

8. Literaturverzeichnis

ABOUNA, G. M., ASHCROFT, T., HULL, C., HODSON, A., KIRKLEY, J., WALDER, D. N. (1968):

The assessment of function of the isolated perfused porcine liver.

In: British Journal of Surgery 56(4), 289-295

ABOUNA, G. M. (1968):

Pig liver perfusion with human blood.

In: British Journal of Surgery 55(10), 761-768

ADHAM, M., PEYROL, S., CHEVALLIER, M., DUCERF, C., VERNET, M., BARAKAT, C., DE LA ROCHE, E., TAIBI, A., BIZOLLO, T., RIGAL, D., POUYET, M., BAULIEUX, J. (1997):

The isolated perfused porcine liver: assessment of viability during and after six hours of perfusion.

In: Transplantation International 10, 299-311

ADKISON, D., H. MICHAEL, E., HÖLLWARTH, E., BENOIT, J. N., PARKS, D. A., MCCORD, J. M., GRANGER, D. N. (1986):

Role of free radicals in ischaemia - reperfusion injury to the liver.

In: Acta Physiol Scand Suppl 548, 101-107

AHMED, A., ATTIA, M. S., CORPS, C. L., POTTS, D. J., LODGE, J. P. A. (2001):

Comparison of two preservation solutions in the protection of the pH regulation mechanism of perfused rat livers after 24 hours of cold storage.

In: Transplant Proc 33(1-2), 886-888

ALDINGER, P. (2001):

Anwendung des MARS-Verfahrens als neues Membrantrennverfahren zur Vorbeugung immunologischer Wechselwirkungen zwischen Patienten und xenogenen Laborzellen im Bioreaktor, auf der Basis der immortalisierten Humanhepatozytenzelllinie (HepZ).

Inaugural-Dissertation, Freie Universität Berlin, Journal Nr.: 2438

AUNGST, B. J., ROGERS, N. J. (1988):

Site Dependence of absorption-promoting actions of Laureth-9, Na-Salicylate, Na2EDTA, and Aprotinin on rectal, nasal, and buccal insulin delivery.

In: Pharm Research 5, 305-308

BASSAN, H., ZIMMERMAN, H. J., JACOB, L., GILLSPIE, J., LUKACS, L. (1986):

Effects of three H2-Antagonists on the isolated perfused rat liver. Correlation of bile flow changes with potential for causing hepatic disease in patients.

In: Biochemical Pharmacology 35, 4519-4522

BELL, R., DAVID, N., BURROWS, P., HOUSE, A. K. (1994):

A comparison of flushing solutions for liver procurement using an isolated perfused porcine model.

In: Aust N. Z. J. Surg 64, 565-568

BELL, R., MAKIN, G., ROBBINS, P., ROBERTSON, T., HOUSE, A. K. (1997):
Hypothermic ischaemia of the liver: a re-perfusion phenomenon.
In: Surgical Research 67, 442-447

BELZER, F. O., SOUTHARD, J. H. (1988):
Principles of solid-organ preservation by cold storage.
In: Transplantation 45 (4), 673-676

BHOGARAJU, A., NAZEEER, S., AL-BAGHDADI, Y., RAHMAN, M., WRESTLER, F.,
PATEL, N., ILL, U. (1999):
Diclofenac-associated Hepatitis.
In: Southern Medical Journal 92(7), 711-713

BILKEI, G., OLESCH, B. (1990):
Behandlung der chronisch-rezidivierenden Analbeutelentzündung mit Polidocanol.
In: Der praktische Tierarzt 5, 38-39

BLASZCZYK, J., KEDZIORA, J., ZASLONKA, J., SZRAM, S., PAWLICKI, L.,
SIBINSKA, E., JASZEWSKI, R., IWASZKIEWICZ, A., MUSSUR, M. (2000):
Moderate systemix hypothermia and cold crystalloid cardioplegia influence on myocardial
ischemic and revascularisative injury.
In: Medical Science Monitoring 6 (5), 981-988

BORIE, D. C., EYRAUD, D., BOLESLAWSKI, E., LEMOINE, A., SABAGH, M.,
CRAMER, D. V., ROUSSI, J., IMBERT-BISMUT, F., GERMAIN, G., HANNOUN, L.
(2001):
Functional metabolic characteristics of intact pig livers during prolonged extracorporeal
perfusion: potential for a unique biological liver-assist device.
In: Transplantation 72(3), 393-405

BORT, R., PONSODA, X., CARRASCO, E., GÓMEZ-LECHÓN, M. J., CASTELL, J. V.
(1996):
Comparative metabolism of the nonsteroidal anti-inflammatory drug, Aceclofenac, in the rat,
monkey, and human.
In: Jour Pharmacol exp Therapy 9 (24), 969-975

BORT, R., MACÉ, K., BOOBIS, A., GÓMEZ-LECHÓN, M., PFEIFER, A., CASTELL, J.
(1999):
Hepatic metabolism of Diclofenac: Role of human CYP in the minor oxidative pathways.
In: Biochemical Pharmacology 58, 787-796

BOWERS, B. A., BRANUM, G. D., ROTOLLO, F. S., WATTERS, C. R., MEYERS, W. C.
(1987):
Bile Flow - an index of ischemic injury.
In: Journal of Surgical Research 42, 565-569

BUHLES, N., RICHTER, R. (1989):
Balneologische Therapie der Neurodermitis mit Polidocanol-haltigem Badezusatz.
In: Acta Dermatologica 15, 249-253

BURRA, B., CHIRIZZI, L., CARDIN, R., CADROBBI, R., BALDAN, N., CALABRESE, F., PETTANAZZO, E., CALÒ, L., PLEBANI, M., RIGOTTI, P. (2001):
Warm hepatic ischaemia in Pigs: Effects of L-Arginine and Oligotide Treatment.
In: Journal of Investigative Surgery 14, 303-312

BUSSE, B., SMITH, M. D., GERLACH, J. C. (1999):
Treatment of acute liver failure: hybrid liver support.
In: Langenbeck's Arch Surg 384, 588-599

CARDOSO, J., GAUTREAU, C., WROBLEWSKI, T., CHERRUAU, B., NERIS, J., MESTIRI, H., CROUGNEAU, S., WEILL, B., HOUESSIN, D. (1994):
Lobular haemorrhage: an early parameter of rejection in isolated pig livers perfused with heparinized human blood.
In: Transplantation proceedings 26(3), 1308-1309

CHANGANI K, K., FULLER, B. J., BELL, J. D., TAYLOR-ROBINSON, S. D., MOORE, D. P., DAVIDSON, B. R. (1999):
Improved preservation solutions for organ storage: a dynamic study of hepatic metabolism.
In: Transplantation 68(3), 345-355

CHARI R, S., COLLINS, B. H., MAGEE, J. C., DI MAIO, J. M., KIRK, A. D., HARLAND, R. C., MCCANN, R. L., PLATT, J. L., MEYERS, W. C. (1994):
Briefreport: treatment of hepatic failure with ex vivo pig-liver perfusion followed by liver transplantation.
In: N. Engl. J. Med. 331, 234-237

CHEN, S. C., MULLON, C., KAHAKU, E., WATANABE, F., HEWITT, W., EGUCHI, S., MIDDLETON, Y., ARKADOPoulos, N., ROZAGA, J., SOLOMON, B., DEMETRIOU A. A. (1997):
Treatment of severe liver failure with a bioartificial liver.
In: Annals NY Acad. Sci. 831, 350-360

CIANCAGLINI, P., PIZAURO, J. M., LEONE, F. A. (1992):
Polyoxyethylene 9-Lauryl Ether-solubilized Alkaline Phosphatase with Polyoxyethylene 9-Lauryl Ether (Polidocanol): Purification and metalloenzyme properties.
In: Int. J. Biochem. 24, 611-615

CLAVIEN, P.-A., HARVEY, P. R. C., STRASBERG, A. M. (1992):
Preservation and reperfusion injuries in liver allografts.
In: Transplantation 53(5), 957-978

COHEN, A. J., BURCZYNSKI, F. J., ROSSER, B. G., LIPSCHITZ, J., MINUK, G. Y. (2000):
The effects of various organ preservation solutions on hepatocyte membrane potentials, intracellular calcium concentration, and outcome following liver transplantation.
In: Am. J. Surg. 179(2), 154-160

COOK, D.I., LINGARD, M., WEGMANN, E., YOUNG J.A. (1994)
Ernährung, Energiehaushalt und Stoffwechsel.
In: Lehrbuch der Physiologie

2. AUFLAGE, THIEME VERLAG, STUTTGART: 359-371

CYRUS, B. (1995):

Über den Einfluss von Silibinin auf Polidocanol-induzierte Schäden an der isoliert perfundierten Rattenleber.

Inaugural-Dissertation, Freie Universität Berlin, Journal Nr. 1839

DAVILA, J. C., LENHERR, A., ACOSTA, D. (1989):

Protective effect of flavonoids on drug-induced hepatotoxicity in -vitro.

In: Toxicology (Netherlands) 57(3), 267-286

DÖHMER, J. (2000):

Moderne Arzneimittelentwicklung mit molekular- und zellbiologischen Methoden.

In: ALTEX 18, 9-12

DRAPANAS, T., ZEMEL, R., VANG, J. O. (1966):

Haemodynamics of the isolated perfused pig liver.

In: Annals of Surgery, 522-537

EGUCHI, S., KAWAZOE, Y., SUGIYAMA, N., KAWASHITA, Y., FUJIOKA, H., FURUI, J., KANEMATSU, T. (1999):

Effects of anticoagulants on porcine hepatocytes in vitro: implications in the porcine hepatocyte-based bioartificial liver.

In: The International Journal of Artificial Organs 22(5), 329-333

FACHINFORMATION AETHOXYSCLEROL (1991):

Fachinformation zu Aethoxysclerol® 0,5%, 1%, 2%, 3%, 4% (Wirkstoff: Polidocanol).

In: BGA Reg.-Nr: A 1122-2, Chemische Fabrik Kreussler und Co. GmbH, Wiesbaden

FACHINFORMATION VOLTAREN (1999):

Fachinformation zu Voltaren (Wirkstoff: Diclofenac).

In: BGA Reg.-Nr: A 2307-781, Novartis Pharma Geigy Linie

FISCHER, M., WUSTROW, T. (1977):

Makroskopische und mikromorphologische Befunde zur Beurteilung der Vitalität extrakorporal perfundierter Schweinelebern.

In: Research in Experimental Medicine 169, 203-212

FLENDRIG, L. M., CALISE, F., DI FLORIO, E., MANCINI, A., CERIELLO, A., SANTANIETTO, W., MEZZA, E., SICOLI, F., BELLEZA, G., BRACCO, A., COZZOLINO, S., SCALA, D., MAZZONE, M., FATTORE, M., GONZALES, E., CHAMULEAU, R. A. F. M. (1999):

Significantly improved survival time in pigs with complete liver ischaemia treated with a novel bioartificial liver.

In: The International Journal of Artificial Organs 22(10), 701-708

FOLEY, D. P., VITTIMBERGA, F. J., QUARFORDT, S. H., DONOHUE, S. E., TRAYLOR, A. N., MACPHEE, J., MCLAUGHLIN, T., RICCIARDI, R., CALLERY, M. P., MEYERS, W. C. (1999):

Biliary secretion of extracorporeal porcine livers with single and dual vessel perfusion.

In: Transplantation 68(3), 362-368

FRIMMER, M., KROKER, R. (1975):

Phalloidin-Antagonisten 1. Mitteilung: Wirkung von Silybinin Derivaten an der isoliert perfundierten Rattenleber

In: Drug Research 25, 394-396

GEMMELL, CH. (2001):

Activation of platelets by in vitro whole blood contact with materials: increases in microparticle, procoagulant activity, and soluble P-selectin blood levels.

In: J. Biomater. Sci. Polym., 12 (8), 933-943

GERLACH, J. C. (1996):

Development of a hybrid liver support system: a review.

In: Int. J. Artif. Organs 19(11), 645-654

GERLACH, J. C., ENCKE, J., MÜLLER, C., NEUHAUS, P. (1994):

Zellkulturmodell für die Hepatozytenkultur in Bioreaktoren zur Nutzung des Metabolismus in hybriden Leberunterstützungssystemen.

In: Zentralbl. Chir. 119, 334-340

GERLACH, J. C., HENTSCHEL, F., SPATKOWSKI, G., ZEILINGER, K., SMITH, M. D., NEUHAUS, P. (1997):

Cell detachment during sinusoidal reperfusion after liver preservation.

In: Transplantation 64 (6), 907-912

GOLDMANN, M. P. (1991):

A Comparison of Sclerosing Agents.

In: J. Dermatological Surgery and Oncology 17, 354-362

GOMÉZ-LÉCHON, M. J., PONSODA, X., BORT, R., CASTELL, J. V. (2001):

The use of cultured hepatocytes to investigate the metabolism of drugs and mechanisms of drug hepatotoxicity.

In: Altern. Lab. Anim. 29 (3), 225-231

GONZALES, F. J. (1997):

Overview of experimental approaches for study of drug metabolism and drug-drug interactions.

In: Adv. Pharmacol. 43, 255-277

GROßE-SIESTRUP, C. (1993):

Funktionserhaltende warme Hämoperfusion von isolierten Organen.

In: Zentrales Tierlaboratorium, Berlin 16, 82-92

GROSSE-SIESTRUP, C., NAGEL, S., UNGER, V., MEISSLER, M., PFEFFER, J., FISCHER, A., GRONEBERG, D. A.

The isolated perfused liver: A new model using autologous blood and porcine slaughterhouse organs.

In: J. Pharmacol. Toxicol. Methods Im Druck (2002).

GUBERNATIS, G., PICHLMAYR, R., LAMESCH, P., GROSSE, H., BORNSCHEUER, A., MEYER, H.-J., RINGE, B., FARLE, M., BRETSCHNEIDER, H. J. (1990): HTK-solution (Breitschneider) for human liver transplantation.
In: Langenbeck's Arch. Chir. 375, 66-70

GUGGENMOOS-HOLZMANN, I., WERNECKE, K.-D. (1995): Nichtparametrische Tests.
In: Medizinische Statistik.
Blackwell Wissenschafts-Verlag, Berlin: 96-100

HALDEMANN, R., SALINAS, L. S. (2001):
Forschung am Beispiel der Arzneimittelforschung.
In: Lehrgang Gesundheitswesen Schweiz 1(6), 1-6

HAPKE, H.-J., TELSER, E. (1989):
Hautkrankheiten I.
In: Deutsche Apotheker Zeitung 9, 419-421

HARRIS, K.-A., WALLACE, A. C., WALL, W. J. (1981):
Tolerance of the liver to ischaemia in the pig.
In: J. Surg. Res. 33, 524-530

HASSELGREN, P.-O. (1987):
Prevention and treatment of ischaemia of the liver.
In: Surgery, Gynaecology and Obstetrics 164, 187-196

HELLINGER, A., FIEGEN, R., LANGE, R., RAUEN, U., SCHMITH, U., HIRCHE, H., KAISER, S., DE GROOT, H., EIGLER, E. F. W. (1997):
Preservation of pig liver allografts after warm ischaemia: Normothermic perfusion versus cold storage.
In: Langenbeck's Arch. Chir. 82, 175-184

HERMANNS, W (1999):
LEBER.
In: E. Dahme und E. Weiss (Hrsg.): Grundriss der speziellen pathologischen Anatomie der Haustiere.
5. Auflage, Enke Verlag, Stuttgart: 197-232.

HEYDE, I. (1990):
Venenleiden.
In: PTA heute 4, 528-533

HOFFSEIN, S., GENNARO, D. E., WEISSMANN, G. (1975):
Cytochemical localisation of lysosomal enzyme activity in normal and ischemic dog myocardium.
In: American Journal of Pathology 79, 193-206

HORSLEN, S. P., HAMMEL, J. M., FRISTOE, L. W., KANGAS, J. A., COLLIER, D. S., SUDAN, D. L., LANGNAS, A. N., DIXON, R. S., PRENTICE, E. D., SHAW, B. W., FOX, I. J. (2000):
Extracorporeal liver perfusion using human and pig livers for acute liver failure.

In: Transplantation 70(10), 1472-1478

HÜBNER, K. (1989):

Zur Sklerosierungstherapie der Varikose aus heutiger Sicht.

In: Der Kassenarzt 25, 41-44

HUGUET, C., NORDLINGER, B. , BLOCH, P., CONARD, J. (1978):

Tolerance of human liver to prolonged normothermic ischaemia.

In: Arch. Surg. 113, 1448-1451

IKEDA, T., YANAGI, K., KISHIKAWA, K., KAKIZOE, S., SHIMADA, M., SUGIMACHI, K. (1992):

Ischemic injury in the liver transplantation: Difference in injury sites between warm and cold ischaemia in rats.

In: Hepatology 16(2), 454-461

ITO, F., SEO, T., ITO, T., UMEDA, T., ANDO, H., TAKAGI, H. (1995):

Development of an isolated perfusion circuit with double bypass using automatic blood pumps.

In: Artificial Organs 19(8), 866-869

IVERSON, T. J., RYLEY, N. G., KELLY, P. M. A., TROWELL, J. M., MCGEE, J. O. D., CHAPMAN, R. W. G. (1990):

Diclofenac associated hepatitis.

In: Journal of Hepatology 10, 85-89

JAKSCH, W., GLAWISCHNIG, E. (1999):

Schwein.

In: Klinische Propädeutik der inneren Krankheiten und Hautkrankheiten der Haus- und Heimtiere.

4. Auflage, Pareys Studientexte, Berlin

JENSEN, L. S., DYBDAHL, H., JUHL, C., HARBOE NIELSEN, T. (1986):

Endoscopic sclerotherapy of oesophageal varices in an experimental animal model.

In: Scandinavian Journal of Gastroenterology 21, 725-732

KAHN, D., HICKMAN, R., DENT, D. M., TERBLANCHE, J. (1986):

For how long can the liver tolerate ischaemia?

In: European Surgery Research 18, 277-282

KARLSON, D., KOOLMAN, E. (1994):

In: Kurzes Lehrbuch der Biochemie für Mediziner und Naturwissenschaftler.

14. Auflage, Thieme Verlag, Stuttgart

KLÖPPEL, K., GERLACH, J., NEUHAUS, P. (1994):

Untersuchungen zum Osmotikazusatz in Leberkonservierungslösungen bei einem Modell der In-Virto-Konservierung an Hepatozyten.

In: Langenbeck's Archiv für Chirurgie 379, 329-334

KOEBE, H. G., PAHERNIKT, S. A., SPROEDE, M., THASLER, W. E., SCHILDBERG, F. W. (1995):

Porcine hepatocytes from slaughterhouse organs-An unlimited resource for bioartificial liver devices.

In: ASAIO Journal 41, 189-193

KOIZUMI, M., QHKOHCHI, N., KATOH, H. (1989):

Preservation and reflow damage in liver transplantation in the pig.

In: Transplantation Proc. 21, 1323

KOOLMAN, J., RÖHM, K.-H. (1998):

Leber.

In: Taschenatlas Biochemie.

2. Auflage, Thieme Verlag, Stuttgart, 290-304

KRAFT, W., DÜRR, U.M., FÜRLL, M., BOSTEDT, H., HEINRIZI, K., (1999):

Hämatologie.

In: Klinische Labordiagnostik in der Tiermedizin.

5. Auflage, Schattauer Verlag, Stuttgart, 43-77

KRAFT, W., DÜRR, U.M., BOSTEDT, H., HEINRIZI, K., (1999):

Leber.

In: Klinische Labordiagnostik in der Tiermedizin.

5. Auflage, Schattauer Verlag, Stuttgart, 112-132

KREBS, H. A. (1974):

Metabolic requirements of isolated organs.

In: Transplantation Proc. 6(3), 237-239

KRETZ-ROMMEL, A., BOELSTERLI U. A. (1993):

Diclofenac covalent protein binding is dependent on Acyl Glucuronide formation and is inversely related to P450-mediated acute cell injury in cultured rat hepatocytes.

In: Toxicology and Applied Pharmacology 120, 155-161

KROKER, R., FREVERT, U., HOHMANN, J. (1990):

The protection of Aethoxysclerol-induced liver damage by Silibinin in isolated rat hepatocytes.

In: Journal of Hepatology 11(Supp. 2), 96

KROKER, R., RÖMER, C. (1983):

The Significance of Serum Bile Acid Concentration as Indicator of Hepatic Dysfunction in the Mini-Pig.

In: Zbl. Vet. Med 31, 287-295

KUSCHINSKY G. (1980):

In: Taschenbuch der modernen Arzneibehandlung.

8. Auflage, Thieme Verlag, Stuttgart

LEMASTER, J. J., STEMKOWSKI, C. J., JI, S., TJURMAN, R. G. (1983):

Cell Surface Changes and Enzyme Release during Hypoxia and Reoxygenation in the Isolated, Perfused Rat Liver.

In: The Journal of Cell Biology, 97, 778-786

LOGAN, J. S., SHARMA, A. (1999):

Potential use of genetically modified pigs as organ donors for transplantation into humans.

In: Experimental Biology Symposium on Transplantation into the next Century: Genetic engineering and xenotransplantation, Washington, DC, USA, 1020-1025

LORENZ, R. (1996):

In: Grundbegriffe der Biometrie.

4. Auflage, Spektrum der Wissenschaft, Stuttgart

MAHMUD, T., RAFI, S. S., SCOTT, D. L., WRIGGLESWORTH, J. M., BJARNASON, I. (1996):

Nonsteroidal anti-inflammatory drugs and uncoupling of mitochondrial oxidative phosphorylation.

In: Arthritis & Rheumatism 39 (12), 1998-2003

MAKOWKA, L., CRAMER, D. V., HOFFMAN, A., BREDA, M., SHER, L., EIRAS-HREHA, G., TUSO, P. J., YASUNAGA, C., COSENZA, C. A., DU WIG, G., CHAPMAN, F. A., PODERO, L. (1995):

The use of a pig liver xenograft for temporary support of a patient with fulminant hepatic failure.

In: Transplantation 59, 1654-1659

MARTENS, H. (1997):

Physiology and physiopathology of ryanodine receptors in swine. Significance of sensitivity to stress, stress myopathies, malignant hyperthermia and meat quality.

In: Tierärztl. Prax 25 (1), 41-51

MASUBUCHI, Y., YAMADA, S., HORIE, T. (1999):

Diphenylamine as an important structure of Nonsteroidal anti-inflammatory drugs to uncouple mitochondrial oxidative phosphorylation.

In: Biochemical Pharmacology 58, 861-865

MATSUSHITA, M., NOSÉ, Y. (1986):

Artificial liver.

In: Artificial Organs 10(5), 378-384

MCKEOWN, C., EDWARDS, V., PHILLIPS, M., HARVEY, P., PETRUNKA, C., STRASBERG, S. (1988):

Sinusoidal lining cell damage: the critical injury in cold preservation of liver allografts in the rat.

In: Transplantation, 46 (2), 178

MERCK-INDEX (1989):

Polidocanol.

In: Budavi S., O'Neil M. J., Smith A., Heckelman P.E. (Hrsg.): Merck & Co. Inc., Rahway/N.J./USY, 11th Edition, 7541

MIZRAHI, S. S., JONES, J. W., BENTLEY, F. R. (1996):

A facilitated technique for hepatectomy of porcine liver.

In: Journal of Investigative Surgery 9, 393-398

MOREL, F., LANGOUET, S., MAHEO, K., GUILLOUZO, A. (1997):
The use of primary hepatocyte cultures for the evaluation of chemoprotective agents.
In: Cell Biology and Toxicology 13, 323-239

MOSIMANN, W., KOHLER, T. (1990):
Verdauungssorgane.
In: Zytologie, Histologie und mikroskopische Anatomie der Haustiere.
Paul-Parey Verlag, Berlin, 177-181

NAGAPRASAD, G., SINGH, M. (1998):
Sequential analysis of the influence of blood storage on aggregation, deformability and shape
parameters of erythrocytes.
In: Clin. Hemorheol. Microcirc. 18 (4), 273-284

NAKAMURA, N., KAMIYAMA, Y., TAKAI, S., KAMIYA, T., IMAMURA, A., MATSUI,
Y., WIE, T., KAIBORI, M., SATOI, S., SAITO, T., YOSHIDA, H., YOSHIDA, K.,
KWON, A.-H. (1999):
Ex vivo liver perfusion with arterial blood from a pig with ischemic liver failure.
In: Artificial Organs 23(2), 153-160

NASCIMENTO, E. A., TONON, F. A., KELMER-BRACHT, A. M., BRACHE, A., ISHII-
IWAMOTO, E. L. (1997):
Glycogenolysis stimulation by non-steroidal antiinflammatories in the perfused rat liver is not
accompanied by Ca^{2+} release.
In: Molecular Path. Pharm. 96 (2), 193-201

NEUHAUS, P., BLUMHARD, G., BECHSTEIN, W. O., KECK, H. (1992):
Progress in the field of liver transplantation in the last 10 years.
In: Langenbeck's Arch.Chir. Suppl. Kongressbd., 209-216

NISHIHATA, T., TOMIDA, H., FREDERICK, G., RYTTING, J. H., HIGUCHI, T. (1985):
Comparison of the effects of Sodium Salicylate, Disodium Ethylenediaminetetraacetic Acid,
and Polypyxethylene-23-Lauryl Ether as adjuvants for the rectal absorption of Sodium
Cefoxitin.
In: Journal of Pharmacy and Pharmacology 37, 159-163

NISHIWAKI, H., ASAI, T., SOWA, M., UMEYAMA, K. (1991):
Effects of sclerosing agents on the local blood flow of the mesenteric veins in rabbits.
In: Digestive Endoscopy 3, 181-187

NUSSLER, A. K., WANG, A., NEUHAUS, P., FISCHER, J., YUAN, J., LIU, L.,
ZEILINGER, K., GERLACH, J., ARNOLD, P. J., ALBRECHT, W. (2001):
The suitability of hepatocyte culture models to study various aspects of drug metabolism.
In: ALTEX 18(2), 91-101

OTTO, G., WOLFF, H., UEBERLING, I., GELLERT, K. (1986):
Preservation damage in liver transplantation.
In: Transplantation 42(2), 122-124

- PETRESCU, I., TARBA, C. (1996):
Uncoupling effects of Diclofenac and aspirin in the perfused liver and isolated hepatic mitochondria of rat.
In: Biochimica et Biophysica Acta 1318, 385-394
- RAMAKRISHNA, B., VISWANATH, N. (1994):
Diclofenac-induced hepatitis: case report and literature review.
In: Liver 14, 83-84
- RAU H, G., LANGE, V., STRUBELT, O., KLINGLER, W. (1987):
Toxische Wirkung des Aethoxysclerol bei Sklerotherapie.
In: Chirurgisches Forum 1987 für experimentelle und klinische Forschung 7, 83-87
- RENTSCH, M., POST, S., PALMA,T., GONZALEZ, R. P., MENGER, M. D., MESSMER, K. (1996):
Intravital studies on beneficial effects of warm Ringer's lactate rinse in liver transplantation.
In: Transplantation International 9, 461-467
- RHODE, S. M., CHIOU, G. C. (1991):
Effect of permeation enhancers on Beta-Endorphin Systemic uptake after topical application to the eye.
In: Ophthalmic Research 23, 256-271
- ROTTER, S. M., WEISS, R. A. (1993):
Human saphenous vein in vitro model for studying the action of sclerosing solutions.
In: Journal of Dermatologic Surgery and Oncology 19, 59-62
- RUOFF, H.-J. (1981):
Bei Leber-, Gallenwegs- und Pankreaserkrankungen verwendete Stoffe.
In: H.P.T.: Arzneimittelneben- und Wechselwirkungen, Ammon. Stuttgart, Wissenschaftliche Verlagsgesellschaft
- RUSSEL, W.M.S., BURCH, R.L. (1959):
The principles of Humane Experimental Technique
In: London, Methuen, 1959
- SAKAMOTO, K., NAKAJIMA, K., KENMOCHI, T., HAMAGUCHI, K., MAEDA, H., ASANO, T., OCHIAI, T., YAMADA, K., KASHIWABARA, H., YOKOYAMA, T. (1996):
Utilisation of organ preservation machine as an ex vivo swine liver Perfusion System with human whole blood at 37° C.
In: Transplantation Proceedings 28 (3), 1919-1921
- SCHMITZ, G., STAUFFERT, I., SIPPEL, H., LEPPER, H., ESTLER, C.-J. (1992):
Toxicity of Diclofenac to isolated hepatocytes.
In: J. Hepatol. 14 (2-3), 408-409
- SCHÖN, M. R., HUNT, C. J., PEGG, D. E., WIGHT, D. G. (1993):
The Possibility of resuscitating livers after warm ischemic injury.
In: Transplantation 56, 24-31

SCHÖN, M. R., KOLOMAR, O., WOLF, S., SCHREM, H., MATTHES, M., AKKOC, N., SCHNOY, N. C., NEUHAUS, P. (2001):

Liver transplantation after organ preservation with normothermic extracorporeal perfusion.

In: Ann. Surg. 233(1), 114-123

SCHÖN M, R., PUHL, G., FRANK, J., NEUHAUS, P. (1993):

Haemodialysis improves results of pig liver perfusion after warm ischemic injury.

In: Transplantation Proceedings 25, 3239-3243

SCHRÖDER, F. A., OLESCH, B. (1990):

Verödung von Varizen in der Schwangerschaft - Wie gefährlich ist sie wirklich?

In: Die Medizinische Welt 41, 659-663

SCHUMMER, A., VOLLMERHAUS, B., (1987):

ANHANGSDRÜSEN DES DARMES.

In: Nickel R., Schummer A. und Seiferle E.: Lehrbuch der Anatomie der Haustiere Band II, Eingeweide.

6. Auflage, Paul-Parey Verlag, Berlin und Hamburg: 156-158

SILBERNAGEL, S., DESPOPOULOS, A. (2001):

Ernährung und Verdauung.

In: Taschenatlas der Physiologie.

5. Auflage, Thieme Verlag, Stuttgart: 212-226

SINGER, S. J., NICOLSON, G. L. (1972):

The fluid mosaic model of the structure of cell membranes.

In: Science 175, 720-731

SOEHRING, K., FRAHM, M. (1952):

Beiträge zur Pharmakologie der Alkyl-Polyäthoxyd-Derivate. III. Gerinnungszeit bei wiederholter Applikation; hämolytische Wirkungen.

In: Archives Internationales de Pharmacodynamie et de Therapie 91, 96-102

SORRENTINO F. (1956):

Prime ricerche per la realizione di un fegato artificiale.

In: Chir. Pathos. Sper. 4, 1401-1414

SPRENGER, S., FEHRENBERG, C., GROßE-SIESTRUP, C., VON BAEYER, H., HOLBERNDT, O., AFFELD, K. (1998):

Porcine liver harvesting and perfusion in a refined perfusion system - first results, 1-12

In: interne Veröffentlichung der Tierexperimentellen Einrichtung der Charité Berlin

STANGE, J., MITZNER, S. R., RISLER, T., ERLEY, C. M., LAUCHART, W., GOEHL, H., KLAMMT, S., PESZYNSKI, P., FREYTAG, J., HICKSTEIN, H., LÖHR, M., LIEBE, S., WCHARECK, W., HOPT, U. T., SCHMIDT, R. (1999):

Molecular adsorbent recycling system (MARS): Clinical Results of a new membrane-based blood purification system for bioartificial liver support.

In: Artificial Organs 23(4), 319-330

STEFFEN, R., LUDEM, P. J., METTLER, D., BARBIER, P. A. (1987):

Extracorporeal isolated pig liver perfusion: Influence of various blood primes on liver function.

In: Research in Experimental Medicine 187, 265-274

STEFFEN, R. , KROM, R. A. F., FERGUSON, D., LUDWIG, J. (1990):
Comparison of University Wisconsin and Euro-Collins preservation solutions in a rat liver transplant model.
In: Transplantation International (3), 133-136

STORCK, M., ABENDROTH, D., WHITE, D. J., PINO-CHAVEZ, G., FAKLER, J. A., HAMMER, C. (1998):
Transgenic swine as potential organ donors? Results of the ex-vivo haemoperfusion hDAF transgenic kidney with human blood.
In: Zentralbl. Chir. 123(7), 785-792

STRONCEK, D. F., HUTTON, S. W., SILVIS, S. E., VERCELLOTTI, G. M., JACOB, H. S., HAMMERSCHMIDT, D. E., (1985):
Sodium Morrhuate Stimulates Granulocytes and Damages Erythrocytes and Endothelial Cells: Probable Mechanism of an Adverse Reaction during Sclerotherapy.
In: Journal of Laboratory and Clinical Medicine 106, 498-504

STRUBELT, O., YOUNES, M., PENTZ, R. (1986):
Influence of extracellular calcium on allyl-alcohol-induced hepatotoxicity.
In: Acta Pharmacologica et Toxicologica 59, 47-52

SUMIMOTO, R., JAMIESON, N. V., WAKE, K., KAMADA, N. (1989):
24-hour rat liver preservation using UW solution and some simplified variants.
In: Transplantation 48(1), 1-5

SUZUKI, N., NAKAO, A., NONAMI, T., TAKAGI, H. (1992):
Experimental study on the effects of sclerosants for oesophageal varices on blood coagulation, fibrinolysis and systemic hemodynamics.
In: Gastroenterology Japonica 27, 309-316

TE KOPPELE, J. M., KELLER, B. J., CALDWELL-KENKEL, J. C., LEMASTER, J. J., THURMAN, R. G. (1991):
Effect of hepatotoxic chemicals and hypoxia on hepatic nonparenchymal cells: Impairment of phagocytosis by Kupffer cells and disruption of the endothelium in rat livers perfused with colloidal carbon.
In: Toxicology and Applied Pharmacology 110, 20-30

TEO, S., VORE, M. (1991):
Mirex inhibits bile acid secretory function in vivo and in isolated perfused rat liver.
In: Toxicology and Applied Pharmacology 109, 161-170

TERAMOTO, K., BOWERS, J. L., KRUSKAL, J. B., CLOUSE M. E. (1993):
Hepatic microcirculatory changes after reperfusion in fatty and normal liver transplantation in the rat.
In: Transplantation 56 (5), 1076

THIES, E., LANGE, V., IVEN, H. (1982):
Tierexperimentelle Untersuchungen zur kardialen Wirkung des Varizensklerosierungsmittels Polidocanol (Aethoxysclerol®).
In: Chirurgisches Forum 1982 für experimentelle und klinische Forschung, 313-316

TOMOV, T., VELICKOVA-MARKOVA, S. (1983):
Effect of Feloran (Diclofenac Sodium) on the oxidative Phosphorylation of rat liver mitochondria.
In: Acta physiol. Pharmacol. Bulgarica 9 (1), 66-72

VAN DER HOEVEN, J. G. TH., VOGEL, A., LOUDOVICI, D. A., GROSSE-SIESTRUP, CH., AFFELD, K. (1998):
Vergleichende Untersuchungen der Hämolyse von Blutpumpen verschiedener Bauart.
In: Biomedizinische Technik, Band 34, Ergänzungsband 1, 332-334

VOET D., VOET J. G. (1994):
Stoffwechsel.
In: Biochemie
VCH Verlagsgesellschaft mbH, Weinheim, 387-729

WAGNER, B., POLLEY, L. (1997):
Ascaris suum prevalence and intensity: an abattoir survey of market hogs in Saskatchewan.
In: Vet. Parasitol. 73(3-4), 309-313

WARRISS, P. D. (1998):
Choosing appropriate space allowance for slaughter pigs transported by road: a review.
In: Vet. Rec. 142(17), 449-454

WATKINS, P. B. (1992):
Drug metabolism by cytochromes P 450 in the liver and small bowel.
In: Gastrointestinal Pharmacology 21, 511-526

WENDT, M., BICKHARDT, K., HERZOG, A., FISCHER, A., MARTENS, H., RICHTER, T. (2000):
Porcine stress syndrome and PSE meat: clinical symptoms, pathogenesis, ethiology and animal rights aspects.
In: Berl. Munch. Tierärztl. Wochenschr. 113 (5), 173-190

WEVERS, P. (2001):
Der Einfluss von Polidocanol und Diclofenac auf die Histologie der isoliert autolog hämoperfundierten Schweineleber
Inaugural Dissertation, Freie Universität Berlin, Journal Nr. 2565

WHITEHOUSE, M. W. (1964):
Biochemical properties of anti-inflammatory drugs- III.
In: Biochemical Pharmacology 13, 319-336

WILDENTHAL, K. (1974):
Lysosomal alterations in ischemic myocardium. Result or cause of myocellular damage?
In: J. Mol. Cell. Cardiol., 10, 595-603

WISE, S. D. (2000):

Clinical drug development – practical issues in clinical pharmacology studies.

In: Ann. Acad. Med. Singapore (Singapore) 29 (5), 582-587

WOLF, M. (1975):

Bilirubin conjugation by an artificial liver composed of cultured cells and synthetic capillaries.

In: Trans. Am. Soc. Artif. Intern. Organs 21, 16-27

YADAV, S. S., MARTIN, P. D., CLAVIEN, P. A., HARLAND, R. C. (1997):

Comparison of Techniques for Rapid Cooling in Organs in a Non-Heart-Beating Porcine Model.

In: Transplantation Proceedings, 29, 3557-3558

YANAGI, K., MAKOWKA, L., LEBEAU, G., HWANG, R. R., SHIMADA, M., KAKIZOE, S., DEMETRIS, J., STARZL, T. E., (1990):

A new liver perfusion and preservation system for transplantation research in large animals.

In: Journal of Investigative Surgery 3, 65-75

ZEILINGER, K., AUTH, S., UNGER, J., GREBE, A., MAO, L., PETRIK, M., HOLLAND, G., APPEL, K., NÜSSLER, A., NEUHAUS, P., GERLACH, J. (2000):

Leberzellkultur in Bioreaktoren für in vitro Studien zum Arzneimittelmetabolismus als Alternative zum Tierversuch.

In: ALTEX 17, 3-10

9. Anhang

Die „*“ kennzeichnen die Werte, bei denen sich statistische Signifikanz ergibt.

Tab. 6: Verlauf der AST-Konzentration (U/l) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	986	890	567	421	597	412	577	194
Polidocanol		575	578	255	804	745	510	578	216
Diclofenac		544	489	617	578	578	663	585	64
Dicl. Minipigs OP	18	2						10	11
Kontrolle	30	1520	1012	1850	273	710	474	864	616
Polidocanol		834	867	613	984	925	845	847	141
Diclofenac		801	735	967	821	835	979	867	104
Dicl. Minipigs OP	62	28						45	24
Kontrolle	60	1756	1356	2240	1210	1150	1018	1395	0
Polidocanol		1467	1491	998	1895	1867	1342	1519*	376
Diclofenac		1453	1367	1576	1467	1486	1593	1498	91
Dicl. Minipigs OP	111	49						80	44
Kontrolle	90	2180	2224		1379	1384	1198	1546	460
Polidocanol		2437	2412	1134	2674	2631	2134	2197	632
Diclofenac		1637	1567	1734	1643	1662	1764	1674	78
Dicl. Minipigs OP	162	59						111	73
Kontrolle	120	2345	2523	2514	1456	1485	1234	1842	625
Diclofenac		1942	1734	2103	1953	1978	2134	1980	158
Dicl. Minipigs OP	203	68						136	96
Kontrolle	150	2396	2591	2613	1496	1502	1313	2293	643
Diclofenac		1867	2437	2297	1967	2437	2346	2297	194
Dicl. Minipigs OP	230	80						155	106
Kontrolle	180	3164	3128	2731	1764	1734	1897	2365	638
Diclofenac		2034	2567	2391	2097	2637	2539	2446	215
Dicl. Minipigs OP	256	83						170	122

Tab. 7: Verlauf der ALT-Konzentration (U/l) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	83	60	61	32	65	34	50	16
Polidocanol		68	50	39	41	64	74	54	15
Diclofenac		43	41	55	51	55	52	51	6
Dicl. Minipigs OP		14	13					14	1
Kontrolle	30	98	76	68	59	61	42	61	13
Polidocanol		71	61	48	59	75	81	65	13
Diclofenac		65	61	70	61	59	64	63	4
Dicl. Minipigs OP		10	10					10	0
Kontrolle	60	92	86	93	68	97	60	81	16
Polidocanol		159	134	98	127	164	88	122*	30
Diclofenac		91	71	94	92	78	73	82	11
Dicl. Minipigs OP		12	7					10	4
Kontrolle	90	128	91		90	90	71	86	10
Polidocanol		201	167	73	153	177	84	131	49
Diclofenac		121	87	126	123	91	90	103	19
Dicl. Minipigs OP		15	4					10	8
Kontrolle	120	185	116	125	107	115	93	111	12
Diclofenac		133	97	139	134	108	110	118	18
Dicl. Minipigs OP		17	2					10	7
Kontrolle	150	188	119	127	111	119	95	114	12
Diclofenac		151	105	155	154	123	125	132	22
Dicl. Minipigs OP		18	2					10	5
Kontrolle	180	191	123	131	115	121	97	117	13
Diclofenac		163	193	172	172	145	179	172	17
Dicl. Minipigs OP		20	2					11	4

Tab. 8: Verlauf des arteriellen Druckes (mmHg) bei der Kontrolle und Polidocanol mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	73	83	64	54	54	57	54	12
Polidocanol		55	59	60	70	60	61	62	5
Kontrolle	30	85	72	66	65	66	64	65	3
Polidocanol		67	61	71	74	69	59	67	6
Kontrolle	60	75	72	70	60	64	70	60	5
Polidocanol		65	77	61	55	48	43	57	13
Kontrolle	90	78	84	71	62	54	53	62	4
Polidocanol		65	51	56	51	69	54	56	7

Tab. 9: Verlauf von Kalium (mmol/l) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	6,40	6,80	6,20	4,10	3,30	5,90	5,26	1,49
Polidocanol		6,20	5,60	4,60	4,20	6,50	5,40	5,26	0,89
Diclofenac		6,50	5,80	5,20	5,30	5,40	5,30	5,40	0,23
Dicl. Minipigs OP		4,60	4,30					4,45	0,21
Kontrolle	30	3,80	3,70	3,60	4,40	5,70	4,60	4,40	0,84
Polidocanol		5,10	4,10	4,60	4,10	5,30	4,30	4,48	0,50
Diclofenac		4,70	4,40	4,50	4,50	4,40	4,30	4,42	0,08
Dicl. Minipigs OP		4,40	4,60					4,50	0,14
Kontrolle	60	3,40	4,20	4,10	4,80	5,60	4,30	4,60	0,62
Polidocanol		5,50	4,50	4,90	4,50	5,80	4,80	4,90	0,53
Diclofenac		4,80	4,80	4,70	4,70	4,80	4,60	4,72	0,08
Dicl. Minipigs OP		5,10	5,20					5,15	0,07
Kontrolle	90	3,80	4,50	4,30	5,10	5,80	4,40	4,82	0,63
Polidocanol		5,70	4,80	5,10	4,80	6,00	5,10	5,16	0,49
Diclofenac		7,30	6,10	5,80	4,90	5,60	5,40	5,56*	0,45
Dicl. Minipigs OP		5,10	5,40					5,25	0,21
Kontrolle	120	4,10	4,90	4,70	5,70	6,10	4,70	5,22	0,64
Diclofenac		7,50	7,30	6,90	5,20	5,80	5,60	6,16*	0,89
Dicl. Minipigs OP		5,20	5,40					5,30	0,14
Kontrolle	150	4,20	5,00	4,80	5,80	6,20	4,90	5,34	0,62
Diclofenac		7,70	7,50	7,10	5,50	6,10	5,70	6,38	0,88
Dicl. Minipigs OP		5,00	6,00					5,5	0,71
Kontrolle	180	4,40	5,10	4,80	6,10	6,30	5,10	5,48	0,67
Diclofenac		7,70	7,60	7,30	5,80	6,20	5,90	6,56	0,83
Dicl. Minipigs OP		5,00	5,50					5,25	0,35

Tab. 10: Verlauf des Hämatokrits (%) bei der Kontrolle und Polidocanol mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	49	44	42	40	46	23	39	9
Polidocanol		37	40	43	41	39	37	40	2
Diclofenac		42	43	41	40	41	40	41	1
Dicl. Minipigs OP		28	26					27	1
Kontrolle	30	37	26	48	26	30	32	32	9
Polidocanol		31	31	33	35	32	35	33	1
Diclofenac		35	33	40	33	38	38	36	3
Dicl. Minipigs OP		16	21					19	3
Kontrolle	60	33	28	28	26	29	28	28	1
Polidocanol		30	24	20	23	18	21	21	2
Diclofenac		33	31	39	27	33	36	33	4
Dicl. Minipigs OP		15	21					18	4
Kontrolle	90	36	29		26	27	24	27	2
Polidocanol		26	22	19	19	18	21	20*	2
Diclofenac		33	34	36	31	29	31	32	3
Dicl. Minipigs OP		16	20					18	3
Kontrolle	120	32	28		25	25	21	25	3
Diclofenac		31	31	33	26	24	29	29	4
Dicl. Minipigs OP		17	21					19	3
Kontrolle	150	31	26	25	25	25	20	24	2
Diclofenac		30	30	32	26	23	29	28	3
Dicl. Minipigs OP		17	22					20	4
Kontrolle	180	31	25	24	24	24	19	23	2
Diclofenac		29	30	30	25	22	28	27	3
Dicl. Minipigs OP		17	22					20	3

Tab. 11: Verlauf des Galleflusses (ml/h) bei der Kontrolle und Polidocanol mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	3,48	4,68	4,32	5,16	5,76	5,22	4,80	0,60
Polidocanol		2,76	4,56	5,04	5,22	5,46	4,44	4,80	0,06
Kontrolle	30	10,20	6,96	5,88	6,,60	5,04	4,98	6,60	1,80
Polidocanol		5,64	5,10	5,52	6,72	5,04	4,74	5,40	0,06
Kontrolle	60	10,92	10,44	10,80	9,60	4,68	5,58	8,40	2,40
Polidocanol		0,06	0,24	1,05	0,06	0,24	0,48	0,60*	0,06
Kontrolle	90	5,40	15,00	18,72	12,60	8,58	4,50	10,80	4,80
Polidocanol		0,96	2,28	2,28	8,70	1,14	2,16	3,60	2,40

Tab. 12: Verlauf der Erythrozytenkonzentration ($10^6/\text{pl}$) bei der Kontrolle und Polidocanol mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	7,51	7,71	8,20	7,28	7,16	8,10	7,69	0,47
Polidocanol		8,20	7,19	7,28	7,91	8,02	7,11	7,50	0,42
Diclofenac		7,11	8,37	7,72	731	7,38	7,46	7,65	0,43
Dicl. Minipigs OP		5,51	5,19					5,35	0,23
Kontrolle	30	5,10	5,36	5,7	5,68	5,64	6,10	5,69	0,26
Polidocanol		5,24	5,45	5,47	6,07	5,02	5,76	5,55	0,39
Diclofenac		6,04	6,40	5,30	6,40	5,30	6,10	5,90	0,56
Dicl. Minipigs OP		3,34	4,32					3,83	0,69
Kontrolle	60	4,80	5,24	5,36	5,57	5,55	5,70	5,48	0,18
Polidocanol		4,37	4,37	4,31	5,89	3,77	4,60	4,59*	0,78
Diclofenac		5,75	5,90	5,10	5,10	4,80	5,80	5,34	0,48
Dicl. Minipigs OP		3,12	4,27					3,69	0,81
Kontrolle	90	4,70	5,16	5,21	5,44	4,97	5,40	5,24	0,19
Polidocanol		4,16	4,11	4,24	4,30	3,77	3,70	4,02*	0,27
Diclofenac		5,73	4,60	4,90	4,90	4,60	5,40	4,88	0,32
Dicl. Minipigs OP		4,60	4,90					3,68	0,59
Kontrolle	120	4,60	4,80	4,60	4,67	4,87	4,80	4,76	0,12
Diclofenac		5,65	4,30	4,50	4,30	4,10	5,10	4,46	0,38
Dicl. Minipigs OP		3,30	4,18					3,74	0,62
Kontrolle	150	4,20	4,73	4,50	4,61	4,80	4,30	4,59	0,20
Diclofenac		5,54	3,80	4,30	4,10	3,90	4,90	4,20	0,44
Dicl. Minipigs OP		3,39	4,34					3,87	0,67
Kontrolle	180	4,20	4,71	4,30	4,59	4,80	3,80	4,44	0,40
Diclofenac		5,45	3,50	4,10	3,90	3,50	4,10	3,82	0,30
Dicl. Minipigs OP		3,31	4,44					3,88	0,80

Tab. 13: Verlauf des Hämoglobins (mg/dl) bei der Kontrolle und Polidocanol mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	15,10	15,10	15,90	14,50	14,40	15,70	15,12	0,67
Polidocanol		15,17	13,00	13,40	14,90	15,70	14,40	14,28	1,09
Diclofenac		14,40	15,90	14,50	14,30	14,03	14,20	14,64	0,71
Dicl. Minipigs OP		8,50	7,70					8,10	0,57
Kontrolle	30	10,10	11,20	10,80	10,70	10,70	12,10	11,10	0,59
Polidocanol		10,30	8,40	10,20	12,10	9,70	10,80	10,24	1,36
Diclofenac		12,10	12,30	10,10	12,30	10,10	12,00	11,36	1,16
Dicl. Minipigs OP		5,20	10,10	12,30	10,10	12,00	11,36	5,75	0,78
Kontrolle	60	9,50	10,90	10,10	10,50	10,50	10,80	10,56	0,31
Polidocanol		9,00	9,10	9,00	10,90	6,90	9,30	9,04	1,42
Diclofenac		10,80	11,10	9,90	9,80	9,40	10,90	10,22	0,73
Dicl. Minipigs OP		4,80	6,20					5,50	0,98
Kontrolle	90	9,30	9,80	9,90	10,20	9,60	10,20	9,94	0,26
Polidocanol		8,40	8,40	8,60	9,00	6,90	6,80	7,94	1,01
Diclofenac		10,80	9,20	9,40	9,50	9,20	10,50	9,56	0,54
Dicl. Minipigs OP		5,10	6,10					5,60	0,71
Kontrolle	120	9,10	9,40	9,20	10,20	9,40	9,40	9,45	0,38
Diclofenac		10,70	9,00	9,30	9,00	8,40	9,80	9,10	0,51
Dicl. Minipigs OP		5,20	6,20					5,70	0,71
Kontrolle	150	9,00	9,20	9,00	10,00	9,30	9,20	9,34	0,34
Diclofenac		10,50	6,80	9,00	8,40	8,00	9,50	8,34	1,03
Dicl. Minipigs OP		5,20	6,40					5,80	0,85
Kontrolle	180	9,00	9,00	9,00	9,30	9,30	7,40	8,80	0,79
Diclofenac		10,20	6,40	8,40	8,00	6,70	8,40	7,58	0,96
Dicl. Minipigs OP		5,20	6,50					5,85	0,92

Tab. 14: Verlauf des Kreatinins (mmol/l) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	2,40	2,40	2,10	2,20	2,20	2,40	2,26	0,138
Polidocanol		2,20	2,20	2,30	2,70	2,40	2,10	2,34	0,23
Diclofenac		2,40	2,00	2,10	1,90	2,30	2,10	2,08	0,14
Dicl. Minipigs OP		1,60	1,10					1,35	0,35
Kontrolle	30	0,70	0,60	0,50	0,60	0,50	0,30	0,50	0,12
Polidocanol		0,50	0,40	0,40	0,50	0,60	0,50	0,48	0,08
Diclofenac		0,45	0,50	0,60	0,56	0,60	0,45	0,54	0,06
Dicl. Minipigs OP		0,20	0,30					0,25	0,07
Kontrolle	60	0,60	0,60	0,50	0,50	0,60	0,60	0,56	0,05
Polidocanol		0,40	0,60	0,20	0,50	0,50	0,60	0,42	0,16
Diclofenac		0,50	0,70	0,55	0,50	0,50	0,58	0,56	0,08
Dicl. Minipigs OP		0,20	0,20					0,20	0
Kontrolle	90	0,60	0,40	0,60	0,50	0,50	0,50	0,50	0,07
Polidocanol		0,30	0,60	0,60	0,60	0,60	0,50	0,32	0,04
Diclofenac		0,70	1,20	0,90	0,60	0,60	0,60	0,78*	0,26
Dicl. Minipigs OP		0,30	0,30					0,30	0
Kontrolle	120	0,50	0,60	0,80	0,60	0,60	0,50	0,62	0,10
Diclofenac		1,20	1,50	1,20	0,50	0,80	0,60	0,92*	0,42
Dicl. Minipigs OP		0,20	0,30					0,25	0,07
Kontrolle	150	0,50	0,50	0,80	0,80	0,50	0,45	0,61	0,17
Diclofenac		1,30	1,30	1,30	0,80	0,90	0,70	1,00	0,28
Dicl. Minipigs OP		0,20	0,30					0,25	0,07
Kontrolle	180	0,40	0,50	0,60	0,90	0,50	0,45	0,59	0,18
Diclofenac		1,50	1,40	1,30	0,90	0,90	0,90	1,08	0,24
Dicl. Minipigs OP		0,20	0,30					0,25	0,07

Tab. 15: Verlauf des Bilirubins (mg/dl) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	0,50	0,50	0,50	0,30	0,50	0,50	0,46	0,08
Polidocanol		0,30	0,60	0,20	0,20	0,50	0,40	0,38	0,17
Diclofenac		0,30	0,60	0,40	0,40	0,50	0,40	0,46	0,08
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,20					0,15	0,07
Kontrolle	30	0,50	0,20	0,20	0,20	0,30	0,50	0,28	0,13
Polidocanol		0,30	0,40	0,10	0,10	0,40	0,20	0,27	0,15
Diclofenac		0,20	0,50	0,40	0,30	0,40	0,30	0,25	0,08
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,20					0,15	0,07
Kontrolle	60	0,40	0,20	0,20	0,20	0,20	0,40	0,24	0,08
Polidocanol		0,40	0,40	0,10	0,10	0,40	0,20	0,24	0,15
Diclofenac		0,10	0,40	0,40	0,20	0,40	0,30	0,26	0,08
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,10					0,10	0
Kontrolle	90	0,50	0,20	0,20	0,20	0,20	0,50	0,26	0,13
Polidocanol		0,40	0,40	0,10	0,10	0,40	0,20	0,24	0,15
Diclofenac		0,10	0,30	0,30	0,20	0,40	0,20	0,28	0,08
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,20					0,15	0,08
Kontrolle	120	0,40	0,20	0,02	0,20	0,20	0,50	0,26	0,13
Diclofenac		0,10	0,20	0,03	0,10	0,40	0,20	0,24*	0,11
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,20					0,15	0,08
Kontrolle	150	0,40	0,10	0,30	0,10	0,20	0,40	0,22	0,13
Diclofenac		0,20	0,20	0,40	0,30	0,30	0,40	0,32	0,08
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,10					0,10	0
Kontrolle	180	0,40	0,20	0,30	0,10	0,20	0,40	0,24	0,11
Diclofenac		0,20	0,20	0,40	0,30	0,30	0,30	0,30	0,07
Dicl. Minipigs OP		0,10	0,10					0,10	0

Tab. 16: Verlauf des Albumins (g/dl) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	4,10	4,50	4,60	4,40	4,50	4,50	4,50	0,07
Polidocanol		4,40	4,50	4,50	4,40	4,20	4,50	4,45	0,13
Diclofenac		4,10	4,60	4,30	4,50	4,40	4,10	4,38	0,19
Dicl. Minipigs OP		3,50	2,80					3,15	0,49
Kontrolle	30	1,90	2,10	1,90	3,20	2,00	2,10	2,26	0,53
Polidocanol		3,20	2,00	1,80	2,20	2,30	2,30	2,24	0,21
Diclofenac		2,10	3,10	3,50	3,70	3,00	3,60	2,28	0,31
Dicl. Minipigs OP		1,60	2,00					1,80	0,28
Kontrolle	60	2,10	2,20	2,10	3,20	2,00	2,20	2,34	0,48
Polidocanol		3,30	2,20	1,90	2,50	2,50	3,40	2,50	0,56
Diclofenac		2,50	2,90	3,60	3,80	3,10	3,60	2,31	0,38
Dicl. Minipigs OP		1,40	1,80					1,60	0,28
Kontrolle	90	2,20	2,50	3,20	3,20	2,00	2,40	2,66	0,52
Polidocanol		3,40	2,50	2,30	2,70	2,90	3,70	2,82	0,54
Diclofenac		3,10	3,00	4,10	4,00	3,20	4,30	3,72	0,58
Dicl. Minipigs OP		1,50	1,80					1,65	0,21
Kontrolle	120	2,50	3,10	3,20	3,30	2,20	2,90	2,94	0,43
Diclofenac		3,80	3,10	4,30	4,20	3,90	4,50	4,00	0,54
Dicl. Minipigs OP		1,50	1,90					1,7	0,28
Kontrolle	150	2,40	3,30	3,10	3,20	2,00	3,00	2,92	0,52
Diclofenac		4,10	3,20	4,50	4,50	4,10	4,80	4,22	0,62
Dicl. Minipigs OP		1,50	2,00					1,75	0,35
Kontrolle	180	2,10	3,50	2,90	3,30	2,10	3,50	3,06	0,58
Diclofenac		4,60	3,50	4,60	4,80	4,30	4,80	4,40	0,54
Dicl. Minipigs OP		1,50	2,00					1,75	0,35

Tab. 17: Verlauf des Proteins (g/dl) bei der Kontrolle, Polidocanol und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	7,90	8,10	7,80	8,50	7,20	7,40	7,82	0,52
Polidocanol		7,40	8,10	7,70	7,40	7,90	8,50	7,83	0,41
Diclofenac		8,10	7,90	7,50	7,80	8,00	7,60	7,82	0,21
Dicl. Minipigs OP		6,40	5,90					6,15	0,35
Kontrolle	30	3,80	3,80	3,60	3,40	3,40	3,80	3,63	0,20
Polidocanol		3,40	3,60	4,20	3,80	3,40	3,40	3,63	0,33
Diclofenac		5,00	4,00	5,10	4,70	4,80	4,10	4,62	0,47
Dicl. Minipigs OP		3,10	4,10					3,60	0,71
Kontrolle	60	3,10	3,90	2,90	3,10	2,63	3,90	3,26	0,58
Polidocanol		4,10	4,20	4,50	4,70	4,10	3,50	4,18*	0,46
Diclofenac		4,30	3,20	3,90	4,30	4,50	3,90	4,02	0,50
Dicl. Minipigs OP		2,90	4,00					3,45	0,78
Kontrolle	90	2,90	3,90	2,40	2,90	2,40	3,70	3,03	0,71
Polidocanol		4,50	4,50	4,70	5,10	4,20	4,20	4,53*	0,38
Diclofenac		4,10	3,10	4,10	4,10	4,40	3,50	3,88	0,53
Dicl. Minipigs OP		3,00	3,90					3,45	0,64
Kontrolle	120	2,40	3,30	2,00	2,10	2,00	3,30	2,52	0,69
Diclofenac		3,90	3,10	3,90	3,90	4,10	3,10	3,67*	0,48
Dicl. Minipigs OP		2,90	3,90					3,40	0,71
Kontrolle	150	2,30	3,50	2,00	2,00	2,10	3,10	2,50	0,71
Diclofenac		3,80	3,00	3,30	3,50	3,80	2,90	3,38	0,37
Dicl. Minipigs OP		2,90	4,10					3,50	0,85
Kontrolle	180	1,90	2,40	1,90	2,00	2,00	3,00	2,20	0,46
Diclofenac		3,50	2,90	3,00	3,10	2,70	2,30	2,92	0,32
Dicl. Minipigs OP		3,00	4,20					3,60	0,85

Tab. 18: Verlauf des Laktats (mmol/l) bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	6,79	6,89	7,04	7,56	7,26	7,41	7,23	0,27
Diclofenac		8,86	7,23	7,93	6,06	7,69	7,04	7,19	0,72
Dicl. Minipigs OP		4,24	2,66					3,45	1,12
Kontrolle	30	6,26	6,36	6,63	8,78	6,37	6,11	6,85	1,09
Diclofenac		7,22	6,24	7,24	6,25	7,14	7,02	6,78	0,49
Dicl. Minipigs OP		4,22	4,47					4,35	0,18
Kontrolle	60	5,35	4,18	2,47	8,70	4,96	4,78	5,02	2,28
Diclofenac		5,24	4,64	5,35	4,53	5,74	4,80	5,01	0,51
Dicl. Minipigs OP		5,85	6,90					6,38	0,74
Kontrolle	90	3,79	3,71	3,15	8,53	4,67	5,06	5,02	2,10
Diclofenac		10,69	9,92	9,96	9,11	9,34	10,46	9,76*	0,54
Dicl. Minipigs OP		8,10	6,96					7,53	0,81
Kontrolle	120	4,11	3,90	3,72	8,58	4,57	4,64	5,08	2,00
Diclofenac		12,12	11,07	11,46	10,78	10,33	11,37	11,00*	0,46
Dicl. Minipigs OP		9,63	7,03					8,33	1,84
Kontrolle	150	4,09	3,92	3,91	8,67	4,58	4,57	5,13	2,01
Diclofenac		12,49	11,02	11,84	11,03	10,52	11,62	11,21	0,53
Dicl. Minipigs OP		9,63	7,17					8,40	1,74
Kontrolle	180	4,24	4,05	4,05	8,82	4,45	4,71	5,22	2,03
Diclofenac		12,68	11,51	12,13	11,30	10,70	11,81	11,49	0,54
Dicl. Minipigs OP		9,28	7,45					8,37	1,29

Tab. 19: Verlauf des pH bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	7,48	7,56	7,31	7,45	7,41	7,31	7,41	0,10
Diclofenac		7,41	7,44	7,38	7,36	7,39	7,37	7,39	0,03
Kontrolle	30	7,37	7,51	7,29	7,41	7,42	7,25	7,38	0,10
Diclofenac		7,38	7,40	7,42	7,31	7,37	7,35	7,37	0,04
Kontrolle	60	7,35	7,43	7,35	7,39	7,41	7,35	7,39	0,03
Diclofenac		7,36	7,37	7,39	7,38	7,36	7,37	7,37	0,01
Kontrolle	90	7,39	7,46	7,34	7,35	7,44	7,15	7,35	0,12
Diclofenac		7,22	7,22	7,25	6,92	7,23	7,28	7,18*	0,15
Kontrolle	120	7,34	7,49	7,31	7,33	7,39	7,11	7,33	0,14
Diclofenac		7,19	7,00	7,10	7,04	7,12	7,05	7,06*	0,05
Kontrolle	150	7,32	7,46	7,31	7,33	7,35	7,10	7,31	0,13
Diclofenac		7,13	7,09	7,10	7,04	7,10	7,04	7,07	0,03
Kontrolle	180	7,30	7,41	7,30	7,31	7,31	7,10	7,29	0,11
Diclofenac		7,10	7,00	7,00	7,01	7,09	7,058	7,03	0,04

Tab. 20: Verlauf des Bikarbonats (mmol/l) bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	18,90	19,40	18,30	19,10	20,10	18,10	19,00	0,82
Diclofenac		19,30	18,40	19,60	18,40	18,40	18,90	18,74	0,53
Kontrolle	30	18,50	19,30	19,80	21,10	21,00	19,10	20,06	0,94
Diclofenac		19,70	19,70	20,10	19,50	19,30	21,30	19,98	0,79
Kontrolle	60	19,40	18,20	18,40	22,50	18,20	18,40	19,14	1,88
Diclofenac		20,30	20,10	20,40	19,70	19,80	19,10	19,82	0,49
Kontrolle	90	20,30	18,90	20,10	23,30	19,50	19,70	20,30	1,73
Diclofenac		16,90	15,70	15,40	15,70	16,50	15,40	15,74*	0,45
Kontrolle	120	21,40	19,70	21,20	24,80	20,30	21,70	21,54	1,98
Diclofenac		14,60	14,10	13,90	14,90	15,00	14,30	14,44*	0,49
Kontrolle	150	21,60	20,10	22,00	25,10	21,10	22,30	22,12	1,87
Diclofenac		14,20	13,90	12,30	14,10	14,20	13,90	13,68	0,78
Kontrolle	180	22,10	20,60	23,50	26,50	22,60	23,70	23,38	2,13
Diclofenac		13,90	13,50	11,50	13,90	14,30	13,90	13,42	1,11

Tab. 21: Verlauf des Base Excess (mmol/l) bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	5,20	5,40	5,60	5,20	5,60	5,10	5,38	0,23
Diclofenac		5,40	5,20	5,60	5,20	5,30	5,40	5,34	0,17
Dicl. Minipigs OP		4,50	3,80					4,15	0,49
Kontrolle	30	3,80	3,10	4,30	3,40	2,80	3,70	3,46	0,58

Diclofenac	3,70	3,80	3,70	3,50	4,10	3,80	3,78	0,22
Dicl. Minipigs OP	7,00	5,80					6,40	0,85
Kontrolle 60	3,40	2,90	2,60	2,10	2,30	3,10	2,60	0,41
Diclofenac	2,30	2,40	2,10	2,10	3,40	2,70	2,54	0,54
Dicl. Minipigs OP	3,10	3,20					3,15	0,07
Kontrolle 90	2,70	1,90	1,90	1,40	1,90	2,80	1,98	0,51
Diclofenac	-6,90	-6,50	-4,50	-7,80	-4,60	-5,70	-5,82*	1,38
Dicl. Minipigs OP	-5,30	2,40					-1,45	5,44
Kontrolle 120	2,10	1,20	1,10	1,10	1,40	1,60	1,28	0,22
Diclofenac	-8,80	-8,80	-7,40	-13,70	-5,80	-8,80	-8,90*	2,95
Dicl. Minipigs OP	-5,10	2,60					-1,25	5,44
Kontrolle 150	2,00	1,00	1,00	0,90	1,20	1,30	1,08	0,16
Diclofenac	-9,00	-9,00	-7,10	-14,10	-6,10	-9,00	-9,06	3,08
Dicl. Minipigs OP	-5,30	2,20					-1,55	5,30
Kontrolle 180	1,90	0,90	0,90	0,90	1,00	1,10	0,96	0,09
Diclofenac	-9,30	-9,50	-8,00	-14,90	-6,50	-9,30	-9,64	3,18
Dicl. Minipigs OP	-6,90	-2,50					-4,70	3,11

Tab. 22: Verlauf des Sauerstoffpartialdruck (mmHg) bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	33,40	33,70	46,10	73,10	41,90	60,60	51,08	15,71
Diclofenac		36,80	55,60	64,10	76,30	59,40	85,10	68,10	12,30
Dicl. Minipigs OP		149,20	120,00					134,60	20,65
Kontrolle	30	535,70	465,10	582,00	340,20	552,60	77,20	403,48	205,04
Diclofenac		463,80	482,60	482,50	367,40	538,80	200,50	414,36	134,83
Dicl. Minipigs OP		382,80	600,20					491,50	153,72
Kontrolle	60	451,80	519,20	582,90	587,50	161,50	290,20	428,26	192,20
Diclofenac		579,10	513,60	521,40	256,40	475,20	356,40	426,40	113,61
Dicl. Minipigs OP		439,80	30,50					235,15	289,41
Kontrolle	90	553,30	531,20	489,00	580,10	538,40	206,80	469,10	150,15
Diclofenac		161,30	374,40	503,40	189,50	268,80	113,50	289,92	153,95
Dicl. Minipigs OP		180,50	586,10					383,30	286,80
Kontrolle	120	562,50	534,20	591,50	543,10	576,10	105,50	470,08	205,15
Diclofenac		482,30	367,40	349,70	167,30	245,80	104,70	248,78	116,06
Dicl. Minipigs OP		167,40	361,90					264,65	137,53
Kontrolle	150	679,30	543,80	579,40	537,40	519,60	100,80	456,20	199,86
Diclofenac		479,50	438,20	389,50	143,80	349,50	267,40	317,68	115,60
Dicl. Minipigs OP		381,30	346,30					363,80	24,75
Kontrolle	180	580,10	461,30	591,50	439,40	467,30	99,40	411,78	184,51
Diclofenac		594,50	499,20	397,50	159,70	297,40	297,60	330,28	126,78
Dicl. Minipigs OP		325,30	92,80					209,05	164,40

Tab. 23: Verlauf Glukosegehaltes (mg/dl) im arteriellen Blut bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	101	97	60	91	89	60	79	18
Diclofenac		93	91	89	78	81	88	85	6
Dicl. Minipigs OP		176	124					150	37
Kontrolle	30	134	173	138	134	173	128	149	22
Diclofenac		123	132	113	104	128	116	119	11
Dicl. Minipigs OP		258	325					292	47
Kontrolle	60	156	190	152	154	190	138	165	24
Diclofenac		156	1456	134	127	146	127	136	10
Dicl. Minipigs OP		316	390					353	52
Kontrolle	90	317	192	172	168	192	180	181	11
Diclofenac		163	167	186	138	1547	169	157	20
Dicl. Minipigs OP		354	386					370	23
Kontrolle	120	322	195	197	189	195	192	194	3
Diclofenac		179	194	206	142	163	153	172	27
Dicl. Minipigs OP		381	390					386	6
Kontrolle	150	232	201	201	195	203	212	202	6
Diclofenac		183	201	212	153	171	186	185	23
Dicl. Minipigs OP		382	384					383	1
Kontrolle	180	334	213	216	201	210	228	214	10
Diclofenac		195	213	232	231	183	217	215	20
Dicl. Minipigs OP		370	392					381	16

Tab. 24: Verlauf Kalziumgehaltes (mmol/l) im arteriellen Blut bei der Kontrolle und Diclofenac mit Angabe der Einzelwerte, der Mittelwerte (Mw.) und der Standardabweichung (St.Abw.).

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	2,75	3,32	2,98	2,98	2,51	2,75	2,91	0,30
Diclofenac		2,78	2,73	3,30	2,96	2,87	3,10	2,99	0,22
Dicl. Minipigs OP		2,64	2,65					2,65	0,01
Kontrolle	30	2,83	2,98	2,95	2,86	2,87	2,70	2,87	0,11
Diclofenac		2,70	2,69	2,99	2,87	2,79	2,95	2,86	0,12
Dicl. Minipigs OP		1,08	1,40					1,24	0,23
Kontrolle	60	2,64	2,82	2,87	2,78	2,75	2,64	2,77	0,09
Diclofenac		2,58	2,55	2,90	2,81	2,67	2,88	2,76	0,15
Dicl. Minipigs OP		1,03	1,30					1,17	0,19
Kontrolle	90	2,53	2,76	2,83	2,65	2,66	2,61	2,70	0,09
Diclofenac		2,73	2,79	2,31	3,22	2,97	3,14	2,89	0,36
Dicl. Minipigs OP		0,98	1,20					1,09	0,16
Kontrolle	120	2,44	2,61	2,76	2,58	2,60	2,51	2,61	0,09
Diclofenac		2,86	2,86	3,36	3,35	3,01	3,27	3,18*	0,23
Dicl. Minipigs OP		0,96	1,21					1,09	0,18
Kontrolle	150	2,31	2,55	2,71	2,49	2,53	2,48	2,55	0,09
Diclofenac		2,98	2,99	3,46	3,47	3,18	3,32	3,28	0,20
Dicl. Minipigs OP		1,02	1,14					1,08	0,08
Kontrolle	180	2,29	2,43	2,65	2,31	2,41	2,39	2,44	0,13
Diclofenac		3,09	3,14	3,59	3,58	3,37	3,41	3,41	0,18
Dicl. Minipigs OP		1,01	1,16					1,09	0,11

Tab.25: Verlauf Kaliumwert (mmol/l) im Dialysat in allen drei Versuchsgruppen.

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	3	2,7	3,2	2,8	3,1	2,9	2,94	0,21
Polidocanol		4,3	3,9	2,8	2,5	3,4	2,4	3,00	0,64
Diclofenac		2,4	2,5	2,4	2,1	2,5	2,5	2,40	0,17
Kontrolle	30	4,4	4,7	4,3	5,1	4,8	4,3	4,64	0,34
Polidocanol		5,3	6	4,6	5,5	6,4	4,8	5,46	0,77
Diclofenac		3,8	3,2	3	3,6	3,4	4	3,44	0,38
Kontrolle	60	4,9	5	4,7	5,6	5	5,1	5,08	0,33
Polidocanol		6,1	6,3	5,4	6,8	7,1	5,9	6,60	0,68
Diclofenac		4,1	3,3	3,5	3,5	3,5	3,8	3,52	0,18
Kontrolle	90	5,4	5,7	5,3	5,8	5,4	5,6	5,56	0,21
Polidocanol		6,9	7,2	8,1	7	7,1	6,8	7,54	0,50
Diclofenac		4,2	4,2	4	4	4	3,9	4,02*	0,11
Kontrolle	120	5,5	5,8	5,8	6	5,8	5,8	5,84	0,09
Diclofenac		4,1	4	3,6	4	3,9	4,1	3,92	0,19
Kontrolle	150	5,6	5,7	5,4	5,8	5,5	5,4	5,56	0,18
Diclofenac		4,6	4,3	4,2	3,7	3,8	4	4,00	0,25
Kontrolle	180	5,8	5,7	5,4	5,7	5,3	5,6	5,54	0,18
Diclofenac		5,1	3,9	4,1	4	4	4,1	4,02	0,08

Tab. 26: Verlauf Harnstoffwert (mg/dl) im Dialysat in allen drei Versuchsgruppen.

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	12	11	11	9	10	10	10,20	0,84
Polidocanol		12	10	9	10	9	9	9,40	0,55
Diclofenac		10	11	12	12	11	10	11,60	0,84
Kontrolle	30	17	15	17	14	14	14	14,80	1,30
Polidocanol		12	11	14	11	12	11	11,80	1,30
Diclofenac		12	12	13	14	12	12	12,60	0,89
Kontrolle	60	21	19	20	17	19	18	18,60	1,14
Polidocanol		14	13	11	14	12	13	12,60*	1,14
Diclofenac		14	15	17	15	15	15	15,40	0,89
Kontrolle	90	24	22	25	21	22	21	22,20	1,64
Polidocanol		15	16	12	15	13	14	14,00*	1,58
Diclofenac		23	17	22	17	18	19	18,60	2,07
Kontrolle	120	25	23	26	21	22	21	22,60	2,07
Diclofenac		28	19	24	21	21	21	21,20*	1,79
Kontrolle	150	25	23	28	22	23	23	23,80	2,39
Diclofenac		32	21	25	22	23	25	23,20	1,79
Kontrolle	180	25	26	30	22	23	24	25,00	3,16
Diclofenac		33	25	27	24	27	29	26,40	1,95

Tab. 27: Verlauf Glukosewertes (mg/dl) im Dialysat in allen drei Versuchsgruppen.

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	175	179	171	167	169	171	171,40	4,56
Polidocanol		178	175	176	165	164	168	169,60	5,59
Diclofenac		173	169	173	164	176	176	171,60	5,13
Kontrolle	30	168	171	169	173	171	171	171,00	1,41
Polidocanol		172	170	171	167	167	170	169,00	1,87
Diclofenac		171	163	169	163	174	171	168,00	4,90
Kontrolle	60	164	166	165	162	161	163	163,40	2,07
Polidocanol		166	167	168	164	164	165	165,60*	1,82
Diclofenac		168	161	164	160	167	165	163,40	2,88
Kontrolle	90	158	154	166	157	165	157	159,80	5,36
Polidocanol		163	164	166	162	163	164	163,80	1,48
Diclofenac		157	157	161	158	163	159	159,60	2,41
Kontrolle	120	156	153	165	156	164	156	158,80	5,36
Diclofenac		153	153	157	154	157	153	154,80	2,05
Kontrolle	150	155	152	164	155	163	155	157,80	5,36
Diclofenac		151	151	153	151	152	151	151,60	0,89
Kontrolle	180	153	150	163	155	160	153	156,20	5,26
Diclofenac		150	150	151	150	150	150	150,20	0,45

Tab. 28: Verlauf des pH im Dialysat in allen drei Versuchsgruppen.

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	7,3	7,25	7,31	7,23	7,25	7,28	7,26	0,03
Polidocanol		7,25	7,3	7,23	7,24	7,26	7,24	7,25	0,03
Diclofenac		7,23	7,25	7,24	7,25	7,24	7,25	7,25	0,01
Kontrolle	30	7,26	7,21	7,28	7,2	7,23	7,24	7,23	0,03
Polidocanol		7,22	7,26	7,2	7,21	7,25	7,21	7,23	0,03
Diclofenac		7,19	7,24	7,23	7,23	7,23	7,23	7,23	0,10
Kontrolle	60	7,21	7,19	7,26	7,16	7	7	7,23	0,12
Polidocanol		7,12	7,2	7,15	7,16	7,2	7,15	7,17	0,03
Diclofenac		7,14	7,22	7,19	7,21	7,17	7,2	7,19	0,02
Kontrolle	90	7,16	7,16	7,21	7,13	7,16	7,16	7,22	0,03
Polidocanol		6,9	7,11	7,12	7,11	7,13	7,1	7,11*	0,01
Diclofenac		7,13	7,19	7,18	7,19	7,15	7,16	7,15	0,02
Kontrolle	120	7,12	7,11	7,16	7,1	7,12	7,11	7,16	0,02
Diclofenac		7,11	7,16	7,15	7,16	7,11	7,14	7,14	0,02
Kontrolle	150	7,11	7,1	7,15	7,1	7,69	7,1	7,15	0,26
Diclofenac		7,1	7,15	7,13	7,15	7,1	7,13	7,13	0,02
Kontrolle	180	7,09	7,09	7	7	7	7,69	7,12	0,30
Diclofenac		7,1	7,14	7,13	7,13	7,1	7,11	7,03	0,04

Tab. 29: Verlauf des Bikarbonatwertes (mmol/l) im Dialysat in allen drei Versuchsgruppen.

Gruppe	Zeitp.	1	2	3	4	5	6	MW	StAbw
Kontrolle	0	24,1	32,5	31,5	32,2	31,8	32,1	32,02	0,38
Polidocanol		31,9	32,5	32,1	31,8	32,1	32,3	31,16	0,26
Diclofenac		31,2	32,3	31,8	32,6	31,2	33,2	32,22	0,76
Kontrolle	30	23,1	21,3	21,4	26,7	24,4	22,3	23,22	2,31
Polidocanol		22,1	21	22,1	22,8	22,1	22,1	22,02	0,65
Diclofenac		29,6	30,8	29,8	30,4	29,9	30,7	30,32	0,45
Kontrolle	60	20,3	21,1	17,9	26,6	21,9	21,4	21,78	3,12
Polidocanol		21,8	19,7	21,8	22	21,2	21,7	21,28	0,93
Diclofenac		24,3	28,1	26,3	28,7	26,4	28,4	27,58	1,14
Kontrolle	90	18,4	20,7	17,4	25,3	18,4	20,4	20,44	3,05
Polidocanol		19,7	19,1	19,8	20	20,2	20,9	20,00	0,65
Diclofenac		19,6	24,8	24,1	25,6	24,3	26,8	25,12	1,10
Kontrolle	120	17,3	18	17,2	25,8	17,9	18,4	19,46	3,57
Diclofenac		16,1	19,8	21,1	19,9	19,8	21,3	20,38*	0,75
Kontrolle	150	16,7	17,9	16,4	25,1	17,6	17,9	18,98	3,48
Diclofenac		15,9	19,1	20,7	19,4	19,3	20,9	19,88	0,85
Kontrolle	180	16,7	17,8	16,4	26,4	17	17,5	19,02	4,16
Diclofenac		15,4	18,6	20,1	18,5	18,4	20,1	19,14	0,88

Tab. 30: Organgewichte Kontroll- und Polidocanolgruppe vor und nach der Perfusion.

Gruppe	Kontrolle	Polidocanol	Diclofenac	Kontrolle	Polidocanol	Diclofenac
Meßzeitp.	Nativ			nach Versuch		
Versuch 1	1965	2495	1960	2146	3459	2103
Versuch 2.	2163	2410	2297	2301	3218	2621
Versuch 3.	2497	2561	2294	2695	3685	2619
Versuch 4.	1924	2496	1934	2068	3305	2091
Versuch 5.	2211	2493	2137	2394	3364	2386
Versuch 6.	2513	2513	2124	2746	3612	2364
Mittelwert	2212	2494	2124	2391	3440	2364