Aus dem Institut für Veterinär-Anatomie des Fachbereichs Veterinärmedizin der Freien Universität Berlin und dem Institut für Radiologie Charité – Universitätsmedizin Berlin Campus Mitte

Funktionelle Bildgebung der Vaskularisation und Perfusion des Prostatakarzinoms mit dynamischer MRT: Korrelation mit morphometrischen Parametern

> Inaugural-Dissertation zur Erlangung des Grades eines Doktors der Veterinärmedizin an der Freien Universität Berlin

> > vorgelegt von Ole Gemeinhardt Tierarzt aus Berlin

> > > Berlin 2008

Journal-Nr.: 3210

Gedruckt mit Genehmigung des Fachbereichs Veterinärmedizin der Freien Universität Berlin

Dekan:Univ.-Prof. Dr. habil. L. BrunnbergErster Gutachter:Univ.-Prof. Dr. habil. J. PlendlZweiter Gutachter:PD Dr. med. Dipl.-Phys. M. TaupitzDritter Gutachter:Univ.-Prof. Dr. habil. A. Grabner

Deskriptoren (nach CAB-Thesaurus):

Magnetic Resonance Imaging, Prostatic Neoplasms, Rats, Contrast Media, Blood Volume, Morphology, Diagnosis

Tag der Promotion: 03.09.2008

Bibliografische Information der *Deutschen Nationalbibliothek*

Die Deutsche Nationalbibliothek verzeichnet diese Publikation in der Deutschen Nationalbibliografie; detaillierte bibliografische Daten sind im Internet über http://dnb.ddb.de abrufbar.

ISBN-13: 978-3-86664-465-6

Zugl.: Berlin, Freie Univ., Diss., 2008 D188

Dieses Werk ist urheberrechtlich geschützt.

Alle Rechte, auch die der Übersetzung, des Nachdruckes und der Vervielfältigung des Buches, oder Teilen daraus, vorbehalten. Kein Teil des Werkes darf ohne schriftliche Genehmigung des Verlages in irgendeiner Form reproduziert oder unter Verwendung elektronischer Systeme verarbeitet, vervielfältigt oder verbreitet werden.

Die Wiedergabe von Gebrauchsnamen, Warenbezeichnungen, usw. in diesem Werk berechtigt auch ohne besondere Kennzeichnung nicht zu der Annahme, dass solche Namen im Sinne der Warenzeichen- und Markenschutz-Gesetzgebung als frei zu betrachten wären und daher von jedermann benutzt werden dürfen.

This document is protected by copyright law.

No part of this document may be reproduced in any form by any means without prior written authorization of the publisher.

Diese Arbeit wurde durch die Deutsche Forschungsgemeinschaft (DFG-BE 2527/1-1) gefördert.

Meinen Eltern

INHALTSVERZEICHNIS

1	VE	RWENDETE ABKÜRZUNGEN	1
2	EIN	ILEITUNG UND PROBLEMSTELLUNG	5
3	GR	UNDLAGEN UND LITERATURÜBERSICHT	7
3.1	Pro	ostata	7
3	3.1.1	Prostata des Mannes	7
З	8.1.2	Prostata der Ratte	8
3.2	Tu	noren	9
З	8.2.1	Vaskularisation von Tumoren	11
З	3.2.2	Prostatakarzinom des Mannes	12
3	3.2.2.1	Morphologie	12
З	3.2.2.2	Einteilung	12
3	3.2.2.3	Prognosekriterien und Therapiemöglichkeiten	13
З	8.2.3	G-Dunning Rattenprostatakarzinom	14
3.3	Ма	gnetresonanztomographie (MRT)	14
3	3.3.1	MRT-Bildgebung	15
3	3.3.1.1	Bildqualität	16
3	3.3.1.2	Hochfrequenzspulen in der MRT	17
3	3.3.2	MRT-Kontrastmittel	18
З	8.3.2.1	Gadoliniumhaltige Kontrastmittel	19
З	3.3.2.2	Transport von niedermolekularen Verbindungen im Interstitium	21
З	3.3.2.3	Partikuläre (eisenoxidhaltige) Kontrastmittel	22
З	3.3.3	Dynamische MRT	24
3.4	Pro	ostatadiagnostik	26
З	8.4.1	Konventionelle MRT in der Prostatadiagnostik	27
З	8.4.2	Dynamische MRT in der Prostatadiagnostik	27
З	8.4.3	Weitere bildgebende Verfahren in der Prostatadiagnostik	29
З	8.4.3.1	Magnetresonanzspektroskopie (MRS)	29
3	3.4.3.2	Sonographische Verfahren	30
4	МА	TERIAL UND METHODEN	32
4.1	Un	tersuchte Tiere	32
4	l.1.1	Haltung der Tiere	32
4	1.1.2	Tumorzellimplantation	32
4	1.1.2.1	Narkose	32
4	1.1.2.2	Orthotope Tumorzellimplantation	33

4.2	Vo	rbereitende Untersuchungen	33
4.2	2.1	Auswahl der geeigneten Hochfrequenz-Spule für die MRT-Untersuchungen	33
4.2	2.2	Wachstumskontrolle der Tumoren und Bestimmung des Zeitpunkts der	
		MRT-Untersuchungen	34
4.3	Vei	rwendete Kontrastmittel	34
4.3	8.1	Gadodiamid	34
4.3	8.2	VSOP-C 184	35
4.4	MR	T-Untersuchungen an Ratten	36
4.4	.1	Narkose	36
4.4	.2	Positionierung der Ratten	37
4.4	.3	Morphologische Darstellung von Prostata und Prostatakarzinom	37
4.4	.4	Dynamische MRT mit Gadodiamid	38
4.4	.5	Kontrastmittelgestützte MRT mit VSOP-C 184	38
4.4	.6	Blutentnahme und Bestimmung der T1-Relaxationszeit	39
4.4	.7	Tötung der Tiere und Entnahme der Prostatae	39
4.5	His	tologische Untersuchungen	39
4.5	5.1	Histologische Aufarbeitung der Prostatae	39
4.5	5.2	Hämatoxylin und Eosin (H&E)-Färbung	40
4.5	5.3	Endothelmarkierung: Bandeiraea simplicifolia Lektin I (BSL I)	40
4.5	5.4	Modifizierte Bindegewebsfärbung nach van Gieson	41
4.6	Au	swertung der MRT-Bildgebung und Datenanalyse	41
4.6	5.1	Auswertung der morphologischen MRT-Bildgebung	41
4.6	6.2	Auswertung der dynamischen Messungen mit dem Kontrastmittel Gadodiamid	42
4.6	5.3	Auswertung der MRT-Messungen mit dem Kontrastmittel VSOP-C 184	44
4.7	Qu	alitative und morphometrische Auswertung der histologischen Präparate	46
4.7	'.1	Auswertung der Präparate mit Hämatoxylin und Eosin-Färbung	46
4.7	' .2	Auswertung der Präparate mit Endothelmarkierung (BSL I)	48
4.7	' .3	Auswertung der Präparate mit modifizierter Bindegewebsfärbung nach	
		van Gieson	49
4.8	Sta	tistische Methoden, Darstellung und Berechnung	50
5	FR	GEBNISSE	51
-			-
5.1	VO	rbereitende Untersuchungen	51 51
5.1 5.1	. I	Restimmung der T. Belevetionezeiten und MBT. Signelintensitäten von	51
5.1	.८	VSOP C 194 im Pattanblut	F1
E 1	21	T_Relayationszeiten	51
ן.כ ב ו	۱.∠. رور	MRT-Signalintensitäten	50
5. I	.८.८		52
5.2	Tu	morbildung	53

5.3	MR	T-Untersuchungen an Ratten	55
5.3	3.1	Morphologische MRT	55
5.3	3.2	Dynamische MRT mit Gadodiamid	57
5.3	8.2.1	Interstitielles Volumen, Permeabilitäts-Oberflächenprodukt und normalisiert	е
		Permeabilität	58
5.3	3.3	Kontrastmittelgestützte MRT mit VSOP-C 184	59
5.3	8.3.1	Blutvolumen und Zellvolumen inklusive Drüsenausführungsgänge	59
5.4	Qu	alitative und morphometrische Auswertung der histologischen Präparate	61
5.4	l.1	Hämatoxylin und Eosin-Färbung	61
5.4	1.1.1	Tumorfläche und Zellvolumen inklusive Drüsenausführungsgänge	65
5.4	1.2	Endothelmarkierung: Bandeiraea simplicifolia Lektin I	65
5.4	.2.1	Blutvolumen, MVD, mittlere Gefäßfläche, interkapillärer Gefäßabstand und	
		Diffusionsstrecke	67
5.4	.2.2	Interstitielles Volumen	70
5.4	1.3	Modifizierte Bindegewebsfärbung nach van Gieson	70
5.4	.3.1	Interstitielles Volumen inklusive Bindegewebe	72
5.5	Vei	rgleich von MRT und histologischen Befunden	74
5.5	5.1	Tumorfläche	74
5.5	5.2	Blutvolumen	76
5.5	5.3	Interstitielles Volumen und interstitielles Volumen inklusive Bindegewebe	78
5.5	5.4	Zellvolumen inklusive Drüsenausführungsgänge	80
6	DIS	SKUSSION	83
6.1	Tu	mormodell	85
6.2	Nat	tive MRT und Vergleich mit den histologischen Befunden	87
6.3	Dy	namische MRT mit Gadodiamid	89
6.4	Pra	e- und Post-KM-Messungen mit VSOP-C 184	94
65	Διι	shlick	aa
0.5	Au	Shick	33
7	ZU	SAMMENFASSUNG	100
8	SU	MMARY	102
-			
9	LII	ERATURVERZEICHNIS	104
10	AN	HANG	121
-			
11	DA	NKSAGUNG	152
		· · _ · _ · _ · _ · _ · _ · _ ·	
12	SE	LBSTSTANDIGKEITSERKLARUNG	153

1 VERWENDETE ABKÜRZUNGEN

Abb.	Abbildung
AIF	arterial input function, arterielle Eingangsfunktion
B_0	Feldstärke
BPH	benigne Prostatahyperplasie
BSL I	Bandeiraea simplicifolia Lektin I
bzw.	beziehungsweise
С	Kontrastmittelkonzentration
C_{I}	Konzentration im Interstitium
cm	Zentimeter
C_p	Konzentration im Blutplasma
ca.	circa
D	Diffusionskoeffizient
Da	Dalton
DAB	Diaminobenzidin
d. h.	das heißt
DNS	Desoxyribonukleinsäure
DRU	digitale rektale Untersuchung
F	Blutfluss (Perfusion)
Fe	Eisen
FKDS	Farbkodierte Doppler-Sonographie
FLASH	Fast Low-Angle Shot
FOV	Field of View
g	Gramm
Gd	Gadolinium
Gd-DTPA	Gadolinium-(III)-Diethylentriaminpentaessigsäure
Gd-DTPA-BMA	Gadolinium-Diethylentriaminessigsäure-Bismethylamid
GI.	Gleichung
GRE	Gradienten-Echo
HE	Hämatoxylin und Eosin
HF	Hochfrequenz

¹ H-MRS	Protonen-Magnetresonanzspektroskopie
ICD	mittlerer interkapillärer Gefäßabstand
J_s	Diffusionsfluss
kDa	Kilodalton
kg	Kilogramm
KGW	Körpergewicht
k _{in}	Rückfluss in das intravasale Kompartiment
KM	Kontrastmittel
k _{out}	Extravasation
K ^{trans}	Austauschkonstante
L	Liter
Μ	Matrix
MHz	Megahertz
min	Minute
ml	Milliliter
mm	Millimeter
mM	Millimolar
mmol	Millimol
MPS	mononukleäres Phagozyten-System
MR	Magnetresonanz
MRS	Magnetresonanzspektroskopie
MRT	Magnetresonanztomographie
ms	Millisekunde
MVD	mikrovaskuläre Dichte
nm	Nanometer
ng	Nanogramm
р	Irrtumswahrscheinlichkeit
PBS	phosphate buffered saline
PDS	Powerdoppler-Sonographie
PIN	prostatisch intraepitheliale Neoplasie
PS	Permeabilitäts-Oberflächenprodukt
PSA	prostataspezifisches Antigen
QL	Gütefaktor einer geladenen HF-Spule

r	Korrelationskoeffizient
R ₁	T ₁ -Relaxivität
R ₂	T ₂ -Relaxivität
RF	Radiofrequenz
ROI	Region of Interest
S	Sekunde
S. C.	subkutan
SE	Spin-Echo
SI	Signalintensität
<i>SI</i> _{Post}	Signalintensität nach Kontrastmittelapplikation
<i>SI</i> _{Prae}	Signalintensität vor Kontrastmittelapplikation
SI _{Voll}	Signalintensität eines Vollblutvoxels
SNR	signal-to-noise-ratio, Signal-Rausch-Verhältnis
SPIO	Superparamagnetic Iron Oxide Particles
sog.	sogenannte
t	Zeit
T ₁	T ₁ -Relaxationszeit
T_{1}^{0}	T ₁ -Relaxationszeit in Abwesenheit eines Kontrastmittels
T ₂	T ₂ -Relaxationszeit
TE	Echozeit
TR	Repetitionszeit
TRUS	transrektaler Ultraschall
TSE	Turbo-Spin-Echo
u. a.	unter anderem
USPIO	Ultrasmall Superparamagnetic Iron Oxide Particles
V	Voxelgröße
\mathcal{V}_B	Blutvolumen
V _e	relatives interstitielles Volumen
\mathcal{V}_{EE}	Zellvolumen inklusive der Ausführungsgänge
$V_{ m eff}$	effektives Volumen
VSOP	Very Small Superparamagnetic Iron Oxide Particles
z. B.	zum Beispiel
z. T.	zum Teil

2D	Zweidimensional
α	relativer interstitieller Volumenanteil
λ	Gewebetorsion
μm	Mikrometer
ρ	Dichte des Gewebes
ω	LAMOR-Frequenz
∇	Laplace Operator
Q	Quellterm, zeitliche Änderung der Kontrastmittelkonzentration in einem Gefäß
0	Grad
°C	Grad Celsius
1/ <i>Q</i> ₀	Spuleneigenverlust
1/ <i>Q</i> _m	magnetisch induzierter Wirbelstromverlust
1/ <i>Q</i> _d	dielektrischer Verlust

2 EINLEITUNG UND PROBLEMSTELLUNG

In Deutschland, den USA und den westlichen Industrieländern ist das Prostatakarzinom das häufigste Malignom beim Mann und das am zweithäufigsten zum Tode führende Tumorleiden des Mannes (Dennis und Resnick 2000). Um möglichst viele Patienten in kurablen Stadien zu erreichen, empfehlen die "American Urological Association" und die "American Cancer Society" Männern ab dem fünfzigsten Lebensjahr eine jährliche digitale rektale Untersuchung (DRU), kombiniert mit einer Bestimmung der prostataspezifischen Antigen (PSA)-Konzentration im Serum. Da die sichere Diagnose eines Prostatakarzinoms bisher nur durch einen positiven Befund in der histologischen Untersuchung von Prostatagewebe möglich ist, wird bei Patienten mit einem suspekten Palpationsbefund und/oder erhöhter PSA-Konzentration eine transrektale Ultraschall (TRUS)-gestützte Stanzbiopsie der Prostata durchgeführt. Bei einem größeren Teil der Patienten mit erhöhtem PSA-Wert lässt sich jedoch in der Biopsie kein (Ellis und Brawer 1995) bzw. erst in der zweiten, dritten oder vierten Biopsie (Keetch et al. 1994) ein Malignom nachweisen. Ursache ist die schwierige Differenzierung des Prostatakarzinoms von normalem Prostatagewebe sowie gutartigen Prostataveränderungen in bildgebenden Verfahren, wie dem Ultraschall oder der Magnetresonanztomographie (MRT). Dies führt zu einer erschwerten Detektion des Tumorareals für die Biopsie und damit zu einem möglicherweise falsch negativen histologischen Befund. Die Folgen sind einerseits unnötig durchgeführte Biopsien bei gesunden Männern und andererseits eine verspätete Detektion des Prostatakarzinoms und somit ein verzögerter Therapiebeginn mit Verschlechterung der Prognose sowie der Lebensqualität der Patienten.

Die dynamische MRT ist eine nicht invasive klinisch einsetzbare Methode zur Bestimmung von Tumorvaskularisation, Gefäßpermeabilität und Perfusion und basiert auf der intravaskulären Injektion eines Kontrastmittels und der daraus resultierenden zeitlichen Veränderung der Konzentrationen in Blut und Gewebe. Die Anstiegsgeschwindigkeit sowie der maximale Anstieg des Kontrastmittels in einem Gewebe ist abhängig von der Anzahl der Blutgefäße, der Perfusion (=Fluss) durch die Gefäße, dem Gefäßwiderstand, der Gefäßwandpermeabilität, der Zusammensetzung des Extrazellularraumes und dem venösen Abfluss. Da diese Faktoren von Gewebe zu Gewebe differieren, unterscheiden sich auch die Anstiegskurven der Signalintensitäten (Barentsz et al. 1999). In mehreren Studien wurde deshalb versucht, durch Anwendung kontrastmittelgestützter dynamischer MR-Techniken die Spezifität dieser Methode für die Detektion des Prostatakarzinoms zu erhöhen. Bisher führten diese Studien zu einer geringgradigen Verbesserung. Es zeigten sich jedoch auch Überlappungen der Ergebnisse von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe oder eine nur mäßige Korrelation mit den histologischen Befunden (Engelbrecht et al. 2003). Die Gründe hierfür könnten eine unzureichende zeitliche Auflösung der bisher verwendeten

MRT-Sequenzen sowie eine zu große Schichtdicke der MRT im Verhältnis zu den histologischen Schnitten sein (Kiessling et al. 2004a). Ein weiteres Problem der Charakterisierung des humanen Prostatakarzinoms liegt in dem typischerweise gleichzeitigen Vorkommen verschiedener Differenzierungsstufen innerhalb eines Tumors (Riede et al. 2004a). Aus diesem Grund wird für die Verbesserung der Charakterisierung und der Differenzierung des Prostatakarzinoms gegenüber gesundem Prostatagewebe mittels dynamischer MRT ein Modell mit einem homogenen Tumor einerseits sowie mit einer MRT-Sequenz mit einer geringen Schichtdicke und einer hohen zeitlichen Auflösung andererseits benötigt.

Mittlerweile beschäftigen sich mehrere Arbeitsgruppen mit der Verbesserung der Differenzierung des Prostatakarzinoms gegenüber normalem Prostatagewebe mittels dynamischer MRT am Tiermodell (Gossmann et al. 1999, Kiessling et al. 2003b, Fan et al. 2004, Kiessling et al. 2004a, Fan et al. 2006). Dabei wird experimentell häufig die hochmaligne Mat-LyLu Sublinie des Dunning Ratten-Prostatakarzinoms eingesetzt. Bedingt durch das schnelle Wachstum dieser Tumoren und dem Auftreten von stark nekrotischen Tumorarealen können jedoch Änderungen in Perfusion und Metabolismus verdeckt werden. Für einen besseren Vergleich mit mittelgradig und gut differenzierten Prostatakarzinomen des Mannes sollten deshalb Tiermodelle mit langsam wachsenden Tumoren mit einer geringeren Malignität verwendet werden (Kiessling et al. 2003b).

Das Ziel der vorliegenden Arbeit war die Etablierung eines Rattenmodells zur Differenzierung von orthotop implantiertem Prostatakarzinom und gesundem Drüsengewebe der Prostata an einem klinischen 1,5 Tesla MR-Ganzkörpertomographen mittels kontrastmittelgestützter dynamischer MRT. Weiterhin sollte die MRT als Methode zur Blutvolumenbestimmung von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe untersucht werden. Um gegenüber bisher verwendeten Tumormodellen eine bessere Übertragbarkeit der Ergebnisse auf das humane Prostatakarzinom zu gewährleisten, war eine wichtige Voraussetzung die Verwendung eines langsam wachsenden, die Größe der Prostata nicht überschreitenden Prostatakarzinoms. Aus diesem Grund sollten die Untersuchungen dieser Arbeit an Ratten mit orthotop implantiertem G-Dunning Rattenprostatakarzinom durchgeführt werden. Als Kontrastmittel für die MR tomographischen Untersuchungen sollten ein extravasierendes niedermolekulares Gd-haltiges Kontrastmittel (Gadodiamid) sowie ein lang anhaltend intravasal verbleibendes eisenoxidpartikelhaltiges Kontrastmittel (VSOP-C 184) zur Bestimmung verschiedener Perfusions- und Vaskularisationsparameter eingesetzt werden. Unmittelbar nach den MRT-Messungen sollten die Prostatae inklusive der Tumoren entnommen und zur Bestimmung verschiedener vaskulärer Parameter sowie für eine histologische Beurteilung aufgearbeitet werden und eine Korrelation der in der MRT und der in den histologischen Untersuchungen gewonnenen Daten erfolgen.

3 GRUNDLAGEN UND LITERATURÜBERSICHT

3.1 Prostata

Die Prostata, auch Vorsteherdrüse genannt, zählt neben der Samenleiterampulle (Ampulla ductus deferentis), der Samenblasendrüse (Glandula vesicularis) und der Bulbourethraldrüse (Glandula bulbourethralis) zu den akzessorischen Geschlechtsdrüsen des Mannes sowie vieler männlicher Säugetiere. Funktionell dient die Prostata der Absonderung eines dünnflüssigen, milchigen Sekrets, welches zusammen mit den Sekreten der anderen akzessorischen Geschlechtsdrüsen sowie den Spermien des Hodens als Sperma bei der Ejakulation der männlichen Säugetiere ausgestoßen wird.

3.1.1 Prostata des Mannes

Die Prostata des Mannes ist eine unpaare Drüse und besitzt in etwa die Form und Größe einer Rosskastanie. Sie umschließt den Anfangsteil der Harnröhre zwischen Blasengrund und Beckenboden (Rohen und Lütjen-Decroll 2006). Anatomisch werden ein rechter und ein linker Lappen (Lobus dexter et sinister) unterschieden, welche ventral durch den Isthmus prostatae (Pars praeurethralis prostatae) und dorsal durch den Mittellappen (Lobus medius) miteinander verbunden sind. Umgeben ist die Prostata von einer festen, bindegewebigen Kapsel (Fascia prostatae) (Maurer 2003). Funktionell und entwicklungsgeschichtlich besteht die Prostata aus einer peripheren posterolateralen Zone und einer anterozentralen Transitionalzone sowie einer mehr zentral-kranialen Zone (Riede et al. 2004a). Der kompakt erscheinende Drüsenkörper besteht aus 30 - 50 tubuloalveolären Drüsen, deren Sekret sich mit Hilfe von 12 - 20 Ausführungsgängen seitlich des Colliculus seminalis in den Sinus prostaticus der Harnröhre ergießt (Maurer 2003, Rohen und Lütjen-Decroll 2006). Die Drüsenschläuche sind verschieden weit. Zwischen ihnen befinden sich Bindegewebsstraßen unterschiedlicher Stärke mit Zügen glatter Muskulatur sowie Kollagenfasern und elastischen Fasern. Die Höhe des Drüsenepithels variiert in Abhängigkeit vom Androgenspiegel zwischen flach und hochprismatisch sowie einschichtig bis mehrreihig (Welsch 2002, Maurer 2003). Aufgebaut ist das Drüsenepithel aus fünf miteinander in Wechselbeziehung stehenden Zelltypen. Dies sind Stammzellen, basale Epithelzellen, transit amplifying cells, neuroendokrine Zellen und sekretorische luminale Epithelzellen (Lam und Reiter 2006).

Das Prostata-Sekret des Mannes bildet ca. 15 - 30 % des Ejakulates, weist einen alkalischen pH-Wert (pH 7,3 - 7,8) auf (Rohen und Lütjen-Decroll 2006) und enthält unter anderem Zink, Zitronensäure, Magnesium, saure Phosphatase, Plasmin, Prostaglandine, Spermin und Spermidin in einer kalium- und kalziumreichen Salzlösung (Leichtweiß 1996, Maurer 2003).

Die Hauptaufgabe des Prostatasekrets ist die Aktivierung der Spermienbeweglichkeit, was durch seine Alkalität und Verdünnung des Spermas (Rohen und Lütjen-Decroll 2006) sowie durch seinen Anteil an Spermin erreicht wird (Maurer 2003).

3.1.2 Prostata der Ratte

Bei der Prostata der Ratte handelt es sich, gleich der Prostata des Mannes, um eine tubuloalveoläre Drüse mit in das Stroma eingelagerten Muskelzellen. Die Rattenprostata unterscheidet sich von der humanen Prostata in der Größe und der Konfiguration ihrer Lappen. Zwischen Geburt und Geschlechtsreife steigt das Gewicht der Prostata allmählich an, wobei zwischen dem 10. und 15. Tag post partum eine Gewichtsdegression beschrieben wird (Heckmann 1978). Unter Betrachtung der Zelldifferenzierung kann ein adultes Erscheinungsbild mit 28 Tagen post partum beobachtet werden. Mit 35 Tagen post partum ist die Zellentwicklung zum größten Teil abgeschlossen (Heckmann 1978). Anatomisch besteht die Prostata der Ratte aus den jeweils bilateral angeordneten dorsokranialen, den dorsolateralen und den ventralen Prostatalappen (Hebel und Stromberg 1986, Komárek et al. 2000).

Die länglichen dorsokranialen Prostatalappen (auch Koagulationsdrüse genannt) liegen an der inneren, medialen, konkaven Seite der Samenblasendrüsen, mit denen sie durch eine Ummantelung aus lockerem Bindegewebe verbunden sind. Sie besitzen einen langen englumigen Ausführungsgang, welcher lateral und ventral zum Samenleiter verläuft und dorsokranial des Ostium ejaculatorium auf dem Colliculus seminalis mündet. Die Länge der Drüse variiert von 3 bis 6 mm (Hebel und Stromberg 1986).

Die Drüsenlappen der dorsolateralen Prostata umschließen das proximale Ende der Harnröhre, die Basis der Harnblase, die Samenblasendrüsen, die Koagulationsdrüse sowie den proximalen Teil der Samenleiter mit Ampullendrüsen (Hebel und Stromberg 1986). Die sezernierenden Anteile öffnen sich in Sammelgängen mit einer ein enges Lumen umgebenden Muskelschicht. Die Sammelgänge vereinigen sich anschließend zu ca. 15 Ausführungsgängen, welche zusammen mit denen der ventralen Prostatalappen lateral zu den Ausführungsgängen der anderen Drüsen verlaufen und im Fundus des Divertikulums in der Nähe des Colliculus seminalis münden. Einige wenige Ausführungsgänge münden etwas weiter caudal in die Urethra ein. Der gesamte Drüsenkörper hat eine Breite von 5 - 10 mm (Hebel und Stromberg 1986).

Die ventralen Prostatalappen sind der ventrolateralen Oberfläche der Harnblase angelagert. Das äußere Erscheinungsbild wird als birnen- (Heckmann 1978) bis keulenförmig mit rötlichgrauer Farbe und welliger Oberfläche (Hebel und Stromberg 1986) beschrieben. Die Epithelzellen der tubuloalveolären Drüse sind hoch- oder isoprismatisch (Heckmann 1978). Im peripheren Bereich der Drüse finden sich durch das Epithel geformte Falten, welche das Drüsenlumen einengen. Im zentralen Drüsenbereich fehlen diese Falten, wodurch ein deutlich breiteres Drüsenlumen (ca. 3 mm) vorliegt. Die Drüsenendstücke sind umgeben von einer dünnen inkompletten Muskelschicht. Jede der Drüsen weist 5 bis 7 Ausführungsgänge auf, welche entlang der lateralen Seite der Harn-Samen-Röhre (Urethra) liegen. Die Öffnungen der Ausführungsgänge liegen entlang der Basis der zwei Schleimhautfalten, welche sich zwischen dem Colliculus seminalis und der gegenüberliegenden Seite der Harnröhre spannen (Hebel und Stromberg 1986). Die Angaben über die Länge der ventralen Prostatalappen variieren in der Literatur von 13 bis 18 mm (Heckmann 1978).

Die autonome Innervation der ventralen Prostata besteht hauptsächlich aus adrenergen und einigen noradrenergen Nerven, welche häufig mit den die Alveolen und die Ausführungsgänge umgebenden glatten Muskelzellen in engem Kontakt stehen (Vaalasti und Hervonen 1979).

3.2 Tumoren

Als Tumor (Synonyme u. a. Geschwulst, Blastom, Neoplasie und Neubildung) bezeichnet man eine, in der Regel umschriebene, strukturell und funktionell abnorme Wucherung körpereigener Zellen (Ausnahme Transplantationstumoren), die autonom verläuft und den Gesamtorganismus schädigt (Weiss und Karbe 1990). Die Einteilung von Tumoren erfolgt nach ihrer geweblichen Herkunft (Histogenese) und hinsichtlich ihres biologischen Verhaltens (Dignität). Grundsätzlich werden epitheliale und mesenchymale Blastome sowie Tumoren des pigmentbildenden Gewebes (Melanome) und des Neuroektoderms unterschieden. Bösartige Tumoren, die vom Epithel ausgehen, werden als Karzinome (z. B. Plattenepithelkarzinom oder Adenokarzinom) bezeichnet.

Zur Entstehung von Tumoren kommt es durch Transformation von Körperzellen zu Krebszellen (sog. Kanzerisierung). Die Krebszellen können sich primär nur an einer Stelle (lokal) oder gleichzeitig an vielen Stellen des Körpers (multipel bzw. multizentrisch, unter Umständen auch systemisch) entwickeln. Durch laufende Zellteilung kommt es zu einer Vermehrung der Krebszellen, einem Wachstum des Tumors und schließlich zur klinischen Manifestation. Das Wachstum der Tumoren kann expansiv oder invasiv (infiltrativ) erfolgen. Bei expansivem Wachstum schiebt der sich vergrößernde Tumor das benachbarte Gewebe vor sich her, welches häufig druckatrophisch zugrunde geht. Im Gegensatz dazu ist beim

invasiven Wachstum der Tumor nicht scharf abgegrenzt.

Histologisch besteht ein Tumor im Allgemeinen aus den eigentlichen Tumorzellen (Tumorparenchym) und einem gefäßhaltigen Stützgewebe (Tumorstroma) (Böcker et al. 2004). Bei gut voneinander getrennten Kompartimenten, Parenchym und Stroma, spricht man von einer organoiden Geschwulst. Sind dagegen beide Bestandteile nur schwer unterscheidbar, handelt es sich um eine histoide Geschwulst. Bezüglich ihrer Ausreifung weisen Tumoren häufig eine gewebespezifische zelluläre, histoarchitektonische und funktionelle Ausreifung auf, die sich in der Ähnlichkeit des Tumorgewebes zum Normalgewebe ausdrückt. Diese Ausreifung wird als Differenzierung bezeichnet und ist in Tumoren unterschiedlich stark ausgeprägt (Böcker et al. 2004). Bei Anwendung der üblichen histologischen Methoden lassen differenzierte Geschwülste unschwer erkennen, von welchem Gewebe sie ihren Ausgang genommen haben, während dies bei "wenig differenzierten" oder "undifferenzierten Tumoren" kaum oder nicht möglich ist (Weiss und Karbe 1990). Für die Therapieplanung und Therapiekontrolle ist die Bestimmung der Histogenese und des Differenzierungsgrades der Geschwulst von entscheidender Bedeutung.

Hinsichtlich des biologischen Verhaltens von Tumoren können grundsätzlich maligne (bösartige), benigne (gutartige) und semimaligne Tumoren unterschieden werden. Die bösartigen Tumoren sind im Allgemeinen durch ein invasives, häufig auch destruierendes und schnelles Wachstum, sowie durch eine unscharfe Begrenzung gekennzeichnet. Ein absolutes Kriterium für die Bösartigkeit eines Tumors stellt das Auftreten von Metastasen dar welches entscheidend für das weitere Schicksal des krebskranken Patienten ist. Histologisch sind die bösartigen Tumoren vor allem durch Atypie und Polymorphie der Zellen gekennzeichnet. Es kommen unterschiedlich große Zellen, Riesenzellen, eine Verschiebung der Kern-Plasmarelation zugunsten des Kernes, pathologische Mitosen, Kernpolychromasie und Nukleolenvergrößerung vor. Die Kernveränderungen beruhen auf Chromosomenaberrationen einem unterschiedlichen und Desoxyribonukleinsäure (DNS)-Gehalt (Aneuploidie) der Tumorzellen. Gutartige Tumoren wachsen im Gegensatz zu bösartigen Tumoren im Allgemeinen langsam und expansiv und metastasieren nicht. Histologisch sind sie gut differenziert und weichen hinsichtlich ihres DNS-Gehaltes nicht von normalen Zellen ab (Diploidie) (Weiss und Karbe 1990). Semimaligne Geschwülste stellen eine Sonderform dar. Sie wachsen zwar lokal invasiv und destruktiv, metastasieren jedoch nicht (Böcker et al. 2004).

3.2.1 Vaskularisation von Tumoren

Die Vaskularisation von Tumoren erfolgt einerseits über Gefäße, welche aus dem bestehenden Gefäßnetzwerk des Wirtsorganismus entstammen und andererseits über Gefäße, die aus der Antwort der Wirtsgefäße auf die Angiogenesefaktoren der Tumorzellen resultieren (Folkman 1985, Jain 1988).

1988 wurden die Tumorgefäße von Jain (1988) ausgehend von ihrer Ultrastruktur entlang des Blutflusses (von der arteriellen zur venösen Seite) eingeteilt. Um möglichst viele Analogien zu gesundem Gewebe darzustellen, erfolgte eine Einteilung in 9 Klassen: 1. Arterien und Arteriolen, 2. nichtfenestrierte Kapillaren, 3. fenestrierte Kapillaren, 4. diskontinuierliche Kapillaren (Sinusoide), 5. Blutkanäle ohne endotheliale Auskleidung, 6. kapilläre Sprossungen, 7. postkapilläre Venulen (Riesenkapillaren), 8. Venulen und Venen und 9. arteriovenöse Anastomosen. Mit Ausnahme der Klassen 5 und 6 existieren alle Gefäßstrukturen auch in gesundem Prostatagewebe. Im Unterschied zu dem Gefäßsystem in gesunden Geweben können sich in den endothelialen Auskleidungen von Tumorgefäßen Tumorzellen befinden. Zudem sind die Tumorgefäße häufig dilatiert, sackartig erweitert sowie stark gewunden (Hammersen et al. 1985) und sie weisen spezielle Verzweigungsmuster, blinde Endigungen und Schlaufenstrukturen auf (Less et al. 1991). Für die Beurteilung der Vaskularisation von Geweben können durch histologische Methoden die mikrovaskuläre Dichte (MVD) und das Gefäß- bzw. Blutvolumen guantifiziert werden. Es zeigte sich in verschiedenen, an Patienten mit histologisch gesicherten Prostatakarzinomen durchgeführten Studien, dass die Bestimmung der mikrovaskulären Dichte als Prognosefaktor für eine Metastasierung dem Gleason-Score (histologische Beurteilung des Malignitätsgradsgrads) überlegen ist (Weidner et al. 1993) und dass eine positive Korrelation zwischen der Kapillardichte eines Prostatakarzinoms und einer Metastasierung in das Knochenmark besteht (Wakui et al. 1992). Andere Studien haben gezeigt, dass die Neovaskularisation eines Tumors mit einem erhöhten Risiko von Fernmetastasen und Tumorrezidiven nach operativen Eingriffen sowie einer schlechteren Überlebensrate korreliert (Weidner et al. 1993, de la Taille et al. 2000, Mehta et al. 2001).

Weitere Vaskularisationsparameter wie die Gefäßpermeabilität und die Perfusion können mittels dynamischer MRT erfasst werden, wobei die Gefäßpermeabilität üblicherweise nicht direkt gemessen, sondern als Austauschkonstante (K^{trans} oder Permeabilitäts-Oberflächenprodukt) angegeben wird. Die Perfusion ist ein Maß für das Blutvolumen, welches pro Zeiteinheit durch ein definiertes Gewebevolumen fließt. Da es sich bei der Gefäßpermeabilität und der Perfusion um funktionelle Parameter handelt, ist eine Quantifizierung anhand histologischer Untersuchungen nicht möglich.

3.2.2 Prostatakarzinom des Mannes

3.2.2.1 Morphologie

Das primäre Prostatakarzinom des Mannes ist eine prostatische epitheliale Neoplasie, welche von den Stammzellen in der Basalschicht peripherer Drüsenanteile ausgeht und eine sehr unterschiedliche Malignität aufweisen kann (Riede et al. 2004a). Sekundäre Geschwülste treten in der Prostata als Metastasen auf oder haben von Nachbarorganen, wie z. B. Rektum und Harnblase auf die Prostata übergegriffen (Dohm 1991). Morphologisch nimmt das primäre Prostatakarzinom bei 70 % der Patienten seinen Ausgang von der äußeren Hälfte des Organs und entsteht meist multizentrisch. Histologisch handelt es sich in 97 % aller Prostatakrebsfälle um Adenokarzinome (bösartiger epithelialer Tumor mit drüsenartigem Phänotyp). Diese bilden verschiedene Wachstumsmuster und kommen entweder in Form von hochdifferenzierten bzw. wenig differenzierten glandulären, kribiformen oder soliden Karzinomen vor. Die hochdifferenzierten glandulären Karzinome veisen eine niedrige und die soliden eine hohe Malignität auf. Bei den meisten Prostatkarzinome handelt es sich um pluriforme Karzinome, d. h. es befinden sich mehrere Wachstumsmuster nebeneinander (Riede et al. 2004a).

3.2.2.2 Einteilung

Eine Einteilung des Prostatakarzinoms erfolgt nach Stadien im TNM-System, nach dem Maß der Entdifferenzierung der Tumorzellen (histologisches Grading) oder dem Malignitätsgrad (Gleason-Score) sowie anhand des prostataspezifischen Antigen (PSA)-Wertes im Serum (Gleason 1966, Gleason und Mellinger 1974, Riede et al. 2004a). Nach dem TNM-System wird die Tumorausbreitung (Staging) beurteilt. Dabei bezeichnet T die Tumorausbreitung in der Prostata und ihrer direkten Umgebung, N steht für die Zahl und den Ort eines Lymphknotenbefalls und M benennt das Auftreten sowie den Ort von Fernmetastasen in anderen Organen (Riede et al. 2004a, Riede et al. 2004b).

Beim histologischen Grading wird bestimmt, wie sehr sich die Tumorzellen in ihrem Aussehen (Morphologie), ihrer Anordnung im Zellverband (Histologie) sowie in der Funktion und der Teilungstendenz von einer gesunden Zelle des Ausgangsgewebes unterscheiden. Die Angabe des histologischen Gradings erfolgt in Stufen von G 1 bis G 3 und beschreibt die höchste Stufe der Entdifferenzierung in einem Tumor.

Da viele Prostatakarzinome multifokal wachsen und häufig mehrere Differenzierungsgrade innerhalb eines Tumors auftreten, hat sich eine Einteilung mittels des Gleason-Scores als

vorteilhaft erwiesen. Bei dem Gleason-Score (Gleason 1966) wird das primär und sekundär vorherrschende Wachstumsmuster des Tumors je nach Malignität von 1 bis 5 bewertet und zu einem Gesamtscoring von 2 bis 10 addiert. Dabei werden der Grad der glandulären Differenzierung und die Beziehung der Drüsen zum Stroma betrachtet. Zytologische Eigenschaften, wie z. B. nukleäre Anaplasie, spielen keine Rolle. Der Vorteil des Gleason Gradings gegenüber dem dreistufigen Grading besteht in der besseren prognostischen Aussagekraft bei mäßig differenzierten Tumoren (Gleason 5-7, bzw. G 2). So hat sich gezeigt, daß Tumoren mit einem kombinierten Gleason Grad 7 eindeutig aggressiver sind als Grad 5 und 6 Tumoren. Nach dem histologischen Grading werden diese Tumoren dagegen alle unter Grad 2 zusammengefasst.

Das PSA ist eine Serinprotease und kommt im Blutserum in verschiedenen molekularen Subfraktionen vor. Eine Erhöhung des PSA-Wertes kann auf ein Prostatakarzinom hindeuten. Andererseits kann das PSA auch beim Vorliegen von gutartigen Veränderungen der Prostata, wie der benignen Prostatahyperplasie (BPH) oder einer Prostatitis, erhöht sein. Die Bestimmung des PSA-Wertes gilt dennoch als ein wertvolles Hilfsmittel, ein Prostatakarzinom frühzeitig zu erkennen (Catalona et al. 1991).

3.2.2.3 Prognosekriterien und Therapiemöglichkeiten

Als bisher anerkannte Prognosekriterien für Patienten mit einem Prostatakarzinom gelten neben den oben aufgeführten TNM-Stadien (Miller und Cygan 1994), dem Gleason-Score (Gleason und Mellinger 1974, Sgrignoli et al. 1994) und dem PSA-Wert (Berner et al. 1995) das Tumorvolumen, welches mit der Wahrscheinlichkeit einer Fernmetastasierung korreliert (McNeal et al. 1986).

Als therapeutische Maßnahmen des Prostatakarzinoms stehen, in Abhängigkeit von Stadium und Alter des Patienten, die radikale Prostatektomie bei lokal begrenztem Prostatakarzinom sowie die Strahlentherapie (Radiatio) bei lokal begrenztem oder fokal fortgeschrittenem Prostatakarzinom zur Auswahl. Bei fortgeschritteneren metastasierten Tumorstadien und bei Patienten im höheren Lebensalter bzw. beim Vorliegen von Komorbiditäten besteht die Möglichkeit einer Hormontherapie.

3.2.3 G-Dunning Rattenprostatakarzinom

Das Dunning Rattenprostatakarzinom R 3327 wurde ursprünglich 1961 von W. F. Dunning in einer 22 Monate alten männlichen Inzucht-Copenhagen-Ratte entdeckt (Isaacs et al. 1986). Durch fortlaufende in vivo Passage des originären R 3327 Tumors wurden verschiedene Sublinien mit unterschiedlichen biologischen Eigenschaften gefunden. Eine dieser Zelllinien wurde von W. F. Dunning als Sublinie G benannt. Die Zellen des G-Dunning Tumors sind charakterisiert durch ein langsames Wachstum, eine Sensitivität gegenüber Androgenen, einer geringen Metastasierungsrate (weniger als 5 % von Ratten mit subkutan implantierten Tumorzellen entwickeln Metastasen) und einem soliden Tumorwachstum. Die Tumorverdopplungsrate liegt bei subkutaner Inokulation von 2×10^6 Zellen bei 4,0 ± 0,2 Tagen in unkastrierten Ratten (Isaacs et al. 1986). Da die G-Dunning Prostatakarzinome keine Drüsenstrukturen ausbilden und ein einheitliches Wachstumsmuster vorherrscht, werden diese Tumoren auch nicht, wie das Prostatakarzinom des Menschen, nach dem histologischen Grading bzw. dem Gleason-Score eingeteilt.

3.3 Magnetresonanztomographie (MRT)

Die Magnetresonanztomographie (MRT) oder Kernspintomographie ist ein nichtinvasives bildgebendes Verfahren, das auf dem Prinzip der Kernspinresonanz beruht. Das Prinzip der magnetischen Kernresonanz wurde bereits 1946 von Bloch und Purcell (Bloch et al. 1946, Purcell et al. 1946) unabhängig voneinander entdeckt und in der Folge für physikalische Anwendungen, chemische Analysen und für biologische Fragestellungen intensiv genutzt. 1952 erhielten Bloch und Purcell für ihre Entdeckung den Nobelpreis für Physik. 1973 gelang es Lauterbur (1973) erstmals eine Versuchsanordnung zu beschreiben, die eine ortsaufgelöste Abbildung eines flüssigkeitsgefüllten Phantoms ermöglichte, wofür er 2003 zusammen mit Mansfield mit dem Nobelpreis für Medizin ausgezeichnet wurde.

Seit etwa 20 Jahren stehen klinisch einsetzbare Magnetresonanztomographen für die Bildgebung zur Verfügung. Nachdem die MRT zunächst speziellen klinischen Fragestellungen im Bereich des Zentralnervensystems vorbehalten war, hat sich das Indikationsspektrum mittlerweile deutlich erweitert. Inzwischen stellt die MRT bei diversen Erkrankungen die Methode der Wahl dar (Semmler und Reiser 2002).

Die Technik der MRT ermöglicht die Darstellung von detaillierten Schnittbildern eines Körpers mit sehr gutem Weichteilkontrast und gibt einen genauen Aufschluss über die Anatomie sowie über metabolische und pathologische Veränderungen. Für die Erzeugung der MRT-Bilder wird der Patient in ein magnetisches Feld mit hoher Feldstärke gelagert.

Durch Hochfrequenz (HF)- und Gradientenspulen werden Radiofrequenz (RF)-Pulse gesendet und magnetische Zusatzfelder geschaltet. Die dadurch im Körper erzeugten Radiowellen werden mittels Empfangsspulen gemessen und über mathematische Verfahren an einem Computer in Bilder umgewandelt. Aufgrund der Nutzung von elektromagnetischen Eigenschaften entfallen in der MRT die Gefahren durch ionisierende Strahlung, wie sie bei der klassischen Röntgenuntersuchung und der Computertomographie vorhanden sind.

3.3.1 MRT-Bildgebung

Magnetresonanz (MR)-Untersuchungen sind immer dann möglich, wenn die Atomkerne des zu untersuchenden Gewebes ein messbares magnetisches Kernmoment besitzen. Dies ist bei Atomkernen mit ungerader Nukleonenzahl der Fall. Der einfachste dieser Atomkerne ist der Wasserstoffatomkern mit nur einem Proton. In ihrer Gesamtheit bilden die Wasserstoffatomkerne den größten Anteil der messbaren magnetischen Kernmomente in menschlichen und tierischen Körpern und werden deshalb für die MR-Bildgebung verwendet.

Für MR-tomographische Untersuchungen wird ausgenutzt, dass sich die Protonen in einem Atomkern in ständiger Drehbewegung um die eigene Achse befinden, dem so genannten Spin. Durch die Rotation der Ladungsverteilung entsteht ein elektrischer Kreisstrom, der ein magnetisches Dipolfeld induziert. Die magnetischen Momente von Atomkernen sind statistisch gesehen in einem magnetfeldfreien Raum in alle Richtungen orientiert. Nach Anlegen eines externen Magnetfeldes richten sich die magnetischen Momente der Protonen entlang dieses Magnetfeldes aus, entweder in der energetisch höheren antiparallelen oder etwas häufiger in der energetisch niedrigeren parallelen Stellung. So entsteht in Richtung des angelegten Magnetfeldes eine messbare Längsmagnetisierung. Zusätzlich führen die Protonen in einem äußeren Magnetfeld eine Kreiselbewegung um die Achse der magnetischen Ausrichtung aus, die so genannte Präzession. Die Frequenz dieser Präzessionsbewegung, die so genannte Lamorfrequenz, ist exakt proportional zu der Stärke des angelegten Magnetfeldes und Grundlage der MR-Bildgebung. Die Präzessionsfrequenz von Wasserstoffprotonen beträgt bei einer Magnetfeldstärke von 1 Tesla beispielsweise 42,5 MHz (Edelmann et al. 1990, Schild 1997).

Durch Einstrahlen eines der Lamorfrequenz entsprechenden HF-Impulses senkrecht zum Magnetfeld kann Energie auf die Protonen übertragen werden. Dieses Phänomen der Energieübertragung wird als Resonanz bezeichnet. Durch das Einstrahlen des HF-Impulses wird die Magnetisierung aus der Ruhelage (in Feldrichtung) ausgelenkt und die Protonen aus dem energetisch niedrigeren parallelen in den energetisch höheren antiparallelen Zustand gebracht. Der Anteil der Magnetisierung, der dabei senkrecht zur Feldrichtung zeigt wird als

Transversalmagnetisierung bezeichnet. Gleichzeitig sind die Präzessionsbewegungen der Protonen synchronisiert, sie präzedieren in Phase. Die Präzessionsbewegung der ausgelenkten Magnetisierung ist dann als Radiofrequenzsignal messbar. Durch Beeinflussung der Phase und der Frequenz durch zusätzlich angelegte Magnetfeldgradienten kann die Magnetisierung mit Hilfe der mathematischen Fourier-Transformation entsprechenden Bildpunkten zugeordnet werden. Mit der Zeit geben die Protonen die aufgenommene Energie wieder an ihre Umgebung ab und kehren in ihren Ausgangszustand zurück (longitudinale Magnetisierung). Die Abgabe der Energie erfolgt dabei an benachbarte Atomkerne, welche im Allgemeinen als Gitter bezeichnet werden. Dieser Vorgang heißt Spin-Gitter-Wechselwirkung. Die Geschwindigkeit mit der die Magnetisierung in den Gleichgewichtszustand zurückkehrt kann durch die Zeitkonstante T₁-Relaxationszeit beschrieben werden. Des Weiteren findet noch eine Wechselwirkung zwischen sich annähernden Spins statt. Dabei kommt es zu einer zufälligen Richtungsänderung der Transversalmagnetisierung (Spin-Spin-Wechselwirkung). Je länger dieser Prozess andauert, umso stärker zeigen die Einzelmagnetisierungen in unterschiedliche Richtungen und umso schwächer wird das resultierende Messsignal. Die Zeitkonstante, welche diesen Prozess charakterisiert, ist die so genannte T₂-Relaxationszeit. Diese charakterisiert die Dephasierung der Protonen. Im Gegensatz zur T₁-Relaxationszeit findet während der T2-Relaxationszeit keine Energieübertragung statt und die T₂-Relaxationszeit ist nahezu unabhängig von der Magnetfeldstärke und der eingestrahlten Frequenz. Weiterhin gibt es noch die T₂*-Relaxationszeit. Da unter realen Bedingungen das äußere Magnetfeld nicht homogen ist, z. B. bedingt durch den MR-Tomographen selbst oder den zu untersuchenden Körper, wird eine zusätzliche Dephasierung verursacht, welche die substanzspezifische T_2 -Relaxationszeit zur effektiven T_2^* -Relaxationszeit reduziert.

3.3.1.1 Bildqualität

In der MRT hängt die Bildqualität, vor allem der diagnostisch verwertbare Bildkontrast, von mehreren Geräte- und Gewebeparametern ab. Bei den Geräteparametern handelt es sich um die Sequenzparameter Repetitionszeit, Echozeit und Anregungswinkel.

Die Repetitionszeit (TR) beschreibt die Zeit zwischen zwei aufeinander folgenden Anregungen einer Schicht durch das Einstrahlen eines HF-Pulses. Die TR ist entscheidend für den T₁-Kontrast eines Bildes, da innerhalb einer kurzen Repetitionszeit nur Gewebe mit einer kurzen T₁-Relaxationszeit in ihren ursprünglichen Zustand zurückkehren können und somit für eine wiederholte Anregung zur Verfügung stehen. Diese Gewebe erscheinen dann in T₁-gewichteten Bildern hell. Die Echozeit (TE) beschreibt die Zeit zwischen Anregungsimpuls und Messung und beeinflusst vorwiegend die Wirkung der T_2 -Relaxationszeit auf den Bildkontrast. Wird die Messung eines MR-Signals kurz nach dem Anregungsimpuls durchgeführt, präzedieren noch viele Spins in Phase. Je länger die Echozeit wird, desto mehr Spins dephasieren und umso stärker ist der Signalverlust. Da Gewebe mit langen T_2 -Relaxationszeiten bei einer langen Echozeit nicht so schnell an Signal verlieren, erscheinen diese auf T_2 -gewichteten Bildern hell.

Bei den Gewebeparametern handelt es sich um die oben beschriebenen kernresonanztypischen Parameter T₁-, T₂- und T₂*-Relaxationszeit. Darüber hinaus spielt die Protonendichte der Gewebe, d. h. die Anzahl der anregbaren Spins pro Volumeneinheit, eine Rolle. Für die kernspintomographische Diagnostik ist dabei entscheidend, dass die meisten Gewebe bezüglich ihrer Relaxationszeiten und Protonendichten unterschieden werden können. Dies gilt allerdings nur dann, wenn für diese Parameterkonstellation die entsprechenden Geräteparameter optimal gewählt wurden. Mittlerweile wurden für die meisten Gewebearten die Relaxationszeiten ermittelt oder geschätzt und für die entsprechenden MRT-Untersuchungen die optimalen Geräteparameter bestimmt.

Ein diagnostisches Problem tritt auf, wenn sich die Gewebeparameter verschiedener Gewebe nicht ausreichend unterscheiden. Daher sind Gewebeveränderungen unterschiedlicher Art, wie z. B. ein Prostatakarzinom und eine Prostatitis, nicht voneinander zu differenzieren.

3.3.1.2 Hochfrequenzspulen in der MRT

In der MRT dienen Hochfrequenz (HF)-Spulen der Anregung der Kernspinresonanz im gewünschten Abbildungsbereich und nach Ende der Anregung als Messwertaufnehmer für die durch die rotierende transversale Magnetisierungskomponente der Spins induzierte Spannung. Dynamische kontrastmittelgestützte MRT-Messungen, wie Perfusionsmessungen an der Prostata, sind nur dann sinnvoll, wenn das gemessene Signal ein ausreichend hohes Signal-Rausch-Verhältnis (SNR, signal-to-noise-ratio) besitzt, so dass eine Auswertung der gemessenen Signal-Zeit-Kurven mit ausreichender Genauigkeit möglich ist. Die zeitliche Auflösung mit der die Signal-Zeit-Kurve abgetastet werden muss, wird durch die Geschwindigkeit der Änderung des gemessenen Signals (Signalanstieg) bestimmt, welches von verschiedenen Gewebeparametern, wie z. B. der Permeabilität bzw. dem Permeabilitäts-Oberflächenprodukt der Blutgefäße abhängt. Das SNR einer Empfangsspule lässt sich einerseits durch eine Optimierung der in der verwendeten Messsequenz auftretenden Parameter, wie Flipwinkel, Repetitions- und Echozeiten und andererseits durch die Auswahl

Empfangwirkungsgrad verbessern. einer HF-Spule mit möglichst hohem Das Rauschverhalten einer HF-Spule ist dabei von der Spulengeometrie, der Güte der Spule, dem effektiven Volumen (V_{eff}) und der LAMOR-Frequenz ω_{L} abhängig. Die Güte der (unbeladenen) Spule hängt dabei im Wesentlichen von der Induktivität, der Kapazität, der verwendeten Bandbreite und der Spulentemperatur ab (Morneburg 1995). Während magnetische Verluste im Körpergewebe unvermeidbar sind, lassen sich Spuleneigenverluste und dielektrische Verluste minimieren. Der auftretende Gesamtverlust lässt sich als Summe von drei reziproken Gütefaktoren beschreiben: dem Spuleneigenverlust 1/Q₀, dem magnetisch induzierten Wirbelstromverlust 1/Qm im leitfähigen Körpergewebe und dem dielektrischen Verlust 1/Qd durch Wechselwirkung von elektrischen Spulenfeldern mit dem Körpergewebe.

So ergibt sich für das SNR einer Empfangsspule (Roschmann 1987):

$$SNR \propto \sqrt{\frac{Q_L}{V_{eff}}}$$
 (GI. 3.1)

 $(SNR = Signal-Rausch-Verhältnis, Q_L = Gütefaktor der geladenen Spule, V_{eff} = effektives Volumen).$

3.3.2 MRT-Kontrastmittel

Wie auch in anderen bildgebenden Verfahren, wie der konventionellen Radiographie, kann durch den Einsatz von Kontrastmitteln die diagnostische Aussagekraft der MRT erheblich verbessert werden. Bei den in der MRT eingesetzten Kontrastmitteln handelt es sich um magnetisch wirksame Substanzen, die selbst zwar nicht bildgebend sind, aber eine Veränderung des lokalen Magnetfeldes und somit eine Relaxationszeitverkürzung der Protonen bewirken. Dieser Effekt beruht auf einer Wechselwirkung der Kontrastmittel mit in ihrer Umgebung befindlichen Protonen der Wasser-, Fett- oder Eiweißmoleküle (Rumor 1996). Die verschiedenen Kontrastmittel in der MRT zeichnen sich durch Unterschiede in ihrer Molekülgröße, Anzahl an ungepaarten Elektronen, Oberflächenstruktur und somit in ihren pharmakologischen und pharmakokinetischen Eigenschaften im menschlichen und tierischen Organismus aus. Zu unterscheiden sind mehrere Gruppen von Kontrastmitteln mit Bedeutung in der MRT:

- I. Makromolekulare gadoliniumhaltige Kontrastmittel
- II. Niedermolekulare gadoliniumhaltige Kontrastmittel
- III. Partikuläre eisenoxidhaltige Kontrastmittel mit
 - a) Superparamagnetic Iron Oxide Particles (SPIO)
 - b) Ultrasmall Superparamagnetic Iron Oxide Particles (USPIO)
 - c) Very Small Superparamagnetic Iron Oxide Particles (VSOP)

3.3.2.1 Gadoliniumhaltige Kontrastmittel

Gadolinium (Gd) ist als freies Molekül ein giftiges Schwermetall aus der Gruppe der Lanthanide. In vivo bilden die paramagnetisch (Magnetfeld verstärkend) wirksamen dreiwertigen Gadolinium (Gd³⁺)-Ionen unlösliche hydroxykolloidale Partikel, welche sich vor allem im mononukleären Phagozyten-System (MPS) von Leber, Milz, lymphatischen Organen, der Lunge und des Knochenmarks anreichern und bereits ab Dosen von 10 - 20 µg pro kg Körpergewicht (KGW) zu Leberzellnekrosen führen (Stark und Bradley 1992, Weinmann et al. 2002). Werden sie jedoch in Verbindung mit sehr starken Komplexbildnern als Kontrastmittel eingesetzt, kann die Einlagerung in Gewebe und die damit verbundene Toxizität verhindert werden.

Gd³⁺ weist mit sieben ungepaarten Elektronen ein besonders großes effektives magnetisches Moment auf. Dies verleiht Gadolinium die höchste Relaxationsverstärkung unter den Lanthanid-Metallen (Nycomed 1994). Die Wechselwirkung von Gd-haltigen Kontrastmitteln mit den Wasserstoffkernen des jeweiligen Gewebes führt zu einer Änderung der Signalintensität im MRT. Prinzipiell können dabei zwei gegensinnig wirkende Effekte des Kontrastmittels ausgenutzt werden: Einerseits eine Signalerhöhung durch Verkürzung der T₁-Relaxationszeit (Koenig et al. 1986, Rosen et al. 1989) und andererseits eine bedingt durch starke Suszeptibilitätsunterschiede Signalreduzierung, zwischen Gefäßinnenlumen und Gewebe (Belliveau et al. 1990). In T₁-gewichteten Aufnahmen überwiegt der Effekt der Signalerhöhung und es kommt zu einer Aufhellung im MR-Bild. Man spricht daher auch von positiven Kontrastmitteln.

Als makromolekulare Gd-haltige Kontrastmittel werden Gd-Komplexe an Albumin, Dextran, Polylysin oder Liposomen gebunden, wodurch ihr Molekulargewicht in der Regel über 50 kDa liegt. Durch die Bindung mehrerer Gd-Ionen pro Molekül wird eine 40 – 200mal höhere Relaxivität der Protonen als bei MRT-Untersuchungen ohne Kontrastmittel erreicht. Durch die Größe ihrer Struktur verweilen die makromolekularen Gd-haltigen Kontrastmittel nach intravenöser Applikation sehr viel länger im Intravasalraum (mehrere Minuten bis Stunden) und besitzen eine höhere Effektivität pro Gd-Atom. Daher sind sie für eine Darstellung der Blutgefäße besser geeignet als niedermolekulare Gd-haltige Kontrastmittel, die schneller extravasieren. Die Extravasationsrate eines Kontrastmittels wird durch die drei Faktoren Gefäßpermeabilität, Gefäßoberfläche und Molekülgröße bzw. hydrodynamischer Durchmesser der Substanz bestimmt (Lauffer 1990), wobei insbesondere in hochmalignen Tumoren eine besonders hohe Extravasation festzustellen ist (Hunter et al. 1998). Aufgrund ihrer Oberflächenbeschaffenheit weisen die makromolekularen Gd-haltigen Kontrastmittel hinsichtlich der Immunogenität und der nur langsamen renalen Ausscheidung Nachteile auf, die den Einsatz bei Menschen z. T. stark einschränken.

Niedermolekulare Gd-haltige Kontrastmittel, wie das Kontrastmittel Gd-DTPA (Gadolinium-(III)-Diethylentriaminpentaessigsäure), extravasieren nach intravenöser Injektion bereits nach wenigen Sekunden (Verstraete et al. 1995, van den Biesen et al. 1997). Zur Verbesserung der Separation der Signalanteile von intra- und extravaskulärem Kontrastmittel wird ein niedermolekulares Kontrastmittel innerhalb weniger Sekunden als Bolus peripher intravenös appliziert, so dass es hochkonzentriert durch das Kapillarbett fließt (first pass) und sich erst anschließend gleichmäßig im Blut verteilt (Miller und Cygan 1994). Zur Darstellung der Vaskularisation ist daher nur die erste Phase geeignet, in der sich das Kontrastmittel noch nicht gleichmäßig im Blut verteilt hat und sich noch überwiegend intravaskulär befindet. Die niedermolekularen Gd-haltigen Kontrastmittel bewirken eine im MRT messbare Verkürzung der beiden Parameter T₁- und T₂-Relaxationszeit. Zur Darstellung des Kontrastmittelbolus können beide Effekte herangezogen werden. So eignen sich die niedermolekularen Kontrastmittel für die Bolus-Angiographie, bei der für kurze Zeit ein maximaler Gefäß-Gewebekontrast erzielt werden kann, jedoch nicht für eine langanhaltende MR-Angiographie. Die niedermolekularen Gd-haltigen Kontrastmittel sind z. T. gut verträglich und für den klinischen Einsatz beim Menschen zugelassen. Bislang wurden Gd-haltige Kontrastmittel bei bereits bestehender Diagnose eines Prostatatumors eingesetzt. Ein routinemäßiger Einsatz in der Prostatadiagnostik erfolgt jedoch nicht (Mirowitz et al. 1993, Sommer et al. 1993, Gossmann et al. 1999).

3.3.2.2 Transport von niedermolekularen Verbindungen im Interstitium

Der Transport von frei diffusiblen Stoffen, wie Gd-DTPA, im Interstitium wird durch folgende Gleichung beschrieben (Nicholson et al. 2000):

$$\frac{dC}{dt} = \frac{D}{\lambda^2} \nabla^2 C + \frac{Q}{\alpha}$$
(Gl. 3.2)

(*C* = Kontrastmittelkonzentration, *t* = Zeit, *D* = Diffusionskoeffizient, λ = Gewebetorsion, ∇ = Laplace Operator, *Q* = Quellterm = zeitliche Änderung der Kontrastmittelkonzentration in einem Gefäß, α = relativer interstitieller Volumenanteil).

Dabei wird die Konzentration eines Kontrastmittels in einem Gewebe (*C*) in Abhängigkeit von der Zeit (*t*) von zwei Termen beeinflusst. Der erste Term nach dem Gleichheitszeichen repräsentiert den Transport durch Diffusion. Der Diffusionskoeffizient (*D*) beschreibt dabei den Transport von Molekülen des Kontrastmittels aufgrund der zufälligen Bewegung der Teilchen (Brownsche Molekularbewegung). Er ist ein Maß für die Beweglichkeit der Teilchen und lässt sich aus der Wegstrecke ermitteln, die in einer bestimmten Zeit zurückgelegt wird. Der Parameter λ gibt die Gewebetorsion an, d. h. den Effekt des verlängerten Diffusionsweges im Interstitium durch Diffusion um Zellen herum. Der mathematische Laplace Operator (∇) beschreibt die dreidimensionale Ausbreitung des Kontrastmittels aufgrund räumlicher Konzentrationsunterschiede. Der zweite Term ist der Quellterm. Er beschreibt die zeitliche Veränderung des Kontrastmittels durch Zufuhr aus dem Gefäß in das Interstitium, wobei *Q* die zeitliche Änderung der Kontrastmittelkonzentration in einem Gefäß (der Quelle) angibt und der Parameter α für den relativen Anteil des interstitiellen Volumens am Gewebe steht.

Der Transport von niedermolekularen Verbindungen durch das Interstitium ist im Wesentlichen von der Morphologie des Gefäßsystems eines Gewebes abhängig. Das Gefäßsystem von Tumoren unterscheidet sich im Vergleich zu gesundem Gewebe durch eine erhöhte Gefäßpermeabilität (Vaupel 1990) und es weist deutliche Unterschiede im Verzweigungsmuster, in der Gefäßdichte und in den Gefäßlängen auf (Jain 1988, Less et al. 1991). Trotz einer erhöhten Gefäßdichte in Tumoren ist die Versorgung mit Sauerstoff deutlich ineffektiver als in gesunden Geweben und es kann zum Auftreten von hypoxischen Zellen kommen (Chaplin et al. 1986, Groebe und Vaupel 1988, Baish et al. 1996). Zusätzlich

sind in Tumorgeweben größere avaskuläre Areale zu finden, welche, aufgrund der limitierten Reichweite des Transports von Sauerstoff aus den Kapillaren, größere hypoxische Areale (Mikronekrosen) im Tumorgewebe zur Folge haben (Gazit et al. 1995, Haustermans et al. 2000). So erhöht sich die Konzentration eines niedermolekularen Kontrastmittels insbesondere in Mikronekrosen nur sehr langsam. Aus Gleichung 3.2 geht hervor, dass die Diffusionszeit, eine Zylindersymmetrie vorausgesetzt, quadratisch mit der Diffusionsstrecke zunimmt. Die Gefäßpermeabilität erhöht sich linear mit abnehmender Molekülgröße. Somit ist bei größeren Gefäßabständen nicht die Gefäßpermeabilität für den Transport eines niedermolekularen hochpermeablen Stoffes limitierend, sondern der Transport durch Diffusion.

3.3.2.3 Partikuläre (eisenoxidhaltige) Kontrastmittel

Superparamagnetic Iron Oxide Particles (SPIO)- und Ultrasmall Superparamagnetic Iron Oxide Particles (USPIO)-Kontrastmittel auf Basis von Eisenoxidpartikeln zählen zu der Gruppe der partikulären Kontrastmittel. Superparamagnetische Kontrastmittel bewirken gleichzeitig eine Verkürzung der T₁- und der T₂-Relaxationszeit ihres umgebenden Mediums. Im Vergleich zu den Gd-haltigen Substanzen weisen sie eine wesentlich stärkere $T_{2^{-}}$ bzw. T2*-Relaxationszeit verkürzende Wirkung mit entsprechend stark signalminderndem Effekt und daraus resultierender "Schwärzung" im Bild auf. Man spricht daher auch von negativen Kontrastmitteln (Rumor 1996). Anhand ihrer Größe können die Eisenoxidpartikel in SPIO mit einer Partikelgröße von über 50 nm und in USPIO mit einer Partikelgröße von unter 50 nm unterteilt werden. Die USPIO sind durch Größenfraktionierung aus den SPIO hervorgegangen. Die Größe des Kontrastmittelteilchens ist für die Bluthalbwertzeit, Biodistribution und das Relaxationsverhalten von entscheidender Bedeutung. Die herkömmlichen partikulären Kontrastmittel setzen sich aus mehreren, in ihrer Struktur variablen Eisenkernen und einer aus Polymeren aufgebauten Hülle (sog. coating) zusammen. Die Größe der Hülle schwankt dabei noch stärker als die der Eisenkerne und unterscheidet sich bei den einzelnen Kontrastmitteln je nach verwendetem Polymer (z. B. Dextrane oder Carboxydextrane) und der elektrischen Ladung. Die Funktion der Hülle besteht in erster Linie in der Stabilisierung der Kontrastmittelteilchen in Lösung, da diese ansonsten unter physiologischen Bedingungen ausfallen würden. Weiterhin dient die Hülle der Reduktion des Ausmaßes der Adsorbtion von Proteinen und Zellen sowie der Maskierung von Oberflächeneigenschaften der Partikel. Für die Erkennung durch das MPS sind die Oberflächenstruktur, die Ladung und die Größe ausschlaggebend. Je kleiner die Partikel sind, desto länger entgehen sie der Phagozytose beim Durchfluss von Leber und

Milz. So werden Partikel mit einem Durchmesser von unter 20 nm langsamer aus dem zirkulierenden Blut herausgefiltert und ermöglichen eine längere Bluthalbwertzeit. Auf der anderen Seite kann aufgrund der geringen Partikelgröße und der daraus resultierenden Bluthalbwertzeit eine Aufnahme in periphere Organe und die dortige Aufnahme durch Zellen des MPS, des Interstitiums und der Lymphknoten stattfinden. Die SPIO-Kontrastmittel werden aufgrund ihrer Größe und Oberflächenstruktur deutlich schneller von Zellen des MPS aufgenommen. Verglichen mit anderen MRT-Kontrastmitteln ist die Toxizität der SPIO-Verbindungen niedrig (Wang et al. 2001).

Eine neue Art von Eisenoxidpartikeln stellt die Substanzgruppe der Very Small Superparamagnetic Iron Oxide Particles (VSOP) dar, welche sich momentan in der Phase der klinischen Prüfung befinden (Taupitz et al. 2004). Bei den VSOP sind die Eisenkerne nicht wie bisher, mit einem Polymer ummantelt, sondern erstmalig mit einem Monomer stabilisiert. Als Monomer dient hierbei Zitrat. Dadurch ergibt sich im Gegensatz zu polymer (z. B. Dextran)-ummantelten Kontrastmitteln von physikalisch-chemischer Seite ein gut definierter Partikelaufbau mit günstigem Verhältnis zwischen Kern und Hülle und einem guten Austausch zwischen Kern und umgebenden Protonen. Hieraus resultiert eine Erhöhung der T₁-Relaxivität. Weiterhin sind die Eisenkerne bezüglich ihrer Größe sehr konstant. Die Größe bewegt sich zwischen 3 und 5 nm. Bei den VSOP kann der Gesamtdurchmesser zwischen 4 und 10 nm sowie deren Relaxivitäten in weiten Grenzen reproduzierbar eingestellt werden. Bisher wurden diese VSOP an Mäusen, Ratten, Kaninchen und Schweinen bezüglich ihrer Eignung unter anderem für die MR-Angiographie, die Tumordiagnostik und die Stammzellforschung getestet (Taupitz et al. 2000, Taupitz et al. 2002, Schnorr et al. 2004, Stroh et al. 2005, Schnorr et al. 2006, Stroh et al. 2006). Hinsichtlich ihrer physikalischen und biologischen Eigenschaften zeichnen sich die VSOP infolge ihrer T₁-Relaxationszeitverkürzung durch ein hohes intravaskuläres Signal und infolge der geringen Extravasation durch lang anhaltenden Kontrast aus (Taupitz et al. 2000, Schnorr et al. 2002, Wagner et al. 2002). Für das in dieser Arbeit verwendete VSOP-C 184 liegt die Plasmaeliminationshalbwertzeit bei einer Dosierung von 0,045 mmol Fe/kg Körpergewicht in Ratten bei 21,3 ± 5,5 min und in Schweinen bei 36,1 ± 4,2 min (Wagner et al. 2002). Die VSOP-Partikel werden über das Phagozytosesystem der Leber eliminiert und haben sich nach dem derzeitigen Stand der Forschung als sehr gut verträglich erwiesen (Wagner et al. 2002, Taupitz et al. 2004).

23

3.3.3 Dynamische MRT

Die dynamische MRT ist ein etabliertes, minimalinvasives bildgebendes Verfahren, welches auf der Messung der zeitlichen Veränderung von Konzentrationen in Blut und Gewebe nach intravenöser Injektion einer exogenen wasserlöslichen Substanz basiert. Sie liefert unter anderem Informationen zur Vaskularisation von Geweben, zur Gefäßpermeabilität und zum Blutfluss in den Gefäßen (Perfusion). Nach intravenöser Applikation befindet sich das Kontrastmittel zunächst intravaskulär, um sich dann infolge des Konzentrationsgradienten zwischen Blut und Interstitium durch Diffusion mit dem Fluss J_s zu verteilen (Jain 1987, Jain 1991):

$$J_s = PS(C_p - C_l) \tag{Gl. 3.3}$$

 $(J_s = \text{Diffusionsfluss}, PS = \text{Permeabilitäts-Oberflächenprodukt}, C_p = \text{Konzentration}$ im Blutplasma, $C_l = \text{Konzentration}$ im Interstitium).

In Folge der Extravasation des Pharmakons durch das Gefäßendothel in das Interstitium eines Gewebes und durch Elimination über die Ausscheidungsorgane, kommt es zu einer Abnahme der Kontrastmittel-Konzentration im Blut und das Kontrastmittel beginnt entlang des Konzentrationsgradienten aus dem interstitiellen Kompartiment in das Blutkompartiment zurück zu diffundieren. Dieser bidirektionale Austausch bestimmt im Wesentlichen die Änderung der Kontrastmittelkonzentration in Blut und Gewebe. Bisherige Untersuchungen haben gezeigt, dass das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt insbesondere in hochmalignen Tumoren stark erhöht ist, so dass hier eine besonders hohe Extravasation festzustellen ist (Hunter et al. 1998). Die Geschwindigkeit der Kontrastmittelaufnahme und seine maximale Anreicherung in einem Gewebe sind bestimmt durch die Anzahl der Blutgefäße, die Perfusion, den Gefäßwiderstand, die Permeabilität der Gefäßwände, die Struktur des interstitiellen (extravaskulären extrazellulären) Raums und den venösen Abfluss. Da diese Faktoren von Gewebe zu Gewebe differieren, unterscheiden sich auch die korrespondierenden Signalintensitätskurven in Abhängigkeit von der Zeit (Lucia et al. 1998).

Zur Analyse der zu ermittelnden Parameter werden in der dynamischen kontrastmittelgestützten MRT unterschiedliche Kompartiment-Modelle herangezogen. Je nach Anzahl der berücksichtigten Verteilungsräume unterscheidet man Ein-, Zwei- oder Mehrkompartiment-Modelle. Das einfachste Modell ist ein Einkompartiment-Modell, bei dem

angenommen wird, dass sich das Kontrastmittel nur im intravasalen Raum befindet (Rosen et al. 1989, Rosen et al. 1990). Im Bereich des Gehirns mit intakter Blut-Hirn-Schranke erzielt dieses Modell gute Ergebnisse bei der Bestimmung des Blutvolumens und der Perfusion (Kety et al. 1995). Bei Geweben mit Kontrastmittelextravasation, wie es z. B. bei der Prostata der Fall ist, kommt es jedoch zu einem erhöhten Fehler bei der Berechnung von Blutfluss und Blutvolumen (Bruening et al. 1996, Wenz et al. 1996). Um die Kontrastmittelextravasation zu berücksichtigen, muss zu dem Gefäßkompartiment ein zweites Kompartiment - das interstitielle Kompartiment - hinzugefügt werden. Bei diesem Zweikompartiment-Modell wird der Austausch des Kontrastmittels zwischen Blut und Interstitium bidirektional mit zwei unterschiedlichen Geschwindigkeiten für die Extravasation k_{out} und den Rückfluss k_{in} beschrieben (Daldrup et al. 1998, Ludemann et al. 2000):

$$\frac{dC_{I}}{dt} = \frac{PS(C_{P} - C_{I})}{v_{e}} = k_{out}C_{P} - k_{in}C_{I}$$
(Gl. 3.4)

 $(C_1:$ Konzentration im Interstitium, PS = Permeabilitäts-Oberflächenprodukt, C_p = Konzentration im Blutplasma, v_e = relatives interstitielles Volumen, k_{out} = Extravasation, k_{in} = Rückfluss in das intravasale Kompartiment).

Das Zweikompartiment-Modell wird klinisch in verschiedenen Varianten angewendet. Es ermöglicht die Bestimmung von Parametern, die mit der Kapillardichte korrelieren. Die Kapillardichte steht wiederum mit der Malignität eines Tumors im Zusammenhang.

Zweikompartiment-Modelle eignen sich deutlich besser zur gleichzeitigen Berechnung von Perfusion und Extravasation als Einkompartiment-Modelle und vermeiden die Fehler der Modelle mit nur einem Kompartiment (Li et al. 2000, Li et al. 2003b, Haroon et al. 2004, Johnson et al. 2004). Weiterhin ermöglichen sie die gleichzeitige quantitative Bestimmung des Gefäßvolumens und des interstitiellen Volumens sowie deren Austauschparameter (Donahue et al. 1995, Degani et al. 1997, Ludemann et al. 2000, Johnson et al. 2004). Wichtig ist bei der Anwendung dieser Modelle über einen längeren Zeitraum zu messen, da bei der häufig angewandten Messdauer von nur 1 bis 3 Minuten nach Kontrastmittelapplikation die späte Anreicherung des Kontrastmittels (late enhancement) nicht erfasst werden kann (Li et al. 2000, Li und Jackson 2003a). Die späten Kontrastmittelanreicherungen sind besonders häufig bei Tumoren zu finden und es konnte indirekt gezeigt werden, dass es sich bei dem langsam anreichernden Tumoranteil um nekrotisierendes Tumorgewebe handelt (Lüdemann et al. 2002, Drees 2004).

3.4 Prostatadiagnostik

In Deutschland, den USA und den westlichen Industrieländern ist das Prostatakarzinom der am häufigsten auftretende Tumor des Mannes und das am zweithäufigsten zum Tode führende Tumorleiden des Mannes (Dennis und Resnick 2000). Ein großer Teil der Patienten hat bereits zum Zeitpunkt der Diagnosestellung einen fortgeschrittenen Tumor. Etwa 40 % der Patienten mit einer primär kurativen Therapie entwickelt ein Tumorrezidiv oder eine Diese Patienten sind nicht heilbar und versterben an ihrem Metastasierung. Prostatakarzinom. Die für das Prostatakarzinom typische Knochenmetastasierung führt zu ausgeprägten Schmerzsymptomatik, die eine einer stark hoch dosierte Dauerschmerztherapie erfordert. Darüber hinaus erleiden die Patienten einen körperlichen Verfall. Der Tod wird häufig durch eine späte Organmetastasierung (z. B. in die Leber) hervorgerufen. Nach Angaben des statistischen Bundesamtes verstarben im Jahr 2005 in der Bundesrepublik Deutschland 10276 Männer an einem Prostatakarzinom (Statistisches-Bundesamt 2006). Ein möglichst früher Beginn einer Therapie ist entscheidend für den Gewinn an Lebenszeit und Lebensqualität. Eine Voraussetzung hierfür ist die frühzeitige Detektion eines Prostatakarzinoms.

Als wertvolles Hilfsmittel, ein Prostatakarzinom frühzeitig zu erkennen, dient neben der digitalen rektalen Untersuchung (DRU) die Bestimmung der prostataspezifischen Antigen (PSA)-Konzentration im Serum (Catalona et al. 1991). Um möglichst viele Patienten in kurablen Stadien zu erreichen, empfehlen die "American Urological Association" und die "American Cancer Society" Männern ab dem fünfzigsten Lebensjahr eine jährliche DRU, kombiniert mit einer Bestimmung der PSA-Konzentration im Serum. Bei Patienten mit erhöhtem PSA-Wert von über 4 ng/ml oder einer suspekten Ratio von freiem PSA zu totalem PSA von unter 15 % oder einem suspekten Palpationsbefund wird ein transrektaler Ultraschall (TRUS) durchgeführt (Colombo et al. 1999). Zur histologischen Sicherung eines Prostatakarzinoms sowie zur Therapieplanung erfolgt eine systematische TRUS-gesteuerte Biopsienahme von Prostatagewebe (Luboldt und Rübben 2004). Über die notwendige Anzahl der Biopsien gibt es in der Literatur unterschiedliche Angaben. Derzeit zeichnet sich ein Trend zu 10- bis 12-fach Biopsien ab (Ellis und Brawer 1995, Presti 2003, Philip et al. 2004). Problematisch erweist sich bei der Biopsienahme die vorherige Detektion des
Tumorareals in bildgebenden Verfahren, um eine gezielte Biopsie des Prostatakarzinoms vornehmen zu können. So lässt sich bei einem größeren Teil der Patienten mit erhöhtem PSA-Wert in der Biopsie kein (Ellis und Brawer 1995) bzw. erst in der zweiten, dritten oder vierten Biopsie (Keetch et al. 1994) ein Malignom nachweisen und es kommt möglicherweise zu einer falsch negativen Probengewinnung durch Biopsie eines Areals mit gutartigen, in erster Linie chronisch entzündlichen Prostataveränderungen. Die Folge sind einerseits unnötig durchgeführte Biopsien bei gesunden Männern und andererseits eine verspätete Detektion des Prostatakarzinoms und somit ein verzögerter Therapiebeginn mit Verschlechterung der Prognose sowie der Lebensqualität der Patienten. Eine sichere Detektion des Prostatakarzinoms anhand klinischer Untersuchungen, Laboranalysen und bildgebender Verfahren ist bislang nicht möglich.

3.4.1 Konventionelle MRT in der Prostatadiagnostik

Die konventionelle (native) MRT ist in der Lage, die Prostata mit ihrer zonalen Anatomie und ihre Umgebung mit hoher morphologischer Auflösung darzustellen (Rifkin et al. 1990, Nicolas et al. 1994). Im T₂-gewichteten MR-Bild stellt sich die periphere Zone signalreich dar, wogegen ein Prostatakarzinom normalerweise mit verringerter Signalintensität erscheint. Ebenso kann dies jedoch auch der Fall bei Einblutungen und Narbenbildung nach einer Biopsie, bei Prostatitis sowie, die ganze Prostata betreffend, nach Hormontherapie oder Strahlentherapie sein (Schiebler et al. 1989, Schiebler et al. 1993, Naik und Carey 1999). Durch die Entwicklung und den Einsatz hochauflösender Endorektalspulen besitzt die native MRT eine höhere Sensitivität für die Detektion des Prostatakarzinoms als die DRU oder der TRUS (Perrotti et al. 1999, Beyersdorff et al. 2002). Sie ist dennoch unzureichend sensitiv und weist eine zu geringe Spezifität auf, um als primäre diagnostische Methode des Prostatakarzinoms nützlich zu sein (Hricak et al. 1994, Ikonen et al. 2001), da Prostatakarzinome nicht zuverlässig von einer Prostatitis, von Fibrosen oder einer prostatisch intraepithelialen Neoplasie (PIN) differenziert werden können (Beyersdorff et al. 2002).

3.4.2 Dynamische MRT in der Prostatadiagnostik

In einer Studie an transgenen Mäusen konnte erstmalig die direkte Beziehung zwischen einer Neovaskularisation und einer Neoplasie bei Transformation einer Hyperplasie zur Neoplasie nachgewiesen werden (Folkman et al. 1989). Für die Entstehung des Prostatakarzinoms ist bekannt, dass es zu assoziierten Veränderungen des Stoffwechsels und damit verbunden zu Veränderungen in der Vaskularisation (Weidner et al. 1993, Siegal et al. 1995, Vartanian und Weidner 1995) und der Tumorgewebeperfusion kommt (Dang und Semenza 1999, Bartsch et al. 2001). Somit ist die Untersuchung der Vaskularisation und Perfusion von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe von diagnostisch und prognostisch hoher Relevanz.

Die kontrastmittelgestützte dynamische MRT ist im Gegensatz zur konventionellen MRT eine klinisch einsetzbare Methode zur Bestimmung der Tumorvaskularisation, der Gefäßpermeabilität sowie der Perfusion (Blutfluss) und basiert auf der intravaskulären Injektion eines Kontrastmittels und der daraus resultierenden zeitlichen Veränderung der Kontrastmittelkonzentration in Blut und Gewebe. Die Anstiegsgeschwindigkeit sowie der maximale Anstieg des Kontrastmittels in einem Gewebe sind abhängig von der Anzahl der Blutgefäße, Perfusion durch die Gefäße, dem Gefäßwiderstand, der der Gefäßwandpermeabilität, der Zusammensetzung des Extrazellularraums und dem venösen Abfluss. Da diese Faktoren von Gewebe zu Gewebe differieren, unterscheiden sich auch die Anstiegskurven der Signalintensitäten (Barentsz et al. 1999). In mehreren Studien wurde deshalb versucht, durch Anwendung kontrastmittelunterstützter dynamischer MR-Techniken die Spezifität dieser Methode für die Detektion des Prostatakarzinoms zu erhöhen. Bisher führten diese Studien zu einer Verbesserung, allerdings ohne statistische Signifikanz (Jager et al. 1997), da sich Überlappungen von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe oder eine nur mäßige Korrelation mit den histologischen Befunden zeigten (Engelbrecht et al. 2003). Die Gründe hierfür könnten in einer unzureichenden zeitlichen Auflösung der verwendeten MRT-Sequenzen sowie einer zu großen Schichtdicke der MRT im Verhältnis zu den histologischen Schnitten liegen (Kiessling et al. 2004a). Ein weiteres Problem der Charakterisierung des humanen Prostatakarzinoms liegt in dem typischerweise gleichzeitigen Vorkommen verschiedener Differenzierungsstufen innerhalb eines Tumors (Riede et al. 2004a).

Eine Möglichkeit das Problem der verschiedenen Differenzierungsstufen innerhalb eines Tumors zu umgehen, ist der Einsatz von tierexperimentellen Tumormodellen. Durch die Induktion eines definierten Tumors in gesundem Gewebe ist es möglich, die MRT-Messungen gezielt in diesem Tumor durchzuführen. So gibt es mittlerweile einige Studien zur Charakterisierung und Detektion des Prostatakarzinoms mittels kontrastmittelgestützter dynamischer MRT am Rattenmodell (Gossmann et al. 1999, Kiessling et al. 2003b, Fan et al. 2004, Kiessling et al. 2004a, Fan et al. 2006). In den von Gossmann et al. (1999) und Fan et al. (2006) durchgeführten Studien konnte gezeigt werden, dass sich verschiedene Sublinien des subkutan implantierten Dunning Rattenprostatakarzinoms mit unterschiedlichem histologischem Grading mittels kontrastmittelgstützter dynamischer MRT voneinander differenzieren lassen. In einer Studie von Kiessling et al. (2003b) zur hämodynamischen und metabolischen Charakterisierung orthotoper Prostatakarzinome wurde gezeigt, dass mittels dynamischer MRT und Protonen-Magnetresonanzspektroskopie (¹H-MRS) eine nichtinvasive Charakterisierung orthotop implantierter Prostatakarzinome der äußerst schnell wachsenden hochmalignen MatLyLu-Zelllinie des Dunning Tumors möglich ist. Es zeigte sich aber auch, dass für einen besseren Vergleich mit mittelgradig und gut differenzierten Prostatakarzinomen des Mannes Tiermodelle mit langsamer wachsenden Prostatakarzinomen mit geringerer Malignität verwendet werden sollten, da bei schneller wachsenden Tumoren Änderungen in Perfusion und Metabolismus durch schnelles Wachstum und stark nekrotische Tumorareale verdeckt werden können (Kiessling et al. 2004a).

3.4.3 Weitere bildgebende Verfahren in der Prostatadiagnostik

3.4.3.1 Magnetresonanzspektroskopie (MRS)

Die Magnetresonanzspektroskopie (MRS) liefert eine nichtinvasive Methode zur Detektion von Metaboliten (insbesondere Cholin, Creatin und Citrat) in der Prostata und wird in Verbindung mit hochauflösender anatomischer MRT mit der Endorektalspule durchgeführt.

In einer von Stanka et al. (2000) durchgeführten Studie an 18 Patienten mit histologisch gesichertem Prostatakarzinom konnte gezeigt werden, dass sich ein Prostatakarzinom von einer benignen Prostatahyperplasie (BPH) mittels MRS abgrenzen lässt. Eine Differenzierung einer Präkanzerose, wie der PIN, ist mit dieser Methode jedoch nicht möglich. Die Addition der metabolischen Daten der MRS und der anatomischen Daten der MRT kann die Detektion und Lokalisation eines Tumors in der Prostata verbessern (Scheidler et al. 1999) sowie insgesamt die Treffsicherheit bei der Volumenbestimmung eines Prostatakarzinoms steigern (Coakley et al. 2002). Dennoch beschränken immer noch Schwankungen bei MR-spektroskopischen Messungen die Tumorvolumenbestimmung, speziell für kleine Tumoren (Coakley et al. 2002). Die Kombination von MRT und MRS bietet sich für die Planung von Biopsie und Therapie sowie für die Kontrolle des Therapieerfolgs an (Mueller-Lisse und Scherr 2003). Sie kann zusammen mit PSA-Werten und Biopsieergebnissen die Charakterisierung eines Prostatakarzinoms bei einzelnen Patienten verbessern (Kurhanewicz et al. 2002). Gegenwärtig gibt es weltweit jedoch nur wenige medizinische Einrichtungen die mit der MRS Erfahrung haben. Um den tatsächlichen klinischen Nutzen der MRS für die Verbesserung des Managements von Patienten mit Prostatakrebs ermitteln zu können, muss die MRS in mehreren Institutionen eingeführt und

validiert werden (Kurhanewicz et al. 2002, Mueller-Lisse und Scherr 2003).

3.4.3.2 Sonographische Verfahren

Der transrektale Ultraschall (TRUS) ist heutzutage als Hilfsmittel zur Führung einer systematischen Nadelbiopsie der Prostata anerkannt, nicht jedoch als diagnostisches Mittel zur Differenzierung umschriebener Areale in der Prostata (Tanaka et al. 1999). In den letzten Jahren konnte durch den Einsatz von Farbdoppler- und Powerdopplersonographie für die Detektion des Prostatakarzinoms insgesamt der positive Vorhersagewert erhöht und die Detektion von Karzinomen mit einem höheren Malignitätsgrad (Gleason-Score) verbessert werden. Bisher sind die Farbdopplertechnologien jedoch für die Detektion und Lokalisation des Prostatakarzinoms nur begrenzt einsetzbar. Ein Hauptproblem liegt in der Limitation dieser Verfahren, sehr kleine Gefäße mit langsamem Blutfluss, wie man sie insbesondere bei der Tumorvaskularisation findet, erfassen zu können (Frauscher et al. 2005). So kann die Farbkodierte Doppler-Sonographie (FKDS) die Sichtbarkeit von subtil nicht tastbaren TRUS-Abnormalitäten in der Minderheit der Fälle zwar verbessern, sie verfehlt jedoch isoechogene, nicht tastbare Tumore zu detektieren (Cornud et al. 2000). Die Powerdoppler-Sonographie (PDS) ermöglicht gegenüber der Farbdoppler-Sonographie eine bessere Detektion von Blutfluss geringerer Geschwindigkeit und damit von Prostatakarzinomen (Louvar et al. 1998). Sie kann für die Biopsienahme entsprechende Regionen wie hypervaskularisierte Bereiche identifizieren und die Tumordetektionsrate im Vergleich zum TRUS und zu systematischen Biopsien verbessern. Bisher ist es durch den Einsatz der PDS-gesteuerten Biopsie nicht möglich ein Prostatakarzinom mit ausreichender Genauigkeit zu identifizieren, um die systematische Biopsie zu ersparen. So kommt es häufiger zu falsch-positiven und falsch-negativen Ergebnissen, bedingt durch entzündliche Reaktionen im Prostatagewebe und Prostatasteine (Takahashi et al. 2002). In der von Takahashi et al. (2002) durchgeführten Studie waren z. B. vier von sieben falsch positiven Fällen durch eine Prostatitis bedingt.

Durch die Entwicklung von Ultraschallkontrastmitteln ist es gelungen, eine deutliche Verbesserung der Detektion kleiner Gefäße mit sehr langsamem Blutfluss zu erreichen (Forsberg et al. 1998). So kann die kontrastmittelverstärkte Sonographie mittlerweile eine deutlich gesteigerte Erkennung der Vaskularisation im Vergleich zur herkömmlichen Farbdoppler- bzw. Powerdopplersonographie erzielen (Pelzer et al. 2005). Eine weitere Verbesserung bei der Erfassung von Blutflussveränderungen wurde durch die Entwicklung spezifischer Kontrastmittelsonographietechnologien in jüngster Vergangenheit erreicht (Frauscher et al. 2005). Das zukunftsträchtigste Verfahren in der Prostatadiagnostik stellt

derzeit das B-Bild-harmonic-Sonographieverfahren unter Ausnützung der nichtlinearen Eigenschaften von Ultraschallkontrastmitteln dar (Frauscher et al. 2005). Die gewonnenen harmonischen Frequenzen werden hierbei hauptsächlich von Mikrobläschen im Kontrastmittel durch Reflexion der ausgesendeten Pulse erzeugt. Als Zukunftsaspekte werden derzeit spezielle "targeted" Ultraschallkontrastmittel intensiv untersucht. Diese Kontrastmittel binden selektiv am Prostatakarzinom und sollen dadurch eine exakte Trennung zwischen Prostatakarzinom und normalem Gewebe ermöglichen. Die kontrastmittelverstärkte Sonographie der Prostata befindet sich noch am Anfang ihrer Entwicklung und es liegen nur erste klinische Ergebnisse vor. Das Potential dieser Technik scheint jedoch sehr groß, um die Detektion und Lokalisation des Prostatakarzinoms deutlich zu verbessern (Frauscher et al. 2005).

4 MATERIAL UND METHODEN

Die Versuche wurden im Rahmen eines vom Landesamt für Arbeitsschutz, Gesundheitsschutz und technische Sicherheit Berlin genehmigten Versuchsvorhabens durchgeführt (Genehmigungsnummer: G 0092/03).

4.1 Untersuchte Tiere

In der vorliegenden Arbeit wurden insgesamt 17 männliche Ratten des Inzuchtstamms Copenhagen 2331 (Harlan Winkelmann GmbH, Borchen, Deutschland) mit einem Körpergewicht von 222 g \pm 7 g verwendet.

4.1.1 Haltung der Tiere

Die Ratten wurden in Makrolonkäfigen in Gruppen zu drei bis vier Tieren gehalten und erhielten das Standard-Rattenzuchtfutter der Firma Altromin (Lage, Lippe, Deutschland) und Wasser ad libidum. Als Einstreu in den Käfigen wurde Tierstreugranulat derselben Firma verwendet. Die Räume der Tierhaltung wurden mit gefilterter Frischluft klimatisiert und wiesen eine Raumtemperatur von 22 ℃ sowie eine Luftfeuchtigkeit von 30 – 40 % auf. Die Beleuchtung war in einem zwölfstündigen Hell-Dunkel-Rhythmus geschaltet. Die Tiere standen während der gesamten Versuchsdauer unter tierärztlicher Kontrolle.

4.1.2 Tumorzellimplantation

4.1.2.1 Narkose

Die Implantation der Tumorzellen in die Prostatae der Tiere wurde unter Inhalationsanästhesie durchgeführt. Als Narkosegas wurde eine Mischung aus 2 – 3 % Isofluran (Forene[®], Abbott GmbH, Wiesbaden, Deutschland) und medizinischem Sauerstoff verwendet. Nach Immobilisation der Ratten in einer Isofluranbox (Fa. Völker GmbH, Kaltenkirchen, Deutschland) wurden die Tiere in Rückenlage an eine Atemmaske platziert.

4.1.2.2 Orthotope Tumorzellimplantation

Die orthotope Implantation der Tumorzellen erfolgte in Rückenlage unter Inhalationsnarkose. Nach Erreichen einer ausreichenden Narkosetiefe wurde den Tieren die Implantationsstelle im Bereich des unteren Abdomens mittels Einmalrasierer enthaart und mit einem standardmäßigen Desinfektionsmittel für die Haut desinfiziert. Mit einem Einmalskalpell wurden der Unterbauch durch eine ca. 1,5 cm lange Inzisur entlang der Linea alba eröffnet und die ventralen Prostatalappen hervorgelagert. 0,1 ml einer Zellsuspension mit 1 × 10⁶ Zellen der Sublinie G des Dunning R 3327 Rattenprostatakarzinoms wurden in den ventralen Prostatalappen injiziert. Anschließend erfolgte das Einbringen von ca. 1,0 ml Povidon-Iod-Lösung (Braunol[®], B. Braun Melsungen AG, Melsungen, Deutschland) in die Peritonealhöhle, um eventuell in den Bauchraum gelangte Tumorzellen abzutöten. Die Operationswunde wurde mit Einzelknopfheften mit einem resorbierbaren Faden (3-0 Metrik Vicryl[®], Ethicon GmbH, Norderstedt, Deutschland) verschlossen und die Naht mit antibiotischer Salbe abgedeckt.

Nach dem Eingriff wurde jedem Tier vorsorglich das Schmerzmittel Tramalhydrochlorid (Tramal[®] 50 mg, Grünenthal GmbH, Aachen, Deutschland) in einer Dosis von 2 mg/kg KGW intramuskulär appliziert.

Die Zellsuspensionen zur Implantation der Tumorzellen mit 1×10^6 Zellen pro ml Suspension wurden freundlicherweise von der Forschungsabteilung der Urologischen Klinik und Poliklinik der Charité Campus Mitte, Charitéplatz 1, 10117 Berlin zur Verfügung gestellt.

4.2 Vorbereitende Untersuchungen

4.2.1 Auswahl der geeigneten Hochfrequenz-Spule für die MRT-Untersuchungen

Da eine theoretische Analyse des Einflusses aller relevanten Parameter für das Signal-Rausch-Verhältnis (SNR, signal-to-noise-ratio) äußerst komplex ist, wurde das Rauschverhalten von drei verschiedenen Spulen experimentell bestimmt. Anschließend wurde die Spule mit dem besten SNR für die tierexperimentellen Untersuchungen ausgewählt.

Für die Auswahl der geeigneten Spule wurden Vergleichsuntersuchungen bezüglich des SNR von einer 4-Kanal Handgelenkspule (High Resolution Wrist Array Coil, MRI-Devices Europe GmbH, Würzburg, Deutschland), einer kleinen Extremitätenspule (Small Extremity Coil, MRI-Devices Europe GmbH, Würzburg, Deutschland) und einer Extremitätenspule (Extremity Coil, Siemens, Erlangen, Deutschland) am System Magnetom Sonata (Siemens, Erlangen, Deutschland) bei einer Feldstärke von $B_0 = 1,5$ Tesla durchgeführt. Für jede der drei Spulen wurden jeweils zwei unabhängige Messungen einer männlichen Wistar-Ratte (650 g) in koronarer und axialer Spulenrichtung aufgenommen, wobei eine T₁-gewichtete Spin-Echo (SE)-Sequenz mit Repetitionszeit (TR) 350 ms, Echozeit (TE) 13 ms und einem Field of View (FOV) von $9,8 \times 13,8$ cm² (Bildmatrix 224 \times 320) zur Anwendung kam. Nach der Bildrekonstruktion wurden anschließend für alle drei Spulen die beiden Bilder subtrahiert. Die dabei erhaltenen Bilder stellen ein Maß für das elektronische Eigenrauschen der jeweiligen Spule dar. Anhand der Ergebnisse dieser Voruntersuchung (siehe Punkt 5.1.1; Auswahl der geeigneten Hochfrequenz-Spule für die MRT-Untersuchungen) wurde die 4-Kanal Handgelenkspule für die tierexperimentellen Untersuchungen ausgewählt.

4.2.2 Wachstumskontrolle der Tumoren und Bestimmung des Zeitpunkts der MRT-Untersuchungen

Die Kontrolle der Tumorgröße erfolgte durch Messungen im MRT mittels einer T₂-gewichteten Sequenz in axialer und koronarer Schichtführung (Sequenzparameter siehe unter Punkt 4.4.3; Morphologische Darstellung von Prostata und Prostatakarzinom). Die Kontrollmessungen wurden am 45. bzw. 46. sowie am 54. bzw. 55. Tag nach Tumorzellimplantation bei je vier zufällig ausgewählten Tieren durchgeführt. Anhand der hierbei gemessenen Tumorgrößen wurde der Zeitpunkt für die MRT-Untersuchungen festgelegt. Die Kriterien waren einerseits eine ausreichende Größe der Tumoren, um sie sicher im MRT identifizieren zu können, andererseits sollten sie die Größe der Prostata nicht überschreiten.

4.3 Verwendete Kontrastmittel

4.3.1 Gadodiamid

Als Kontrastmittel für die dynamischen MRT-Messungen wurde Gadodiamid (Gd-DTPA-BMA, Gadolinium-Diethylentriaminessigsäure-Bismethylamid) in einer Dosierung von 0,2 mmol/kg KGW eingesetzt, was der am Menschen zugelassenen Dosis entspricht.

Gadodiamid ist ein niedermolekulares extravasierendes Gd-haltiges Kontrastmittel, welches unter dem Handelsnamen Omniscan[®] (Amersham, Braunschweig, Deutschland) im Handel ist. Die Gadodiamid-Moleküle sind nach außen hin elektrisch neutral, da die drei positiven Ladungen des Gd³⁺ durch die freien negativen Ladungen der Carboxylgruppen kompensiert

werden (Abb. 4.1). Hierdurch wird Gadodiamid eine geringe Osmolarität verliehen, wobei die Komplexstabilität dabei so groß ist, dass Gadodiamid in Lösung nicht dissoziiert (Chang et al. 1992). Die Relaxivitäten (Geschwindigkeitskonstanten der Relaxation) für Gadodiamid betragen für $R_1 = 4,6$ l/mmol*s und $R_2 = 5,1$ l/mmol*s bei 10 MHz und 37 °C. Gadodiamid weist ein Molekulargewicht von 573,7 Da (entwässert) auf, besitzt die empirische Formel $C_{16}H_{28}GdN_5O_9\bullet xH_2O$ und folgende Strukturformel:



Abbildung 4.1: Strukturformel von Gadodiamid (Amersham 2002).

4.3.2 VSOP-C 184

Für die MRT-Messungen zur Blutvolumenbestimmung wurde VSOP-C 184 (Very Small Superparamagnetic Iron Oxide Particles) in einer Dosierung von 0,03 mmol Eisen/kg KGW eingesetzt. Bei VSOP-C 184 handelt es sich um zitratstabilisierte superparamagnetische Eisenoxidpartikel der Firma Ferropharm GmbH (Teltow, Deutschland) (Abb. 4.2). Die Relaxivitäten betragen bei 60 MHz und 40 ℃ in demineralisiertem Wasser für R₁ = 13,97 l/mmol*s und für R₂ = 33,45 l/mmol*s. VSOP-C 184 weist einen Kerndurchmesser von 4 nm (bestimmt durch Transmissions-Elektronenmikroskopie) und einen hydrodynamischen Durchmesser von $7,0 \pm 0,15$ nm (bestimmt durch Photonen-Korrelationsmikroskopie) auf (Schnorr et al. 2006).



Abbildung 4.2: Darstellung eines zitratstabilisierten Moleküls VSOP-C 184 mit superparamagnetischem Eisenoxidkern (1) und Zitrathülle (2) (Schellenberger 2006).

4.4 MRT-Untersuchungen an Ratten

Die Untersuchungen an Ratten mittels MRT fanden am Institut für Radiologie, Charité – Universitätsmedizin Berlin, Campus Mitte in einem 1,5 Tesla MR-Ganzkörpertomographen (Magnetom Sonata, Siemens, Erlangen, Deutschland) mit einer kommerziellen 4-Kanal Handgelenkspule (High Resolution Wrist Array Coil, MRI-Devices Europe GmbH, Würzburg, Deutschland) statt. Die Untersuchungen aller 17 Ratten erfolgten zwischen dem 56. und 60. Tag nach der Tumorzellimplantation. An allen Tieren wurden nacheinander die morphologischen, die Gadodiamid-gestützten sowie die Prae- und Postkontrastmittelaufnahmen mit VSOP-C 184 durchgeführt.

4.4.1 Narkose

Nach Immobilisation der Tiere mittels Isofluran-Narkose (siehe Punkt 4.1.2.1; Narkose) erfolgte eine subkutane (s. c.) Injektion von 37,5 mg/kg KGW Ketaminhydrochlorid (Ketamin

500 mg Curamed, Cura MED Pharma GmbH, Karlsruhe, Deutschland) und 5 mg/kg KGW Xylazin (Rompun[®] 2%, Bayer Vital GmbH, Leverkusen, Deutschland) in der Mischspritze sowie 2,5 mg/kg KGW Diazepam s. c. (Diazepam-ratiopharm[®] 10 Injektionslösung, ratiopharm GmbH, Ulm, Deutschland). In die laterale Schwanzvene (Vena coccygealis lateralis) wurde eine Venenverweilkanüle (Vasocan Braunüle[®] 22 G/1, B.Braun Melsungen AG, Melsungen, Deutschland) eingebracht.

4.4.2 Positionierung der Ratten

Jeweils ein narkotisiertes Tier wurde mit dem Kopf voran in Rückenlage in der Handgelenkspule gelagert. Die Position der Prostata lag im Spulenmittelpunkt.

Für die spätere Kontrastmittelverabreichung wurde die Venenverweilkanüle über einen, mit Kontrastmittel gefüllten, 75 cm langen Perfusorschlauch mit einer MR-kompatiblen Injektionspumpe (Spectris[®], Medrad, Indianola, PA, USA) verbunden.

4.4.3 Morphologische Darstellung von Prostata und Prostatakarzinom

Für die native Darstellung der anatomischen Strukturen von Prostata und Prostatakarzinom sowie die spätere Bestimmung von Lage und Größe der Tumoren innerhalb der Prostata wurde im ersten Schritt die Akquisition einer T₁-gewichteten Spin-Echo (SE)-Sequenz in axialer und einer T₂-gewichteten Turbo-Spin-Echo (TSE)-Sequenz in axialer und koronarer Schichtführung durchgeführt. Die Parameter der T₁-gewichteten SE-Sequenz waren Repetitionszeit (TR) 400 ms, Echozeit (TE) 30 ms, Field of View (FOV) 80 × 80 mm², Matrix (M) 192², Schichtdicke 1 mm, Anzahl der Schichten 20 und resultierende Voxelgröße (V) 0,4 × 0,4 × 1 mm³. Die Parameter der T₂-gewichteten TSE-Sequenz waren (TR) 4210 ms, (TE) 82 ms, (FOV) 80 × 80 mm², (M) 192², Schichtdicke 1 mm, Anzahl der Schichten 20 und resultierende Voxelgröße (V) 0,4 × 0,4 × 1 mm³.

Anschließend wurde anhand der T₂-gewichteten MR-Bilder eine axiale Referenzschicht ausgesucht, welche der Markierung ausgewählter Areale (Region of Interest, ROI) in Tumor und gesundem Prostatagewebe für die spätere Datenanalyse diente. Diese Schicht wurde dann mit einer Schichtdicke von 2 mm, gleich der Sequenz für die kontrastmittelgestützten Messungen, erneut gemessen.

Das Kriterium zur Auswahl der Referenzschicht war der größte Durchmesser des tumorsuspekten Areals.

4.4.4 Dynamische MRT mit Gadodiamid

Für die Generierung von Zeit-Kurven der Signalintensität sowie die Berechnung der Parameter interstitielles Volumen, normalisierte Permeabilität und Permeabilitäts-Oberflächenprodukt in Tumor und gesundem Prostatagewebe wurde eine dynamische Messung mit dem Kontrastmittel Gadodiamid durchgeführt. Verwendet wurde eine inversionspräparierte 2D Gradienten-Echo (GRE)-Sequenz (2D Fast Low-Angle Shot, FLASH) mit den Parametern Inversionszeit 320 ms, TR 610 ms, TE 2,51 ms, V 0,61 \times 0,61 \times 2,0 mm³ FOV 80×80 mm², Flipwinkel 15°, M 128². und einer Bildwiederholrate von 1,6 Bildern pro Sekunde. Die Messungen erfolgten an einer Schicht mit derselben Schichtposition wie bei der zuvor angefertigten Referenzschicht. 10 Sekunden nach Beginn der dynamischen Messung erfolgte eine bolusförmige intravenöse Kontrastmittelinjektion mittels MR-kompatibler Infusionspumpe. Verabreicht wurden 0,2 mmol/kg KGW Gadodiamid, aufgefüllt auf 0,6 ml mit Aqua ad iniectabilia (Aqua ad iniectabilia Delta-Pharma, Boehringer Ingelheim, Pfullingen, Deutschland). Die Injektionsgeschwindigkeit betrug 0,3 ml pro Sekunde. 0,3 ml einer 0,9 %igen NaCl-Lösung wurden nachgespült. Die Messdauer betrug 12 min.

4.4.5 Kontrastmittelgestützte MRT mit VSOP-C 184

Die Bestimmung des Blutvolumens in Tumor und gesundem Prostatagewebe erfolgte durch Aufnahme von Bildern vor und nach Gabe des Blutpool-Kontrastmittels VSOP-C 184. Um eine Übertragbarkeit der ROI zu gewährleisten wurde dieselbe inversionspräparierte 2D-GRE-Sequenz mit derselben Schichtpositionierung wie bei der dynamischen Messung mit Gadodiamid verwendet. Die Durchführung der Messung mit VSOP-C 184 erfolgte ca. 20 min nach Ende der Messung mit Gadodiamid. Somit wurde eine Beeinflussung der Messung durch im Tierkörper angereichertes Gadodiamid vermieden. Die Lagerung der Tiere wurde nicht verändert. Lediglich der an die Schwanzvene angeschlossene Perfusorschlauch wurde durch einen mit VSOP-C 184 gefüllten Perfusorschlauch ausgetauscht. Die bolusförmige Kontrastmittelinjektion erfolgte 80 Sekunden nach Beginn der Messung mittels Infusionspumpe. Verabreicht wurden 0,03 mmol Eisen/kg KGW, aufgefüllt auf 1,8 ml mit Aqua ad iniectabilia. Die Injektionsgeschwindigkeit betrug 0,3 ml pro Sekunde. 0,3 ml einer 0,9 %igen NaCI-Lösung wurden nachgespült. Die Messdauer betrug 182,5 Sekunden.

4.4.6 Blutentnahme und Bestimmung der T₁-Relaxationszeit

Für die spätere Berechnung der Blutvolumina war es notwendig die T₁-Relaxationszeit des Blutes jeder Ratte nach der Gabe von VSOP-C 184 zu ermitteln. Hieraus konnte dann die exakte Konzentration des Kontrastmittels im Blut berechnet werden (siehe Punkt 4.6.3; Auswertung der MRT-Messungen mit dem Kontrastmittel VSOP-C 184).

Für die Bestimmung der T₁-Relaxationszeit wurde den Tieren innerhalb von 2 min nach Beendigung der letzten MRT-Sequenz Blut entnommen. Hierfür wurde die Bauchhöhle der Tiere durch eine Inzision entlang der Liniea alba eröffnet und die Vena cava caudalis vorsichtig frei präpariert. Über eine in die Vena cava caudalis eingeführte Venenverweilkanüle (Vasocan Braunüle[®] 20 G1^{1/4}, B.Braun Melsungen AG, Melsungen, Deutschland) wurden ca. 7 ml Blut in eine heparinisierte 10 ml Einmalspritze aspiriert. 5 ml des entnommenen Blutes wurden in ein Messröhrchen gefüllt und die T₁-Relaxationszeit in einem Relaxometer (Minispec mq40, Bruker, Karlsruhe, Deutschland) bei 0,94 Tesla und 40 MHz bestimmt.

4.4.7 Tötung der Tiere und Entnahme der Prostatae

Direkt im Anschluss an die Blutentnahme wurden die Tiere in tiefer Narkose durch intravenöse Injektion von T61 ad us. vet. (Intervet Deutschland GmbH, Unterschleißheim, Deutschland) mit 2 ml pro Tier euthanasiert. Nach der Tötung der Tiere erfolgte die Sektion und Entnahme der Prostatae zur histologischen Aufarbeitung.

4.5 Histologische Untersuchungen

4.5.1 Histologische Aufarbeitung der Prostatae

Für die Anfertigung der histologischen Schnitte wurde das entnommene Prostatagewebe für 48 Stunden in einer Zink-Fixationslösung (BD Pharmingen[®] IHC Zinc Fixative, BD Biosciences, San Diego, CA, USA) fixiert, in einer aufsteigenden Alkoholreihe und Xylol dehydriert und anschließend in Paraffin (Sigma-Aldrich Chemie GmbH, Steinheim, Deutschland) eingebettet. Die Ausrichtung der Gewebeproben bei der Einbettung wurde so gewählt, dass die Schnittführung des Mikrotoms (Leica RM2125RT, Leica Mikrosysteme Vertrieb GmbH, Bensheim, Deutschland) der axialen Schichtführung der MRT-Messungen entsprach. Es wurden Schnitte in mehreren Ebenen, entsprechend der in der kontrastmittelgestützten MRT gemessenen Schicht angefertigt. Der Abstand der Ebenen betrug ca. 200 μm. In jeder Ebene wurden für die verschiedenen histologischen

Färbemethoden 5 aufeinander folgende Schnitte mit einer Dicke von 4 - 5 μm geschnitten. Aus jeder Ebene wurde je ein Schnitt für eine Hämatoxylin-Eosin (HE)-, für eine Endothel (BSL I)- und für eine Bindegewebsfärbung (modifizierte van Gieson Färbung) ausgewählt. Zwei Schnitte pro Ebene verblieben als Reservepräparate.

4.5.2 Hämatoxylin und Eosin (HE)-Färbung

Anhand der HE-Präparate (Färbeprotokoll nach Romeis (1989b)) wurde die qualitative Beurteilung der Prostatae und der Tumoren durchgeführt. Weiterhin erfolgten die Bestimmung der axialen Tumorfläche, der Lage der Tumoren innerhalb der Prostata und die Bestimmung des Zellvolumens inklusive der Drüsenausführungsgänge von Prostatagewebe und Tumor.

4.5.3 Endothelmarkierung: Bandeiraea simplicifolia Lektin I (BSL I)

Für die Markierung der Endothelien wurde das spezifisch an α-Galaktose bindende Biotinkonjugierte Lektin Bandeiraea simplicifolia Agglutin I (BSL I) verwendet. Hierfür wurden die Paraffinschnitte für 10 Minuten in Xylol entparaffiniert und über eine absteigende Alkoholreihe (100 %, 95 %, 80 %, 70 %) und destilliertes Wasser rehydriert. Um die gewebeeigene Peroxidase zu blockieren wurden die Schnitte für 15 Minuten mit 3 %iger H₂O₂-Lösung in Methanol überschichtet und anschließend mit PBS (phosphate buffered saline, Biochrom, Berlin, Deutschland) gespült. Im nächsten Schritt wurde für 15 Minuten 1 % jges bovines Serumalbumin in PBS hinzugefügt, um die unspezifischen Proteinbindungsstellen zu blockieren. Nach dem Abspülen der Albuminlösung mit PBS wurden die Schnitte für 18 Stunden in einer Feuchtkammer bei 4° Celsius mit BSL I (Vector, Burlingame, USA) inkubiert. Im Anschluss wurden die Schnitte mit PBS gespült und für 45 Minuten mit StreptABC (Dako, Hamburg, Deutschland) überschichtet. Nach erneutem Spülen mit PBS wurden die Schnitte in eine Diaminobenzidin (DAB)-Lösung, bestehend aus DAB (Dako, Hamburg, Deutschland), Tris-Puffer (Merck, Darmstadt, Deutschland) und Wasserstoffperoxid (Roth, Karlsruhe, Deutschland) eingestellt. Nach ungefähr 15 Minuten wurde die Reaktion mit Leitungswasser gestoppt und die Schnitte umgehend für 3 Sekunden mit Mayers Hämalaun gegengefärbt. Nach Abspülen der überschüssigen Färbelösung mit destilliertem Wasser wurden die Schnitte über eine aufsteigende Alkoholreihe (70 %, 80 %, 95 %, 100 %) und Xylol entwässert und mit Kanadabalsam eingedeckelt.

Bei dieser Art der Endothelmarkierung werden das Gefäßendothel sowie eventuell nekrotische Areale braun markiert. Die übrigen Gewebestrukturen stellen sich aufgrund der

Gegenfärbung mit Mayers Hämatoxylin bläulich dar. Somit lassen sich Gefäßstrukturen sowie mögliche nekrotische Gewebeareale deutlich von den restlichen Gewebestrukturen abgrenzen.

Als Negativkontrollen dienten Schnitte mit aufgetragener Zuckerkontrolllösung (200 mM Galaktose / 200mM N-Acetyl-Galaktosamin, Sigma, Taufkirchen, Deutschland).

4.5.4 Modifizierte Bindegewebsfärbung nach van Gieson

Nach der ersten statistischen Betrachtung der in MRT und Histologie ermittelten interstitiellen Volumina ergab sich die Frage, ob der Anteil an Bindegewebsfasern im Interstitium die Kontrastmittelverteilung und somit die im MRT gemessenen Werte im interstitiellen Raum beeinflusst. Aus diesem Grund wurde zur Bestimmung des interstitiellen Bindegewebsfaseranteils eine modifizierte van Gieson-Färbung (Romeis et al. 1989b) ohne Kernfärbung durchgeführt. Diese Färbung hat sich in Vorversuchen für eine semiautomatische Detektion von Bindegewebsfasern gegenüber der modifizierten van Gieson-Färbung mit Kernfärbung (Romeis 1989b) und der Trichromfärbung nach Ladewig als überlegen gezeigt.

Für die Färbung nach Ladewig wurden die entparaffinierten und rehydrierten Schnitte für 15 Minuten in Eisenhämatoxylin nach Weigert eingestellt. Anschließend folgte ein zehnmütiges Bläuen der Schnitte unter Leitungswasser und die Entfernung der überschüssigen Färbelösung durch Spülen mit destilliertem Wasser. Im nächsten Schritt erfolgte die Behandlung der Schnitte mit 5 %iger Phosphorwolframsäure für 5 Minuten und ein erneutes Spülen mit destilliertem Wasser. Danach wurden die Schnitte für 15 Minuten in eine Färbelösung, bestehend aus wasserlöslichem Anilinblau, Goldorange, Säurefuchsin (alle Sigma-Aldrich, Taufkirchen, Deutschland), Essigsäure (Riedel de Haen, Seelze, Deutschland) und destilliertem Wasser gegeben. Nach dem Abspülen der Färbelösung mit destilliertem Wasser und Ethanol wurden die Schnitte an der Luft getrocknet, mittels Xylol entwässert und mit DePeX (Roth, Karlsruhe, Deutschland) eingedeckelt.

4.6 Auswertung der MRT-Bildgebung und Datenanalyse

4.6.1 Auswertung der morphologischen MRT-Bildgebung

Anhand der T₂-gewichteten MRT-Bilder erfolgte die Detektion der Prostatakarzinome, wobei hypointense Areale innerhalb der Prostata als tumorsuspekte Areale eingestuft wurden. Die Tumorlokalisation innerhalb der Prostata wurde dokumentiert.

Die Evaluierung der Größe der Tumoren erfolgte mittels computergestützter Messung (Software Image $J^{\text{(B)}}$, National Institute of Health, Bethesda, USA) der axialen und koronaren T_2 -gewichteten Bilder.

Von jedem Tumor wurden in koronarer Schichtführung die Länge sowie in axialer Schichtführung die Breite und die Höhe bestimmt. Für die Berechnung der Tumorvolumina wurde von einer ovoiden Form der Tumoren ausgegangen und das Tumorvolumen nach der Formel Länge × Breite × Höhe × π : 6 (Dethlefsen et al. 1968) errechnet. Die Tumorflächen in den axialen T₂-gewichteten Bildern wurden nach der Formel Länge × Breite berechnet und später mit den Ergebnissen der histologischen Auswertung linear korreliert.

Da sich die Tumoren in den nativen Bildern der T₁-gewichteten SE-Sequenz nicht von normalem Drüsengewebe der Prostata differenzieren lassen, erfolgte keine quantitative Auswertung dieser Bilder.

4.6.2 Auswertung der dynamischen Messungen mit dem Kontrastmittel Gadodiamid

Die dynamischen kontrastmittelgestützten MRT-Bilder wurden quantitativ mittels des "Generalized Kinetic" Modells nach Tofts (Tofts et al. 1999) evaluiert. Dieses Modell beschreibt die Berechnung kinetischer Parameter anhand von dynamischen kontrastmittelgestützten T1-gewichteten MRT-Daten. Die Akquisition der MRT-Bilder wurde kurz vor der bolusförmigen Injektion des extravasierenden Kontrastmittels gestartet und während des Anstieges und des Abfallens (Washout) des Kontrastmittels im Gewebe fortgeführt. Anschließend wurden anhand des Zeitverlaufes der Signalintensität in einem ausgewählten Areal (ROI) die Extravasationsparameter interstitielles Volumen (auch Leckvolumen oder extravaskulärer extrazellulärer Raum genannt), Permeabilitäts-Oberflächenprodukt und die normalisierte Permeabilität ermittelt.

Die Berechnung der Extravasationsparameter erfolgte mittels eines von Lüdemann (2006) speziell für diese Arbeit entwickelten Fortran 77 Programms, basierend auf einem simplex Fit-Algorithmus (Chandler 1969). Im ersten Schritt der Auswertung wurde im T₂-gewichteten Referenzbild, unter Berücksichtigung der zuvor durchgeführten histologischen Untersuchungen, ein den Tumor ausfüllendes ROI und ein ROI im gesunden Prostatagewebe platziert. Anschließend wurden die ROI des Referenzbildes auf das Bild der dynamischen Sequenz übertragen und die Signalintensität im Zeitverlauf dieser Regionen generiert. Um die arterielle Eingangsfunktion (arterial input function, AIF) des Kontrastmittels zu bestimmen, erfolgte die manuelle Platzierung eines weiteren ROI in einem Seitenast der

Arteria iliaca interna. Die Berechnung des interstitiellen Volumens und des Permeabilitäts-Oberflächenprodukts erfolgte anhand von Gleichung 4.1 und 4.2 unter der Annahme, dass die Kapillarpermeabilität für den Hin- und Rückfluss des Kontrastmittels zwischen dem Blutgefäß und dem interstitiellen Raum gleich ist (Tofts et al. 1999):

$$\frac{dC_I}{dt} = K^{trans} \left(C_P - C_I / v_e \right) \tag{GI. 4.1}$$

(C_I = Kontrastmittelkonzentration im Gewebe in mM, t = Zeit, K^{trans} = Transferkonstante in 1/min, C_P = Kontrastmittelkonzentration im arteriellen Blutplasma in mM, v_e = interstitielles Volumen in ml).

Das berechnete interstitielle Volumen entspricht hierbei dem Gewebeanteil, in den das Kontrastmittel hinein diffundieren kann und wird als relativer Volumenanteil in % angegeben. Die Transferkonstante K^{trans} beschreibt den bidirektionalen Volumentransfer zwischen Blutplasma und dem interstitiellen Volumen. Sie ist abhängig von der Balance zwischen der Kapillarpermeabilität und dem Blutfluss innerhalb des interessierenden Gewebes. Bei einem Einsatz von Substanzen für die eine geringe Kapillarpermeabilität vorliegt, ist der transendotheliale Transport des Kontrastmittels permeabilitätslimitiert. In diesem Fall ist K^{trans} gleich dem so genannten Permeabilitäts-Oberflächenprodukt zwischen Blutplasma und interstitiellem Volumeneinheit Gewebe, unter der Annahme das $\rho = 1$ ist (Tofts et al. 1999):

 $K^{trans} = PS\rho \qquad \text{für } (PS \ll F), \qquad (Gl. 4.2)$

(K^{trans} = Transferkonstante in 1/min, PS = Permeabilitäts-Oberflächenprodukt in ml/min/g, ρ = Dichte des Gewebes in g/ml, F = Blutfluss (Perfusion) in ml/min/g).

So ist ein direkter Vergleich des in dieser Arbeit berechneten Permeabilitäts-Oberflächenprodukts mit den Werten der Transferkonstante K^{trans} aus anderen Arbeiten möglich. Um einen von der Anzahl der Gefäße unabhängigen Parameter zu erhalten, wurde durch Division der Permeabilität durch den mittleren Gefäßdurchmesser die normalisierte Permeabilität mit der Einheit I/s berechnet.

4.6.3 Auswertung der MRT-Messungen mit dem Kontrastmittel VSOP-C 184

Anhand der gemessenen Daten aus der inversionspräparierten 2D GRE-Sequenz vor und nach intravenöser Injektion von VSOP-C 184 erfolgte die Bestimmung der Blutvolumina in Tumor und gesundem Prostatagewebe.

Insgesamt wurden 300 Bilder in einer Zeit von 182,5 s akquiriert, wobei das Blutpool-Kontrastmittel (VSOP-C 184) mit der Akquisition des 130. Bildes nach etwa 80 s Messdauer appliziert wurde. Die Evaluation der Daten erfolgte durch Verwendung des Software-Paketes AmiraDev-3.1 (Template Graphics Software, Inc., San Diego, CA, USA). Aus den 300 akquirierten Bildern wurden durch Mittelwertbildung im Zeitbereich von 10-78 s (17. - 130. Bild) ein Prä- (SI_{Prae}) und durch Mittelwertbildung im Zeitbereich von 125 - 180 s (206. - 299. Bild) ein Postkontrastbild (Sl_{Post}) berechnet. Durch die Mittelwertbildung von *n* Bildern erhöht sich dabei das SNR um den Faktor \sqrt{n} . Bei der Verwendung eines streng intravasal verbleibenden Kontrastmittels, wie VSOP-C 184, sind die Signalintensitäten des Differenzbildes SI_{Post} - SI_{Prae} proportional zum Blutvolumen. So kann bei bekannter MR-Signalintensität eines Vollblutvoxels als Referenzwert eine exakte Berechnung des Blutvolumens durchgeführt werden. Da aufgrund des geringen Durchmessers der Blutgefäße der Ratten jedoch kein Vollblutvoxel vorhanden war, musste die Signalintensität eines Vollblutvoxels für jedes Tier berechnet werden. Hierfür wurde den Tieren direkt im Anschluss an die MRT-Messungen Blut entnommen und die T1-Relaxationszeit des Blutes mittels Relaxometrie bestimmt (siehe Punkt 4.4.6; Blutentnahme und Bestimmung der T_1 -Relaxationszeit). Über die T_1 -Relaxationszeiten des Rattenblutes wurde anschließend die genaue Kontrastmittelkonzentration im Blut berechnet und aus dieser wiederum die eigentliche Signalintensität eines Vollblutvoxels.

Dabei lässt sich die Abhängigkeit der T_1 -Relaxationszeit von der Kontrastmittel-Konzentration *C* mathematisch durch folgende Formel erklären:

$$\frac{1}{T_1} = \frac{1}{T_1^0} + C \cdot R_1$$
 (Gl. 4.3)

 $(T_1 = T_1$ -Relaxationszeit, $T_1^0 = T_1$ -Relaxationszeit in Abwesenheit eines Kontrastmittels, C = Kontrastmittelkonzentration, R_1 = longitudinale Relaxivität des Kontrastmittels). Die Parameter T_1^0 und R_1 wurden im Anschluss an die Messungen durch eine mathematische Kurvenanpassung bestimmt.

Der Zusammenhang zwischen MR-Signalintensität *SI* und Kontrastmittelkonzentration *C* wird mathematisch durch folgende Funktion beschrieben:

$$SI = a \cdot (1 - b \cdot \exp\{d \cdot C + e\}) + f \tag{GI. 4.4}$$

(SI = MR-Signalintensität, C = Kontrastmittelkonzentration, a, b, d, e, f = Fitparameter).

Unter Verwendung von Gleichung 4.3 und Gleichung 4.4 wurde für jedes Tier die MR-Signalintensität eines Vollblutvoxels (SI_{Voll}) berechnet. Anschließend wurden sämtliche Signalintensitäten des Differenzbildes SI_{Post} - SI_{Prae} auf den Referenzwert SI_{Voll} bezogen und somit die Blutvolumina berechnet.

Für die Durchführung dieser Berechnung war es notwendig vor Beginn der tierexperimentellen Untersuchungen Kalibrierkurven für die T1-Relaxationszeiten sowie die Signalintensitäten verschiedener Kontrastmittelkonzentrationen zu ermitteln. Hierfür wurden zwölf verschiedene Proben mit unterschiedlichen Konzentrationen (0.0 bis 1.25 mmol Fe/l) von VSOP-C 184 in Rattenblut verwendet. Im ersten Schritt wurden nun die T₁-Relaxationszeiten aller Proben in dem Relaxometer der in-vivo Messungen (Minispec mq40) bei 0,94 Tesla (40 MHz) bestimmt und eine mathematische Kurvenanpassung (mathematischer Fit) vorgenommen. Im zweiten Schritt wurden anschließend an einem Phantom mittels MRT-Messungen die MR-Signalintensitäten der zwölf verschiedenen Konzentrationen VSOP-C 184 in Rattenblut bestimmt und ebenfalls mathematisch inversionspräparierte angepasst. Eingesetzt wurde die 2D-GRE-Sequenz der in vivo-Messungen.

Die Berechnungen und grafischen Darstellungen der beiden Kalibrierkurven erfolgten mittels der Software Microcal Origin[®] (Version 6.0, Microcal Software, Inc., Northhampton, MA, USA).

45

4.7 Qualitative und morphometrische Auswertung der histologischen Präparate

Die Auswertung der histologischen Präparate erfolgte computergestützt an einem mit einer RGB Kamera (3 CCD DXC, Sony Deutschland GmbH, Köln, Deutschland) gekoppelten Lichtmikroskop (Optiphot2, Nikon GmbH, Düsseldorf, Deutschland).

Für die morphometrische Bestimmung von regionalem Blutvolumen, Zellvolumen, interstitiellem Volumen und dem Bindegewebsanteil im Interstitium anhand der histologisch gefärbten Prostatektomiepräparate wurden mit Hilfe des Bildbearbeitungssystems Lucia M (Nikon GmbH, Düsseldorf, Deutschland) semiautomatische Programmroutinen (Makros) entwickelt. Je nach histologischer Färbung wurde, durch individuell definierte Einstellungen eines Schwellenwertes, eine semiautomatische Detektion von Gefäßendothel, Zellen des Gewebes oder Bindegewebsfasern durchgeführt. Aufgrund von Spalträumen im Gewebe und Ausführungsgängen erfolgte hiernach eine manuelle Korrektur der detektierten Areale. Nach einer anschließenden Binärbildverarbeitung wurde der detektierte Anteil des Bildes gemessen und nach einer geometrischen Filterung als Ergebnis ausgegeben.

Die auszuwertenden Regionen des histologischen Schnittes wurden, äquivalent zu den in der MRT-Auswertung platzierten ROI, anhand einer Lupenfunktion bestimmt. Die Messungen erfolgten bei 400facher Vergrößerung (40× Objektiv und 10× Okular). Gemessen wurden 20 Sichtfelder, die durch mäanderförmiges Weiterstellen der Sichtfelder zufällig ausgewählt wurden. Bis auf eine Ausnahme wurde jeweils eine Ebene pro Prostata gemessen. Bei einem Tier wurden aufgrund der geringen Tumorgröße bei zwei hintereinander liegenden Ebenen jeweils zehn Sichtfelder ausgewertet. Die Gesamtfläche der ausgewerteten 20 Sichtfelder beträgt bei 400facher Vergrößerung ca. 0,37 mm².

4.7.1 Auswertung der Präparate mit Hämatoxylin und Eosin-Färbung

Anhand der H&E gefärbten Schnitte erfolgten die Bestimmung von Lage, Größe und Wachstumsart der Prostatakarzinome sowie die morphometrische Bestimmung des Zellvolumens inklusive der Drüsenausführungsgänge und des interstiellen Volumens in Tumor und gesundem Prostatagewebe.

Die Tumorlokalisation innerhalb der Prostata wurde dokumentiert. Zur Bestimmung der Größe der Tumoren wurden zwei H&E gefärbte Schnitte aus der MRT-Schichtführung ausgewählt und die Tumorfläche mit Hilfe der Software Image J (National Institute of Health, Bethesda, USA) nach der Formel Länge × Breite berechnet und der Mittelwert aus beiden

Ebenen gebildet.

Für die morphometrische Bestimmung des interstitiellen Volumens in Tumor und gesundem Prostatagewebe wurden durch die individuelle Schwellenwertverschiebung alle zellulären Anteile sowie durch manuelle Detektion alle sich im Sichtfeld befindlichen Ausführungsgänge detektiert (Abb. 4.3). Durch das automatische Auswertungsprogramm LUCIA wurde aus den Markierungen das Zellvolumen inklusive der Ausführungsgänge berechnet. Der pro Prostatagewebe bzw. pro Tumor angegebene Wert stellt den Mittelwert aus den jeweils 20 untersuchten Sichtfeldern dar. Der verbleibende Anteil minus des separat bestimmten Blutvolumens ergibt dann den Anteil des interstitiellen Volumens. Somit wurde das interstitielle Volumen anhand der folgenden Formel bestimmt:

$$v_e = 1 - v_{EE} - v_B$$
 (Gl. 4.5)

 $(v_e = \text{interstitielles} \text{Volumen}, v_{EE} = \text{Zellvolumen} \text{ inklusive der Ausführungsgänge}, v_B = \text{Blutvolumen}).$



Abbildung 4.3: Tumorgewebe in der HE-Färbung ohne (a) und mit (b) Detektion (grüne Farbflächen) des Zellvolumens.

4.7.2 Auswertung der Präparate mit Endothelmarkierung (BSL I)

Anhand der Präparate mit der Bandeiraea simplicifolia Lektin I (BSL I)-Markierung erfolgte die morphometrische Bestimmung (s. o.) des Blutvolumens, der mikrovaskulären Dichte (MVD), der mittleren Gefäßfläche, des mittleren interkapillären Gefäßabstandes (intercapillar distance, ICD) und der mittleren Diffusionsstrecke für ein extravasierendes Kontrastmittel, wie z. B. Gadodiamid, in Tumor und gesundem Prostatagewebe.

Zur Berechnung des Blutvolumens wurden alle in einem Sichtfeld erkennbaren lumenhaltigen Gefäßstrukturen an der braun gefärbten endothelialen Innenauskleidung manuell detektiert (Abb. 4.4). Rote Blutzellen wurden nicht zur Definition von Lumina herangezogen. Durch das automatische Auswertungsprogramm LUCIA wurden aus den Markierungen a.) die Fläche der markierten Gefäßlumina, b.) der prozentuale Anteil der markierten Gefäßlumina an der ausgewerteten Fläche (entspricht dem Blutvolumen) und c.) die Anzahl der markierten Gefäße pro Fläche (entspricht der MVD) berechnet. Der pro Prostatagewebe bzw. pro Tumor angegebene Wert stellt den Mittelwert aus den jeweils 20 untersuchten Sichtfeldern dar. Für die Berechnung der MVD und des interkapillären Gefäßabstandes im Tumorgewebe wurden nur Sichtfelder ohne Anteile von Ausführungsgängen des gesunden Prostatagewebes berücksichtigt, um die charakteristischen Werte des Tumorgewebes zu erhalten. Für den Fall, dass Anteile eines Ausführungsgangs im Sichtfeld vorhanden waren, wurde das nächste Sichtfeld nur mit Tumorgewebe ausgewertet. Die mittleren interkapillären Gefäßabstände im Prostatagewebe wurden mittels folgender Formel berechnet:

$$\mathsf{ICD} = \frac{1}{\sqrt{n}} \; \mu \mathsf{m} \tag{GI. 4.6}$$

(ICD = mittlerer interkapillärer Gefäßabstand; $n = \text{Anzahl der Gefäße pro } \mu m^2$).

Für einen besseren Vergleich mit dem Prostatagewebe wurden die Gefäßabstände im Tumor ebenfalls anhand von Gleichung 4.6 berechnet. Für die Berechnung der mittleren Diffusionsstrecken wurden die mittleren interkapillären Gefäßabstände der Tumoren und der gesunden Prostatagewebe jeweils durch 2 dividiert, da die Diffusionsstrecke für einen extravasierenden Stoff, wie z. B. Gadodiamid die Hälfte des Abstandes zwischen zwei Gefäßen beträgt.

Bei der histologischen Aufarbeitung von Gewebeproben ist, allein durch die Entwässerung, mit einer Schrumpfung des Gewebes von rund 20 Volumenprozent zu rechnen (Romeis. 1989a). Für die mittleren interkapillären Gefäßabstände sowie die mittleren Diffusionsstrecken wurde deshalb zusätzlich ein Schrumpfungsverlust von 20 % hinzu addiert und dieses Ergebnis separat als normierter Wert aufgeführt.

Weiterhin wurden die in Tumor und gesundem Prostatagewebe gemessenen Werte für die Blutvolumina der MR-tomographischen und der histologischen Untersuchungen sowie für die MVD und die mittlere Gefäßfläche der histologischen Untersuchungen ins Verhältnis gesetzt.



Abbildung 4.4: Tumorgewebe in der Endothelmarkierung BSL-1 (a) ohne und (b) mit Detektion (grüne Farbflächen) der Gefäßlumina.

4.7.3 Auswertung der Präparate mit modifizierter Bindegewebsfärbung nach van Gieson

Anhand der Präparate mit der modifizierten van Gieson-Färbung erfolgte die Bestimmung Bindegewebsfaseranteils morphometrische des im Interstitium von Prostatagewebe und Tumor. Durch individuelle Einstellung des Schwellenwertes im Analyseprogramm wurden die rotgefärbten Bindegewebsfasern im interstitiellen Raum eines Sichtfeldes detektiert (Abb. 4.5). Der Schwellenwert wurde so gesetzt, dass alle deutlich rot angefärbten Fasern detektiert wurden. Durch das automatische Auswertungsprogramm LUCIA wurde der prozentuale Anteil der Bindegewebsfasern im Interstitium berechnet. Der pro Prostatagewebe bzw. pro Tumor angegebene Wert stellt den Mittelwert aus den jeweils 20 untersuchten Sichtfeldern dar. Anschließend wurden von jedem Tier die interstitiellen Volumina inklusive der Bindegewebsfasern von Prostatagewebe und Tumor berechnet. Hierfür wurden der gemessene Bindegewebsanteil und das anhand der HE-gefärbten

Schnitte ermittelte interstitielle Volumen addiert.



Abbildung 4.5: Gesundes Prostatagewebe mit modifizierter Bindegewebsfärbung nach van Gieson (a) ohne und (b) mit Detektion (grüne Farbflächen) der interstitiellen Bindegewebsfasern.

4.8 Statistische Methoden, Darstellung und Berechnung

Die Ergebnisse sind in Text und Bild wiedergegeben. Als Lagemaß wurde der Median verwendet, sofern keine andere Angabe vermerkt ist. Die Auswertung der Messergebnisse erfolgte bis auf die angegebenen Ausnahmen mit Hilfe des Statistikprogramms SPSS[®] (Version 11.0, SPSS Inc., Chicago, USA). Der Vergleich für die jeweils in Tumor und gesundem Prostatagewebe gemessenen Gewebeparameter erfolgte mittels Wilcoxon-Test für verbundene Stichproben. Zur graphischen Darstellung wurden mit Hilfe von SPSS (Version 11.0) Boxplots und für die interkapillären Gefäßabstände Histogramme angefertigt. Hierbei können Informationen über die Verteilung der Messwerte, Lage, Streuung und gleichzeitig Ausreißer (°) und Extremwerte (*) dargestellt und entnommen werden. Die Boxplots setzten sich aus dem Median, den 1. und 4. Quartilen sowie dem kleinsten und dem größten Wert zusammen. Ausreißer sind mehr als eineinhalb Boxenlängen und Extremwerte mehr als drei Boxenlängen vom oberen bzw. unteren Rand der Box entfernt.

Die verschiedenen in MRT und Histologie gemessenen Parameter wurden graphisch gegeneinander aufgetragen und die Korrelationskoeffizienten sowie die p-Werte mittels Spearman-Test (SPSS, Version 11.0) ermittelt.

Das Signifikanzniveau wurde auf 5 % festgelegt.

5 ERGEBNISSE

5.1 Vorbereitende Untersuchungen

5.1.1 Auswahl der geeigneten Hochfrequenz-Spule für die MRT-Untersuchungen

Ein Vergleich des Eigenrauschens der drei verwendeten Spulen zeigt, dass die Handgelenkspule im Vergleich zur Extremitätenspule ein um den Faktor $\approx 1/3$ und im Vergleich zur kleinen Extremitätenspule ein um den Faktor $\approx 1/2$ geringeres Eigenrauschen aufweist, was sich in einem besseren Verhältnis von Signal zu Rauschen und damit in der Bildqualität widerspiegelt. Unter dem Gesichtspunkt eines bestmöglichen Signal-Rausch-Verhältnis (SNR) und dem damit möglichen höheren zeitlichen Auflösungsvermögen wurde für die tierexperimentellen MRT-Untersuchungen die hochauflösende 4-Kanal Handgelenkspule ausgewählt.

5.1.2 Bestimmung der T₁-Relaxationszeiten und MRT-Signalintensitäten von VSOP-C 184 im Rattenblut

5.1.2.1 T₁-Relaxationszeiten

Der Zusammenhang zwischen der T₁-Relaxationszeit und der Konzentration von VSOP-C 184 in Rattenblut wurde anhand von Gleichung Gl. 4.3 beschrieben (siehe Punkt 4.6.3; Auswertung der MRT-Messungen mit dem Kontrastmittel VSOP-C 184). Die experimentell ermittelten Werte ergeben für die T₁-Relaxationszeit von Rattenblut ohne Kontrastmittel (T_1^0) 810 ms. Bei einer Konzentration von 1 mmol beträgt die T₁-Relaxationszeit 95,5 ms. Die T₁-Relaxivität (R_1) für VSOP-C 184 in Rattenblut ist 9,28 l/mmol/s. Die T₁-Relaxationszeit in Abhängigkeit der Kontrastmittelkonzentration grafisch dargestellt.



Abbildung 5.1: Phantommessung zur Bestimmung der T_1 -Relaxationsrate $(1/T_1)$ in Abhängigkeit von der Kontrastmittel-Konzentration (VSOP-C 184) ermittelt in Rattenblut. Die Messungen erfolgten an einem Relaxometer (Minispec mq40, Bruker, Karlsruhe, Deutschland) bei 0,94 Tesla (40 MHz).

5.1.2.2 MRT-Signalintensitäten

Der Zusammenhang zwischen MRT-Signalintensität und der Kontrastmittelkonzentration von VSOP-C 184 wurde mathematisch anhand von Gleichung Gl. 4.4 beschrieben (siehe Punkt 4.6.3; Auswertung der MRT-Messungen mit dem Kontrastmittel VSOP-C 184). Die experimentell bestimmten Werte für die Fitparameter waren: a = 311.7, b = 2.26, d = -2.3, e = -0.89 und f = 0.99 (Abb 5.2). Der Zusammenhang zwischen der MRT-Signalintensität und der Konzentration von VSOP-C 184 ist in Abbildung 5.2 graphisch dargestellt.



Abbildung 5.2: Durch Phantommessungen bestimmter Zusammenhang zwischen MRT-Signalintensität und Konzentration von VSOP-C 184 (C_{KM}). Die experimentell ermittelten Datenpunkte wurden unter Verwendung von Gleichung 4.4 angepasst. Für die Messung wurde die inversionspräparierte 2D-GRE-Sequenz der kontrastmittelgestützten in-vivo Messungen (Parameter siehe unter Punkt 4.4.4; Dynamische Messungen mit Gadodiamid) verwendet.

5.2 Tumorbildung

Nach orthotoper Injektion von Zellen der Sublinie G des Dunning R3327 Ratten-Prostatakarzinoms bildeten alle 17 Ratten in den ventralen Prostatalappen Tumoren aus. In der Sektion der Tiere stellen sich die Tumoren als festelastische Struktur innerhalb der Prostatalappen dar (Abb. 5.3). Im Bereich der Anheftung zwischen Harnblase und Prostata ist bei einigen Tieren eine deutliche Gefäßzeichnung zu erkennen (Abb. 5.4). Mit Ausnahme der Prostatakarzinome wurden keine pathologischen Veränderungen bei den Tieren festgestellt.

Während der gesamten Versuchsdauer zeigten die Tiere einen guten Allgemeinzustand. Im Rahmen der täglichen adspektorischen Beurteilung der Tiere konnten keinerlei Auffälligkeiten sowohl in der Fellbeschaffenheit und der Körperhaltung als auch im Spontanverhalten (Bewegung und Atmung) der Tiere festgestellt werden.



Abbildung 5.3: Ratte in Rückenlage mit eröffneter Bauch- und Beckenhöhle. Deutlich sind der gesunde rechte ventrale Prostatalappen (1a) und der linke ventrale Prostatalappen mit einem G-Dunning Tumor (1b) zu erkennen. Weitere Strukturen sind Harnblase (2), Samenblasendrüse (3), Colon (4), Samenleiter (5), Hoden (6) und Penis (7).



Abbildung 5.4: Gesunder rechter ventraler Prostatalappen (1a), linker ventraler Prostatalappen mit einem G-Dunning Tumor (1b), Harnblase (2) und deutliche Gefäßzeichnung im Bereich der Anheftung zwischen Prostata und Harnblase einer Ratte. Prostata und Harnblase wurden im Rahmen der Prostatektomie voneinander getrennt.

5.3 MRT-Untersuchungen an Ratten

Die graphischen Darstellungen der in der MRT sowie in der Histologie bestimmten Parameter interstitielles Volumen, Zellvolumen, Blutvolumen und der Tumorfläche erfolgen zusammen in Abschnitt 5.5 (Vergleich von MRT und histologischen Befunden).

5.3.1 Morphologische MRT

In der T₁-gewichteten Sequenz lassen sich die Kontur der Prostata gut, die Tumoren selbst jedoch nicht darstellen (Abb 5.5). In der T₂-gewichteten Sequenz stellen sich die Tumoren in allen 17 Fällen hypointens im Vergleich zu normalem Prostatagewebe dar. Muskel-, Fett-, Tumor- und gesundes Prostatagewebe können deutlich unterschieden werden (Abb 5.6, 5.7). Somit gleicht das Erscheinungsbild des G-Dunning Rattenprostatakarzinoms in der konventionellen MRT dem Erscheinungsbild des Prostatakarzinoms beim Menschen.

56 bis 60 Tage nach Tumorzellimplantation liegt das anhand der T₂-gewichteten Bilder bestimmte Tumorvolumen im Median bei 21,46 mm³. Der kleinste Tumor weist ein Volumen von 4,92 mm³ und der größte Tumor ein Volumen von 135,80 mm³ auf. Die berechnete axiale Tumorfläche liegt im Median bei 10,93 mm², wobei der kleinste Tumor eine Fläche von 3,47 mm² und der größte Tumor eine Fläche von 44,45 mm² hat.



Abbildung 5.5: MRT-Bild durch das Becken einer Ratte (Tier 11) mit G-Dunning R3327 Rattenprostatakarzinom in axialer Schichtführung bei T₁-gewichteter SE-Sequenz. Das MR-Bild wurde mit einer 4-Kanal Handgelenkspule in einem 1,5 Tesla Ganzkörpertomographen 58 Tage nach Tumorzellimplantation akquiriert. Bauchdecke (1), Lendenmuskulatur (2), Prostata (3), Kniefalte (4) und Fettkörper (5) können deutlich unterschieden werden. Die Prostata lässt sich gut, der Tumor jedoch nicht darstellen.



Abbildung 5.6: MRT-Bild einer Ratte (Tier 11) bei T₂-gewichteter TSE-Sequenz in axialer Schichtführung. Sowohl der ventrale Lappen der Prostata (1), als auch der Tumor (2) lassen sich deutlich vom umgebenden Gewebe abgrenzen. Die Größe des Tumors beträgt 81,93 mm³.



Abbildung 5.7: MRT-Bild einer Ratte (Tier 11) bei T₂-gewichteter TSE-Sequenz in koronarer Schichtführung. Wie in der axialen Schichtführung lassen sich auch hier der ventrale Lappen der Prostata (1) und das Prostatakarzinom (2) von den umgebenden Strukturen, wie z. B. der Blase (3) und der Samenblasendrüse (4) abgrenzen.

5.3.2 Dynamische MRT mit Gadodiamid

In den dynamischen MRT-Messungen zeigt sich in den Tumoren nach intravenöser Applikation von 0,2 mmol/kg KGW Gadodiamid ein beschleunigter sowie ein erhöhter Anstieg der Signalintensität im Vergleich zum umgebenden gesunden Prostatagewebe.

Die folgende Abbildung (Abb. 5.8) zeigt am Beispiel eines zufällig ausgewählten Tieres die extrahierten Signalintensitäten im Zeitverlauf in einem Seitenast der Arteria iliaca interna, im Tumor und in gesundem Prostatagewebe, aus denen die Parameter interstitielles Volumen, Permeabilitäts-Oberflächenprodukt und normalisierte Permeabilität berechnet wurden. Die maximale Signalintensität in der Arterie wird ca. 50 Sekunden nach der Kontrastmittelinjektion gemessen. Dies zeigt, dass eine exakte Erfassung des Kontrastmittelbolus (First-Pass) bei der Ratte nicht möglich ist, da der Kontrastmittelbolus bereits wenige Sekunden nach der Injektion das Gefäß erreicht. Somit ist die Bestimmung des Blutvolumens in einem Gewebe mittels dynamischer MRT mit einem extravasierenden Kontrastmittel trotz einer hohen zeitlichen Auflösung von 1,6 Bildern pro Sekunde nicht möglich. Hierfür ist eine gesonderte Messung mit einem Blutpool-Kontrastmittel notwendig.



Abbildung 5.8.: Dargestellt sind die Signalintensitäten in Abhängigkeit von der Zeit in gesundem Prostatagewebe, Tumor und einem Seitenast der Arteria iliaca interna (arterial input function, AIF) nach Gabe von 0,2 mmol/kg KGW Gadodiamid bei einer Ratte (Tier 11). Die bolusförmige Applikation des Kontrastmittels erfolgte 10 Sekunden nach Beginn der Messung.

5.3.2.1 Interstitielles Volumen, Permeabilitäts-Oberflächenprodukt und normalisierte Permeabilität

Das aus den Signalintensität zu Zeit-Verläufen berechnete interstitielle Volumen im Prostatakarzinom liegt im Median bei 19,66 % und ist verglichen zu dem Prostatagewebe mit 4,08 % signifikant erhöht (p < 0,001). Das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt im Prostatakarzinom liegt bei 1,01 ml/min/g und zeigt gegenüber dem Prostatagewebe mit 0,23 ml/min/g ebenfalls eine signifikante Erhöhung (p = 0,001) (Abb. 5.9). Für die normalisierte Permeabilität kann hingegen kein signifikanter Unterschied (p = 0,309) zwischen Prostatakarzinom (0,034 l/s) und Prostatagewebe (0,036 l/s) festgestellt werden (Abb. 5.10).



Abbildung 5.9: In der dynamischen MRT-Messung mittels Gadodiamid ermitteltes Permeabilitäts-Oberflächenprodukt in gesundem Prostatagewebe und Tumor. Das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt im Tumor ist gegenüber dem Prostatagewebe signifikant erhöht (p = 0,001).



Abbildung 5.10: In der dynamischen MRT-Messung mittels Gadodiamid ermittelte normalisierte Permeabilität in gesundem Prostatagewebe und Tumor. Die normalisierten Permeabilitäten in Tumor und Prostatagewebe unterscheiden sich nicht signifikant (p = 0,309).

5.3.3 Kontrastmittelgestützte MRT mit VSOP-C 184

5.3.3.1 Blutvolumen und Zellvolumen inklusive Drüsenausführungsgänge

Die Messungen mit dem Blutpool-Kontrastmittel VSOP-C 184 dienten der Bestimmung des Blutvolumens von gesundem Prostatagewebe und Tumor. Nach der Gabe von VSOP-C 184 zeigt sich in den Blutgefäßen ein deutlicher Anstieg der Signalintensität (Abb. 5.11). Auf dem Differenzbild, welches durch Subtraktion der gemittelten Post- und Praekontrastbilder gebildet wurde, sind die Kontrastmittelanreicherungen als signalstarke Bereiche gut zu erkennen (Abb. 5.12).

Die ermittelten Werte für das Blutvolumen liegen im Tumor im Median bei 1,71 % und im Prostatagewebe bei 0,69 %. Die Blutvolumina unterscheiden sich signifikant (p < 0,001). Das Blutvolumen im Tumor liegt gegenüber dem Prostatagewebe um den Faktor 2,48 höher.

Die anschließend aus dem interstitiellen Volumen und dem Blutvolumen errechneten Werte für das Zellvolumen inklusive der Drüsenausführungsgänge liegen im Tumor bei 78,95 % und im Prostatagewebe bei 95,08 % und unterscheiden sich ebenfalls signifikant (p < 0,001).



Abbildung 5.11: Zeitverlauf der Signalintensitäten in einem Ast der Arteria iliaca interna vor, während und nach Applikation des Blutpool-Kontrastmittels VSOP-C 184.



(a) gemitteltes Präkontrastbild (b) gemitteltes Postkontrastbild (c) Differenzbild

Abbildung 5.12: Darstellung eines aus 113 Bildern gemittelten Bildes einer Ratte in axialer Schichtführung vor Gabe des Kontrastmittels VSOP-C 184 (a), eines aus 93 Bildern gemittelten Bildes nach der Kontrastmittelgabe (b) und das aus durch Subtraktion von Postund Praekontrastbild entstandene Differenzbild (c). Auf dem Differenzbild ist die Kontrastmittelanreicherung (signalstarke Bereiche) in den Gefäßen dargestellt.

5.4 Qualitative und morphometrische Auswertung der histologischen Präparate

5.4.1 Hämatoxylin und Eosin-Färbung

In den histologischen Präparaten ist die Prostata zu großen Teilen von Fettzellen umgeben (Abb. 5.13). Im Drüsengewebe der Prostatae lassen sich die Ausführungsgänge vom interstitiellen Kompartiment mit seinen Bindegewebsfasern und von den Blutgefäßen gut unterscheiden.

Die Tumoren sind in allen Präparaten vom Drüsengewebe der ventralen Prostatalappen umgeben und lassen sich gut von diesem abgrenzen (Abb. 5.14). In einigen Schnitten finden sich neben den Arealen der ventralen Prostatalappen noch Areale mit Anschnitten der dorsolateralen Lappen (Abb. 5.15). Zwölf der 17 Tumore stellen sich als solide Tumore dar. Bei fünf Tumoren befinden sich noch mehrere Drüsenausführungsgänge innerhalb des Tumorgewebes. Alle Prostatakarzinome sind frei von Zysten oder zystenartigen Hohlräumen.

Die Prostatakarzinome können in vitales Tumorgewebe und Tumorkapsel eingeteilt werden. Die Tumorkapsel weist im Verhältnis zum Tumorgewebe einen hohen Anteil an Bindegewebsfasern und Blutgefäßen auf. Bei einigen Präparaten ziehen bindegewebige Stränge septenartig mitsamt Gefäßstrukturen in das vitale Tumorgewebe. Im Bereich der Tumorkapsel und am Übergang zum Drüsengewebe der Prostata sind mononukleäre Entzündungszellen anzutreffen, die teilweise wallartige Strukturen bilden (Abb. 5.16). Weiterhin werden Anhäufungen von Mastzellen im Bereich des Übergangs von Drüsen- zu Tumorgewebe beobachtet (Abb. 5.17). Die vitalen Tumorzellen besitzen euchromatinreiche Zellkerne und eosinophiles Plasma mit basophilen Einlagerungen. Die Kern-Plasma-Relation ist zugunsten des Zellkerns verschoben. Gelegentlich finden sich Zellen mit mitotischer Aktivität (Abb. 5.18) sowie Apoptosekörperchen mit eosinophilem Hof (Abb. 5.19). Eine Quantifizierung der verschiedenen Zellen erfolgte nicht.

Das Erkennen von vaskulären Strukturen in der HE-Färbung ist prinzipiell möglich, eine exakte Quantifizierung jedoch nicht, da besonders kleine Gefäße und deren Lumen nicht gut von den Zellen des umliegenden Gewebes zu differenzieren sind. Die Beurteilung und Quantifizierung der Vaskularisation erfolgte deshalb anhand der Schnitte mit glykohistochemischer Markierung, bei der die Gefäße deutlich zu identifizieren sind.



Abbildung 5.13: HE-gefärbter axialer histologischer Schnitt der Prostata einer Ratte (Tier 11). Drüsengewebe der Prostata (1), G-Dunning Tumor (2) und das die Prostata umgebende Fettgewebe (3).



Abbildung 5.14: Das Prostatakarzinom einer Ratte (Tier 11) umgeben von Drüsengewebe der ventralen Prostatalappen in der HE-Färbung.


Abbildung 5.15: Drüsengewebe des ventralen Prostatalappens (1) und Gewebe eines Prostatakarzinoms mit Drüsenausführungsgängen innerhalb des Tumorgewebes (2) sowie Anschnitt eines dorso-lateralen Prostatalappens (3) in der HE-Färbung.



Abbildung 5.16: Vitales Tumorgewebe des G-Dunning Rattenprostatakarzinoms im Bereich der Tumorkapsel mit quer und längs angeschnittenen Tumorzellen (1) und einer wallartigen Ansammlung von mononukleären Entzündungszellen (2). HE-Färbung.



Abbildung 5.17: Vermehrtes Auftreten von Mastzellen (1) und mononukleären Entzündungszellen (2) im Bereich des Überganges von Drüsen- (3) zu Tumorgewebe. HE-Färbung.



Abbildung 5.18: Tumorzellen eines G-Dunning Tumors mit Mitosefiguren (Pfeile). HE-Färbung.



Abbildung 5.19: Tumorzellen eines G-Dunning Tumors mit Apoptosekörperchen mit eosinophilem Hof (Pfeil). HE-Färbung.

5.4.1.1 Tumorfläche und Zellvolumen inklusive Drüsenausführungsgänge

Die nach der Formel Breite × Höhe bestimmte axiale Tumorfläche liegt im Median bei 8,53 mm², wobei der kleinste Tumor eine Fläche von 3,00 mm² und der größte Tumor eine Fläche von 21,38 mm² aufweist.

Das in der Morphometrie ermittelte Zellvolumen inklusive der Drüsenausführungsgänge zeigt zwischen Tumor (88,61 %) und Prostatagewebe (87,64 %) keinen signifikanten Unterschied (p = 0,163).

5.4.2 Endothelmarkierung: Bandeiraea simplicifolia Lektin I

Weder in einem der Tumoren noch im Bereich der Drüsengewebe der 17 Prostatae liegen nekrotische Areale vor. Die Gefäßendothelien in Tumor und gesundem Prostatagewebe sind braun dargestellt (Abb. 5.20 – 5.22).



Abbildung 5.20: Das Prostatakarzinom einer Ratte (Tier 11) umgeben von Drüsengewebe der ventralen Prostatalappen in der BSL I- Markierung.



Abbildung 5.21: Quer (1) und längs (2) angeschnittene Kapillaren im Tumorgewebe. BSL I-Markierung.



Abbildung 5.22: Interstitium mit braun angefärbtem Gefäßendothel (1) und Drüsenausführungsgang (2) mit Sekretgranula (3) im Prostatagewebe. BSL I-Markierung.

5.4.2.1 Blutvolumen, MVD, mittlere Gefäßfläche, interkapillärer Gefäßabstand und Diffusionsstrecke

Die morphometrisch ermittelten Werte für das Blutvolumen liegen im Tumor im Median bei 1,03 % und in gesundem Prostatagewebe bei 0,69 %. Die Blutvolumina unterscheiden sich signifikant (p < 0,001). Das Blutvolumen im Tumor liegt gegenüber dem Prostatagewebe um den Faktor 1,49 höher. Die ebenfalls morphometrisch gemessene mikrovaskuläre Dichte (MVD) entspricht der Anzahl der markierten Gefäße pro mm². Im Tumorgewebe ist die MVD mit 483 Gefäßen pro mm² signifikant (p < 0,001) erhöht, gegenüber der MVD des Prostatagewebes mit 34 Gefäßen pro mm² (Abb. 5.23). Die MVD im Tumor ist gegenüber dem Prostatagewebe um den Faktor 14,21 erhöht.

Aufgrund der Schrumpfung der Prostatapräparate bei der histologischen Aufarbeitung der Proben von ca. 20 % sind im Folgenden immer zwei Werte angegeben. Der erste ist der direkt ermittelte Wert. In Klammern steht der Wert, der dem Originalwert vor der Fixierung (ermittelter Wert plus 25 %) gleicht. In den Grafiken sind die direkt ermittelten Werte dargestellt.

Die mittlere Fläche eines Gefäßes liegt im Tumor bei 23,06 μ m² (28,83 μ m²) und im gesunden Prostatagewebe bei 193,98 μ m² (242,48 μ m²) (Abb. 5.24). Die mittleren

Gefäßflächen unterscheiden sich signifikant (p < 0,001). Sie liegen im gesunden Prostatagewebe um den Faktor 8,41 höher als im Tumorgewebe.

Der berechnete mittlere interkapilläre Gefäßabstand liegt im Tumorgewebe bei 45,49 µm (56,86 µm) und im Prostatagewebe bei 170,99 µm (213,74 µm) (Abb. 5.25). Daraus ergibt sich eine mittlere Diffusionsstrecke für ein extravasierendes Kontrastmittel, wie z. B. Gadodiamid, von 22,74 µm (28,43 µm) im Tumorgewebe bzw. 85,50 µm (106,87 µm) im Prostatagewebe.



Abbildung 5.23: Morphometrisch bestimmte Anzahl von Gefäßen pro mm² (mikrovaskuläre Dichte, MVD) in Prostatagewebe und Tumor. Die MVDs unterscheiden sich signifikant (p < 0,001).



Abbildung 5.24: Morphometrisch bestimmte mittlere Gefäßflächen in μm^2 in Prostatagewebe und Tumor. Die mittleren Gefäßflächen unterscheiden sich signifikant (p < 0,001).



Abbildung 5.25: Verteilung der mittleren interkapillären Gefäßabstände in μm in Prostatagewebe (rote Balken) und Tumor (graue Balken). Jeder Balken umfasst einen Bereich von 10 μm Gefäßabstand und stellt die Anzahl der Tiere in diesem Bereich dar.

5.4.2.2 Interstitielles Volumen

Die aus dem Zellvolumen inklusive der Drüsenausführungsgänge und dem Blutvolumen errechneten Werte für das interstitielle Volumen liegen im Tumor im Median bei 10,28 % und im Prostatagewebe bei 11,50 %. Ein signifikanter Unterschied liegt nicht vor (p = 0,102).

5.4.3 Modifizierte Bindegewebsfärbung nach van Gieson

Die Bestimmung des Bindegewebsanteils im interstitiellen Raum des vitalen Tumorgewebes und des Drüsengewebes der Prostata wurde an den Präparaten mit der modifizierten Bindegewebsfärbung nach van Gieson ohne Kernfärbung durchgeführt.

Deutlich stellen sich bei dieser Färbung der starke Anteil an Bindegewebsfasern im Bereich der Tumorkapsel und die septenartig in das Tumorgewebe ziehenden Bindegewebsstränge dar (Abb. 5.26 – 5.28).



Abbildung 5.26: Das Prostatakarzinom einer Ratte (Tier 11) umgeben von Drüsengewebe der ventralen Prostatalappen in der modifizierten Bindegewebsfärbung nach Van Gieson.



Abbildung 5.27: Vitales Tumorgewebe (1) mit septenartigen, leuchtend rot angefärbten Bindegewebsfasern (2) und Blutgefäß (3). Modifizierte Van Gieson-Färbung.



Abbildung 5.28: Gesundes Prostatagewebe mit Gefäßen (1) und rot angefärbten Bindegewebsfasern (2) im interstitiellen Raum zwischen Drüsenausführungsgängen. Modifizierte Van Gieson-Färbung.

5.4.3.1 Interstitielles Volumen inklusive Bindegewebe

Die in der Morphometrie ermittelten Werte für den interstitiellen Bindegewebsanteil liegen im Tumor im Median bei 4,04 % und im Prostatagewebe bei 3,65 % (Abb. 5.29). In 10 Fällen lag der Wert für den Tumor über dem Wert des Prostatagewebes und in 7 Fällen war der Wert für das Drüsengewebe größer. Die interstitiellen Bindegewebsanteile im Tumor und im Prostatagewebe unterscheiden sich nicht signifikant (p = 0,210). Im Tumor unterliegen die Werte jedoch größeren Schwankungen.

Nach Einbeziehen der interstitiellen Bindegewebsanteile zum interstitiellen Volumen ergeben sich interstitielle Volumina im Median von 16,64 % im Tumor und 15,43 % im Prostatagewebe (Abb. 5.30). Ein signifikanter Unterschied zwischen Tumor und Prostatagewebe liegt nicht vor (p = 0,523).



Abbildung 5.29: Morphometrisch bestimmter Anteil des interstitiellen Bindegewebes am Gesamtvolumen in Prostatagewebe und Tumor.



Abbildung 5.30: Anhand der histologischen Präparate ermitteltes interstitielles Volumen inklusive der Bindegewebsfasern des Interstitiums.

5.5 Vergleich von MRT und histologischen Befunden

Alle 17 Tumoren finden sich histologisch in den Prostatalappen, in denen sie auch in den MRT-Untersuchungen lokalisiert sind (Abb. 5.31).



Abbildung 5.31: Mit T₂-gewichteter TSE-Sequenz aufgenommenes MRT-Bild in axialer Schichtführung durch das Becken einer Ratte (Tier 11) (a) und dem der Schichtführung entsprechendem histologischen Schnitt in der HE-Färbung (b). Es zeigt sich die in MRT und histologischem Präparat übereinstimmende Lage des innerhalb des ventralen Prostatalappens (1) gelegenen Tumors (2).

5.5.1 Tumorfläche

Die Größe der in den axialen histologischen Schnitten gemessenen Tumorflächen (8,53 mm²) liegt bei 78 % der Größe der in den axialen T₂-gewichteten MRT-Bildern (10,93 mm²) (Abb. 5.32). Die Korrelationsanalyse der Größen der Tumorflächen in den histologischen Präparaten und der MRT ergibt eine hohe Korrelation (r = 0,75; p < 0,001) (Abb. 5.33).



Abbildung 5.32: Die in der MRT und der entsprechenden Schicht der histologischen Präparate gemessenen axialen Tumorflächen im Bereich des größten Tumordurchmessers. Die Tumorflächen der histologischen Präparate liegen bei 78 % der in der MRT gemessenen Tumorflächen.



Abbildung 5.33: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate bestimmten axialen Tumorflächen. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es eine hohe Korrelation (r = 0,75; p < 0,001).

5.5.2 Blutvolumen

Die im gesunden Prostatagewebe gemessenen Blutvolumina sind mit 0,69 % in der MRT und 0,69 % in histologischen Präparaten gleich groß. Die im Tumor bestimmten Werte liegen in den histologischen Präparaten (1,03 %) bei 60 % der in der MRT (1,71 %) gemessenen (Abb. 5.34).

Eine Korrelationsanalyse der mittels MRT und Morphometrie bestimmten Blutvolumina ergibt sowohl für das gesunde Prostatagewebe (r = 0,15; p = 0,556), als auch für das Tumorgewebe (r = 0,30; p = 0,235) keine Korrelation (Abb. 5.35, 5.36). Das Verhältnis der Blutvolumina von Tumor zu gesundem Prostatagewebe liegt in der MRT bei 2,48 gegenüber 1,50 in der Morphometrie.



Abbildung 5.34: In der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessene Blutvolumina in gesundem Prostatagewebe und im Tumor.



Abbildung 5.35: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessenen Blutvolumina in gesundem Prostatagewebe. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es keine Korrelation (r = 0,15; p = 0,556).



Abbildung 5.36: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessenen Blutvolumina im Tumor. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es keine Korrelation (r = 0,30; p = 0,235).

5.5.3 Interstitielles Volumen und interstitielles Volumen inklusive Bindegewebe

Die im gesunden Prostatagewebe gemessenen interstitiellen Volumina liegen in den histologischen Präparaten bei 281 % der in der MRT ermittelten Werte. Die Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate bestimmten Werte ergibt eine hohe Korrelation (r = 0.76; p < 0.001) (Abb. 5.37, 5.38).

Die im Tumor gemessenen interstitiellen Volumina liegen in den histologischen Präparaten bei 52 % der in der MRT ermittelten Werte. Nach linearer Korrelationsanalyse der in MRT und mittels der morphometrischen Messungen bestimmten interstitiellen Volumina gibt es keine Korrelation (r = 0,07; p = 0,794) (Abb. 5.37, 5.39).

Der Vergleich der in Tumor und gesundem Prostatagewebe bestimmten interstitiellen Volumina zeigt, dass die in der MRT ermittelten Werte stärker differieren (4,08 % im Prostatagewebe gegenüber 19,66 % im Tumor), als die der histologischen Präparate (10,28 % im Prostatagewebe und 11,50 % im Tumor).

Die Einbeziehung der interstitiellen Bindegewebsfasern ergibt, dass im gesunden Prostatagewebe das in den morphometrischen Messungen bestimmte interstitielle Volumen inklusive der interstitiellen Bindegewebsfasern bei 378 % des in der MRT bestimmten interstitiellen Volumens liegt. Im Tumor liegt das interstitielle Volumen inklusive der interstitiellen Bindegewebsfasern der histologischen Präparate bei 85 % des in der MRT bestimmten bestimmten interstitiellen Volumens.

Die Korrelationsanalyse der in der MRT und der anhand der histologischen Präparate bestimmten interstitiellen Volumina inklusive der interstitiellen Bindegewebsfasern ergibt für das Prostatagewebe eine hohe (r = 0,85; p < 0,001) und für das Tumorgewebe keine Korrelation (r = -0,015; p = 0,580).



Abbildung 5.37: In der MRT und anhand der histologischen Präparate bestimmte interstitielle Volumina in gesundem Prostatagewebe und im Tumor.



Abbildung 5.38: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessenen interstitiellen Volumina im Prostatagewebe. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es eine hohe Korrelation (r = 0,76; p < 0,001), wobei die Werte der histologischen Präparate bei 281 % der in der MRT

gemessenen Werte liegen.



Abbildung 5.39: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessenen interstitiellen Volumina im Tumor. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es keine Korrelation (r = 0,07; p = 0,794).

5.5.4 Zellvolumen inklusive Drüsenausführungsgänge

Das im gesunden Prostatagewebe gemessene Zellvolumen inklusive der Drüsenausführungsgänge liegt in den histologischen Präparaten bei 92 % der in der MRT ermittelten Werte (Abb. 5.40). Die Korrelationsanalyse der in MRT und anhand der histologischen Präparate bestimmten Zellvolumina inklusive der Drüsenausführungsgänge ergibt eine hohe Korrelation (r = 0,75; p < 0,001) (Abb. 5.41).

Die im Tumor gemessenen Zellvolumina inklusive der Drüsenausführungsgänge liegen in den histologischen Präparaten bei 112 % der in der MRT gemessenen Werte (Abb. 5.40). Nach linearer Korrelationsanalyse der in MRT und anhand der histologischen Präparate bestimmten Zellvolumina gibt es keine Korrelation (r = 0,12; p = 0,649) (Abb. 5.42).



Abbildung 5.40: In der MRT und anhand der histologischen Präparate bestimmte Zellvolumina inklusive der Drüsenausführungsgänge in Tumor und gesundem Prostatagewebe.



Abbildung 5.41: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessenen Zellvolumina im gesunden Prostatagewebe. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es eine hohe Korrelation (r = 0,75; p < 0,001).



Abbildung 5.42: Korrelationsanalyse der in der MRT und anhand der histologischen Präparate gemessenen Zellvolumina im Tumor. Zwischen den Werten der MRT und der histologischen Präparate gibt es keine Korrelation (r = 0, 12; p = 0,649).

6 DISKUSSION

Nach Angaben des Robert Koch-Instituts wurden im Jahr 2002 in Deutschland 48.642 Prostatakarzinome diagnostiziert. Somit ist die Prostata die häufigste Lokalisation bösartiger Neubildungen beim Mann (Robert Koch-Institut 2006). Für Männer bis zum 85. Lebensjahr liegt das kumulative Risiko, dass ein Prostatakarzinom diagnostiziert wird, bei 24 %. Als wertvolle Hilfsmittel, ein Prostatakarzinom frühzeitig zu erfassen, dienen die digitale rektale Untersuchung (DRU), der transrektale Ultraschall (TRUS) und die Bestimmung des prostataspezifischen Antigen (PSA)-Wertes im Serum. Die Detektion sowie die Festlegung des Differenzierungsgrades eines Prostatakarzinoms sind jedoch nur anhand einer histologischen Untersuchung von Prostatagewebe möglich (Perrotti et al. 1999, Durkan und Greene 2000, Cam et al. 2002). So wird bei suspekten Befunden in der DRU oder einem erhöhten PSA-Wert im Screening zur Sicherung eines Prostatakarzinoms und zur Therapieplanung eine systematische TRUS-gesteuerte Stanzbiopsie durchgeführt (Luboldt und Rübben 2004). Bei einer größeren Anzahl der Patienten mit erhöhtem PSA-Wert lässt sich in der Biopsie jedoch kein Malignom nachweisen (Ellis und Brawer 1995). So liegt die Rate von initial negativen Biopsien bei PSA-Werten dicht oberhalb des Grenzwertes bei 66 bis 71% (Keetch et al. 1994, Ellis und Brawer 1995, Roehl et al. 2002). Die Folgen sind einerseits unnötig durchgeführte Biopsien bei gesunden Männern und andererseits eine verspätete Detektion des Prostatakarzinoms und somit ein verzögerter Therapiebeginn mit Verschlechterung der Prognose sowie der Lebensqualität der Patienten.

Die MRT stellt derzeit die viel versprechenste bildgebende Technik für die Detektion und das Staging des Prostatakarzinoms dar, obwohl sie gegenwärtig noch Einschränkungen bezüglich der Sensitivität und Spezifität aufweist (el-Gabry et al. 2001). In der nativen T₂-gewichteten Bildgebung lässt sich die Prostata mit ihrem zonalen anatomischen Aufbau gut darstellen. Dennoch ist die Detektion und Lokalisation eines Prostatakarzinoms innerhalb der Prostata stark limitiert, da eine zuverlässige Differenzierung des Prostatakarzinoms von einer Prostatitis, Fibrosen, Einblutungen nach einer Biopsie sowie von dystrophischen Veränderungen nach einer Radiatio (Strahlentherapie) oder einer Hormontherapie nicht möglich ist (Quint et al. 1991, Lovett et al. 1992, Schiebler et al. 1993).

Nachdem zunächst Folkmann et al. (1989) die direkte Beziehung zwischen der Angiogenese und einer Neoplasie bei transgenen Mäusen nachweisen konnten, wurde durch weitere Untersuchungen gezeigt, dass mit zunehmender Malignität eine Erhöhung von Vaskularisation und Gefäßpermeabilität bei Tumoren auftritt (Gerlowski und Jain 1986, Daldrup et al. 1998, Su et al. 1998). Dieser Zusammenhang fand sich auch beim humanen Prostatakarzinom (Weidner et al. 1993, Siegal et al. 1995, Vartanian und Weidner 1995). Weiterhin wurde in diversen Studien berichtet, dass eine hohe Gefäßdichte im Prostatakarzinom mit einer schlechten Prognose einhergeht (Silberman et al. 1997, Bettencourt et al. 1998, Borre et al. 1998, Offersen et al. 1998). Somit ist die Untersuchung der Vaskularisation von Prostata und Prostatakarzinom von diagnostisch und prognostisch hoher Relevanz. Um die Prognosekriterien der Vaskularisation und der Perfusion für die Detektion und die Diagnostik des Prostatakarzinoms zu nutzen, ist eine Darstellung der Mikrogefäßdichte und funktioneller Parameter wie Blutfluss, Blutvolumen und Extravasation mittels bildgebender Verfahren wünschenswert. Eine Voraussetzung zur Darstellung dieser Parameter sind der Einsatz extrazellulärer Tracer, wie z. B. Gd-DTPA, die mit Bildgebungsverfahren dargestellt werden können (Barentsz et al. 1999). So erhofft man sich in der Prostatadiagnostik einen Fortschritt durch den Einsatz von MRT-Kontrastmitteln und speziellen dynamischen MR-Techniken.

Die dynamische kontrastmittelgestützte MRT ist ein viel versprechendes Hilfsmittel für die klinische Detektion und die Diagnose von Tumoren. Durch die Analyse mittels dynamischer MRT gewonnener Daten über physiologische Parameter verschiedener Gewebe, könnte die Bestimmung des Tumorgrades und der Nachweis des Ansprechens einer Therapie erreicht werden (den Boer et al. 1997, Kuhl et al. 1999, Padhani et al. 2000, Martincich et al. 2004). Da die zu gewinnenden Parameter von dem jeweils eingesetzten Kontrastmittel abhängig sind (Brix et al. 2004, Preda et al. 2004, Turetschek et al. 2004, Pathak et al. 2005, Preda et al. 2005), kommen in der Tumordiagnostik verschiedene Kontrastmittel mit unterschiedlichen Molekulargewichten und Molekülgrößen zum Einsatz. Das am häufigsten eingesetzte Kontrastmittel, das niedermolekulare Gd-DTPA, extravasiert nach intravenöser Injektion bereits nach wenigen Sekunden (Verstraete et al. 1995, van den Biesen et al. 1997). Dies bedingt den Einsatz von MRT-Sequenzen mit einer hohen zeitlichen Auflösung (Henderson et al. 1998), wodurch es aber oftmals nicht möglich ist, einen Tumor mit einer ausreichend hohen räumlichen Auflösung vollständig zu erfassen (Rouviere et al. 2003, Kuhl et al. 2005). In verschiedenen Studien wurde berichtet, dass die dynamische kontrastmittelgestützte MRT-Bildgebung für die Detektion und das Staging des Prostatakarzinoms nützlich ist (Brown et al. 1995, Jager et al. 1997, Engelbrecht et al. 2003, Buckley et al. 2004). Es zeigte sich jedoch auch, dass es bei den Ergebnissen zu Überlappungen von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe oder einer nur mäßigen Korrelation mit den histologischen Befunden kommt (Engelbrecht et al. 2003).

Die Anwendung von Tiermodellen mit orthotopem Prostatakarzinom stellt einen wichtigen Ansatz dar, um klinisch relevante Daten über Diagnostik und Therapie des Prostatakarzinoms zu erhalten. Als Versuchsmodell für die MRT-Bildgebung haben sich Prostatakarzinommodelle der Ratte als geeignet erwiesen, da sich der histologische Aufbau

der Prostata der Ratte und der des Menschen vergleichbar darstellt. Es handelt sich jeweils um eine tubuloalveoläre Drüse mit in das Stroma eingelagerten Muskelzellen.

In der vorliegenden Arbeit wurde die kontrastmittelgestützte MRT auf ihre Eignung zur Differenzierung von orthotopem Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe am Rattenmodell untersucht. Eingesetzt wurden ein extravasierendes niedermolekulares Gd-haltiges sowie ein streng intravasal verbleibendes eisenoxidpartikelhaltiges Kontrastmittel zur Bestimmung verschiedener Perfusions- und Vaskularisationsparameter. Die Untersuchungen erfolgten an Ratten mit orthotop implantierten Zellen des G-Dunning Rattenprostatakarzinoms. Die Tumoren wurden unmittelbar nach den MRT-Messungen entnommen und zur Evaluierung verschiedener vaskulärer Parameter sowie einer pathomorphologischen Beurteilung histologisch aufgearbeitet. Anschließend erfolgte eine Korrelation der in der MRT und der in den histologischen Untersuchungen gewonnenen Daten.

Die vorliegende Arbeit ist die erste Studie, in der die Vaskularisationsparameter interstitielles Volumen, Permeabilitäts-Oberflächenprodukt, normalisierte Permeabilität und Blutvolumen von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe mittels der MRT bestimmt und zudem mit Vaskularisationparametern der Histologie korreliert werden.

6.1 Tumormodell

Das Modell des Dunning Rattenprostatakarzinoms ist ein gut untersuchtes Tiermodell. Durch in vivo Passage der originären R3327 Tumorzellen wurden diverse Sublinien gewonnen, welche ein breites Spektrum von Tumorcharakteristika aufweisen (Isaacs und Hukku 1988). Die verschiedenen Sublinien variieren bezüglich ihrer Wachstumsrate, Differenzierung, Hormonsensitivität und ihrem Metastasierungsverhalten (Lubaroff et al. 1980).

In den letzten Jahren beschäftigten sich mehrere Arbeitsgruppen mit der Erforschung des Prostatakarzinoms am Rattenmodell mittels kontrastmittelgestützter dynamischer MRT. Dabei kamen sowohl subkutan (Gossmann et al. 1999, Fan et al. 2004, Fan et al. 2006) als auch orthotop (Kiessling et al. 2003b) implantierte Sublinien des Dunning Rattenprostatakarzinoms R3327 zum Einsatz. In einer aktuellen Studie von Fan et al. (2006) gelang die Differenzierung von metastasierenden und nicht metastasierenden subkutan implantierten Prostatakarzinomen mittels dynamischer kontrastmittelgestützter MRT mit einer geringen zeitlichen Auflösung. Eingesetzt wurden die beiden schnell wachsenden Sublinien AT 3.1 (metastasierend) und AT 2.1 (nicht metastasierend) des Dunning Tumors. Eine Differenzierung der beiden Tumortypen gelang anhand eines stärkeren durchschnittlichen

einer niedrigeren wash-out-Rate in den Kontrastmittelanstieges sowie anhand metastasierenden gegenüber den nicht metastasierenden Tumoren. Von Gossmann et al. (1999) wurden ein äußerst schnell wachsender Mat-Lylu- und ein langsam wachsender PAP-Dunning Tumor als Tumormodell für die native und die dynamische MRT-Bildgebung eingesetzt. Es zeigte sich, dass die beiden Tumoren sowohl mit einem makromolekularen als auch mit einem niedermolekularen Kontrastmittel anhand eines endothelialen Transferkoeffizienten differenziert werden können. Als Schlussfolgerung aus dieser Studie postuliert Gossmann jedoch auch, dass die Ergebnisse von subkutan implantierten Prostatakarzinomen eventuell nicht auf humane Neoplasien zutreffen. Kiessling et al. (2003b) verwandten in einer Studie zur hämodynamischen und metabolischen Charakterisierung orthotoper Prostatakarzinome die MatLylu Sublinie des Dunning Tumors. Diese Tumoren kennzeichnen sich neben ihrem äußerst schnellen Wachstum durch eine hohe Malignität und ähneln dem schlecht differenzierten und anaplastischen humanen Prostatakarzinom vom metastasierenden Typ. Ein Ergebnis dieser Studie war, dass mittels dynamischer MRT und ¹H-MR-Spektroskopie (MRS) eine nichtinvasive Charakterisierung orthotop implantierter Prostatakarzinome möglich ist. Es zeigte sich jedoch auch, dass bei den MatLylu-Tumoren, bedingt durch das schnelle Wachstum sowie dem Auftreten von stark nekrotischen Tumorarealen. Änderungen in Perfusion und Metabolismus verdeckt werden können. Für einen besseren Vergleich mit mittelgradig und gut differenzierten Prostatakarzinomen des Mannes sollten deshalb Tiermodelle mit langsamer wachsenden Tumoren mit einer geringeren Malignität verwendet werden (Kiessling et al. 2003b). Weiterhin zeigte sich in der MRS, dass es bei den kleineren Tumoren zu einer Signalkontamination durch periprostatisches Gewebe kommt, da sie unter der Voxelgröße (1 cm³) der verwendeten Sequenz lagen. Aus diesem Grund eignet sich das in der vorliegenden Arbeit eingesetzte Tumormodell auch nicht für MR-spektroskopische Untersuchungen, da es bisher nicht möglich ist, MRS-Sequenzen mit ausreichend kleinen Voxeln einzusetzen.

Im Gegensatz zu den bisher an subkutan implantierten Prostatakarzinomen durchgeführten dynamischen MRT-Studien von Gossmann (1999) und Fan (2004, 2006), wurde für die vorliegende Arbeit die orthotope Implantation gewählt. Diese Methode der Tumorimplantation stellt sicherlich eine initial größere Belastung für die Tiere dar, als eine subkutane Implantation. Da aber die Eigenschaften des verwendeten Tumormodells denen des humanen Prostatakarzinoms möglichst ähneln sollen, schließt das die orthotope Lokalisation des experimentellen Tumors ein, da Tumorwachstum, Differenzierung und Metastasierung stark vom umliegenden Gewebe abhängen (Killion et al. 1998). Zur Vermeidung von wachstumsbedingten Nekrosen innerhalb der Tumoren wurde ein Tumormodell mit einem

langsam wachsenden Prostatakarzinom ausgewählt. Weiterhin sollten die Tumoren die Größe der Prostata nicht überschreiten, um einen Vergleich von Tumorgewebe und gesundem Prostatagewebe innerhalb einer Prostata zu gewährleisten. Da das Prostatakarzinom des Mannes ein Tumor des höheren Lebensalters ist (Sakr et al. 1993), wurden für die vorliegenden Arbeit Ratten mit einem Alter von 9 Wochen zum Zeitpunkt der Tumorzellimplantation ausgewählt. Zu diesem Zeitpunkt ist davon auszugehen, dass die Entwicklung der Rattenprostata vollständig abgeschlossen ist, da ein erwachsenes Erscheinungsbild der Rattenprostata unter Betracht der Zelldifferenzierung mit 4 Wochen post partum beobachtet werden kann und die Zellentwicklung mit 5 Wochen post partum zum größten Teil abgeschlossen ist (Heckmann 1978).

Das in dieser Arbeit angewandte Tumormodell der Sublinie G des Dunning Rattenprostatakarzinoms zeichnete sich durch eine gute Anwendbarkeit und zuverlässige Eigenschaften aus. Der durchgehend gute Gesundheitszustand der Tiere sowie das Fehlen pathologischer Veränderungen am Tierkörper nach der Tumorentnahme sprechen für eine nur minimale Beeinträchtigung der Tiere während des Versuches. Die Tumorzellimplantation war problemlos im Rahmen einer 15 bis 20 Minuten dauernden Inhalationsnarkose durchzuführen. Nach orthotoper Injektion von 1 × 10⁶ G-Tumorzellen bildeten alle 17 Ratten in den ventralen Prostatalappen Tumoren aus. 56 bis 60 Tage nach Tumorzellimplantation lag das anhand der T₂-gewichteten MRT-Bilder bestimmte Tumorvolumen im Median bei 21,46 mm³. Dies entspricht einer durchschnittlichen Wachstumsrate von 0,37 mm³ pro Woche und liegt damit deutlich unter der Wachstumsrate der in der Studie von Kiessling et al. (2003b) verwendeten orthotopen MatLylu-Tumoren, welche nach bereits vierzehntägigem Wachstum eine durchschnittliche Größe von 7,5 cm³ aufwiesen, was einer Wachstumsrate von 3,8 cm³ pro Woche entspricht. Im Gegensatz zu den von Kiessling et al. (2003b) eingesetzten MatLylu-Tumoren waren in der vorliegenden Arbeit alle Tumoren frei von nekrotischen Arealen.

6.2 Native MRT und Vergleich mit den histologischen Befunden

Für die Beurteilung der Patientenprognose und des Tumorstagings ist die präzise Lokalisation des Prostatakarzinoms innerhalb der Prostata von großer Bedeutung. Aufgrund ihrer guten Möglichkeiten, die zonale Anatomie der Prostata und ihre Beziehung zu den umliegenden Beckenstrukturen darzustellen, ist die native MRT derzeit als das beste bildgebende Verfahren für das Staging des Prostatakarzinoms anerkannt. Üblicherweise werden für das Staging und die Detektion eines Prostatakarzinoms schnelle T₂-gewichtete Spin Echo-Sequenzen eingesetzt. Bei diesen Sequenzen stellt sich die gesunde periphere

Zone der Prostata signalreich dar, wogegen ein Prostatakarzinom normalerweise mit verringerter Signalintensität erscheint (Rifkin et al. 1990, Tempany et al. 1991, Nicolas et al. 1994, Perrotti et al. 1999). Diese Hypointensität kann jedoch auch beim Vorliegen von Prostatitiden, Fibrosen und infolge von Einblutungen nach einer Prostatabiopsie sowie nach einer Strahlentherapie oder einer Hormontherapie auftreten (Quint et al. 1991, Lovett et al. 1992, Schiebler et al. 1993).

Um eine eventuelle Übertragbarkeit der MRT-Sequenzen und Ergebnisse der vorliegenden Arbeit auf den Menschen zu ermöglichen, wurde ein in der Diagnostik am Menschen routinemäßig eingesetzter 1,5 Tesla MR-Tomograph verwendet. Die native MR-Bildgebung erfolgte anhand einer T1-gewichteten Spin-Echo (SE) in axialer Schichtführung und einer T₂-gewichteten Turbo-Spin-Echo (TSE) Seguenz in coronarer und axialer Schichtführung. In beiden Sequenzen stellten sich die G-Dunning Tumoren dem menschlichen Prostatakarzinom gleichartig dar. In der T₁-gewichteten SE-Sequenz ließen sich die Konturen der Prostata gut, die Tumoren selbst jedoch nicht darstellen. In den T₂-gewichteten MR-Bildern konnten Muskulatur, Fett, Tumor und gesundes Prostatagewebe gut voneinander differenziert werden. Das Tumorgewebe stellte sich in allen 17 Fällen als hypointenses Areal im Vergleich zu normalem Prostatagewebe dar. Ebenso war in allen Fällen ausreichend gesundes Prostatagewebe für die Auswertung und den Vergleich mit dem Tumorgewebe vorhanden. Mit der eingesetzten 4-Kanal Handgelenkspule war das Signal-Rausch-Verhältnis, bei der gewählten Schichtdicke von 1 mm ausreichend, um auch die kleinsten Tumoren mit einem Volumen von bis zu 4,92 mm³ abgrenzen zu können.

In den histologischen Schnitten waren die Tumoren in allen Präparaten vom Drüsengewebe der ventralen Prostatalappen umgeben und ließen sich gut von diesem abgrenzen. Bei zwölf der Tumoren handelte es sich um solide Tumoren. Bei fünf Tumoren befanden sich dagegen noch mehrere Drüsenausführungsgänge des ursprünglichen Prostatagewebes innerhalb des Tumorgewebes.

In den MR tomographischen Untersuchungen fanden sich die Tumoren in allen Fällen in den Prostatalappen, in denen sie in der histologischen Untersuchung lokalisiert wurden. Ein Vergleich der Tumorflächen in den axialen T₂-gewichteten MR-Bildern und den axialen histologischen Schnitten ergab eine hohe Korrelation, wobei die gemessenen Tumorflächen in den histologischen Schnitten mit durchschnittlich 8,53 mm² um 22 % unter den Tumorflächen in der MRT mit durchschnittlich 10,93 mm² lagen. Diese Unterschiede in der Tumorgröße lassen sich durch eine Schrumpfung des Tumorgewebes bei der histologischen Aufarbeitung erklären. So sind Volumenveränderungen des Parenchyms von Organen durch osmotische Effekte bei der Interaktion mit der Fixierlösung bedingt. Weiterhin kommt es bei

der Entwässerung der Gewebe vor der Einbettung generell sowie bei der Einbettung in Paraffin zu beträchtlichen Schrumpfungen. Allein die durch die Entwässerung hervorgerufenen Schrumpfungen sind auf rund 20 % festzusetzen. Insgesamt ist vor der Einbettung der Präparate mit einer Schrumpfung von 20 % bis 25 % zu rechnen (Romeis1989a). Andere Autoren, wie z. B. Greene et al. (1991), nehmen eine Gewebeschrumpfung bei der histologischen Aufarbeitung eines Prostatakarzinoms von 25 % an.

6.3 Dynamische MRT mit Gadodiamid

Die kontrastmittelgestützte dynamische MRT wird als eine effektive Methode zur Bestimmung pharmakokinetischer Parameter der Prostata beschrieben (Donahue et al. 1995, Huisman et al. 2001, Kiessling et al. 2003a). Mit einer hohen zeitlichen Auflösung ermöglicht sie insbesondere die Quantifizierung von kontrastanreichernden Charakteristiken verschiedener Gewebe und die Beurteilung von Parametern der Mikrozirkulation. Die Mechanismen, welche den unterschiedlichen Anreicherungskurven von Kontrastmitteln nach intravenöser Injektion zu Grunde liegen, sind sehr komplex und von gewebespezifischen Faktoren abhängig. Zu diesen Faktoren zählen u. a. Anzahl, Perfusion und Permeabilität der Mikrogefäße in Addition mit Dichte und Größe der Zellen sowie die physiochemische Zusammensetzung des extrazellulären Raumes, in den sich ein Kontrastmittel verteilt (Oven 2003). Üblicherweise wird die dynamische MRT mit Applikation eines Kontrastmittels, wie z. B. Gd-DTPA, anhand von T_1 -gewichteten Seguenzen durchgeführt (Barentsz et al. 1999, Turnbull et al. 1999, Preziosi et al. 2003). Zur Analyse der aus diesen dynamischen Daten gewonnen Signalintensität zu Zeit-Kurven werden Parameter ermittelt, die entweder direkt der Kurvenanalyse hervorgehen (z. B. aus Anstiegssteilheit. relative Signalintensitätszunahme und Zeit bis zum Maximum) oder es erfolgt eine komplexere Auswertung mit Kompartimentierungsmodellen (Namimoto et al. 1998, Turnbull et al. 1999, Ogura et al. 2001, Schlemmer et al. 2004). Je nach Anzahl der hierbei berücksichtigten Verteilungsräume werden Ein-, Zwei-, oder Mehrkompartiment-Modelle herangezogen.

Die dynamischen MRT-Untersuchungen an der Rattenprostata gelten generell als schwierig, da durch die geringe Größe der Prostata und die geringe örtliche Auflösung vergleichsweise geringe Signalintensitätsunterschiede zu beobachten sind. So sind dynamische Messungen nur dann sinnvoll, wenn das gemessene Signal ein ausreichend hohes Signal-Rausch-Verhältnis (SNR, signal-to-noise-ratio) besitzt und eine Auswertung der gemessenen Signalintensität zu Zeit-Kurven mit ausreichender Genauigkeit möglich ist. Eine Verbesserung des SNR durch Akkumulation verschiedener Einzelmessungen, wie sie häufig in statischen Messungen angewandt wird, ist bei einer dynamischen Perfusionsmessung nicht sinnvoll. Ein sich bietender Ausweg liegt in der Optimierung einerseits der Geräteparameter, wie dem Nutzvolumen der Empfangsspule, und andererseits der Sequenzparameter. Die experimentellen Beobachtungen in dieser Arbeit zur Auswahl der geeigneten HF-Spule, stehen in Übereinstimmung mit Gleichung 3.1, die besagt, dass sich mit kleiner werdendem effektivem Volumen das SNR vergrößert (Roschmann 1987).

Die dynamischen Untersuchungen (T1-gewichtete GRE-Sequenz, 1,6 Bilder pro Sekunde) zur Generierung von Signalintensität zu Zeit-Kurven und zur Berechnung der Perfusionsparameter interstitielles Volumen, Permeabilitäts-Oberflächenprodukt und normalisierte Permeabilität in Tumor und gesundem Prostatagewebe wurden nach intravenöser Bolusapplikation von Gadodiamid durchgeführt. Anschließend wurden die Kurven der Signalintensitäten in Abhängigkeit von der Zeit in Tumor und gesundem Gewebe generiert. Das Ziel war es, zu erkennen, ob sich das Anreicherungsverhalten des Kontrastmittels in beiden Gewebearten unterscheidet. Bei der Betrachtung der beiden Kurven zeigt sich ein deutlich schnellerer sowie stärkerer Signalintensitätsanstieg im Tumor gegenüber dem gesunden Prostatagewebe. Dieses Anreicherungsverhalten deckt sich mit Beobachtungen aus diversen, an Prostatakarzinom und gesunder peripherer Zone der Prostata des Menschen durchgeführten Studien (Jager et al. 1997, Barentsz et al. 1999, Turnbull et al. 1999, Padhani et al. 2000, Engelbrecht et al. 2003, Noworolski et al. 2005, Kozlowski et al. 2006). Als limitierender Faktor erweist sich in diesen Studien jedoch der Mangel an Gewissheit, dass die Messungen in dem gewünschten Gewebe durchgeführt wurden. Die Ursachen hierfür liegen u. a. in einer zu geringen Spezifität der verwendeten T₂-gewichteten Bildgebung zur Identifikation des zu messenden Gewebeareals sowie dem Auftreten von Bewegungsartefakten. Ein Vergleich der in den verschiedenen Studien gemessenen absoluten Signalintensitäten sowie deren Anstieg und Abfall (wash-out) ist, bedingt durch die Verwendung unterschiedlicher dynamischer Sequenzen (Kozlowski et al. 2006) und unterschiedlicher Kontrastmittel, äußerst problematisch. Hierfür sind dynamische Parameter prinzipiell besser geeignet. Häufig werden jedoch dieselben Parameter von verschiedenen Arbeitsgruppen mit unterschiedlichen Namen oder Symbolen verwendet, wodurch ein Vergleich von Arbeiten der verschiedenen Arbeitsgruppen untereinander fast unmöglich ist (Tofts et al. 1999). Weiterhin wird ein Vergleich durch die Anwendung unterschiedlicher Kompartimentierungsmodelle und Fit-Algorithmen erschwert.

Die Bestimmungen der Perfusionsparameter in der vorliegenden Arbeit ergeben sowohl für das interstitielle Volumen mit 19,66 % zu 4,08 % als auch für das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt mit 1,01 ml/min/g zu 0,23 ml/min/g eine signifikante Erhöhung um 482 % bzw. 439 % im Prostatakarzinom gegenüber dem gesunden Prostatagewebe. Die

normalisierten Permeabilitäten sind dagegen mit 0,034 l/s im Prostatakarzinom und 0,036 l/s im gesunden Prostatagewebe nahezu gleich groß. Sowohl der signifikant erhöhte Anstieg des interstitiellen Volumens (Padhani et al. 2000, Buckley et al. 2004) als auch der für das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt resp. K^{trans} (Buckley et al. 2004, Kozlowski et al. 2006) wurden ebenfalls in Studien am Menschen ermittelt. So liegen die Werte für K^{trans} in den von Kozlowski et al. (2006) und Buckley et al. (2004) durchgeführten Studien im Tumor 187 % und 210 % über denen des gesunden Gewebes der peripheren Zone. Für das interstitielle Volumen haben sowohl Padhani et al. (2000) als auch Buckley et al. (2004) Werte ermittelt, die im Tumor mit 45 % und 42 % (um 173 % bzw. 156 %) deutlich über denen des gesunden Gewebes mit 26 % und 27 % lagen. Dagegen haben Kozlowski et al. (2006) im gesunden Gewebe ein höheres interstitielles Volumen mit 38 % gegenüber dem Prostatakarzinom mit 33 % gemessen. Eine histologische Bestimmung des interstitiellen Volumens erfolgte in keiner der vorgenannten Studien. Somit wurde in der vorliegenden Arbeit erstmals das interstitielle Volumen in Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe sowohl mittels MRT als auch histologisch bestimmt. Die Ergebnisse zeigen, dass die in der MRT ermittelten Werte deutlich differieren, wogegen bei den Werten der histologischen Messungen mit 11,50 % im Tumorgewebe und 10,28 % im gesunden Prostatagewebe kein signifikanter Unterschied vorhanden ist.

Ein direkter Vergleich der interstitiellen Volumina zwischen der MRT und den histologischen Schnitten ergibt, dass die im Prostatakarzinom ermittelten Werte in den histologischen Schnitten bei 52 % der in der MRT gemessenen Werte liegen und keine Korrelation zwischen den histologischen Ergebnissen und der MRT vorliegt. Im gesunden Gewebe stellen sich die Verhältnisse der ermittelten interstitiellen Volumina dagegen anders dar. Der Wert der histologischen Schnitte liegt um 281 % über dem der MRT, wobei der in der MRT ermittelte Wert mit 4.08 % deutlich unter dem der bisher durchgeführten Studien liegt. Die hohe Korrelation zwischen MRT und histologischer Präparate könnte auf eine systemische Messabweichung hinweisen. Um herauszufinden, ob dabei die im Interzellularraum befindlichen Bindegewebsfasern einen Einfluss auf die Kontrastmittelverteilung im interstitiellen Raum haben, wurde der Anteil der Bindegewebsfasern anhand der histologischen Schnitte mit der modifizierten Bindegewebsfärbung nach van Gieson morphometrisch bestimmt und anschließend zum interstitiellen Volumen hinzugezogen. Der Vergleich der in MRT und anhand der histologischen Präparate morphometrisch bestimmten interstitiellen Volumina mit sowie ohne Bindegewebsfasern ergibt, dass sich die Korrelationen nicht signifikant verändern. Für das Tumorgewebe gleichen sich die Mediane unter Berücksichtigung der Bindegewebsfasern etwas an, wogegen die sehr geringe Korrelation noch weiter abfällt. Für das Prostatagewebe verhält es sich dagegen umgekehrt.

Die anhand der histologischen Schnitte und der mittels MRT gemessenen Werte für das interstitielle Volumen entfernen sich im Median noch etwas weiter voneinander. Die Korrelation erhöht sich dagegen leicht. Ein signifikanter Einfluss der Präsenz der Bindegewebsfasern auf die Messungen der dynamischen MRT ist somit nicht nachzuweisen. Eine denkbare Erklärung für das in der MRT sehr niedrig bestimmte interstitielle Volumen des gesunden Prostatagewebes mit 4,08 % könnte das Diffusionsverhalten des Kontrastmittels in Kombination mit der Gefäßanordnung in der Prostata sein. So liegen die Gefäße in der gesunden Prostata mit einem mittleren interkapillären Gefäßabstand von 170,99 μm sehr weit auseinander gegenüber 45,49 μm im Tumor. Hierdurch bedingt müssen die Kontrastmittelmoleküle eine sehr große Diffusionsstrecke zurücklegen, um in den gesamten interstitiellen Raum zu diffundieren. Unter Berücksichtigung der bei der histologischen Aufarbeitung entstehenden Gewebeschrumpfung von 20 % lässt sich der mittlere interkapilläre Gefäßabstand im Prostatagewebe in vivo auf 213,74 µm schätzen. Daraus ergibt sich eine mittlere Diffusionsstrecke für ein Kontrastmittel von 106,87 µm in vivo. Zusätzlich erhöht sich die Diffusionsstrecke, da die Drüsenendstücke und -ausführungsgänge nicht relevant für die Versorgung des Prostatagewebes sind. So bauen sich die Gradienten für den Kontrastmitteltransport nicht geradlinig zwischen den Gefäßen auf, sondern folgen den Bindegewebsformationen, welche die Drüse durchziehen und netzförmig umgeben.

Wird nun der Kontrastmittelbolus intravenös injiziert, kann das Kontrastmittel zunächst entlang des Konzentrationsgradienten in den interstitiellen Raum extravasieren (Jain 1987, Jain 1991). Da die Kontrastmittelkonzentration mit zunehmendem Abstand zum Gefäß kleiner wird, verringert sich auch der Konzentrationsgradient in den weiter entfernten Gewebearealen und folglich die Diffusionsgeschwindigkeit. Gleichzeitig nimmt die Kontrastmittelkonzentration im Blut ab. Dies geschieht einerseits aufgrund der Extravasation und anderseits durch die Elimination des Kontrastmittels aus dem Blutkreislauf, so dass sich der Konzentrationsgradient umkehrt und das Kontrastmittel in das Blut rückdiffundiert. In Geweben mit einem geringen interkapillären Gefäßabstand beginnt die Rückdiffusion normalerweise erst, nachdem das Kontrastmittel sich im gesamten interstitiellen Raum verteilt hat. Sind die Gefäßabstände allerdings sehr groß, so ist anzunehmen, dass die Rückdiffusion in das Blut beginnt, bevor sich das gesamte Kontrastmittel im Interstitium verteilt hat, da nach Nicholson et al. (2000) die Diffusionszeit quadratisch mit der Diffusionsstrecke zunimmt. Die Folge ist, dass das Kontrastmittel während der MRT-Untersuchung nur in Teilbereichen des Interstitiums verteilt ist und somit das interstitielle Volumen in der MRT unterschätzt wird. Die Ergebnisse der vorliegenden Arbeit deuten darauf hin, dass dies im gesunden Prostatagewebe der Ratte der Fall sein könnte.

Das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt ist ein Parameter, der den Austausch des Kontrastmittels zwischen Blut und interstitiellem Raum beschreibt und ist abhängig von der Balance zwischen Perfusion und Gefäßpermeabilität (Tofts et al. 1999). Bisher erweist sich die Interpretation von gemessenen Veränderungen des Permeabilitäts-Oberflächenprodukts als schwierig. So ist bei einer auftretenden Veränderung nicht bekannt, ob diese aufgrund von einer Änderung der Gefäßanzahl, des Blutvolumens oder der Permeabilität bzw. des Abtransports des Kontrastmittels im interstitiellen Raum zustande kommt. Folglich ist nicht bekannt, ob sich das Gefäßwachstum (Anzahl und Größe der Gefäße) oder die Gefäßmorphologie verändert hat. Für einen optimalen Therapieansatz ist dies jedoch von entscheidender Bedeutung. In bisher durchgeführten Studien wurden lediglich entweder das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt (resp. K^{trans}) oder die Gefäßpermeabilität (Padhani et al. 2000, Padhani et al. 2001, Buckley et al. 2004, Kiessling et al. 2004a, Kershaw und Buckley 2006, Kozlowski et al. 2006) gemessen, wobei die alleinige Bestimmung der Gefäßpermeabilität in der MRT durch den Einsatz makromolekularer Kontrastmittel erfolgte. Diese Kontrastmittel extravasieren nach intravenöser Bolusapplikation sehr langsam, wodurch ein hoher Konzentrationsgradient zwischen intravasalem und interstitiellem Raum über einen längeren Zeitraum bestehen bleibt. Das Konzentrationsgefälle zwischen diesen beiden Kompartimenten kann somit über einen längeren Zeitraum ausgeglichen werden. Da es zu keinen größeren Kontrastmittelanreicherungen im Bereich um die Gefäße kommt, kann die weitere Diffusion des Kontrastmittels in das Interstitium ungehindert ablaufen. Für die Extravasation der makromolekularen Kontrastmittel ist somit die Permeabilität der limitierende Parameter und weniger die Diffusion (Tofts et al. 1999).

Die Ergebnisse der vorliegenden Studie mit einem deutlich größeren Permeabilitäts-Oberflächenprodukt im Tumor gegenüber dem Prostatagewebe bei nahezu gleichgroßer normalisierter Permeabilität bestätigen die Annahme, dass die Permeabilität für die Extravasation von niedermolekularen Gd-DTPA-haltigen Kontrastmitteln keinen limitierenden Einfluss hat (Tofts et al. 1999, Kiessling et al. 2004a). Vielmehr zeigt sich, dass der Transport durch Diffusion limitierend wirkt. Bedingt durch eine schnelle Extravasation wird nach intravenöser Applikation der Konzentrationsgradient zwischen intravasalem und interstitiellem Kompartiment schnell ausgeglichen und es kommt zu einer vermehrten Anreicherung des Kontrastmittels im interstitiellen Raum. Erfolgt nun der weitere Transport des Kontrastmittels innerhalb des Interstitiums nicht ausreichend schnell und/oder ist die Diffusionstrecke für das Kontrastmittel zu groß, beginnt die Rückdiffusion in das intravasale Kompartiment bevor das Kontrastmittel im gesamten Interstitium verteilt ist. Dies würde bestätigen, dass eine erhöhte Gefäßpermeabilität im Prostatakarzinom gegenüber gesundem Gewebe für die dynamischen Messungen mit niedermolekularen Gd-DTPA-haltigen Kontrastmitteln, keine entscheidende Rolle spielt. Die Ergebnisse dieser Arbeit zeigen vielmehr, dass die Erhöhung des Permeabilitäts-Oberflächenprodukts im Tumor eher in einer verstärkten Perfusion, bedingt durch ein erhöhtes Blutvolumen liegt.

Bisher gibt es noch keine Studien zur Messung der maximalen Diffusionsstrecken von Gd-DTPA-haltigen Kontrastmitteln in der Prostata sowie zur Bestimmung der durch histologische Aufarbeitung bedingten Schrumpfung des interstitiellen Volumens in Tumor und Prostatagewebe. Die Ergebnisse dieser Arbeit zeigen, dass es für das weitere Verständnis der dynamischen kontrastmittelgestützten MRT und der Auswertung mittels Mehrkompartimentmodellen von großem Interesse ist, weitere Studien auf diesem Gebiet durchzuführen.

Aufgrund der hohen Herzfrequenz und des schnellen Blutflusses der Ratte ist es bis heute noch nicht möglich, den Kontrastmittelbolus und somit die arterielle Eingangsfunktion (AIF) bei der Ratte in der MRT zu messen. Die vorliegende Arbeit hat gezeigt, dass selbst eine zeitliche Auflösung von 1,6 Bildern pro Sekunde noch zu gering ist, den Kontrastmittelbolus nach der intravenösen Injektion exakt zu erfassen. Hierfür wäre der Einsatz von dynamischen Sequenzen mit kürzeren Messintervallen notwendig, was technisch bedingt jedoch nicht möglich ist. Einen Ansatz, dieses ebenfalls am Menschen bestehende Problem zu lösen, könnte der Einsatz einer Dual-Kontrast-Sequenz sein, welche eine Quantifizierung der AIF in der dynamischen MRT ermöglicht. Bei dieser Technik werden in einem Messintervall von 1,5 Sekunden die quasisimultane Akquisition eines T₁- und eines T₂*-gewichteten Bildes gestattet. Durch die Messung des T₂*-Kontrastes ist beim Menschen die präzise Bestimmung des Bolusgipfels möglich. Durch einen an die Prostata angepassten Nachverarbeitungsalgorithmus lassen sich dann die gesuchten Perfusionsparameter inklusive des Blutvolumens berechnen (Prochnow et al. 2005). Bisher war mit den so genannten Dual-Echo-Sequenzen mit größeren Messintervallen und einer kürzeren Gesamtmesszeit lediglich eine semiguantitative Analyse möglich (Muramoto et al. 2002). Eine klinische Studie mit einer Dual-Kontrast-Sequenz steht derzeit noch aus.

6.4 Prae- und Post-KM-Messungen mit VSOP-C 184

Die Gefäßversorgung eines Tumors stellt die Grundlage für das Tumorwachstum, für die metastatische Tumorausbreitung und den Transport von Pharmaka dar (Jain 1987, Jain 1994). Nach Campbell (1997) ist kein Tumor in der Lage, ohne die Bildung neuer Gefäße über einen Durchmesser von 2-3 mm hinaus zu wachsen. Von anderen Autoren wird vermutet, dass bereits ein Wachstum über ein Volumen von 1,0 mm³ hinaus nicht möglich

ist, ohne die Bildung eines eigenen Netzwerkes, das aus morphologisch und funktionell primitiven sowie abnormalen Mikrogefäßen besteht (Neovaskularisation) (Vaupel et al. 1989, Denekamp 1993). Für das Prostatakarzinom hat sich zudem gezeigt, dass die Neovaskularisation des Tumors mit einem erhöhten Risiko von Fernmetastasen und Tumorrezidiven nach operativen Eingriffen sowie einer schlechteren Überlebensrate korreliert (Weidner et al. 1993, Bettencourt et al. 1998, de la Taille et al. 2000, Mehta et al. 2001). So werden mittlerweile immer häufiger mikrovaskuläre Parameter, wie die mikrovaskuläre Dichte oder das relative Blutvolumen zur Tumorcharakterisierung herangezogen. Da die Erfassung der Angiogenese von Tumorgeweben bisher eine Untersuchung von histologischen Proben voraussetzt, ist es von erheblichem Interesse, neue nichtinvasive Methoden für die in vivo Charakterisierung mikrovaskulärer Parameter des Prostatakarzinoms zu entwickeln (Lee et al. 2003). Einen Ansatz hierfür bietet die kontrastmittelgestützte MRT.

Bisher gibt es erst eine veröffentlichte Studie zur Bestimmung des Blutvolumens in humanem Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe mittels dynamischer MRT (Buckley et al. 2004). In dieser Studie erfolgte die Akguisition der dynamischen MRT-Daten für die Blutvolumenmessung mittels einer T1-gewichteten 3D spoiled Gradienten-Echo Sequenz. Als Kontrastmittel wurde Gadodiamid in einer Dosis von 0,1 mmol/kg KGW verabreicht. Entgegen den Ergebnissen der vorliegenden Arbeit ermittelten Buckley et al. (2004) für das Prostatakarzinom ein kleineres Blutvolumen mit 1,0 ± 1,4 % gegenüber dem gesunden Prostatagewebe der peripheren Zone mit 1,5 ± 2,4 %. Weiterhin wurde das Blutvolumen für Muskelgewebe bestimmt. Dieses lag bei 1,8 ± 2,0 %. Eine histologische Ermittlung der Blutvolumina erfolgte nicht, so dass es keine Korrelation der Ergebnisse mit einem Referenzwert gibt. Weiterhin fallen die großen Standardabweichungen der Ergebnisse auf und zwar nicht nur für das heterogene Tumorgewebe sondern auch für die gesunde Prostata und die Muskulatur. Somit bleibt die Frage, in wieweit die niedermolekularen extravasierenden Kontrastmittel, in Kombination mit den derzeit zur Verfügung stehenden Kompartimentierungsmodellen und technischen Voraussetzungen überhaupt zur exakten Bestimmung des Blutvolumens geeignet sind. Aus diesem Grund beschäftigen sich mittlerweile mehrere Arbeitgruppen mit der Entwicklung und dem Einsatz von intravasal verbleibenden Kontrastmitteln (so genannte Blutpool-Kontrastmittel). Im Verhältnis zu dynamischen MRT-Messungen mit extravasierenden Kontrastmitteln ermöglicht der Einsatz von Blutpool-Kontrastmitteln eine technisch einfachere und exaktere Quantifizierung des Blutvolumens eines Gewebes. Dabei können Sequenzen mit längerer Messzeit und höherer räumlicher Auflösung verwendet werden als bei den dynamischen MRT-Messungen mit (niedermolekularen) extravasierenden Kontrastmitteln. Aus diesem Grund gibt es große

Bestrebungen, Kontrastmittel mit einer lang anhaltenden intravaskulären Verweildauer zu entwickeln.

Für die MR tomographische Bestimmung des Blutvolumens in Tumoren mittels Blutpool-Kontrastmitteln gibt es bisher verschiedene Studien an Tiermodellen (van Dijke et al. 1996, Pham et al. 1998, Okuhata et al. 1999, Bhujwalla et al. 2001, Turetschek et al. 2001a, Turetschek et al. 2001b, Preda et al. 2004, Pathak et al. 2005). Die Studie von Bhujwalla et al. (2001) ist dabei die einzige, die bisher am Rattenprostatakarzinom durchgeführt wurde. Für drei verschiedene Tumortypen wurden dabei Blutvolumina von 6,5 % bis 23,0 % ermittelt. Diese sehr hoch erscheinenden Werte erklären sich daraus, dass für die Messungen die Gewebsbereiche mit der höchsten Vaskularisation ausgewählt wurden. Die anderen Studien (van Dijke et al. 1996, Pham et al. 1998, Okuhata et al. 1999, Turetschek et al. 2001a, Turetschek et al. 2001b, Preda et al. 2004, Pathak et al. 2005) erfolgten am Mammakarzinom der Ratte, wobei sowohl niedermolekulare als auch makromolekulare Kontrastmittel mit einer verlängerten intravasalen Verweildauer eingesetzt wurden. Die in diesen Studien ermittelten Blutvolumina für die Mammatumoren variieren dabei in Abhängigkeit von den eingesetzten Tumorarten und Kontrastmitteln sowie von den Auswertemodellen mit Werten von 1,7 ± 1,4 % bis 24,3 ± 1,7 % z. T. erheblich. In einer dieser Studien (Okuhata et al. 1999) konnte dabei gezeigt werden, dass die kontrastgestützte MRT mit einem makromolekularen Kontrastmittel in der Lage ist, unterschiedliche Blutvolumina von verschiedenen Subtypen eines Mammakarzinoms zu erfassen. In einer von Preda et al. (2004) durchgeführten Studie, bei der drei verschiedene Kontrastmittel eingesetzt wurden, wurde herausgefunden, dass Kontrastmittel, die weiterhin eine geringe Extravasation aufweisen, zu einer deutlichen Überschätzung des Blutvolumens führen können. Dies zeigt, dass ein für die Vaskularisationsbestimmung eingesetztes Blutpool-Kontrastmittel strikt intravaskulär verweilen sollte.

Das bisher einzige in Europa für die klinische Anwendung am Menschen zugelassene Blutpool-Kontrastmittel Vasovist[®] (Gadofosveset, Schering AG, Berlin, Deutschland) ist ein Gd-haltiges Kontrastmittel, welches reversibel an humanes Serumalbumin bindet (Shamsi et al. 2006). Durch diese Bindung weist Vasovist eine verlängerte intravasale Verweildauer auf. Trotzdem kommt es weiterhin zur Extravasation von Kontrastmittelmolekülen in das Interstitium. Ferner gibt es diverse Blutpool-Kontrastmittel, die in tierexperimentellen Studien eingesetzt werden, jedoch für eine spätere klinische Anwendung beim Menschen aufgrund ihrer verlängerten Eliminationszeit oder einer möglichen immunologischen Inkompatibilität ungeeignet sind. Zu diesen Kontrastmitteln zählt z. B. das häufig zur Charakterisierung von Tumorgefäßeigenschaften als Referenzkontrastmittel eingesetzte Albumin-(Gd-DTPA)₃₀ (Schwickert et al. 1995, Brasch et al. 1997, Turetschek et al. 2001a, Turetschek et al.

2001b).

In der vorliegenden Arbeit erfolgte die Blutvolumenbestimmung in Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe durch die Aufnahme von MRT-Bildern vor und nach Gabe des Blutpool-Kontrastmittels VSOP-C 184. Dieses Kontrastmittel zählt zu den ferromagnetischen eisenoxidhaltigen Kontrastmitteln und zeichnet sich durch eine praktisch fehlende Extravasation sowie durch einen lang anhaltenden Kontrast und eine gute Verträglichkeit aus (Taupitz et al. 2004).

Im Gegensatz zu den Ergebnissen von Buckley et al. (2004), liegt in der vorliegenden Arbeit das in der MRT ermittelte Blutvolumen im Tumor mit 1,71 % signifikant über dem der Prostata mit 0,69 %. In den histologischen Untersuchungen zeigt sich, dass die Blutgefäße im Tumorgewebe deutlich kleiner sind, dafür aber in wesentlich höherer Zahl vorkommen als im Prostatagewebe. So liegt das histologisch ermittelte Blutvolumen im Tumor mit 1,03 % bei 149 % des Blutvolumens der gesunden Prostata mit 0,69 %. Diese Werte bestätigen die häufiger am humanen Prostatakarzinom festgestellten Ergebnisse, in denen die histologisch gemessenen Blutvolumina im Prostatakarzinom signifikant über denen der gesunden Prostata liegen. So liegen die Blutvolumina im Tumor gegenüber dem gesunden Prostatagewebe in bisherigen Studien bei 253 % (Schlemmer et al. 2004), 231 % (Kiessling et al. 2003a) bzw. 137 % (Kiessling et al. 2004b). Die exakten histologisch bestimmten Blutvolumina betragen in Tumor und gesunder Prostata 4,33 % und 1,71 % (Schlemmer et al. 2004), 4,40 % und 1,90 % (Kiessling et al. 2003a) sowie 3,25 % und 2,38 % (Kiessling et al. 2004b). In einer tierexperimentellen Studie zur Radiotherapie am Rattenprostatakarzinom von Kiessling et al. (2004a) wurde das Blutvolumen histologisch an drei unbehandelten Tieren mit 1,37 % quantifiziert. Eingesetzt wurde das Tiermodell der orthotop implantierten MatLylu-Dunning Tumoren. Eine Untersuchung von gesundem Prostatagewebe erfolgte nicht.

Ein Vergleich der in diversen Studien histologisch gemessenen absoluten Mikrogefäßdichten (MVD) stellt sich problematisch dar, da in diesen Studien sowohl unterschiedliche Färbemethoden als auch verschiedene Zählmethoden und verschiedene Vergrößerungen beim Mikroskopieren verwendet wurden.

Bei Betrachtung der in MRT und Histologie gemessenen Blutvolumina für die gesunde Prostata fällt auf, dass die Werte im Median gleich groß sind, jedoch nicht miteinander korrelieren. Für das Prostatakarzinom liegen die Werte in der MRT um 66 % über denen der histologischen Untersuchungen und es gibt keine Korrelation zwischen den beiden Messmethoden. Im Gegensatz zu den Studien am Menschen kann als Begründung für die mangelnden Korrelationen das Vorliegen von mehreren Differentialdiagnosen innerhalb des

gemessenen Areals ausgeschlossen werden. Ein Grund könnte dagegen in den unterschiedlichen Schichtdicken der MRT-Sequenzen und der histologischen Schnitte liegen (Kiessling et al. 2004a). Durch die Messung einer 2 mm dicken Schicht wird in der MRT ein Mittelwert über diese Schicht bestimmt. Somit werden die Schwankungen der Vaskularisation stärker gemittelt, als bei den Messungen der ca. 4-5 µm dünnen histologischen Schicht. Auf der anderen Seite können in der MRT Partialvolumeneffekte auftreten. Ein Partialvolumeneffekt tritt dann auf, wenn ein in der MRT gemessener Voxel nur teilweise ein Gewebe einer bestimmten Signalintensität erfasst. So erscheint der Voxel mit der Intensität des Gewebes, welches den größten Teil des Voxels ausfüllt. Je kleiner die Tumoren sind, umso größer kann auch die Auswirkung dieses Effektes sein. Einen weiteren Einfluss auf das in der MRT bestimmte Blutvolumen könnten Flussartefakte des Blutes und der Protonen- resp. Wasseraustausch zwischen intra- und extravasalem Kompartiment haben. So fanden Larsson et al. (2001), dass bei dynamischen MRT-Messungen am Gehirn, bei denen ein Kontrastmittel aufgrund der vorliegenden Blut-Hirn-Schranke nicht extravasieren kann, der Protonenaustausch die Messung von Perfusionsparametern beeinflussen kann. Es ist denkbar, dass dies auch für Messungen in anderen Geweben, wie z. B. der Prostata, bei Verwendung eines streng intravasal verbleibenden Kontrastmittels zutrifft. Da die Vaskularisation im Prostatakarzinom aus vielen kleinen Gefäßen besteht, ist dort die Gefäßoberfläche und damit der Protonenaustausch deutlich größer als in dem gesunden Prostatagewebe mit den wenigen, dafür aber sehr großen Gefäßen. Dies könnte eine Überschätzung des Blutvolumens im Tumor durch die MRT erklären. In welchem Ausmaß der Protonenaustausch die Ergebnisse der Messungen beeinflusst, ist bisher noch nicht bekannt. Um dies herauszufinden, ist die Durchführung weiterer Studien wünschenswert.

Die Bestimmung des Zellvolumens inklusive der Drüsenausführungsgänge in der MRT stellt eine aus Blutvolumen und interstitiellem Volumen berechnete Größe dar. Da bei der Berechnung des Zellvolumens der Blutvolumenanteil mit unter 2 % im Tumor und unter 1 % im gesunden Gewebe nur eine geringe Auswirkung hat, kommt es dazu, dass sich in der MRT der Zellvolumenanteil und das interstitielle Volumen entgegengesetzt zueinander verhalten. An den histologischen Schnitten wurde das Zellvolumen dagegen direkt gemessen. Diese Messung war notwendig, um das interstitielle Volumen histologisch zu verifizieren. Aufgrund dieser Messungen konnte festgestellt werden, dass das in der gesunden Prostata mittels der Gadodiamid-gestützten dynamischen MRT gemessene interstitielle Volumen deutlich unterschätzt wurde.
6.5 Ausblick

Die Ergebnisse der vorliegenden Arbeit zeigen, dass sich sowohl die quantitative Analyse von Gadodiamid-gestützten dynamischen MRT-Daten als auch die Blutvolumenbestimmung anhand von MRT-Daten vor und nach der Applikation des Blutpool-Kontrastmittels VSOP-C 184 dazu eignet, ein die Größe der Prostata nicht überschreitendes, langsam wachsendes orthotopes Prostatakarzinom der Ratte von gesundem Prostatagewebe zu differenzieren. Dies ermöglicht den Einsatz dieses Modells für Studien zur Entwicklung neuer Therapien des Prostatakarzinoms sowie zur Therapiekontrolle. Ebenfalls ist ein Einsatz dieses Tumormodells für die Erforschung neuartiger Kontrastmittel für die MRT und anderer bildgebender Verfahren (z. B. Ultraschall) vorstellbar. Im Gegensatz zu früheren tierexperimentellen Studien wurde in dieser Arbeit ein Tumormodell verwendet, welches den Vergleich eines orthotopen Prostatakarzinoms mit gesundem Prostatagewebe innerhalb eines Tieres ermöglicht.

Eine Anwendung der hier verwendeten MRT-Techniken beim Menschen könnte in Zukunft dazu dienen, die Differenzierung des Prostatakarzinoms gegenüber gesundem Prostatagewebe sowie seinen Differentialdiagnosen, wie der Prostatitis oder der benignen Prostatahyperplasie, zu verbessern.

Um die nichtinvasive Differenzierung des Prostatakarzinoms gegenüber den differentialdiagnostisch relevanten Veränderungen zu verbessern, sollten Studien zur Charakterisierung der Prostatitis und der benignen Prostatahyperplasie mittels kontrastmittelgestützter MRT an Tiermodellen durchgeführt werden. Außerdem sind weitere Untersuchungen bezüglich des Diffusionsverhaltens von Gd-DTPA-haltigen Kontrastmitteln im Prostatagewebe notwendig. Hierbei wäre interessant aufzuklären, in wie weit ein extravasierendes Kontrastmittel wie Gadodiamid in der Lage ist, in den gesamten interstitiellen Raum des Prostatagewebes zu diffundieren. Bezüglich der MRT-Messungen mit einem Blutpool-Kontrastmittel wäre von Interesse, ob eventuelle Flussartefakte sowie der Protonenaustausch zwischen intra- und extravaskulärem Kompartiment Einfluss auf das gemessene Blutvolumen in einem Gewebe haben. Auf histologischer Ebene sind Studien zur weiteren Erforschung der Neoangiogenese des Prostatakarzinoms wünschenswert. Hierzu sind unter anderem morphologische Untersuchungen auf der ultrastrukturellen Ebene sowie die Entwicklung von in vitro Modellen, wie z. B. "Challenge-Modelle" (Kokulturen von Tumorund Endothelzellen) notwendig. Diese Studien könnten dazu beitragen, die in der kontrastmittelgestützten MRT gemessenen Vaskularisationsparameter zu erklären und die verschiedenen Auswertmodelle zu verbessern.

99

7 ZUSAMMENFASSUNG

In den westlichen Industrieländern ist das Prostatakarzinom das häufigste Malignom beim Mann und das am zweithäufigsten zum Tode führende Tumorleiden des Mannes. Die bisher einzige Möglichkeit, ein Prostatakarzinom frühzeitig zu diagnostizieren, ist die histologische Untersuchung von Prostatagewebe. Eine sichere Differenzierung des Prostatakarzinoms gegenüber gesundem und gutartig verändertem Prostatagewebe anhand klinischer Untersuchungen, Laboranalysen und bildgebender Verfahren ist bislang nicht möglich. Dies führt zu einer erschwerten Detektion des Tumorareals für die Prostatabiopsie und damit bei einem größeren Teil der Patienten zu falsch negativen histologischen Befunden.

Zielsetzung dieser Arbeit war die Etablierung eines Rattenmodells zur Differenzierung eines langsam wachsenden, orthotop implantierten Prostatakarzinoms gegenüber gesundem Drüsengewebe der Prostata an einem klinischen 1,5 Tesla MR-Ganzkörpertomographen mittels kontrastmittelgestützter dynamischer MRT. Ein weiteres Ziel war die Untersuchung der MRT als Methode zur Blutvolumenbestimmung von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe.

Die vorliegende Arbeit ist die erste Studie, in der die Perfusionsparameter interstitielles Volumen, Permeablilitäts-Oberflächenprodukt, normalisierte Permeabilität und relatives Blutvolumen von Prostatakarzinom und gesundem Prostatagewebe mittels MRT bestimmt und zudem mit histologischen Vaskularisationsparametern korreliert wurden.

Erfolgreich eingesetzt wurde das Tumormodell des G-Dunning Rattenprostatakarzinoms. Die Tumorinduktion erfolgte an 17 Copenhagen-Ratten durch orthotope Implantation von jeweils 1×10^6 Tumorzellen. Die MRT-Untersuchungen erfolgten 56 bis 60 Tage nach der Tumorzellimplantation mittels nativer T₁-gewichteter SE und T₂-gewichteter TSE sowie einer T₁-gewichteten GRE-Sequenz für die kontrastmittelgestützten Untersuchungen. Verwendet wurden ein extravasierendes niedermolekulares Gd-haltiges Kontrastmittel (Gadodiamid) für die dynamischen Messungen sowie ein lang anhaltend intravasal verbleibendes eisenoxidpartikelhaltiges Kontrastmittel (VSOP-C 184) zur Blutvolumenbestimmung. Nach Durchführung der dynamischen Messungen wurden Kurven der Signalintensität in Abhängigkeit von der Zeit in Tumor und gesundem Gewebe generiert und quantitativ mittels pharmakokinetischer Modellierung ausgewertet. Die Bestimmung der relativen Blutvolumina von Tumor und gesundem Prostatagewebe erfolgte aus dem Verhältnis des Signalintensitätsanstieges nach der Gabe von VSOP-C 184 und der Signalintensität im Vollblut der Tiere. Für die anschließende histologische und morphometrische Auswertung von Tumor und gesundem Prostatagewebe wurden eine H&E-Färbung, eine modifizierte van

Gieson-Färbung ohne Kernfärbung sowie eine Markierung der Gefäßendothelien mittels BSL I eingesetzt.

In den nativen T₂-gewichteten MRT-Bildern stellten sich die Tumoren bei allen Tieren, als hypointense Areale gegenüber dem gesunden Prostatagewebe und somit gleich einem humanen Prostatakarzinom dar. Die durchschnittliche Tumorgröße in der MRT lag in der axialen Schicht bei 10.93 mm² und zeigte eine hohe Korrelation (r = 0.75; p < 0.001) mit den Ergebnissen der histologischen Untersuchung. In den dynamischen MRT-Messungen zeigte sich ein deutlich beschleunigter sowie ein erhöhter Anstieg der Signalintensität im Tumor gegenüber dem gesunden Prostatagewebe. Das interstitielle Volumen und das Permeabilitäts-Oberflächenprodukt im Tumor waren gegenüber dem gesunden Prostatagewebe um 482 % (p<0.001) und 439 % (p<0.001) signifikant erhöht. Die in dieser Arbeit erstmals sowohl in der MRT als auch histologisch bestimmten interstitiellen Volumina weisen darauf hin, dass die Diffusionsstrecken in gesundem Prostatagewebe zu groß sind, um eine Verteilung des MRT-Kontrastmittels im gesamten Interstitium zu gewähren. Die Folge ist eine deutliche Unterschätzung des interstitiellen Volumens in MRT-Messungen, selbst mit einem stark extravasierenden Kontrastmittel. Die weiteren Ergebnisse zeigen, dass die Erhöhung des Permeabilitäts-Oberflächenprodukts im Tumor gegenüber dem gesunden Prostatagewebe in einer verstärkten Perfusion, bedingt durch ein erhöhtes Blutvolumen liegt und nicht, wie teilweise vermutet, in einer erhöhten Gefäßpermeabilität.

Die ermittelten relativen Blutvolumina im Tumor lagen sowohl in der MRT mit 1,71 % zu 0,69 % als auch in den histologischen Schnitten mit 1,03 % zu 0,69 % signifikant über denen des gesunden Prostatagewebes. Die Gefäßanordnung im Gewebe zeigte viele kleine Gefäße im Tumor gegenüber wenigen Gefäßen mit einem größeren Durchmesser im gesunden Prostatagewebe. Dies könnte auf einen stärkeren Protonenaustausch im Tumor hindeuten und somit die im Tumor größere Überschätzung des Blutvolumens in der MRT im Vergleich zum gesunden Prostatagewebe erklären.

In der vorliegenden Arbeit ist es erstmals gelungen, ein Rattenmodell zu etablieren, welches dazu geeignet ist, sowohl mit quantitativer Analyse von dynamischen MRT-Daten als auch durch eine Blutvolumenbestimmung in der MRT mittels eines lang anhaltend intravasal verweilenden Kontrastmittels ein kleines, langsam gewachsenes, orthotopes Prostatakarzinom von gesundem Drüsengewebe der Prostata zu differenzieren.

Eine Anwendung der hier verwendeten MRT-Techniken beim Menschen könnte in Zukunft dazu dienen, die Differenzierung des Prostatakarzinoms gegenüber gesundem Prostatagewebe sowie seinen Differentialdiagnosen, wie der Prostatitis oder der benignen Prostatahyperplasie, zu verbessern.

8 SUMMARY

Functional imaging of the vascularization and perfusion of prostate cancer with dynamic MRI: Correlation with morphometric parameters

Prostate cancer is still the most common malignant tumor in men in Western countries and the second most common cause of cancer death in men. Histological examination is currently the only method that enables early diagnosis of prostate cancer. Clinical examination, laboratory tests, and imaging techniques do not allow reliable differentiation of prostate cancer from normal prostate tissue or benign processes. The lack of a reliable diagnostic tool may lead to a false-negative histological diagnosis in some patients because suspicious areas are missed by prostate biopsy.

The aim of this study was to establish a rat model for the differentiation of slow-growing, orthotopically implanted prostate cancer from healthy prostate tissue by means of contrastenhanced dynamic magnetic resonance imaging (MRI) on a 1.5-Tesla clinical whole-body scanner. Another aim was to test the capability of MRI in determining the blood volume of prostate cancer and healthy prostate tissue.

This is the first study that uses MRI to determine the perfusion parameters interstitial volume, permeability surface area product, normalized permeability, and relative blood volume in prostate cancer and healthy prostate tissue and correlates the results with histologic parameters of vascularization.

The tumor model successfully used in this study was the G-Dunning rat prostatic cancer. Tumors were induced in 17 Copenhagen rats by means of orthotopic implantation of 1×10^6 tumor cells per animal. The MRI studies were performed 56 to 60 days after tumor cell implantation using unenhanced T₁-weighted SE and T₂-weighted TSE sequences and a contrast-enhanced T₁-weighted GRE sequence. Two contrast agents were used, an extravasating low-molecular-weight gadolinium-based contrast agent (gadodiamide) for dynamic studies and an iron oxide particle agent (VSOP-C 184) with a long intravascular residence time for blood volume determination. Following dynamic MRI, signal intensity-time curves were generated for tumor and healthy prostate tissue and quantitatively analyzed using a pharmacokinetic model. The relative blood volumes of tumor and healthy prostate tissue after VSOP-C 184 administration and the signal intensity of whole blood. The tissue specimens for histologic and morphometric analysis of tumor and prostate tissue were prepared using H&E and modified Van Gieson stain without nuclear staining and labeling of the vascular endothelium with BSL I.

The unenhanced T₂-weighted MR images depicted the tumors as low-signal-intensity areas relative to normal surrounding prostate tissue in all rats, which corresponds to the signal pattern of human prostate cancer. The mean tumor size determined on axial MR images was 10.93 mm² and highly correlated (r = 0.75; p < 0.001) with the results of the histological determined size. On contrast-enhanced dynamic MRI the tumors enhanced much earlier and more intensely than healthy prostate tissue. The interstitial volumes and permeability-surface area products of the tumors were significantly higher compared with normal prostate tissue (482 % and 439 %, respectively; both p<0.001). The interstitial volumes, which were determined in the present study for the first time using both MRI and histology, suggest that the diffusion pathways in healthy prostate tissue are too long for distribution of the MR contrast agent throughout the interstitial space. As a consequence, MRI markedly underestimates interstitital volume even if a contrast agent with pronounced extravasation is used. The results show that the higher permeability surface area product of prostate tumors compared with normal prostate tissue is due to increased perfusion secondary to an increased blood volume rather than an increased vessel permeability, as suggested by some investigators.

The relative tumor blood volumes determined by MRI and histologic examination were significantly higher than in healthy prostate tissue (1.71 % versus 0.69 % and 1.03 % versus 0.69 %, respectively). Analysis of vascular patterns revealed many small vessels in the tumor while there were fewer but larger vessels in the normal prostate. These patterns might suggest a higher proton exchange rate in prostate tumors and possibly explain the greater overestimation by MRI of the tumor blood volumes compared with normal prostate tissue.

This study for the first time established a rat model that can be used to differentiate slowgrowing orthotopic prostate cancer from healthy prostate tissue by using quantitative analysis of dynamic MRI data as well as MRI blood volume determination following administration of a contrast agent with a long intravascular half-life.

The MRI technique investigated here might in the future improve the differentiation of prostate cancer from healthy prostate tissue and from the differential diagnosis of prostate cancer such as prostatitis or benign prostate hyperplasia in humans.

9 LITERATURVERZEICHNIS

Amersham (2002). Omniscan Datenblatt. A. H. Inc. Princeton, NJ 08540, USA.

- Baish, J. W., Gazit, Y., Berk, D. A., Nozue, M., Baxter, L. T. und Jain, R. K. (1996). "Role of tumor vascular architecture in nutrient and drug delivery: an invasion percolationbased network model." Microvasc Res 51(3): 327-46.
- Barentsz, J. O., Engelbrecht, M., Jager, G. J., Witjes, J. A., de LaRosette, J., van Der Sanden, B. P., Huisman, H. J. und Heerschap, A. (1999). "Fast dynamic gadoliniumenhanced MR imaging of urinary bladder and prostate cancer." J Magn Reson Imaging 10(3): 295-304.
- Bartsch, G., Horninger, W., Klocker, H., Reissigl, A., Oberaigner, W., Schonitzer, D., Severi, G., Robertson, C. und Boyle, P. (2001). "Prostate cancer mortality after introduction of prostate-specific antigen mass screening in the Federal State of Tyrol, Austria." Urology 58(3): 417-24.
- Belliveau, J. W., Rosen, B. R., Kantor, H. L., Rzedzian, R. R., Kennedy, D. N., McKinstry, R. C., Vevea, J. M., Cohen, M. S., Pykett, I. L. und Brady, T. J. (1990). "Functional cerebral imaging by susceptibility-contrast NMR." Magn Reson Med 14(3): 538-46.
- Berner, A., Waere, H., Nesland, J. M., Paus, E., Danielsen, H. E. und Fossa, S. D. (1995).
 "DNA ploidy, serum prostate specific antigen, histological grade and immunohistochemistry as predictive parameters of lymph node metastases in T1-T3/M0 prostatic adenocarcinoma." Br J Urol 75(1): 26-32.
- Bettencourt, M. C., Bauer, J. J., Sesterhenn, I. A., Connelly, R. R. und Moul, J. W. (1998). "CD34 immunohistochemical assessment of angiogenesis as a prognostic marker for prostate cancer recurrence after radical prostatectomy." J Urol 160(2): 459-65.
- Beyersdorff, D., Taupitz, M., Winkelmann, B., Fischer, T., Lenk, S., Loening, S. A. und Hamm, B. (2002). "Patients with a history of elevated prostate-specific antigen levels and negative transrectal US-guided quadrant or sextant biopsy results: value of MR imaging." Radiology 224(3): 701-6.
- Bhujwalla, Z. M., Artemov, D., Natarajan, K., Ackerstaff, E. und Solaiyappan, M. (2001). "Vascular differences detected by MRI for metastatic versus nonmetastatic breast and prostate cancer xenografts." Neoplasia 3(2): 143-53.
- Bloch, F., Hansen, W. W., et al. (1946). "Nuclear Induction." Phys. Rev. 69: 127.
- Böcker, W., Kleihues, P., Höfler, H. K., Lax, S., Poremba, C. und Moll, R. (2004). Allgemeine Tumorpathologie. In: W. Böcker, H. Denk und P. U. Heitz: Pathologie. München, Urban & Fischer Verlag. 3. Auflage: 169-218.
- Borre, M., Offersen, B. V., Nerstrom, B. und Overgaard, J. (1998). "Microvessel density predicts survival in prostate cancer patients subjected to watchful waiting." Br J Cancer 78(7): 940-4.

- Brasch, R., Pham, C., Shames, D., Roberts, T., van Dijke, K., van Bruggen, N., Mann, J., Ostrowitzki, S. und Melnyk, O. (1997). "Assessing tumor angiogenesis using macromolecular MR imaging contrast media." J Magn Reson Imaging 7(1): 68-74.
- Brix, G., Kiessling, F., Lucht, R., Darai, S., Wasser, K., Delorme, S. und Griebel, J. (2004). "Microcirculation and microvasculature in breast tumors: pharmacokinetic analysis of dynamic MR image series." Magn Reson Med 52(2): 420-9.
- Brown, G., Macvicar, D. A., Ayton, V. und Husband, J. E. (1995). "The role of intravenous contrast enhancement in magnetic resonance imaging of prostatic carcinoma." Clin Radiol 50(9): 601-6.
- Bruening, R., Kwong, K. K., Vevea, M. J., Hochberg, F. H., Cher, L., Harsh, G. R. t., Niemi, P. T., Weisskoff, R. M. und Rosen, B. R. (1996). "Echo-planar MR determination of relative cerebral blood volume in human brain tumors: T1 versus T2 weighting." Am J Neuroradiol 17(5): 831-40.
- Buckley, D. L., Roberts, C., Parker, G. J., Logue, J. P. und Hutchinson, C. E. (2004). "Prostate cancer: evaluation of vascular characteristics with dynamic contrastenhanced T1-weighted MR imaging--initial experience." Radiology 233(3): 709-15.
- Cam, K., Yucel, S., Turkeri, L. und Akdas, A. (2002). "Accuracy of transrectal ultrasound guided prostate biopsy: histopathological correlation to matched prostatectomy specimens." Int J Urol 9(5): 257-60.
- Campbell, S. C. (1997). "Advances in angiogenesis research: relevance to urological oncology." J Urol 158(5): 1663-74.
- Catalona, W. J., Smith, D. S., Ratliff, T. L., Dodds, K. M., Coplen, D. E., Yuan, J. J., Petros, J. A. und Andriole, G. L. (1991). "Measurement of prostate-specific antigen in serum as a screening test for prostate cancer." New Engl J Med 324(17): 1156-61.
- Chandler, J. D. (1969). "Subroutine STEPIT: Finds local minima of a smooth function of several parameters." Behav Science 14: 81-82.
- Chang, C. A., Sieving, P. F., Watson, A. D., Dewey, T. M., Karpishin, T. B. und Raymond, K. N. (1992). "Ionic versus nonionic MR imaging contrast media: operational definitions." J Magn Reson Imaging 2(1): 95-8.
- Chaplin, D. J., Durand, R. E. und Olive, P. L. (1986). "Acute hypoxia in tumors: implications for modifiers of radiation effects." Int J Radiat Oncol Biol Phys 12(8): 1279-82.
- Coakley, F. V., Kurhanewicz, J., Lu, Y., Jones, K. D., Swanson, M. G., Chang, S. D., Carroll, P. R. und Hricak, H. (2002). "Prostate cancer tumor volume: measurement with endorectal MR and MR spectroscopic imaging." Radiology 223(1): 91-7.
- Colombo, T., Schips, L., Augustin, H., Gruber, H., Hebel, P., Petritsch, P. H. und Hubmer, G. (1999). "Value of transrectal ultrasound in preoperative staging of prostate cancer." Minerva-Urol-Nefrol 51(1): 1-4.

- Cornud, F., Hamida, K., Flam, T., Helenon, O., Chretien, Y., Thiounn, N., Correas, J. M., Casanova, J. M. und Moreau, J. F. (2000). "Endorectal color doppler sonography and endorectal MR imaging features of nonpalpable prostate cancer: correlation with radical prostatectomy findings." Am J Roentgenol 175(4): 1161-8.
- Daldrup, H., Shames, D. M., Wendland, M., Okuhata, Y., Link, T. M., Rosenau, W., Lu, Y. und Brasch, R. C. (1998). "Correlation of dynamic contrast-enhanced MR imaging with histologic tumor grade: comparison of macromolecular and small-molecular contrast media." Am J Roentgenol 171(4): 941-9.
- Dang, C. V. und Semenza, G. L. (1999). "Oncogenic alterations of metabolism." Trends Biochem Sci 24(2): 68-72.
- de la Taille, A., Katz, A. E., Bagiella, E., Buttyan, R., Sharir, S., Olsson, C. A., Burchardt, T., Ennis, R. D. und Rubin, M. A. (2000). "Microvessel density as a predictor of PSA recurrence after radical prostatectomy. A comparison of CD34 and CD31." Am J Clin Pathol 113(4): 555-62.
- Degani, H., Gusis, V., Weinstein, D., Fields, S. und Strano, S. (1997). "Mapping pathophysiological features of breast tumors by MRI at high spatial resolution." Nat Med 3(7): 780-2.
- den Boer, J. A., Hoenderop, R. K., Smink, J., Dornseiffen, G., Koch, P. W., Mulder, J. H., Slump, C. H., Volker, E. D. und de Vos, R. A. (1997). "Pharmacokinetic analysis of Gd-DTPA enhancement in dynamic three-dimensional MRI of breast lesions." J Magn Reson Imaging 7(4): 702-15.
- Denekamp, J. (1993). "Review article: angiogenesis, neovascular proliferation and vascular pathophysiology as targets for cancer therapy." Br J Radiol 66(783): 181-96.
- Dennis, L. K. und Resnick, M. I. (2000). "Analysis of recent trends in prostate cancer incidence and mortality." Prostate 42(4): 247-52.
- Dethlefsen, L. A., Prewitt, J. M. und Mendelsohn, M. L. (1968). "Analysis of tumor growth curves." J Natl Cancer Inst 40(2): 389-405.
- Dohm, G. (1991). Tumoren der Prostata. In: W. Doerr und G. Seifert: Spezielle pathologische Anatomie Bd. 21: Pathologie des männlichen Genitale. Berlin, Springer-Verlag: 525-621.
- Donahue, K. M., Weisskoff, R. M., Parmelee, D. J., Callahan, R. J., Wilkinson, R. A., Mandeville, J. B. und Rosen, B. R. (1995). "Dynamic Gd-DTPA enhanced MRI measurement of tissue cell volume fraction." Magn Reson Med 34(3): 423-32.
- Drees, R. (2004). "Peripheres Washout am Coloncarcinom CC531 der Ratte: Vergleichende Untersuchung durch Magnetresonanztomographie, interstitielle Druckmessung und Histologie". Vet med Dissertation, Freie Universität Berlin.

- Durkan, G. C. und Greene, D. R. (2000). "Diagnostic dilemmas in detection of prostate cancer in patients undergoing transrectal ultrasound-guided needle biopsy of the prostate." Prostate Cancer Prostatic Dis 3(1): 13-20.
- Edelmann, R. R., J., K., Wentz, K. U. und Atkinson, D. J. (1990). Basic Principles of Magnetic Resonance Imaging. In: R. R. Edelmann und J. R. Hesselink: Clinical Magnetic Resonance Imaging. Philadelphia, Saunders. 10-12.
- el-Gabry, E. A., Halpern, E. J., Strup, S. E. und Gomella, L. G. (2001). "Imaging prostate cancer: current and future applications." Oncology (Williston Park) 15(3): 325-36.
- Ellis, W. J. und Brawer, M. K. (1995). "Repeat prostate needle biopsy: who needs it?" J Urol 153(5): 1496-8.
- Engelbrecht, M. R., Huisman, H. J., Laheij, R. J., Jager, G. J., van Leenders, G. J., Hulsbergen-Van De Kaa, C. A., de la Rosette, J. J., Blickman, J. G. und Barentsz, J. O. (2003). "Discrimination of prostate cancer from normal peripheral zone and central gland tissue by using dynamic contrast-enhanced MR imaging." Radiology 229(1): 248-54.
- Fan, X., Medved, M., Foxley, S., River, J. N., Zamora, M., Karczmar, G. S., Corot, C., Robert, P. und Bourrinet, P. (2006). "Multi-slice DCE-MRI data using P760 distinguishes between metastatic and non-metastatic rodent prostate tumors." Magma 19(1): 15-21.
- Fan, X., Medved, M., River, J. N., Zamora, M., Corot, C., Robert, P., Bourrinet, P., Lipton, M., Culp, R. M. und Karczmar, G. S. (2004). "New model for analysis of dynamic contrast-enhanced MRI data distinguishes metastatic from nonmetastatic transplanted rodent prostate tumors." Magn Reson Med 51(3): 487-94.
- Folkman, J. (1985). "Tumor angiogenesis." Adv Cancer Res 43: 175-203.
- Folkman, J., Watson, K., Ingber, D. und Hanahan, D. (1989). "Induction of angiogenesis during the transition from hyperplasia to neoplasia." Nature 339(6219): 58-61.
- Forsberg, F., Merton, D. A., Liu, J. B., Needleman, L. und Goldberg, B. B. (1998). "Clinical applications of ultrasound contrast agents." Ultrasonics 36(1-5): 695-701.
- Frauscher, F., Pallwein, L., Klauser, A., Berger, A. P., Koppelstaetter, F., Gradl, J., Schurich, M., Bektic, J., Pinggera, G. M., Halpern, E. J., Horninger, W., Bartsch, G. und Zur Nedden, D. (2005). "Ultrasound contrast agents and prostate cancer." Radiologe 45(6): 544-51.
- Gazit, Y., Berk, D. A., Leunig, M., Baxter, L. T. und Jain, R. K. (1995). "Scale-invariant behavior and vascular network formation in normal and tumor tissue." Physical Review Letters 75(12): 2428-2431.
- Gerlowski, L. E. und Jain, R. K. (1986). "Microvascular permeability of normal and neoplastic tissues." Microvasc Res 31(3): 288-305.

- Gleason, D. F. (1966). "Classification of prostatic carcinomas." Cancer Chemother Rep. 50(3): 125-28
- Gleason, D. F. und Mellinger, G. T. (1974). "Prediction of prognosis for prostatic adenocarcinoma by combined histological grading and clinical staging." J Urol 111(1): 58-64.
- Gossmann, A., Okuhata, Y., Shames, D. M., Helbich, T. H., Roberts, T. P., Wendland, M. F., Huber, S. und Brasch, R. C. (1999). "Prostate cancer tumor grade differentiation with dynamic contrast-enhanced MR imaging in the rat: comparison of macromolecular and small-molecular contrast media--preliminary experience." Radiology 213(1): 265-72.
- Greene, D. R., Egawa, S., Neerhut, G., Flanagan, W., Wheeler, T. M. und Scardino, P. T. (1991). "The distribution of residual cancer in radical prostatectomy specimens in stage A prostate cancer." J Urol 145(2): 324-8.
- Groebe, K. und Vaupel, P. (1988). "Evaluation of oxygen diffusion distances in human breast cancer xenografts using tumor-specific in vivo data: role of various mechanisms in the development of tumor hypoxia." Int J Radiat Oncol Biol Phys 15(3): 691-7.
- Hammersen, F., Endrich, B. und Messmer, K. (1985). "The fine structure of tumor blood vessels. I. Participation of non-endothelial cells in tumor angiogenesis." Int J Microcirc Clin Exp 4(1): 31-43.
- Haroon, H. A., Buckley, D. L., Patankar, T. A., Dow, G. R., Rutherford, S. A., Baleriaux, D. und Jackson, A. (2004). "A comparison of Ktrans measurements obtained with conventional and first pass pharmacokinetic models in human gliomas." J Magn Reson Imaging 19(5): 527-36.
- Haustermans, K., Hofland, I., Van de Pavert, L., Geboes, K., Varia, M., Raleigh, J. und Begg,
 A. C. (2000). "Diffusion limited hypoxia estimated by vascular image analysis: comparison with pimonidazole staining in human tumors." Radiother Oncol 55(3): 325-33.
- Hebel, R. und Stromberg, M. W. (1986). Anatomy and Embryology of the Laboratory Rat. Wörthsee, BioMed Verlag.
- Heckmann, B. (1978). "Anatomie, Histologie und Embryologie der akzessorischen Geschlechtsdrüsen bei Ratte und Maus". Vet med Dissertation, Tierärztliche Hochschule Hannover.
- Henderson, E., Rutt, B. K. und Lee, T. Y. (1998). "Temporal sampling requirements for the tracer kinetics modeling of breast disease." Magn Reson Imaging 16(9): 1057-73.
- Hricak, H., White, S., Vigneron, D., Kurhanewicz, J., Kosco, A., Levin, D., Weiss, J., Narayan, P. und Carroll, P. R. (1994). "Carcinoma of the prostate gland: MR imaging with pelvic phased-array coils versus integrated endorectal--pelvic phased-array coils." Radiology 193(3): 703-9.

- Huisman, H. J., Engelbrecht, M. R. und Barentsz, J. O. (2001). "Accurate estimation of pharmacokinetic contrast-enhanced dynamic MRI parameters of the prostate." J Magn Reson Imaging 13(4): 607-14.
- Hunter, G. J., Hamberg, L. M., Choi, N., Jain, R. K., McCloud, T. und Fischman, A. J. (1998).
 "Dynamic T1-weighted magnetic resonance imaging and positron emission tomography in patients with lung cancer: correlating vascular physiology with glucose metabolism." Clin Cancer Res 4(4): 949-55.
- Ikonen, S., Kivisaari, L., Tervahartiala, P., Vehmas, T., Taari, K. und Rannikko, S. (2001). "Prostatic MR imaging. Accuracy in differentiating cancer from other prostatic disorders." Acta Radiol 42(4): 348-54.
- Isaacs, J. T. und Hukku, B. (1988). "Nonrandom involvement of chromosome 4 in the progression of rat prostatic cancer." Prostate 13(2): 165-88.
- Isaacs, J. T., Isaacs, W. B., Feitz, W. F. und Scheres, J. (1986). "Establishment and characterization of seven Dunning rat prostatic cancer cell lines and their use in developing methods for predicting metastatic abilities of prostatic cancers." Prostate 9(3): 261-81.
- Jager, G. J., Ruijter, E. T., van de Kaa, C. A., de la Rosette, J. J., Oosterhof, G. O., Thornbury, J. R., Ruijs, S. H. und Barentsz, J. O. (1997). "Dynamic TurboFLASH subtraction technique for contrast-enhanced MR imaging of the prostate: correlation with histopathologic results." Radiology 203(3): 645-52.
- Jain, R. K. (1987). "Transport of molecules across tumor vasculature." Cancer Metastasis Rev 6(4): 559-93.
- Jain, R. K. (1988). "Determinants of tumor blood flow: a review." Cancer Res 48(10): 2641-58.
- Jain, R. K. (1991). "Therapeutic implications of tumor physiology." Curr Opin Oncol 3(6): 1105-8.
- Jain, R. K. (1994). "Barriers to drug delivery in solid tumors." Sci Am 271(1): 58-65.
- Johnson, G., Wetzel, S. G., Cha, S., Babb, J. und Tofts, P. S. (2004). "Measuring blood volume and vascular transfer constant from dynamic, T(2)*-weighted contrastenhanced MRI." Magn Reson Med 51(5): 961-8.
- Keetch, D. W., Catalona, W. J. und Smith, D. S. (1994). "Serial prostatic biopsies in men with persistently elevated serum prostate specific antigen values." J Urol 151(6): 1571-4.
- Kershaw, L.E. und Buckley, D.L. (2006). "Precision in Measurements of Perfusion and Microvascular Permeability With T1-Weighted Dynamic Contrast-Enhanced MRI." Magn Reson Med 56(5): 986-92.

- Kety, S. S., Axel, L. und Hoop, B. (1995). "Principles of conventional techniques. Diffusion and Perfusion Magnetic Resonance Imaging." L. Bihan-D. New York, Raven Press: 201-215.
- Kiessling, F., Huber, P. E., Grobholz, R., Heilmann, M., Meding, J., Lichy, M. P., Fink, C., Krix, M., Peschke, P. und Schlemmer, H. P. (2004a). "Dynamic magnetic resonance tomography and proton magnetic resonance spectroscopy of prostate cancers in rats treated by radiotherapy." Invest Radiol 39(1): 34-44.
- Kiessling, F., Lichy, M., Grobholz, R., Farhan, N., Heilmann, M., Michel, M. S., Trojan, L., Werner, A., Rabe, J., Delorme, S., Kauczor, H. U. und Schlemmer, H. P. (2003a).
 "Detection of prostate carcinomas with T1-weighted dynamic contrast-enhanced MRI. Value of two-compartment model." Radiologe 43(6): 474-80.
- Kiessling, F., Lichy, M., Grobholz, R., Heilmann, M., Farhan, N., Michel, M. S., Trojan, L., Ederle, J., Abel, U., Kauczor, H. U., Semmler, W. und Delorme, S. (2004b). "Simple models improve the discrimination of prostate cancers from the peripheral gland by T1-weighted dynamic MRI." Eur Radiol 14(10): 1793-801.
- Kiessling, F., Lichy, M., Grobholz, R., Heilmann, M., Huber, P. E., Meding, J., Peschke, P., Kauczor, H. U. und Schlemmer, H. P. (2003b). "Hemodynamic and metabolic characterization of orthotopic rat prostate carcinomas using dynamic MRI and proton magnetic resonance spectroscopy." Radiologe 43(6): 489-94.
- Killion, J. J., Radinsky, R. und Fidler, I. J. (1998). "Orthotopic models are necessary to predict therapy of transplantable tumors in mice." Cancer Metastasis Rev 17(3): 279-84.
- Koenig, S. H., Spiller, M., Brown, R. D., 3rd und Wolf, G. L. (1986). "Relaxation of water protons in the intra- and extracellular regions of blood containing Gd(DTPA)." Magn Reson Med 3(5): 791-5.
- Komárek, V., Gembardt, C., Krinke, A., Mahrous, T. und Schaetti, P. (2000). Synopsis of the Organ Anatomy - Prostate gland. In: G. J. Krinke: The Labaratory Rat. London, San Diego, Academic Press: 307.
- Kozlowski, P., Chang, S. D., Jones, E. C., Berean, K. W., Chen, H. und Goldenberg, S. L. (2006). "Combined diffusion-weighted and dynamic contrast-enhanced MRI for prostate cancer diagnosis--correlation with biopsy and histopathology." J Magn Reson Imaging 24(1): 108-13.
- Kuhl, C. K., Mielcareck, P., Klaschik, S., Leutner, C., Wardelmann, E., Gieseke, J. und Schild, H. H. (1999). "Dynamic breast MR imaging: are signal intensity time course data useful for differential diagnosis of enhancing lesions?" Radiology 211(1): 101-10.
- Kuhl, C. K., Schild, H. H. und Morakkabati, N. (2005). "Dynamic bilateral contrast-enhanced MR imaging of the breast: trade-off between spatial and temporal resolution." Radiology 236(3): 789-800.

- Kurhanewicz, J., Swanson, M. G., Nelson, S. J. und Vigneron, D. B. (2002). "Combined magnetic resonance imaging and spectroscopic imaging approach to molecular imaging of prostate cancer." J Magn Reson Imaging 16(4): 451-63.
- Lam, J. S. und Reiter, R. E. (2006). "Stem cells in prostate and prostate cancer development." Urol Oncol 24(2): 131-40.
- Larsson, H. B., Rosenbaum, S. und Fritz-Hansen, T. (2001). "Quantification of the effect of water exchange in dynamic contrast MRI perfusion measurements in the brain and heart." Magn Reson Med 46(2): 272-81.
- Lauffer, R. B. (1990). "Magnetic resonance contrast media: principles and progress." Magn Reson Q 6(2): 65-84.
- Lauterbur, P. C. (1973). "Image formation by induced local interactions: Examples employing nuclear magnetic resonance." Nature 242: 190-191.
- Lee, T. Y., Purdie, T. G. und Stewart, E. (2003). "CT imaging of angiogenesis." Q J Nucl Med 47(3): 171-87.
- Leichtweiß, H.-P. (1996). Sexualfunktionen, Schwangerschaft und Geburt. In: R. Klinke und S. Silbernagl: Lehrbuch der Physiologie. Stuttgart, Georg Thieme Verlag. 485-508.
- Less, J. R., Skalak, T. C., Sevick, E. M. und Jain, R. K. (1991). "Microvascular architecture in a mammary carcinoma: branching patterns and vessel dimensions." Cancer Res 51(1): 265-73.
- Li, K. L. und Jackson, A. (2003a). "New hybrid technique for accurate and reproducible quantitation of dynamic contrast-enhanced MRI data." Magn Reson Med 50(6): 1286-95.
- Li, K. L., Zhu, X. P., Checkley, D. R., Tessier, J. J., Hillier, V. F., Waterton, J. C. und Jackson, A. (2003b). "Simultaneous mapping of blood volume and endothelial permeability surface area product in gliomas using iterative analysis of first-pass dynamic contrast enhanced MRI data." Br J Radiol 76(901): 39-50.
- Li, K. L., Zhu, X. P., Waterton, J. und Jackson, A. (2000). "Improved 3D quantitative mapping of blood volume and endothelial permeability in brain tumors." J Magn Reson Imaging 12(2): 347-57.
- Louvar, E., Littrup, P. J., Goldstein, A., Yu, L., Sakr, W. und Grignon, D. (1998). "Correlation of color Doppler flow in the prostate with tissue microvascularity." Cancer 83(1): 135-40.
- Lovett, K., Rifkin, M. D., McCue, P. A. und Choi, H. (1992). "MR imaging characteristics of noncancerous lesions of the prostate." J Magn Reson Imaging 2(1): 35-9.
- Lubaroff, D. M., Canfield, L. und Reynolds, C. W. (1980). "The Dunning tumors." Prog Clin Biol Res 37: 243-63.

- Luboldt, H.-J. und Rübben, H. (2004). "Früherkennung des Prostatakarzinoms." Deutsches Ärzteblatt (101): 1443-45.
- Lucia, M. S., Bostwick, D. G., Bosland, M., Cockett, A. T., Knapp, D. W., Leav, I., Pollard, M., Rinker-Schaeffer, C., Shirai, T. und Watkins, B. A. (1998). "Workgroup I: rodent models of prostate cancer." Prostate 36(1): 49-55.
- Lüdemann, L. (2006). Persönliche Mitteilung; Charité Universitätsmedizin Berlin, CVK. Berlin.
- Ludemann, L., Hamm, B. und Zimmer, C. (2000). "Pharmacokinetic analysis of glioma compartments with dynamic Gd-DTPA-enhanced magnetic resonance imaging." Magn Reson Imaging 18(10): 1201-14.
- Lüdemann, L., Wurm, R. und Zimmer, C. (2002). "Pharmacokinetic modeling of Gd-DTPA extravasation in brain tumors." Invest Radiol 37(10): 562-70.
- Martincich, L., Montemurro, F., De Rosa, G., Marra, V., Ponzone, R., Cirillo, S., Gatti, M., Biglia, N., Sarotto, I., Sismondi, P., Regge, D. und Aglietta, M. (2004). "Monitoring response to primary chemotherapy in breast cancer using dynamic contrastenhanced magnetic resonance imaging." Breast Cancer Res Treat 83(1): 67-76.
- Maurer, H. (2003). Becken, Pelvis, Beckenhöhle, Cavitas Pelvis. In: J. Fanghänel, F. Pera, F. Anderhuber und R. Nitsch: Waldeyer, Anatomie des Menschen. Berlin, Walter de Gryter GmbH & Co. KG: 1027-1218.
- McNeal, J. E., Bostwick, D. G., Kindrachuk, R. A., Redwine, E. A., Freiha, F. S. und Stamey, T. A. (1986). "Patterns of progression in prostate cancer." Lancet 1(8472): 60-3.
- Mehta, R., Kyshtoobayeva, A., Kurosaki, T., Small, E. J., Kim, H., Stroup, R., McLaren, C. E., Li, K. T. und Fruehauf, J. P. (2001). "Independent association of angiogenesis index with outcome in prostate cancer." Clin Cancer Res 7(1): 81-8.
- Miller, G. J. und Cygan, J. M. (1994). "Morphology of prostate cancer: the effects of multifocality on histological grade, tumor volume and capsule penetration." J-Urol 152(5 Pt 2).
- Mirowitz, S. A., Brown, J. J. und Heiken, J. P. (1993). "Evaluation of the prostate and prostatic carcinoma with gadolinium-enhanced endorectal coil MR imaging." Radiology 186(1): 153-7.
- Morneburg, H. (1995). Bildgebende Systeme für die medizinische Diagnostik. Erlangen, Publics MDC Verlag.
- Mueller-Lisse, U. G. und Scherr, M. (2003). "1H magnetic resonance spectroscopy of the prostate." Radiologe 43(6): 481-8.

- Muramoto, S., Uematsu, H., Kimura, H., Ishimori, Y., Sadato, N., Oyama, N., Matsuda, T., Kawamura, Y., Yonekura, Y., Okada, K., Itoh, H. (2002). " Differentiation of prostate cancer from benign prostate hypertrophy using dual-echo dynamic contrast MR imaging." Eur J Radiol 44(1): 52-8.
- Naik, K. S. und Carey, B. M. (1999). "The transrectal ultrasound and MRI appearances of granulomatous prostatitis and its differentiation from carcinoma." Clin Radiol 54(3): 173-5.
- Namimoto, T., Morishita, S., Saitoh, R., Kudoh, J., Yamashita, Y. und Takahashi, M. (1998).
 "The value of dynamic MR imaging for hypointensity lesions of the peripheral zone of the prostate." Comput Med Imaging Graph 22(3): 239-45.
- Nicholson, C., Chen, K. C., Hrabetova, S. und Tao, L. (2000). "Diffusion of molecules in brain extracellular space: theory and experiment." Prog Brain Res 125: 129-54.
- Nicolas, V., Beese, M., Keulers, A., Bressel, M., Kastendieck, H. und Huland, H. (1994). "MR tomography in prostatic carcinoma: comparison of conventional and endorectal MRT." Röfo 161(4): 319-26.
- Noworolski, S. M., Henry, R. G., Vigneron, D. B. und Kurhanewicz, J. (2005). "Dynamic contrast-enhanced MRI in normal and abnormal prostate tissues as defined by biopsy, MRI, and 3D MRSI." Magn Reson Med 53(2): 249-55.
- Nycomed (1994). Omniscan Das nicht ionische Kontrastmittel für die MRT. München, Nycomed Arzneimittel GmbH München.
- Offersen, B. V., Borre, M. und Overgaard, J. (1998). "Immunohistochemical determination of tumor angiogenesis measured by the maximal microvessel density in human prostate cancer." Apmis 106(4): 463-9.
- Ogura, K., Maekawa, S., Okubo, K., Aoki, Y., Okada, T., Oda, K., Watanabe, Y., Tsukayama, C. und Arai, Y. (2001). "Dynamic endorectal magnetic resonance imaging for local staging and detection of neurovascular bundle involvement of prostate cancer: correlation with histopathologic results." Urology 57(4): 721-6.
- Okuhata, Y., Brasch, R. C., Pham, C. D., Daldrup, H., Wendland, M. F., Shames, D. M. und Roberts, T. P. (1999). "Tumor blood volume assays using contrast-enhanced magnetic resonance imaging: regional heterogeneity and postmortem artifacts." J Magn Reson Imaging 9(5): 685-90.
- Oyen, R. H. (2003). "Dynamic contrast-enhanced MRI of the prostate: is this the way to proceed for characterization of prostatic carcinoma?" Eur Radiol 13(5): 921-4.
- Padhani, A. R., Gapinski, C. J., Macvicar, D. A., Parker, G. J., Suckling, J., Revell, P. B., Leach, M. O., Dearnaley, D. P. und Husband, J. E. (2000). "Dynamic contrast enhanced MRI of prostate cancer: correlation with morphology and tumour stage, histological grade and PSA." Clin Radiol 55(2): 99-109.

- Padhani, A. R., MacVicar, D. A., Gapinski, C. J., Dearnaley, D. P., Parker, G. J., Suckling, J., Leach, M. O. und Husband, J. E. (2001). "Effects of androgen deprivation on prostatic morphology and vascular permeability evaluated with mr imaging." Radiology 218(2): 365-74.
- Pathak, A. P., Artemov, D., Ward, B. D., Jackson, D. G., Neeman, M. und Bhujwalla, Z. M. (2005). "Characterizing extravascular fluid transport of macromolecules in the tumor interstitium by magnetic resonance imaging." Cancer Res 65(4): 1425-32.
- Pelzer, A., Bektic, J., Berger, A. P., Pallwein, L., Halpern, E. J., Horninger, W., Bartsch, G. und Frauscher, F. (2005). "Prostate cancer detection in men with prostate specific antigen 4 to 10 ng/ml using a combined approach of contrast enhanced color Doppler targeted and systematic biopsy." J Urol 173(6): 1926-9.
- Perrotti, M., Han, K. R., Epstein, R. E., Kennedy, E. C., Rabbani, F., Badani, K., Pantuck, A. J., Weiss, R. E. und Cummings, K. B. (1999). "Prospective evaluation of endorectal magnetic resonance imaging to detect tumor foci in men with prior negative prostastic biopsy: a pilot study." J Urol 162(4): 1314-7.
- Pham, C. D., Roberts, T. P., van Bruggen, N., Melnyk, O., Mann, J., Ferrara, N., Cohen, R. L., Brasch, R. C. (1998). "Magnetic resonance imaging detects suppression of tumor vascular permeability after administration of antibody to vascular endothelial growth factor." Cancer Invest 16(4): 225-30.
- Philip, J., Ragavan, N., Desouza, J., Foster, C. S. und Javle, P. (2004). "Effect of peripheral biopsies in maximising early prostate cancer detection in 8-, 10- or 12-core biopsy regimens." BJU Int 93(9): 1218-20.
- Preda, A., Novikov, V., Moglich, M., Floyd, E., Turetschek, K., Shames, D. M., Roberts, T. P., Corot, C., Carter, W. O. und Brasch, R. C. (2005). "Magnetic resonance characterization of tumor microvessels in experimental breast tumors using a slow clearance blood pool contrast agent (carboxymethyldextran-A2-Gd-DOTA) with histopathological correlation." Eur Radiol 15(11): 2268-75.
- Preda, A., Novikov, V., Moglich, M., Turetschek, K., Shames, D. M., Brasch, R. C., Cavagna, F. M. und Roberts, T. P. (2004). "MRI monitoring of Avastin antiangiogenesis therapy using B22956/1, a new blood pool contrast agent, in an experimental model of human cancer." J Magn Reson Imaging 20(5): 865-73.
- Presti, J. C., Jr. (2003). "Prostate biopsy: how many cores are enough?" Urol Oncol 21(2): 135-40.
- Preziosi, P., Orlacchio, A., Di Giambattista, G., Di Renzi, P., Bortolotti, L., Fabiano, A., Cruciani, E. und Pasqualetti, P. (2003). "Enhancement patterns of prostate cancer in dynamic MRI." Eur Radiol 13(5): 925-30.
- Prochnow, D., Beyersdorff, D., Warmuth, C., Taupitz, M., Gemeinhardt, O. und Ludemann, L. (2005). "Implementation of a rapid inversion-prepared dual-contrast gradient echo sequence for quantitative dynamic contrast-enhanced magnetic resonance imaging of the human prostate." Magn Reson Imaging 23(10): 983-90.

- Purcell, E. M., Torrey, H. C., et al. (1946). "Resonance absorption by nuclear magnetic moments in a solid." Phys. Rev. 69: 37-38.
- Quint, L. E., Van Erp, J. S., Bland, P. H., Del Buono, E. A., Mandell, S. H., Grossman, H. B. und Gikas, P. W. (1991). "Prostate cancer: correlation of MR images with tissue optical density at pathologic examination." Radiology 179(3): 837-42.
- Riede, U.-N., Böcking, A. und Böhm, N. (2004a). Männliches Genitalsystem. In: U.-N. Riede, M. Werner und H.-E. Schäfer: Allgemeine und spezielle Pathologie. 5. komplett überarbeitete Auflage. Stuttgart, Georg Thieme Verlag. 912-940.
- Riede, U.-N., Walch, A. und Wiestler, O. D. (2004b). Störungen des Zellwachstums. In: U.-N. Riede, M. Werner und H.-E. Schäfer: Allgemeine und spezielle Pathologie. 5. komplett überarbeitete Auflage. Stuttgart, Georg Thieme Verlag. 329-384.
- Rifkin, M. D., Zerhouni, E. A., Gatsonis, C. A., Quint, L. E., Paushter, D. M., Epstein, J. I., Hamper, U., Walsh, P. C. und McNeil, B. J. (1990). "Comparison of magnetic resonance imaging and ultrasonography in staging early prostate cancer. Results of a multi-institutional cooperative trial." New Engl J Med 323(10): 621-6.
- Robert Koch-Institut (2006). Krebs in Deutschland, Häufigkeiten und Trends. Gesellschaft der epidemiologischen Krebsregister in Deutschland e.V. und R. K. Institut. Saarbrücken: 68.
- Roehl, K. A., Antenor, J. A. und Catalona, W. J. (2002). "Serial biopsy results in prostate cancer screening study." J Urol 167(6): 2435-9.
- Rohen und Lütjen-Decroll (2006). Fortpflanzungsorgane. In: Rohen und Lütjen-Decroll: Funktionelle Anatomie des Menschen. Stuttgart, Schattauer GmbH: 213-230.
- Romeis, B. (1989a). Mikroskopische Technik. 17., neu bearbeitete Auflage. München-Wien-Baltimore, Urban und Schwarzenberg. 75-76.
- Romeis, B. (1989b). Mikroskopische Technik. 17., neu bearbeitete Auflage. München-Wien-Baltimore, Urban und Schwarzenberg. 235-36.
- Roschmann, P. (1987). "Radiofrequency penetration and absorption in the human body: limitations to high-field whole-body nuclear magnetic resonance imaging." Med Phys 14(6): 922-31.
- Rosen, B. R., Belliveau, J. W. und Chien, D. (1989). "Perfusion imaging by nuclear magnetic resonance." Magn Reson Q 5(4): 263-81.
- Rosen, B. R., Belliveau, J. W., Vevea, J. M. und Brady, T. J. (1990). "Perfusion imaging with NMR contrast agents." Magn Reson Med 14(2): 249-65.

- Rouviere, O., Raudrant, A., Ecochard, R., Colin-Pangaud, C., Pasquiou, C., Bouvier, R., Marechal, J. M. und Lyonnet, D. (2003). "Characterization of time-enhancement curves of benign and malignant prostate tissue at dynamic MR imaging." Eur Radiol 13(5): 931-42.
- Rumor, D. (1996). "Eisenoxidpartikel als Kontrastmittel in der Magnet-Resonanz-Tomographie: In vitro- und in vivo-Untersuchungen zur Abhängigkeit der bildgebenden Eigenschaften von der Konzentration und der Partikelgröße." Med Dissertation, Freie Universität Berlin.
- Sakr, W. A., Haas, G. P., Cassin, B. F., Pontes, J. E. und Crissman, J. D. (1993). "The frequency of carcinoma and intraepithelial neoplasia of the prostate in young male patients." J Urol 150(2 Pt 1): 379-85.
- Scheidler, J., Hricak, H., Vigneron, D. B., Yu, K. K., Sokolov, D. L., Huang, L. R., Zaloudek, C. J., Nelson, S. J., Carroll, P. R. und Kurhanewicz, J. (1999). "Prostate cancer: localization with three-dimensional proton MR spectroscopic imaging-clinicopathologic study." Radiology 213(2): 473-80.
- Schellenberger, E. (2006). Persönliche Mitteilung; Charité Universitätsmedizin Berlin, CCM. Berlin.
- Schiebler, M. L., Schnall, M. D., Pollack, H. M., Lenkinski, R. E., Tomaszewski, J. E., Wein, A. J., Whittington, R., Rauschning, W. und Kressel, H. Y. (1993). "Current role of MR imaging in the staging of adenocarcinoma of the prostate." Radiology 189(2): 339-52.
- Schiebler, M. L., Tomaszewski, J. E., Bezzi, M., Pollack, H. M., Kressel, H. Y., Cohen, E. K., Altman, H. G., Gefter, W. B., Wein, A. J. und Axel, L. (1989). "Prostatic carcinoma and benign prostatic hyperplasia: correlation of high-resolution MR and histopathologic findings." Radiology 172(1): 131-7.
- Schild, H. H. (1997). MRI made easy. Berlin, Schering AG.
- Schlemmer, H. P., Merkle, J., Grobholz, R., Jaeger, T., Michel, M. S., Werner, A., Rabe, J. und van Kaick, G. (2004). "Can pre-operative contrast-enhanced dynamic MR imaging for prostate cancer predict microvessel density in prostatectomy specimens?" Eur Radiol 14(2): 309-17.
- Schnorr, J., Wagner, S., Abramjuk, C., Drees, R., Schink, T., Schellenberger, E. A., Pilgrimm, H., Hamm, B. und Taupitz, M. (2006). "Focal liver lesions: SPIO-, gadolinium-, and ferucarbotran-enhanced dynamic T1-weighted and delayed T2weighted MR imaging in rabbits." Radiology 240(1): 90-100.
- Schnorr, J., Wagner, S., Abramjuk, C., Wojner, I., Schink, T., Kroencke, T. J., Schellenberger, E., Hamm, B., Pilgrimm, H. und Taupitz, M. (2004). "Comparison of the iron oxide-based blood-pool contrast medium VSOP-C184 with gadopentetate dimeglumine for first-pass magnetic resonance angiography of the aorta and renal arteries in pigs." Invest Radiol 39(9): 546-53.

- Schnorr, J., Wagner, S., Pilgrimm, H., Hamm, B. und Taupitz, M. (2002). "Preclinical characterization of monomer-stabilized very small superparamagnetic iron oxide particles (VSOP) as a blood pool contrast medium for MR angiography." Acad Radiol 9 Suppl 2: S307-9.
- Schwickert, H. C., Stiskal, M., van Dijke, C. F., Roberts, T. P., Mann, J. S., Demsar, F. und Brasch, R. C. (1995). "Tumor angiography using high-resolution, three-dimensional magnetic resonance imaging: comparison of gadopentetate dimeglumine and a macromolecular blood-pool contrast agent." Acad Radiol 2(10): 851-8.
- Semmler, W. und Reiser, M. (2002). Einleitung. In: M. Reiser und W. Semmler: Magnetresonanztomographie. Berlin, Springer-Verlag. 1.
- Sgrignoli, A. R., Walsh, P. C., Steinberg, G. D., Steiner, M. S. und Epstein, J. I. (1994). "Prognostic factors in men with stage D1 prostate cancer: identification of patients less likely to have prolonged survival after radical prostatectomy." J Urol 152(4): 1077-81.
- Shamsi, K., Yucel, E. K. und Chamberlin, P. (2006). "A Summary of safety of gadofosveset (MS-325) at 0.03 mmol/kg body weight dose: Phase II and Phase III clinical trials data." Invest Radiol 41(11): 822-30.
- Siegal, J. A., Yu, E. und Brawer, M. K. (1995). "Topography of neovascularity in human prostate carcinoma." Cancer 75(10): 2545-51.
- Silberman, M. A., Partin, A. W., Veltri, R. W. und Epstein, J. I. (1997). "Tumor angiogenesis correlates with progression after radical prostatectomy but not with pathologic stage in Gleason sum 5 to 7 adenocarcinoma of the prostate." Cancer 79(4): 772-9.
- Sommer, F. G., Nghiem, H. V., Herfkens, R. und McNeal, J. (1993). "Gadolinium-enhanced MRI of the abnormal prostate." Magn Reson Imaging 11(7): 941-8.
- Stanka, M., Eltze, E., Semjonow, A., Sievert, K. D., Maier, A. und Pfleiderer, B. (2000). "Spectroscopic imaging (1H-2D-CSI) of the prostate: sequence optimization and correlation with histopathological results." Röfo Fortschr Geb Röntgenstr Neuen Bildgeb Verfahr 172(7): 623-9.
- Stark, D. D. und Bradley, W. G. (1992). Magnetic Resonance Imaging. St. Louis, Mosby Year Book.
- Statistisches-Bundesamt (2006). Todesursachen in Deutschland, 2005. Fachserie 12, Reihe 4. Wiesbaden, Statistisches Bundesamt.
- Stroh, A., Faber, C., Neuberger, T., Lorenz, P., Sieland, K., Jakob, P. M., Webb, A., Pilgrimm, H., Schober, R., Pohl, E. E. und Zimmer, C. (2005). "In vivo detection limits of magnetically labeled embryonic stem cells in the rat brain using high-field (17.6 T) magnetic resonance imaging." Neuroimage 24(3): 635-45.

- Stroh, A., Zimmer, C., Werner, N., Gertz, K., Weir, K., Kronenberg, G., Steinbrink, J., Mueller, S., Sieland, K., Dirnagl, U., Nickenig, G. und Endres, M. (2006). "Tracking of systemically administered mononuclear cells in the ischemic brain by high-field magnetic resonance imaging." Neuroimage 33(3): 886-97.
- Su, M. Y., Muhler, A., Lao, X. und Nalcioglu, O. (1998). "Tumor characterization with dynamic contrast-enhanced MRI using MR contrast agents of various molecular weights." Magn Reson Med 39(2): 259-69.
- Takahashi, S., Yamada, Y., Homma, Y., Horie, S., Hosaka, Y. und Kitamura, T. (2002). "Power Doppler ultrasonography-directed prostate biopsy in men with elevated serum PSA levels: an evaluation of the clinical utility and limitations." Urology 60(2): 248-52.
- Tanaka, N., Samma, S., Joko, M., Akiyama, T., Takewa, M., Kitano, S. und Okajima, E. (1999). "Diagnostic usefulness of endorectal magnetic resonance imaging with dynamic contrast-enhancement in patients with localized prostate cancer: mapping studies with biopsy specimens." Int J Urol 6(12): 593-9.
- Taupitz, M., Schnorr, J., Abramjuk, C., Wagner, S., Pilgrimm, H., Hunigen, H. und Hamm, B. (2000). "New generation of monomer-stabilized very small superparamagnetic iron oxide particles (VSOP) as contrast medium for MR angiography: preclinical results in rats and rabbits." J Magn Reson Imaging 12(6): 905-11.
- Taupitz, M., Schnorr, J., Wagner, S., Abramjuk, C., Pilgrimm, H., Kivelitz, D., Schink, T., Hansel, J., Laub, G., Hunigen, H. und Hamm, B. (2002). "Coronary MR angiography: experimental results with a monomer-stabilized blood pool contrast medium." Radiology 222(1): 120-6.
- Taupitz, M., Wagner, S., Schnorr, J., Kravec, I., Pilgrimm, H., Bergmann-Fritsch, H. und Hamm, B. (2004). "Phase I clinical evaluation of citrate-coated monocrystalline very small superparamagnetic iron oxide particles as a new contrast medium for magnetic resonance imaging." Invest Radiol 39(7): 394-405.
- Tempany, C. M., Rahmouni, A. D., Epstein, J. I., Walsh, P. C. und Zerhouni, E. A. (1991). "Invasion of the neurovascular bundle by prostate cancer: evaluation with MR imaging." Radiology 181(1): 107-12.
- Tofts, P. S., Brix, G., Buckley, D. L., Evelhoch, J. L., Henderson, E., Knopp, M. V., Larsson, H. B., Lee, T. Y., Mayr, N. A., Parker, G. J., Port, R. E., Taylor, J. und Weisskoff, R. M. (1999). "Estimating kinetic parameters from dynamic contrast-enhanced T(1)-weighted MRI of a diffusable tracer: standardized quantities and symbols." J Magn Reson Imaging 10(3): 223-32.
- Turetschek, K., Huber, S., Floyd, E., Helbich, T., Roberts, T. P., Shames, D. M., Tarlo, K. S., Wendland, M. F. und Brasch, R. C. (2001a). "MR imaging characterization of microvessels in experimental breast tumors by using a particulate contrast agent with histopathologic correlation." Radiology 218(2): 562-9.

- Turetschek, K., Preda, A., Novikov, V., Brasch, R. C., Weinmann, H. J., Wunderbaldinger, P. und Roberts, T. P. (2004). "Tumor microvascular changes in antiangiogenic treatment: assessment by magnetic resonance contrast media of different molecular weights." J Magn Reson Imaging 20(1): 138-44.
- Turetschek, K., Roberts, T. P., Floyd, E., Preda, A., Novikov, V., Shames, D. M., Carter, W. O. und Brasch, R. C. (2001b). "Tumor microvascular characterization using ultrasmall superparamagnetic iron oxide particles (USPIO) in an experimental breast cancer model." J Magn Reson Imaging 13(6): 882-8.
- Turnbull, L. W., Buckley, D. L., Turnbull, L. S., Liney, G. P. und Knowles, A. J. (1999). "Differentiation of prostatic carcinoma and benign prostatic hyperplasia: correlation between dynamic Gd-DTPA-enhanced MR imaging and histopathology." J Magn Reson Imaging 9(2): 311-6.
- Vaalasti, A. und Hervonen, A. (1979). "Innervation of the ventral prostate of the rat." Am J Anat 154(2): 231-43.
- van den Biesen, P. R., Hermens, W. T. und Slaaf, D. W. (1997). "Dye extravasation and the nature of background fluorescence in sodium fluorescein angiography." Retina 17(6): 540-6.
- van Dijke, C. F., Brasch, R. C., Roberts, T. P., Weidner, N., Mathur, A., Shames, D. M., Mann, J. S., Demsar, F., Lang, P., Schwickert, H. C. (1996). "Mammary carcinoma model: correlation of macromolecular contrast-enhanced MR imaging characterizations of tumor microvasculature and histologic capillary density." Radiology 198(3): 813-8.
- Vartanian, R. K. und Weidner, N. (1995). "Endothelial cell proliferation in prostatic carcinoma and prostatic hyperplasia: correlation with Gleason's score, microvessel density, and epithelial cell proliferation." Lab Invest 73(6): 844-50.
- Vaupel, P. (1990). "Oxygenation of human tumors." Strahlenther Onkol 166(6): 377-86.
- Vaupel, P., Kallinowski, F. und Okunieff, P. (1989). "Blood flow, oxygen and nutrient supply, and metabolic microenvironment of human tumors: a review." Cancer Res 49(23): 6449-65.
- Verstraete, K. L., Vanzieleghem, B., De Deene, Y., Palmans, H., De Greef, D., Kristoffersen, D. T., Uyttendaele, D., Roels, H., Hamers, J. und Kunnen, M. (1995). "Static, dynamic and first-pass MR imaging of musculoskeletal lesions using gadodiamide injection." Acta Radiol 36(1): 27-36.
- Wagner, S., Schnorr, J., Pilgrimm, H., Hamm, B. und Taupitz, M. (2002). "Monomer-coated very small superparamagnetic iron oxide particles as contrast medium for magnetic resonance imaging: preclinical in vivo characterization." Invest Radiol 37(4): 167-77.

- Wakui, S., Furusato, M., Itoh, T., Sasaki, H., Akiyama, A., Kinoshita, I., Asano, K., Tokuda, T., Aizawa, S. und Ushigome, S. (1992). "Tumour angiogenesis in prostatic carcinoma with and without bone marrow metastasis: a morphometric study." J Pathol 168(3): 257-62.
- Wang, Y. X., Hussain, S. M. und Krestin, G. P. (2001). "Superparamagnetic iron oxide contrast agents: physicochemical characteristics and applications in MR imaging." Eur Radiol 11(11): 2319-31.
- Weidner, N., Carroll, P. R., Flax, J., Blumenfeld, W. und Folkman, J. (1993). "Tumor angiogenesis correlates with metastasis in invasive prostate carcinoma." Am J Pathol 143(2): 401-9.
- Weinmann, H. J., Mühler, A. und Radüchel, B. Gadolinium Chelates: Chemistry, Safety, Behavior. Berlin, Schering AG.
- Weiss, E. und Karbe, E. (1990). Geschwülste. Allgemeine Pathologie für Tierärzte und Studierende der Tiermedizin. H. Stünzi und E. Weiss. Berlin, Paul Parey Verlag: 316-77.
- Welsch, U. (2002). Männliche Geschlechtsorgane. München, Urban & Fischer.
- Wenz, F., Rempp, K., Brix, G., Knopp, M. V., Guckel, F., Hess, T. und van Kaick, G. (1996). "Age dependency of the regional cerebral blood volume (rCBV) measured with dynamic susceptibility contrast MR imaging (DSC)." Magn Reson Imaging 14(2): 157-62.

10 ANHANG

Hier erfolgt die Auflistung der verwendeten Rohdaten in Tabellenform. Die einzelnen Untersuchungsergebnisse sind den entsprechenden Tiernummern zugeordnet.

Konz. VSOP-C 184	T1-Relaxations	szeit	MRT-Signalintensität (SI)
	T1 [ms]	1/T1	SI	SI
[mmol/l]	[ms]	[1/s]	(normiert; gemessen)	(normiert; mathematischer Fit)
0	1280	0,781	37,09	25,53
0,05	720	1,389	59,3	57
0,125	620	1,613	71,88	97,84
0,25	264,5	3,78	154,57	151,95
0,4	186,2	5,371	205,1	199,21
0,5	164,5	6,079	221,69	222,72
0,6	130,9	7,639	250,9	241,36
0,75	114,8	8,711	265,01	262,34
0,85	100	10	273,82	272,78
1	95,5	10,471	281	284,53
1,15	87,4	11,442	291,55	292,82
1,25	84,4	11,848	293,1	296,94
Daraus ergibt sich bei T1°= R1 =	1/T1 = 1/T1°+ Kl 810 9,28	M-Konz.*R1 ms I/mmol/s	Fit-Parameter bei a = b = d = e = f =	SI = a*(1-b*exp(d* KM-Konz.+e))+f 311,74 2,26 -2,32 -0,9 1

T₁-Relaxationszeit, T₁-Relaxationsrate und MRT-Signalintensität bei verschiedenen Konzentrationen VSOP-C 184 in Rattenblut

Tiernr.	Körpe	rgewicht	Tumor	Tumor	T1-Relaxationszeit		Tumorgröße)
	intial	vor MRT-Messung	Wachstumsdauer	Wachstumsart	nach MRT-Messung	MRT	MRT	Histologie
	[g]	[g]	[Tage]	solide/diffus	[ms]	[mm³]	[mm²]	[mm ²]
1	218	267	60	solide	99,8 +- 0,3	17,57	8,95	12,21
2	209	262	56	diffus	110,8 +- 0,3	4,92	3,47	3,00
3	227	270	58	solide	102,1 +- 0,4	15,52	6,78	10,15
4	212	278	58	solide	106,2 +- 0,4	9,54	6,25	3,99
5	211	303	58	diffus	107,2 +- 0,3	12,76	6,50	4,73
6	224	275	58	solide	109,2 +- 0,2	12,08	7,90	4,07
7	220	285	56	solide	107,2 +- 0,4	92,41	28,24	15,43
8	235	297	58	solide	104,2 +- 0,4	41,23	21,00	8,39
9	218	291	58	solide	107,2 +- 0,5	31,14	12,42	4,80
10	230	244	58	diffus	110,8 +- 0,3	34,48	15,79	8,53
11	231	318	58	solide	105,1 +- 0,5	81,93	21,46	21,38
12	231	263	57	solide	105,2 +- 0,3	135,80	44,45	20,37
13	223	271	58	diffus	102,6 +- 0,3	21,46	10,93	10,07
14	218	283	58	solide	100,7 +- 0,3	116,37	26,03	9,14
15	222	266	59	solide	104,5 +- 0,3	93,57	31,77	14,64
16	218	261	57	diffus	101,4 +- 0,3	19,09	9,72	4,42
17	229	240	57	solide	97,8 +- 0,4	16,00	8,15	3,80

Körpergewicht, Tumorgröße, Wachstumsdauer und –art der Tumoren sowie die T1-Relaxationszeit des Rattenblutes nach der MRT-Messung

Tiernr.	MRT-Tumo	r				MRT- ges	unde Prostata			
	interstitielles	Zellvol.	PermOberfl	norm.	relatives	interstitielles	Zellvol.	PermOberfl	norm.	relatives
	Vol.	(inkl. Ausf.gänge)	Produkt	Permeabilität	Blutvol.	Vol.	(inkl. Ausf.gänge)	Produkt	Permeabilität	Blutvol.
	[%]	[%]	[ml/min*g]	[l/s]	[%]	[%]	[%]	[ml/min*g]	[l/s]	[%]
1	33,86	64,57	1,27	0,0313	1,57	0,93	98,52	0,01	0,0050	0,55
2	19,34	78,95	0,68	0,0291	1,71	7,08	92,11	0,31	0,0367	0,81
3	16,87	80,43	2,20	0,1088	2,70	6,31	92,56	0,50	0,0661	1,13
4	18,57	80,54	1,12	0,0503	0,89	5,73	94,03	0,14	0,0200	0,24
5	19,66	78,95	0,17	0,0070	1,39	4,08	94,95	0,24	0,0488	0,97
6	23,45	74,55	1,01	0,0360	1,99	5,87	93,72	0,34	0,0483	0,41
7	25,63	73,25	0,91	0,0296	1,13	3,32	95,89	0,11	0,0285	0,79
8	29,31	68,16	1,34	0,0382	2,53	3,00	96,41	0,08	0,0227	0,59
9	20,91	76,40	1,72	0,0686	2,68	3,95	95,08	0,56	0,1186	0,97
10	8,18	89,90	0,35	0,0359	1,92	3,65	95,50	0,08	0,0183	0,84
11	28,79	70,41	1,16	0,0335	0,80	9,01	90,30	0,39	0,0360	0,69
12	8,95	89,46	0,37	0,0344	1,59	7,31	92,20	0,37	0,0425	0,49
13	20,90	76,41	0,65	0,0257	2,68	3,25	96,26	0,04	0,0104	0,49
14	9,62	87,99	1,83	0,1584	2,40	4,08	95,13	0,29	0,0595	0,79
15	27,44	71,35	0,34	0,0104	1,21	1,23	98,23	0,02	0,0143	0,53
16	18,68	79,26	0,33	0,0149	2,06	6,40	92,87	0,23	0,0299	0,72
17	3.35	95.77	1.48	0.3672	0.88	0.81	98.75	0.14	0.1412	0.44

mittels MRT bestimmte Parameter in Tumor und gesunder Prostata

Tiernr.	Histologie-Tur	nor		Histologie- gesunde Prostata			
	interstitielles	Zellvol.	relatives	interstitielles	Zellvolumen	relatives	
	Vol.	(inkl. Ausf.gänge)	Blutvol.	Vol.	(inkl. Ausf.gänge)	Blutvol.	
	[%]	[%]	[%]	[%]	[%]	[%]	
1	12,62	86,54	0,84	9,62	89,72	0,66	
2	8,89	89,98	1,13	15,75	83,74	0,51	
3	10,28	88,26	1,45	16,85	82,12	1,03	
4	10,43	88,65	0,92	17,68	81,87	0,45	
5	6,74	91,96	1,30	9,10	90,20	0,70	
6	9,95	88,61	1,44	18,76	80,25	0,99	
7	12,73	86,36	0,91	9,61	89,59	0,80	
8	11,08	87,77	1,15	9,74	89,54	0,72	
9	11,45	87,28	1,26	11,50	87,64	0,85	
10	9,20	90,08	0,72	9,37	90,17	0,46	
11	5,01	93,96	1,03	18,73	80,72	0,55	
12	7,13	92,02	0,85	15,39	84,04	0,57	
13	9,11	88,99	1,90	6,21	92,95	0,84	
14	13,38	85,78	0,84	16,31	83,20	0,49	
15	12,10	86,72	1,18	8,11	91,00	0,89	
16	9,26	90,01	0,73	15,76	83,55	0,69	
17	12,64	86,35	1,01	8,41	91,08	0,51	

mittels histologischer Untersuchung bestimmte Volumina in Tumor und gesunder Prostata

Sichtfeld	Tier 1		Tier 2		Tier 3		Tier 4	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,8599	15923	0,9086	16825	0,8515	15767	0,7294	13507
2	0,9284	17192	0,9112	16873	0,8319	15405	0,7889	14608
3	0,9013	16689	0,9077	16808	0,9050	16759	0,8433	15615
4	0,8174	15136	0,9484	17563	0,8491	15723	0,9122	16893
5	0,8645	16009	0,9386	17381	0,9007	16678	0,9042	16744
6	0,8813	16319	0,8653	16023	0,8707	16123	0,9180	17000
7	0,8670	16055	0,8591	15908	0,8545	15823	0,8800	16296
8	0,8164	15118	0,8738	16180	0,9160	16961	0,8726	16159
9	0,8269	15312	0,8877	16438	0,8678	16069	0,9314	17247
10	0,8396	15547	0,8995	16658	0,8893	16467	0,8754	16211
11	0,8156	15103	0,7890	14611	0,8917	16512	0,8804	16302
12	0,8280	15333	0,7820	14481	0,8947	16568	0,9340	17296
13	0,8855	16398	0,9474	17544	0,8588	15903	0,9296	17214
14	0,8496	15733	0,9553	17689	0,8852	16392	0,9601	17778
15	0,8955	16583	0,9507	17605	0,9460	17518	0,9475	17546
16	0,8934	16543	0,8510	15759	0,8742	16189	0,9376	17363
17	0,8878	16440	0,9366	17344	0,8884	16450	0,8777	16253
18	0,8814	16321	0,9377	17365	0,8446	15641	0,8968	16606
19	0,8500	15740	0,8990	16648	0,9274	17173	0,8386	15528
20	0,9117	16883	0,9477	17549	0,8887	16458	0,8722	16151
21	0,8720	16148			0,8806	16306		
22					0,9013	16690		

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der Tumoren

Sichtfeld	Tier 5		Tier 6		Tier 7		Tier 8	
[18517,6 µm²]	relativ [1/100]	absolut [µm²]	relativ [1/100]	absolut [µm²]	relativ [1/100]	absolut [µm²]	relativ [1/100]	absolut [µm²]
1	0,9282	17188	0,8591	15908	0,8108	15013	0,9193	17023
2	0,9667	17902	0,8838	16365	0,8255	15286	0,8344	15451
3	0,9670	17907	0,8591	15908	0,8819	16331	0,7920	14667
4	0,8941	16556	0,9238	17107	0,9112	16873	0,8656	16029
5	0,9158	16958	0,8294	15358	0,8855	16398	0,8082	14967
6	0,9492	17578	0,8921	16520	0,9321	17261	0,8876	16436
7	0,8238	15256	0,8512	15762	0,8912	16503	0,9264	17154
8	0,9046	16751	0,8794	16284	0,9109	16867	0,8937	16548
9	0,8782	16262	0,9014	16692	0,8663	16042	0,8753	16209
10	0,9364	17340	0,9034	16728	0,9134	16913	0,8816	16324
11	0,8916	16510	0,9216	17066	0,8112	15021	0,8823	16339
12	0,9384	17376	0,8993	16653	0,8313	15393	0,8542	15818
13	0,9025	16711	0,8963	16597	0,8532	15800	0,8074	14951
14	0,8905	16490	0,8995	16656	0,8758	16217	0,9186	17011
15	0,9355	17323	0,8782	16263	0,8765	16231	0,8476	15695
16	0,9319	17257	0,9127	16900	0,8368	15496	0,9141	16927
17	0,9242	17113	0,8597	15920	0,8597	15920	0,8805	16305
18	0,8904	16488	0,9414	17432	0,9138	16922	0,9026	16714
19	0,9398	17404	0,8656	16029	0,8928	16532	0,9290	17203
20	0,9834	18210	0,9420	17443	0,8619	15961	0,9331	17278
21			0,8650	16018	0,8093	14986		
22			0,8306	15380	0,8340	15443		
23					0,8260	15295		
24					0,8144	15080		

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der Tumoren

Sichtfeld	Tier 9		Tier 10		Tier 11		Tier 12	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,8517	15772	0,9647	17865	0,8819	16331	0,9498	17589
2	0,9631	17834	0,9628	17829	0,9280	17184	0,9112	16874
3	0,9601	17778	0,8891	16465	0,9905	18341	0,9521	17632
4	0,7806	14455	0,9346	17307	0,9928	18384	0,8968	16607
5	0,7535	13953	0,9214	17063	0,9677	17919	0,9233	17096
6	0,7682	14224	0,9278	17180	0,9642	17854	0,9118	16884
7	0,8562	15856	0,9488	17570	0,8797	16291	0,9143	16930
8	0,8773	16245	0,9229	17089	0,9267	17160	0,9183	17005
9	0,8610	15943	0,9656	17881	0,9695	17954	0,9119	16886
10	0,8745	16193	0,9095	16842	0,9866	18270	0,8618	15958
11	0,9154	16951	0,9167	16976	0,9949	18423	0,8992	16652
12	0,8294	15358	0,8907	16494	0,9311	17241	0,8977	16623
13	0,9099	16850	0,8383	15523	0,8702	16114	0,9462	17521
14	0,9297	17216	0,8315	15397	0,9078	16810	0,9376	17362
15	0,9408	17421	0,8633	15987	0,8979	16626	0,8882	16448
16	0,9471	17538	0,9017	16697	0,9051	16760	0,9485	17563
17	0,9143	16930	0,9044	16747	0,9704	17970	0,8963	16597
18	0,9766	18084	0,8916	16511	0,8951	16575	0,9163	16969
19	0,7899	14627	0,8897	16476	0,9570	17720	0,9784	18118
20	0,7574	14025	0,8874	16433	0,9304	17229	0,9112	16873
21					0,9844	18229	0,9541	17667

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der Tumoren

Sichtfeld	Tier 13		Tier 14		Tier 15		Tier 16	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,8909	16498	0,9091	16834	0,8207	15198	0,8484	15710
2	0,9065	16787	0,8552	15836	0,8624	15970	0,9575	17731
3	0,8341	15445	0,9779	18109	0,8455	15656	0,8570	15869
4	0,9122	16893	0,8585	15898	0,8463	15671	0,8795	16286
5	0,9562	17707	0,7928	14681	0,8269	15312	0,9414	17433
6	0,8952	16576	0,9229	17091	0,8516	15770	0,9680	17925
7	0,8387	15531	0,8743	16190	0,8796	16288	0,8979	16627
8	0,8417	15586	0,7555	13990	0,8829	16350	0,9389	17387
9	0,8860	16406	0,8499	15739	0,8908	16496	0,8761	16223
10	0,9153	16948	0,8273	15320	0,8695	16102	0,8636	15993
11	0,8964	16599	0,8730	16165	0,8630	15981	0,9015	16693
12	0,8667	16048	0,8283	15338	0,8645	16008	0,7858	14551
13	0,8455	15656	0,8318	15402	0,8571	15872	0,8353	15469
14	0,9275	17176	0,8792	16280	0,8432	15613	0,9110	16869
15	0,9475	17545	0,8356	15473	0,9268	17162	0,9019	16701
16	0,8766	16233	0,7905	14638	0,9028	16718	0,9797	18143
17	0,8639	15997	0,8752	16207	0,8721	16150	0,9157	16957
18	0,9199	17034	0,8816	16325	0,7965	14750	0,8877	16439
19	0,8675	16064	0,8344	15451	0,8697	16105	0,9209	17053
20	0,8369	15498	0,8631	15983	0,9183	17004	0,9338	17292
21	0,9712	17985	0,8983	16634	0,8635	15990		
22	0,8808	16310			0,9015	16694		
23					0,8905	16489		

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der Tumoren

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der Tumoren

Sichtfeld	Tier 17	
	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,8737	16179
2	0,9016	16696
3	0,9173	16986
4	0,8396	15548
5	0,8312	15391
6	0,9403	17412
7	0,8824	16339
8	0,8410	15573
9	0,7935	14694
10	0,8052	14911
11	0,8467	15678
12	0,9022	16706
13	0,8500	15739
14	0,7698	14255
15	0,8152	15095
16	0,8184	15155
17	0,9572	17724
18	0,8841	16372
19	0,8690	16092
20	0,9318	17255

Sichtfeld	Tier 1		Tier 2		Tier 3		Tier 4	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,6019	11145	0,9646	17863	0,8278	15329	0,9441	17483
2	0,9500	17592	0,8732	16169	0,9465	17528	1,0000	18518
3	0,9931	18389	0,7106	13159	0,3022	5597	0,9537	17660
4	0,8970	16609	0,8242	15263	0,1764	3266	0,6829	12645
5	0,9389	17387	0,8972	16614	0,6705	12417	0,8976	16621
6	1,0000	18518	0,9078	16810	0,9354	17322	0,5742	10632
7	1,0000	18518	0,9441	17483	0,7054	13061	0,9686	17937
8	0,6949	12867	0,9712	17984	0,9271	17167	0,2661	4927
9	0,9992	18503	1,0000	18518	0,7816	14474	0,5123	9486
10	0,9910	18351	0,9762	18078	0,9995	18508	1,0000	18517
11	0,9523	17634	0,6952	12873	0,7907	14641	0,6628	12273
12	1,0000	18518	0,8588	15903	1,0000	18518	0,9681	17928
13	1,0000	18518	0,8866	16417	1,0000	18518	0,5193	9616
14	0,4198	7773	0,4189	7758	1,0000	18518	1,0000	18518
15	0,8502	15743	0,8795	16286	0,9512	17613	0,7985	14786
16	0,9324	17265	0,8996	16659	0,8243	15265	0,9222	17077
17	0,8309	15387	0,5763	10671	0,4260	7889	0,9143	16931
18	0,9802	18151	0,8998	16662	1,0000	18518	1,0000	18518
19	0,9123	16894	0,6165	11417	1,0000	18518	0,8640	15999
20	1,0000	18518	0,9476	17547	1,0000	18518	0,9255	17138
21					0,9798	18144		

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata

Sichtfeld	Tier 5		Tier 6		Tier 7		Tier 8	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,9976	18473	0,7716	14288	0,8834	16359	0,9604	17784
2	0,9796	18139	0,9798	18144	1,0000	18518	1,0000	18518
3	1,0000	18518	0,9368	17347	0,7169	13276	1,0000	18518
4	0,9742	18040	0,2186	4049	1,0000	18518	0,7707	14271
5	0,9014	16692	1,0000	18518	0,9743	18041	0,9896	18325
6	1,0000	18518	0,9802	18151	0,8365	15490	1,0000	18518
7	1,0000	18518	1,0000	18518	0,7473	13839	0,4172	7725
8	0,8723	16153	0,9182	17002	0,9200	17035	0,7647	14160
9	0,5615	10399	0,8105	15009	0,8235	15250	0,9921	18372
10	0,4259	7887	0,3939	7294	0,9976	18474	0,9914	18358
11	0,9861	18260	0,0962	1781	1,0000	18518	0,9898	18329
12	0,7831	14500	0,3401	6299	1,0000	18518	0,9987	18493
13	0,8685	16083	0,8178	15143	0,6952	12874	0,9959	18441
14	1,0000	18518	0,8902	16484	0,9054	16767	0,7226	13382
15	1,0000	18518	0,8769	16238	1,0000	18518	0,9281	17186
16	0,9720	18000	0,9480	17555	1,0000	18518	0,9944	18414
17	0,8747	16198	0,7656	14177	0,6588	12200	0,9354	17321
18	0,9305	17230	0,9418	17441	0,9086	16826	0,4658	8625
19	0,9996	18511	0,8272	15318	1,0000	18518	0,9871	18278
20	0,9136	16917	0,6914	12803	0,9298	17217	0,8999	16665
21			0,7951	14723	0,8173	15134	1,0000	18518
22			1,0000	18518				
23			0,9419	17441				
24			0,9979	18478				
25			0,9844	18229				
26			0,9408	17422				

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata

Sichtfeld	Tier 9		Tier 10		Tier 11		Tier 12	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,8359	15479	0,8344	15452	0,8795	16286	0,9905	18341
2	0,9863	18263	0,9969	18461	0,9376	17362	1,0000	18518
3	0,9171	16982	0,8850	16388	0,1110	2055	0,9861	18259
4	0,9585	17748	0,9859	18257	0,8151	15094	0,6092	11281
5	0,3966	7344	0,8119	15035	0,6693	12395	0,9723	18004
6	0,9536	17658	0,6310	11685	1,0000	18518	0,9218	17069
7	0,7707	14271	0,9747	18049	1,0000	18518	0,8098	14995
8	1,0000	18518	0,6642	12300	0,8414	15581	1,0000	18518
9	1,0000	18518	0,7427	13752	0,8942	16559	0,3729	6906
10	1,0000	18518	0,9302	17226	0,7733	14319	0,8956	16584
11	0,9506	17603	0,9651	17871	0,8819	16331	0,9978	18476
12	0,5148	9533	0,9461	17520	1,0000	18518	0,2487	4605
13	0,6757	12512	0,9790	18129	1,0000	18518	1,0000	18518
14	0,8705	16120	0,9202	17040	0,4461	8260	0,7166	13269
15	0,9979	18480	0,9688	17941	0,9502	17595	0,8501	15741
16	0,8148	15088	1,0000	18518	1,0000	18518	0,6681	12371
17	0,9682	17930	0,6551	12130	0,2519	4665	1,0000	18518
18	0,9963	18449	0,9959	18442	0,9332	17280	0,9826	18195
19	0,9432	17465	0,7729	14313	0,7861	14557	0,8241	15260
20	0,9656	17880	1,0000	18518	0,4508	8349	0,9613	17802
21	0,8892	16465	1,0000	18518	0,9994	18507		
22			0,9904	18341	1,0000	18518		
23			0,9990	18499	0,9446	17492		
24			0,9912	18354				

Zellvolumen (inkl. Aus	sführungsgänge) in den	histologischen Schnitten	der gesunden Prostata
------------------------	------------------------	--------------------------	-----------------------

Sichtfeld	Tier 13		Tier 14		Tier 15		Tier 16	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,8359	15478	0,9353	17320	0,9657	17883	0,7917	14660
2	1,0000	18518	0,9815	18175	1,0000	18518	0,9279	17183
3	1,0000	18518	0,8834	16358	0,7816	14474	0,6571	12167
4	1,0000	18518	0,8330	15425	0,6463	11969	0,9931	18390
5	0,9951	18427	0,9351	17316	0,4691	8686	0,5917	10958
6	0,8498	15735	0,8773	16245	0,9659	17887	0,5966	11048
7	0,8546	15825	0,9004	16674	1,0000	18518	0,9081	16817
8	0,9890	18314	0,8791	16280	0,9525	17639	1,0000	18518
9	1,0000	18518	0,9995	18509	0,7811	14465	0,9967	18457
10	0,3590	6648	0,9386	17380	0,9897	18327	0,6412	11874
11	1,0000	18518	0,9130	16907	0,9936	18399	1,0000	18518
12	0,9961	18446	0,5720	10592	1,0000	18518	0,4808	8903
13	0,9740	18036	0,6430	11908	0,9606	17788	0,9737	18032
14	0,9963	18449	0,9251	17130	0,9961	18446	0,4315	7991
15	0,9995	18509	0,1459	2701	0,9630	17832	0,4605	8528
16	0,9838	18218	0,9703	17967	0,9905	18341	0,8538	15811
17	0,8021	14853	0,9104	16858	0,9978	18478	0,9574	17728
18	1,0000	18518	0,8233	15246	0,9680	17925	0,9564	17710
19	0,9627	17826	0,6603	12227	0,9561	17704	0,9017	16697
20	0,9540	17665	0,9141	16927	0,8229	15238	0,9391	17390
21	0,9686	17936					1,0000	18518
22							1,0000	18518
23							0,9747	18050
24							0,8029	14868
25							0,9122	16892
26							0,9335	17287
27							0.8754	16211

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata
Sichtfeld	Tier 17	
	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,4513	8358
2	0,6215	11508
3	0,7627	14123
4	0,9765	18082
5	1,0000	18518
6	1,0000	18518
7	0,9421	17445
8	0,7785	14416
9	1,0000	18518
10	1,0000	18518
11	0,9751	18056
12	0,9682	17929
13	1,0000	18518
14	0,9948	18421
15	0,9167	16976
16	0,9501	17593
17	0,8170	15129
18	1,0000	18518
19	0,9884	18302
20	1,0000	18518
21	0,9845	18231

Zellvolumen (inkl. Ausführungsgänge) in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata

Sichtfeld	Tier 1		Tier 2		Tier 3		Tier 4	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0269	499	0,0634	1175	0,0233	431	0,1103	2042
2	0,0705	1305	0,1063	1968	0,0250	463	0,1413	2617
3	0,0389	721	0,0794	1470	0,0076	142	0,1438	2662
4	0,0417	772	0,0488	903	0,0072	134	0,0649	1201
5	0,0626	1158	0,0549	1017	0,0134	248	0,0814	1507
6	0,0557	1031	0,1415	2621	0,0225	417	0,0593	1099
7	0,0382	707	0,1013	1876	0,0032	60	0,1495	2768
8	0,0311	576	0,0627	1160	0,0023	43	0,0465	861
9	0,0905	1676	0,0946	1752	0,0097	180	0,0193	358
10	0,0328	608	0,0899	1665	0,0139	257	0,0420	778
11	0,0308	570	0,0363	671	0,0131	242	0,1074	1989
12	0,0380	704	0,0668	1236	0,0208	385	0,0004	7
13	0,0673	1245	0,1906	3529	0,0404	748	0,0508	940
14	0,0199	369	0,0957	1771	0,0231	428	0,0665	1232
15	0,0181	335	0,1281	2372	0,0308	571	0,0339	628
16	0,0318	589	0,1372	2541	0,0162	299	0,0870	1612
17	0,0286	530	0,1318	2440	0,0187	347	0,1257	2328
18	0,0270	500	0,0293	542	0,0372	689	0,0174	323
19	0,0622	1151	0,1011	1871	0,0746	1382	0,0404	749
20	0,0371	688	0,0263	487	0,0227	421	0,0245	454
21					0,0159	295		
22					0,0220	408		

Sichtfeld	Tier 5		Tier 6		Tier 7		Tier 8	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,3299	6108	0,0195	362	0,0058	107	0,0043	79
2	0,2469	4573	0,0223	414	0,0005	9	0,0110	204
3	0,2400	4444	0,0125	232	0,0291	540	0,0151	279
4	0,0096	177	0,0159	294	0,0082	152	0,0058	107
5	0,1012	1874	0,0371	688	0,0113	209	0,0127	236
6	0,1393	2579	0,0147	272	0,0228	421	0,0093	173
7	0,1267	2346	0,0198	366	0,0075	139	0,0206	381
8	0,0457	847	0,0060	112	0,0274	508	0,0123	227
9	0,1092	2022	0,0137	254	0,0093	173	0,0085	158
10	0,1216	2252	0,0315	584	0,0440	816	0,0109	202
11	0,0770	1426	0,0099	183	0,0286	529	0,0214	395
12	0,1586	2937	0,0292	542	0,0156	289	0,0117	217
13	0,2463	4561	0,0214	397	0,0121	224	0,0132	245
14	0,0986	1827	0,0097	180	0,0146	269	0,0145	269
15	0,0713	1321	0,0132	244	0,0121	224	0,0131	243
16	0,0918	1699	0,0155	287	0,0069	127	0,0170	314
17	0,0781	1446	0,0346	641	0,0143	265	0,0294	544
18	0,0720	1334	0,0232	430	0,0100	186	0,0239	442
19	0,0172	319	0,0288	534	0,0057	105	0,0249	461
20	0,0337	624	0,0468	867	0,0100	185	0,0269	498

Sichtfeld	Tier 9		Tier 10		Tier 11		Tier 12	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0111	205	0,0625	1158	0,0235	435	0,0098	181
2	0,1693	3135	0,0625	1157	0,0130	240	0,0174	322
3	0,0500	926	0,0787	1457	0,0237	438	0,0294	544
4	0,0709	1313	0,0881	1631	0,0175	324	0,0687	1273
5	0,0361	668	0,0418	774	0,0467	865	0,0139	256
6	0,0704	1304	0,0966	1790	0,0409	757	0,0105	194
7	0,0643	1190	0,0681	1261	0,0198	367	0,0153	284
8	0,0109	203	0,0390	721	0,0149	277	0,0576	1067
9	0,0673	1246	0,0299	554	0,0283	524	0,0169	314
10	0,0071	132	0,1630	3019	0,0862	1596	0,0528	979
11	0,1454	2692	0,0546	1012	0,0846	1566	0,0184	341
12	0,1212	2244	0,0411	761	0,0455	843	0,0383	709
13	0,1745	3231	0,0354	655	0,0924	1710	0,0160	297
14	0,0371	687	0,0339	628	0,0763	1413	0,0634	1174
15	0,1783	3303	0,0321	595	0,0335	620	0,0299	554
16	0,0590	1092	0,0191	353	0,0509	943	0,0112	208
17	0,0408	755	0,0579	1071	0,0326	604	0,0091	169
18	0,1085	2008	0,0500	926	0,0480	889	0,0499	924
19	0,1446	2678	0,1328	2459	0,0192	355	0,0522	967
20	0,0239	443	0,0097	180	0,0109	202	0,0224	415
21							0,0175	323

Sichtfeld	Tier 13		Tier 14		Tier 15		Tier 16	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0669	1238	0,0360	667	0,0179	331	0,0238	440
2	0,0533	988	0,0447	827	0,0290	537	0,0179	332
3	0,0710	1314	0,0696	1288	0,0503	931	0,0588	1088
4	0,0619	1146	0,0210	390	0,0239	443	0,1862	3449
5	0,0246	456	0,0169	312	0,0157	291	0,0865	1602
6	0,0314	582	0,0055	102	0,0313	579	0,1082	2004
7	0,0290	537	0,0429	794	0,0061	112	0,1257	2327
8	0,0158	293	0,0518	960	0,0036	66	0,1373	2543
9	0,1664	3081	0,0190	351	0,0326	603	0,1949	3609
10	0,1979	3666	0,0043	79	0,0234	432	0,3452	6391
11	0,0971	1798	0,0184	340	0,0105	195	0,1441	2669
12	0,1064	1971	0,0414	767	0,0099	184	0,1233	2282
13	0,1266	2345	0,0200	371	0,0524	970	0,0209	388
14	0,1132	2097	0,0985	1824	0,0353	654	0,0955	1768
15	0,1097	2032	0,0730	1351	0,0472	874	0,2035	3769
16	0,0863	1597	0,0531	984	0,0195	361	0,0819	1516
17	0,1027	1901	0,0529	980	0,0309	573	0,1048	1941
18	0,1031	1909	0,0390	722	0,0376	696	0,0406	752
19	0,1439	2665	0,0370	685	0,0141	262	0,1039	1924
20	0,1459	2701	0,0293	543	0,0261	484	0,1228	2274
21			0,0494	915	0,0354	656		
22					0,0183	339		
23					0,0158	292		
24					0,0170	314		

Sichtfeld	Tier 17	
	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0189	350
2	0,0207	382
3	0,0096	179
4	0,0100	186
5	0,0053	98
6	0,0229	425
7	0,0138	255
8	0,0108	199
9	0,1111	2058
10	0,0761	1409
11	0,0500	926
12	0,0262	484
13	0,0713	1320
14	0,0182	336
15	0,1186	2196
16	0,0653	1210
17	0,0216	400
18	0,0239	442
19	0,0192	356
20	0,0859	1592

Sichtfeld	Tier 1		Tier 2		Tier 3		Tier 4	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0437	809	0,1433	2653,07	0,0267	494	0,0980	1815
2	0,0172	319	0,0796	1474	0,0507	939	0,0803	1488
3	0,0125	232	0,0457	846	0,0105	195	0,0005	9
4	0,1136	2103	0,0845	1564	0,0280	518	0,2054	3803
5	0,0621	1150	0,0340	630	0,0046	85	0,0350	649
6	0,0231	427	0,0838	1551	0,0153	283	0,0703	1303
7	0,0482	893	0,0152	282	0,0138	255	0,0669	1239
8	0,0000	0	0,1378	2552	0,0004	8	0,0626	1159
9	0,0509	943	0,0922	1707	0,0046	86	0,1124	2081
10	0,0604	1118	0,0143	265	0,0214	396	0,1001	1853
11	0,0395	731	0,0764	1415	0,0379	702	0,0920	1704
12	0,0003	6	0,0037	69	0,0287	531	0,0002	3
13	0,0000	1	0,0042	78	0,0074	137	0,0784	1452
14	0,0287	532	0,0325	601	0,0155	287	0,0331	612
15	0,0338	626	0,0739	1369	0,0478	885	0,0000	0
16	0,0737	1364	0,0185	343	0,0007	13	0,0701	1298
17	0,0379	702	0,1038	1923	0,0001	1	0,0938	1738
18	0,0168	310	0,0000	0	0,0226	419	0,0545	1008
19	0,0037	69	0,1100	2037	0,0147	272	0,0415	769
20	0,0000	0	0,0778	1441	0,0138	256	0,0711	1317
21					0,0108	199		

Sichtfeld	Tier 5		Tier 6		Tier 7		Tier 8	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,1158	2145	0,0577	1069	0,0249	460	0,0418	774
2	0,1552	2874	0,0361	669	0,0889	1646	0,0050	93
3	0,0279	516	0,0169	313	0,0897	1661	0,0000	0
4	0,0000	0	0,0499	924	0,0289	535	0,0000	0
5	0,0811	1501	0,0480	888	0,0568	1052	0,0000	0
6	0,0529	980	0,0012	23	0,0285	527	0,0707	1310
7	0,0493	913	0,0251	465	0,0430	797	0,0601	1112
8	0,0859	1591	0,0329	608	0,0000	0	0,0300	555
9	0,0844	1564	0,0150	278	0,0135	250	0,0098	181
10	0,0535	991	0,0024	44	0,0340	629	0,0031	58
11	0,0438	811	0,0354	655	0,0209	387	0,0000	0
12	0,0846	1566	0,0607	1124	0,0607	1123	0,0097	180
13	0,1036	1918	0,0271	501	0,0381	705	0,0408	756
14	0,0426	790	0,0646	1196	0,0405	749	0,0611	1132
15	0,0784	1451	0,0492	911	0,0001	1	0,0578	1071
16	0,0549	1017	0,0486	900	0,0543	1005	0,0849	1573
17	0,0390	721	0,0248	459	0,0325	601	0,0911	1687
18	0,0232	429	0,0376	697	0,0044	81	0,0530	982
19	0,0736	1364	0,0343	636	0,0625	1157	0,0084	155
20	0,0173	321	0,0599	1109	0,1917	3549	0,0000	0

Sichtfeld	Tier 9		Tier 10		Tier 11		Tier 12	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0065	120	0,0210	389	0,0000	0	0,0234	433
2	0,0002	3	0,0007	13	0,0377	697	0,0334	619
3	0,0345	640	0,1144	2118	0,0901	1669	0,0000	0
4	0,0000	0	0,0159	294	0,0148	274	0,0627	1161
5	0,0395	731	0,0688	1274	0,0349	647	0,0536	993
6	0,0657	1216	0,0535	991	0,0038	70	0,0947	1753
7	0,0147	272	0,0579	1072	0,0929	1721	0,0037	68
8	0,0594	1100	0,0634	1175	0,0528	977	0,0000	0
9	0,0635	1176	0,0437	810	0,0750	1389	0,0400	741
10	0,0154	285	0,0187	346	0,0105	195	0,0043	79
11	0,0068	125	0,0413	764	0,0557	1032	0,0401	742
12	0,0428	793	0,0958	1774	0,0412	763	0,0208	386
13	0,0263	486	0,0000	0	0,0708	1311	0,0000	0
14	0,0000	0	0,0185	343	0,0324	600	0,1101	2038
15	0,0268	496	0,0174	322	0,0212	392	0,0043	79
16	0,0269	498	0,0000	0	0,1096	2029	0,0413	764
17	0,0200	371	0,0533	987	0,0676	1251	0,0253	468
18	0,0000	0	0,0000	0	0,0214	397	0,0000	0
19	0,0619	1147	0,0182	338	0,0205	379	0,0397	735
20	0,0290	537	0,0272	504	0,0511	946	0,0716	1326

Sichtfeld	Tier 13		Tier 14		Tier 15		Tier 16	
	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0354	656	0,0500	925	0,0000	0	0,0729	1350
2	0,0233	431	0,0000	0	0,1099	2035	0,1138	2108
3	0,0787	1457	0,0080	149	0,0121	224	0,0459	850
4	0,0185	343	0,0501	929	0,0222	411	0,0993	1839
5	0,0054	100	0,0181	335	0,0745	1380	0,0000	0
6	0,0402	745	0,0250	462	0,0238	440	0,0264	488
7	0,1018	1886	0,0748	1386	0,0138	256	0,0427	791
8	0,0000	0	0,0112	207	0,0563	1043	0,0399	739
9	0,0293	543	0,0461	854	0,0506	937	0,0369	683
10	0,0000	0	0,0076	140	0,0609	1128	0,0087	162
11	0,0000	0	0,0536	993	0,0631	1168	0,0061	113
12	0,0244	452	0,0532	985	0,0657	1217	0,0376	696
13	0,0068	126	0,0376	696	0,0283	523	0,0414	767
14	0,0206	382	0,1885	3490	0,0075	139	0,0145	268
15	0,0283	524	0,0190	351	0,0261	484	0,0532	986
16	0,0414	766	0,1084	2008	0,0740	1371	0,0522	967
17	0,0370	686	0,0000	0	0,0129	238	0,0214	396
18	0,0771	1428	0,0966	1788	0,0304	563	0,0547	1013
19	0,0000	0	0,0311	575	0,1153	2136	0,0218	404
20	0,0000	0	0,0294	545	0,0437	810	0,0540	999

Sichtfeld	Tier 17	
	relativ	absolut
[18517,6 µm²]	[1/100]	[µm²]
1	0,0778	1440
2	0,0321	595
3	0,0698	1292
4	0,0000	0
5	0,0169	313
6	0,0000	0
7	0,0376	697
8	0,0059	109
9	0,0000	0
10	0,0000	0
11	0,0000	0
12	0,0509	943
13	0,0455	843
14	0,0186	345
15	0,0145	269
16	0,0405	751
17	0,0000	0
18	0,0000	0
19	0,0113	209
20	0,0151	279

	Tier 1	Tier 2	Tier 3	Tier 4	Tier 5	Tier 6	Tier 7	Tier 8	Tier 9
Gefäße pro Sichtfeld	5	12	9	6	15	8	8	9	13
mittlere Gefäßgröße [µm ²]	29	24	29	25	23	31	21	22	18
MVD (Gefäße pro µm ²)	0,00029	0,00070	0,00051	0,00037	0,00086	0,00046	0,00044	0,00052	0,00071
ICD [µm]	58	38	44	52	34	46	48	44	38
(= mittl. interkap. Abstand)									
ICD + 20%	73	47	55	65	43	58	59	55	47
rel. Blutvolumen [1/100]	0,0084	0,0113	0,0145	0,0092	0,0131	0,0144	0,0091	0,0115	0,0126

Blutgefäße in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata

									-
	Tier 1	Tier 2	Tier 3	Tier 4	Tier 5	Tier 6	Tier 7	Tier 8	Tier 9
Gefäße pro Sichtfeld	1	0	0	0	0	0	0	0	0
mittlere Gefäßgröße [µm ²]	107	126	287	117	239	193	184	155	351
MVD (Gefäße pro µm ²)	0,00006	0,00004	0,00004	0,00004	0,00003	0,00005	0,00004	0,00005	0,00002
ICD [µm]	127	157	167	161	185	140	152	146	203
(= mittl. interkap. Abstand)									
ICD + 20%	159	196	208	201	231	175	190	183	254
rel. Blutvolumen [1/100]	0,0066	0,0051	0,0103	0,0045	0,0070	0,0099	0,0080	0,0072	0,0085

	Tier 10	Tier 11	Tier 12	Tier 13	Tier 14	Tier 15	Tier 16	Tier 17
Gefäße pro Sichtfeld	8	7	8	11	8	8	10	13
mittlere Gefäßgröße [µm ²]	23	26	19	40	19	25	17	14
MVD (Gefäße pro µm ²)	0,00048	0,00040	0,00044	0,00062	0,00043	0,00047	0,00057	0,00071
ICD [µm]	45	50	48	40	48	46	42	38
(= mittl. interkap. Abstand)								
ICD + 20%	57	62	60	50	60	57	52	47
rel. Blutvolumen [1/100]	0,0072	0,0103	0,0085	0,0190	0,0084	0,0118	0,0073	0,0101

Blutgefäße in den histologischen Schnitten der Tumoren

Blutgefäße in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata

	Tier 10	Tier 11	Tier 12	Tier 13	Tier 14	Tier 15	Tier 16	Tier 17
Gefäße pro Sichtfeld	0	0	0	0	0	0	0	0
mittlere Gefäßgröße [µm ²]	143	194	302	282	260	254	203	170
MVD (Gefäße pro µm ²)	0,00003	0,00003	0,00002	0,00003	0,00002	0,00004	0,00003	0,00003
ICD [µm]	176	188	230	183	231	169	171	183
(= mittl. interkap. Abstand)								
ICD + 20%	220	235	288	229	288	211	214	229
rel. Blutvolumen [1/100]	0,0046	0,0055	0,0057	0,0084	0,0049	0,0089	0,0069	0,0051

Sichtfeld	Tier 1	Tier 2	Tier 3	Tier 4	Tier 5	Tier 6	Tier 7	Tier 8	Tier 9
[18517,6 µm²]									
1	11	21	28	12	21	66	18	25	9
2	20	17	43	25	24	24	27	17	22
3	17	42	103	31	21	33	14	43	23
4	17	23	30	67	29	25	41	24	21
5	62	58	16	27	29	26	28	21	17
6	27	18	32	14	16	19	19	21	24
7	38	23	37	11	16	104	18	42	25
8	15	25	16	23	24	17	23	22	28
9	15	14	45	41	17	40	23	15	56
10	18	77	19	16	17	19	10	22	21
11	45	14	33	15	30	24	15	12	10
12	13	31	26	10	18	23	28	32	8
13	47	18	22	42	40	20	26	16	9
14	17	8	34	22	32	24	49	24	13
15	57	12	24	23	27	38	31	14	8
16	46	9	17	21	15	28	24	16	8
17	11	16	12	43	52	42	16	15	18
18	24	29	34	54	23	53	16	28	15
19	48	21	32	11	17	18	11	29	8
20	42	33	42	33	22	60	11	13	15
21	31		11		17	24	13		
22			12			25	19		
23							18		

mittlere Gefäßgröße pro Sichtfeld in den histologischen Schnitten der Tumoren [µm²]

Sichtfeld	Tier 10	Tier 11	Tier 12	Tier 13	Tier 14	Tier 15	Tier 16	Tier 17
[18517,6 µm²]								
1	13	43	46	17	18	38	28	15
2	17	27	18	30	30	12	17	10
3	61	13	17	24	21	8	9	14
4	15	48	10	14	20	35	13	6
5	26	16	29	10	23	49	14	13
6	10	54	15	18	13	21	14	13
7	23	21	38	22	13	33	15	11
8	13	28	47	16	62	33	20	10
9	18	46	26	23	15	36	11	9
10	15	23	20	37	12	25	15	15
11	22	16	11	20	11	57	9	12
12	21	47	15	34	20	16	31	10
13	17	22	20	47	13	10	25	21
14	16	27	27	79	25	15	11	28
15	11	24	7	140	20	25	33	26
16	12	33	17	81	15	38	16	17
17	39	24	14	30	17	11	11	26
18	16	23	21	51	15	28	17	9
19	57	12	25	67	20	18	20	13
20	14	26	36	97	45	25	21	9
21		15	9	42	9	24		
22						42		

mittlere Gefäßgröße pro Sichtfeld in den histologischen Schnitten der Tumoren [µm²]

Sichtfeld	Tier 1	Tier 2	Tier 3	Tier 4	Tier 5	Tier 6	Tier 7	Tier 8	Tier 9
[18517,6 µm ²]									
	129	434	40	25	0	0	31	384	0
2	61	0	625	151	544	102	158	0	194
3	41	0	45	0	296	380	0	310	623
4	75	72	0	0	33	339	0	0	0
5	185	4	0	122	0	0	197	156	76
6	0	90	0	173	0	0	99	0	0
7	74	119	0	0	0	107	0	0	0
8	15	86	424	1135	0	0	243	0	45
9	242	0	0	116	0	33	0	14	0
10	0	0	19	0	0	35	155	88	0
11	118	0	0	0	77	0	803	140	0
12	0	96	72	0	64	0	146	0	258
13	0	262	0	0	714	370	0	0	0
14	349	0	194	0	0	0	0	39	0
15	0	0	0	35	0	78	56	166	128
16	28	0	0	36	131	0	338	0	0
17	0	95	0	0	31	190	0	0	1088
18	0	0	0	0	94	45	121	283	127
19	48	132	0	25	0	0	0	111	0
20	30	0	0	96	221	301	0	0	0
21			255	116	0			197	
22			0	0	0			38	
23			804	11	0				
24			1486	24	0				
25				0					
26				0					
27				0					
28				29					

mittlere Gefäßgröße pro Sichtfeld in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata [µm²]

Sichtfeld	Tier 10	Tier 11	Tier 12	Tier 13	Tier 14	Tier 15	Tier 16	Tier 17
[18517,6 µm ²]								
1	80	176	0	20	0	0	0	13
2	188	0	1279	575	0	0	104	205
3	243	0	0	0	9	0	0	0
4	605	0	0	146	0	1013	0	159
5	0	0	0	0	545	0	191	0
6	43	17	0	89	0	0	0	362
7	0	0	0	0	0	0	0	0
8	148	0	182	0	0	326	699	17
9	0	0	289	41	326	78	42	0
10	0	0	81	591	0	180	0	0
11	0	880	0	0	167	0	134	266
12	29	0	0	151	86	0	67	0
13	0	101	0	38	0	0	0	0
14	0	114	166	1255	0	0	0	0
15	0	0	0	0	410	32	41	0
16	62	27	0	0	360	0	286	0
17	0	450	0	0	0	166	533	100
18	80	41	0	0	0	0	0	0
19	0	75	34	0	0	69	172	0
20	0	153	0	42	179	110	0	0
21		0			0		0	
22					0		0	
23					0		154	
24							33	
25							0	
26							241	
27							0	
28							0	
29							55	
30							0	

mittlere Gefäßgröße pro Sichtfeld in den histologischen Schnitten der gesunden Prostata [µm²]

11 DANKSAGUNG

Bei Frau Univ.-Prof. Dr. habil. J. Plendl und PD Dr. med. Dipl.-Phys. M. Taupitz möchte ich mich recht herzlich für die Überlassung des Themas dieser Dissertation bedanken.

Ebenfalls bedanke ich mich herzlich bei Herrn Univ.-Prof. Dr. habil. B. Hamm, der mir die Möglichkeit gegeben hat, die räumliche und technische Austattung am Institut für Radiologie der Charité – Universitätsmedizin Berlin zu nutzen.

PD Dr. med. D. Beyersdorff und Dr. rer. nat. L. Lüdemann sowie Dr. rer. nat. D. Prochnow und Dr. rer. nat. C. Warmuth danke ich für ihre fachliche Unterstützung und die stets interessanten Diskussionen im Rahmen der Prostata-Arbeitsgruppe, die wesentlich zum Gelingen dieser Arbeit beigetragen haben.

Mein ganz besonderer Dank gilt Herrn Dr. med. vet. J. Schnorr, der mich über den gesamten Zeitraum dieser Arbeit unterstützt hat und mich mit seiner freundlichen und kompetenten Art immer wieder motiviert hat, mit Spaß weiter zu forschen.

Ganz herzlich möchte ich mich auch bei Frau Dr. med. vet. H. Hünigen für ihre Unterstützung bei der Auswertung der histologischen Untersuchungen bedanken. Durch ihre immer wunderbar optimistische und freundliche Art, gepaart mit ihrer großen fachlichen Kompetenz, war es mir stets eine große Freude, die Auswertung der histologischen Präparate vorzunehmen.

Frau Dipl.-Stat. T. Schink danke ich für die freundliche und ausführliche statistische Beratung.

Meiner Frau Ines und meinen beiden Kindern Lasse und Lina danke ich, dass sie da sind und mir jeden Tag aufs Neue große Freude bereiten. Ines danke ich weiterhin ganz besonders für ihre Geduld, sich selbst spät abends noch meine Gedanken und Ausführungen über diese Arbeit anzuhören.

Zum Schluss möchte ich noch einen speziellen Dank an meine Eltern und meine Familie sowie an meine Freunde und Kollegen richten, die mir durch ihre Hilfe und immer wiederkehrenden Aufmunterungen hervorragend über Phasen geringerer Kreativität hinweggeholfen haben.

12 SELBSTSTÄNDIGKEITSERKLÄRUNG

Hiermit bestätige ich, dass ich die vorliegende Arbeit selbstständig angefertigt habe. Ich versichere, dass ich ausschließlich die angegebenen Quellen und Hilfen in Anspruch genommen habe.

Ole Gemeinhardt

Berlin, den 18.03.2008