühen 70er Jahren Mittelpunkt der physiologischen Untersuchungen der ω -3-Fettsäuren [Bang 1972], obwohl sich die damaligen Erkentnisse auf die Ebene der Thrombozyten beschränkte.

Neuere Interventionsstudien mit ω -3-Fettsäuren am Menschen zeigten entweder keine Änderung [Nelson 1997, Finnegan 2003] oder nur eine geringe Zunahme [Lox 1990, Shahar 1993] bei der Aktivität der Gerinnungsfaktoren.

Im Rahmen einer SIRS konnten erhöhte Spiegel an zirkulierenden Zytokinen im Plasma nachgewiesen werden [Wan 1996, Hill 1997]. Der Anstieg dieser Zytokine korreliert unter anderem mit der Dauer der HLM und der Aortenklemmzeit [Hennein 1994, Kawamura 1993, Wan 1996].

Eine Analyse dieser Studie zeigt einen geringfügig stärkeren Anstieg von IL-6 in der Plazebogruppe als in der Verumgruppe, allerdings nicht mit einem signifikanten Unterschied (p = 0,8681). Insbesondere 6 Std. nach OP kam es zu einem Peak in beiden Gruppen, der in der Plazebogruppe etwas ausgeprägter war. Die Kinetik dieses ersten Peaks 4 bis 6 Stunden postoperativ und auch eines zweiten Peaks 12 bis 18 Stdunden nach HLM, der in dieser Studie nicht beobachtet werden konnte, wurde in der Literatur mehrfach beschrieben [Butler 1992, Hennein 1994].

Ein Anstieg von IL-6 ist allerdings nicht spezifisch für den Einsatz einer HLM, da dies auch bei einer Reihe anderer Operationen zu beobachten ist [Ohzato 1992]. Auch eine Korrelation von IL-6 Spiegel mit dem Herzindex und dem systemischen Gefäßwiderstand ist von Teoh et al. beschrieben [Teoh 1995]. Dieser Zusammenhang ließ sich in dieser Studie nicht herstellen, was an der konsequenten Anwendung des PiCCO-Algorithmus mit Volumen- und Katecholamingabe und an einem Patientenkollektiv mit relativ guter linksventrikulärer Pumpfunktion gelegen haben kann.

Eine Reduzierung der Produktion von IL-6 und anderen inflammatorischen Zytokinen unter ω -3-Fettsäuren ist sowohl am gesunden Probanden [Endres1989] als auch an schwer kranken Patienten [Matthies 2000] nachgewiesen. Die dadurch erzielten Vorteile für die ω -3-Gruppe wie eine signifikante Veringerung der Krankenhaus-Verweildauer [Matthies 2000] konnten in dieser Studie nicht bestätigt werden.

Eine ausführliche Darstellung der Zusammenhänge von ω -3-Fettsäuren und den Entzündungsmarker wird in der Dissertation von Frau Cornelia Geier beschrieben, die ebenfalls im Rahmen dieser Studie stattfand.

Insgesamt lässt sich feststellen, dass die meisten Patienten dieser Arbeit präoperativ eine normale kardiale Pumpfunktion und keine wesentlichen Begleiterkrankungen hatten und damit kein erhöhtes Risiko für das Auftreten eines SIRS bestand.

Eine Reihe von Autoren [Deng 1996, Tuman 1995, Kilger 2003] haben eine eingeschränkte linksventrikuläre Pumpfunktion (EF <40%) und ein verlängertes chirurgisches Prozedere (HLM-Dauer > 97 min) als die wesentlich Risikofaktoren für das Auftreten eines SIRS beschrieben. Sicherlich wäre der Katecholaminbedarf bei der Wahl einer Patientengruppe mit höherer Einschränkung der Ejektionsfraktion von unter 40 % wesentlich höher.

Neben den relativ gesunden Patienten ist die geringe Fallzahl dieser Singlecenter Studie ein limitierender Faktor für ihre Aussagekraft. Anstelle der ungünstigen Datenerhebung durch ein Singlecenter wäre eine größere Fallzahl mit einem Multicenter-Design und Patienten, die ein höheres Risiko für die Entstehung einer SIRS haben, zu fordern.

Grundsätzlich konnte auch in dieser Studie die gute Verträglichkeit und der positive Einfluss einer Ω -3-Fettsäure auf die systemische Entzündungsreaktion bei herzchirurgischen Bypass-Patienten erbracht werden.

7. Zusammenfassung

Herzchirurgische Eingriffe prädisponieren zu einer postoperativen systemischen Entzündungsreaktion (SIRS). Das ausgedehnte chirurgische Trauma, die Ischämie mit nachfolgender Reperfusion während extrakorporaler Zirkulation und der Fremdoberflächenkontakt durch Einsatz der HLM tragen dazu bei.

Trotz Fortschritten auf den Gebieten der Pharmakologie, der Perfusions-Technologie, des kardiovaskulären Monitorings und der anästhesiologischen und chirurgischen Techniken kommt es bei einem kleinen Teil der Patienten zu einer schweren SIRS, dessen Ausmaß mit der Anzahl postoperativer Komplikationen korreliert und in abgeschwächter Form bei jedem Patienten auftritt.

Ziel dieser Arbeit war es, den Einfluss des ω -3-haltigen Omegaven[®] auf die systemische Entzündungsreaktion im Vergleich zu Sojabohnenöl zu untersuchen. Da für den Einsatz von ω -3-Fettsäuren ein hemmender Effekt bei der Entstehung einer SIRS und der beteiligten Mediatoren in einer Reihe von Studien belegt wurde, war eine Studie zum Einfluss auf den Katecholamin- und Volumenbedarf von Bedeutung. Dafür wurde eine randomisierte, doppelblinde, plazebokontrollierte Interventionsstudie an 40 kardiochirurgischen Patienten durchgeführt, die sich einer Bypass-Operation unterzogen. Die Probanden der Verumgruppe erhielten perioperativ vier Infusionen mit Omegaven[®], um einen schnellen Einbau in die Zellmembran zu gewährleisten.

Die Gesamtmenge der applizierten Katecholamine in den ersten 48 Stunden nach Operation war in der Verumgruppe merklich geringer als in der Plazebogruppe, allerdings war der Unterschied statistisch nicht signifikant.

Die Flüssigkeitsbilanz und die Volumensubstitution waren in beiden Gruppen nahezu identisch. Auch die anderen Wirksamkeitsparameter wie kardiale Arrhythmien, Volumengabe, maschinelle Beatmung, hämodynamische Parameter, Intensiv- und Krankenhausverweildauer und die Erfassung der Erkrankungsschwere durch SAPS II und TISS Score zeigten keine relevanten Unterschiede zwischen den Behandlungsgruppen.

Insgesamt lässt sich feststellen, dass die meisten Patienten dieser Arbeit präoperativ eine normale kardiale Pumpfunktion und keine wesentlichen Begleiterkrankungen hatten und damit kein erhöhtes Risiko für das Auftreten eines SIRS bestand.

Eine Reihe von Autoren [Deng 1996, Tuman 1995, Kilger 2003] haben eine eingeschränkte linksventrikuläre Pumpfunktion (EF <40%) und ein verlängertes chirurgisches Prozedere (HLM-Dauer > 97 min) als die wesentlich Risikofaktoren für das Auftreten eines SIRS beschrieben. Sicherlich wäre der Katecholaminbedarf bei der Wahl einer Patientengruppe mit höherer Einschränkung der EF von unter 40 % wesentlich höher.

Neben den relativ gesunden Patienten ist die geringe Fallzahl dieser Singlecenter Studie bestimmt limitierender Faktor für ihre Aussagekraft. Anstelle der ungünstigen Datenerhebung durch ein Singlecenter wäre eine größere Fallzahl mit einem Multicenter-Design und Patienten, die ein höheres Risiko für die Entstehung einer SIRS haben, zu fordern.

Die Anwendersicherheit und Verträglichkeit von ω-3-Fettsäuren an kardiochirurgischen Patienten konnte auch in dieser Studie bestätigt werden. So waren die AEs in Bezug auf die Gesamtzahl aller Patienten und dem geringen Anteil dieser mit AEs in beiden Gruppen vergleichbar. Jedoch waren das Auftreten und die Art unterschiedlich. Bei den meisten Patienten der Plazebogruppe traten die AEs während der Behandlungsphase mit Studienmedikation in Form von Vorhofflimmern auf. Innerhalb der Verumgruppe traten hingegen die AEs meist nach der Behandlungsphase mit Studienmedikation auf und konnten oft in Verbindung mit chirurgischer Intervention und Wundheilungsstörungen gebracht werden. Eine Reihe dieser AEs wie Hämorrhagie, Hämatominfektion und Perikarderguß können mit einer veränderten Blutgerinnung in Zusammenhang gebracht werden, gewöhnlicherweise nach HLM auftritt. Trotz dem sonst als günstig beschriebenen von ω-3-Fettsäuren auf kardiovaskuläre Erkrankungen Blutgerinnung traten diese AEs vermehrt in der Verumgruppe auf.

Dem unterschiedlichen Zeitpunkt für das Auftreten von AEs, insbesondere dem Einfluss auf eine Entstehung von Vorhofflimmern, sollte in Zukunft mehr Aufmerksamkeit geschenkt werden. Ein protektiver Einfluss für das Entstehen von Vorhofflimmern ist in letzter Zeit bereits in mehreren Studien bestätigt worden [Schrepf 2004, Covington 2004].

Zusammenfassend lässt sich sagen, dass auch diese Arbeit die gute Verträglichkeit und den positiven Einfluss von Omegaven[®] auf die systemische Entzündungsreaktion bei herzchirurgischen Bypass-Patienten bestätigt.

8. Literaturverzeichniss

- 1. Aharinejad S, Schraufnagel DE, Miksovsky A, et al.: Endothelin-1 focally constricts pulmonary veins in rats. J Thorac Cardiovasc Surg 1995, 110: 148-156
- 2. Allard JR Kurian R, Aghdassi E, et al.: Lipid peroxidation duringn-3 fatty acid and vitamin E supplementation in humans. Lipids 1997; 32: 535-541
- 3. Andersen LW, Thiis J, Kharazmi A, Rygg I.: The role of N-acetylcystein administration on the oxidative response of neutrophils during cardiopulmonary bypass. Perfusion 1995, 10: 21-26
- 4. Ando K, Nagata K, Beppu M, et al.: Effect of n-3 fatty acid supplementation on lipid peroxidation and protein aggregation in rat erythrocyte membranes. Lipids 1998; 33: 505-512
- 5. Atkinson S, Sieffert E, Bihari D.: A prospective, randomized, double-blind, controlled clinical trial of enteral immunonutrition in the critically ill. Crit Care Med 1998; 26 (7): 1164-1172
- 6. Bagga D, Wang L, Farias-Eisner R, Glaspy JA, Reddy T.: Differential effects of prostaglandin derived from ω -6 and ω -3 polyunsaturated fatty acids on COX-2 expression and IL-6 secretion. PNAS 2003; 100 (4): 1751-1756
- 7. Bang HO, Dyerberg J: Plasma lipids and lipoproteins in Greenlandic west coast Eskimos. Acta Med Scand. 1972 Jul-Aug;192(1-2): 85-94
- 8. Barta E, Pechan I, Cornak V, Luknarova O, Rendekova V, Verchovodko P.: Protective effect of alpha-tocopherol and L-ascorbic acid against the ischemic-reperfusion injury in patients during open-heart surgery. Bratisl Lek Listy 1991; 92: 174-183
- Bässler KH.: Die künstliche Ernährung: Dosierungsrichtlinien und Nährstoffrelation. Beitr Infusionsther 1989; 25: 11-18
- Baumann KH, Hessel F, et al.: Dietary omega-3, omega-6 and omega-9 unsaturated fatty acids and growth factor and cytokine gene expression in unstimulated and stimulated monocytes. A randomized volunteer study. Aterioscler Thromb Vasc Biol 1999; 19 (1): 59-66
- 11. Bazzarre TL., Clark J: Summary of the scientific conference on dietary fatty acids and cardiovascular health: conference summary from the nutrition committee of the American Heart Association. Circulation 2001; 103: 1034-1039
- 12. Beale RJ, Bryg DJ, Bihari DJ.: Immunonutrition in the critically ill: a systemic review of clinical outcome. Crit Care Med 1999; 27: 2799-2805
- 13. Belluzzi A, Brignola C, Campieri M, Pera A, Boschi A, Miglioli M.: Effect of an enteric coated fish oil preparation on relapses in Crohn's disease. N Engl J Med 1996; 334: 1557-1560
- 14. Bevilacqua MP, Pober JS, Majeau GR, Cotran TS.: Interleukin 1 (IL-1) induces biosynthesis and cell surface expression of procoagulant activity in human vascular endothelial cells. J Exp Med 1984; 160: 618-623

- 15. Blauhut B., Gross C., Necek S., Doran JE., Späth P., Lundsgaard-Hansen P.: Effects of high-dose aprotinin on blood loss, platelet function, fibinolysis, complement and renal function after cardiopulmonary bypass. J Thorac Cardiovasc Surg 1991; 101: 958-967
- Boldt J, Brosch C, Suttner S, Piper SN, Lehmann A, Werling C.: Prophylactic use of the phosphodiesterase III inhibitor enoximone in elderly cardiac surgery patients: effects on hemodynamics, inflammation and markers of organ function. Intensive Care Med 2002; 28: 1462-1469
- 17. Boldt J, et al.: Influence of different volume replacement strategies on inflammation and endothelial activation in the elderly undergoing major abdominal surgery. Intensive Care Med 2004; 30 (3): 416-422
- 18. Bonanome A, Biasia F, De Luca M, et al: n-3 Fatty acids do notenhance LDL susceptibility to oxidation in hypertriacylglycerolemichemodialyzed subjects. Am J Clin Nutr 63:261-266, 1996
- 19. Bone RC, Balk RA, Cerra FB, Dellinger RP, Fein AM, Knaus WA, Schein RM, Sibbald WJ.: Definitions for sepsis and organ failure and guidelines for the use of innovative therapies in sepsis. Chest 1992; 101: 1644-1655
- 20. Bourbon A, Vionnet M, Vaissier E, Copeland J, McDonagh P, Debre P, Gandjbakhch I.: The effect of methylprednisolone treatment on the cardiopulmonary bypass induced systemic inflammatory response. Eur J Cardiothorac Surg 2004; 26 (5): 932-938
- 21. Boussat S, Jacques T, Levy, Laurent E, Gache A, Capellier G, Neidhardt A.: Intravascular volume monitoring and extravascular lung water in septic patients with pulmonary edema. Intensive Care Med 2002; 28 (6): 712-718
- 22. Boyle EM, Pohlmann TH, Johnson MC, Verrier ED.: Endothel cell injury in cardiovascular surgery: the systemic inflammatory response. Ann Thorc Surg 1997; 63: 277-284
- 23. Braga M, Gianotti L, Vignali A, Di Carlo V.: Preoperative oral arginine and n-3 fatty acid supplementation improves the immunometabolic host response and outcome after colorectal resection for cancer. Surgery 2002; 132: 805-814
- 24. Breil I, Koch T, Heller A, Schlotzer E, Grünert A, van Ackern K, Neuhof H.: Alteration of n-3 fatty acid composition in lung tissue after short-term infusion of fish oil emulsion attenuates inflammatory vascular reaction. Crit Care Med 1996; 24 (11): 1893-1902
- 25. Bruell DJ, Sanders J, Rumley A, Lowe GD, Humphries SE, Montgomery HE.: Impact of angiotensin converting enzyme inhibition on post-coronary artery bypass interleukin 6 release. Heart 2002; 87: 252-255
- 26. Bruins P, te Velthuis H, Eerenberg-Belmer AJ, Yazdanbakhsh AP, de Beaumont EM, Eijsman L, Trouwborst A, Hack CE.: Heparin-protamine complexes and C-rreactive protein induce activation of the classical complement pathway: Studies in patients undergoing cardiac surgery and in vitro. Thromb Haemost 2000;84: 237-243
- 27. Bruins P, te Velthuis H, Yazdanbakhsh AP, Jansen PG, van Hardvelt FW, de Beaumont EM, Wildevuur CR, Eijsman L, Hack CE.: Activation of the complement system during and after cardiopulmonary bypass surgery: Postsurgery activation involves C-reactive protein and is associated with postoperative arrythmia. Circulation 1997; 96: 3542-3548

- 28. Bucher HC, Hengstler P, Schindler C, Meier G.: N-3 polyunsaturated fatty acids in coronary heart disease: a meta-analysis of randomized controlled trials. Am J Med 2002; 112: 298-304
- 29. Burr ML, Fehily AM, Gilbert JF, Rogers S, Holliday RM, Sweetnam PM, et al.: Effects of changes in fat, fish, and fibre intakes on death and myocardial reinfarction: diet and reinfarction trial (DART). Lancet 1989; 2: 757-761
- 30. Butler J, Chong GL, Baigrie RJ, Pillai R, Westaby S, Rocker GM: Cytokine responses to cardiopulmonary bypass with membrane and bubble oxygenation. Ann Thorac Surg. 1992 May; 53(5): 833-838
- 31. Butler J., Rocker G.M., Westaby S.: Inflammatory response to cardiopulmonary bypass. Ann Thorac Surg 1993; 55: 552-559
- 32. Calder PC, Grimble RF: Polyunsaturated fatty acids, inflammation and immunity. Eur J Clin Nutr. 2002 Aug; 56 Suppl 3: S14-19
- 33. Calder PC. N-3 Polyunsaturated fatty acids, inflammation and inflammatory diseases. Am J Clin Nutr 2006; 83 suppl: 1505-1519
- 34. Calder PC: Polyunsaturated fatty acids and cytokine profiles: a clue to the changing prevalence of atopy? Clin Exp Allergy. 2003 Apr; 33(4): 412-415
- 35. Callard R., Gearing A., eds.: The cytokine facts book. San Diego: Academic Press, 1994
- 36. Caló L, et al: N-3 fatty acids for the prevention of atrial fibrillation after coronary artery bypass surgery. J Am Coll Cardiol 2005;45 1723-1728
- 37. Camandola S, Leonarduzzi G, Musso T, Varesio L, Carini R, Scavazza A, Chiarpotto E, Baeuerle PA, Poli G: Nuclear factor κB is activated by arachidonic acid but not by eicosapentaenoic acid. Biochem Biophys Res Commun 1996; 229: 643-647.
- 38. Campbell J.D., Dixon B., Kladis A., Kemme M., Santamaria J.: Activation of the kallikrein-kinin system by cardiopulmonary bypass in humans. Am J Physiol Regulatory Integrative Comp Physiol 2001; 281: 1059-1070
- 39. Carr JA, Silverman N.: The heparin-protamin interaction. A review. J Cardiovasc Surg 1999; 40 (5): 659-666
- 40. Caughey GE, Mantzioris E, Gibson RA, Cleland LG, James MJ.: The effect on human tumor necrosis factor α and interleukin 1β production of diets enriched in n-3 fatty acids from vegetable oil or fish oil. Am J Clin Nutr 1996; 63: 116-122
- 41. Caughey GE, Pouliot M, Cleland LG, James MJ.: Regulation of tumor necrosis factor- α und IL-1 β synthesis by thromboxane A_2 in nonadherent human monocytes. J Immunol 1997; 158: 351
- 42. Cavarocchi NC, England MD, O'BrienJF, Solis E, Russo P, Schaff HV, Orszulak TA, Pluth JR, Kaye MP.: Superoxide generation during cardiopulmonary bypass: Is there a role for vitamin E? J Surg Res 1986; 40: 519-527
- 43. Chen da W, Wei Fei Z, Zhang YC, Ou JM, Xu J.: Role of enteral immunonutrition in patients with gastric carcinoma undergoing major surgery. Asian J Surg 2005; 28 (2): 121-124
- 44. Cheng DC, Newman MF, Duke P, Wong DT, Finegan B, Howie M, Fitch J, Bowdle TA, Hogue C, Hillel Z, Pierce E, Bukenya D: The efficacy and resource utilization of

- remifentanil and fentanyl in fast-track coronary artery bypass graft surgery: a prospective randomized, double-blinded controlled, multi-center trial. Anesth Analg. 2001 May; 92(5): 1094-1102
- 45. Chenoweth DE, Cooper SW, Ilugli TE, et al.: Complement activation during cardiopulmonary bypass: evidence for generation of C3a and C5a anaphylatoxins. N Engl J Med 1981; 304: 497-503
- 46. Christakis GT, Fremes SE, Naylor CD, Chen E, Rao V, Goldman BS.: Impact of preoperative risk and perioperative morbidity on ICU stay following coronary bypass surgery. Cardiovasc Surg 1996; 4 (1): 29-25
- 47. Christensen JH, Korup E, Aaroe J, Toft E, Moller J, Rassmusen K, Dyerberg J, Schmidt EB.: Fish consumption, n-3 fatty acids in cell membranes, and heart rate variability in survivors of myocardial infarction with left ventricular dysfunction. Am J Cardiol 1997; 79 (12): 1670-1673
- 48. Cicala C, Cirino G.: Linkage between inflammation and coagulation: An update on the molecular basis of the crosstalk. Life Sci 1998; 62: 1817-1824
- 49. Closa D, Folch-Puy E: Oxygen Free Radicals and the Systemic Inflammatory Response. IUBMB Life 2004; 56 (4): 185-191
- 50. Covington MB.: Omega-3 fatty acids. Am Fam Physician 2004; 70 (1): 133-140
- 51. Cracowski JL, Marpeau C, Carpentier PH, Imbert B, Hunt M, Stanke-Labesque F, Bessard G.: Enhanced in vivo lipid peroxidation in scleroderma spectrum disorders. Arthritis Rheum 2001; 44: 1143–1148
- 52. Cremer M., Martin M., Redl H., Bahrami S., Abraham K.L., Graeter T., Haverich A., Schlag G., Borst H.-G.: Systemic inflammatory response syndrome after cardiac operations. Ann Thorac Surg 1996; 61: 1714-1720
- 53. Daoud EG, Snow R, Hummel JD, Kalbfleisch S, Weiss R, Augostini R.: Temporary atrial epicardial pacing as prophylaxis against atrial fibrillation after heart surgery: a meta-analysis. J Cardiovasc Electrophysiol 2003; 14 (2): 127-132
- 54. Davies MG, Hagen PO.: Systemic inflammatory response syndrome. Br J Surg 1997; 84: 920-934
- 55. De Backer WA, Amsel B, Jorens PG, Bossaert L, Hiemstra PS, van Noort P, van Overveld FJ. N-acetylcysteine pre-treatment of cardiac surgery patients influences plasma neutrophil elastase and neutrophil influx in bronchoalveolar lavage fluid. Intens Care Med 1996; 22: 900-908
- 56. De Haan J, Boonstra PW, Monnink SH, Ebels T, van Oeveren W.: Retransfusion of suctioned blood during cardiopulmonary bypass impairs hemostasis. Ann Thorac Surg 1995; 59: 901-907
- 57. Della Pocca G, Costa MG, Coccia C, Pompei L, Di Marco P, Pietropaoli P.: Preload index: pulmonary artery occlusion pressare versus intrathoracic blood volume monitorino durino lung transplantation. Anesth Analg 2002; 95: 835-843
- 58. Deng MC, Dasch B, Möllhoff TH, et al.: Impact of ventricular dysfunction on cytokines, hemodynamics and outcome in bypass grafting. Ann Thorac Surg 1996; 62: 184-199
- 59. Deutsches Ärzteblatt: Längere Wartelisten. Jg. 102; Heft 43

- 60. Dietrich W, Buseley R, Boulesteix AL: Dosage of aprotinin has no detrimental effect on renal function analysis of 5866 CABG patients. Anesthesiology 2006; 105: A359
- 61. Dingchao H, Zhiduan Q, Liye H, Xiaodong F.: The protective effects of high-dose ascorbic acid on myocardium against reperfusion injury during and after cardiopulmonary bypass. Thorac Cardiovasc Surg 1994; 42: 2768
- 62. Dorge H, Schulz R, Belosjorow S, Post H, van De SA, Konietzka I, Frede S, Hartung T, Vinten-Johansen J, Youker KA, Entman ML, Erbel R, Heusch G: Coronary microembolization: the role of TNF-alpha in contractile dysfunction. J Mol Cell Cardiol 2002; 34 (1): 51-62
- 63. Dupuis J, Stewart DJ, Cernacek P, et al.: Human pulmonary circulation is an important site for both clearance and production of endothelin-1. Circulation 1996; 94: 1578-1584
- 64. Dworski R., Murray JJ, Roberts LJ 2nd,Oates JA, Morrow JD, Fisher L,Sheller JR.: Allergen-induced synthesis of F2-isoprostanes in atopic asthmatics. Evidence for oxidant stress. Am J Respir Crit Care Med 1999; 160: 1947–1951
- 65. Dyerberg J, Bang HO, Hhjorne N.: Fatty acid compposition of the plasma lipids in Greenland eskimos. Am J Clin Nutr 1975; 28: 958-966
- 66. Egli GA, Zollinger A, Seifert B, et al.: Effects of progressive haemodilution with hydroxyethylstarch, gelatin and albumin on blood coagulation. Br J Anaesth 1997; 78: 684-689
- 67. Endres S, Ghorbani R, et al.: The effect of dietary supplementation with n-3 polyunsaturated fatty acids on the synthesis of interleukin-1 and tumor necrosis factor by mononuclear cells. N Engl J Med 1989; Feb 2; 320 (5):265-271
- 68. Engler MM, Engler MB, Pierson DM, Molteni LB, Molteni A.: effects of docosahexaenoic acid on vascular pathology and reactivity in hypertension. Exp Biol Med (Maywood) 2003; 228: 299-307
- 69. Ertl et al.: Modulation of macrophage membrane phospholipids by n-3 polyunsaturated fatty acids increases interleukin 1 release and prevents suppression of cellular immunity following hemorrhagic shock. Arch Surg 1993; 128: 15-21
- 70. Esmon CT, Fukudome K, Mather T, Bode W, Regan LM, Stearns-Kurosawa DJ, Kurosawa S.: Inflammation, sepsis, and coagulation. Haematologica 1999; 84: 254-259
- 71. Faist et al.: Immunmechanistik der posttraumatischen Hyperinflammation und Sepsis. Immun Infekt 1994; 22 (6): 203-213
- 72. Fan YY, Chapkin RS: Importance of dietary gamma-linolenic acid in human health and nutrition. J Nutr. 1998 Sep; 128(9): 1411-1414
- 73. Finnegan YE, Howarth D, Minihane AM, Kew S, Miller GJ, Calder PC, Williams CM: Plant and marine derived (n-3) polyunsaturated fatty acids do not affect blood coagulation and fibrinolytic factors in moderately hyperlipidemic humans. J Nutr. 2003 Jul; 133(7): 2210-3
- 74. Fischer S: Dietary polyunsaturated fatty acids and eicosanoid formation in humans. Adv Lipid Res. 1989; 23: 169-198
- 75. Fitch JC, Rollins S, Matis L, Alford B, Aranki S, Collard CD, Dewar M, Elefteriades J, Hines R, Kopf G, Kraker P, Li L, O'Hara R, Rinder C, Rinder H, Shaw R, Smith B, Stahl G, Shernan SK: Pharmacology and biological efficacy of a recombinant, humanized, single-

- chain antibody C5 complement inhibitor in patients undergoing coronary artery bypass graft surgery with cardiopulmonary bypass. Circulation. 1999 Dec 21-28; 100(25): 2499-2506
- 76. Fleck A, Raines G, Hawker F, et al.: Increased vascular permeability: a major cause of hypoalbuminaemia in disease and injury. Lancet 1985; 1: 781-784
- 77. Fransen E, Maessen J, Dentener M, Senden N, Buurman W.: Impact of blood transfusions on inflammatory mediator release in patients undergoing cardiac surgery. Chest 1999; 116: 1233-1239
- 78. Fülgraff G., Palm D. (1997) Pharmakotherapie, klinische Pharmakologie, 10. Auflage, Gustav Fischer Verlag, S. 16-20
- 79. Gadek JE, DeMichele SJ, Karlstad MD, Pacht ER, Donahoe M, Albertson TE, Van Hoozen C, Wennberg AK, Nelson JL, Noursalehin M.: Effect of enteral feeding with eicosapentaenoic acid, gamma-linolenic acid, and antioxidants in patients with acute respiratory distress syndrome. Enteral Nutrition in ARDS Study Group. Crit Care Med 1999; 27 (8): 1409-1420
- 80. Gianotti L, Braga M, Nespoli L, Radaelli G, Beneduce A, Di Carlo V: A randomized controlled trial of preoperative oral supplementation with a specialized diet in patients with gastrointestinal cancer. Gastroenterology. 2002 Jun; 122(7): 1763-1770
- 81. Gibbon JH. Application of a mechanical heart and lung apparatus to cardiac surgery. Minn Med 1954; 37: 171-185
- 82. Gilliland HE, Armstrong MA, Uprichard S, Clarke G, McMurray TJ.: The effect of aprotinin on interleukin-8 concentration and leukocyte adhesion molecule expression in an isolated cardiopulmonary bypass system. Anaesthesia 1999; 54: 427-433
- 83. GISSI-Prevenzione trial: Dietary supplementation with n-3 polyunsaturated fatty acids and vitamin E after myocardial infarction: results of the GISSI-Prevenzione trial. Gruppo Italiano per lo Studio della Sopravvivenza nell'Infarto miocardico. Lancet 1999; 354: 447-455
- 84. Goepfert MS, Reuter DA, Akyol D, Lamm P, Kilger E, Goetz AE: Goal-directed fluid management reduces vasopressor and catecholamine use in cardiac surgery patients. Intensive Care Med 2007; Jan 33(1): 96-103
- 85. Gott JP, Cooper WA, Schmidt FEJ, Brown WMR, Wright CE, Merlino JD, Fortenberry JD, Clark WS, Guyton RA.: Modifying risk for extracorporeal circulation: trial of four anti-inflammatory strategies. Ann Thorac Surg 1998; 66: 747-753
- 86. Grimminger F, Walmarath D, Seeger W, Lasch HG.: Parenterale Omega-3-Lipidbehandlung bei inflammatorischen Systemerkrankungen. Med Welt 1993; 44: 207-216
- 87. Grimminger FD, Dürr U, Seeger W.: Ligand-operated synthesis of 4-series and 5-series leukotrienes in human neutrophils: critical dependence on exogenous free fatty acid supply. Mol Pharmacol 1992; 41: 757-766
- 88. Grover FL.: The Society of Thoracic Surgeons National Database: Current status and future directions. Ann Thorac Surg 1999; 68: 367-373

- 89. Haisch G, Boldt J, Krebs C, Suttner S, Lehmann A, Isgro F.: Influence of a new hydroxyethylstarch preparation (HES 130/0.4) on coagulation in cardiac surgical patients. J Cardiothorac Vasc Anesth 2001; 15 (3): 316-321
- 90. Hall RI, Smith MS, Rocker G.: The systemic inflammatory response to cardiopulmonary bypass: pathophysiological, therapeutic, and pharmacological considerations. Anesth Analg 1997; 85: 766-782
- 91. Hamazaki K, Itomura M, Huan M, Nishizawa H, Sawazaki S, Tanouchi M, Watanabe S, Hamazaki T, Terasawa K, Yazawa K: Effect of omega-3 fatty acid-containing phospholipids on blood catecholamine concentrations in healthy volunteers: a randomized, placebo-controlled, double-blind trial. Nutrition. 2005 Jun; 21(6): 705-710
- 92. Hamberg M, Svensson J, Samuelsson B.: Thromboxanes: a new group of biologically active compounds derived from prostaglandin endoperoxides. Proc Natl Acad Sci USA 1975; 72: 2994-2998
- 93. Harig F, Feyrer R, Mahmoud FO, Blum U, von der Emde J.: Reducing the post pump syndrome by using heparin-coated circuits, steroids or aprotinin. Thorac Cardiovasc Surg 1999; 47: 111-118
- 94. Hayashi et al.: Effects of intravenous ω -3 and ω -6 fat emulsion on cytokine production and delayed type hypersensitivity in burned rats receiving total parenteral nutrition. JPEN 1998; 22: 336-367
- 95. Hebert PC, Yetisir E, Martin C, et al.: Is a low transfusion threshold safe in critically ill patients with cardiovascular diseases? Crit Care Med 2001; 29: 227-234
- 96. Heller AR, Fischer S, Rössel T, Geiger S, Siegert G, Ragaller M, Zimmermann T, Koch T: Impact of n-3 fatty acid supplemented parenteral nutrition on haemostasis patterns after major abdominal surgery. Br J Nutr. 2002 Jan; 87 Suppl 1: S95-101
- 97. Heller AR, Rössler S, Litz RJ, Stehr SN, Heller SC, Koch R, Koch T: Omega-3 fatty acids improve the diagnosis-related clinical outcome. Crit Care Med. 2006 Apr; 34(4): 972-979
- 98. Henneicke von Zepelin HH, et al.: Highly purified omega-3-polyunsaturated fatty acids for topical treatment of psoriasis. Results of a double-blind, placebo-controlled multicenter study. Br J Dermatol 1993; 29(6): 713-717
- 99. Hennein H.A., Rodriguez J.L., Ebba H., et al.: Cytokine production associated with myocardial ischemia following uncomplicated coronary artery bypass grafting. Surg Forum 1992; 43: 223-225
- 100. Hennein HA, Ebba H, Rodriguez JL, Merrick SH, Keith FM, Bronstein MH, Leung JM, Mangano DT, Greenfield LJ, Rankin JS: Relationship of the proinflammatory cytokines to myocardial ischemia and dysfunction after uncomplicated coronary revascularization. J Thorac Cardiovasc Surg. 1994 Oct; 108(4): 626-35
- 101. Higgins TL, Estafanous FG, Loop FD, Beck GJ, Blum JM, Paranandi L: Stratification of morbidity and mortality outcome by preoperative risk factors in coronary artery bypass patients. A clinical severity score. JAMA. 1992 May 6; 267(17): 2344-2348
- 102. Hill G.E., Diego R.P., Stammers A.H., Huffman S.M., Pohorecki R.: Aprotinin enhances the endogenous release of interleukin-10 after cardiac operations. Ann Thorac Surg 1998; 65: 66-69

- 103. Hill GE, Alonso A, Spurzem JR, Stammers AH, Robbins RA.: Aprotinin and methylprednisolone equally blunt cardiopulmonary bypass induced inflammation in humans. J Thorac Cardiovasc Surg 1995; 110: 1658-1662
- 104. Hill GE, Robbins RA.: Aprotinin but not tranexamic acid inhibits cytokine-induced inducible nitric oxide synthase expression. Anesth Analg 1997; 84: 1198-1202
- 105. Hirai S, et. al.: Systemic inflammatory response syndrome after cardiac surgery under cardiopulonary bypass. Ann Thorac Cardiovasc Surg 2003;Vol. 9: No 6: 365-370
- 106. Hofer CK, Furrer L, Mattner-Esner S, Maloigne M, Klaghofer R, Genoni M, Zollinger A.: Volumetric preload measurement by thermodilution: a comparison with transoesophageal echocardiography. Br J Anaesth 2005; 94 (6): 748-755
- 107. Hoffmann JN, Hartl WH, Faist E, Jochum M, Inthorn D.: Tumor necrosis factor measurement and use of different anticoagulants: possible interference in plasma samples and supernatants from endotoxin-stimulated monocytes. Inflamm Res 1997; 46: 342-347
- 108. Hong et al.: Omegaven lipid emulsion reduces LPS-induced macrophage TNF alpha production. Surg Infect 2001; 2: 16
- 109. Hornick P.: Blood contact activation: pathophysiological effects and therapeutic approaches. Perfusion 1996; 11: 3-19
- 110. Horrobin DF: The regulation of prostaglandin biosynthesis by the manipulation of essential fatty acid metabolism. Rev Pure Appl Pharmacol Sci. 1983 Oct-Dec; 4(4): 339-383
- 111. Hossmann KA.: Ischemia-mediated neurological injury. Resuscitation 1993; 26: 225-235
- 112. Huet C, Salmi LR, Fergusson D, Koopman van Gemert AW, Rubens F, Laupacis A.: A meta-analysis of the effectiveness of cell salvage to minimize perioperative allogeneic blood transfusion in cardiac and orthopaedic surgery. International Study of Perioerative Transfusion (ISPOT) Investigators. Anesth Analg 1999; 89: 861-869
- 113. Hughes DA, Pinder AC, Piper Z, Johnson IT, Lund EK: Fish oil supplementation inhibits the expression of major histocompatibility complex class II molecules and adhesion molecules on human monocytes. Am J Clin Nutr. 1996 Feb; 63(2): 267-272
- 114. Ikehata A, Hiwatashi N, Kinouchi Y, Yamzaki H, Kumagai Y, Ito K, Kabaya Y, Toyota T.: Effect of intravenously infused eicosapentaenoic acid on leukotriene generation in patients with active Crohn's disease. Am J Clin Nutr 1992; 56: 938-942
- 115. Jansen NJ, van Oeveren W, Gu YJ, van Vliet MH, Eijsman L, Wildevuur CR: Endotoxin release and tumor necrosis factor formation during cardiopulmonary bypass. Ann Thorac Surg. 1992 Oct; 54(4): 744-747
- 116. Jansen P.G.M., te Velthuis H., Oudemans-van Straaten H.M., et al.: Perfusion-related factors of endotoxin release during cardiopulmonary bypass. Eur J Cardiothorac Surg 1994; 8: 125-129
- 117. Jorens P.G., de Jongh R., de Backer W., et al.: Interleukin-8 production in patients undergoing cardiopulmonary bypass: the influence of pretreatment with methylprednisolone. Am Rev Respir Dis 1993; 148: 890-895

- 118. Journois D, Israel-Biet D, Pouard P, Rolland B, Silvester W, Vouhe P, Safran D.: High volume, zero balanced hemofiltration to reduce delayed inflammatory response to cardiopulmonary bypass in children. Anesthesiology 1996; 85:965-976
- 119. Kang JX, Leaf A: Antiarrhythmic effects of polyunsaturated fatty acids. Recent studies. Circulation. 1996 Oct 1; 94(7): 1774-1780
- 120. Kang JX, Li Y, Leaf A.: Regulation of sodium channel gene expression by class I antiarrhythmic drugs and n-3 polyunsaturated fatty acids in cultured neonatal rat cardiac myocytes. Proc Natl Acad Sci USA 1997; 94 (6): 2724-2748
- 121. Kaplan AP, Silverberg M. The coagulation-kinin pathway of human plasma Blood 1987; 70: 1-15
- 122. Kaplanski G, Main V, Fabrigoule M, Boulay V, Benoliel AM, Bongrand P, Kaplanski S, Farmarier C.: Thrombin-activated human endothelial cells support monocyte adhesion in vitro following expression of intercellular adhesion molecule-1 (ICAM, CD54) and vascular cell adhesion molecule-1 (VCAM-1, CD106). Blood 1998; 92: 1259-1267
- 123. Karlheinz P, Schwarz M, Conradt C, Nordt T, Moser M, Kubler W, Bode C.: Heparin inhibits ligand binding to the leukocyte integrin Mac-1 (CD11/CD18). Circulation 1999; 100: 1533-1539
- 124. Katzenelson R, Perel A, Berkenstadt H, Preisman S, Kogan S, Sternik L, Segal E.: Accurancy of transpulmonary thermodilution versus gravimetric measurement of extravascular lung water. Crit Care Med 2004; 32 (7): 1550-1554
- 125. Kawamura T, Wakusawa R, Okada K, Inada S: Elevation of cytokines during open heart surgery with cardiopulmonary bypass: participation of interleukin 8 and 6 in reperfusion injury. Can J Anaesth. 1993 Nov; 40(11): 1016-1021
- 126. Kawamura T., Inada K., Nara N., Wakusawa R., endo S.: Influence of methylprednisolone on cytokine bilance durino cardiac surgery. Crit Care Med 1999; 27: 545-548
- 127. Kieft H, Roos AN, van Drunen JD, Bindels AJ, Bindels JG, Hofman Z.: Clinical outcome of immunonutrition in a heterogeneous intensive care population. Intensive Care Med 2005; 31 (4): 501-503
- 128. Kilger E, Weis F, Briegel J, Frey L, Goetz A, et al.: Stress doses of hydrocortison reduce severe systemic inflammatory response syndrome and improve early outcome in a risk group of patients after cardiac surgery. Crit Care Med 2003; 31 (4), 1068-1074
- 129. Kinsella et al.: Dietary lipids, eicosanoids and the immune system. Crit Care Med 1990; 18: No.2: 94-113
- 130. Kinsella et al.: Dietary Polyunsaturated Fatty Acids and Eiconsanoids: Potential Effects on the Modulation of Inflammatory and Immune Cells: An Overview. Nutr 1990; 6: 24-44
- 131. Kinsella JE, Broughton KS, Whelan JW.: Dietary unsaturated fatty acids: Interactions and possible needs in relation to eicosanoid synthesis. J Nutr Biochem 1990; 1: 123-141
- 132. Kirklin J.K., Chenoweth D.E., Naftel D.C., et al.: Effects of protamine administration after cardiopulmonary bypass on complement, blood elements and the hemodynamic state. Ann Thorac Surg 1986; 41: 193-199

- 133. Kirklin J.W., Donald D.E., Harshbarger H.G., et al. Studies in extracorporeal circulation. I. Applicability of Gibbon-type pump-oxygenator to human intracardiac surgery: 40 cases. Ann Surg 1956; 144: 2-8
- 134. Kirklin JK; Westaby S, Blackstone EH, Kirklin JW, Chenoweth DE, Pacifico AD.: Complement and the damaging effects of cardiopulmonary bypass. J Thorac Cardiovasc Surg 1983; 86: 845-857
- 135. Ko W., Hawes A.S., Lazenby W.D., et al.: Myocardial reperfusion injury: platelet-activating factor stimulates polymorphonuclear leukocyte hydrogen peroxide production during myocardial reperfusion. J Thorac Cardiovasc Surg 1991; 102: 297-308
- 136. Kollef MH, Wragge T, Pasque C.: Determinants of mortality and multiorgan dysfunction in cardiac surgery patients requiring prolonged mechanical ventilation. Chest 1995; 107: 1395-1401
- 137. Koster A, Fischer T, Praus M, Haberzettel H, Kuebler W, Hetzer R, Kuppe H: Hemostatic Activation and Inflammatory Response during Cardiopulmonary Bypass. Anesthesiology 2002; 97 (4): 837-841
- 138. Kragballe K, Voorhees JJ, Goetzl EJ.: Inhibition by leukotriene B₅ of leukotriene B₄-induced activation of human keratinocytes and neutrophils. J Invest Dermatol 1987; 88: 555-558
- 139. Kris-Etherton PM, Taylor DS, Yu-Poth S, Huth P, Moriarty K, Fishell V, et al.: Polyunsaturated fatty acids in the food chain in the United States. Am J Clin Nutr 2000; 71: 179-188
- 140. Kristof A, Magder S.: Low systemic vascular resistance state in patients undergoing cardiopulmonary bypass. Crit Care Med 1999; 27 (6): 1121-1127
- 141. Laffey JG, Boylan FJ, Cheng DC: The systemic inflammatory response to cardiac surgery: implications for the anesthesiologist. Anaesthesiology 2002 Jul; 97(1): 215-52
- 142. Lee et. al. :Characterization of leukotriene B_3 : comparison of its biological activities with leukotriene B_4 and leukotriene B_5 in complement receptor enhancement, lysozyme release and chemotaxis of human neutrophils. Clin Sci 1988; 74: 467-475
- 143. Lee JY, Plakidas A, Lee WH, et al.: Differential modulation of Toll-like receptors by fatty acids: preferential inhibition by n-3 polyunsaturated fatty acids. J Lipid Res 2003; 44: 479-486
- 144. Lee JY, Ye J, Gao Z, et al.: Reciprocal modulation of Toll-like receptor-4 signaling pathways involving MyD88 and phosphatidylinositol 3-kinase/AKT by saturated and polyunsaturated fatty acids. J Biol Chem 2003; 278: 37041-37051
- 145. Lee TH, Mencia-Huerta JM, Shih C, Corey EJ, Lewis RA, Austen KF.: Characterization and biologic properties of 5, 12-dihydroxy derivatives of eicosapentaenoic acid, including leukotriene-B5 and the double lipoxygenase product. Journal of Biological Chemistry 1984; 259: 2383-2389
- 146. Lekka M, Liokatis S, Nathanail C, Galani V, Nakos G.: The impact of intravenous fat emulsion administration in acute lung injury. Am J Respir Crit Care Med 2004; 169: 638-644

- 147. Levi M, Cromheecke ME, de Jonge E, et al.: Pharmacological strategies to decrease excessive blood loss in cardiac surgery: A meta analysis of clinically relevant endpoints. Lancet 1999; 354: 1940-1947
- 148. Levy J.H., Tanaka K.A.: Inflammatory response to cardiopulmonary bypass. Ann Thorac Surg. 2003; 75 (2): 715-720
- 149. Lewis et al.: Effects of omega-3 fatty acids on the generation of products of the 5-lipoxygensase pathway, In: Simopoulos AP (Hrsg,); Health effects of polyunsaturated fatty acids in seafood. Academic Press, Orlando 1986; 227-238
- 150. Lewis RA, Austen KF & Soberman RJ.: Leukotrienes and other products of the 5-lipoxygenase pathway: Biochemistry and relation to pathobiology in human diseases. New England Journal of Medicine 1990; 323: 645-655
- 151. Lichtwarck-Aschoff M, Beale R, Pfeiffer UJ.: Central venous pressure, pulmonary artery occlusion pressure, intrathoracic blood volumen and right ventricular end-diastolic volume as indicators of cardiac preload. J Crit Care 1996; 11 (4): 180-184
- 152. Lichtwarck-Aschoff M, Zeravik J, Pfeiffer U.: Intrathoracic blood volume accurately reflects circulatory volume status in critically ill patients with mechanical ventilation. Intensive Care Med. 1992; 18 (3): 142-147
- 153. Linton RA, Linton NW, Kelly F: Is clinical assessment of the circulation reliable in postoperative cardiac surgical patients? J Cardiothorac Vasc Anesth. 2002 Feb; 16(1):4-7.
- 154. Lo CJ, Chiu KC, Fu M, Lo R, Helton S.: Fish oil decreases macrophage tumor necrosis factor gene transcription by altering the NF kappa B activity. J Surg Res 1999; 82: 216-221
- 155. Lox CD: The effects of dietary marine fish oils (omega-3 fatty acids) on coagulation profiles in men. Gen Pharmacol. 1990; 21(2): 241-246
- 156. Maisel WH, Rawn JD, Stevenson WG.: Atrial fibrillation after cardiac surgery. Ann Intern Med 2001; 135: 1061-1073
- 157. Mangano D, Tudor I, Dietzel C: The risk associated with Aprotinin in cardiac surgery. N Engl J Med 2006; 354: 353-365
- 158. Martin C, Viviand X, Leone M, Thirion X: Effect of norepinephrine on the outcome of septic shock. Crit Care Med. 2000 Aug; 28(8): 2758-2765
- 159. Matheis G, Haak T, Beyersdorf F, et al.: Circulating endothlin in patients undergoing coronary bypass grafting. Eur J Cardiothorac Surg 1995; 9: 269-274
- 160. Matsukawa A, Hogaboam CM, Lukacs NW, Lincoln PM, Strieter RM, Kunkel SL.: Endogenous MCP-1 influences systemic cytokine balance in a murine model of acute septic peritonitis. Exp Mol Pathol 2000; 68: 77-84
- 161. Matthies et al.: Influence of total parenteral nutrition enriched with ω -3-fatty acids on cytokine levels in patients with major surgery. Shock 2000; 13: 167 (Abstract)
- 162. May CL, Southworth AJ, Calder PC.: Inhibition of lymphocyte protein kinase C by unsaturated fatty acids. Biochem Biophys Res Commun 1993; 195: 823-828
- 163. Mayer K, Fegbeutel C, Hattar K: Omega-3 vs. Omega-6 lipid emulsions exert differential influence on neutrophils in septic shock patients: impact on plasma fatty acids and lipid mediator generation. Intensive Care Med 2003; 29: 1472-1481

- 164. Mayer K, Gokorsch S, Fegbeutel C, et al.: Parenteral nutrition with fish oil modulates cytokine response in patients with sepsis. Am J Respir Crit Care Med 2003; 167: 1321-1328
- 165. Mayser P, et al.: ω -3-Fatty acid-based lipid infusion in patients with chronic plaque psoriasis: Results of a double-blind, randomized, placebo-controlled, multicenter trial. J Am Acad Dermatol 1998; 38: 539-547
- 166. McDonald J.W.D., Ali M., Morgan E., Townsend E.R., Cooper J.D.: Thromboxane synthesis by sources other than platelets in association with compenent-induced pulmonary leukostasis and pulmonary hypertension in sheep. Circ Res 1983; 52: 1-6
- 167. McKendry M, McGloin H, Saberi D, Caudwell L, Brady AR, Singer M: Randomised controlled trial assessing the impact of a nurse delivered, flow monitored protocol for optimisation of circulatory status after cardiac surgery. BMJ. 2004 Jul 31; 329(7460): 258
- 168. McLennan PL, Pridle TM, Abeywardena MY, Charnock JS.: Comperative efficacy of n-3 and n-6 polyunsaturated fatty acids in modulating ventricular fibrillation threshold in marmoset monkeys. Am J Clin Nutr 1993; 58 (5): 666-669
- 169. McLoughlin TM, Fontana JL, Alving B, Mongan PD, Bünger R.: Profound normovolemic hemodilution: hemostatic effects in patients and in a porcine model. Anesth Analg 1996; 83: 459-465
- 170. Meldrum D.R., Cleveland Jr J.C., Cain B.S., Meng X., Harken A.H.: Increased myocardial tumor necrosis factor-alpha in a crystalloid-perfused model of cardiac ischemia-reperfusion injury. Ann Thorac Surg 1998; 65: 439-443
- 171. Meldrum D.R., Donnahoo K.K.: Role of TNF in mediating renal insufficiency following cardiac surgery: evidence of a postbypass cardiorenal syndrome. J Surg Res 1999; 85: 185-199
- 172. Meldrum D.R., Meng X., Dinarello C.A., Ayala A., Cain B.S., Shames B.D., Ao L., Banerjee A., Harken A.H.: Human myocardial tissue TNF alpha expression following acute global ischemia in vivo. J Mol Cell Cardiol 1998; 30: 1683-1689
- 173. Meldrum D.R.: Tumor necrosis factor in the heart. Am J Physiol 1998; 274: 577-595
- 174. Melin T, Nilsson A: Delta-6-desaturase and delta-5-desaturase in human Hep G2 cells are both fatty acid interconversion rate limiting and are upregulated under essential fatty acid deficient conditions. Prostaglandins Leukot Essent Fatty Acids. 1997 Jun; 56(6): 437-442
- 175. Menasche P, Haydar S, Peynet J, Du Buit C, Merval R, Bloch G, Piwnica A, Tedgui A: A potential mechanism of vasodilatation after warm heart surgery: the temperature-dependent release of cytokines. J Thorac Cardiovasc Surg 1994; 107: 293-299
- 176. Metcalf RG, James M, Gibson R, Edwards J, Stubberfield J, Stuklis R, Roberts-Thomson K, Young G, Cleland L: Effects of fish-oil supplementation on myocardial fatty acids in humans. Am J Clin Nutr 2007; 85: 1222-1228
- 177. Mezzetti A, Lapenna D, Pierdomenica SD, Di Giammarco G, Bosco G, Di Ilio C, Santarelli P, Calafiore AM, Cuccurullo F.: Myocardial antioxidant defenses during cardiopulmonary bypass. J Card Surg 1993; 8: 167-171

- 178. Michard F, Alaya S, Zarka V, Bahloul M, Richard C, Teboul JL.: Global enddiastolic volume as an indicator of cardiac preload in patients with septic shock. Chest 2003; 124 (5): 1900-1908
- 179. Michard F, Zarka V, Alaya S, Sakka S, Klein M.: Better characterization of acute lung injury/ARDS using lung water. Chest 2004; 125: 1166-1167
- 180. Mitchell JP, Schuller D, Calandrino FS, Schuster DP: Improved outcome based on fluid management in critically ill patients requiring pulmonary artery catheterization. Am Rev Respir Dis. 1992 May; 145(5): 990-998
- 181. Moerer O., de Rossi L., Rossaint R., Burchardi H.: Sepsis Epidemiologie und ökonomische Aspekte. Intensiv- und Notfallbehandlung 2003; 28 (1): 4-19
- 182. Mojcik CF, Levy JH: Aprotinin and the systemic inflammatory response after cardiopulmonary bypass. Ann Thorac Surg. 2001 Feb; 71(2): 745-754
- 183. Moncada S., A. Higgs: The L-arginine nitric oxide pathway. N Engl J Med 1993; 329: 2002-2012
- 184. Montuschi P, Barnes PJ, Roberts LJ 2nd: Isoprostanes: markers and mediators of oxidative stress. FASEB J. 2004 Dec; 18(15): 1791-1800
- 185. Moore F.D. Jr, Warner K.G., Assousa S., et al.: The effects of complement activation during cardiopulmonary bypass: attenuation by hypothermia, heparin and hemodilution. Ann Surg 1988; 208: 95-103
- 186. Moore KL, Andreoli SP, Esmon NL, Esmon CT, Bang NU.: Endotoxin enhanes tissue factor and suppresses thrombomodulin expression of human vascular endothelium in vitro. J Clin Invest 1987; 79: 124-130
- 187. Morgan JH 3rd, Gambin TC, Adkins JR, Groves JR, Dalton ML, et al.: Norepinephrine is a more potent inhibitor of tumor necrosis factor over a range of doses than dopamine. Am Surg 2004; 70 (6): 526-528
- 188. Mori TA, Watts GF, Burke V, Hilme E, Puddey IB, Beilin LJ. Differential effects of eicosapentaenoic acid and docosahexaenoic acid on vascular reactivity of the forearm microcirculation in hyperlipidemic, overweigt men. Circulation 2000; 102: 1264-1269
- 189. Morrow JD, Awad JA, Boss HJ, Blair IA, Roberts LJ 2nd: Non-cyclooxygenase-derived prostanoids (F2-isoprostanes) are formed in situ on phospholipids. Proc Natl Acad Sci U S A. 1992 Nov 15; 89(22): 10721-10725
- 190. Morrow JD, Awad JA, Wu A, Zackert WE, Daniel VC, Roberts LJ 2nd: Nonenzymatic free radical-catalyzed generation of thromboxane-like compounds (isothromboxanes) in vivo. J Biol Chem. 1996 Sep 20; 271(38): 23185-23190
- 191. Morrow JD, Chen Y, Brame CJ, Yang J, Sanchez SC, Xu J, Zackert WE, Awad JA, Roberts LJ 2nd.: The isoprostanes: unique prostaglandin-like products of free radical-initated lipid peroxidation. Drug Metab Rev 1999; 31: 117-139
- 192. Morrow JD, Hill KE., Burk RF., Nammour TM., Badr KF, Roberts LJ 2nd.: A series of prostaglandin F2-like compounds are produced in vivo in humans by a non-cyclooxygenase free radical catalyzed mechanism. Proc Natl Acad Sci USA 1990; 87: 9383–9387

- 193. Morrow JD, Minton TA, Mukundan CR, Campbell MD, Zackert WE, Daniel VC, et al.: Free radical induced generation of isoprostanes in vivo: Evidence for the formation of Dring and E-ring isoprostanes. J Biol Chem 1994; 269: 4317–4326
- 194. Morrow JD, Roberts LJ 2nd, Daniel VC, Mirotchnechenko O, Swift L, Burk RF.: Comparison of the formation of D2/E2-isoprostanes to F2-isoprostanes in vitro and in vivo: effect of oxygen tension and glutathione. Arch Biochem Biophys 1998; 353: 160–171
- 195. Morrow JD, Roberts LJ 2nd.: The isoprostanes: unique bioactive products of lipid peroxidation. Prog Lipid Res 1997; 36: 1-21
- 196. Muckart D.J., S. Bhagwanjee: American College of Chest Physicians/Society of Critical Care Medicine Consensus Conference definitions of the systemic inflammatory response syndrome and allied disorders in relation to critically injured patients. Crit. Care Med. 1997; 25: 1789-1795
- 197. Murphy GJ, Angelini GD: Side effects of cardiopulmonary bypass: what is the reality? J Card Surg. 2004 Nov-Dec; 19(6): 481-488
- 198. Mythen MG, Webb AR.: Perioperative plasma volume expansion reduces the incidence of gut mucosal hypoperfusion during cardiac surgery. Arch Surg 1995; 130 (4): 423-9
- 199. Nakamura K, Kariyazono H, Komokata T, et al. : Influence of preoperative administration of ω -3 fatty acid-enriched supplement on inflammatory and immune responses in patients undergoing major surgery for cancer. Nutrition 2005; 21: 639-649
- 200. Nardini M, D'Aquino M, Tomassi G, et al: Dietary fish oilenhances plasma and LDL oxidative modification in rats. J Nutr Biochem 1995; 6:474-480
- 201. Nau S, Beck C, Sturm G, Fürst P.: Metabolic alteration in rat intestinal mucosa following parenteral N-3 fatty acid administration. Clin Nutr 1992; 11 (Suppl.): O.26 (Abstract)
- 202. Nau S, Hirschmüller-Ohmes I, Sturm G, Fürst P.: The influence of parrenteral n-3 fatty acids on nitrogen and lipid metabolism in rats. Am J Clin Nutr 1993; 57: (Suppl.): 821S-822S
- 203. Nelson GJ, Schmidt PS, Bartolini GL, Kelley DS, Kyle D: The effect of dietary docosahexaenoic acid on platelet function, platelet fatty acid composition, and blood coagulation in humans. Lipids. 1997 Nov; 32(11): 1129-1136
- 204. Nilsson L., Kulander L., Nyström S.O., et al. Endotoxins in cardiopulmonary bypass. J Thorac Cardiovasc Surg 1990; 100: 777-780
- 205. North JA, Spector AA, Buettner GR.: Cell fatty acid compositionaffects free radical formation during lipid peroxidation. Am J Physiol 1994; 267: 177-188
- 206. Nugteren DH, Hazelfhof E.: Isolation of properties of intermediates in prostaglandin biosynthesis. Biochem Biophys Acta 1973; 326: 448–461
- 207. Obata T, Nagakura T, Masaki T, Maekawa K, Yamashita K.: Eicosapentaenoic acid inhibits prostaglandin D2 generation by inhibiting cyclo-oxygenase-2 in cultured human mast cells. Clinical and Experimental Allergy 1999; 29: 1129-1135
- 208. Ohri S.K., Bjarnason I., Pathi V., et al.: Cardiopulmonary bypass impairs small intestinal transport and increases gut permeability. Ann Thorac Surg 1993; 55: 1080-1086

- 209. Ohzato H., Yoshizaki K., Nishimoto N., et al.: Interleukin-6 as a new indicator of inflammatory status: detection of serum levels of interleukin-6 and C-reactive protein after surgery. Surgery 1992; 111: 201-209
- 210. Oudemans-van Straaten H.M., Jansen P.G.M., te Velthuis H., et al.: Increased oxygen consumption after cardiac surgery is associated with the inflammatory response to endotoxemia. Intensive Care Med 1996; 22: 294-300
- 211. Paparella D, Osman O, Qing H, et al.: The effects of high-dose heparin on inflammatory and coagulation parameters following cardiopulmonary bypass. Blood Coagulation and Fibriolysis 2005; 16: 323-328
- 212. Paparella D, Yau TM, Young E: Cardiopulmonary bypass induced inflammation: pathophysiology and treatment. An update. Eur J Cardiothorac Surg. 2002 Feb; 21(2): 232-44
- 213. Pearson P.J., Lin P.J., Schaff H.V.: Global myocardial ischemia and reperfusion impair endothelium-dependent relaxations to aggregating platelets in the canine coronary artery: a possible cause of vasospasm after cardiopulmonary bypass. J Thorac Cardiovasc Surg 1992; 103: 1147-1154
- 214. Peters DC., Noble S.: Aprotinin: an update of its pharmacology and therapeutic use in open heart surgery and coronary artery bypass surgery. Drugs 1999; 57: 233-260
- 215. Peters J, Dehnen-Seipel .: Herzschrittmacher in der perioperativen Phase. Anästhesist 1985; 34: 174-183
- 216. Picone AL, Lutz CJ, Finck C, Carney D, Gatto LA, Paskanik A, Searles B, Snyder K, Nieman G.: Multiple sequential insults cause post-pump syndrome. Ann Thorac Surg 1999; 67: 978-985
- 217. Pintar T., Collard C.D.: The systemic inflammatory response to cardiopulmonary bypass. Anesthesiool Clin North America 2003; 21 (3): 453-464
- 218. Polonen P, Ruokonen E, Hippeläinen M, Pöyhönen M, Takala J: A prospective, randomized study of goal-oriented hemodynamic therapy in cardiac surgical patients. Anesth Analg. 2000 May; 90(5): 1052-1059
- 219. Porter NA, Caldwell SE, Mills KA.: Mechanisms of free radical oxidation of unsaturated lipids. Lipids 1995; 30: 277–290
- 220. Prasad K., Kalra J., Bharadwaj B., et al.: Increased oxygen free radical activity in patients on cardiopulmonary bypass undergoing aortocoronary bypass surgery. Am Heart J 1992;123: 37-45
- 221. Prasad K., Kalra J., Chaudhary A.K., et al.: Polymorphonuclear leukocyte activation and cardiac function at organ and cellular level. Am Heart J 1990; 119: 538-550
- 222. Pratico D, Clark CM, Liun F, Lee VY, Trojanowski JQ.: Increase of brain oxidative stress in mild cognitive impairment: a possible predictor of Alzheimer disease. Arch Neurol 2002; 59: 972–976
- 223. Pratico D, Iuliano L, Basili S, Ferro D, Camastra C, FitzGerald GA, Violi F.: Enhanced lipid peroxidation in hepatic cirrhosis. J Invest Med 1998; 46: 51–57
- 224. Preissner KT, Nawroth PP, Kanse SM.: Vascular protease receptors: integrating haemostasis and endothelial cell functions. J Pathol 2000; 190: 360-372

- 225. Pretorius M, McFarlane JA, Vaughan DE, Brown NJ, Murphey LJ: Angiotensin-converting enzyme inhibition and smoking potentiate the kinin response to cardiopulmonary bypass. Clin Pharmacol Ther. 2004 Oct; 76(4): 379-387
- 226. Ramdin L, Perks B, Sheron N, Shute JK.: Regulation of interleukin-8 binding and function by heparin and α2-macroglobulin. Clin Exp Allergy 1998; 28: 616-624
- 227. Raschke P., Becker B.F.: Adenosine and PAF dependent mechanisms lead to myocardial reperfusion injury by neutrophils after brief ischaemia. Cardiovasc Res 1995; 29: 569-576
- 228. Ratliff N.B., Young W.G. Jr, Hackel D.B., Mikat E., Wilson J.W.: Pulmonary injury secondary to extracorporeal circulation: an ultrastructural study. J Thorac Cardiovasc Surg 1972; 65: 425-432
- 229. Reinhart K, Menges T, Gardlund B, et al.: Randomized, placebo-controlled trial of the anti-tumor necrosis factor antibody fragment afelimonmab in hyperinflammatory response during severe sepsis: The RAMSES Study. Crit Care Med 2001; 29: 765-769
- 230. Replogle R.L., Gazzaniga A.B., Gross R.E.: Use of corticosteroids during cardiopulmonary bypass: possible lysosome stabilization. Circulation 1966; 33(suppl I): I-86-91
- 231. Reuter DA, Felbinger TW, Moerstedt K, Kilger E, Weis F, Goetz AE.: Intrathoracic blood volume index by thermodilution for preload monitoring after cardiac surgery. J Cardiothorac Vasc Anesth 2002; 16 (2): 191-195
- 232. Richieri GV, Kleinfeld AM.: Free fatty acid perturbation of transmembrane signaling in cytotoxic T lymphocytes. J Immunol 1989; 143: 2302-2310
- 233. Riddington DW, Venkatesh B, Boivin CM, Bonser RS, Elliott TS, Marshall T, Mountford PJ, Bion JF: Intestinal permeability, gastric intramucosal pH, and systemic endotoxemia in patients undergoing cardiopulmonary bypass. JAMA 1996 Apr 3; 275(13): 1007-12
- 234. Riewald M; Petrovan RJ, Donner A, Mueller BM, Ruf W.: Activation of endothelial cell protease activated receptor 1 by the protein C pathway. Science 2002; 296: 1880-1882
- 235. Rinder C.S., Bonan J.L., Rinder H.M., et al.: Cardiopulmonary bypass induces leukocyte adhesion. Blood 1992; 79: 1201-1205
- 236. Röntgen P, Sablotzki A, Simm A, Silber RE, Czeslick E.: Effect of catecholamines on intracellular cytokine synthesis in human monocytes. European Cytokine Network 2004; 15 (1): 14-23
- 237. Roulet M, Frascarolo Ph, Pilet M, Chapius G.: Effects of intravenously infused fish oil on platelet fatty acid phospholipid composition on platelet function in postoperative trauma. J Parenteral and Enteral Nutr 1997; 21: 296-301
- 238. Ryan TA, Rady MY, Bashour CA, Leventhal M, Lytle B, Starr NJ.: Predictors of outcome in cardiac surgical patients with prolonged intensive care stay. Chest 1997; 112 (4): 1035-1042
- 239. Sabater J, et al: Effects on hemodynamics and gas exchange of omega-3 fatty acidenriched lipid emulsion in acute respiratory distress syndrome (ARDS): a prospective, randomized, double-blind, paralles group study. Lipids in Health and Disease 2008; 7: 39

- 240. Sakka SG, Bredle DL, Reinhart K, Meier-Hellmann A.: Comparison between intrathoracic blood volume and cardiac filling pressure in the early phase of hemodynamic instability of patients with sepsis or septic shock. J Crit Care 1999; 14 (2): 78-83
- 241. Sakka SG, Ruhl CC, Pfeiffer UJ, Beale R, McLuckie A, Reinhard K, Meier-Hellmann A.: Assessment of cardiac preload and extravascular lung water by single transpulmonary thermodilution. Intensive Care Med 2000; 26: 180-187
- 242. Sanders TA, Hinds A.: The influence of a fish oil high in docosahexaenoic acid on plasma lipoprotein and vitamin E concentrations and haemostatic function in healthy male volunteers. Br J Nutr 1992; 68: 163-173
- 243. Sawazaki S, Hamazaki T, Yazawa K, Kobayashi M.: The effect of docosahexaenoic acid on plasma catecholamine concentrations and glucose tolerance during long-lasting psychological stress: a double-blind placebo-controlled study. J Nutr Sci Vitaminol 1999; 45: 655-665
- 244. Schaafsma D, Gosens R, Bos IS, Meurs H, Zaagsma J, Nelemans SA: Role of contractile prostaglandins and Rho-kinase in growth factor-induced airway smooth muscle contraction. Respir Res. 2005 Jul 27; 6: 85
- 245. Schäfer et al.: Enhancement of Interleukin 2 production following parenteral use of a lipid emulsion containing fish oil. Clin Nutr 1995; 14 (Abstract)
- 246. Schiffrin EL.: Vascular and cardiac benefits of angiotensin receptor blockers. Am J Med 2002; 113: 409-418
- 247. Schrepf R, Limmert T, Claus Weber P, Theisen K, Sellmayer A: Immediate effects of n-3 fatty acid infusion on the induction of sustained ventricular tachycardia. Lancet. 2004 May 1; 363(9419): 1441-1442
- 248. Schricker.: Bedeutung der Fette als Energieträger, Membranbausteine und Immunmodulatoren in der parenteralen Ernährung. Anästhesiol Intensivmed Notfallmed Schmerzther 1993; 28: 240-243
- 249. Schwedhelm E, Bartling A, Lenzen H, Tsikas D, Maas R, Brummer J, Gutzki FM, Berger J, Frohlich JC, Boger RH: Urinary 8-iso-prostaglandin F2 alpha as a risk marker in patients with coronary heart disease: a matched case-control study. Circulation 2004 Feb 24; 109 (7): 843-848
- 250. Sellmayer A, Theisen K, Weber PC: Omega-3 fatty acids after myocardial infarct: decreasing mortality by anti-arrhythmia effects. Dtsch Med Wochenschr. 2000 Dec 15; 125(50): 1542-1546
- 251. Sellmayer A, Witzgall H, Lorenz RL, Weber PC: Effects of dietary fish oil on ventricular premature complexes. Am J Cardiol. 1995 Nov 1; 76(12): 974-977
- 252. Senkal M, Kemen M, Homann HH, Eickhoff U, Baier J, Zumtobel V.: Modulation of postoperative immune response by enteral nutrition with a diet enriched with arginine, RNA and omega-3 fatty acids in patients with upper gastrointestinal cancer. European Journal of Surgery 1995; 161: 115-122
- 253. Shahar E, Folsom AR, Wu KK, Dennis BH, Shimakawa T, Conlan MG, Davis CE, Williams OD: Associations of fish intake and dietary n-3 polyunsaturated fatty acids with a

- hypocoagulable profile. The Atherosclerosis Risk in Communities (ARIC) Study. Arterioscler Thromb. 1993 Aug; 13(8): 1205-1212
- 254. Shastri KA, Logue GL, Rehman S, Raza S.: Complement activation by heparin-protamin complexes during cardiopulmonary bypass: Effect of C4A null allelle. J Cardiothorac Cardiovasc Surg 1997; 114: 482-488
- 255. Shoemaker WC, Appel PL, Kram HB, Waxman K, Lee TS: Prospective trial of supranormal values of survivors as therapeutic goals in high-risk surgical patients. Chest. 1988 Dec; 94(6): 1176-1186
- 256. Simopoulos et al.: Essentiality of and recommended dietary intakes for omega-6 and omega-3 fatty acids. Nutr Metab 1999; 43: 127-130
- 257. Singer P, Melzer S, Goschel M, Augusin S. Fish oil amplifies the effect of propranolol in mild essential hypertension. Hypertension 1990; 16: 682-691
- 258. Smith PK, Muhlbaier LH.: Arotinin: Safe and effective only with the full-dose regimen. Ann Thorac Surg 1996; 62: 1575-1577
- 259. Sperling et al.: The effects of n-3 polyunsaturated fatty acids on the generation of platelet-activating factor- acether by human monocytes. J Immunol 1987; 139: 4186-4191
- 260. Spiess BD, Ley C, Body SC, et al.: Hematocrit value on intensive care unit entry influences the frequency of Q-wave myocardial infarction after coronary artery bypass grafting. J Thorac Cardiovasc Surg 1998; 116: 460-467
- 261. Standl T, Burmeister MA, Schroeder F, Currlin E, Schulte am Esch J, Freitag M.: Hydroxyethyl starch (HES) 130/0.4 provides larger and faster increases in tissue oxygen tension in comparison with prehemodilution values than HES 70/0.5 or HES 200/0.5 in volunteers undergoing acute normovolemic hemodilution. Anest Analg 2003, 96: 936-943
- 262. Stenson WF, Cort D, Rodgers J, Buradoff R, Gramlich TL, Beeken W.: Dietary supplementation with fish oil in ulcerative colites. Ann Intern Med 1992; 116: 609-614
- 263. Strauss RG.: Volume replacement and coagulation: A comprehensive review. J Cardiothorac Vasc Anesth 1988; 2: 24-32
- 264. Suchner U, Katz D, Fürst P, Beck K, Felbinger T, Senftleben U, Thiel M, Goetz A, Peter K.: Effects of intravenous fat emulsions on lung function in patients with acute respiratory distress syndrome or sepsis. Crit Care Med 2001; 29 (8): 1569-1574
- 265. Surette ME, Krump E, Picard S, Borgeat P.: Activation of leukotriene synthesis inhuman neutrophils by exogenous arachidonic acid: inhibition by adenosin A_{2a} receptor agonists and crucial role of autocrine activation by leukotriene B₄. Mol Pharmacol 1999; 56: 1055-1062
- 266. Suzukawa M, Abbey M, Clifton R et al.: Enhanced capacity of n-3 fatty acid-enriched macrophages to oxidize low density lipoprotein: Mechanisms and effects of antioxidant vitamins. Atherosclerosis 1996; 124: 157-169
- 267. te Velthuis H, Jansen PGM, Oudemans-van Straaten HM, et al.: Circulating endothelin in cardiac operations: influence of blood pressure and endotoxin. Ann Thorac Surg 1996; 61: 904-908
- 268. Teoh K.H., Bradley C.A., Gauldie J., Burrows H.: Steroid inhibition of cytokine-mediated vasodilation after warm heart surgery. Circulation 1995; 92(suppl II): II-347-353

- 269. Tepaske R, Velthuis H, Ouemans-van Straaten H, Heisterkamp S, Van Deventer S, Ince C, Eysman L, Kesecioglu J.: Effect of preoperative oral immune-enhancing nutritional supplement on patients at high risk of infection after cardiac surgery: a randomised placebo-controlled trail. The Lancet 2001, 358: 696-701
- 270. Thies F, Miles EA, et al.: Influence of dietary supplementation with long-chain n-3 or n-6 polyunsaturated fatty acids on blood inflammatory cell populations and functions and on plasma soluble adhesion molecules in healthy adults. Lipids 2001; 36 (11): 1183-1193
- 271. Tilley SL, Coffman TM, Koller BH.: Mixed messages: modulation of inflammation and immune responses by prostaglandins and thromboyanes. Journal of Clinical Investigation 2001; 108: 15-23
- 272. Tong JG et al: Goal-directed intraoperative fluid administration reduces length of hospital stay after major surgery. Anesthesiology 2002; 97: 820-826
- 273. Treib J, Haass A, Pindur G.: Coagulation disorders caused by hydroxyethylstarch. Thromb Haemost 1997; 78: 974-983
- 274. Tsang GM, Allen S, Pagano D, Wong C, Graham TR, Bonser RS.: Pentoxifylline preloading reduces endothelial injury and permeability in cardiopulmonary bypass. ASAIO J 1996; 42: M 429-434
- 275. Tsekos E, Reuter C, Stehle P, Boeden G.: Perioperative administration of parenteral fish oil supplements in a routine clinical setting improves patient outcome after major abdominal surgery. Clinical Nutrition 2004; 23 (4): 755-756
- 276. Tuman KJ, McCarthy RJ, March RJ, Guynn TP, Ivankovich AD: Effects of phenylephrine or volume loading on right ventricular function in patients undergoing myocardial revascularization. J Cardiothorac Vasc Anesth. 1995 Feb; 9(1): 2-8
- 277. Tyrrell DJ, Home AP, Holme KR, Preuss JM, Page CP.: Heparin in inflammation: potential therapeutic applications beyond anticoagulation. Adv Pharmacol 1999; 46: 151-208
- 278. Ulus AT, Aksoyek A, Ozkan M, Katircioglu SF, Basu S.: Cardiopulmonary bypass as a cause of free radical-induced oxidative stress and enhanced blood-borne isoprostanes in humans. Free Rad Biol Med 2003; 34 (7): 911-917
- 279. Utley J.R.: Pathophysiology of cardiopulmonary bypass: current issues. J Card Surg 1990; 5: 177-189
- 280. Vincent JL, Bihari DJ, Suter PM, Bruining HA, White J, Nicolas-Chanoin MH, Wolff M, Spencer RC, Hemmer M: The prevalence of nosocomial infection in intensive care units in Europe. Results of the European Prevalence of Infection in Intensive Care (EPIC) Study. EPIC International Advisory Committee. JAMA. 1995 Aug 23-30; 274(8): 639-644
- 281. Wachtfogel YT, Kucich U, Hack CE, Gluszko P, Niewiarowski S, Colman RW, Edmunds LHJ.: Aprotinin inhibits the contact, neutrophil, and platelet activation systems during simulated extracorporeal perfusion. J Thorac Cardiovasc Surg 1993; 106: 1-9
- 282. Wan S, LeClerc J.L., Vincent J.L.: Inflammatory response to cardiopulmonary bypass. Mechanisms involved and possible therapeutic strategies. Chest 1997; 112: 676-692

- 283. Wan S, LeClerc JL, Schmartz D, Barvais L, Huynh CH, Deviere J, DeSmet JM, Vincent JL.: Hepatic release of interleukin-10 during cardiopulmonary bypass in steroid treated patients. Am Heart J 1997; 133: 335-339
- 284. Wan S., DeSmet J.M., Barvais L., Goldstein M., Vincent J.L., LeClerc J.L.: Myocardium is a major source of proinflammatory cytolines in patients undergoning cardiopulmonary bypass. J Thorac Cardiovasc Surg 1996; 112: 806-811
- 285. Wan S., LeClerc J.L., Vincent J.L.: Cytokine responses to cardiopulmonary bypass: lessons learned from cardiac transplantation. Ann Thorac Surg 1997; 63: 269-276
- 286. Wan S., LeClerc JL, Huynh C., Schmartz D., DeSmet J.M., Yim A.P., Vincent J.L.: Does steroid pre-treatment increase endotoxin release during clinical cardiopulmonary bypass. J Thorac Cardiovasc Surg 1999; 117: 1004-1008
- 287. Wan S., Marchant A., DeSmet J-M., Antoine M., Zhang H., et al.: Human cytokine responses to cardiac transplantation and coronary artery bypass grafting. J Thorac Cardiovasc Surg 1996; 111: 469-477
- 288. Warren BB, Durienx ME.: Hydroxyethylstarch: Safe or not? Anesth Analg 1997; 84;: 206-212
- 289. Weber C., Springer T.A.: Neutrophil accumulation on activated, surface-adherent platelets in flow is mediated by interaction of Mac-1 with fibrinogen bound to alpha IIb beta3 and stimulated by platelet-activating factor. J Clin Invest 1997; 100: 2085-2093
- 290. Weber PC, Fischer S, von Schacky C, Lorenz R, Strasser T.: Dietary omega-3 polyunsaturated fatty acids and eicosanoid formation in man. In: Simopoulos AP (Hrsg.): Health effects of polyunsaturated fatty acids in seafoods. Academic Press, Orlando 1986; 49-60
- 291. Weerasinghe A, Taylor KM.: The platelet in cardiopulmonary bypass. Ann Thorac Surg 1998;66 (6): 2145-2152
- 292. Wendel HP, Heller W., Michel JI, Mayer G., Ochsenfahrt C., Graeter U., Schulze J., Hoffmeister HM, Hoffmeister HE.: Lower cardiac troponin T levels in patients undergoing cardiopulmonary bypass and receiving high-dose aprotinin therapy indicate reduction of perioperative myocardial damage. J Thorac Cardiovasc Surg 1995; 109: 1164-1172
- 293. Westhuyzen J, Cochrane AD, Tesar PJ, Mau T, Cross DB, Frenneaux MP, Khafagi FA, Fleming SJ.: Effect of preoperative supplementation with alpha-tocopherol and ascorbic acid on myocardial injury in patients undergoing cardiac operations. J Thorac Cardiovasc Surg 1997; 113: 942-948
- 294. Wiesenack C, Prasser C, Keyl C, Rodig G.: Assessment of intrathoracic blood volume as an indicator of cardiac preload: single transpulmonary thermodilution technique versus assessment of pressure preload parameters derived from a pulmonary artery catheter. J Cardiothorac Anesth 2001; 15 (5): 584-588
- 295. Wolfram.: Bedeutung der ω -3-Fettsäuren in der Ernährung des Menschen. Ernährungs-Umschau 1989; 36: 319-330
- 296. Wu et al.: Immunologic effects of marine- and plant-derived n-3 polyunsaturated fatty acids in nonhuman primates. Am J Clin Nutr 1996; 63: 273-280

- 297. Wu WC, Rathore SS, Wang Y, Radford MJ, Krumholz HM.: Blood transfusion in elderly patients with acute myocardial infarction. N Engl J Med 2001; 345: 1230-1236
- 298. Yanagisawa M., H. Kurihara, S. Kimura, Y. Tomobe, et al.: A novel potent vasoconstrictor peptide produced by vascular endothelial cells. Nature 1988; 332: 411-415
- 299. Zehr K.J., Poston R.S., Lee P.C., et al.: Platelet activating factor inhibition reduces lung injury after cardiopulmonary bypass. Ann Thorac Surg 1995; 59: 328-335

9. Anhang

9.1. Studienzeitplan

| Studienzeitplan | | | | | | | | | | | | | | | | | |
|-----------------|------|------|-------|----------|--------|---------------------------------|-----|----------|------|-------|---------|-----|---------|-----|-----------|------------|------------|
| | | | | | | | | <u> </u> | | | | | | | | | |
| | | | | | | Phase 1 Phase 2 | | | Phas | se 3 | | | | | r Phase 4 | | |
| | | | | | | ******************************* | | | | | | vor | HLM | wäh | rend | 30 min | 60 min |
| | | | | | | | | | | | | | | HLN | Л | nach HLM | nach HLM |
| Studien | med | dika | tion | | | | | | X | | X | | X | | | | |
| Blutentr | nahr | ne | | | | | X | | | | | • | X | | | | |
| PiCCO- | Mes | sur | ng | | | | | | | | | | X | | | X | X |
| Bilanzie | erun | g | | | | | | | | | | | Х | | Х | Х | Х |
| Abschn | itt | | | | | | | | Α | | | В | | | | | |
| | | Pha | ase 4 | · / 5 (S | Std na | ach (| OP) | | | | Phase 6 | | | | | | |
| Ende | 6h | 8h | 16h | 24h | Phas | se 5 | 32h | 44h | 48h | ICU | ICU | | ICU | | post-ICl | J post-ICU | Hospital |
| der OP | | | | | | | | | | Tag 4 | Tag | 5-8 | Entlass | ung | Tag 1 | Tag 2-10 | Entlassung |
| | | | | |) | X | | | | | | | | | | | |
| | Х | | | Х | | | | | Х | | | | | | | | |
| | | Х | Х | Х | | | Х | Х | Х | Х | Х | | | | | | |
| х | х | Х | Х | х | | | Х | Х | Х | | | | | | | | |
| | С | | | | | | | | | | | D | | | | | |

| Studienabschnitt A | Phase 1 | Phase 2 | Phase 3 | |
|--|------------|--------------------|---------------|--|
| | Einschluss | 48 - 24 Std vor OP | 24 Std vor OP | |
| | | | | |
| Patientenaufklärung + Einwilligung | X | | | |
| Kontrolle der Ein- und Ausschlusskriterien | X | | | |
| Demographische Daten | X | | | |
| Körperliche Untersuchung | X | | | |
| Erhebung der Krankengeschichte | X | | | |
| Bekannte Vorerkrankungen | X | | | |
| Medikamentenänderung | | X | X | |
| Studienmedikation | | x | X | |
| Vitalfunktionen vor und nach Infusion | X | X | X | |
| Injektionsnebenwirkungen nach Infusion | | X | X | |
| Blutwerte | X | | | |
| Anästhesierisiko | X | | | |
| Higgins score | X | | | |
| 12-Kanal-EKG | X | | | |
| Adverse event Dokumentation | X | X | X | |
| | | | | |

| Studienabschnitt B | vor HLM | während HLM | 30 min nach HLM | 60 min nach HLM |
|-------------------------------|---------|----------------|--------------------|--------------------|
| | | | | |
| Flüssigkeitsbilanz | X | х | | |
| Medikamentenänderung | X | х | X | X |
| Studienmedikation | X | | | |
| Vitalfunktionen | X | | | |
| Blutwerte | X | | | |
| Anästhesieeinleitung | X | | | |
| Blutgasanalyse | X | х | х | х |
| Beatmungsparameter | | | х | х |
| Katecholamingabe | X | Х | Х | х |
| EKG-ST-Strecken Dokumentation | | | Х | х |
| Körpertemperatur | X | Х | х | х |
| Hämodynamikparameter / PICCO | x | | x | x |
| Adverse event Dokumentation | X | х | х | х |

| Studienabschnitt C | OP | Phase 4 | | | Phase 5 | | | | |
|--------------------------------------|------|----------------|-----|------|----------------|-----|------|------|------|
| | Ende | (Std. nach OP) | | | (Std. nach OP) | | | | |
| | | 6 h | 8 h | 16 h | 24 h | 0 h | 32 h | 44 h | 48 h |
| | | | | | | | | | |
| OP-Daten | X | | | | | | | | |
| Narkose Medikamente | X | | | | | | | | |
| Volumenbilanz | X | | X | х | | | х | х | X |
| Pacer | х | | x | х | х | | х | X | X |
| Medikamentenänderung | | х | X | х | X | | х | х | х |
| Studienmedikation | | | | | | X | | | |
| Vitalfunktionen | | х | | | | X | | | х |
| Blutwerte | | х | | | X | | | | х |
| Beatmungsparameter | | х | | х | X | | х | X | X |
| Katecholamingabe | | | X | х | х | | х | х | x |
| Blutgasanalyse | | х | | х | х | | х | х | х |
| Intensiv-Verlegbarkeit | | | | х | X | | х | X | х |
| Scores (TISS/SAPS II) | | | | | X | | х | X | |
| Hämodynamikparameter / PICCO | | | X | х | X | | х | X | X |
| Injektionsnebenwirkung nach Infusion | | | | | X | | | | X |
| Adverse event Dokumentation | | х | х | х | х | | х | Х | X |
| | | | | | | | | | |

| Studienabschnitt D | Intensiv | Intensiv | Intensiv | post- | post | Kranken- |
|---|----------|----------|------------|----------|----------|------------|
| | Tag 4 | Tag 5-8 | Entlassung | Intensiv | Intensiv | haus |
| | | | | Tag 1 | Tag 2 | Entlassung |
| | | | | | | |
| Flüssigkeitsbilanz | X | X | | | | |
| Krankenhausentlassbarkeit | | | | X | X | |
| EKG-ST-Strecken Dokumentation | | | | х | | |
| Beatmung | | | | х | | |
| Medikamentenänderung | X | Х | x | Х | Х | |
| Vitalfunktionen | X | Х | | | | |
| Blutwerte | | | x | | | |
| Wundheilung | X | Х | x | Х | | |
| Beatmungsparameter | Х | х | | | | |
| Katecholamingabe | X | Х | | | | |
| Blutgasanalyse | Х | Х | | | | |
| Intensiv-Verlegbarkeit | х | Х | | | | |
| Scores (TISS/SAPS II) | х | Х | | | | |
| Hämodynamikparameter / PICCO | X | X | | | | |
| Adverse event Dokumentation | X | X | x | Х | Х | |
| Hämodynamikparameter / PICCO | | | | | | |
| Gesamt-Vertraeglichkeit und -Sicherheit | | | | | | Х |
| | | | | | | |

9.2. Patienteninformation und Einverständniserklärung

Herzklinik der Universität München am Augustinum

Klinik für Anaesthesiologie

Direktor: Prof. Dr. med. Dr. h. c. Klaus Peter

Prüfarzt: PD Dr. Alwin Goetz Tel. Nr.: 089/7097-1850

| | LMU |
|--------------|------------|
| Ludwig | LIVI |
| Maximilians- | |
| Universität | |
| München | |

PATIENTENINFORMATION UND EINVERSTÄNDNISERKLÄRUNG

Sehr geehrte Patientin, sehr geehrter Patient!

Wir begrüßen sie in der Herzklinik der LMU-München am Augustinum.

Wie Ihr Arzt Ihnen mitgeteilt hat, leiden Sie aufgrund verengter Herzkranzgefäße unter einer Sauerstoffmangelversorgung des Herzens welche operativ behandelt muß. lm Verlauf dieser Operation werden Blutkreislauf Sauerstoffversorgung über eine Herz-Lungenmaschine aufrechterhalten. Dieser Vorgang stellt für den Körper eine zusätzliche Belastung dar, weil dadurch entzündliche Vorgänge und eine Aktivierung des Immunsystems ausgelöst werden. Im Verlauf dieser Studie soll untersucht werden, ob das zugelassene Präparat Omegaven-Fresenius diese zusätzliche Belastung vermindern und zur rascheren Stabilisierung Ihres Kreislaufs beitragen kann. Bei Omegaven-Fresenius handelt es sich um eine Infusion basierend auf Fischöl, dessen Bestandteile bekanntermaßen den Herzrhythmus stabilisieren und überschießende Immunreaktionen dämpfen können.

Um die Wirkung dieses Medikamentes nachweisen zu können, wollen wir es gegen ein Scheinmedikament, das kein Fischöl enthält, testen. Aus diesem Grund werden weder Sie noch Ihr Arzt wissen, ob Sie das Fischölpräparat oder das Scheinpräparat (Plazebo) erhalten.

In der folgenden Patienteninformation werden Sie über das Medikament und die Studie informiert.

Titel der Studie: Effect of a perioperative infusion of ω -3 fatty acids on the postoperative systemic inflammation in cardiac surgery patients: A pilot study (Die Wirkung der peri-operativen Infusion von Omega-3-Fettsäuren auf die post-operative systemische

Entzündungsreaktion von herzchirurgischen Patienten: Pilotstudie)

Studiennummer: 01-OMVE-003, Datum:

PATIENTENINFORMATION

1. EINLEITUNG UND NUTZEN DER SUBSTANZ

Omegaven-Fresenius ist ein zugelassenes Präparat, das für die Verabreichung in die Vene vorgesehen ist. Die Infusion dient der Zufuhr von langkettigen Omega-3-Fettsäuren (insbesondere Eicosapentaensäure und Docosahexaensäure). Diese Fettsäuren können, wie aus anderen Studien bekannt ist, den Herzrhythmus positiv beeinflussen, Entzündungsprozesse abschwächen und die Immunreaktion beeinflussen. In Ihrem Fall soll untersucht werden, ob Ihr Zustand durch die Gabe von insgesamt vier (4) Infusionen Omegaven vor, während und nach Ihrer Operation verbessert werden kann.

Omegaven-Fresenius ist eine 10%-ige Fettemulsion, das heißt: 100 ml enthalten 10g Fischöl-Anteile vom Hochseefisch. Zur Verabreichung in die Vene muß das Öl als Emulsion zubereitet sein. Dies geschieht mit Hilfe von Eilezithin (eine aus Eidottern gewonnene Substanz, welche das Entmischen von wässriger und öliger Schicht verhindert). Zum Schutz vor Oxidation der Fettsäuren ist eine geringe Menge an Vitamin E sowie Glyzerin zur Blutverträglichkeit zugesetzt.

Das Scheinpräparat (Plazebo) ist eine 2,5%-ige Fettemulsion, die kein Fischöl sondern Sojaöl (ein aus der Sojabohne gewonnenes Öl) und Eilezithin enthält. Solche Fettemulsionen werden auch, wenn eine natürliche Nahrungsaufnahme nicht möglich ist, zur künstlichen Ernährung über eine Vene verwendet.

Die enthaltenen langkettigen Omega-3-Fettsäuren sind, wenn man sich nicht häufig von Hochseefisch ernährt, nur in geringer Menge im menschlichen Körper vorhanden. Durch die Infusionen kann der Anteil dieser Fettsäuren gesteigert werden. Die Omega-3-Fettsäuren werden rasch in die Membranen von Körperzellen eingebaut und können als Bausteine für andere körpereigene Stoffe dienen. Im Falle einer Entzündung verwendet der Körper als Botenstoffe einer Entzündungsreaktion bestimmte Fettsäuren (in erster Linie Arachidonsäure), die in der Membran von Körperzellen vorhanden sind als Bausteine. Die Omega-3-Fettsäuren aus dem Fischöl können ebenfalls als Bausteine für Botenstoffe einer Entzündungsreaktion dienen. Der Unterschied zu den normalerweise gebildeten Botenstoffen ist, daß die Omega-3-Fettsäuren eine Entzündungsreaktion nicht stark anheizen, sondern diese Reaktion abschwächen.

Ein zusätzlicher Nebeneffekt ist, daß Omega-3-Fettsäuren eine schwach hemmende Wirkung auf die Blutgerinnung haben.

Neben diesen Funktionen der Omega-3-Fettsäuren gibt es noch eine weitere, welche ebenfalls auf dem Einbau dieser Stoffe in die Membran der Herzmuskelzellen beruhen dürfte. Durch die Veränderung in der Membran der Herzmuskelzellen wird der Herzrhythmus positiv beeinflußt.

2. NUTZEN UND ZIEL DER PRÜFUNG

Ziel dieser Studie ist es, die negativen Auswirkungen des gesamten Eingriffs, mit klinischen und biochemischen Untersuchungen aufzuzeigen und den Zustand durch Gabe des Präparates Omegaven-Fresenius zu verbessern.

3. DESIGN DER PRÜFUNG

In diese Studie werden mindestens 40 Patienten eingeschlossen. Die Zuordnung der Patienten zu den einzelnen Prüfmedikationen wurde vor Beginn der Studie durch einen

Zufallsgenerator festgelegt und danach das Medikament verpackt. Da es äußerlich keinen Unterschied zwischen den beiden Medikamenten gibt, weiß also weder Ihr Arzt noch wissen Sie, welche zusätzliche medikamentöse Behandlung Sie bekommen. Ihr Arzt hat jedoch jederzeit die Möglichkeit durch Öffnen eines versiegelten Kuverts Ihre Behandlungsgruppe ausfindig zu machen.

4. RISIKEN DER PRÜFSUBSTANZ(EN) UND DER PRÜFUNG; NUTZEN-RISIKO-ABWÄGUNG

Bei Omegaven-Fresenius handelt es sich um ein zugelassenes Arzneimittel.

Mögliche Nebenwirkungen (Omegaven):

Omegaven-Fresenius kann die Blutungszeit verlängern sowie die Thrombozytenaggregation hemmen. In seltenen Fällen kann ein fischiger Geschmack auftreten. In sehr seltenen Fällen wurde Priapismus (schmerzhafte Dauererektion des männlichen Penis) beobachtet. Durch die Infusion der Studienmedikation (Omega-3-Fettsäuren), wie auch der 2,5%-igen Fettemulsion (Scheinpräparat), kann es in seltenen Fällen zur lokalen Reizung von Venen kommen.

Mögliche Frühreaktionen (Fettemulsionen im Allgemeinen): geringer Temperaturanstieg, Hitzegefühl, Kältegefühl, Schüttelfrost, abnormes Wärmegefühl (Flush) oder Blaufärbung (Zyanose), Appetitlosigkeit, Übelkeit, Erbrechen, Atemnot, Kopf-, Rücken-, Knochen-, Brust- und Lendenschmerzen, Bludruckabfall- oder -anstieg (Hypotonie, Hypertonie), Überempfindlichkeitsreaktionen (z.B. anaphylaktoide Reaktionen, Hautausschläge)

Die Plazebo-Infusion, wurde an freiwilligen gesunden Personen untersucht und in mehreren klinischen Studien an Patienten eingesetzt. Dabei traten keine Nebenwirkungen auf.

Dem möglichen Nutzen durch die Behandlung steht insgesamt ein äußerst geringes Risiko entgegen.

5. PRÜFABLAUF

Bevor Sie in die Studie aufgenommen werden, hat ihr Arzt Ihre Erkrankung genau untersucht, Sie über den Inhalt, das Ziel und den Ablauf der Studie aufgeklärt. Sie konnten alle Ihnen wichtigen Fragen stellen, Sie haben diese Information gelesen und Ihre Einwilligung gegeben.

Im Rahmen der Studie werden Ihnen 4 Infusionen verabreicht (am 2. und 1. Tag vor der Operation, unmittelbar, während der Operation und am 1. Tag nach der Operation). Die ersten beiden Infusionen werden über eine Zeit von 4 Stunden, die letzten beiden über eine Zeit von 24 Stunden verabreicht. Die verabreichte Menge an Omegaven-Fresenius wird Ihrem Körpergewicht angepaßt (z.B. bei 50 kg erhalten Sie 100 ml der Infusion, bei 100 kg die doppelte Menge).

Ihre Verfassung wird auf mehreren Ebenen untersucht werden. Neben den Blutuntersuchungen werden zusätzlich Langzeit-EKG-Untersuchungen (Holter-EKG), immunologische Tests sowie eine Erhebung der Streß-Belastung mittels Fragebogen durchgeführt.

Blutabnahmen erfolgen einmal direkt zu Beginn der Studie, unmittelbar vor der Operation sowie 6 Stunden, 24 Stunden und 48 Stunden nach der Operation und am Tag der Verlegung von der Intensivstation. Insgesamt gibt es, abgesehen von den Blutgasanalysen, sieben (7) Blutabnahmen (siehe Studienübersicht Seite 6). Die Blutabnahmen für die Studie werden bis auf eine Ausnahme gleichzeitig mit den routinemäßig notwendigen Blutabnahmen durchgeführt. Sie werden also keine zusätzlichen Punktionen erhalten. Insgesamt werden Ihnen für die Studie zusätzlich fünf (5) mal 20 ml Blut entnommen. Alle anderen Untersuchungen verlaufen gemäß der üblichen Routine.

6. VERHALTEN DER PATIENTEN WÄHREND DER KLINISCHEN PRÜFUNG

Während der klinischen Prüfung müssen Sie sich genau an die Anweisungen Ihres Arztes halten. Sie müssen pünktlich bei den vorgeschriebenen Untersuchungen anwesend sein. Sie dürfen ohne die Kenntnis und Erlaubnis Ihres Arztes kein Medikament einnehmen: Alkohol und Nikotinmißbrauch sind nicht erlaubt. Ihr behandelnder Arzt wird Ihren Gesundheitszustand genau verfolgen. Ihr Arzt steht Ihnen während Ihrer gesamten Behandlung jederzeit für ausführliche Fragen zur Verfügung. Falls wider Erwarten durch die Behandlung mit der Studienmedikation Nebenwirkungen auftreten, wird Ihr Arzt diese Behandlung absetzen.

7. SCHUTZ PERSONENBEZOGENER DATEN

Alle im Rahmen dieser Studie anfallenden Daten über einzelne Patienten werden nicht mit dem vollen Namen, sondern nur unter Gebrauch der Initialen an den Auftraggeber dieser Studie zur statistischen Bearbeitung weitergegeben. Der abschließende Studienbericht kann veröffentlicht und an die zuständigen Gesundheitsbehörden der Länder geschickt werden, in denen das Arzneimittel zugelassen werden soll. Die Überprüfung der Eintragungen in den Erhebungsbögen mit den Originaldaten in den Krankenakten erfolgt durch eine autorisierte Person der FRESENIUS KABI AUSTRIA GmbH. Es wird Ihnen versichert, daß die personenbezogenen Informationen absolut vertraulich behandelt werden und nicht an die Öffentlichkeit gelangen. Die Einhaltung und korrekte Durchführung der klinischen Prüfung wird durch eine autorisierte Person des Auftraggebers dieser Studie und unabhängige Kontrolleure unter Einhaltung des Datenschutzgesetzes überwacht.

8. PATIENTENVERSICHERUNG

Diese klinische Prüfung wird streng nach internationalen Richtlinien durchgeführt. Während des Untersuchungszeitraumes besteht für Sie selbstverständlich ein verschuldensunabhängiger Versicherungsschutz, wie dies auch aesetzlich (Arzneimittelgesetz) vorgeschrieben ist. Die Versicherung wurde beim HDI Haftpflichtverband der Deutschen Industrie (Versicherungsnummer: 464277) Edelsinnstraße 7 -11, A-1120 Wien, Tel.: 0043-1811320 mit einer pauschalen Deckungssumme von 1 Mio. DM pro Patient abgeschlossen. Sollten Sie sich geschädigt fühlen, können Sie sich auch direkt an diese Versicherung wenden. Der Gesetzgeber verlangt, daß für alle auch noch so unwahrscheinlichen Eventualitäten Vorsorge getroffen wird. Der Versicherungsschutz besteht nur dann sicher, wenn Sie nicht gegen die ausdrücklichen ärztlichen Anweisungen (siehe auch Kapitel 6) vorsätzlich verstoßen haben.

9. ETHISCHE UND GESETZLICHE REGELUNGEN

Diese Studie wird unter Berücksichtigung der Vorschriften des Deutschen Arzneimittelgesetzes, der Richtlinien der Deklaration von Helsinki zur biomedizinischen Forschung am Menschen in seiner aktuellen Version, der Bekanntmachung von Grundsätzen für die ordnungsgemäße Durchführung der klinischen Prüfung von Arzneimitteln sowie der Richtlinien der Europäischen Gemeinschaft durchgeführt. Der Prüfplan zu dieser Studie wurde einem unabhängigen Ethikkomitee (Ethikkommission der Medizinischen Fakultät der Ludwig-Maximilians-Universität München) zur Stellungnahme vorgelegt; diese äußerte keine Bedenken gegenüber dieser klinischen Prüfung.

10. STUDIENVERWEIGERUNG/WIDERRUFSRECHT

Ihre Teilnahme an dieser klinischen Prüfung ist selbstverständlich freiwillig. Sie haben ferner das Recht, jederzeit ohne Angabe von Gründen Ihr Einverständnis zur Teilnahme an dieser Prüfung zu widerrufen. Wenn Sie die Teilnahme an der Studie ablehnen oder die Studie vorzeitig abbrechen, entstehen Ihnen keinerlei Nachteile.

B. EINVERSTÄNDNISERKLÄRUNG

| Ich | _ bestätige durch Unte | erschrift, daß |
|---|--|--|
| Name des Patienten ich mündlich und in verständlicher Form durch die aufkl | _ • | klärenden Arzt |
| Name der Ärztin/des Arztes information (5 Seiten incl. Studienübersicht) über der klinischen Prüfung Studiennummer 01-OMVE- | Wesen, Bedeutung | und Tragweite Fresenius bzw. |
| wurde mir zu einer eingehenden Durchsicht am | ausg | ehändigt. |
| Ich hatte ausreichend Gelegenheit, Fragen zu ste auch während der Studie auf weitergehende Frag Mir wurde weiterhin versichert, daß mir nac Patienteninformation und Einverständniserklärur Original beim Prüfarzt verbleibt. Mir ist bekannt, da Gründen und ohne Nachteile für die weitere Einwilligung zur Teilnahme an dieser Prüfung wide | gen meinerseits eing ch Unterschrift eir ng ausgehändigt v aß ich jederzeit ohne e medizinische Be | gegangen wird. ne Kopie der wird und das e Angaben von |
| Ich bin damit einverstanden, daß meine Krankheitsda Auftraggeber der Studie weitergegeben und dort gespanonymisiert, d.h. nur zusammen mit den Anfangsbu und dem Geburtsdatum erfaßt. Die Daten werden zicherheit des Arzneimittels wissenschaftlich aus Bundesbehörde und die zuständige Ethikkommission weinverstanden, daß im Rahmen der arzneimittelrechtlic Sicherung einer vollständigen und fehlerfreien Übertranichtärztliche Mitarbeiter der FRESENIUS KABI AUS eine Überprüfung der Daten vorzunehmen. | peichert werden. Dies chstaben des Vor- ur zur Beurteilung der V sgewertet und an veitergegeben. Ich bin chen Überwachungsar gung der Studiendate | e Daten werden de Nachnamens Virksamkeit und die zuständige weiterhin damit ufgaben und zuren, ärztliche und |
| Darüber hinaus gebe ich mein Einverständnis, daß dauftraggebers sowie gegenüber staatlichen Gesund Ethikkommission von seiner Schweigepflicht insom Gesundheitsbehörden und Ethikkommission, wenn note klinischen Prüfung erfolgende Aufzeichnung von Krawerden die Aufzeichnungen in der Krankenakte mit Personen, die derartige Kontrollen durchführen, sind gevon Amts wegen zur Verschwiegenheit verpflichtet. Durchführung eines Schwangerschaftstests zu, da kerauen, mit Ausnahme besonderer Fälle, nur durchge wenn vor und einmal monatlich während der klinische einer Schwangerschaft festgestellt hat. Hiermit stimme Prüfung zu. | Iheitsbehörden und oweit entbunden wird wendig, Einsicht in die nkheitsdaten nehmen it den Studiendaten pemäß des Datenschu Als gebärfähige Frauklinische Prüfungen auführt oder fortgesetzt n Prüfung ein Arzt da | der zuständigen d, als Monitor, im Rahmen der können. Dabe verglichen. Die tzgesetzes oder stimme ich der stimme ich der werden dürfen s Nichtvorliegen |
| Ort, Datum Unterschrift des Patienten des Arztes | Ort, Datum | Unterschrift |
| Patientennummer: Patienteninitialen: | | |

10. Danksagung

Herrn Prof. Dr. med. A.E. Goetz für die Überlassung des Themas.

Herrn Dr. med. Matthias Göpfert für die langjährige Betreuung und Hilfe bei der Entstehung dieser Arbeit.

Den Pflegekräften der Herzklinik am Augustinum für Unterstützung und Geduld während meiner Messungen.

Meiner Frau Monika für viel Geduld und unermüdlicher Unterstützung.

11. Lebenslauf

Zur Person

Marco Galle

geboren am 02.07.1975 in Neustadt am Rübenberge

verheiratet

Schulbildung

1982-1985 Grundschule Schwaig

1985-1988 Grund- und Hauptschule Zorneding

1988-1992 Realschule Puchheim

1992-1994 Fachoberschule München-Pasing

Zivildienst

1994-1995 Johanniter-Unfall-Hilfe, Sozialstation Puchheim

Berufs- und Schulausbildung

1996-1998 Ausbildung zum Rettungsassistenten

Walner-Schulen München

1998-1999 Vorbereitung zum Externen-Abitur

Institut für Unterricht und Sprache München

1999 Externen-Abitur am Elsa-Brändström Gymnasium

München-Pasing

Studium

1999-2005 Studium der Humanmedizin an der Ludwig-

Maximilian-Universität München

2001 Physikum

2002 1. Staatsexamen

2004 2. Staatsexamen

2005 3. Staatsexamen

Famulaturen

2002 Anaesthesiologie, Herzklinik am Augustinum

2003 Allgemeinchirurgie, Nkandla, Südafrika

2003 Innere Medizin, Praxis Drs. Wilhelm & Landry, Dachau

2004 Unfallchirurgie, Klinikum Großhadern

Praktisches Jahr

1. Tertial Innere Medizin, Krankenhaus Harlaching,

2. Tertial Chirurgie, Jooste Hospital, Kapstadt Südafrika

3. Tertial Anaesthesiologie, Klinikum Großhadern

Berufliche Tätigkeit

Seit 2006 Klinik für Anaesthesiologie, LMU München