Entwicklung und Anwendung eines Beatmungssystems zur Untersuchung der Lungenfeinstruktur mittels He-3-Magnetresonanztomographie

Dissertation zur Erlangung des Grades "Doktor der Naturwissenschaften" am Fachbereich Physik der Johannes Gutenberg-Universität in Mainz

> Daniel Rudersdorf geboren in Hadamar

> Mainz, den 9. Juli 2010

Tag der mündlichen Prüfung: 13. Januar 2011

D77

Inhaltsverzeichnis

1	Ein	Einleitung		
2	Ber	eitstellung von hp Helium-3	5	
	2.1	Der optische Pumpprozess	5	
		2.1.1 Spinaustausch-Pumpen (SEOP)	5	
		2.1.2 Metastabiles optisches Pumpen (MEOP)	7	
	2.2	Der Polarisator	9	
	2.3	Kernspin-Relaxationsprozesse	11	
		2.3.1 Wandrelaxation	11	
		2.3.2 Relaxation durch Magnetfeldgradienten	11	
		2.3.3 Dipolare Relaxation	12	
		2.3.4 Relaxation durch Sauerstoff	13	
	2.4	Langzeitspeicherung und Transport von hp 3 He	13	
3 Lungenphysiologische Grundlagen		genphysiologische Grundlagen	15	
	3.1	Funktion und Morphologie der Lunge	15	
	3.2	Lungenfunktionsparameter	18	
	3.3	Die chronisch-obstruktive Lungenerkrankung (COPD)	21	
	3.4	Induzierung eines Lungenemphysems in der Tierlunge	22	
4 Die		Applikation von ³ He	24	
	4.1	Motivation	24	
	4.2	Anforderungen an einen ³ He- Applikator \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots	25	
		4.2.1 Atemphysiologische Anforderungen	25	
		4.2.2 Technische Anforderungen	27	
	4.3	Applikatorentwurf	28	
	4.4	Funktionsbeschreibung der Apparatur	30	
		4.4.1 Beatmung des Tieres	30	
		4.4.2 Applikation von ³ He \ldots	32	
		4.4.3 Füllen des Zwischenspeichers	33	
		4.4.4 Spülen und Evakuieren der ³ He-führenden Leitungen mit Stickstoff	33	
	4.5	Das Applikator-Steuerprogramm	33	
		4.5.1 Das volumengesteuerte Beatmungsprogramm	35	
		4.5.2 Die zeitgesteuerte Beatmung	37	

4.6 Die Hardwarekomponenten			. 37	
		4.6.1	Die ³ He-Transferleitung	. 38
		4.6.2	Der ³ He-Zwischenspeicher	. 39
		4.6.3	Der ³ He-Vorratsspeicher	. 40
		4.6.4	Bestimmung der Polarisationsverluste am Applikator	. 48
5	Die	Magn	etresonanztomographie (MRT)	53
	5.1	Physik	alische Grundlagen der MRT	. 54
		5.1.1	Kernspin und Magnetisierung	. 54
		5.1.2	Induktion des Kernspinresonanzsignal	. 58
		5.1.3	Aufbau und Abnahme der Transversalmagnetisierung: Anregungs-	
			und Relaxationsprozesse	. 60
	5.2	Bildge	bungssequenzen	. 63
		5.2.1	Ortskodierung und Bildrekonstruktion	. 63
		5.2.2	Die Schichtselektion	. 65
		5.2.3	Die 2d-Gradientenecho-Sequenz	. 68
		5.2.4	Die 2d-Radialsequenzen (COMSPIRA)	. 71
		5.2.5	Die Abbildung der Lunge mittels ³ He-MRT	. 74
	5.3	Diffusi	ionsgewichtete Bildgebung	. 75
		5.3.1	Grundlagen der Diffusion	. 75
		5.3.2	Grundlagen der Diffusionsmessung mittels NMR	. 77
	5.4	Vortei	le der Niederfeld-MRT	. 84
		5.4.1	Der Einfluss des Führungsfeldes auf die NMR-Signalqualität	. 84
		5.4.2	In-vivo MRT-Aufnahmen im Hoch-und Niederfeld	. 88
6	In-V	Vivo U	ntersuchungen der Lunge im Niederfeld	91
	6.1	Exper	imenteller Aufbau und Tierpräparation	. 91
		6.1.1	Der Versuchsaufbau am Niederfeldtomographen	. 91
		6.1.2	Die Tierpräparation	. 92
		6.1.3	Tierbeatmung und ³ He-Applikation	. 93
	6.2	Morph	ologische Aufnahmen	. 94
	6.3	Bestin	nmung des ³ He-Diffusionskoeffizienten in der Lunge	. 96
		6.3.1	Reproduzierbarkeit der ADC-Messung	. 98
		6.3.2	Abhängigkeit des ADC vom Atemdruck	. 101
		6.3.3	Bestimmung des ADC nach einer Elastase-induzierten Emphysembil-	
			dung	. 101
7	Zus	ammer	nfassung	113
\mathbf{A}	Erg	änzung	gen zum Applikatorsystem	115
	A.1	Die A	pplikatorsoftware	. 115
		A.1.1	Die Benutzeroberfläche für die volumengesteuerte Beatmung	. 115
		A.1.2	Die Benutzeroberfläche für das zeitgesteuerte Beatmungsprogramm.	. 116
		A.1.3	Ergänzungen zur Applikator-Hardware	. 118

Abbildungsverzeichnis

2.1	Spinaustauschpumpen (SEOP)	6
2.2	Metastabiles optisches Pumpem (MEOP)	7
2.3	Schematische Darstellung des Polarisators	9
2.4	Sphärische Transportzelle aus Aluminomsilikatglas GE180	14
3.1	Darstellung der Lunge einer Laborratte	16
3.2	Skizze eines respiratorische Abschnitts	17
3.3	Einfaches mechanisches Lungenmodell	19
3.4	Schematische Darstellung eines Lungenemphysems	21
3.5	Histologische Schnitte zweier Rattenlungen	23
4.1	Entwurf des Applikators	28
4.2	Aufbau des Applikators an einem Hochfeldtomographen	31
4.3	Schaltplan des Applikators	32
4.4	Aufbau des Applikator-Steuerprogramms	34
4.5	Der ³ He-Zwischenspeicher im Querschnitt $\ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots \ldots$	41
4.6	Magnetfeldverlauf und Relaxationszeiten an einem Hochfeldtomographen	42
4.7	Schematische Darstellung der μ -Metall-Abschirmbox	43
4.8	Abschirmwirkung eines Metallzylinders mit hoher Permeabilität μ	44
4.9	Position der μ -Metall-Abschirmbox am Tomographen	46
4.10	Magnetfeld- und Gradientenverlauf in der μ -Metall-Abschirmbox	47
5.1	Energetische Aufspaltung der $ \frac{1}{2}, +\frac{1}{2}\rangle$ und $ \frac{1}{2}, -\frac{1}{2}\rangle$ Kernspin-Zustände bei	
	³ He in einem magnetischen Feld B (Zeeman-Aufspaltung) $\ldots \ldots \ldots$	56
5.2	Free Induction Decay (FID)	58
5.3	Auslenkung des Magnetisierungsverktors \vec{M} durch ein rotierendes $\vec{B_1}$ -Feld .	62
5.4	Karthesisches Gitter	65
5.5	Illustration der Schichtselektion	66
5.6	Sinc-Anregungsimpuls	67
5.7	2d-Gradientenecho-Sequenz	69
5.8	Abtastung des k-Raums bei einer 2d-Gradientenecho-Sequenz	70
5.9	Ablauf einer Radialsequenz	72
5.10	Interpolation der Funktionswerte auf ein karthesisches Gitter	73
5.11	Diffusionskoeffizient einer ³ He- SF_6 -Gasmischung	76
5.12	Bipolarer Diffusionsgradient G_D mit Rechteck-Profil	78

5.13	Grundlagen der NMR-Diffusionsmessung
5.14	Die COMSPIRA-Sequenz mit Diffusionsgradienten
5.15	Bipolarer Diffusionsgradient mit Sinus-Profil
5.16	Die Interleaved-Aufnahmetechnik
5.17	Messung des Diffusionskoeffizienten einer he-Gasmischung
5.18	Einfluss von Permeabilitätssprüngen auf das B-Feld
5.19	In-vivo Aufnahmen zweier Rattenlungen bei 4,7 T und 0,47 T
5.20	ADC-Aufnahmen bei 4,7 T und 0,47 T
5.21	Bestimmung des SNR in Magnitudenaufnahmen 90
6.1	Der experimentelle Aufbau
6.2	Versuchsanordnung am Niederfeldtomographen
6.3	Verlauf der Atemdruckkurven
6.4	Morphologische Aufnahme einer Lunge
6.5	Lungenventilation vor und nach einer Metacholingabe
6.6	Der ADC in Abhängigkeit vom Atemdruck
6.7	Diffusionsgewichtete Aufnahmen und ADC-Karten
6.8	Der ³ He-Diffusionskoeffizient in Abhängigkeit von der Anzahl der ³ He-
	Atemzyklen
6.9	$^{3}\mathrm{He}\text{-Diffusionskoeffizient}$ in einer Mischung mit zwei weiteren Gasen $~\ldots~\ldots~109$
A.1	Benutzeroberfläche für die volumengesteuerte Beatmung
A.2	Benutzeroberfläche für die zeitgesteuerte Beatmung
A.3	Pneumatisches Kunststoff-Sperrventil
A.4	Der Atemventilblock

Tabellenverzeichnis

3.1	Lungengrößen bei Mensch und Laborratte
3.2	Lungenparameterwerte
4.1	⁴ He-Fluss durch die Kunststoff-Kapillarschläuche
4.2	Relaxationszeiten unterschiedlicher Kapillarschlauchmaterialien 40
5.1	Kernspinquantenzahl I und gyromagnetisches Verhältnis γ
6.1	Reproduzierbarkeit der ADC-Messungen an gesunden Tieren 98
6.2	Reproduzierbarkeit der ADC-Messung
6.3	ADC-Ergebnisse der Kontroll-und Elastasegruppe
6.4	ADC-Messung mit einer ³ He- SF_6 -Gasmischung
6.5	Abhängigkeit des gemessenen ADC von der Anzahl der Lungenspülungen vor
	der ADC-Messung
A.1	Schaltzeiten des Sperrventils

Für Benjamin und Johann

Kapitel 1

Einleitung

Eine neue und vielversprechende in-vivo Untersuchungsmethode der Lunge ist die ³He-Magnetresonanztomographie (³He-MRT) mit hyperpolarisiertem (hp) ³He. Seit den 1980er Jahren hat sich die Magnetresonanztomographie zu einem Standardverfahren in der klinischen Radiologie etabliert. Aufgrund der niedrigen Protonendichte in der Lunge und dem damit verbundenen schwachen Nutzsignal ist die konventionelle MRT in der Lungenbildgebung nur beschränkt einsetzbar. Mit der Verwendung eines hyperpolarisierten Gases wurden erstmals Mitte der 1990er die gasgefüllten Bereiche der Lunge mittels MRT dargestellt - zunächst mit hyperpolarisiertem ${}^{129}Xe$ [Alb94] und dann mit hyperpolarisiertem 3 He [Kau96]. Am Institut für Physik der Universität Mainz gelang es, große Mengen an hyperpolarisiertem ³He bereitzustellen, das zwar ursprünglich nur für die physikalische Grundlagenforschung vorgesehen war, aber nun auch für die ³He-MRT zur Verfügung stand ([Sur97], [Ebe00]). Seitdem entwickelten sich rund um die ³He-MRT eine Vielzahl unterschiedlicher neuer Diagnoseverfahren, mit welchen der Gesundheitszustand der Lungen bewertet werden kann. Wurde anfangs zunächst die Lungenventilation betrachtet, so wurde in [Ebe99]und [Den00] erstmals eine Methode zur Messung des Sauerstoffpartialdrucks beschrieben. Ein weiteres Messverfahren zur Charakterisierung des Gesundheitszustandes der Lunge ist die Messung des ³He-Diffusionskoeffizienten in der Lunge, von dessen Zahlenwert auf die Größe des Alveolardurchmessers geschlossen werden kann.

³He ist ein ungiftiges, chemisch inertes, nicht radioaktives Isotop des Edelgases Helium. Aufgrund seiner toxikologischen Unbedenklichkeit verwundert es nicht, dass es bereits frühzeitig an Probanten und Patienten zum Einsatz kam. Die ³He-Applikation geschah dort anfangs über einfache Kunststoffbeutel, in die zuvor hyperpolarisiertes ³He und eventuell Stickstoff zum Strecken der Gasmischung eingefüllt wurde. Auf Zuruf inhalierten Patienten oder Probanten das Gas aus dem Beutel, und die MRT-Aufnahme wurde durchgeführt. Ein eigenes ³He-Applikationssystem war zunächst nicht zwingend erforderlich. Erst in [Lau97] wurde ein geeignetes Beatmungssystem zur Verfügung gestellt, das den Anforderungen für den Einsatz im magnetischen Hochfeld genügt und für den Kontakt mit hp ³He geeignet ist.

In der medizinischen und der pharmakologischen Forschung wurden und werden Tiere als lebendige Modelle stellvertretend für den Menschen herangezogen, um Erkenntnisse zu gewinnen, die am Original aus vielerlei Gründen nicht zu gewinnen sind. Das gilt ausnahmslos auch für die Erforschung der Lunge, ihren Erkrankungen und deren Heilung. Ein sehr etabliertes Untersuchungstier ist die Ratte *(rattus norvegicus)*. Um auch in diesem wichtigen Forschungsbereich die ³He-MRT mit ihrem großen diagnostischen Potential zum Einsatz zu bringen, ist zunächst ein geeignetes ³He-Applikationssystem erforderlich, das zudem das narkotisierte Tier während der Untersuchungen beatmet.

MRT-taugliche Beatmungssysteme für Ratten sind standardmäßig kommerziell erhältlich. Diese Systeme sind für eine Applikation von hp ³He nicht geeignet, da das hp ³He bei der Applikation rasch depolarisieren würde. Zudem verfügen sie über keinen Langzeitspeicher, in dem das hp³He für die Dauer der Messreihe polarisationserhaltend gelagert werden kann. In [Hed00] und [Rig05] werden zwei Beatmungssysteme vorgestellt, die eigens für die Applikation von ³He an Ratten entwickelt wurden. Beiden Beatmungssystemen liegt ein ähnliches Konzept zu Grunde: Aus einem Reservoir - ein Kunststoffbeutel mit einem Volumen von rund einem halben Liter - wird ³He über eine feine Kapillarleitung zum Tier in den Tomographen geleitet. Möglichst nahe am Tier im Tomographen befinden sich pneumatisch gesteuerte Miniaturventile, die zwischen dem Zustrom von Luft und ³He in die Tierlunge und dem Abstrom der Ausatemgase aus der Tierlunge schalten. Die Applikationseinheit wird von einem Rechner gesteuert, der sich außerhalb des Tomographenraumes und außerhalb des magnetischen Hochfeldes befindet. Das ³He-Reservoir lagert im magnetischen Streufeld des Kernspintomographen. Aufgrund der Inhomogenität des Streufeldes sowie der nur unzureichenden polarisationserhaltenden Eigenschaft des Kunststoffbeutels depolarisiert das hp ³He relativ zügig mit der Konsequenz, dass die ³He-Polarisation und damit die NMR-Signalstärke signifikant abnimmt. Hp³He mit einem hohen Kernspinpolarisationsgrad muss wieder produziert und vor Ort zur Verfügung gestellt werden. Insbesondere dann, wenn vor Ort kein ³He-Polarisator zur Verfügung steht, und das hp ³He über mehrere hundert Kilometer mit dem Auto oder auf dem Luftweg [Wil02] herantransportiert werden muss, ist eine solche einfache Lagerung äußerst ineffektiv.

Im Rahmen der vorliegenden Dissertation wird eine neue verbesserte ³He-Applikationseinheit für Ratten vorgestellt. Der grundlegende Unterschied zu den vorher erwähnten ³He-Applikationssystemen besteht darin, dass das System eine polarisatioserhaltende Langzeitlagerung des ³He am Einsatzort ermöglicht. Dieser Langzeitspeicher ist in das Beatmungsssystem integriert und die ³He-Applikation aus dem Langzeitspeicher heraus vollständig automatisiert.

Zur Einführung in die Gesamtthematik werden zuvor in Kapitel 2 die physikalischen Grundlagen der Produktion und Speicherung von hp ³He beschrieben. Es erfolgt in Kapitel 3 eine Darstellung der Lungenphysiologie der Ratten, für die das Beatmungssystem konzipiert wurde. Im Kapitel 4 wird das neu entwickelte ³He-Applikationssystem vorgestellt. Das zentrale Alleinstellungsmerkmal dieses Systems ist der integrierte ³He-Langzeitspeicher, auf den detaillierter eingegangen wird. Erstmals wurden die Polarisationsverluste bei der ³He-Applikation experimentell bestimmt und dokumentiert.

Die Grundlagen der ³He-MRT sowie der diffusionsgewichteten Bildgebung werden in Kapitel 5 erläutert. An ausgewählten in-vivo Untersuchungen im Kapitel 6 kommt das Applikationssystem bei der Untersuchung der Lungenfeinstruktur mittels diffusionsgewichteter ³He-MRT zum Einsatz. Das vorgestellte Messverfahren zeigt eine ausgesprochen hohe Reproduzierbarkeit. Ferner wird erstmals ein neues Verfahren vorgestellt und auch erfolgreich erprobt, welches den experimentell ermittelten ³He-Diffusionkoeffizienten in der Lunge unabhängig von der Konzentration der Atemluft in der Lunge macht und damit den systematischen Fehler signifikant reduziert. Schließlich werden in einer Versuchsreihe mit dem Verfahren gesunde Tiere und Tiere mit einem Lungenemphysem gegenübergestellt.

Kapitel 2

Bereitstellung von hyperpolarisiertem ³He -Physikalische Grundlagen

In diesem Kapitel möchte ich auf die Bereitstellung des hyperpolarisierten ³He eingehen. Ein Schwerpunkt liegt dabei auf der Produktion des hyperpolarisierten ³He sowie auf dessen Transport vom Produktionsort zum Ort der medizinischen Anwendung. Das Kapitel beginnt mit einer Beschreibung der grundlegenden physikalischen Prozesse, insbesondere mit einer Darstellung des metastabilen optischen Pumpprozesses (MEOP), denn mit diesem Verfahren wurde das im Rahmen dieser Dissertation verwendete hp-³He erzeugt.

2.1 Der optische Pumpprozess

Zum Erreichen hoher Kernspinpolarisationen von ³He sind derzeit zwei Verfahren im Einsatz, die auf dem optischen Pumpen durch resonante Absorption von Laserlicht basieren. Beide Methoden beruhen auf dem Drehimpulsübertrag absorbierter Photonen auf das angeregte Valenzelektron, der dann durch Hyperfeinwechselwirkung an den ³He-Kern weitergegeben wird. Da für die Anregung von Edelgasen keine kurzwelligen Laser zur Verfügung stehen, muss ein Umweg über ein intermediäres System gewählt werden. Als solches fungiert beim Spinaustausch-Pumpen (SEOP) ein Alkalidampf ([Bou60] [Wal97]), während beim metastabilen optischen Pumpen (MEOP) ³He-Atome im langlebigen Anregungszustand $2^{3}S_{1}$ die resonanten Photonen absorbieren [Col63]. In beiden Methoden wird zirkular polarisiertes Laserlicht eingesetzt, das entlang eines Magnetfeldes eingestrahlt wird.

2.1.1 Spinaustausch-Pumpen (SEOP)

Das zu polarisierende ³He befindet sich in einem Glasgefäß bei einer Temperatur von 100 °C bis 200 °C, einem Druck von mehreren bar zusammen mit gesättigtem Rb-Dampf (Dampfdruck $p \approx 0,1$ mbar) und 0,1bar Stickstoff. Durch Einstrahlen von resonantem zirkular polarisiertem Licht ($\lambda = 795 \ nm$) werden Übergänge aus dem ${}^{2}S_{1/2}$ in das ${}^{2}P_{1/2}$ -Niveau induziert



Abbildung 2.1: Spinaustauschpumpen (SEOP)

a) Schematische Darstellung der beim optischen Pumpen mit σ^+ -Licht beteiligten Energieniveaus des Rubidiums. b) Bei einem Stoß zwischen einem Rb und einem ³He-Atom können beide ihre Spinpolarisation über die Fermi-Kontakt-Wechselwirkung austauschen, wodurch die Kernspinpolarisation des ³He aufgebaut wird.

und damit ein Drehimpuls von \hbar in die Hülle des Alkaliatoms übertragen. Collisional Mixing sorgt zwar dafür, dass sich die Besetzungszahlen der oberen Zeeman-Niveaus während ihrer Lebensdauer wieder ausgleichen, doch da die Reemission gleichmäßig in die unteren Niveaus hinein geschieht, kommt es zu einer Populationsabnahme im $m_J = -\frac{1}{2}$ Niveau bei Einstrahlung von σ^+ -Licht (siehe Abbildung 2.1), aus dem heraus die Absorption stattfindet: Die Elektronenhülle des Rb-Atoms wird polarisiert. Der beigefügte Stickstoff fungiert als "Quenchgas". Er sorgt dafür, dass der Übgergang aus dem 5²P_{1/2}-Niveau in den Grundzustand strahlungslos erfolgt und verhindert dadurch die Emmission von σ^- -Licht, welches die Population des $m_J = +\frac{1}{2}$ -Zustands entvölkern würde.

Stoßen Rb und He-Atome zusammen, so kann es aufgrund der Kontaktwechselwirkung zum Übertrag des Elektronenspins eines im Grundzustand befindlichen Rb-Atoms auf den Kernspin eines ³He-Atoms kommen. Allerdings ist der Wirkungsquerschnitt für diesen Prozeß mit $\sigma = 10^{-24}$ cm² sehr gering, was den großen Nachteil dieses Verfahrens ausmacht. Bei einem Rb-Dampfdruck von 0, 1 mbar ergibt sich so für das ³He-Atom im Mittel ein Spinflip nur alle 5 Stunden [Eck92]. Durch diese langen Aufpolarisationszeiten ist das Verfahren sehr empfindlich für Depolarisationseffekte. ³He-Polarisatoren, die sich im klinischen Einsatz befinden, wie z.B. der Helium Polarizer von Amersham Health, Durham (USA), erreichen nur zwischen 20% und 30% und benötigen für 1,1 Liter etwa 24 h [Mor06]. Untersuchungen in den letzten Jahren haben gezeigt, dass die Verwendung eines Alkalidampfgemisches (z.B. Kali-um/Rubidium) anstelle von reinem Rubidiumdampf das Spinaustauschpumpen beträchtlich

2.1. DER OPTISCHE PUMPPROZESS

beschleunigen kann. Durch den Einsatz einer Kalium/Rubidium-Metalldampfmischung beim SEOP gelang es [Che07], ³He mit einem Polarisationsgrad von 75% bei einer Produktionsrate von 2, 4 bar \cdot liter pro Tag herzustellen. Basierend auf diesem Verfahren wird in [Her10] eine kommerzielle Polarisationseinheit angekündigt, die in der Lage sein wird, ³He mit einer Produktionsrate von 100 bar \cdot liter pro Tag bei einem Polarisationsgrad von etwa 65% zu erzeugen.

2.1.2 Metastabiles optisches Pumpen (MEOP)



Abbildung 2.2: Metastabiles optisches Pumpem (MEOP)

Illustration des optischen Pumpens von ³He über die Resonanzabsoption von Laserlicht und metastabile Austauschstöße.

Im Gegensatz zum SEOP kann das MEOP nur bei einem Druck um 1 mbar erfolgen. Ein mit ³He gefülltes Gefäß mit ca. 1 mbar Gasdruck befindet sich in einem schwachen homogenen Magnetfeld von etwa 1 mT. Eine schwache Gasentladung regt rund 1 ppm der ³He-Atome aus dem Grundzustand an, u.a. in den 2^3S_1 -Zustand, aus dem heraus der optische Pumpprozeß stattfindet. Dieser metastabile Zustand kann wegen des Interkombinationsverbotes zwischen Triplett und Singletzuständen und wegen des $\Delta L = 0$ -Verbotes nicht über einen Strahlungsprozeß in den Grundzustand zurückfallen. Seine Lebenszeit wird durch die Diffusionszeit der ³He-Atome zur Wand auf etwa 1 ms begrenzt. Aus dem metastabilen Niveau kann jetzt resonantes Laserlicht Übergänge in die $2^3P_{J=0,1,2}$ -Zustände induzieren (Abb. 2.2). Zwischen diesen Energieniveaus existieren insgesamt neun Hyperfeinlinien, die von C1 bis C9 durchnummeriert werden [Nac85]. Zum optischen Pumpen sind am besten die beiden Linien C8 und C9 mit einer Wellenlänge um $\lambda = 1083nm$ geeignet.

Das angelegte Magnetfeld führt zu einer leichten Aufspaltung der Hyperfeinzustände in Zeeman-Niveaus mit den Quantenzahlen m_F . Bei einer Rechtszirkularpolarisation des eingestrahlten Lichts (σ^+ -Licht) werden ausschließlich Übergänge mit $\Delta m_F = +1$ angeregt. Dabei überträgt sich der Drehimpuls des absorbierten Photons aufgrund der Drehimpulserhaltung auf das Atom. Während der Lebensdauer des 2^3P_0 -Zustandes kommt es zu Stößen der Atome im P-Niveau mit den Grundzustandsatomen, wobei bei den Atomen im P-Zustand Bahndrehimpuls in äußeren Drehimpuls übergehen kann und umgekehrt. Zudem liegt die kinetische Energie der Gasatome mit $\frac{1}{40}$ eV (das entspricht $6 \cdot 10^3 GHz$) um mehrere Größenordnungen über der Energieaufspaltung der 3P_J -Multipletts von 34,42 GHz, so dass es während der Lebensdauer der angeregten P-Niveaus zu einer Gleichbesetzung der 3P_J -Multipletts kommt. Diesen Prozeß bezeichnet man als *collisional mixing*. Die Abregung der gleichbesetzten P-Zustände erfolgt isotrop in sämtliche Zeeman-Niveaus der beiden 2^3S_1 -Hyperfeinzustände (F=1/2 und F=3/2). Somit wird bei der Reemission auch kein Netto-Drehimpuls auf die Atome übertragen. Zur Ausrichtung der Elektronenspins trägt nur der Anregungsprozeß bei.

Durch die Hyperfeinwechselwirkung im ${}^{3}S_{1}$ -Zustand sind Hüllen- und Kernspin eines 3 He-Atoms miteinander gekoppelt. Die charakteristische Zeitdauer dieser Wechselwirkung ist mit etwa 0,1 ns [Tim71] deutlich kürzer als die Lebensdauer des $2^{3}P_{0}$ -Zustandes mit 98 ns. Deshalb führt die An- und Abregung eines Atoms gleichzeitig zu einer Ausrichtung des Kernspins entlang der vom magnetischen Führungsfeld vorgegebenen Quantisierungsachse. Das entstandene kernspinpolarisierte Atom befindet sich zunächst noch im metastabilen Zustand. Während der sehr langen Lebensdauer des 2^3S_1 -Zustandes erfahren die Atome Stöße mit den Grundzustandsatomen. Der Wirkungsquerschnitt für solche Stöße ist sehr groß und liegt bei rund $10^{-14} \ cm^2$ [Eva69], wobei aber ein Teil zum Austausch der Anregungsenergien zwischen den beiden Stoßpartnern führt. Diese Art von Stößen nennt man metastabile Austauschstöße. Ihr Wirkungsquerschnitt beträgt $7, 6 \cdot 10^{-16} \ cm^2$ [Eck92]. Während eines solchen Stoßes bildet sich ein Molekül, das mit einer Lebensdauer von 1 ps besonders kurzlebig ist. Weil die Lebensdauer des Moleküls um zwei Größenordnungen kleiner ist als die Hyperfein-Wechselwirkung, kann die Orientierung des Kernspins durch den Stoß nicht verändert werden. Da sich die beteiligten Atome im S-Zustand (L=0) befinden, kann zudem kein Bahndrehimpuls in den äußeren Drehimpuls fließen. Bezeichnet man das angeregte Atom mit ${}^{3}He^{*}(m_{F})$, so lassen sich die dabei ablaufenden Reaktionen wie folgt darstellen:

$${}^{3}He*(m_{F}) + {}^{3}He(m_{F}' = -\frac{1}{2}) \rightleftharpoons {}^{3}He*(m_{F}-1) + {}^{3}He(m_{F}' = +\frac{1}{2}) \quad .$$
 (2.1)

Befinden sich - durch das optische Pumpen mit σ^+ -Licht - die metastabilen Atome vornehmlich in den Zeeman-Niveaus mit $m_F > 0$, so läuft die Reaktion dominant von links nach rechts ab, mit dem Resultat, dass der Spinflip der ³He-Grundzustandsatome von -1/2 nach +1/2 erfolgt und das Zeeman-Niveau $m_F = +1/2$ bevölkert wird.

Ist die metastabile Austauschrate größer als die optische Pumprate, so stellt sich in den Besetzungszahlen der m_F -Zeeman-Niveaus ein dynamisches Gleichgewicht ein, das auch

2.2. DER POLARISATOR

Spintemperatur-Gleichgewicht genannt wird. Dabei gilt:

$$\frac{n(m_F+1)}{n(m_F)} = x = \frac{1+P}{1-P}$$
(2.2)

wobei P der Polarisationsgrad der ³He-Kernspins ist. In Abb. 2.2 sind die relativen Besetzungszahlen für eine Polarisation von P=60 % wiedergegeben.

2.2 Der Polarisator



Abbildung 2.3: Schematische Darstellung des Polarisators

Basierend auf dem MEOP wurde in [Ebe00], [Sch98], [Has00] und zuletzt in [Sch04] ein Polarisator mit einer einstufigen Kompressionsstufe entwickelt und optimiert. Die Abbildung 2.3 zeigt den schematischen Aufbau dieses Polarisators mit seinen fünf wesentlichen Baugruppen:

• Das optische Pumpvolumen, das aus fünf zylinderförmigen Glaszellen besteht und in dem bei einem Druck von wenigen mbar der optische Pumpprozeß stattfindet.

- Zwei 15 Watt Faserlaser mit den dazugehörigen Linsen, Polarisatoren und optischen Verzögerungselementen, die zirkularpolarisiertes Licht in ausreichender Stärke und Qualität für den optischen Pumpprozess in den OPVs zur Verfügung stellen.
- Der Kompressor (V=15 Liter) und ein Zwischenspeicher (V = 4 Liter).
- Die ³He-Vorratsgefäße und Gasreinigungseinheiten.
- Eine Spulenkonfiguration, die innerhalb des Polarisators für ein homogenes Führungsfeld sorgt.

Das Herz der Anlage sind die fünf rund 2,4 m langen optischen Pumpvolumnia (OPV), in denen der optischen Pumpprozeß stattfindet. Um den Polarisationsprozess möglichst effektive durchzuführen, wurde das OPV in zwei gleich große Volumina OPV1 und OPV2 mit jeweils 15 l Volumen und einer Diffusionsperre dazwischen aufgeteilt. Diese Aufteilung ermöglicht ein fraktioniertes optisches Pumpen, bei dem das ³He insgesamt zweimal dem Laserlicht ausgesetzt wird, zunächst im OPV1 und anschließend im OPV2. Durch gleichzeitiges Öffnen der Ventile P20 und P1 strömt das hochpolarisierte ³He aus dem OPV2 in den Kompressor, vorpolarisiertes ³He aus dem OPV1 in das OPV2 und frisches, unpolarisiertes ³He aus dem Vorvolumen in das OPV1. In der OPV selbst werden bei einem Druck von rund 1 mbar unpolarisiertes Gas und zirkularpolarisiertes Licht der Wellenlänge $\lambda = 1083 \ nm$ zusammengebracht. Eine kontinuierliche brennende Gasentladung innerhalb der OPV sorgt dafür, dass sich 1 ppm der ³He-Atome im angeregten metastabilen $2^{3}S_{1}$ -Zustand befinden, aus dem heraus der optische Pumpprozeß stattfindet. Wegen der besonders großen Aktivierungsenergie von ³He (E > 19 eV) (He hat eine abgeschlossene K-Schale und ist ein inertes Edelgas) ist verstärkt darauf zu achten, dass sich keine Verunreinigungen wie z.B. N_2 , O_2 oder H_20 mit einem niedrigeren Ionisierungspotential in den OPVs befinden, da ansonsten die Metastabilendichte stark absinkt und die Effizienz des Pumpprozesses abnimmt. Darum wird das in den Vorratsbehältnissen gespeicherte und bereits hochreine ³He erneut durch ein Reinigungssystem (ein erhitzer Getter der Firma SAES) geleitet, bevor es die OPV erreicht. Um höchste Polarisationsgrade zu erreichen, muß neben einer hohen Gasreinheit auch für eine ausreichende Lichtleistung und eine hervorragende Strahlqualität gesorgt werden. Für die Lichtleistung sorgen zwei baugleiche Yb-Faserlaser der Firma IPG-Laser mit einer jeweiligen Maximalleistung von 15 W. Strahlteilerwürfel und $\lambda/4$ -Plättchen verteilen die Lichtleistung auf die fünf OPVs und erzeugen aus dem linear polarisierten Licht der Laser zirkular polarisiertes Licht hoher Güte. Ein Linsensystem schließlich weitet den Laserstrahl auf, damit die Lichtleistung optimal innerhalb der OPV verteilt wird und so Sättigungseffekte in der Lichtabsorption vermieden werden. Jeder Strahl wird am Ende der OPV an einem Spiegel reflektiert und durchläuft somit zweimal die OPV. Diese dichroitischen Spiegel sind jedoch für Licht der Wellenlänge 668 nm durchlässig, das u.a. als Fluoreszenzlicht in der Gasentladung entsteht und deren Zirkularpolarisationgrad proportional zur He-Polarisation ist [Sch04]. Ein optischer Polarisationsnachweis mißt den Grad der Zirkularpolarisation und bestimmt daraus die aktuelle ³He-Polarisation in der OPV [Big92], [Wol06].

Der Fluß des Gases durch den Polarisator und damit auch die Produktionsrate kann durch Variation der Zyklusdauer und des 3 He-Druckes in der OPV beeinflußt werden. Von diesen

2.3. KERNSPIN-RELAXATIONSPROZESSE

Größen ist auch die erreichte Endpolarisation abhängig. Sie werden den jeweiligen Anforderungen angepaßt.

Das vom Kompressor angesaugte polarisierte ³He wird zunächst in dem Zwischenspeicher verdichtet bis die gewünschte Gasmenge polarisiert ist, um von dort zum Schluß in den Kompressor zurück geleitet und in die Transportzelle (Target) auf einen Druck bis zu 10 bar komprimiert zu werden. Die gefüllte ³He-Zelle wird vom Polarisator abgeklemmt und in eine magnetische Dose gelegt, die während der Lagerung und des Transportes zum Verwendungsort für ein homogenes Führungsfeld sorgt.

2.3 Kernspin-Relaxationsprozesse

Der erreichte hohe Kernspinpolarisationsgrad bleibt aus vielerlei Gründen nicht erhalten, sondern er zerfällt nach und nach wieder in den thermischen Gleichgewichtszustand (Boltzmann-Polarisation). Die Abnahme erfolgt exponentiell mit der Zeitkonstanten T_1 , die man auch als longitunale Relaxation bezeichnet. Dabei gibt die Relaxationszeit T gerade die Zeit an, nach der die Polarisation genau auf den e-tel Teil des Ausgangswertes gesunken ist. Den Kehrwert $\Gamma = \frac{1}{T_1}$ nennt man *longitunale Relaxationsrate*. Liegen mehrere Relaxationsprozesse vor, dann addieren sich die Relaxationsraten der Einzelprozesse Γ_i zur Gesamtrelaxationsrate $\Gamma_{total} = \Gamma_1 + \cdots + \Gamma_n$. Im folgenden werden die für unsere Anwendung wichtigsten Relaxationseffekte dargestellt.

2.3.1 Wandrelaxation

Für den Transport und die Speicherung von hp ³He ist die Wand- oder Oberflächenrelaxation eine besonders wichtige Größe. Sie hängt i.A. entscheidend vom Material ab. Untersuchungen haben gezeigt, dass die Adsorption der ³He Atome an der Wand, die Diffusion in die Wand hinein und somit das Verhältnis aus Oberfläche zu Volumen diejenigen Parameter sind, die die Wandrelaxationsrate entscheidend bestimmen. Allgemein läßt sich die Relaxationsrate Γ_W durch

$$\frac{1}{T_{1,W}} = \Gamma_W = \frac{1}{\eta} \cdot \frac{O}{V}$$
(2.3)

ausdrücken. Dabei ist η ein materialspezifischer Relaxationskoeffizient, O die das Helium umschließende Oberfläche und V das umschlossene Volumen.

2.3.2 Relaxation durch Magnetfeldgradienten

Ein weiterer wichtiger Relaxationsprozess wird durch die Anwesenheit von Magnetfeldgradienten ausgelöst und hat die Zeitkonstante $T_{1,M}$. Um den Effekt zu verstehen, betrachtet man am Besten ein Ensemble von ³He-Atomen, die sich diffusiv in einem magnetischen Führungsfeld bewegen. Vom Ruhesystem des einzelnen Atoms aus gesehen erscheinen die Magnetfeldgradienten als ein zeitliches, in Amplitude und Richtung sich veränderndes Magnetfeld. Im Fourierspektrum können nun auch die Frequenzen auftreten, die gerade der Übergangsfrequenz zwischen den beiden Zeeman-Niveaus des Kernspins entsprechen (*Larmorfrequenz*) und magnetische Dipolübergänge induzieren. Es kommt zu Spinflips, die zu einer Verringerung der Polarisation führen. In [Sch65] wird die gradientenbedingte Relaxationsrate zu

$$\Gamma_M = \frac{1}{T_{1,M}} = D \cdot \frac{|\vec{\nabla}B_x| + |\vec{\nabla}B_y|}{B^2}$$
(2.4)

angegeben. Sie ist proportional zur ³He-Diffusionskonstante D und damit antiproportional zum Druck. Um relaxationsbedingte Verluste zu minimieren sollte darum das ³He bei einem möglichst hohen Druck gelagert werden. Bei einem relativen Gradienten von 0, 1% cm und einem Druck von 2,7 bar, wie er üblicherweise in der Speicherzellen beträgt, liegt die magnetfeldbedingte Relaxationszeit bei rund 160 h.

Mit der Gleichung 2.4 ist zwar eine Vorhersage der Relaxationszeiten möglich, aber i.A. tritt das Problem auf, dass in einem quasihomogenen magnetischen Führungsfeld die transversalen Magnetfeldkomponenten B_x und B_y nur durch eine äußerst präzise Ausrichtung der Magnetfeldsonde bestimmt werden können. In [Hie06] werden darum für den häufig auftretenden Fall von zylindersymmetrischen, quasihomogenen Magnetfeldern Näherungensformeln angegeben. Sie erlauben es, die Gradientenrelaxation nur aus der dominierenden Feldkomponente B_z bzw. des Feldbetrags B zu berechnen $(B_z \approx |\vec{B}| = B)$. Im Fall zylindersymmetrischer axialer Sattelpunktfelder (rotations- und spiegelsymmetrischen Spulenkonfigurationen wie z.B. ein Helmholtzfeld) ergibt sich

$$\frac{|\vec{\nabla}B_x| + |\vec{\nabla}B_y|}{B^2} \approx \left(\frac{\nabla \vec{B}_z}{B}\right)^2 \tag{2.5}$$

Bei zylindersymmetrischen Magnetfeldern mit konstantem Gradienten (Verlauf eines Dipolfeldes auf der Achse in großer Entfernung) gilt dagegen

$$\frac{|\vec{\nabla}B_x| + |\vec{\nabla}B_y|}{B^2} \approx \frac{1}{2 \cdot B^2} \left(\frac{\partial \vec{B}_z}{\partial z}\right)^2 \quad . \tag{2.6}$$

2.3.3 Dipolare Relaxation

Sie beschreibt die Relaxation aufgrund der gegenseitigen Beeinflussung der einzelnen ³He-Atome. Durch Stöße zweier ³He-Atome kommt es kurzzeitig zur Bildung eines ³He-³He-Moleküls und die Kernspins koppeln über die magnetische Dipol-Wechselwirkung miteinander, so dass ihre Ausrichtung verloren gehen kann. Die dipolare Relaxationsrate $\Gamma_D = \frac{1}{T_{1,D}}$ nimmt mit steigendem Druck zu und läßt sich bei einer Temperatur von 23 °C durch

$$\Gamma_D = \frac{1}{T_{1,D}} = \frac{1}{817} \cdot h^{-1} bar^{-1} \cdot p \tag{2.7}$$

abschätzen [New93].

2.3.4 Relaxation durch Sauerstoff

Beimischungen paramagnetischer Gase zu ³He wie z.B. atmosphärischer Sauerstoff können die Relaxationszeit deutlich verkürzen. Darum sind alle Behältnisse oder Leitungen, die ³He führen, frei von Sauerstoff zu halten und ggf. sorgfältig zu reinigen. In [Saa95] wird der Zusammenhang zwischen der Relaxationsrate und dem Sauerstoffpartialdruck bei Zimmertemperatur durch

$$\frac{1}{T_{1,O_2}} = \Gamma_{O_2} = 0,38 \cdot \frac{1}{s \cdot bar} \cdot p_{O_2}$$
(2.8)

beschrieben. Diesen zunächst unerwünschten Effekt hat man sich in [Den00a] zunutze gemacht. Durch Messungen der ³He-Polarisationsabnahme in der Lunge konnte auf den alveolaren Sauerstoffpartialdruck und so auch auf die Sauerstoffaufnahme in das alveolare Blut zurückgeschlossen werden.

2.4 Langzeitspeicherung und Transport von hp ³He

Für den Transport und für die Lagerung ist der zeitliche Verlauf der Polarisation im wesentlichen von den Relaxationseigenschaften der Zelle und der magnetischen Homogenität in den Transportdosen bestimmt. Wurde das ³He in der Anfangszeit nur wenige km vom Ort der Herstellung verwendet, so werden seit einigen Jahren ³He-Lieferungen innerhalb Europas, in die USA und nach Australien [Thi08] durchgeführt mit Transportzeiten von mehr als 32 Stunden. Es muß darum sichergestellt werden, dass auch innerhalb dieser Zeit die Polarisationsverluste, d.h. die Relaxationsprozesse, vernachlässigbar klein sind, damit vor Ort die Experimente an den Kernspintomographen unter optimalen Bedingungen ablaufen können.

Als Material für ³He-Transportzellen im medizinischen Bereich haben sich in den letzten Jahren unbeschichtete Aluminosilikatgläser wie beispielsweise GE180 und Supremax durchgesetzt. Bereits in [Gro96] konnte gezeigt werden, dass diese Materialien zum Erreichen hoher Relaxatioszeiten prinzipiell geeignet sind. Trotz stetiger schrittweiser Verbesserungen in den Relaxationszeiten [Wol00] blieb ein großes Problem aber weiterhin, dass die Ergebnisse kaum reproduzierbar waren und kein einziger Erklärungsversuch zu einer Methode führte, verläßlich Transportzellen mit großen Speicherzeiten hervorzubringen. Selbst bei ein und derselben Zelle schwankten oft die gemessene $T_{1,W}$ Zeit bis zu einer Größenordnung, ohne daß ein eindeutiger Grund zu finden war. In [Sch06a] konnte dieser Effekt mit ferromagnetischen Partikeln auf bzw. unterhalb der Glasoberfläche in Verbindung gebracht werden. Eine ausführliche Diskussion der Wandrelaxation von hyperpolarisiertem ³He findet sich in [Den06], [Sch06] und [Sch06a].

In der Abbildung 2.4 ist eine typische 1-Liter Transportzelle abgebildet. Das in diese Glaszellen abgefüllte Gas wird zum Transport in ein homogenes, transportables Magnetfeld gelegt, das von Permanentmagneten erzeugt wird. Eine doppelte Schicht μ -Metall homogenisiert den Feldverlauf und schützt zudem vor dem Durchgriff störender äußerer Magnetfelder [Gro00], [Sch04], [Hie06]. Mit diesem "Spinkoffer" lassen sich gleichzeitig bis zu drei sphärische Zellen mit einem jeweiligen Volumen von rund 1,2 Liter transportieren. Bei



Abbildung 2.4: Sphärische Transportzelle aus Aluminomsilikatglas GE180 Diese Zellen haben einen Durchmesser von 13 cm und ein Volumen zwischen 1,1 und 1,2 Litern.

einem Fülldruck der Zellen von 2,7 bar (abs.) erreicht man insgesamt eine T_1 -Zeit, die zwischen 100 h und 150 h liegt. Die Polarisationsverluste beim Ein-und Ausladen der Zellen aus dem "Spinkoffer" wurden in [Sch04] zwischen 1% und 2% abgeschätzt und sind damit vernachlässigbar gering. Die Polarisationsverluste P_V

$$P_V = 1 - e^{-\frac{t}{T_1}}$$

beim 18stündigen Transport (t=18h) einer mit 2,7 bar gefüllten ³He-Transportzelle liegen damit bei $P_V = 17\%$ für eine T₁-Zeit von 100 h und bei $P_V = 11\%$ für eine T₁-Zeit von 150 h.

Kapitel 3

Lungenphysiologische Grundlagen

3.1 Funktion und Morphologie der Lunge

Die Lunge erfüllt im Körper lebenswichtige Funktionen. Ihre zentrale Rolle ist der Gasaustausch zwischen der Umgebung und dem Blut. In der Lunge wird der Sauerstoff vom Blut aufgenommen und das Kohlendioxid wird an die Umgebung abgegeben. Die Ventilation und der Gasaustausch in der Lungen werden als "äußere Atmung" bezeichnet und der Verbrauch von Sauerstoff und die Bildung von Kohlendioxid im Stoffwechsel als "innere Atmung". Über das Herz-Kreislauf-System sind äußere und innere Atmung miteinander verknüpft. Die Lungenventilation erfolgt aktiv durch rhythmische Volumenänderung des Brustkorbs (Thorax), in dem die Lunge eingebettet ist und umfasst 2 Phasen: die Inspirationsphase (Einatmen) und die Exspirationsphase (Ausatmen). Während der Inspiration entsteht im Thorax ein Unterdruck, der vor allem durch die Kontraktion des Zwerchfells und durch die Weitung des Brustkorbs verursacht wird. Die Umgebungsluft strömt jetzt so lange über die Atemwege in die Lungen, bis ein Druckausgleich zwischen Außendruck und dem Druck in der Lunge herrscht. Auf dem Weg durch Nase, Mundhöhle, Pharynx (Rachen), Larynx (Kehlkopf), Luftröhre (Trachea) und Bronchien wird die Inspirationsluft gereinigt, angefeuchtet und erwärmt [Röm03], bevor sie die Alveolen (Lungenbläschen) erreicht. In den Alveolen findet der Gasaustausch zwischen Atemluft und dem Blut statt: Kohlendioxid geht aus dem Blut in die Atemluft über und Sauerstoff gelangt ins Blut. In der sich an die Inspiration anschließenden Exspiration wird durch eine Verkleinerung des Brustkorbs ein Überdruck in der Lunge aufgebaut. Das Lungenvolumen wird komprimiert und die verbrauchte, sauerstoffarme und kohlendioxidreiche Luft entweicht aus der Lunge.

Die Atemwege der Lunge teilen sich fortwährend. Ausgehend von der Trachea, die bei der Ratte ca. 3,3 cm lang ist und 0,3 cm x 0,15 cm im Querschnitt misst, bis zu den Alveolen verdoppelt sich die Anzahl der Luftwege mit jeder nachfolgenden Generation, wobei ihr Durchmesser kontinuierlich abnimmt [Lül03]. Während beim Menschen die Durchmesser der beiden Tochterbronchien und -bronchiolen in etwa gleich groß sind, weist die Lunge der Ratte eine monopodiale Verzweigungsstruktur auf, d.h. die Tochterbronchien oder Tochterbronchiolen besitzen deutlich unterschiedliche Durchmesser [Kri00]. Die Trachea und die Hauptbronchien besitzen hufeisenförmige Knorpelspangen, die in straffes Bindegewebe ein-



Abbildung 3.1: Darstellung der Lunge einer Laborratte

Dargestellt ist der Bronchialbaum der Lunge einer Laborratte. Während die menschliche Lunge aus zwei Lungenlappen besteht, ist die Lunge der Ratte aus insgesamt fünf Lungenlappen zusammengesetzt: ein großer linker Lungenlappen und vier (deutlich kleinere) rechte Lungenlappen [Kri00]. Die Abbildung ist [Heb76] entnommen.

gebunden sind und quer durch Muskulatur verbunden werden. In der Trachea und den Hauptbronchien befinden sich auch die reichlich vorhandenen seromukösen Drüsen. Die Knorpelspangen werden außerdem durch ein kollagenes Fasersystem der Länge nach zusammengehalten, das eine Längsausdehnung der Trachea erlaubt. Auf die Bronchien folgen die Bronchiolen, die im Unterschied zu den Bronchien kleiner im Durchmesser sind und keine Knorpeleinlagerungen aufweisen. Nach im Mittel 15 Bifurkationen folgen die ca. 2500 terminalen Bronchiolen (Bronchioli terminales). Diese Bronchiolen können schon vereinzelt in ihren Wänden Alveolen haben (Bronchioli respiratori). Um die Luftkonvektion aufrechtzuerhalten, müssen die Bronchien offen bleiben. Daher werden sie durch Knorpel versteift, bis schließlich in den Wänden der Bronchiolen die Knorpelelemente durch eine relativ dicke Schicht glatter Muskulatur ersetzt wird. Diese Muskulatur kann das Lumen der Bronchiolen stark verengen und damit den Atemwiderstand erheblich erhöhen, wie z.B. bei einem Asthmaanfall.

Das Atemsystem wird in zwei räumliche voneinander getrennte Bereiche eingeteilt [Kri00] [Lül03]:

3.1. FUNKTION UND MORPHOLOGIE DER LUNGE

- **Der konduktive Abschnitt:** Hier findet der Transport der Atemluft statt aber kein Gasaustausch. Dazu gehören die Nase, der Rachen, der Kehlkopf, die Luftröhre, die Bronchien und teilweise auch die Bronchiolen. Der konduktive Abschnitt endet am *Bronchiolus terminalis*.
- Der respiratorische Abschnitt: Hier findet der Gasaustausch zwischen dem Blut in den Kapillaren und der Atemluft statt. Das charakteristische Kennzeichen dieses Bereiches ist das Vorhandensein von Alveolen. Zum respiratorischen Abschnitt zählen die respiratorischen Bronchiolen und Alveolargänge (Ductus alveolares), die in die Alveolarsäcken (Sacculi alveolares) münden (Abbildung 3.2).



Abbildung 3.2: Skizze eines respiratorische Abschnitts

Die Abbildung zeigt den schematischen Aufbau des respiratorischen Abschnitts. Von rechts kommend zweigen die Anzini und teilweise auch einzelne Aveolen vom Bronchiolus respiratorius ab. Ein feines Kapillarnetz umgibt jede einzelne Alveole.

Alle diejenigen respiratorischen Abschnitte, die einem Bronchiolus terminalis entspringen, werden wegen ihres Aussehens auch Azinus (Traube) genannt. Sie können bis zu mehrere tausend Alveolen beinhalten. Jeder der etwa 2500 Bronchioli terminales wird im Mittel nach 15 Bifurkationen und etwa 5,1 cm erreicht [Kri00]. Daran schließt sich ein 0,15 cm langer Azinus an. Bei einer Totalkapazität der Lunge von rund 10 ml beträgt das Volumen aller konduktiven Abschnitte von der Trachea bis zum Bronchiolus terminalis insgesamt nur etwa 1,2 ml [Kri00], den Rest (8,2 ml) macht der respiratorische Abschnitt aus. Die respiratorischen Abschnitte haben damit den weitaus größeren Anteil am Lungenvolumen [Kri00]. Der Gasaustausch findet in den rund $3 \cdot 10^7$ Alveolen statt. Für die Atmung stellen alle

	Ratte	Mensch
Lungenvolumen	10 ml	5 Liter
Atemzugvolumen	$1,2 \mathrm{ml}$	0,5 Liter
Atemfrequenz	120 pro min	12 pro min
Alveolenanzahl	etwa 30 Millionen	etwa 30 Millionen
Alveolardurchmesser	$50~\mu{ m m}$	$250~\mu{ m m}$
Alveolarepithel	$0,5~\mu{ m m}$	$0,6\;\mu{ m m}$
Lungenfläche	$0,5~\mathrm{m}^2$	80 m^2
Verzweigungsmuster	monopod	dichotom
Sauerstoffaufnahme	24 ml/kg/min	4 ml/kg/min

Tabelle 3.1: Lungengrößen bei Mensch und Laborratte

Vergleichende Darstellung von Lungendimensionen von Mensch und Laborratte (entnommen aus [Kri00], [Ulm98], [Kri00]).

Alveolen zusammen eine Fläche von rund $0,5 \text{ m}^2$ zur Verfügung [Kri00]. Jede der zwischen 50 μm und 80 μm kleinen Alveolen wird von einem dichten Netz von Blutkapillaren umgeben. Das Blut und die Atemluft sind nur durch ein etwa $0,5 \mu m$ dünnes Epithel voneinander getrennt. In den Alveolen wird der Sauerstoff von den Erythrozyten (roten Blutkörperchen) des Bluts aufgenommen und das im Blut gelöste Kohlendioxid an die Atemluft abgegeben. Der Durchlässigkeitgrad des Alveolarepithels, das die Kapillaren und die Atemluft voneinander trennt, ist groß genug, um den Gasaustausch nicht zu beeinträchtigen. Der Motor des Gasaustausches ist das Partialdruckgefälle der beteiligten Gase Sauerstoff und Kohlendioxid zwischen Blut und Atemluft [Ulm98].

3.2 Lungenfunktionsparameter

Lungenfunktionsparameter dienen der Charakterisierung der Lungenfunktion und geben Hinweise auf mögliche Atemwegs- und Lungenerkrankungen. Lungenfunktionsparameter werden sowohl beim Tier als auch beim Menschen in Lungenfunktionstests ermittelt [Lip05] [Ulm98]. Unter dem Sammelbegriff Lungenfunktionstest fallen eine Reihe von Messverfahren wie beispielsweise die **Spirometrie** (Bestimmung der Lungenvolumina und expiratorischer Atemströme), **Ganzkörperplethysmographie** (Bestimmung von Lungenvolumina und Strömungswiderständen in den Atemwegen) sowie Atem- und Blutgasanalysen. Alle diese Verfahren liefern allerdings immer nur einen globalen Wert für die Lunge und keine ortsaufgelöste Verteilung der Werte. So können beispielweise Ventilationsdefekte, d.h. einzelne Lungenbereiche, die nicht ausreichend mit Luft versorgt werden, zwar erkannt aber innerhalb der Lunge nicht lokalisiert werden. Im Folgenden werden die wichtigsten Lungenparameter und deren Bedeutung an einem einfachen mechanischen Lungenmodell erläutert.

Das Lungenmodell besteht aus einem Behältnis mit einem variablen Volumen V, das zwischen den zwei extremen Volumina V_{min} und V_{max} kontinuierliche Werte einnehmen kann.



Abbildung 3.3: Einfaches mechanisches Lungenmodell Das Lungenmodell bestehend aus einem Strömungswiderstand R_L , einem veränderlichen Lungenvolumen V und der Lungenelastizität (Compliance) C_L .

Die Luft kann über eine Zuleitung mit einem Strömungswiderstand R_L von außen in den Behälter einströmen. Eine mechanische Feder übt proportional zum Volumen einen Druck auf das Behältnis aus.

- Totalkapazität der Lunge (TLC): Die Totalkapazität der Lunge (TLC) ist das Lungenvolumen bei maximaler Inspiration (bei einem Druck p_L von 25-30 mbar) und entspricht in dem mechanischen Lungenmodell dem Maximalvolumen V_{max} .
- **Residualvolumen (RV, RC):** Das Residualvolumen (RV) ist das Lungenvolumen nach vorausgegangener maximaler Expiration. Im mechanischen Lundenmodell entspricht RV dem Minimalvolumen V_{min} .
- **Thorakales Gasvolumen (TGV)** : Das Gasvolumen, das am Ende einer spontanen Expiration in der Lunge zurückbleibt, wird Thorakales Gasvolumen (TGV) genannt. Es bewegt sich zwischen der Totalkapazität und dem Residualvolumen RV < TGV < TLC. Das Thorakale Gasvolumen wird häufig auch als *Functional Residual Capacity* (FRC) bezeichnet.
- Vitalkapazität (VC): Als Vitalkapazität (VC) ist die Volumendifferenz zwischen maximaler Ein- und Ausatmung definiert. VC = TLC - RV
- Atemzugvolumen (V_T) : Das Atemzugvolumen V_T ist das bei der spontanen Atmung ein- und ausgeatmete Atemvolumen.
- Atemfrequenz (f) : Die Atemfrequenz f gibt die Anzahl der In- und Expirationen pro Minute an.
- **Alveolarer Druck** (p_{alv}) : Die Druckdifferenz zwischen dem Alveolarraum und der Mundöffnung wird als Alveolarer Druck (p_{alv}) bezeichnet.

- **Transpulmonarer Druck** (p_L) : Der transpulmonare Druck p_L ist die Druckdifferenz zwischen der Pleura und der Mundöffnung und entspricht in etwa dem Alveolardruck (p_{alv}).
- **Strömungswiderstand in den Atemwegen (** R_L **):** Der Strömungswiderstand in den Atemwegen wird mit dem Lungenwiderstand R_L (0,3 cmH₂0/cm³) quantifiziert. Er ist definiert als das Verhältnis zwischen dem Atemfluß \dot{V} (gemessen an der Mundöffnung) und dem transpulmonaren Druck p_L

$$R_L = \frac{\dot{V}}{p_L} \quad . \tag{3.1}$$

Compliance (Lungendehnbarkeit, C_L): Die Compliance C_L (0,6 cm³/cmH₂0) ist definiert als die Änderung des Lungenvolumens ΔV pro Änderung des transpulmonalen Drucks Δp_L und ist ein Maß für die Elastizität der Lunge. Die mechanische Feder symbolisiert im Lungenmodell die Compliance.

$$C_L = \frac{\Delta V}{\Delta p_L} \tag{3.2}$$

Für die Atmung muss entweder der Atemmuskel oder ein von außen angeschlossenes Beatmungsgerät Arbeit gegen die Strömungswiderstände in den Atemwegen und gegen die (elastischen) Widerstände des Lungengewebes leisten [Irv03]. Der aufzubringende transpulmonale Druck p_L setzt sich demnach aus zwei Komponenten zusammen: dem Druckverlust durch Strömung in den Atemwegen p_R und dem Druck aufgrund der Lungendehnung und -stauchung p_C

$$p_L = p_R + p_C = R_L \cdot \dot{V} + \frac{1}{C_L} \cdot (V - TGV).$$
 (3.3)

(3.3) beschreibt die Bewegungsgleichung einer normalen Atmung [Irv03].

Lungenparameter	Wert
Totalkapazität TLC	11 ml
Residualvolumen RV	$1,5 \mathrm{ml}$
Thorakales Gasvolumen TGV	$3 \mathrm{ml}$
Vitalkapazität VC	$9,5 \mathrm{ml}$
Atemzugvolumen V_T	$1,7 \mathrm{ml}$
Atemfrequenz f	$110 { m min}^{-1}$
Strömungswiderstand R_L	$0,3 \text{ mbar/cm}^3$
Compliance C_L	$0,6 \text{ cm}^3/\text{mbar}$

Tabelle 3.2: Lungenparameterwerte

Dargestellt sind die typische Lungenparameterwerte einer 300 g schweren Ratte (entnommen aus [Kri00]).

Mit empfindlichen Drucksensoren, exakten Fluß- und Volumenmesser und ausreichend schnellen Aufzeichnungsgeräten lassen sich an der narkotisierten Ratte Lungenparameter einfach und problemlos bestimmen. Für Lungenfunktionsmessungen am wachen Tier gibt es spezielle Ganzkörperplethysmographen. Sie bieten eine einfache, nicht invasive Methode, ein Tier ohne Anästhetikum und den damit verbundenen möglichen Komplikationen und Nebenwirkungen über einen langen Zeitraum zu überwachen. Allerdings werden die Ergebnisse in der Literatur derzeit noch sehr kontrovers diskutiert [Irv03] [Bux06].

3.3 Die chronisch-obstruktive Lungenerkrankung (COPD)



Abbildung 3.4: Schematische Darstellung eines Lungenemphysems

In der öffentlichen Wahrnehmung in Deutschland spielt die chronisch-obstruktive Lungenkrankheit (*engl.* Chronic Obstructive Pulmonary Disesase, COPD) derzeit noch keine bedeutende Rolle. Bislang ist sie auf Rang 6 der häufigsten Todesursache weltweit und wird sich bis zum Jahr 2030 auf den dritten Platz (nach Herzerkrankungen und Schlaganfällen) vorarbeiten, so Schätzungen der Weltgesundheistorganisation WHO zufolge [WHO08]. Zudem wird sie auf Platz 5 der häufigsten Ursachen für Behinderungen aufsteigen. Etwa 90% aller COPD-Erkrankten leben in Ländern mit einem niedrigen oder mittleren pro-Kopf Bruttosozialprodukt *(low income or middle income countries)*. Die Ursache Nummer eins für die COPD ist das Rauchen. Daneben spielt die schlechte Luftqualität eine Rolle, verursacht zum einen durch die Feuerung mit fossilen Brennstoffen im Haushalt, zum anderen durch die industrielle Freisetzung von Staub, Brandgasen und chem. Reizgasen.

Unter dem Sammelbegriff der COPD verbirgt sich eine Vielzahl von Lungenerkrankungen,

vor allem aber sind damit die chronische Bronchitis sowie das Lungenemphysem gemeint [Wol06]. Kennzeichnend für die COPD ist eine Strömungsbehinderung in den Luftwegen, die eine Atemnot hervorruft, sowie Auswurf und ein starker Husten. Man nimmt an, dass zumeist die kleinen Luftwege an der Erhöhung des Ausatemwiderstandes ursächlich beteiligt sind. Beim Emphysem wird der maximale expirative Fluss durch Verminderung der elastischen Rückstellkraft der Lunge, die zum Ausstoß der Luft aus der Lunge nötig ist, eingeschränkt. Zudem wird der Durchmesser der Luftgefäße durch mehr oder weniger zähe Sekretablagerungen verringert. Die Verengung der Atemwege und die nachlassende Elastizität der Lunge führen zusammen zu einer Art Ventilfunktion in den Atemwegen, welche vor allem die Exspiration hindert. Die Alveolen entleeren sich jetzt bei der Exspiration nur noch unvollständig und werden mehr und mehr aufgebläht. Diesen Effekt bezeichnet man als *air trapping*.

Die mit dem Emphysem verbundene Läsion besteht neben der alveolaren Weitung auch in einer Destruktion von Lungengewebe in Bereichen ab der terminalen Bronchiole (siehe Abbildung 3.4). Für die Bewertung des Emphysems wird zumeist eine Einheit mehrerer Acini herangezogen, die von einer einzigen terminalen Bronchiole versorgt werden. Das sogenannte zentrilobuläre Emphysem wird durch Weitung und Destruktion der respiratorischen Bronchiolen verursacht. Diese Form des Emphysems findet sich häufig bei Tabakrauchern zumeist in den oberen Lungenflügeln. Das sogenannte panlobuläre Emphysem findet sich entlang des gesamten Acinus.

Die Bewertung der Lungenfunktion auf der Grundlage globaler Methoden ist derzeit noch unzureichend, da derzeit die regionalen exspiratorischen Flussminderungen nicht lokalisiert werden können. Nach den Leitlinien der Global Initiative for Chronic Obstructive Lung Disease (GOLD) besteht eine COPD bei einem Menschen, wenn bei der Exspiration der Atemluft eine Flussminderung vorliegt, so dass das Verhältnis FEV1:FVC von weniger als 70% [Fab03] vorliegt. Das forcierte expirierte Volumen der ersten Sekunde (FEV1) stellt die maximal in einer Sekunde ausgeatmete Gasmenge dar. Die forcierte Vitalkapazität (FCV) bezeichnet das maximal exspirierte Volumen bei einer forcierten Exspiration. Der Normwert für das Verhältnis FEV1:FVC beträgt > 75%. Die einzige bis heute bekannte effiziente Intervention ist die Aufgabe des Rauchens. Pharmakologische Therapien können zur Symptomlinderung und einer Verbesserung der Lebensqualität führen [Sut04]. Ein großes Problem der COPD ist das Fehlen eines Diagnostizierverfahrens im Frühstadium, da die Spirometrie erst bei deutlicher Flussminderung auffällig wird.

3.4 Induzierung eines Lungenemphysems in der Tierlunge

Die Entstehung eines Lungenemphysems kann durch unterschiedliche Tiermodelle nachgestellt werden. Durch die Instillation von Enzymen (z.B. Elastase) oder das Aussetzen der Tiere in Stickoxiden oder Zigarettenrauch kann in der Tierlunge ein Lungenemphysem induziert werden [Mah02]. Die Schwere des Emphysems wird durch die Dosis und die Dauer der Exposition reguliert. Ein etabliertes Lungenemphysem-Modell ist die Instillation (*lat.* Einträufelung) des Verdauungsenzyms (Pankreas-)Elastase in die Lunge ([Sni86],[Feh06]). Die Instillation von Elastase in die Lunge ist eine zuverlässige und relativ unproblematische



Abbildung 3.5: Histologische Schnitte zweier Rattenlungen

Links ist ein histologischer Schnitt einer unbehandelten Lunge und rechts einer mit Pankreaselastase instillierten Lunge dargestellt. Deutlich ist der vergrößertes Alveolardurchmesser in der behandelten Lunge zu erkennen. Die histologische Untersuchung fand 30 Tage nach der Elastaseinstillation im Rahmen der in Kapitel 6.3.3 durchgeführten ADC-Messungen statt.

Methode, ein Lungenemphysem innerhalb kurzer Zeit zu induzieren. Die Elastase ist ein eiweißspaltendes Verdauungsenzym. Es wird in der Bauchspeicheldrüse (Pankreas) produziert und von dort in den Dünndarm abgegeben.

In die Lunge instillierte Pankreaselastase spaltet das Eiweiss Elastin und zerstört dadurch die Wände der Alveolen. Es führt schließlich zu einer emphysematischen Läsion in der Lunge. In Abbildung 3.5 sind zur Illustration zwei histologische Schnitte einer gesunden und einer mit Pankreaselastase instillierten Lunge dargestellt. Im Vgl. zur gesunden Lunge erscheinen die Alveolen der mit Elastase behandelten Lunge größer. Die durch das Enzym ausgelöste Zerstörung eines Teils der Alveolarwände sorgt im Ergebnis dafür, dass der Alvelardurchmesser heranwächst und dass die Anzahl der Alveolen sinkt.

Kapitel 4

Die Applikation von³He

Eine quantitative Auswertung von Lungenaufnahmen wird erst dann möglich, wenn der Zeitpunkt der ³He-Verabreichung und die verabreichte Gasmenge vom Experimentator möglichst genau gesteuert werden können. Darum wurde in enger Zusammenarbeit mit der Boehringer Ingelheim Pharma GmbH eine ³He-Applikationseinheit speziell für den Einsatz an der Laborratte entwickelt. In diesem Kapitel wird dieses System vorgestellt.

4.1 Motivation

Im Unterschied zur Magnetresonanztomographie mit Protonen muss bei der Lungenbildgebung mit ³He das hyperpolarisierte Gas erst in die Lungen eingeatmet werden, bevor eine Aufnahme möglich ist. Bei Patienten oder Probanden ist es möglich, dass ³He in einem Kunststoffbeutel expandiert und vom Patienten nach Aufforderung aus diesem Beutel eingeatmet wird. Während der anschließenden Atemanhaltepause (Apnoe) von 10-20 Sekunden wird die MRT-Aufnahme der Lunge erstellt. Dieses Verfahren hat allerdings zwei große Nachteile: Weder der genaue Zeitpunkt des Einatmens noch die eingeatmete Gasmenge sind bekannt. Gleichzeitig stört dieses Verfahren den Atemrhythmus des Patienten und reduziert die Reproduzierbarkeit des Atemzuges. Aus diesem Grund wurde in [Lau97] und [Fil01] eine Applikationseinheit gebaut und weiterentwickelt, mit deren Hilfe es möglich ist. ein definiertes Volumen ³He zu einem definierten Zeitpunkt in den Atemstrom des Patienten zu bringen und gleichzeitig durch Triggerung des MR-Tomographen die Aufnahme zu dem Zeitpunkt zu starten, in dem das Gas in die Lungen strömt. Bei In-vivo-Messungen am Versuchstier, wie zum Beispiel der Ratte, ist die Situation komplizierter. Zum einen muss sich für die Zeit der Messung das Tier in einer tiefen Narkose befinden, um so die Spontanatmung zum Erliegen zu bringen und die ³He-Administration steuern zu können. Die Atemarbeit kann nach dem Erliegen der Spontanatmung nicht mehr vom Tier selbst geleistet werden, sondern wird von einem Beatmungsgerät übernommen. Man spricht in diesem Fall von einer Zwangsbeatmung: Das Beatmungsgerät gibt Atemvolumen und -frequenz vor und sorgt so für eine ausreichende Versorgung der Lungen mit Sauerstoff und den Abtransport von CO_2 . Zum anderen ist sowohl das Lungenvolumen der Ratte mit rund 10 ml als auch das Atemzugvolumen mit 1-2 ml um fast drei Größenordnungen kleiner als beim Menschen. Daraus ergeben sich höhere Anforderungen an die Genauigkeit von Steuerung und Kontrolle der Atemvolumina. Insbesondere ist die ³He-Administration von diesen kleinen Mengen ohne nennenswerten Polarisations- und Signalverlust eine Herausforderung, da bei kleinen ³He-Volumina das Oberflächen-zu-Volumenverhältnis besonders ungünstig ist und die Wandrelaxation ansteigt (siehe 2.3.1).

4.2 Anforderungen an einen ³He- Applikator

4.2.1 Atemphysiologische Anforderungen

Im Kapitel 3 wurde bereits auf die atemphysiologischen Grundlagen eingegangen. Daran anknüpfend ergeben sich die Anforderungen an ein Beatmungsgerät, die hier nachfolgend vorgestellt werden sollen. In der Anästhesie unterscheidet man zwischen zwei grundlegenden Respirationsmodi:

- 1. Die *spontane Ventilation (SV)* umfasst alle Variationen von Spontanatmung am Respirator. Der Patient ist hierbei aktiv in der Lage, die gesamte oder zumindest einen Teil der Atemarbeit zu leisten. Er bestimmt dabei den Zeitpunkt der Inspiration und der Exspiration, die Atemfrequenz und das Atemzugvolumen.
- 2. Die positive Druckbeatmung (mandatorische Ventilation, MV) entspricht einer Zwangsbeatmung, bei welcher der Patient nach einer am Respirator eingestellten Atemfrequenz, Atemzugvolumen oder Atemdruck kontrolliert beatmet wird. Ziel der mandatorischen Beatmung ist es, die Sauerstoffversorgung und die CO₂-Abgaben aufrecht zu erhalten und auch dann zu gewährleisten, wenn die Spontanatmung z.B. durch eine tiefe Anästhesie oder durch Spritzen eines Muskelrelaxans zum Erliegen kommt. Hier übernimmt das Beatmungsgerät die Atemarbeit.

Vergleicht man die Spontanatmung mit der Zwangsbeatmung, so stellt man fest, dass bei beiden Atmungsvarianten die Druckverhältnisse gerade invertiert sind. In der Spontanatmung weitet sich durch Kontraktion der Atemmuskulatur der Brustkorb. Innerhalb der Lungen baut sich ein Unterdruck auf, der Frischluft über Nase, Mund und Trachea in die Lungen strömen lässt. Beim Ausatmen relaxiert die Atemmuskulatur. Die dabei auftretenden Rückstellkräfte komprimieren die Lunge und sie entleert sich. Die Druckdifferenzen zwischen Aus- und Einatmen liegen bei wenigen Millibar. Im Gegensatz zur Spontanatmung presst in der mandatorischen Beatmung das Beatmungsgerät die Luft in die Lunge hinein: Beim Einatmen herrscht ein Überdruck in der Lunge. Bei dieser künstlichen Beatmung treten Nebenwirkungen vor allen Dingen durch die invertierten Druckverhältnisse und Druckspitzen (bis zu 25 bar) bei der Beatmung auf. So verursacht beispielsweise die starke Dehnung des Gewebes und der hohe intrapulmonale Druck eine Kompression der Lungenvenen. Eine Verminderung des venösen Blut-Rückstroms zum Herzen ist die Folge. Um die Nebenwirkungen für den Patienten so gering wie möglich zu halten, sollte darum der Einsatz der Zwangsbeatmung äußerst behutsam vorgenommen werden. Zudem empfiehlt es sich, am Ende der Exspiration in den Alveolen einen leichten Überdruck aufrecht zu erhalten (Positiver end-exspiratorischer Druck, PEEP). Dies bedeutet, dass der Druck in den oberen Atemwegen nicht auf den atmosphärischen Druck abfällt, sondern während und vor allem am Ende der Ausatmung stets über dem atmosphärischen Niveau gehalten wird. So sorgt er für ein beständiges "Luftwege-Druckgerüst", das die kleinen Luftwege und die kleinen Alveolen offen hält, einen Kollaps der unteren Atemwege verhindert und damit den alveolaren Sauerstoffpartialdruck auf einem höheren Niveau hält. In [Röm03] werden die Anforderungen an eine ordnungsgemäße Beatmung zusammenfassend dargestellt:

- Während der Inspiration sollte der maximale Druck in den oberen Luftwegen (d.h. Trachea, Bronchien) gerade so hoch sein, dass er für ein vollständiges und der jeweiligen Situation angepasstes Atemzugvolumen ausreicht.
- Der Atemdruck sollte den minimalen Druck, der zum Erreichen des notwendigen Atemzugvolumens gerade notwendig ist, nicht überschreiten. Eine unnötige Beeinträchtigung des intrathorakalen Blutvolumens und mechanische Schäden der Lunge wären ansonsten die Folge.
- Die Inspirationsphase sollte gerade so lange dauern, bis ein vollständiges, der Situation angepasstes Atemzugvolumen zustande kommt.
- Im Allgemeinen sollte, unabhängig von der Körpergröße des Tieres, innerhalb von 0,5-1,5 Sekunden ein vollständiges Atemzugvolumen erreicht werden.
- Die Inspirationsphase sollte nicht länger als die Hälfte, besser noch nur ein Drittel des gesamten Atemzyklus dauern.
- Als Normwerte des Atemzugvolumens sind zwischen 10 ml und 20 ml pro Kilogramm Körpergewicht des Tieres anzusetzen, d.h. bei einem 300 g schweren Tier zwischen 3 ml und 6 ml.

Die maschinelle Beatmung lässt sich in vier Arbeitstakte unterteilen: die Inspiration, der Wechsel von der Inspiration zur Exspiration, die Exspiration und schließlich der Wechsel von der Exspiration zur Inspiration. Für den Wechsel von der Inspiration zur Exspiration ist ein Kriterium notwendig, das angibt, wann die Inspiration beendet ist. Dafür kann entweder die verstrichene Zeit, der Atemdruck oder das Atemvolumen herangezogen werden. Je nachdem, welches Kriterium verwendet wird, zählt man das Atemgerät zu einer der beiden Gruppen:

- 1. **Zeitgesteuerte Respiration**: Beginn und Ende der Inspiration und der Exspiration sind durch feste Zeitpunkte bestimmt. Die Beatmung ist dadurch determiniert.
- 2. Druckgesteuerte Respiration: Die Umschaltung von Inspiration auf Exspiration wird erst dann vorgenommen, wenn der aktuelle, am Atemventil gemessene Druck mit einem Solldruck übereinstimmt. Weder die Zeit bis zum Erreichen des Solldrucks noch das dabei applizierte Volumen haben einen Einfluss auf den Abschluss der Inspirationsphase. Probleme ergeben sich, wenn erhöhte Widerstände in den Luftzuleitungen (z.B. abgeknickter Inspirationsschlauch, abgeknickter Tubus oder sekretgefüllte Bronchien) für einen sehr schnellen Druckanstieg mit sehr hohen Druckspitzen sorgen und dadurch einen vorzeitigen Abbruch der Inspiration verursachen. Die Inspirationsphase ist dann zu kurz und es kommt zu einer Minderbelüftung der unteren Luftwege.

4.2. ANFORDERUNGEN AN EINEN ³HE- APPLIKATOR

3. Volumensteuerung: Bei diesen Geräten wird der Wechsel von Inspiration auf Exspiration anhand des applizierten Volumens durchgeführt. Sobald eine vorgegebene Gasmenge in die Lunge des Tieres geströmt ist, beendet das Beatmungssystem die Inspirationsphase.

4.2.2 Technische Anforderungen

Einschränkungen durch den Einsatz in hohen magnetischen Feldern

Durch den Einsatz des Beatmungsgerätes in sehr hohen Magnetfeldern von bis zu mehreren Tesla ist es unmöglich, ferromagnetische Materialien in den Teilen der Apparatur zu verwenden, die hohen Magnetfeldgradienten ausgesetzt sind. Dies hat zwei Gründe:

- Ferromagnetische Körper haben ein besonders großes magnetisches Moment $\vec{\mu}$ und erfahren in einem magnetischen Feld eine Kraft gemäß $\vec{F} = \vec{\nabla} \left(\vec{\mu} \cdot \vec{B} \right)$ in Richtung größerer magnetischer Flussdichte \vec{B} . Sicherheitstechnische Aspekte verbieten deshalb den Einsatz von ferromagnetischen Stoffen in der Umgebung eines Tomographen.
- Ferromagnetische Körper erzeugen innerhalb des Tomographen Magnetfeldinhomogenitäten, welche auf die Bildqualität des Magnetresonanztomographen störend wirken. Dieser Effekt ist selbst bei kleinsten ferromagnetischen Gegenständen deutlich zu beobachten.

Eine weitere Einschränkung bei der Auswahl der Materialien ergibt sich bei schnell bewegenden Teilen (Kolben oder Ventilen), wenn sie aus elektrisch leitenden Materialen (z.B. Metallen) gefertigt sind. Dort besteht die Gefahr, dass durch die schnellen Bewegungen und die hohen Magnetfelder große Wirbelströme induziert werden, die für Artefakte in den Bildern verantwortlich sind. In [Lau97] wurde zu diesem Sachverhalt im Rahmen eines Vorversuchs ein kleiner Aluminiumzylinder von 2 cm Durchmesser und 1,5 cm Länge mit einer Geschwindigkeit von ca. 1 cm/s während einer MR-Bildgebungssequenz im Tomographeninneren von Hand bewegt. Die dabei induzierten Wirbelströme waren ausreichend, dass Artefakte auftraten und die Aufnahmen nicht mehr zu verwerten waren. Darum dürfen in der Konstruktion die beweglichen Teile nur aus nichtleitenden Materialen wie beispielsweise Kunststoffen angefertigt werden und ferner die unbeweglichen Komponenten aus nicht ferromagnetischen Metallen (wie beispielsweise Aluminium, Messing oder Titan) bestehen.

Maximierung des ³He-Polarisationstransfers

Das Nutzsignal und damit die Kontrastwirkung des verabreichten Heliums skaliert proportional mit der Polarisation des ³He. Ein zentrales Anliegen bei der Entwicklung eines ³He-Applikators ist es deshalb, ³He mit einem möglichst hohen ³He-Polarisationsgrad zu applizieren. Das bedeutet zum einen, dass für die ³He-Bildgebung Gas mit einem sehr hohen Polarisationsgrad zur Verfügung gestellt werden muss und zum anderen, dass die Polarisationsverluste bei der Applikation gering zu halten sind. In Kapitel 2.3 wurde bereits auf die dominanten polarisationszerstörenden Prozesse eingegangen. Die Polarisationserhaltung ist demnach im Wesentlichen von der Wahl des Oberflächenmaterials, der Ausbildung der Oberfläche, dem Oberflächen-zu-Volumenverhältnis und nicht zuletzt von der Verweildauer des Gases in dieser Umgebung abhängig. Gerade bei den kleinsten zu applizierenden ³He-Volumina von wenigen Millilitern ist das ungünstige Oberflächen-zu-Volumenverhältnis von Bedeutung. Nur Materialien mit langen Relaxationszeiten und einer kurzen Verweilzeit des Gases können diesen nachteiligen Effekt kompensieren. Aufgrund des ungünstigen Relaxationsverhaltens verbietet sich der Einsatz von ferromagnetischen Materialien für alle Positionen, die unmittelbar mit ³He in Berührung kommen oder sich in der Nähe des ³He befinden.

Neben der Wandrelaxation spielt auch die Gradientenrelaxation eine große Rolle, da sich der Applikator in einem inhomogenen magnetischen Gradientenfeld befindet.



4.3 Applikatorentwurf



Dargestellt ist der Entwurf des ³He-Applikators. Es handelt es sich hierbei um ein komplettes und eigenständiges Beatmungssystem, dass zusätzlich mit der Möglichkeit versehen ist, neben Atemluft auch ³He zu applizieren. Dafür sind zusätzlich der Zwischenspeicher und die ³He-Zelle eingebaut.

Basierend auf den atemphysiologischen und technisch-physikalischen Anforderungen wurde ein erster Entwurf eines ³He-Applikators entwickelt, dessen vier zentrale Komponenten und deren Zusammenspiel in Abbildung 4.1 dargestellt sind. Das Atemventil (D), der kleine ³He-Zwischenspeicher (B), die ³He-Speicherzelle (A) und die Steuerungseinheit (C) bilden die vier zentralen Komponenten. Die Schnittstelle zwischen dem Beatmungsgerät und dem zu beatmenden Tier ist das Atemventil (D). Über einen ca. 3 cm langen Endotrachealtubus ist das Atemventil mit dem Tier verbunden. Das Atemventil befindet sich gemeinsam mit dem Tier während der Aufnahme im Tomographen. Am Atemventil laufen die zwei Leitungen für die Inspirationsgase Luft/Narkosegas und ³He und eine Leitung für das Exspirationsgas zusammen. Ein Manometer überwacht den Atemdruck.

Die Lagerung des ³He findet in der großen ³He-Speicherzelle (A) außerhalb des Tomographen statt, da die beengten Platzverhältnisse innerhalb des Tomographen dort keine Lagerung zulassen. Als Speicherbehältnis ist eine sphärische Glaszelle mit einem Volumen von 1,1 Liter vorgesehen, wie sie üblicherweise beim Transport von ³He eingesetzt wird. Mit einem Fülldruck von 3 bar (abs.) fasst sie eine frei verfügbare Gasmenge von ca. 2.2 bar Liter (1 bar ³He-Restdruck verbleibt in der Zelle). Damit der anfänglich hohe ³He-Polarisationsgrad während dieser Lagerzeit nur wenig abnimmt, ist es wichtig, dass die Transportzelle in einem magnetisch homogenen Bereich gelagert wird. Ansonsten verursachen Magnetfeldgradienten Relaxationsprozesse, die im Verlauf der Messzeit die Polarisation deutlich herabsetzen. Im Streufeld liegen die Relaxationszeiten im unterhalb einer Stunde (siehe Abbildung 4.6). Da die Lagerung über mehrere Stunden geplant ist, sind die zu erwartenden Relaxationszeiten deutlich zu kurz. Also muss ein Bereich im Streufeld homogenisiert werden, damit dort das ³He für die Dauer der Messungen ohne große Polarisationsverluste aufbewahrt werden kann. Zwischen der ³He-Zelle und dem Atemventil ist ein ³He-Zwischenspeicher (B) gesetzt, der sich - ebenso wie das Atemventil - in unmittelbarer Nähe zum Tier im Tomographen befindet. Über eine dünne Kapillarleitung wird er aus dem ³He-Speicher befüllt. Bevor dem Tier ³He über das Atemventil verabreicht wird, strömt die zu applizierende Gasmenge über diese Kapillarleitung vom ³He-Speicher in den ³He-Zwischenspeicher. Hierin wird das Gas immer auf Atmosphärendruck gehalten. Anschließend wird das ³He aus dem Zwischenspeicher über das Atemventil appliziert. Eine direkte ³He-Applikation aus der ³He-Speicherzelle (A) heraus zum Tier, d.h. ohne den Umweg über einen Zwischenspeicher, wurde aus zwei Gründen nicht favorisiert: Erstens nimmt der Zellendruck (und damit die Fließgeschwindigkeit des Gases) kontinuierlich von anfänglich 3 bar (abs.) bis auf 1 bar (abs.) ab. Damit die ³He-Fließgeschwindigkeit zum Tier nicht solchen großen Schwankungen unterlegen ist, müsste eine steuerbare Drossel in Eigenentwicklung für den Einsatz mit ³He entwickelt werden, die - abhängig vom Zellendruck - den ³He-Fluss regelt. Zweitens besteht die Möglichkeit, den Zwischenspeicher später zur Herstellung von definierten Mischungsverhältnissen zwischen ³He und anderen Gasen (beispielsweise SF_6) einzusetzen, indem man beide Gase im Zwischenspeicher zusammenbringt und mischt. Werden beide Gase dann gemeinsam appliziert, so lässt sich dadurch die ³He-Diffusion in der Lunge gezielt steuern. Diese Möglichkeit ist zwar für den Prototypen unseres Applikators noch nicht vorgesehen, aber die technischen Voraussetzungen ermöglichen diese Option. Als Zwischenspeicher dient ein gasdichter, bis zu 40 ml fassender elastischer Balg, der in einer Gasatmosphäre mit einem regelbarem Druck gelagert ist. Der ³He-Druck im Balginneren gleicht sich jeweils dem Druck der umgebenden Gasatmosphäre an. Über eine kurze Leitung sind Balg und das benachbarte Atemventil miteinander verbunden. Bevor nun das Gas während der Applikation in das Atemventil gelangt, strömt es über einen Flussmesser, so dass die dem Tier applizierte Gasmenge gemessen werden kann.
Die Steuerung aller periodisch wiederkehrenden Abläufe am Beatmungsgerät übernimmt ein Rechner (PC), u. a. auch das Schalten zwischen Inspiration und Exspiration, das Applizieren von ³He und das Füllen des ³He-Zwischenspeichers aus der Transportzelle. Er ist Teil der Steuerungseinheit (C). Alle Ventile, die sich in der unmittelbaren Umgebung des Tomographen befinden, können durch das hohe Magnetfeld und den hohen Magnetfeldgradienten nicht elektromagnetisch angesteuert werden. Als Alternative dazu haben wir eine pneumatische Ansteuerung der Ventile mit Pressluft vorgesehen, über Plastikdruckschläuche von einer Steuerungseinheit aus erfolgen. Diese Steuerungseinheit befindet sich in etwa 3-4 m Entfernung vom Tomographen in einem Bereich mit einer unkritischen Magnetfeldstärke. In dieser Steuerungseinheit werden die elektrischen Impulse des Rechners in pneumatische Signale umgesetzt. Da die magnetische Feldstärke im Bereich der Steuerungseinheit gering ist, können hierzu elektromagnetische Ventile *(Vorsteuerventile)* eingesetzt werden.

Der Kontakt mit paramagnetischem Sauerstoff aus der Umgebungsluft muss in allen ³Heführenden Leitungen vermieden werden. Dazu sind zwei Verfahren vorgesehen: Alle ³Heführenden Leitungen und der ³He-Zwischenspeicher können mit reinem Stickstoff gespült werden. Zusätzlich dazu können alle ³He-führenden Leitungen und der Zwischenspeicher über eine Pumpe bis auf wenige Millibar evakuiert werden.

4.4 Funktionsbeschreibung der Apparatur

Nachdem der Entwurf des Applikationssystems vorgestellt wurde, soll jetzt das realisierte Applikationssystem dargestellt werden. Bevor im Detail auf die einzelnen Komponenten eingegangen wird, werden die unterschiedlichen Funktionen an Hand eines Schaltplans dargelegt.

Zwei Komponenten, der ³He-Zwischenspeicher und das Atemventil, befinden sich in der Nähe des Tieres innerhalb des MR-Tomographen bei einer Flußdichte von bis zu mehreren Tesla. Wegen der beengten Platzverhältnisse im Tomographen ist dort eine Lagerung der ³He-Zelle nicht möglich. Daher befindet sich die Zelle außerhalb des Tomographen. Alle magnetischen Bauteile des Applikators und alle Elemente, die keinen hohen magnetischen Feldern ausgesetzt werden dürfen, befinden sich in einem Abstand, bei dem die magnetische Flussdichte weniger als 0,5 mT beträgt. Dazu gehören die elektromagnetisch geschalteten Vorventile, der Rechner (PC) und die Steuerelektronik. Die Verschaltung des Applikators zeigt Abbildung 4.3, auf die auch in den folgenden Unterpunkten Bezug genommen wird.

4.4.1 Beatmung des Tieres

Die Versorgung der Lungen mit einem Luft/Narkosegas-Gemisch geschieht über das Ventil V2 des Atemventilblocks, der sich dicht am Tier im Tomographen befindet. Das Luft/Narkosegasgemisch wird einem Reservoir (hauseigene Laborgasversorgung oder eine Druckflasche) entnommen, wobei der Druck mehrere bar betragen kann. Ein zwischengeschalteter elektronisch gesteuerter Druckregler (R2) reduziert diesen Eingangsdruck auf einen Ausgangsdruck im atemphysiologischen Bereich des Tieres, d.h. auf einen frei wählbaren Wert von wenigen Millibar. Dieser eingestellte Beatmungsdruck (Luftvordruck) p wird durch den Drucksensor (M2) überwacht und an den Steuerrechner übermittelt. Je



Abbildung 4.2: Aufbau des Applikators an einem Hochfeldtomographen Dargestellt ist die räumliche Anordnung der Komponenten um den Tomographen. Atemventil, ³He-Zwischenspeicher und die ³He-Zelle sind innerhalb des Tomographenraums, während Rechner, Steuerelektronik und die Steuerventile sich außerhalb in einem Bereich von weniger als 0,5 mT befinden. Die Faradaysche Abschirmung aus Cu um den Tomographenraum herum verhindert das Eindringen von elektromagnetischer Strahlung, die die Bildgebung stört. Die Abschirmung ist an einer Stelle unterbrochen, um die Versorgunsgleitung zum Atemventil und zum ³He-Zwischenspeicher durchzuführen.

höher der gewählte Druck p ist, umso höher ist auch der Luftstrom j und umso schneller wird das Soll-Atemvolumen erreicht. Zusätzlich dazu ist in die Luft/Narkosegas-Zuleitung ein Atemflussmesser (F2) eingebaut, der den Luftstrom j zum Tier misst. Aus dem gemessenen Luftstrom j und der verstrichenen Zeit Δt berechnet der Steuerrechner kontinuierlich das geströmte Gasvolumen $V=\int j \cdot dt$. Für den Vordruck p werden üblicherweise Werte im Bereich von 20 mbar bis 40 mbar gewählt. Am Ende der Inspiration wird V2 geschlossen. Im Anschluss an die Inspirationsphase erfolgt entweder ein kurzer Atemstillstand (Apnoe) oder die Exspiration setzt sofort mit dem Öffnen von V1 ein. Über V1 kann das Ausatemgas aus der Tierlunge herausströmen. Den minimalen Druck in der Tierlunge (gemessen an M4) am Ende der Exspirationsphase kann der Benutzer über die Öffnungszeit von V1 regeln: Je länger das Ventil V1 geöffnet ist, umso mehr Luft strömt aus der Lunge heraus und umso tiefer fällt der Druck in der Lunge ab, bis er schließlich den Wert des Umgebungsdrucks erreicht hat.



Abbildung 4.3: Schaltplan des Applikators

V1-V7 : pneumatische Ventile ; M1-M4: Manometer; R1, R2: elektronische Druckregler; F1, F2: Flusssensoren. Alle Komponenten innerhalb des rot markierten Bereiches befinden sich im Tomographen.

4.4.2 Applikation von ³He

Die Applikation von ³He erfolgt über V5 am Atemventilblock und dem ³He-Zwischenspeicher. Der Zwischenspeicher besteht aus einem kleinen, 30 ml bis 40 ml fassenden Balg, der in einer Kunststoffbox untergebracht ist. Die speicherbare ³He-Menge entspricht mehrerer Atemzugvolumina. Zwischen der Kunststoffbox und Balg befindet sich Helium-4 bei einem Druck zwischen 0 mbar und 40 mbar (relativ zum Atmosphärendruck), der über den elektronischen Druckregler (R1) vom Benutzer festgesetzt werden kann. Zur ³He-Applikation wird V5 geöffnet und das Helium-4 drückt das ³He aus dem gefüllten Balg in die Tierlunge. Den ³He-Gasstrom bestimmt der Flussmesser (M3), der zwischen Balg und Atemventil platziert ist. Auch hier wird aus dem gemessenen ³He-Strom *j* und der verstrichenen Zeit Δt vom Steuerrechner das applizierte Volumen berechnet. Über eine Veränderung des Helium-4-Vordruckes (M3) kann man den ³He-Gasfluss variieren.

4.4.3 Füllen des Zwischenspeichers

Vor einer ³He-Applikation muss zunächst der leere Zwischenspeicher mit ³He aus der Speicherzelle gefüllt werden. ³He-Restmengen im Balg oder in der Transferleitung zwischen Balg und Zelle können depolarisiert sein und werden darum vor dem Befüllen von einer Pumpe über die Ventile V4 und V3 in einen Behälter gepumpt und dort gesammelt. Ein Vermischen von neuem hyperpolarisiertem ³He und altem bereits depolarisiertem ³He würde ansonsten die mittlere ³He-Polarisaton im Balg herabsetzen. Nachdem nun der Balg und die Transferleitung bis auf wenige Millibar evakuiert wurden, öffnet der Steuerrechner zeitgleich die beiden Ventile V6 und V3 und neues ³He strömt über eine manuelle Drossel in den Balg hinein. M1 zeigt den Druck in der Speicherzelle an. Eine Lichtschranke registriert, wenn das maximale Balgvolumen erreicht ist und gibt das Signal zum Schließen der Ventile V3 und V6. Der ³He-Zwischenspeicher ist jetzt für die nächste ³He-Applikation gefüllt.

4.4.4 Spülen und Evakuieren der ³He-führenden Leitungen mit Stickstoff

Beim Anschließen einer neuen ³He-Transportzelle strömt die Umgebungsluft aus der Atmosphäre in ³He-führende Leitungen und es besteht die Gefahr, dass die Luft auch in den ³He-Zwischenspeicher und in die ³He-Transportzelle gelangen kann. Geringe Mengen an paramagnetischem Sauerstoff und Wasser in Transportzelle oder Zwischenspeicher reduzieren deutlich die ³He-Relaxationszeit und führen zu einer raschen Abnahme der Polarisation. Einige ³He-Transportzellen haben zur Verbesserung ihrer Wandrelaxationszeit eine Innenbeschichtung aus elementarem Cäsium. Gelangen Feuchtigkeit und Sauerstoff über die ³He-Leitung in die Zelle hinein, dann reagieren diese Stoffe sofort mit dem Alkalimetall. Das Cäsium verliert seine relaxationsverlängernde Eigenschaft und die Zelle muss in einem sehr aufwändigen Verfahren neu präpariert werden.

Der inerte, unpolare Stickstoff hingegen reagiert weder mit Cäsium noch hat er einen depolarisierenden Einfluss auf ³He. Zur Verringerung der Kontamination durch Atmosphärengase wird beim beim Wechseln der ³He-Transportzelle ein kontinuierlicher Stickstoffstrom durch das Öffnen der Ventile V6 und V7 erzeugt. Dieser Gasstrom baut innerhalb der ³He-Leitungen eine Schutzatmosphäre auf und verhindert das Eindringen von Atmosphärengasen über die unterbrochene Anschlussstelle in das System hinein. Bevor die ³He-Transportzelle geöffnet werden kann, werden die ³He-führenden Leitungen evakuiert und damit auch der Stickstoff entfernt.

4.5 Das Applikator-Steuerprogramm

Alle Funktionen des Applikators, d.h. die Beatmung, die ³He-Applikation, der ³He-Transfer aus der ³He-Zelle in den ³He-Zwischenspeicher und die Reinigung der ³He-führenden Leitungen werden über einen PC von einer Software gesteuert, die in der Programmiersprache LabVIEW 7.2 geschrieben ist. Sowohl die Ansteuerung der Ventile V1 bis V7 bzw. deren jeweiliges Vorsteuerventil und die elektronischen Druckregler (R1, R2) als auch das Auslesen aller Sensorsignale (Drucksensoren M1 bis M4, Lichtschranke) erfolgt über eine in den PC eingebaute Multifunktionskarte von National Instruments. Die jeweiligen Vorsteuerventile



Abbildung 4.4: Aufbau des Applikator-Steuerprogramms

Das Applikator-Steuerprogramm besteht aus vier eigenständigen Unterprogrammen, die parallel abgearbeitet werden und in der Abbildung durch vier Blöcke symbolisiert sind. Die Unterprogramme übernehmen unterschiedliche Aufgaben. Das Unterprogramm 1 stellt die Schnittstelle zum Benutzer dar, indem es sowohl die Benutzereingaben an die anderen Unterprogramme weiterleitet als auch die Darstellungen auf dem Bildschirm aktualisiert. Das Unterprogramm 2 liest die Analogeingänge der Multifunktionskarte ein und gibt diese Daten an die Unterprogramme weiter. Die gesamte Regelung der Beatmung und der ³He-Applikation wird ausschließlich von Unterprogramm 3 übernommen. Das Befüllen des ³He-Zwischenspeichers übernimmt Unterprogramm 4.

zu V1 bis V7 werden über die digitalen Ausgänge der Karte geschaltet, die Druckregler (R1, R2) werden über analoge Ausgänge geregelt und die Drucksensoren (M1 bis M4) über analoge Eingänge eingelesen.

Die Ratte wird mit einer Atemzyklusdauer von 1 s beatmet. Davon entfallen etwa 0,3 s auf die Inspirationsphase und 0,7 s auf die Exspirationsphase. Damit diese kurzen Beatmungszeiten durch das Beatmungssystem ohne Gefährdung des Tieres realisiert werden können, muss das Steuerprogramm rechtzeitig, zuverlässig und schnell die Sensoren auslesen und die Ventile schalten. Da Microsoft Windows kein Echtzeit-Betriebssystem ist und die Rechtzeitigkeit (d.h. die rechtzeitige Systemreaktion) nicht gewährleistet ist, wurde eine Multifunktionskarte mit Echtzeiterfassung ausgewählt (National Instruments NI PCI-7041/6040E). Auf dieser Multifunktionskarte befindet sich ein zweiter, vom PC unabhängiger Prozessor. Dieser Prozessor arbeitet das Beatmungsprogramm eigenständig ab, d.h. die Multifunktionskarte und

nicht der Rechner übernimmt die Steuerung des Beatmungssystems. Der PC dient nur als Schnittstelle zwischen dem Steuerprogramm auf der Karte und dem Anwender.

Da zu jeder Zeit, auch wenn das Beatmungsprogramm mit dem Befüllen des ³He-Zwischenspeichers beschäftigt ist, die Beatmung des Tieres sichergestellt werden muss, wurde das Beatmungsprogramm auf der Karte aus vier eigenständigen Unterprogrammen zusammengesetzt. Diese Unterprogramme übernehmen verschiedene Aufgaben und laufen parallel zueinander ab. In Abbildung 4.4 ist die Programmstruktur mit den einzelnen Unterprogrammen dargestellt. Alle Parameter, die der Anwender über die PC-Tastatur frei setzen kann, werden vom Unterprogramm 1 "Benutzereingaben" in das Steuerungsprogramm eingelesen. Im Unterprogramm 2 "AD-Karte einlesen" werden dagegen die Analogeingänge der Multifunktionskarte, an denen die Drucksensoren M1 bis M4 und die Lichtschranke angeschlossen sind, eingelesen. Das Unterprogramm 3 "Beatmung" ist sowohl für die kontinuierliche Beatmung des Tieres mit Luft als auch für die ³He-Applikation zuständig. Es schaltet die für die Beatmung und ³He-Applikation notwendigen Ventile entsprechend den Vorgaben des Anwenders. Schließlich kann über das Unterprogramm 4 "Zwischenspeicher füllen" der ³He-Zwischenspeicher aus der ³He-Speicherzelle gefüllt werden.

Zwei unterschiedliche Steuerprogramme wurden für den Applikatorbetrieb geschrieben: Ein zeitgesteuertes und ein volumengesteuertes Beatmungsprogramm. Beide Programme verfügen über einen identischen Aufbau und unterscheiden sich im Wesentlichen nur durch das Unterprogramm 3 "Beatmung". Das erste Steuerprogramm regelt die Beatmung volumenkontrolliert, d.h. es schaltet von Inspiration auf Exspiration genau dann, wenn ein definiertes Sollvolumen appliziert wurde. Im Gegensatz dazu schaltet das zweite Programm die Atemventile zeitgesteuert nach festen, vom Benutzer vorgegebenen Zeitpunkten, d.h. unabhängig vom applizierten Volumen und vom erreichten Atemdruck.

Das volumengesteuerte Programm ist besonders benutzerfreundlich. Nach Eingabe des zu applizierenden Volumens (in der Regel zwischen 1 ml und 5 ml) regelt die Anlage selbständig und kontinuierlich das Atemvolumen auf diesen vom Benutzer vorgegebenen Wert. Bei der zeitgesteuerten Beatmung dagegen muss der Anwender die Zeitpunkte für das Öffnen und Schließen der Beatmungsventile am Atemblock (V1, V2 und V5) selbst setzen. Dem Benutzer obliegt die Aufgabe, für eine ausreichende Versorgung des Tieres mit Luft bzw. ³He zu sorgen. Das Beatmungssystem überlässt ihm einerseits die komplette Einstellung und gibt dem Benutzer andererseits aber auch die Freiheit, das Beatmungsmuster nach seinen Vorstellungen zu gestalten und an die experimentellen Anforderungen individuell anzupassen. Im Folgenden werden sowohl die volumen- als auch die zeitgesteuerte Beatmung vorgestellt.

4.5.1 Das volumengesteuerte Beatmungsprogramm

Unter einer volumengesteuerten Beatmung versteht man den Wechsel von der Inspirationsphase zur Exspirationphase nach Erreichen eines vorgegebenen Atemzugvolumens, unabhängig von der Atemdauer und vom erreichten Atemdruck. Um das Atemzugvolumen bestimmen zu können, sind deshalb in den Applikator zwei Flussmesser (F1, F2) eingebaut: Der Flussmesser F2 befindet sich in der Luft/Narkosegaszuführung, der Flussmesser F1 in der ³He-Zuführung zwischen dem ³He-Zwischenspeicher und dem Atemventil. Beide Flussmesser bestehen aus einem kurzen Leitungsstück mit einem verengten Querschnitt. Vor und hinter der Verengung nimmt ein Differenzdruckmesser den Druckunterschied auf. Diese Differenz ist, wenn man eine laminare Strömung vorausgesetzt, proportional zur Strömungsgeschwindigkeit des Gases. Durch eine zeitliche Integration des Differenzdrucksignals kann das geströmte Gasvolumen ermittelt werden. Die Integration wird vom Steuerprogramm numerisch durch Summenbildung durchgeführt. Die Schrittweite beträgt 5 ms. Bei einer Inspirations- und einer Exspirationdauer von jeweils etwa 0,5 s ergibt sich eine zeitliche Auflösung von 1%. Sobald das vorgegebene Atemzugvolumen erreicht ist, beendet das Beatmungssystem die Inspirationsphase, indem es die Ventile (V1 für Luft oder V5 für ³He) im Atemventilblock schließt.

Den Zeitverzug zwischen der Ansteuerung der Ventile durch das Steuerprogramm und dem tatsächlichen Öffnen oder Schließen der Ventile bezeichnet man allgemein als Schaltzeit $(\Delta \tau)$. Diese Schaltzeit verursacht, dass, nachdem das Sollvolumen erreicht ist und das Steuerprogramm das Atemventil schließt, weiterhin die Gasmenge $\Delta V = j \cdot \Delta t$ (j: Gasstrom) nachströmt und somit das Atemvolumen heraufsetzt. Dominiert wird die Schaltzeit durch drei Prozesse: Die Schaltzeit der elektromagnetischen Vorsteuerventile, die Schaltzeit des Atemventilblocks (V1,V2 und V5) und der Druckaufbau in den pneumatischen Steuerdruckleitung zwischen Ventil und Vorsteuerventil. In einem Vorversuch wurden am Applikatorsystem für unterschiedliche Schlauchlängen und Steuerdrücken die erreichbaren Schaltzeiten gemessen: Es ergaben sich Werte zwischen $\Delta \tau = 30$ ms und $\Delta \tau = 50$ ms (Anhang A.1.3). Um die Schaltverzögerung $\Delta \tau$ der Ventile zu kompensieren, werden die Ventile in vielen Anwendungen einfach um die Zeit $\Delta \tau$ früher geschaltet. Dazu muss man die Schaltzeiten aller Ventile bestimmen und im Steuerprogramm berücksichtigen. Das Verfahren funktioniert jedoch nur dann zuverlässig, wenn sich die einmal bestimmten Schaltzeiten nicht verändern. Zudem ist zu berücksichtigen, dass bei einer volumengesteuerten Beatmung der exakte Ventil-Schaltzeitpunkt nur bedingt von Bedeutung ist. Entscheidend ist vielmehr das applizierte Volumen, das neben der Ventil-Öffnungsdauer auch vom Gasstrom j des durchströmenden Gases abhängt. Somit wäre für jeden Gastrom eine eigene Zeit $\Delta \tau(j)$ zu bestimmen, um welche das entsprechende Ventil früher zu schalten ist.

Eine wesentlich komfortablere und effektivere Kompensation der Schaltzeiten kann durch einen einfachen Regelkreis geschehen, der in das Programm integriert wird. Die Aufgabe eines Regelkreises ist es, den Istwert y (Ausgangswert) eines Systems (Regelstrecke) möglichst genau und möglichst schnell einem vorgegebenen Sollwert w (Eingangswert) anzugleichen. Über die Stellgröße u wirkt der Regelkreis auf die Regelstrecke und kann den Istwert y manipulieren. In vorgegebenen zeitlichen Abständen vergleicht der Regelkreis immer wieder den aktuellen Istwert y mit dem vorgegebenen Sollwert w. Aus der ermittelten Abweichung (Regelabweichung) berechnet der Regelkreis nach einem Algorithmus eine korrigierte Stellgröße u', und zwar so, dass sich Istwert y und Sollwert w annähern. Ein besonders einfacher Algorithmus wird bei den so genannten P-Reglern verwendet. Sie zeichnen sich dadurch aus, dass die Korrektur der Stellgröße u stets proportional zur gemessenen Regelabweichung ist, d.h. $u' = u - k \cdot (y - w)$, wobei k eine Konstante für den Regelkreis ist. In unserem Fall besteht die Regelstrecke aus all den Bauteilen, die sich zwischen dem Beatmungsprogramm auf der einen Seite und dem zu beatmenden Tier auf der anderen Seite befinden und das applizierte Volumen in irgendeiner Weise beeinflussen können: die Vorsteuerventile, der Luft-Vordruck (M2), der ³He-Vordruck (M3), die pneumatische Steuerdruckleitungen,

4.6. DIE HARDWAREKOMPONENTEN

der ³He-Zwischenspeicher und das Atemventil. Der Istwert y entspricht dem applizierten Gasvolumen und der Sollwert w dem Atem-Sollvolumen. Der Schließzeitpunkt des Ventils (für Luft: V2, für ³He: V5) ist die Stellgröße u des Regelkreises. Über die Öffnungsdauer des Atemventils kann der Regelkreis das applizierte Volumen vergrößern oder verkleinern. Der Nachteil dieses Verfahrens besteht darin, dass eine Kompensation der Schaltzeit erst nach dem erstmaligen Durchlaufen des Regelkreises geschieht. Erst dann wird die Stellgröße u auf den optimierten Wert u' gesetzt. Die Konsequenz daraus ist, dass bei der allerersten Gasapplikation das applizierte Volumen i. A. immer oberhalb des Soll-Atemvolumens liegt. Dieser Effekt ist umso stärker, je länger die Schaltverzögerung ist. Das Regelungsverfahren lässt sich darum nur dann einsetzen, wenn im allerersten Beatmungszyklus aufgrund der Schaltverzögerungen keine Gefahr besteht, zu große Gasvolumina zu applizieren und die Lunge zu schädigen. Bei dem vorgestellten Beatmungsgerät betragen die Ventilschaltzeiten max. 50 ms. Vergleicht man diese Zeit mit der Dauer der Inspirationszeit von etwa 0,5 s, so ergibt sich ein relativer Anteil der Schaltzeit an der Ventilöffnungsdauer (V1 bzw. V5) von 10%. Die dadurch zu erwartenden Erhöhung des applizierten Volumens beläuft sich in erster Näherung damit ebenso auf etwa 10%, was für das Tier keine Gefährdung dargstellt. Im Anhang wird in A.1.1 auf das Programm und insbesondere die Benutzeroberfläche näher eingegangen.

4.5.2 Die zeitgesteuerte Beatmung

Bei der zeitgesteuerten Beatmung findet im Gegensatz zur volumengesteuerten Beatmung der Wechsel von Inspiration auf Exspiration an einem vom Benutzer festgelegten festen Zeitpunkt statt. Alle Zeitpunkte, an denen die Ventile V1 bis V7 geschaltet werden oder an dem der Trigger für den Tomographen ausgelöst wird, sind vor Beginn der Beatmung vom Benutzer genau festgelegt: Sie sind zeitlich determiniert. Durch die Schließ- und Öffnungszeiten von Luft-, Helium-, und Exspirationsventil gestaltet der Benutzer sowohl das Beatmungsmuster als auch das applizierte Gasvolumen.

Eine detailierte Darstellung der Benutzeroberfläche findet sich im Anhang unter A.1.2.

4.6 Die Hardwarekomponenten

Im Folgenden werden die wichtigsten Hardwarekomponenten des Applikatorsystems dargestellt:

- Der Steuerrechner, der mit einer Multifunktionskarte mit Echtzeiterfassung (National Instruments, PCI-7041/6040E) bestückt ist. Diese Karte übernimmt die komplette Steuerung des Applikators.
- Die Kunststoffventile V1 bis V7, die an den Stellen angebracht sind, an denen aufgrund eines hohen Magnetfeldes oder eines Kontaktes mit ³He der Einsatz von Standardventilen nicht möglich ist.

- Die Vorsteuerventile (Festo MYH-5/2-M5-L-LED), die außerhalb des Tomographenraumes platziert sind, und welche die Kunststoffventile V1 bis V7 über eine Druckleitungen ansteuern.
- Die manuellen Druckregler und Druckmanometer, über die der Steuerdruck eingestellt und abgelesen werden kann (Festo LR-1/8-G7).
- Die elektronischen Feindruckregler (SI-Spezial Nr. 1495, 0 bis 350 mbar). Sie regeln den Beatmungs-Vordruck (Abbildung 4.3: M3 und M2).
- Der Drucksensor (PCM-0350GFP, Fa. Sensor Technics), der sich direkt am Endotrachealtubus am Tier im Tomographen befindet. Dieser Drucksensor ist frei von ferromagnetischen Materialien und darum für den Einsatz in dem Bereich hoher Magnetfeldstärken geeignet.
- Die Flussmesser, mit deren Hilfe sowohl die applizierte Luft als auch die applizierte ³He-Menge bestimmt werden. Sie bestehen aus einer 3 cm langen Leitung mit einem verengten Querschnitt. An Leitungsanfang und am Leitungsende sitzt jeweils ein Drucksensor (R&S Best.-Nr. 286-686). Nach dem Bernoulli'schen Gesetz ist dann für den Fall einer laminaren Strömung der Gasfluss proportional zur Druckdifferenz der beiden Drucksensoren. Aus der zeitlichen Integration des so gemessenen Gasflusses j(t) erzielt man das geflossene Gasvolumen.
- Die ³He-Transportzelle, in der das Gas zum Messort transportiert wird und auch für die Dauer der Messungen aufbewahrt wird.
- Die μ -Metall-Abschirmbox, in der die ³He-Transportzelle für die Zeit der Messung gelagert wird.
- Der ³He-Zwischenspeicher, der nur die Gasmenge für eine ³He-Aufnahme fasst. In den Zwischenspeicher wird das Gas kurz vor einer NMR-Aufnahme gefüllt.
- Der PE-Kapillarschlauch, der als ³He-Transferleitung zwischen ³He-Zelle und Zwischenspeicher eingesetzt wird.

Im Folgenden wird auf die wichtigsten, nicht standardmäßigen Komponenten detailliert eingegangen. Sie wurden eigens für diesen Applikator entwickelt. Weitere Komponenten sind im Anhang unter A.1.3 beschrieben.

4.6.1 Die ³He-Transferleitung

Die ³He-Speicherzelle wird in einem Abstand von zwei bis drei Metern vom Tomographenmittelpunkt platziert. Als ³He-Transferleitung von der ³He-Speicherzelle bis zum ³He-Zwischenspeicher wird ein Kunststoff-Kapillarschlauch mit einem Durchmesser von rund 1 mm eingesetzt. So kann einerseits das Totvolumen der ³He-Transferleitung gering gehalten werden. Andererseits ist der Strömungswiderstand der ³He-Transferleitung ausreichend gering und gewährleistet beim Füllen des ³He-Zwischenspeichers einen genügend hohen ³He-Fluss.

	0,8 mm			1,0 mm		
Druck	Fluss	Füllzeit	Verweilzeit	Fluss	Füllzeit	Verweilzeit
2 bar	54 ml/s	$0,7 \mathrm{~s}$	30 ms	126 ml/s	$0,3 \mathrm{~s}$	20 ms
1,5 bar	36 ml/s	1,1 s	40 ms	66 ml/s	0,6 s	40 ms
1 bar	14 ml/s	$2,9 \mathrm{~s}$	100 ms	43 ml/s	$0.9 \mathrm{s}$	$60 \mathrm{ms}$
0,5 bar	4 ml/s	$9,5 \mathrm{~s}$	400 ms	12 ml/s	$3,3 \mathrm{~s}$	$200 \mathrm{ms}$
Kapillarvolumen	1,5 ml			2,5 ml		

Um den optimalen Schlauchdurchmesser zu ermitteln wurden in einem Vorversuch die maximal erreichbaren He-Flüsse in PE-Kapillarschläuchen mit den beiden Durchmessern 0,8 mm bzw. 1,0 mm getestet. In Tabelle 4.1 sind die Ergebnisse dargestellt. Mit beiden Kapil-

Tabelle 4.1: ⁴He-Fluss durch die Kunststoff-Kapillarschläuche

In obiger Tabelle sind die ermittelten Helium-Flüsse durch zwei unterschiedliche jeweils drei Meter lange Kapillarschläuche (0,8 mm und 1,0 mm Innendurchmesser) aus PE dargestellt. Die Füllzeit gibt an, in welcher Zeit das Volumen des ³He-Zwischenspeichers (40 cm³) erreicht ist. Die Verweilzeit gibt die Zeitdauer an, wie lange sich das ³He-Gas beim Durchströmen im Schlauch aufhält. Die Messungen wurden aus Kostengründen mit ⁴He anstelle von ³He durchgeführt. Die Durchflussgeschwindigkeit ist bei vergleichbaren Bedingungen für ³He größer als für ⁴He, so dass die Werte als obere Grenzen anzusehen sind.

larschläuchen lässt sich der ³He-Zwischenspeicher auch selbst bei geringen He-Drücken noch innerhalb weniger Sekunden füllen. Allerdings machen sich bei Drücken von weniger als 1 bar die unterschiedlichen Füllzeiten deutlich bemerkbar (10 s bei D = 0, 8mm im vgl. zu 3 Sekunden bei D = 1, 0mm). Da einerseits das Totvolumen der 1,0 mm Kapillare nur um 1 ml größer ist als das Totvolumen der 0,8 mm Kapillare, andererseits aber deutlich kürzere Füllzeiten erreicht werden können, fiel die Wahl auf den 1,0 mm dünnen Kapillarschlauch. Aus den unterschiedlichen Standardmaterialien für Kapillarschläuche wurde in einem weiteren Vorversuch jeweils ein 2 m langer Kapillarschlauch aus den Standardmaterialien Silikon (Innendurchmesser ID = 1 mm, Wandstärke WS = 1 mm), PE (ID=1 mm, WS =0,4 mm), PVC (ID=1 mm, WS =0,4 mm) und Teflon (ID=0,8 mm, WS =0,4 mm) mit polarisiertem ³He gefüllt und in einem Tomographen die T_1 -Relaxationszeit bestimmt. Die ermittelten T_1 -Zeiten sind in der Tabelle 4.2 dargestellt. Da sich das ³He beim Durchströmen der ³He-Transferleitung nur wenige Sekunden im Schlauch aufhält, eignen sich - mit Ausnahme des Silikons - alle Materialien. Für den Applikator wurde ein Polyethylen-Kapillarschlauch ausgewählt, da er mit $T_1 = 650 s$ die längste Relaxationszeit aufweist.

4.6.2 Der ³He-Zwischenspeicher

Der ³He-Zwischenspeicher dient als intermediärer Speicher der ³He-Applikation und befindet sich - um die Totvolumina und die Polarisationsverluste zu minimieren - im magnetisch homogenen Zentrum des Tomographen in der Nähe des Tieres. Er ist mit der ³He-Transportzelle und mit dem Atemventilblock verbunden. Der Zwischenspeicher hat ein

Material	Durchmesser	Länge	T_1 -Zeit (gemessen).	T_1 -Zeit bezogen auf d=1,0 mm
Silikon	$1 \mathrm{mm}$	2 m	$75 \mathrm{s}$	
PE	$1 \mathrm{mm}$	2 m	$650 \mathrm{\ s}$	
PVC	$1 \mathrm{mm}$	2 m	$500 \mathrm{\ s}$	
Teflon	$0,8 \mathrm{~mm}$	2 m	300 s	470 s

Tabelle 4.2: Relaxationszeiten unterschiedlicher Kapillarschlauchmaterialien

Die Kapillarschläuche wurden in einem Tomographen mit hp-³He bei einem Absolutdruck von 1 bar gefüllt. Aus der zeitlichen Abnahme des NMR-Signals wurde die Relaxationszeit ermittelt. Da neben dem Material auch das Oberflächen-zu-Volumen-Verhältnis (O/V) des Kapillarschlauches Einfluss auf die gemessene Relaxationszeit (T₁) hat (T₁ ~ (O/V)⁻¹), ist in der 5. Spalte die T₁-Zeit des Teflon-Schlauchs auf einen Durchmesser von 1,0 mm normiert.

Volumen von etwa 40 ml, das für die Applikation von mehreren Atemzugvolumina ³He ausreicht. In Abb. 4.5 ist der Zwischenspeicher in einer Querschnittszeichnung dargestellt. Er besteht aus einem ³He-Balg in einem abgedichteten Gehäuse und einer Lichtschranke. Ist der Balg mit ³He gefüllt, dann unterbricht er die Lichtschranke. Der Raum zwischen Balg und Gehäuse ist mit ⁴He gefüllt, dessen Druck zwischen 0 mbar und 100 mbar über einen elektrischen Druckregler eingestellt werden kann. Die Ansteuerung des Druckreglers geschieht über das Steuerprogramm des Beatmungsgerätes. Der ³He-Balg, in dem das Gas gespeichert wird, besteht aus einer heliumdichten, schweißbaren Aluminium-Verbundfolie (A 30/4, Nawrot GmbH). Zwei quadratisch zugeschnittene Folienhälften mit einer Kantenlänge von 10 cm werden übereinander gelegt und anschließend mit einem Folienschweißgerät (Polystar 100 GE) verschweißt. Der so gefertigte ³He-Balg hat ein Füllvolumen von rund 40 ml. Die Relaxationszeit im gefüllten Zustand beträgt von $T_1 = (62 \pm 10)$ min.

Vor jeder ³He-Applikation wird das ³He aus der ³He-Transportzelle über die ³He-Transferleitung frisch in den Balg gefüllt. Somit steht das Gas nur wenige Sekunden im Balg und die gemessene Relaxationszeit von 62 min ist ausreichend. Zur Bestimmung der Relaxationszeit wurde der ³He-Balg in ein NMR-Messfeld gebracht und mit polarisiertem ³He gefüllt (eine detaillierte Beschreibung des NMR-Messfeldes und des Messprinzips findet sich in [Wol00]). Um den atmosphärischen Sauerstoff zu entfernen, wurde zunächst der ³He-Balg vor der Messung mehrfach evakuiert und mit reinem Stickstoff gespült. Schließlich wurde der ³He-Balg mit polarisiertem ³He gefüllt. In äquidistanten Abständen erfolgte eine kleine NMR-Anregung des ³He im Balg. Die dadurch induzierten NMR-Signalamplituden wurden aufgezeichnet. Aus der zeitlichen Abnahme der NMR-Signalamplituden erhält man die Relaxationszeit T_1 .

4.6.3 Der ³He-Vorratsspeicher

Aus Platzgründen kann die ³He-Speicherzelle nicht innerhalb des Tomographen gelagert werden. Im Streufeld des Tomographen ist die Homogenität des Magnetfeldes für eine längere



Abbildung 4.5: Der ³He-Zwischenspeicher im Querschnitt

Der ³He-Zwischenspeicher besteht aus einem Balg, der aus Aluminium-Verbundfolie gefertigt ist. Er ist in ein Kunststoffgehäuse eingesetzt und von einer 4He-Atmosphäre mit einem Überdruck bis zu 100 mbar umgeben. Im ³He-Balg wird das ³He für die Applikation gespeichert. Den Füllvorgang des Balges überwacht eine Lichtschranke.

Lagerung der ³He-Speicherzelle ohne merkliche Polarisationsverluste nicht möglich. In Abbildung 4.6 ist der Magnetfeldverlauf (B_z) entlang der magnetischen Symmetrieachse am 4,7 T-Tomographen dargestellt. Die hohen Gradienten verursachen im Außenbereich eine magnetfeldbedingte Relaxationszeit von weniger als 1 Stunde bei einem ³He-Druck von 1 bar. Beim Einsatz des Applikators muss das ³He bis zu 12 h in der ³He-Transportzelle am Ort der Anwendung (also am Tomographen) gespeichert werden, ohne bedeutend an Polarisation zu verlieren. Darum ist eine Verbesserung der Magnetfeldhomogenität im Lagerbereich der Zelle notwendig. Dafür bieten sich zwei Lösungsansätze an:

- 1. Eine Homogenisierung des Streufeldbereiches durch magnetische Spulen.
- 2. Abschirmung des Streufeldes und Aufbau eines homogenen Führungsfeldes mit Hilfe einer abgeschlossenen magnetischen Abschirmung aus μ -Metall und einem Solenoiden im Inneren.

Der Einsatz von Spulen zur Magnetfeldkorrektur scheint auf den ersten Blick die günstigere und einfachere Lösung zu sein. So ist beispielsweise die Positionierung der ³He-Speicherzelle, der Anschluss an die ³He-Transferleitung und das Herausführen der ³He-Transferleitung bei einem offenen Spulenaufbau sicherlich leichter als bei einer nach allen Seiten abgeschlossenen μ -Metall-Abschirmung. Die Spulenkonstruktion kann zudem nahe an den Tomographen herangestellt werden und so die Länge der ³He-Transferleitung kurz gehalten werden.



Abbildung 4.6: Magnetfeldverlauf und Relaxationszeiten an einem Hochfeldtomographen Das Diagramm zeigt als Beispiel eines Hochfeld-Tomographen den ausgemessenen Feldverlauf des 47/40 USR Biospin Tomographen (4,7 T) von Bruker und die sich aus den Gradienten ergebenden Relaxationszeiten für ³He bei einem Druck von 1 bar. Die kurzen Relaxationszeiten von weniger als einer Stunde lassen außerhalb des Tomographen keine Langzeitspeicherung des ³He zu.

Wie in Kapitel 4.2.2 bereits ausgeführt, erfahren ferromagnetische Materialien in einem magnetischen Feld eine Kraft in Richtung größerer magnetischer Flussdichte B. Da in der Umgebung von Tomographen besonders hohe magnetische Gradienten herrschen, verbieten deshalb sicherheitstechnische Aspekte dort den Einsatz von ferromagnetischen Materialien. Ein sicherer Betrieb der μ -Metall-Abschirmbox ist daher nur bei einem möglichst großen Abstand vom Tomographen und somit bei einer langen ³He-Transferleitung möglich. Gegen den Einsatz von magnetischen Spulen zur Magnetfeldkorrektur und für den Einsatz einer μ -Metall-Abschirmbox spricht die räumliche Flexibilität der Abschirmbox. Unter der Voraussetzung, dass die dort herrschende magnetische Flussdichte nur wenige Millitesla beträgt, kann die magnetische Abschirmung an jeder Position im Streufeld betrieben werden. Ebenso kann ein und dieselbe magnetische Abschirmung ohne Änderungen an verschiedenen Tomographen mit unterschiedlichen Feldstärken problemlos betrieben werden. Eine Homogenisierung des Magnetfeldes durch eine oder mehrere magnetische Korrekturspulen hingegen ist orts- und feldstärkegebunden. Dass heißt, die Spulengeometrie und der Spulenstrom sind daraufhin optimiert, den magnetischen Gradienten genau an einer vorgesehenen Stelle zu kompensieren. Sie kann nicht ohne weiteres an einem anderen Ort im Streufeld

4.6. DIE HARDWAREKOMPONENTEN

oder an einem anderen Tomographen betrieben werden. Da unser Beatmungssystem an verschieden Tomographen zum Einsatz kommen soll, haben wird uns für die Verwendung von einer μ -Metall-Abschirmbox anstelle von Korrekturspulen entschieden.

Der Aufbau der μ -Metall-Abschirmbox



Abbildung 4.7: Schematische Darstellung der μ -Metall-Abschirmbox

Die Aufgabe der μ -Metall-Abschirmbox besteht darin, im inhomogenen Streufeld des Tomographen einen für die ³He-Speicherzelle ausreichenden magnetisch homogenen Bereich zu schaffen. Das erreicht die μ -Metall-Abschirmbox einerseits durch eine große Abschirmung des Tomographen-Streufeldes in ihrem Innern, andererseits erzeugt ein Solenoid im Inneren ein homogenes Magnetfeld. In Abbildung 4.7 ist der schematische Aufbau der μ -Metall-Abschirmbox skizziert. Die würfelförmige Kiste aus μ -Metall mit einer abnehmbaren Rückseite hat eine Kantenlänge von 40 cm und eine Wandstärke von 2 mm. In dieser Box wird die ³He-Speicherzelle gelagert. Ein Solenoid im Inneren (Cu-Drahtdurchmesser 1 mm) erzeugt das für die ³He-Lagerung notwendige homogene magnetische Führungsfeld. In der μ -Metall-Abschirmbox sind drei pneumatisch gesteuerte Ventile (V4,V6 und V7), eine Drossel zur Regulierung des ³He-Flusses und ein Drucksensor (p) untergebracht. Über das Ventil V4 kann die ³He-Transferleitung evakuiert und zusätzlich über Ventil V7 mit reinem Stickstoff gespült werden (siehe Kapitel 4.4.4). Die ³He-Speicherzelle wird an der Anschlussstelle mit der ³He-Transferleitung verbunden. Wenn die ³He-Zelle angeschlossen ist und die eingeschlossene Luft zwischen der Anschlussstelle und Ventile V6 entfernt ist, kann der Glashahn der ³He-Speicherzelle manuell geöffnet werden. Sofort strömt das ³He aus der Zelle, bis es schließlich von Ventil V6 gestoppt wird. Über das pneumatische gesteuerte Sperventil V6 wird die Gasentnahme aus der ³He-Speicherzelle gesteuert.

Auf der Stirnfläche der μ -Metall-Abschirmbox ist ein Zylinder ("Kamin") aus μ -Metall mit einer Wandstärke von 2 mm und einem Durchmesser von 6 cm angebracht. Dieser 15 cm lange Zylinder, auf dessen Innenseite ein Solenoid (Cu-Drahtdurchmesser: 1 mm) gewickelt ist, hat die Aufgabe, die ³He-Transferleitung, die pneumatischen Steuerdruckleitungen und die elektrischen Leitungen des Drucksensors (p) aus der μ -Metall-Abschirmbox herauszuführen.

Magnetische Abschirmung und Homogenisierung



Abbildung 4.8: Abschirmwirkung eines Metallzylinders mit hoher Permeabilität μ Dargestellt ist hier die magnetische Abschirmwirkung eines Zylinders, der aus einem Material mit einer hohen magnetischen Permeabilität gefertigt ist. Die magnetische Flussdichte B_i im Inneren ist deutlich kleiner als die Flussdichte B_a außerhalb des Zylinders, solange das Material nicht in magnetischer Sättigung ist. Die Abbildung wurde [Vac88] entnommen.

Die magnetische Abschirmwirkung der μ -Metall-Abschirmbox beruht auf der Verwendung eines Materials mit einer sehr hohen magnetischen Permeabilität μ . Das von uns verwendete μ -Metall ist eine Weicheisenlegierung mit einer besonders hohen Permeabilität von $\mu = 70000$ [Vac88]. Die Permeabilität lässt sich als magnetische Leitfähigkeit verstehen. Ist die magnetische Leitfähigkeit groß, dann werden alle magnetischen Feldlinien, die auf die Oberfläche auftreffen, vollständig vom Material aufgenommen und parallel zur Oberfläche geleitet. Ein Gehäuse aus Weicheisen mit einer großen Permeabilität μ lässt darum

4.6. DIE HARDWAREKOMPONENTEN

keine Feldlinien eines äußeren Magnetfeldes in den umschlossenen Innenraum eintreten und schirmt magnetische Felder besonders gut ab. In Abbildung 4.8 ist die abschirmende Wirkung am Beispiel eines Zylinders mit $\mu \rightarrow \infty$ gezeigt. Die B-Feldlinien des Außenbereiches treffen senkrecht auf die Oberfläche, werden gebrochen und dann parallel zur Oberfläche im Material geführt, so dass der Innenbereich völlig feldfrei bleibt. Ebenso wie die Abschirmwirkung beruht auch die Homogenisierung der μ -Metall-Abschirmbox auf der hohen Permeabilität des μ -Metalls. Da auch die Feldlinien des vom Solenoiden erzeugten Magnetfeldes senkrecht auf die Stirnfläche und die Rückwand auftreffen, wirken beide Flächen wie ein magnetischer Spiegel. Dadurch wird der Solenoid scheinbar unendlich ausgedehnt (für $\mu \rightarrow \infty$) und das Magnetfeld wird homogenisiert. Wie in Abbildung 4.7 skizziert wird das magnetischen Führungsfeld in der μ -Metall-Abschirmbox von zwei Solenoiden aufgebaut. Der große Solenoid sorgt für das homogene magnetische Führungsfeld im Inneren der μ -Metall-Abschirmbox. Der kleine Solenoid baut ein Führungsfeld innerhalb des Abschirmzylinders ("Kamin") auf, durch den das ³He über die ³He-Transferleitung herausgeleitet wird. Der große Solenoid besteht aus einem Kunststoffrohr mit einem Durchmesser von 30 cm und einer Länge von 40 cm. Auf dieses Rohr ist ein 1.1 mm starker Kupferdraht bündig gewickelt. Die große und die kleine Spule haben dieselbe Wicklungsdichte und sind in Reihe geschaltet, damit sie mit der gleichen Stromstärke I durchflossen werden. Bei einer Wicklungsdichte von $n = \frac{1}{1,1 \text{ mm}} = 909 \cdot \frac{1}{\text{mm}}$ ergibt sich für beide Spulen eine Magnet-feldstärke von 11,4 G pro Ampere Spulenstrom. Wie bei allen ferromagnetischen Stoffen so ist auch die Permeabilität von μ -Metall von der magnetischen Feldstärke H abhängig. Bei Feldstärken im Bereich von 0 bis 10 A/m nimmt sie Werte bis zu $\mu=70000$ an. Bei sehr hohen Feldstärken wird das Material magnetisch gesättigt und die Permeabilität μ strebt im Grenzfall $H \rightarrow \infty$ gegen $\mu = 1$. In diesem Grenzfall würde die μ -Metall-Abschirmbox sowohl ihre abschirmende als auch ihre homogenisierende Wirkung vollständig verlieren. Also muss darauf geachtet werden, dass die magnetische Flussdichte B im μ -Metall deutlich unterhalb der magnetischen Sättigungsflussdichte B_S liegt. Für μ -Metall beträgt die Sättigungsflussdichte B_S 0,8 T [Vac88].

Folgende Überlegungen sollen die maximale magnetische Flussdichte B im μ -Metall abschätzen: Der gesamte magnetische Fluss B_0 , der auf die Stirnfläche A_S der Abschirmbox auftrifft, wird gleichmäßig über die vier Querschnittsflächen A_Q der Seitenteile weitergeleitet. Da die Querschnittsflächen A_Q der Seitenteile zusammen deutlich kleiner sind als die Stirnfläche A_S , der magnetische Fluss $\Phi = B \cdot A$ aber erhalten bleibt, ist in den Seitenteilen die magnetische Flussdichte größer als auf der Stirnfläche. So erhöht sich die Flussdichte B_Q in den Seitenteilen entsprechend zu

$$B_Q = B_0 \cdot \frac{A_S}{4 \cdot A_Q} = B_0 \cdot \frac{4 \cdot 40 \cdot 0, 2 \ cm^2}{40 \cdot 40 \ cm^2} = 50 \cdot B_0 \quad . \tag{4.1}$$

So führt selbst eine stirnseitige Flussdichte $B_0 = 30$ G zu einer Flussdichte B_Q in den Seitenteilen von $B_Q = 0, 15$ T, die noch deutlich unterhalb der Sättigungsflussdichte von $B_S = 0, 8$ T liegt.

In einem letzten Schritt wurde die μ -Metall-Abschirmbox an einen Hochfeld-Tomographen gebracht, etwa 3 m vom Tomographenmittelpunkt entfernt, wobei die Stirnseite der μ -Metall-Abschirmbox in die Richtung des Tomographen zeigte (siehe Abbildung 4.9). Das



Abbildung 4.9: Position der μ -Metall-Abschirmbox am Tomographen Zum Ausmessen des Magnetfeldes im Inneren der μ -Metall-Abschirmbox wurde die Box in einer Entfernung von 3 m vom Tomographen aufgestellt. Die Stirnfläche zeigt in Richtung des Tomographen, und die Magnetfelder vom Tomographen und vom Solenoiden waren gleichgerichtet. Die Koordinatenangaben beziehen sich auf ein Koordinatensystem, das im Mittelpunkt der μ -Metall-Abschirmbox sitzt.

Ausmessen des Magnetfeldes im Inneren der μ -Metall-Abschirmbox wurde mit Hilfe eines sensitiven 10 G Sättigungskernmagnetometers (Förstersonde) der Firma Bartington Instruments durchgeführt. Mit Hilfe einer in Eigenentwicklung gebauten Verschiebevorrichtung konnte die Position der Förstersonde im Inneren der Box geändert werden, ohne den rückseitigen Deckel öffnen zu müssen. Das Feld des Solenoiden während der Messung betrug 8,5 G bei einem Spulenstrom von I = 0, 8 A. Nach Gleichung 2.5 ist für das Relaxationsverhalten von ³He in Magnetfeldern der relative Gradient $\frac{1}{B}\vec{\nabla}B_z$ verantwortlich. In Abbildung 4.6.3 ist dieser Gradientenverlauf im Inneren der μ -Metall-Abschirmbox in einem Abstand von -4 cm bis +6 cm um den Mittelpunkt der Abschirmbox dargestellt. Dieser Bereich ist für die Lagerung der ³He-Transportzelle vorgesehen. Bei der gewählten Führungsfeldstärke von 8,5 G ist der relative magnetischen Gradient $\frac{1}{B}\vec{\nabla}B_z$ geringer als 0,1% pro cm. Bei ³He-Drücken in der ³He-Transportzelle zwischen 1 bar (abs.) und 3 bar (abs.) entspricht das einer Gradienten-bedingten Relaxationszeit von 150 h (bei 1 bar abs.) bzw. 440 h (bei 3 bar abs.). Die vorgesehenen Lagerzeiten der ³He-Speicherzelle betragen weniger als 12 h und so ist die erreichte magnetische Homogenität völlig ausreichend.

In Abb. 4.6.3 ist der B_z -Verlauf entlang der z-Achse beginnend an der Rückwand der



Abbildung 4.10: Magnetfeld- und Gradientenverlauf in der μ -Metall-Abschirmbox (Die Koordinatenangaben beziehen sich auf die Abbildung 4.9) Im linken Diagramm ist der Gradientenverlauf in der x-y-Ebene innerhalb der Abschirmbox dargestellt. Repräsentativ für das gesamte Magnetfeld sind die Werte entlang der x-Achse an den Stellen z=0 cm, -4 cm und 6 cm aufgetragen. Dieser Bereich ist für die Lagerung der ³He-Speicherzelle vorgesehen und weist einen Gradienten von weniger als 0,01 G/cm auf. Bei einer Feldstärke von etwa 9 G entspricht das einer relativen Homogenität von weniger als 0,1 %/cm. Im rechten Diagramm ist der Feldverlauf auf der z-Achse innerhalb der Abschirmbox von der Rückwand (+20 cm) bis zur Austrittsöffnung am Abschirmzylinder (-35 cm) gezeigt.

 μ -Metall-Abschirmbox bis zur Austrittsöffnung am Zylinder ("Kamin") dargestellt. Zwei Positionen mit besonders erhöhten Gradientenwerten fallen ins Auge. Zum einen beträgt der Gradient in der Nähe des Übergangs zwischen dem großen und kleinen Solenoiden rund 0,88 G/cm bei einem Führungsfeld von $B_z=8$ G. Zum anderen herrscht an der Austrittöffnung des Zylinders entlang einer Strecke etwa 10 cm ein Gradient um 10 G/cm, wobei das Hauptfeld 50 G beträgt. Schätzt man die zu erwartenden Relaxationszeiten auch mit Gleichung 2.5 ab, so ergeben sich daraus Relaxationszeiten von 20 s⁻¹.

In diesem, für die Polarisation des ³He kritischen Bereich verläuft die ³He-Transferleitung. Die in der Tabelle 4.1 dokumentierten Gasflüsse zeigen, dass selbst bei einem Druck von

¹Die Formel 2.5 ist streng genommen nur für quasihomogene Felder mit kleinen Gradienten $\frac{1}{B}\vec{\nabla}B_z \ll 1/cm$ gültig.

0,5 bar die Verweildauer des ³He in der 3 m langen Kapillarleitung (Innendurchmesser 1,0 mm) nur 200 ms beträgt. Daraus ergibt sich, dass sich das ³He in dem 10 cm langen, für die Polarisation kritischen Bereich nur

$$\Delta t = \frac{10 \ cm}{300} \cdot 200 \ ms = 6,7 \ ms \tag{4.2}$$

aufhält. Dieses Ergebnis entspricht gerade einmal 1/3000 der abgeschätzten T₁-Zeit von 20 s und ist damit unkritisch.

4.6.4 Bestimmung der Polarisationsverluste am Applikator

Ein entscheidendes Kriterium für die Funktionalität des Applikators ist die definierte ³He-Applikation ohne einen nennenswerte Polarisationsverlust. In diesem Abschnitt werden Untersuchungen vorgestellt, die der Quantifizierung der Polarisationverluste beim Betrieb unseres Applikators dienten. Grundlage dieser Untersuchungen ist die Messung relativer Polarisationsunterschiede, die im Gegensatz zur absoluten Polarisationsbestimmung in einem Tomographen auf eine einfache und sehr genaue Art und Weise möglich ist. Durch gezielte Variation einzelner Parameter der Applikatoreinheit (z.B. Verweildauer des ³He in der Transferleitung zwischen der ³He-Speicherzelle und dem ³He-Atemventil) und anschließendem Vergleich mit einem Referenzwert ist der Einfluß des variierten Parameters auf Polarisationsverluste messbar. In dieser Versuchsreihe wird in dem Tomographen anstelle eines Tieres eine Glaszelle mit einem Volumen von 50 cm^3 gebracht. Die Glaszelle ist an das Atemventil des Applikators angeschlossen und kann über eine Pumpe evakuiert werden, ohne aus dem Tomographen herausgenommen werden zu müssen. Über die ³He-Transferleitung, den ³He-Balg und den Atemventilblock strömt das Gas beim Befüllen in die evakuierten ³He-Phantomzelle hinein. Ist die ³He-Phantomzelle auf einen Druck von etwa 1 bar gefüllt, dann wird der Befüllvorgang abgebrochen und es erfolgt eine MR-Anregung der ³He-Phantomzelle. Die Signalstärke S des FID ist dabei proportional zum Polarisationsgrad P und zum Zellendruck p

$$S \sim p \cdot P$$
 . (4.3)

Der Aufnahme mit der Signalstärke S_1 wird eine zweite Aufnahme mit der Signalstärke S_2 gegenübergestellt. Bei der zweiten Aufnahme wurde ein Parameter geändert, beispielsweise die ³He-Strömungsgeschwindigkeit durch die Transferleitung, während alle anderen Parameter unverändert blieben. Über die drucknormierte Signalintensität I

$$I = \frac{S}{p} \sim P \tag{4.4}$$

(S: Signalstärke, p: Druck in der Testzelle, P: ³He-Polarisation in der Zelle), wird der relative Polarisationsverlust ΔP_{rel}

$$\Delta P_{rel} = \frac{P_2 - P_1}{P_1} = \frac{I_2 - I_1}{I_1} \tag{4.5}$$

ermittelt und damit der Einfluß dieses Parameters auf den Polarisationstransfer. Zur Anregung der ³He-Probe wurde ein breiter, resonanter HF-Impuls mit einer Dauer von 50 μs verwendet und das induzierte NMR-Signal aufgenommen. Da keine Bildgebungsgradienten geschaltet werden, erhält man als Signal einen einfachen Free Induction Decay (FID, Abbildung 5.2). Durch eine Fast-Fourier-Transformation, die mittels der Tomographensoftware durchgeführt wird, erhält man das Frequenzspektrum mit einem Maximalwert bei der Larmorfrequenz ω_L . Die Signalstärke *S* der Aufnahme ergibt sich schließlich aus der Integration des Frequenzspektrums im Bereich dieses Maximums. Um Aufnahmen mit unterschiedlichen ³He-Phantomzellendrücken zu vergleichen, wurde das Signal *S* anschließend durch den Gasdruck *p* in der Phantomzelle dividiert und man erhält die *drucknormierte Signalintensität I*. Damit die Signalintensitäten aller Aufnahmen miteinander vergleichbar sind, wurden bei allen Aufnahmen die Sequenzparameter identisch beibehalten.

Reproduzierbarkeit der Messmethode

Zuerst wurde die Reproduzierbarkeit der Messmethode überprüft, wobei eine Standardabweichung σ von wenigen Prozent des Mittelwertes gefordert ist. Dazu wurden jeweils in einem zeitlichen Abstand von 1 Minute insgesamt 9 mal die ³He-Phantomzelle im Tomographen evakuiert, über den Applikator mit ³He gefüllt und die drucknormierte Signalintensität I bestimmt. Aus den 9 Einzelmessungen ergab sich der Mittelwert $\langle I \rangle = 9, 6 \frac{a.u.}{bar}$ mit einer Standardabweichung von 0, 14 $\frac{a.u.}{bar}$. Die Standardabweichung entspricht 1, 5% des Mittelwertes und damit erfüllt das Verfahren unsere Anforderungen an die Reproduzierbarkeit.

Die Relaxationszeit $T_{1,M}$ der Abschirmbox

In der magnetischen Abschirmbox überlagern sich einerseits das Magnetfeld des Solenoiden und andererseits das vom μ -Metall abgeschwächte Feld des Tomographen zu einem Gesamtfeld \vec{B}_{Box} , wobei die Homogenität von \vec{B}_{Box} die Lagerung der ³He-Speicherzellen für mehrere Stunden ohne nennenswerten Polarisationsverlust gewährleisten muß. Zur Abschätzung der magnetfeldbedingten Relaxationszeit in der Abschirmbox wurde die ³He-Phantomzelle an zwei Zeitpunkten t_0 und $t_1 = t_0 + 12$ *h* mit frischem ³He aus der Speicherzelle gefüllt und jeweils die drucknormierte Signalintensität der ³He-Phantomzelle bestimmt. Zwischen diesen beiden Messungen wurden keinerlei Veränderungen am Applikator vorgenommen. Als drucknormierte Signalstärken ergaben sich $I(t_0) = (9, 7 \pm 0, 10) \frac{a.u.}{bar}$ und $I(t_1) = (9, 3 \pm 0, 13) \frac{a.u.}{bar}$. Die beobachtete Signalabnahme entspricht einer Gesamtrelaxationszeit T_{Total} von $T_{Total} = 270$ *h*. Der ³He-Speicherzellendruck betrug p = 1, 9 bar, was einer dipolaren Relaxationszeit von $T_{1,D} = 430$ *h* entspricht, und die Wandrelaxationszeit $T_{1,W}$ der verwendeten ³He-Speicherzelle war $T_{1,W} = 300$ *h*. So ergibt sich eine magnetfeldbedingte Relaxationszeit in der Abschirmbox von $T_{1,M} = 500$ *h*.

Relaxationsverluste beim Einbau der ³He-Zelle in den Applikator

Ein kritischer Augenblick während des Betriebs des Applikators ist die Entnahme der ³He-Transportzelle aus der Transportdose und der Einbau der ³He-Transportzelle in die Abschirmbox. Dieser Vorgang sollte möglichst rasch ablaufen, da in der Transportbox und der Speicherbox durch das Öffnen des Deckels die magnetische Homogenität sinkt. Zur Bestimmung der durch das Öffnen entstehenden Polarisationsverluste wurde zuerst die drucknormierte Signalintensität einer bereits in den Applikator eingebauten ³He-Transportzelle bestimmt $(I(t_1) = (24, 4 \pm 0, 2) \frac{a.u.}{bar})$. Anschließend wurde die Rückseite der Abschirmbox geöffnet, die ³He-Zelle ausgebaut, in die geöffnete Transportdose gelegt und die Transportdose verschlossen. Nach einer Wartezeit von einer Minute wurde die Transportdose wieder geöffnet, die ³He-Zelle herausgenommen, in den Applikator eingebaut, die Rückseite des Applikators geschlossen und erneut die drucknormierte Signalintensität bestimmt $(I(t_1) = (22, 5 \pm 0, 2) \frac{a.u.}{bar})$. Der auf diese Weise ermittelte Polarisationstransfer T_P mit

$$T_P = \frac{22,5}{24,4} = 0,92 \tag{4.6}$$

setzt sich zusammen aus einerseits dem Polarisationstransfer $(T_P^{(e)})$ beim Ausbau der Zelle aus der Abschirmbox und dem Einbau der Zelle in die Transportbox und andererseits aus dem Polarisationstransfer $(T_P^{(a)})$, der bei der Entnahme der Zelle aus der Transportbox und Wiedereinbau der Zelle in die Abschirmbox beobachtet wird:

$$T_P = T_P^{(e)} \cdot T_P^{(a)} = \frac{I(t_1)}{I(t_0)} \quad . \tag{4.7}$$

Unter der Annahme, dass $T_P^{(e)}$ und $T_P^{(a)}$ identisch sind, ergibt sich ein Polarisationstransfer von jeweils

$$T_P^{(e)} = T_P^{(a)} = \sqrt{\frac{I(t_1)}{I(t_0)}} = 0,96$$
 , (4.8)

d.h. der Polarisationsverlust P_V bei der Entnahme der Zelle aus der Transportbox und Einbau der Zelle in die Abschirmbox beträgt insgesamt $P_V = 4\%$. Dieses Ergebnis stimmt mit der Untersuchung in [Sch04] überein. Dort wurden Polarisationsverluste beim Be- und Entladen der ³He-Speicherzelle aus und in die Transportbox jeweils zwischen 1% und 2% beobachtet.

Polarisationsverluste in der geöffneten Abschirmbox

In der Transferleitung, eingebaut zwischen der ³He-Zelle und dem Atemventil, befindet sich in der Abschirmbox eine manuelle Flussdrossel, die den ³He-Gasfluß reduziert und das Bersten des ³He-Balges im Applikator beim Befüllen verhindert. Da durch jede ³He-Applikation der verbleibende ³He-Druck in der ³He-Speicherzelle sinkt und damit der ³He-Gasfluß durch die ³He-Transferleitung hindurch nicht zum Erliegen kommt, muß ab einem ³He-Speicherzellendruck von etwa p = 1,5 bar durch eine manuelle Öffnung der Drossel der Strömungswiderstand gesenkt werden. Dazu muß der Anwender die Rückwand der Abschirmbox öffnen und in die Abschirmbox hineingreifen. Für knapp 10 Sekunden, die zum Schalten der Drossel benötigt werden, ist die Rückwand geöffnet und die gute magnetischhomogenisierende Wirkung der Abschirmbox ist nicht gegeben. Magnetfeldgradienten in

4.6. DIE HARDWAREKOMPONENTEN

der Box können die ³He-Polarisation zerstören. Zur Bestimmung der Polarisationsverluste der ³He-Zelle wurde auch hier die Phantomzelle zu zwei Zeitpunkten t_0 und t_1 mit ³He gefüllt und die drucknormierte Signalintensität zu diesen Zeitpunkten bestimmt. Während der Dauer $\Delta t = t_1 - t_0$ von 60 s wurde der Deckel auf der Rückseite geöffnet. Es ergaben sich folgende drucknormierte Signalintensitäten:

$$I(t_0) = (9, 3 \pm 0, 1) \frac{a.u.}{bar}$$
(4.9)

$$I(t_0 + 60s) = (9, 0 \pm 0, 2) \frac{a.u.}{bar} , \qquad (4.10)$$

d.h. innerhalb der Öffnungszeit von 60 s ist die Polarisation in der ³He-Speicherzelle um 3,2% gefallen. Bei einer Öffnungszeit von 10 Sekunden ergibt sich entsprechend ein Polarisationsverlust von 0,5%.

Relaxationsverluste beim Durchströmen der ³He-Transportleitung

Über eine 1 mm dünne und 3 m lange Kunststoffkapillare strömt das ³He aus der ³He-Speicherzelle durch den "Kamin" der Abschirmbox und das magnetischen Streufeld des Tomographen in den Tomographen hinein. Die Verweildauer des Gases in der Kapillare beträgt nur wenige Sekunden. Bei einer Wandrelaxationszeit des eingesetzten PE-Kapillarschlauches von 650 s liefert dieser Relaxationsprozeß bei den gesamten Polarisationsverlusten nur einen untergeordneten Beitrag. Als weitere Ursache für Polarisationsverluste sind Relaxationsprozesse aufgrund hoher Magnetfeldgradienten entlang der Transferleitung, gerade im Bereich des Kamins zu sehen. Um quantitative Angaben über die beim Durchströmen der Transferleitung auftretenden Polarisationsverluste machen zu können, wurde in einer Messreihe die Verweildauer des ³He in der Transferleitung variiert und anschließend die drucknormierte Signalintensität bestimmt. Aus der Abnahme der drucknormierten Signalintensität bei zunehmender Verweildauer in der Transferleitung wird auf die Polarisationsverluste beim Durchströmen der Transferleitung zurückgeschlossen.

Sei V_K das Volumen des Kapillarschlauches und \dot{V} der Gasvolumenfluss durch die Kapillare, dann beträgt die Verweildauer τ des Gase in der Kapillare

$$\tau = \frac{V_K}{\dot{V}}$$

Bei einem zu füllenden Volumen $V_{Ph} = 50 \ ml$ und einer Füllzeit T ergibt sich so eine mittlere Verweildauer $\langle \tau \rangle$ des Gases in der Transferleitung von

$$\langle \tau \rangle = \frac{V_K}{V_{Ph}} \cdot T$$
 , (4.11)

die nur proportional zur Fülldauer T und zum Verhältnis des Leitungsvolumen V_K zu Füllvolumen V_{Ph} ist. Die drucknormierte Signalintensität I wurde bei einer Füllzeit von T = 9s und T = 43s bestimmt, die einer mittleren Verweildauer in der Transferleitung von $\langle \tau \rangle = 0, 5s$ und von $\langle \tau \rangle = 2, 5s$ entsprechen:

$$I(\langle \tau \rangle = 0, 5s) = (10, 1 \pm 0, 2) \frac{a.u.}{bar}$$
$$I(\langle \tau \rangle = 2, 5s) = (9, 3 \pm 0, 2) \frac{a.u.}{bar}$$

Setzt man einer exponentiellen Abnahme der Polarisation in Abhängigkeit von der mittleren Verweildauer des Gases in der Transferleitung voraus, dann läßt sich aus den beiden Datenpunkten eine T_1 -Relaxationszeit in der Transferleitung von $T_1 = 24 \ s$ abschätzen. Während des Betriebes ist die Flussdrossel so eingestellt, dass eine Füllzeit T < 3s angestrebt wird und es ergibt sich ein Polarisationsverlust von < 1%.

Betrachtung der Gesamtverluste

Entscheidend für den ³He-Polarisationsverlust insgesamt, der bei der ³He-Applikation auftritt, sind folgende Beiträge:

- Einbau der Transportzelle : $V^{(e)} = 2 \%$
- Durchströmen der Transferleitung : $V_L = 1 \%$
- Justage der Drossel : $V_O = 0, 5 \%$.

Alles zusammen führt zu einem Gesamtverlust P_V^{Total} von

$$P_V^{Total} = 1 - (1 - V^{(e)}) \cdot (1 - V_L) \cdot (1 - V_O)$$

= 3,5 % .

Bedingt durch den Transport von Mainz nach Biberach dauert es rund 16 h, die zwischen dem Füllen der ³He-Transportzelle und den ersten ³He-Messungen am Tomographen vergehen. Gemessen an den transport- und lagerungsbedingten Polarisationsverlusten von nahezu 22 % (Gleichung 2.9) sind die durch den Applikator bedingten Polarisationsverluste von 3,5 % zu vernachlässigen.

Kapitel 5

Die Magnetresonanztomographie (MRT)

Die Magnetresonanztomographie (MRT) ist ein bildgebendes Verfahren zur Darstellung des Körperinneren in Form von Körperschnittbildern und basiert auf dem Kernspinresonanzeffekt. Seit Beginn der 1980er Jahre stehen die ersten Magnetresonanztomographen für Ganzkörperaufnahmen des Menschen für den klinischen Einsatz zur Verfügung. Mittlerweile gehört die MRT zu einem der Standardverfahren der radiologischen Diagnostik. Der große Vorteil der Magnetresonanztomographie gegenüber den anderen radiologischen Standardbildgebungsverfahren wie beispielsweise die Computertomographie (CT), die Szintigraphie (SZ) oder das klassische Röntgenverfahren besteht darin, dass bei der MRT der Patient keinerlei ionisierender Strahlung ausgesetzt wird. Die Signalquelle ist in der MRT das magnetische Moment $\vec{\mu}$ des Atomkerns, welches aus dem Kernspin I hervorgeht. Die Signalhöhe hängt dabei in erster Linie vom magnetischen Moment, vom Vorkommen des betrachteten Isotopes im Körper sowie von der Höhe der Kernspinpolarisation ab. Nicht alle Isotope weisen einen Kernspin auf oder kommen im Körper in einer ausreichend großen Menge vor, um ein zufriedenstellendes MRT-Signal zu generieren. Das am häufigsten im menschlichen Körper vorkommende Element ist Wasserstoff und es tritt fast ausschließlich als Isotop ¹H auf. ¹H besitzt einen Kernspin $I = \frac{1}{2}$ und die mittlere Dichte von $6, 7 \cdot 10^{22}$ Atomen pro 1 cm³ im Gewebe ist für die MRT-Aufnahmen des Körperinneren ausreichend. Die ¹H-MRT (auch Protonen-MRT genannt) trifft überall dort an ihre Grenzen, wo dazu im Vgl. deutlich weniger Wasserstoffatome pro Körpervolumen anzutreffen sind. Dazu gehören die Lunge und die Atemwege (Trachea, Bronchien und Alveolen), bei denen es sich in erster Linie um luftgefüllte Hohlräume handelt. Der Einsatz von kernspinpolarisiertem ³He überwindet diese Einschränkung. Die Idee hinter diesem neuen Ansatz beruht auf der Verwendung von einem hyperpolarisierten Gas (hier ³He) als Signalquelle, das der Patient zum Zeitpunkt der MRT-Messung einatmet. Dieses Gas wurde zuvor durch optisches Pumpen hyperpolarisiert (Kapitel 2). Die geringe Dichte des gasförmigen ³He von $O(10^{19})$ Atomen pro 1 cm³ in der Lunge wird durch den ausserordentlich hohen Kernspinpolarisationsgrad kompensiert, so dass sich am Ende eine mit der Protonen-MRT vergleichbare Signalstärke ergibt. Da ³He ein chemisch inertes und für den Menschen unschädliches Edelgas ist, sind

keine Nebenwirkungen für den Patienten zu erwarten.

In diesem Kapitel werden ausgehend von der ${}^{1}H$ -MRT die physikalischen Grundlagen der MRT erläutert. Im zweiten Schritt wird die 2d-Radialsequenz *COMSPIRA* vorgestellt, mit der im Rahmen dieser Dissertation gearbeitet wurde. Schließlich wird die diffusionsgewichtete Bildgebung erläutert, mit der Untersuchungen der Lungenfeinstruktur durchgeführt wurden.

5.1 Physikalische Grundlagen der MRT

5.1.1 Kernspin und Magnetisierung

Die physikalische Grundlage der MRT ist der Kernspinresonanzeffekt, der bei allen Isotopen auftritt, die über einen Kernspin $\vec{I} \neq \vec{0}$ verfügen. Der Kernspin \vec{I} ist eine quantenmechanische Eigenschaft des Atomkerns und kommt ausschließlich bei solchen Isotopen vor, die eine ungerade Protonen- oder Neutronenzahl haben. Die Komponenten des Kernspinoperators \hat{I}_x , \hat{I}_y und \hat{I}_z erfüllen die Kommutatorrelationen eines Drehimpulses

$$\begin{aligned} & [\hat{I}_x, \hat{I}_y] &= i\hbar \hat{I}_z \\ & [\hat{I}_y, \hat{I}_z] &= i\hbar \hat{I}_x \\ & [\hat{I}_z, \hat{I}_x] &= i\hbar \hat{I}_y \end{aligned} (5.1)$$

Darum interpretiert man den Kernspin als einen Drehimpuls. Aus den Gleichungen in 5.1 folgt noch eine weitere zentrale Eigenschaft des Kernspins: Da die einzelnen Kommutatorenausdrücke $\neq 0$ sind, ist es unmöglich, mehr als eine Komponente des Kernspinoperators zeitgleich exakt zu messen (*Heisenbergsche Unschärferelation*). Allerdings zeigt eine kurze Rechnung, dass das Quadrat des Kernspinoperators

$$\left(\hat{\vec{I}}\right)^2 = \hat{I}^2$$

mit jeder beliebigen Komponenten des Kernspinoperators kommutiert, d.h.

$$[\hat{I}^2, I_i] = 0, \quad i \in \{x, y, z\}$$

Darum kann sowohl eine Raumkomponete des Kernspins als auch zusätzlich der Betrag des Kernspins zeitgleich beliebig genau bestimmt werden. Zudem haben beide Operatoren einen gemeinsamen Satz an Eigenzuständen. Im weiteren seien die beiden kommutierenden Operatoren \hat{I}_z und \hat{I}^2 betrachtet, deren gemeinsame Eigenzustände über die Eigenwertgleichung

$$\hat{I}^2 |I, m_I\rangle = \hbar^2 I(I+1) |I, m_I\rangle$$
(5.2)

$$\hat{I}_{z} |I, m_{I}\rangle = \hbar m_{I} |I, m_{I}\rangle \tag{5.3}$$

definiert seien. $|I, m_I\rangle$ bezeichnet den gemeinsamen Eigenzustand von \hat{I}_z und \hat{I}^2 mit den Eigenwerten I und m_I . Der Skalar I drückt den Betrag des Kernspins aus und m_I die Projektion des Kernspins entlang der z-Achse. Aus (5.1), (5.2) und (5.3) lassen sich algebraisch

54

zwei wichtige Eigenschaften der Eigenwerte I und m_I ableiten. Zum einem sind für I nur ganzzahlige oder halbzahlige positive Zahlenwerte möglich, d.h.

$$I \in \{0, \frac{1}{2}, 1, \frac{3}{2}, 2, \ldots\} .$$
(5.4)

Diese Eigenschaft des Kernspins wird als die *Quantisierung des Kernspins* bezeichnet und I als die *Kernspinquantenzahl*. Zum anderen kann bei gegebener Kernspinquantenzahl I der Eigenwert m_I nur die Werte

$$m_I \in \{I, -(I-1), \dots, (I-1), I\}$$
 (5.5)

annehmen. In Anlehnung an (5.4) wird diese Eigenschaft *Richtungsquantisierung* genannt. Mit dem Kernspin I ist ein magnetisches Moment $\overrightarrow{\mu}$ verbunden, das proportional zum Kernspin I ist:

$$\vec{\mu} = \gamma \cdot \vec{I} \quad . \tag{5.6}$$

Die Proportionalitätskonstante γ ist das gyromagnetisches Verhältnis und eine für jeden Atomkern charakteristische Größe. In Tabelle 5.1 sind für einige Isotope die Kernspinquantenzahl I und das gyromagnetische Verhältnis angegeben. Befindet sich der Atomkern in

Kern	Spin-Quantenzahl	γ
	Ι	[MHz/T]
^{1}H	$\frac{1}{2}$	267,5
^{4}He	0	0
^{3}He	$\frac{1}{2}$	-203,8
^{13}C	$\frac{1}{2}$	$67,\!3$

Tabelle 5.1: KernspinquantenzahlI und gyromagnetisches Verhältnis γ

einem magnetfelfeldfreien Raum, so ist die Orientierung der magnetischen Momente und damit auch die Orientierung des Kernspins beliebig. Wird der Kern hingegen in ein äußeres Magnetfeld \vec{B}

$$\overrightarrow{B} = B_z \cdot \hat{e}_z \quad , \tag{5.7}$$

gebracht, dann erfährt er ein Drehmoment und richtet sich im Magnetfeld \vec{B} aus. Im Gegensatz zu einem makroskopischen magnetischen Dipolmoment, das sich beliebig zum B-Feld orientieren kann, gibt es für das magnetische Kernmoment nur eine diskrete Anzahl an möglichen Orientierungen. Diese ergeben sich als Eigenwerte des Hamiltonoperators \hat{H} :

$$\hat{H} = -\hat{\overrightarrow{\mu}} \cdot \overrightarrow{B} = -\gamma \hat{\overrightarrow{I}} \cdot \overrightarrow{B} \quad . \tag{5.8}$$

Unter der Annahme (5.7) vereinfacht sich dieser Ausdruck zu

.

$$\ddot{H} = -\gamma \ \ddot{I}_z \cdot B_z \quad . \tag{5.9}$$

Der Hamilton-Operator \hat{H} lässt sich jetzt als ein Vielfaches des Drehimpulsoperatos I_z ausdrücken. So entsprechen die Energieeigenzustände E_I des Hamiltonoperators \hat{H} den Eigenzuständen des Drehimpulsoperators \hat{I}_z aus der Gleichung 5.3

$$\hat{H} |I, m_I \rangle = E_I |I, m_I\rangle$$

$$= -\gamma B_z \hat{I}_z |I, m_I\rangle$$

$$= -\gamma B_z \hbar m_I |I, m_I\rangle .$$
(5.10)

Für ¹H oder ³He ergeben sich entsprechend ihres Kernspins $I = \frac{1}{2}$ nur die beiden Energiezustände und Orientierungen

$$\left|\frac{1}{2}, +\frac{1}{2}\right\rangle \quad \text{und} \quad \left|\frac{1}{2}, -\frac{1}{2}\right\rangle$$

$$(5.11)$$

mit den dazugehörenden Energieeigenwerten

$$+\frac{1}{2}\gamma\hbar B_z$$
 und $-\frac{1}{2}\gamma\hbar B_z$. (5.12)

Die Aufspaltung der Zustände $|I, m_I\rangle$ in einem äußeren Magnetfeld wird nach ihrem Entdecker Zeemann-Aufspaltung genannt. In Abbildung 5.1 ist sie für den ³He-Kern dargestellt. Für die beiden Zustände $|\frac{1}{2}, +\frac{1}{2}\rangle$ und $|\frac{1}{2}, -\frac{1}{2}\rangle$ werden auch oft als Synonyme die Bezeichnungen "Spin up" und "Spin down" verwendet. Zwischen diesen beiden Zeeman-Niveaus können Übergänge induziert werden, indem entweder ein Photon absorbiert oder emittiert wird, dessen Energie $\hbar\omega_L$ gerade der Energiedifferenz der beiden Zeeman-Niveaus entspricht

$$\Delta E = \hbar \omega_L = \hbar \gamma B_z \quad . \tag{5.13}$$

Diese Photonenfrequenz ω_L heißt Larmorfrequenz ω_L . In einem Ensemble von Kernen wer-

$$\underbrace{B_{z}}_{|l/2, + l/2> ,,Spin up''} \underline{AE = \gamma h B_z}_{|l/2, - l/2> ,,Spin down''}$$

Abbildung 5.1: Energetische Aufspaltung der $|\frac{1}{2}, +\frac{1}{2}\rangle$ und $|\frac{1}{2}, -\frac{1}{2}\rangle$ Kernspin-Zustände bei ³He in einem magnetischen Feld B (Zeeman-Aufspaltung)

5.1. PHYSIKALISCHE GRUNDLAGEN DER MRT

den die einzelnen Zeeman-Niveaus unterschiedlich stark besetzt. Die Besetzungszahlen N_{m_I} , d.h. die Anzahl der Kerne im Zeeman-Zustand m_I , folgen im thermischen Gleichgewicht bei einer Temperatur T der Boltzmann-Statistik gemäß

$$\frac{N_{m_I}}{N_{m_I-1}} = \exp\left(-\frac{\Delta E}{k_B T}\right)$$
$$= \exp\left(-\frac{\gamma \hbar B_z}{k_B T}\right) . \tag{5.14}$$

Bei einer Zimmertemperatur von 30° C beträgt die thermische Energie

$$E = k_B T = \frac{1}{40} \ eV = 2,5 \cdot 10^{-2} eV \quad , \tag{5.15}$$

während die Zeeman-Aufspaltung für Protonen und ³He selbst in Magnetfeldern der Größenordnung O~1 T noch um $10^{-6}eV$ liegt und damit gerade einmal $\frac{1}{10.000}$ der thermischen Energie entspricht. Die Exponentialfunktion aus (5.14) kann in diesem Fall durch den Ausdruck

$$\frac{N_{m_I}}{N_{m_I-1}} \approx 1 - \frac{\hbar\gamma B_z}{k_B T}$$
(5.16)

angenähert werden. Eine wichtige Größe zur Charakterisierung des Besetzungszahlenungleichgewichts der Zeemanzustände ist der Kernspinpolarisationsgrad P:

$$P = \frac{\sum_{m_I=-I}^{+I} m_I \cdot N_{m_I}}{I \sum_{m_I=-I}^{+I} N_{m_I}} \quad .$$
(5.17)

Der Wertebereich von P deckt das Zahlenintervall zwischen -1 und +1 ab. Die beiden Extremwerte +1 und -1 werden genau dann angenommen, wenn sich alle Kerne im obersten Zeeman-Niveau mit $m_I = +I$ bzw. im untersten Niveau mit $m_I = -I$ befinden. Sind alle Niveaus gleich stark besetzt, dann ergibt sich ein Polarisationsgrad P=0. Für Spin $\frac{1}{2}$ -Systeme existieren nur die beiden Zeemann-Niveaus $m_I = \pm \frac{1}{2}$ und der Ausdruck in (5.17) vereinfacht sich zu

$$P = \frac{N_{+\frac{1}{2}} - N_{-\frac{1}{2}}}{N_{+\frac{1}{2}} + N_{-\frac{1}{2}}} \quad .$$
(5.18)

Mit (5.18) und (5.16) lässt sich jetzt für ein Spin $\frac{1}{2}$ -Ensemble der Polarisationsgrad im thermischen Gleichwicht ausdrücken:

$$P \approx \frac{\hbar \gamma B_z}{2k_B T} \quad . \tag{5.19}$$

Diesen durch die Ensembletemperatur vorgegebenen Polarisationsgrad nennt man Boltzmann-Polarisation. Mit einem Polarisationsgrad $P \neq 0$ und dem damit verbundenen Besetzungszahlenungleichgewicht ist ein magnetisches Moment $\vec{\mu}$ entlang \vec{B} verknüpft:

$$\vec{\mu} = (N_{+\frac{1}{2}} + N_{-\frac{1}{2}}) \cdot P \cdot \hbar \gamma m_I \cdot \hat{e_z} \quad . \tag{5.20}$$

Dieses magnetische Moment $\vec{\mu}$, das sich im thermischen Gleichgewicht einstellt, ist für die weiteren Betrachtungen von zentraler Bedeutung. Eine weitere wichtige Größe neben dem magnetischen Moment $\vec{\mu}$ ist die Magnetisierung \vec{M}

$$\vec{M} = \frac{\vec{\mu}}{V},\tag{5.21}$$

welche das magnetische Moment pro Volumen V angibt.

5.1.2 Induktion des Kernspinresonanzsignal



Abbildung 5.2: Free Induction Decay (FID)

Der oszillierende Transversalanteil M_T des Magnetisierungsvektors \overline{M} induziert in der senkrecht zum Führungsfeld befindlichen HF-Spule ein Spannungssignal U_{ind} , dessen zeitlicher Verlauf im mittleren Diagramm dargestellt ist. Das Signal ist zusammengesetzt zum einen aus der Oszillation mit der Larmorfrequenz ω_L und zu anderen aus einem exponentiellen Signalabfall, der durch die Abnahme der Transversalmagnetisierung mit der Zeitkonstanten T_2 (Transversalrelaxation) charakterisiert ist. Das Signal bezeichnet man auch als Free Induction Decay (FID). Aus dem FID erhält man durch eine anschließende Fouriertransformation das Frequenzspektrum.

In einem Magnetfeld \vec{B} erfährt jedes magnetische Moment $\vec{\mu}$ ein Drehmoment \vec{D} , das durch

$$\vec{D} = \frac{d}{dt}\vec{I} = \vec{\mu} \times \vec{B} \tag{5.22}$$

gegeben ist. Zusammen mit der Definition von γ aus Gleichung (5.6) und Gleichung (5.21) ergibt sich die Bewegungsgleichung des Magnetisierungsvektors \vec{M} in einem Magnetfeld

$$\dot{\vec{M}} = \gamma \cdot \vec{M} \times \vec{B} \quad . \tag{5.23}$$

Sind die Magnetisierung \vec{M} und das Magnetfeld \vec{B} parallel gerichtet, so gilt $\vec{M} = 0$ und es wirkt kein Drehmoment auf den Magnetisierungsvektor, so dass \vec{M} seine ursprüngliche Orientierung beibehält. Ist dagegen \vec{M} gegenüber \vec{B} um einen Winkel α gekippt, so verursacht das resultierende Drehmoment \vec{D} eine Präzessionsbewegung des Magnetisierungsvektors \vec{M}

um das Magnetfeld \vec{B} (Abbildung 5.2). \vec{M} beschreibt eine Bahn entlang einer Kegeloberfläche mit dem Öffnungswinkel α und der Drehfrequenz ω_L (*Larmorfrequenz*)

$$\vec{\omega}_L = \gamma \vec{B} \quad . \tag{5.24}$$

Befindet sich senkrecht zum Führungsfeld B_z eine Spule, dann erzeugt die Transversalkomponente \vec{M}_T

$$\vec{M}_T = M \sin \alpha \begin{pmatrix} \cos(\omega_L t) \\ \sin(\omega_L t) \\ 0 \end{pmatrix}$$
(5.25)

einen zeitlich veränderlichen magnetischen Fluss Φ und induziert dadurch eine Spannung $U_{ind}(t)$, das Kernspinresonanzsignal. Nach dem Faradayschen Induktionsgesetz ergibt sich die induzierte Spannung bei einer Spule mit einer Querschnittsfläche \vec{A} und der Wicklungszahl n zu

$$U_{ind} = -n \cdot \frac{d}{dt} \Phi$$

= $-n \cdot \frac{d}{dt} \int \vec{B} \cdot d\vec{A}$
 $\sim -M \cdot \sin \alpha \cdot \omega \cdot \cos(\omega t)$. (5.26)

 U_{ind} ist proportional zur Larmorfrequenz ω , zum Kippwinkel α und zur Magnetisierung \vec{M} . Die Larmorfrequenz ω und die Magnetisierung \vec{M} sind beide linear mit dem Führungsfeld \vec{B} verknüpft, so dass insgesamt das Kernspinresonanzsignal U_{ind} quadratisch mit dem Führungsfeld ansteigt. Um ein für die ¹H-MRT ausreichendes Kernspinresonanzsignal zu erzeugen, sind magnetische Führungsfelder im Bereich von mehreren Tesla im Einsatz, die durch supraleitende Magnete erzeugt werden. Im klinischen Bereich sind Führungsfelder bei 1,5 T gebräuchlich. Dort beträgt die Boltzmannpolarisation bei Protonen $P_B = 5 \cdot 10^{-6}$. Im Diagramm in Abbildung 5.2 ist der typische Verlauf des Kernspinresonanzsignals dargestellt. Relaxationsprozesse, die im nächsten Abschnitt betrachtet werden, sorgen für einen Verlust der Transversalmangnetisierung mit der Zeitkonstanten T_2 (Transversalrelaxationszeit), so dass nach einer Zeit $t \gg T_2$ das Kernspinresonanzsignal fast vollständig abgeklungen ist. Im Fourierspektrum erscheint der FID als eine Lorentzkurve mit der Halbwertsbreite Γ , welche mit der Relaxationszeit T_2 durch die Relation

$$\Gamma = \frac{1}{\pi T_2} \tag{5.27}$$

verknüpft ist. Das äußere Führungsfeld \vec{B}_0 sowie das gyromagnetische Verhältnis γ des Isotopes bestimmen die Larmorfrequenz ω_L des Kernspinresonanzsignals. Die Elektronenhülle, die den Kern umgibt, kann das äußere Magnetfeld B_0 am Ort des Kerns geringfügig um einen Faktor σ auf den Betrag B

$$B = (1 - \sigma)B_0 \tag{5.28}$$

reduzieren und entsprechend die Larmorfrequenz verringern. Die Abschirmkonstante σ hängt charakteristisch vom Isotop und von der chemischen Umgebung ab, in der sich das Istop befindet. Dieser Effekt heißt *chemical shift*. Mit zunehmender Ordnungszahl des Isotops steigt der chemical shift an. Er beträgt bei ¹H, je nach chem. Bindungspartner, bis zu 10⁻⁵. Unterschiedliche organische Verbindungen haben ein charakteristisches Larmor-Frequenzsspektrum, welches ein Fingerabdruck der jeweiligen organischen Verbindung ist. Die *NMR-Spektroskopie* nutzt diese charakteristische Eigenschaft zur Strukturaufklärung von organischen Proben.

5.1.3 Aufbau und Abnahme der Transversalmagnetisierung: Anregungsund Relaxationsprozesse

Im thermischen Gleichgewichtszustand zeigt \vec{M} parallel zum magnetischen Führungsfeld \vec{B}_0 und es existiert keine Transversalkomponente \vec{M}_T . Um den Magnetisierungsvektor aus seiner Gleichgewichtslage zu verkippen, muss der thermische Gleichgewichtszustand gestört werden. Das geschieht in der MRT, indem das statische magnetische Führungsfeld \vec{B}_0 mit einem dazu senkrechten oszillierenden schwachen Magnetfeld $\vec{B}_{hf}(t)$ $(B_1 \ll B_0)$

$$\vec{B}_{hf}(t) = \begin{pmatrix} B_{hf} \cos(\omega_1 t) \\ 0 \\ 0 \end{pmatrix}$$
(5.29)

überlagert wird. Dieses in x-Richtung ozillierende Magnetfeld $\vec{B}_{hf}(t)$ kann in zwei gegenläufige Drehfelder $\vec{B}_1^{(r)}(t)$ und $\vec{B}_1^{(nr)}(t)$ zerlegt werden

$$\vec{B}_{hf}(t) = \vec{B}_{hf}^{(r)}(t) + \vec{B}_{hf}^{(nr)}(t) \quad \text{mit}$$
$$\vec{B}_{1}^{(r)}(t) = \frac{1}{2}B_{hf} \cdot \begin{pmatrix} \cos(\omega_{1}t) \\ \sin(\omega_{1}t) \\ 0 \end{pmatrix}$$
$$\vec{B}_{1}^{(nr)}(t) = \frac{1}{2}B_{hf} \cdot \begin{pmatrix} \cos(\omega_{1}t) \\ -\sin(\omega_{1}t) \\ 0 \end{pmatrix}$$

Das magnetische Drehfeld $\vec{B}_1^{(r)}(t)$, welches denselben Drehsinn hat wie die Präzessionsbewegung der Spins, wird als *resonante Komponente* bezeichnet. Der gegenläufige Anteil $\vec{B}_1^{(nr)}(t)$ wird entsprechend als *nicht resonante Komponente* bezeichnet. Im Folgenden wird die Wirkung der resonanten Komponente $\vec{B}_1^{(r)}(t) = \vec{B}_1(t)$ des eingestrahlten Magnetfeldes auf die Präzessionsbewegung der Spins betrachtet. Es kann gezeigt werden, dass unter normalen Umständen der Einfluss des nicht resonanten Drehfeldes dabei vernachlässigbar ist [Blo40].

Das magnetische Führungsfeld und das resonante Drehfeld, beide magnetischen Felder überlagern sich zu einem magnetischen Gesamtfeld $\vec{B}(t)$

$$\vec{B}(t) = \vec{B}_0 + \vec{B}_1(t) = \begin{pmatrix} B_1 \cos(\omega_1 t) \\ B_1 \sin(\omega_1 t) \\ B_0 \end{pmatrix}.$$
(5.30)

5.1. PHYSIKALISCHE GRUNDLAGEN DER MRT

Die Bewegung des Magnetisierungsvektors im Gesamtfeld $\vec{B}(t)$ ergibt sich als Lösung von Gleichung (5.23), wobei jetzt das Magnetfeld $\vec{B}(t)$ durch (5.30) beschrieben wird:

$$\frac{dM_x}{dt} = \gamma \left(M_y B_0 + M_x B_1 \sin \omega_1 t \right)$$

$$\frac{dM_y}{dt} = \gamma \left(M_z B_1 \cos \omega_1 t - M_x B_0 \right)$$

$$\frac{dM_z}{dt} = \gamma \left(-M_x B_1 \sin \omega_1 t - M_y B_1 \cos \omega_1 t \right)$$
(5.31)

Unter der Annahme, dass sich zum Zeitpunkt t = 0 das Spin-Ensemble im thermischen Gleichgewichtszustand $\vec{M_0}$ befindet, lautet die Lösung von (5.31) [Cal91]

$$M_x(t) = M_0 \sin \omega_1 t \sin \omega_0 t$$

$$M_y(t) = M_0 \sin \omega_1 t \cos \omega_0 t$$

$$M_z(t) = M_0 \cos \omega_1 t \quad mit \quad \omega_1 = \gamma |\vec{B}_1| \quad und \quad \omega_0 = \gamma B_0$$
(5.32)
(5.33)

Das oszillierende Transversalfeld $\vec{B_1}$ führt zu einer zusätzlichen Präzessionsbewegung des Magnetisierungsvektors \vec{M} um $\vec{B_1}$. Die Frequenz ω_1 dieser Präzessionsbewegung beträgt

$$\omega_1 = \gamma |\vec{B}_1| \quad . \tag{5.34}$$

Wirkt das oszillierende Transversalfeld \vec{B}_1 nur für die Dauer τ auf den Magnetisierungsvektor ein, dann kippt der Magnetisierungsvektor um den Winkel α

$$\alpha = \omega_1 \tau = \gamma |\vec{B}_1| \tau \tag{5.35}$$

aus seiner Gleichgewichtslage $\alpha = 0$. Die Magnetisierung \vec{M} teilt sich auf in einen longitudinalen Anteil $\vec{M_L}$ in Richtung des Führungefeldes B_0 und einen oszillierenden transversalen Anteil $\vec{M_T}$ in der x-y-Ebene senkrecht zu B_0

$$\vec{M} = \vec{M}_T + \vec{M}_L \tag{5.36}$$

$$\vec{M_L} = \vec{M_0} \cdot \cos \alpha \tag{5.37}$$

$$\vec{M}_T = |\vec{M}_0| \cdot \sin \alpha \begin{pmatrix} \cos(\omega_0 t) \\ \sin(\omega_0 t) \\ 0 \end{pmatrix} .$$
(5.38)

Aus diesem angeregten Zustand streben sowohl die Transversalmagnetisierung M_T also auch die Longitudinalmagnetisierung M_L zurück in ihren Gleichgewichtszustand, der durch $M_T = 0$ und $M_L = M_0$ gekennzeichnet ist. Zwei Zeitkonstanten charakterisieren den *Relaxationsprozess*: Die longitundinale Relaxationszeit T_1 und die transversale Relaxationszeit T_2 bzw. T_2^* . Die longitundinale Relaxationszeit T_1 beschreibt die Zeitkonstante, mit der die Longitudinalmagnetisierung M_L in ihren Gleichgewichtszustand strebt. Dafür sind im Detail eine Reihe unterschiedlicher Prozesse mit unterschiedlichen Zeitkonstanten $T_1^{(i)}$ verantwortlich. Folgen diese Relaxationsprozesse einem exponentiellen Verlauf, dann addieren sich diese Einzelprozesse zu einer gesamten longitudinalen Relaxationszeit T_1

$$1/T_1 = 1/T_1^{(1)} + 1/T_1^{(2)} + 1/T_1^{(3)} + \ldots + 1/T_1^{(n)} \quad .$$
(5.39)



Abbildung 5.3: Auslenkung des Magnetisierungsverktors \vec{M} durch ein rotierendes $\vec{B_1}$ -Feld Zu Beginn sind die Magnetisierung \vec{M} und das Führungsfeld \vec{B} parallel gerichtet (linke Abbildung). Durch Einstrahlen eines oszillierenden transversalen Feldes $\vec{B_1}$ mit der Larmorfrequenz $\omega = \gamma \cdot B_0$ wird der Magnetisierungsvektor \vec{M} aus der Ruhelage gekippt (mittlere Abbildung). Nach Einstrahlung des oszillierenden Feldes bleibt der Magnetisierungsvektor \vec{M} um den Winkel α gegenüber dem Führungsfeld $\vec{B_0}$ versetzt.

Eine Aufstellung und Erläuterung der dominanten T_1 -Relaxationsprozesse findet sich im Abschnitt 2.3.

In Analogie zur longitudinalen Relaxationszeit T_1 charakterisiert die transversale Relaxationszeit T_2 die Abnahme der Transversalmagnetisierung $\vec{M_L}$. Auf mikroskopischem Niveau betrachtet ist die Abnahme der Transversalmagnetisierung nichts anderes als ein Verlust an Phasenkohärenz der individuellen Spins im Ensemble. Die Ursachen dafür sind verschiedener Art. Zum einen wird sie verursacht durch die Wechselwirkung der individuellen Spins untereinander (Spin-Spin-Wechselwirkung). Falls die Wechselwirkung der magnetischen Momente untereinander genügend kurzreichweitig ist und auf einer Energieskala weit unterhalb der Zeeman-Aufspaltung stattfindet, dann erfolgt auch die Transversalrelaxation einem exponentiellen Verlauf

$$\vec{M_T} = |\vec{M_0}| \cdot \sin \alpha \cdot e^{-t/T_2} \begin{pmatrix} \cos(\omega_0 t) \\ \sin(\omega_0 t) \\ 0 \end{pmatrix} .$$
 (5.40)

Zum anderen wird die Dephasierung durch kleinste Inhomogenitäten im magnetischen Führungsfeld $\vec{B_0}$ beschleunigt. Diese Inhomogenitäten werden beispielsweise verursacht durch Imperfektionen des Führungsfeldes $\Delta B(r)$ und durch Suszeptibilitätsunterschiede der Stoffe und Materialien in der Umgebung der Spins. Beide Ursachen führen im Ergebnis zu

5.2. BILDGEBUNGSSEQUENZEN

einer Ortsabhängigkeit der Larmorfrequenz $\omega(r) = \gamma (B_0 + \Delta B(r))$ und damit im Laufe der Zeit zu einem Verlust an Phasenkohärenz. In der Summe führen alle individuellen Dephasierungsprozesse zu einer totalen Transversalrelaxationszeit T_2^* , wobei stets $T_2^* \leq T_2$ gilt.

Durch Ergänzung der Blochschen Gleichungen (5.23) um die beiden Relaxationszeiten T_1 und T_2^* ergeben sich die *phänomenologischen Blochschen Gleichungen*, welche die Bewegung des Magnetisierungsvektors \vec{M} vollständig beschreiben [Cal91]:

$$\dot{M}_x = \gamma (\vec{M} \times \vec{B})_x - \frac{1}{T_2^*} M_x$$
 (5.41)

$$\dot{M}_y = \gamma (\vec{M} \times \vec{B})_y - \frac{1}{T_2^*} M_y$$
(5.42)

$$\dot{M}_z = \gamma (\vec{M} \times \vec{B})_z - \frac{1}{T_1} (M_0 - M_z)$$
 (5.43)

5.2 Bildgebungssequenzen

5.2.1 Ortskodierung und Bildrekonstruktion

Um aus dem Kernspinresonanzsignal eine ortsaufgelöste Abbildung der Spinverteilung zu erhalten, muss dem Spinensemble zuerst eine Ortsinformation aufgeprägt und anschließend abgefragt werden. Das geschieht durch das Anlegen eines definierten magnetischen Feldgradienten G, der bei den Spins eine ortsabhängige Larmorfrequenz und Phase erzeugt. Dazu werde im Folgenden wieder ein magnetisches Führungsfeld \vec{B}_0 in z-Richtung betrachtet, d.h

$$\vec{B}_0 = B_0 \cdot \hat{e}_z \quad . \tag{5.44}$$

Das magnetische Gradientenfeld \vec{G} sei definiert als

$$\vec{G} = \hat{e}_x \frac{\partial B_z}{\partial x} + \hat{e}_y \frac{\partial B_z}{\partial y} + \hat{e}_z \frac{\partial B_z}{\partial z} \quad . \tag{5.45}$$

Wird nun das magnetische Führungsfeld \vec{B}_0 mit einem magnetischen Gradientenfeld \vec{G} überlagert, dann ist die Larmorfrequenz der Spins ω abhängig von ihrer Position \vec{r} im Magnetfeld, d.h $\omega = \omega(\vec{r})$. Nach der Einwirkdauer τ_G des Gradienten haben demnach alle Spins eine unterschiedliche relative Phase, die in Beziehung zu ihrer Position entlang des Gradienten \vec{G} steht und in der damit eine Ortsinformation enthalten ist. Um das Prinzip der Ortskodierung genauer zu erläutern, betrachte man zunächst wieder die Bewegung der Transversalkomponente \vec{M}_T des Magnetisierungsvektors

$$\vec{M}_T(\vec{r},t) = M(\vec{r}) \sin \alpha \begin{pmatrix} \cos(\omega_L t) \\ -\sin(\omega_L t) \\ 0 \end{pmatrix} .$$
(5.46)

Eine kompaktere Schreibweise von Gleichung 5.46 ist in der komplexen Zahlenebene möglich. Dort läßt sich die Gleichung in der Form

$$M_T(\vec{r},t) = |\vec{M}(\vec{r})| \cdot \sin \alpha \cdot (\cos(\omega t) - i\sin(\omega t))$$
(5.47)

$$= M_T(\vec{r}) \cdot e^{(-i\omega t)} \quad mit \quad i = \sqrt{-1} \quad . \tag{5.48}$$

darstellen.

Das dem Führungsfeld \vec{B}_0 überlagerte schwache, lineare Gradientenfeld \vec{G} sorgt für eine ortsabhängige Larmorfrequenz $\omega(\vec{r})$ und jedes Teilvolumen dV präzediert entsprechend seiner Position \vec{r} mit einer individuellen Larmorfrequenz

$$\omega(\vec{r}) = \gamma B_0 + \gamma \vec{G} \cdot \vec{r} \quad wobei \quad B_0 \gg \vec{G} \cdot \vec{r} \quad . \tag{5.49}$$

Das Kernspinresonanz S ist eine Überlagerung aller Einzelbeiträge dS der Teilvolumina dVim Volumen V und ergibt sich folglich als Integral über den gesamten Raumbereich

$$dS = M_T(\vec{r}, t) \, dV \tag{5.50}$$

$$= M_T(\vec{r}) \cdot e^{-i\gamma(B_0 + \vec{G} \cdot \vec{r})t} \, dV$$
(5.51)

$$S(t) = \iiint_{-\infty}^{+\infty} M_T(\vec{r}) \cdot e^{-i\gamma(B_0 + \vec{G} \cdot \vec{r}) \cdot t} d^3r \quad .$$
 (5.52)

Der höherfrequente Anteil $\omega_0 = \gamma B_0$ enthält keinerlei Ortsinformation und ist für die weiteren Überlegungen ohne Relevanz. Er kann beispielsweise durch eine Demodulation des Signals S(t) entfernt werden und man erhält

$$S(t) = \iiint_{-\infty}^{+\infty} M_T(\vec{r}) \cdot e^{-i\gamma \vec{G} \cdot \vec{r} \cdot t} d^3 r \quad .$$
(5.53)

Durch Einführung des Vektors \vec{k}

$$\vec{k} = \frac{1}{2\pi} \gamma \vec{G} t \quad , \tag{5.54}$$

der auch als Ortsfrequenz bezeichnet wird, lässt sich (5.53) schreiben als

$$S(\vec{k}) = \iiint_{-\infty}^{+\infty} M_T(\vec{r}) \cdot e^{-2\pi i \vec{k} \vec{r}} d^3 r \quad .$$
 (5.55)

Diese Gleichung (5.55) liefert das fundamentale Ergebnis, dass das Kernspinresonanzsignal $S(\vec{k})$ aus der Fouriertransformation der Transversalmagnetisierung $M(\vec{r})$ hervorgeht, wobei die Fouriertransformation F einer Funktion $f(\vec{r})$ und die Umkehrfunktion F^{-1} definiert sind als

$$F[f(\vec{r})] = \tilde{f}(\vec{k}) = \frac{1}{(2\pi)^{3/2}} \iiint_{-\infty}^{+\infty} f(\vec{r}) \cdot e^{-i2\pi\vec{k}\cdot\vec{r}} d^3r$$
(5.56)

$$F^{-1}[\tilde{f}(\vec{k})] = f(\vec{r}) = \frac{1}{(2\pi)^{3/2}} \iiint_{-\infty}^{+\infty} \tilde{f}(\vec{k}) \cdot e^{+i2\pi\vec{k}\cdot\vec{r}} d^3k$$
(5.57)



Abbildung 5.4: Karthesisches Gitter

Das Signal $S(\vec{k})$ und die Transversalmagnetisierung $M_T(\vec{r})$ sind konjugierte Funktionen und \vec{r} und \vec{k} die beiden konjugierten Variablen. Den Vektor \vec{k} nennt man reziproken Raumvektor oder auch k-Vektor und den von \vec{k} aufgespannten Vektorraum reziproken Raum oder k-Raum [Man73]. Durch Anwendung der inversen Fouriertransformation F^{-1} auf das Signal $S(\vec{k})$ lässt sich die ortsaufgelöste Abbildung der Transversalmagnetisierung $M_T(\vec{r})$ berechnen:

$$M_T(\vec{r}) = F^{-1} \left[S(\vec{k}) \right]$$
 (5.58)

Die Erfassung des k-Raums und das Auslesen des NMR-Signals $S(\vec{k})$ geschieht in einer *MRT-Bildgebungssequenz*, welche am Beispiel einer Gradientenechosequenz (5.2.3) und einer Radialsequenz (5.2.4) erläutert wird. Aus den Daten im k-Raum wird anschließend durch eine numerisch ausgeführte Fouriertransfomation das Bild berechnet. Ein sehr effienter und schneller Algorithmus zur Berechnung der Fouriertransformation ist die *Fast-Fourier-Transformation (FFT)*, deren Anwendung aber an bestimmte Voraussetzungen geknüpft ist. Eine zentrale Vorraussetzung ist, dass die einzelnen Datenpunkte auf den Schnittpunkten eines karthesischen Gitters in gleichen Abständen liegen müssen, so wie es in Abbildung 5.4 dargestellt ist. Liegen die Datenpunkte nicht in diesem Ordnungsschema vor, dann müssen die Datenpunkte auf ein karthesisches Gitter projeziert werden, bevor die FFT durchgeführt werden kann. Dieses Verfahren bezeichnet man als *Regridding* und wird im Rahmen der Radialsequenz in Kapitel 5.2.4 besprochen.

5.2.2 Die Schichtselektion

Die Selektion der individuellen Schichten geschieht durch eine Kombination von Anregungsimpulsen einerseits und magnetischen Gradientenfeldern andererseits. Für die Auslenkung




Dem magnetischen Führungsfeld B_0 wird ein Gradientenfeld G_z überlagert und transversal zum Führungsfeld B_0 ein Sinc-Implus mit der Frequenz ω_{HF} und der Frequenzbreite $\Delta \omega_{HF}$ eingestrahlt. Nur in der Schicht (grau), in der die Resonanzbedingung erfüllt wird, erfolgt die Auslenkung des Magnetisierungsvektors. Die Mittelebene dieser Schicht verläuft entlang $z_{HF} = \frac{\omega_{HF} - \gamma B_0}{\gamma G_z}$.

des Magnetisierungsvektors \vec{M} aus der \vec{B}_0 -Achse ist ein kurzer magnetischer Hochfrequenzimpuls B_{HF} mit der Frequenz ω_{HF} notwendig, der mittels transversal zum Feld angebrachte Spulen eingebracht wird. Die Erfassung des k-Raums erfolgt nacheinander in einzelnen Schichten. Dazu wird das Volumen V in jeweils N gleich dicke, parallel Schichten L_i unterteilt und jede Schicht separat aufgenommen. Anschließend wird das komplette Bild aus den einzelnen Schichtaufnahmen zusammengesetzt.

Für die Auslenkung des Magnetisierungsvektors aus der \vec{B}_0 -Achse wird die in Kap. 5.1.3 beschriebene Methode der transversalen Einstrahlung eines elektromagnetischen Hochfrequenzpulses B_{HF} verwendet . Dessen Amplitude B_1 und Dauer t_{HF} werden gemäß der Gleichung 5.35 so gewählt, dass der gewünschte Kippwinkel α erreicht wird. Durch Kombination des Anregungsimpulses B_{HF} mit einem schwachen magnetischen Gradientenfeld \vec{G}_z wird gezielt nur eine Schicht angeregt, deren Mittelebene die Resonanzbedingung $\omega_{HF} = \gamma B = \gamma (B_0 + G_z \cdot z)$ erfüllt (Abb. 5.5). Die Position z_{HF} der Mittelebene ergibt sich





Links ist das Frequenzprofil des Anregungsimpulses $B_{HF}(\omega)$ dargestellt. In der Zeitdomäne entspricht dies einem Anregungsimpuls $\bar{B}_{HF}(\omega)$, der mit der sinc-Funktion moduliert ist (rechts). $B_{HF}(\omega)$ und $\bar{B}_{HF}(t)$ sind über die Fouriertransformation miteinander gekoppelt.

zu

$$z_{HF} = \frac{\omega_{HF} - \gamma B_0}{\gamma G_z} \quad . \tag{5.59}$$

Die Schichtdicke Δz wird durch die Frequenzbreite $\Delta \omega_{HF}$ des Anregungsimpulses B_{HF} bestimmt:

$$\Delta z = \frac{\Delta \omega_{HF}}{\gamma \cdot G_z} \quad . \tag{5.60}$$

Um eine gleichmäßige Anregung aller Spins innerhalb der ausgewählten Schicht mit der Schichtdicke Δz zu gewährleisten, müssen im Anregungsimpuls B_{HF} alle Frequenzen im Bereich zwischen $\omega_{min} = \omega_{HF} - \frac{\Delta z}{2} \cdot \gamma \cdot G_z$ und $\omega_{max} = \omega_{HF} + \frac{\Delta z}{2} \cdot \gamma \cdot G_z$ mit gleicher Intensität vetreten sein. D.h. das Frequenzspektrum des Anregungsimpulses hat die Form einer Rechteck-Funktion

$$B_{HF}(\omega) \sim \begin{cases} 0 & \text{für } \omega < \omega_{min} \\ 1 & \text{für } \omega_{min} \le \omega \le \omega_{max} \\ 0 & \text{für } \omega > \omega_{max} \end{cases}$$
(5.61)

In der Zeit-Domäne, die über die Fouriertransformation mit dem Frequenzraum verbunden ist, entspricht dieses Frequenzprofil $B_{HF}(\omega)$ gerade einem Impuls $\bar{B}_{HF}(t)$, der mit der Function $\frac{\sin(\frac{\Delta\omega_{HF}}{2}\cdot t)}{t}$ moduliert ist

$$\bar{B}_{HF}(t) = \frac{1}{\sqrt{2\pi}} \int_{-\infty}^{+\infty} B_{HF}(\omega) \cdot e^{i\omega t}$$

$$\sim \frac{\sin\left(\frac{\Delta\omega_{HF}}{2} \cdot t\right)}{t} \cdot \left[\cos\left(\omega_{HF} \cdot t\right) - i \cdot \cos\left(\omega_{HF} \cdot t\right)\right] , \qquad (5.62)$$

wobei ω_{HF} die hochfrequente Trägerfrequenz des Impulses ist (siehe Abbildung 5.6). Diesen modulierten Anregungsimpuls bezeichnet man in Anlehnung an die Definition der sinc-Funktion

$$sinc(x) := \frac{\sin x}{x} \tag{5.63}$$

allgemein als *sinc-Impuls*. Den sinc-Impuls zeichnet aus, dass die angeregte Schicht scharf begrenzte Ränder besitzt.

Die Aufnahme der selektierten Schicht erfolgt anschließend mittels *Frequenz- und Phasenkodierung.* Am Beispiel einer 2d-Gradientenecho-Sequenz wird dieses Verfahren erläutert.

5.2.3 Die 2d-Gradientenecho-Sequenz

Abbildung (5.7) zeigt schematisch den Ablauf einer Gradientenecho-Sequenz. Hier sei angenommen, dass die Schichtselektion in z-Richtung, die Phasenkodierung in y-Richtung und die Frequenzkodierung in x-Richtung erfolge.

Zu Beginn der 2d-Gradientenecho-Sequenz erfolgt die schichtselektive Anregung der Spins in z-Richtung durch einen magnetischen Hochfrequenzimpuls B_{HF} . Die Schichtposition und die Schichtdicke werden nach Gleichung (5.60) und (5.59) durch das Gradientenfeld G_z , der Frequenz ω_{HF} und der Frequenzbreite $\Delta \omega_{HF}$ definiert. Um die durch den G_z -Gradienten in z-Richtung verursachte Dephasierung ϕ der Spins zu kompensieren, wird anschließend der Schichtselektionsgradient G_z für kurze Zeit τ mit umgekehrter Polarität (d.h. $-G_z$) betrieben und dadurch die akkumulierte Phase kompensiert.

Nach der Schichtselektion erfolgt der *Phasenkodierschritt*. Beim Phasenkodierschritts wird für eine feste Zeitdauer Δt_P ein Gradient G_y angelegt, der in y-Richtung zur einer Dephasierung des Spinensembles führt. Nach Abschalten von G_y präzedieren alle Spins wieder mit derselben Phasengeschwindigkeit, aber die Phasenverschiebung in y-Richtung bleibt erhalten. Sie beträgt

$$\Delta \phi = \gamma \cdot G_y \cdot y \cdot \Delta t_P \tag{5.64}$$

und hängt linear vom Gradienten G_z und vom Ort y ab.

Im letzten Schritt erfolgt die Frequenzkodierung in x-Richtung durch das Anlegen eines Gradienten $-G_x$ für die Zeitdauer τ_D . Auch er führt analog zum Schichtselektionsgradienten zu einer Dephasierung der Spins. Nach der Zeitdauer τ_D erfolgt eine Rephasierung des Spins, indem der Gradient invertiert wird. Das Dephasieren der Spins mittels $-G_x$ und das anschließende Rephasieren der Spins mittels $+G_x$ führen zu einem NMR-Echosignal, genau

68



Abbildung 5.7: 2d-Gradientenecho-Sequenz

Schematische Darstellung des zeitlichen Verlaufs einer 2d-Gradientenecho-Sequenz (Erläuterungen im Text).

dann wenn alle Spins erneut in Phase sind. Das Echosignal wird mit der Samplerate ν_s aufgezeichnet und digitalisiert, wobei das Zeitintervalle $\tau_s = 1/\nu_s$ die Auflösung Δk_x

$$\Delta k_x = \frac{1}{2\pi} G \cdot \tau_s \tag{5.65}$$

des k-Raums in x-Richtung bestimmt. Das Zeitintervall zwischen dem Auslenken der Transversalmagnetisierung und dem Auftreten des Echos wird als *Echozeit* T_e bezeichnet. Zum Abschluss eines jeden Phasenkodierschrittes wird durch das Anlegen eines *Spoiler-Gradienten* die Phasenkohärenzen der Spins aufgehoben werden.

So werden sukzessiv alle Phasenkodierschritte abgearbeitet, bis schließlich der k-Raum mit der gewünschten Genauigkeit erfasst ist. Die Zeit zwischen den HF-Anregungen zweier aufeinanderfolgenden Phasenkodierschritten nennt man *Repetiontion time* T_R . In Abbildung (5.8) ist der Ablauf der Frequenz-und Phasenkodierung im k-Raum illustriert. Die 2d-Gradientenechosequenz startet in Phasenkodierrichtung mit negativen k_y -Werten und ar-



Abbildung 5.8: Abtastung des k-Raums bei einer 2d-Gradientenecho-Sequenz Die Aufnahme der k-Raums erfolgt in Trajektorien parallel zur k_y -Achse.

beitet sich zeilenweise zu höheren k_y -Werten vor, bis sie den Ursprung bei $(k_x = k_y = 0)$ durchläuft. Dort erreicht das Echo seinen maximalen Wert, denn hier sind alle Spins genau in Phase. Die Aufnahme schließt mit dem N_y -ten Phasenkodierschritt und k_y erreicht sein Maximum. Die Auflösung des k-Raums in y-Richtung ist durch die Anzahl der Phasenkodierschritte N_y und damit durch die Anzahl der HF-Anregungen gegeben, während die Auflösung in die Frequenzkodierrichtung (x-Richtung) alleine durch die Zahl der aquirierten Datenpunkte bestimmt wird. Aus der Auflösung Δk des k-Raums

$$\Delta k = \frac{k_{max} - k_{min}}{N} \tag{5.66}$$

ergibt sich der im Ortsraum aufgenommene Bildbereich (Field of View) zu

$$FOV = \frac{1}{\Delta k} \tag{5.67}$$

(5.68)

und dessen Auflösung ΔL zu

$$\Delta L = \frac{FOV}{N} = \frac{1}{k_{max} - k_{min}} \quad . \tag{5.69}$$

Ein einzelner Phasenkodierschritt wird mit einem Spoilergradienten abgeschlossen, der die restliche Transversalmagnetisierung dephasieren soll, damit im nächsten Phasenkodierschritt möglichst keine Signalverfälschung durch Restkohärenzen auftritt. Der neue Phasenkodierschritt beginnt erneut mit dem Einstrahlen der HF, die den Magnetisierungsvektor M auslenkt und die Transversalmagnetisierung aufbaut. Da bei jedem Phasenkodierschritt die durch das Führungsfeld B_0 erzeugte Boltzmannpolarisation der Protonen ganz oder teilweise zerstört wird, muss zwischen den einzelnen Phasenkodierschritten eine definierte Zeit t, die in der Größenordnung der longitudinalen Relaxationszeit T_1 liegt, abgewartet werden. In dieser Zeit t regeneriert sich die Polarisation und strebt asymptotisch der Boltzmannpolarisation entgegen. Ein möglichst hohes NMR-Signal erreicht man einerseits durch einen hohen Klappwinkel (90°) und andererseits durch eine lange Wartezeit zwischen den Phasenkodierschritten, damit sich der Polarisationsgrad regeneriert. Allerdings reduziert ein hoher Klappwinkel die longitudinale Magnetisierung, die für den jeweils folgenden Phasenkodierschritt zur Verfügung steht. Als Ernst-Winkel bezeichnet man nun denjenigen Klappwinkel θ_e , der bei gegebener Repetition Time T_R die maximale Transversalmagnetisierung (und damit maximales Signal) generiert. θ_e bestimmt sich zu

$$\theta_e = \exp\left(-T_R/T_1\right) \quad . \tag{5.70}$$

5.2.4 Die 2d-Radialsequenzen (COMSPIRA)

Im folgenden wird das Prinzip der Radialsequenz am Beispiel der Sequenez COMSPIRA erläutert, die in den MRT-Aufnahmen im Rahmen dieser Dissertation zum Einsatz kam. Eine detailierte Darstellung von COMSPIRA findet sich in [Rod04].

Kennzeichnend für Radialsequenzen ist, dass die Erfassung des k-Raums entlang von Geraden radial um den Ursprung $k_x = k_y = 0$ erfolgt und nicht - wie bei einer Gradientenechosequenz - auf Geraden parallel zur k_x -Koordinate. Es gibt keine separate Phasenund Frequenzkodierung entlang der beiden Raumrichtungen x und y, sondern beide Raumrichtungen werden gleich behandelt. Zur Illustration sind in Abbildung 5.9 der schematische Ablauf der Sequenz COMSPIRA sowie die Erfassung des k-Raums skizziert.

Ähnlich wie bei der in 5.2.3 dargestellten Gradientenechosequenz erfolgt die Anregung der Spins in z-Richtung durch einen magnetischen Hochfrequenzimpuls B_{HF} . Bei Auswahl der Schichtselektion wird durch Anlegen eines Gradientenfeldes gezielt eine Schicht mit der Position z und der Schichtdicke Δz angeregt. Die Schichtposition und die Schichtdicke werden nach Gleichung (5.60) und (5.59) durch das Gradientenfeld G_z , die Frequenz ω_{HF} und die Frequenzbreite $\Delta \omega_{HF}$ definiert. Nach der Anregung der Spins werden die Bildgebungsgradienten in x- und y-Richtung angelegt. Die Steigung m der Geraden im k-Raum ist definiert durch die Wahl der beiden Bildgebungsgradienten G_x und G_y

$$m = \frac{k_y(t)}{k_x(t)} = \frac{\frac{1}{2\pi}\gamma G_y t}{\frac{1}{2\pi}\gamma G_x t} = \frac{G_y}{G_x} \quad .$$
 (5.71)

Parallel dazu - und das ist ein wichtiger Unterschied zur Gradientenechosequenz - wird bereits das NMR-Signals mit der Samplerate ν_s aufgenommen. Der große Vorteile der Radialsequenz wird an dieser Steller sichtbar: Der Einfluss der transversalen Relaxationszeit T_2^*



a.) Abgebildet ist der Ablauf einer Radialsequenz (COMSPIRA). b.) Die Abtastung des k-Raums erfolgt entlang von Ursprungsgeraden mit der Steigung m.

ist gegenüber der Gradientenechosequenz deutlich reduziert, da die NMR-Signalaufnahme erstens unmittelbar nach der HF-Anregung startet und zweitens die Signalaufnahme im Ursprung bei $k_x = k_y = 0$ beginnt. Denn im zentralen Teil des k-Raums (niedrige Ortsfrequenz) ist der Kontrast des Bildes kodiert, während Detailinformation und die Feinstruktur des Bildes im äußeren Teil des k-Raums (hohe Ortsfrequenz) kodiert sind. Während also bei der Radialsequenz der Bereich niederer Ortsfrequenzen sofort nach der Anregung durchlaufen wird, ist in der Gradientenechosequenz das NMR-Signal S_0 und entsprechend der T_{F}

Kontrast der Aufnahme aufgrund der T_2^* -Relaxation bereits auf $S = S_0 e^{-\frac{T_E}{T_2^*}}$ gesunken.

Um zur Bildrekonstruktion bei Radialsequenzen auch den FFT-Algorithmus anwenden zu können, müssen in einem zusätzlichen Schritt zuvor die Datenpunkte $S(k_x, k_y)$ des k-Raums auf ein karthesisches Gitter abgebildet werden. COMSPIRA interpoliert den Funktionswert an einem Gitterpunkt $\vec{k}^{(i)}$ durch Faltung der Daten im k-Raum mit einer Wichtungsfunktion C(u, v):

$$S(k_x^{(i)}, k_y^{(i)}) = \int \int dk'_x dk'_x \ C(k_x^{(i)} - k'_x, k_y^{(i)} - k'_y) \cdot S(k'_y, k'_y) \quad .$$
(5.72)



Abbildung 5.10: Interpolation der Funktionswerte auf ein karthesisches Gitter Durch Faltung mit einer Wichtungsfunktion wird der Funktionswert an einem Punkt $(k_x^{(i)}, k_y^{(i)})$ des karthesischen Gitters aus den Funktionswerten in der Umgebung dieses Punktes berechnet. Je näher die Punkte am Gitterpunkt $(k_x^{(i)}, k_y^{(i)})$ liegen, umso stärker ist ihre Gewichtung. Der Verlauf der Wichtungsfunktion ist an den beiden Achsen angedeutet und rechts für die Parameter $\beta = 13,9$ und w = 3 aufgetragen.

Der Funktionswert an der Stelle k geht durch eine gewichtete Mittelung aus den Funktionswerten in seiner Umgebung hervor (siehe Abbildung 5.10). Die Wahl der Wichtungsfunktion gibt vor, wie stark die Datenpunkte in der Umgebung bei der Berechung des Funktionswertes berücksichtigt werden. COMSPIRA verwendet als Wichtungsfunktion C die Kaiser-Bessel-Funktion

$$C(u,v) = \frac{1}{I_0[\beta]} \cdot I_0 \left[\beta \sqrt{1 - \left(\frac{2u}{W}\right)^2}\right] \cdot \frac{1}{I_0[\beta]} \cdot I_0 \left[\beta \sqrt{1 - \left(\frac{2v}{W}\right)^2}\right], \quad (5.73)$$

wobei I_0 die modifizierte Bessel-Funktion erster Gattung 0-ter Ordnung ist. β und W sind zwei frei wählbare Parameter, welche die Qualität des rekonstruierten Bildes beeinflussen

[Jac91]. Sie betragen in COMSPIRA $\beta = 13, 9$ und W = 3 ([Rod04],[Jac91]). In Abbildung 5.10 ist der Verlauf der Funktion $\frac{1}{I_0[\beta]}I_0\left[\beta\sqrt{1-\left(\frac{2u}{W}\right)^2}\right]$ für $\beta = 13, 9$ und W = 3 skizziert.

5.2.5 Die Abbildung der Lunge mittels ³He-MRT

Aus zwei zentralen Gründen ist die Abbildung der Lunge mittels ¹*H*-MRT nur mit Einschränkungen möglich. Zum einen ist in der Lunge, die zum größten Teil aus luftgefüllten Hohlräumen besteht, die mittlere Anzahl an ¹*H*-Atomen pro Volumen um mehr als zwei Größenordnungen geringer als im übrigen Körpergewebe. Damit ist auch ein deutlich geringeres NMR-Signal verbunden. Lediglich das Lungenparenchym, das einen kleinen Anteil der Lunge ausmacht, liefert einen nennenswerten Signalbeitrag. Zum anderen verursachen Unterschiede in der Suszeptibilitätszahl χ zwischen dem Gewebe (χ_{Gewebe}) und der Luft (χ_{Luft}) hohe lokale statische Magnetfeldgradienten in der Lunge. Diese Magentfeldgradienten verkürzen die T_2^* -Relaxationszeit signifikant und führen zu einer sehr schnellen irreversiblen Abnahme des Kernspinresonanzsignals.

Eine besser Alternative stellt die Magnetresonanztomographie der Lunge mit gasförmigem hyperpolarisiertem ³He dar. Der Patient bzw. Probant atmet im Tomographen das hyperpolarisierte ³He ein, das zuvor außerhalb des Tomographen auf einen Kernspinpolarisationsgrad in der Größenordnung $P \approx 1$ polarisiert wurde. Die geringe Spindichte des ³He in der Lunge wird durch den außerordentlich hohen Kernspinpolarisationsgrad kompensiert. Dieser Kernspinpolarisationsgrad entspricht mehr als dem 20.000-fachen der Boltzmannpolsarisation von Wasserstoff bei einem magnetischen Führungsfeld von B = 1,5 T und ist für die Generierung eines MRT-Signals ausreichend hoch [Gro96].

Auch mit den klinischen Kernspintomographen ist die MRT mit 3 He möglich. Folgende Aspekte sind jedoch zu berücksichtigen:

- Bedingt durch die unterschiedlichen gyromagnetischen Verhältnise von ¹H und ³He unterscheiden sich bei einem identischen magnetischen Führungsfeld die Larmorfrequenzen der beiden Kerne. Sie beträgt bei einem 1,5 T-Tomographen $\nu_{\rm H} = 63,9$ MHz für ¹H und $\nu_{\rm He} = 48,7$ MHz für ³He. Für die ³He-MRT muss darum eine (eigene) Empfängerspule bereitgestellt werden, deren Resonanzfrequenz an die ³He-Larmorfrequenz angepasst ist.
- Die reproduzierbare und definierte ³He-Applikation erfordert eine Applikationseinheit.
- Hyperpolarisiertes ³He muss in ausreichender Quantität und Qualität verfügbar sein - entweder durch eine kleine mobile ³He-Polarisatoreinheit vor Ort oder über eine zentrale Versorgung.
- Falls hp ³He nicht vor Ort sondern an einem entfernten zentralen Ort produziert wird, wird ein geeignetes Transportsbehältnis für einen sicheren und polarisationserhaltenden ³He-Transport benötigt.
- Die MRT-Bildgebungssequenzen müssen an die Erfordernisse der ³He-MRT angepasst werden.

Auf den letzten Punkt soll an dieser Stelle näher eingegangen werden. Bei jeder einzelnen HF-Anregung der Spins innerhalb der Bildgebungssequenz wird ein Teil der ursprünglichen longitudinalen Magnetisierung $M_z^{(0)}$ in transversale Magnetisierung $M_T = M_z^{(0)} \cdot \sin \theta$ umgewandelt, wobei θ der Auslenkwinkel ist. Die verbleibende Longitudinalmagnetisierung beträgt

$$M_z = M_z^0 \cdot \cos\theta \quad . \tag{5.74}$$

Die Transversalmagnetisierung M_T zerfällt mit der Zeitkonstanten T_2^* innerhalb kurzer Zeit und geht unwiderruflich verloren. Während bei Boltzmann-polarisierten Kernen durch eine beabsichtigte Pausenzeit τ ($\tau > T_1$) zwischen den einzelnen Anregungsimpulsen Zeit für einen Wiederaufbau der Longitudinalmagnetisierung gegeben wird, kann sich die Longitudinalmagnetisierung bei hyperpolarisierten Kernen nicht regenerieren. Nach der n-ten HF-Anregung verbleibt von der ursprüngliche Mangentisierung $M_z^{(0)}$ gerade

$$M_z^{(n)} = M_z^{(0)} \cdot \cos^n \theta \quad . \tag{5.75}$$

Aufgrund dieses unvermeidlichen Polarisationsverlustes wird bei der 3 He-Bildgebung auf kleine Anregungswinkel zurückgegriffen.

5.3 Diffusionsgewichtete Bildgebung

5.3.1 Grundlagen der Diffusion

Der Begriff Diffusion bezeichnet ein Materie-Transportphänomen, das aus der thermischen Bewegung und den Stößen der Atome, Moleküle und Ionen hervorgeht. Die Diffusion ist ein stochastischer Materietransport zwischen zwei oder mehreren unterschiedlichen Stoffen. Zur Unterscheidung dazu bezeichnet man als *Selbstdiffusion* den statistischen Materietransport innerhalb ein und desselben Stoffes. Die charakteristische Größe des Diffusionsvorgangs ist die Diffusionskonstate *D*. Sie drückt die Geschwindigkeit aus, mit der die Diffusion abläuft. Betrachtet sei ein Materieteilchen, welches zum Zeitpunkt t_0 an der Position x_0 sei. Die Wahrscheinlichkeit P, dieses Teilchen zu einem späteren Zeitpunkt $t_1 = t_0 + \Delta t$ in dem Intervall $(x_0 + dx)$ anzutreffen, ist durch

$$P(x_0 + dx) = \rho(x_0)dx$$
 (5.76)

gegeben. $\rho(x)$ ist eine charakteristische Wahrscheinlichkeitsverteilungsfunktion. Für den Fall einer *freien Diffusion*, d.h. wenn die Diffusion nicht durch eine Wand oder eine Verengungsstelle behindert wird, ist $\rho(x_0)$ eine Gaußfunktion mit dem Maximum bei x_0 . Das mittlere quadratische Verschiebungsquadrat $\langle \Delta x^2 \rangle$ ist durch die *Einstein-Smoluchowski Gleichung*

$$\langle \Delta x^2 \rangle = 2 D \,\Delta t \tag{5.77}$$

gegeben. Die Diffusionsbewegung geschieht in isotropen Stoffen in alle drei Raumrichtungen unabhängig voneinader, d.h.

$$\langle \Delta x^2 \rangle = \langle \Delta y^2 \rangle = \langle \Delta z^2 \rangle = 2 D \Delta t$$



Abbildung 5.11: Diffusionskoeffizient einer ³He- SF_6 -Gasmischung ³He-Diffusionskoeffizient (theoretisch) für eine ³He- SF_6 -Gasmischung bei einem Gesamtdruck p = 1 bar und einer Temperatur $\theta = 20^{\circ}$ [Aco06].

Für das mittlere quadratische Verschiebungsquadrat $\langle\Delta\vec{x}^2\rangle$ bei freier Diffusion im 3-dimensionalen Raum ergibt sich

$$\langle \Delta \vec{x}^2 \rangle = 6 D \,\Delta t \quad . \tag{5.78}$$

Die Temperatur T, das Molekulargewicht m und der Druck p beeinflussen die Diffusionskonstante D eines Stoffes. Eine Zunahme der Temperatur erhöht die mittlere quadratische Geschwindigkeit $\langle v^2 \rangle$ der Materieteilchen und führt zu einer größeren Mobilität der Atome und Moleküle. Bei einer Druckzunahme dagegen steigt die Stoßrate der Materieteilchen an und hemmt ihre Mobilität, so dass D sinkt. Für ein ideales Gas gilt der Zusammenhang

$$D \sim \frac{1}{\sqrt{m}} - \frac{T^{\frac{3}{2}}}{p}$$
 . (5.79)

In Stoffmischungen ist die Diffusionsgeschwindigkeit von den Konzentrationen der beiden beteiligten Stoffe abhängig. Dieser Sachverhalt macht sich vor allem dann bemerkbar, wenn die Diffusionskoeffizienten der beiden beteiligten Stoffe sehr unterschiedlich sind und ihre Konzentrationen in etwa gleich groß sind. Seien in einer binären Gasmischung p_a der Partialdruck eines Gases a, p_b der Partialdruck eines Gases b und $p_g = p_a + p_b$ der Gesamtdruck, dann beträgt der Diffusionskoeffizient D_a des Gases a in dieser Mischung gerade ([Mai02],[Aco06])

$$\frac{1}{D_a} = \frac{p_a}{p_g} \cdot \frac{1}{D_a^{(a)}(p_g)} + \frac{p_b}{p_g} \cdot \frac{1}{D_a^{(b)}(p_g)} \quad .$$
(5.80)

Im ersten Term bezeichnet $D_a^{(a)}(p_g)$ den Selbstdiffusionskoeffizienten von Gas a bei einem Gesamtdruck p_g . Der zweite Term $D_a^{(b)}(p_g)$ gibt den Diffusionskoeffizieten von Gas a in einer annähernd reinen Umgebung von Gas b bei einem Gesamtdruck von p_g an, d.h. $\frac{p_b}{p_g} \to 1$ und $\frac{p_a}{p_g} \to 0$. Beide Terme werden durch die relative Konzentration der jeweiligen Gase in dem Gasgemisch gewichtet. In einer Gasmischung aus mehr als zwei Stoffen berechnet sich der Diffusionskoeffizient eines Stoffes *i* in Verallgemeinerung von 5.80 entsprechend zu

$$\frac{1}{D_i} = \sum_{j=1}^n \frac{p_j}{p_{ges}} \cdot \frac{1}{D_i^{(j)}(p_{ges})} \quad .$$
(5.81)

In Abbildung 5.11 wird beispielhaft der theoretische Verlauf des ³He-Diffusionskoeffizienten in einer ³He- SF_6 -Gasmischung bei einem Gesamtdruck von jeweils p = 1 bar und einer Temperatur von $\theta = 20^{\circ}$ gezeigt.

5.3.2 Grundlagen der Diffusionsmessung mittels NMR

Die Diffusionsbewegung der Kernspins in einem magnetischen Gradientenfeld sorgt für eine irreversible Dephasierung der Kernspins und führt zu einer Abnahme des NMR-Signals. Dieser Effekt wird bei der Messung des Diffusionskoeffizienten ausgenutzt, indem der Einfluss von Diffusionsgradienten mit unterschiedlicher Dauer und Stärke auf die NMR-Signalstärke gemessen wird. Das Messprinzip sei im Folgenden an einem einfachen Beispiel erläutert.

Betrachtet werde ein Volumen V, das sich in einem homogenen magnetischen Feld $\vec{B}_0 = (0, 0, B_z)$, wie in Abbildung 5.13 a.) angedeutet, befände. Das Volumen V bestehe wiederum aus N infinitesimal kleinen identischen Teilvolumina V^k mit einem identischen transversalen magnetischen Momenten

$$\vec{\mu}_{xy}^k = \mu_{xy}^k \cdot e^{-i\omega t} \quad . \tag{5.82}$$

Anfangs oszillieren alle magnetischen Momente $\vec{\mu}_{xy}^k$ mit der Larmorfrequenz $\omega = \gamma \cdot B_z$. Die magnetischen Momente $\vec{\mu}_{xy}^k$ addieren sich zum gesamten magnetischen Moment $\vec{\mu}_{xy}$

$$\vec{\mu}_{xy} = \sum_{k=1}^{N} \vec{\mu}_{xy}^{k}$$

$$= \sum_{k=1}^{N} \left(\mu_{xy}^{k} \cdot e^{-i\omega t} \right)$$

$$= N \cdot \mu_{xy}^{k} \cdot e^{-i\omega t}$$
(5.83)

mit dem Betrag

$$|\vec{\mu}_{xy}| = N \cdot \mu_{xy}^k \quad . \tag{5.84}$$

Legt man zum Zeitpunkt t = 0 ein bipolares Gradientenfeld \vec{G}_D wie in 5.12 dargestellt über



Abbildung 5.12: Bipolarer Diffusionsgradient G_D mit Rechteck-Profil

das Volumen V, dann wird die Larmorfrequen
z ω ortsabhängig. Zum Zeitpunkt t_1 hat dann im Teilvolumen
 V^k die Phase der Magnetisierung um den Betrag

$$\varphi_k = \omega_k \cdot t_1 = \gamma \cdot (B_z + G_D \cdot \vec{r}_k) t_1 \tag{5.85}$$

zugenommen, wobei $\vec{r_k}$ die Position des k-ten Teilvolumens V^k ist. Die über die gesamte erste Hälfte des Gradienten von t = 0 bis $t = \frac{T}{2}$ akkumulierte Phase φ_k^+ beträgt

$$\varphi_k^+ = \gamma \int_0^{T/2} (B_z + \vec{G}_D \cdot \vec{r}_k) dt \tag{5.86}$$

und die in der zweiten Hälfte von $t=\frac{T}{2}$ bis t=T)akkumulierte Phase φ_k^- lautet

$$\varphi_k^- = \gamma \int_{T/2}^T (B_z - \vec{G}_D \cdot \vec{r}_k) dt \quad .$$
(5.87)

In der Summe ergibt sich nach der Einwirkzeit des Gradienten eine netto-Phase φ_k von

$$\varphi_k = \varphi_k^+ + \varphi_k^- = \gamma \cdot B_z \cdot T + \gamma \int_0^{T/2} \vec{G}_D \cdot \vec{r}_k dt - \gamma \int_{T/2}^T \vec{G}_D \cdot \vec{r}_k dt = \varphi_{k,0} + \Delta \varphi_k \quad (5.88)$$

mit
$$\varphi_{k,0} = \gamma \cdot B_z \cdot T$$
 (5.89)

und
$$\Delta \varphi_k = \gamma \int_0^{T/2} \vec{G}_D \cdot \vec{r}_k dt - \gamma \int_{T/2}^T \vec{G}_D \cdot \vec{r}_k dt$$
 (5.90)



Abbildung 5.13: Grundlagen der NMR-Diffusionsmessung

Abbildung a.) zeigt das Volumen V in einem homogenen Magnetfeld B_0 mit einem transversalen magnetischen Moment $\vec{\mu}_{xy}$. Das Volumen V wiederum besteht aus vielen einzelnen Volumen V^k mit einem magnetischen Moment μ_{xy}^k , dargestellt in Abbildung b.). Solange ein homogenes Feld B_0 herrscht, sind alle μ_{xy}^k in Phase. Durch Einschalten eines Gradienten G_D in x-Richtung wird das Magnetfeld und damit auch die Phase des transversalen magnetischen Momentes μ_{xy}^k ortsabhängig, wie in Abbildung c.) angedeutet.

Für den Betrag der Magnetisierung $\vec{\mu}_{xy}$ folgt daraus

$$|\vec{\mu}_{xy}| = |\sum_{k=1}^{N} \mu_{xy}^{k} \cdot e^{-i(\varphi_{k,0} + \Delta\varphi_{k})}|$$
(5.91)

Die Phase $\varphi_{k,0}$ ist in allen Teilvolumina V^k identisch. Die Netto-Phase $\Delta \varphi_k$ hingegen hängt neben der Stärke des homogenen Führungsfeldes B_z und der Gradientenstärke \vec{G}_D des Diffusionsgradienten vor allem von der Bewegung $\vec{r}_k(t)$ des k-ten Teilvolumens entlang des Gradienten ab. Zwei Fälle sind an dieser Stelle von Interesse: 1.) die Teilvolumen sind ortsfest oder 2.) sie bewegen sich zufällig im Raum. Sind die Teilvolumina ortsfest, d.h. $\vec{r}_k = const$, dann heben sich die beiden Integralterme in 5.88 auf und es folgt $\Delta \varphi_k = 0$. Der Betrag der Magnetisierung $\vec{\mu}_{xy}^k$ berechnet sich zu

$$|\vec{\mu}_{xy}| = |\sum_{k=1}^{N} \mu_{xy}^{k} \cdot e^{-i(\varphi_{k,0} + \Delta\varphi_{k})}| = |\sum_{k=1}^{N} \mu_{xy}^{k} \cdot e^{-i\varphi_{k,0}}| = N \cdot \mu_{xy}^{k} \quad .$$
(5.92)

Die Magnetisierungen $\vec{\mu}_{xy}^k$ aller Teilvolumina sind nach der Einwirkzeit des bipolaren Gradienten wieder in Phase und addieren sich zum ursprünglichen magnetischen Moment $N \cdot \mu_{xy}^k$. Wenn sich die Volumina V^k jedoch zufällig im Volumen V bewegen, dann heben sich die beiden Integralterme i. A. gerade nicht auf und es gilt $\Delta \varphi_k \neq 0$. Jedes Teilvolumen V^k akkumuliert eine individuelle Phase $\Delta \varphi_k$, so dass die ursprüngliche Phasenkohärenz nach der Einwirkzeit des bipolaren Gradienten nicht erreicht wird. Der Betrag des magnetischen Momentes $|\vec{\mu}_{xy}|$ - und damit auch das NMR-Signal - sinkt und beträgt

$$\begin{aligned} |\vec{\mu}_{xy}| &= |\sum_{k=1}^{N} \mu_{xy}^{k} \cdot e^{-i(\varphi_{k,0} + \Delta \varphi_{k})}| \\ &= \mu_{xy}^{k} \cdot |\sum_{k=1}^{N} e^{-i\Delta \varphi_{k}}| \\ &\leq N \cdot \mu_{xy}^{k} \quad , \end{aligned}$$
(5.93)

da die Phase $\Delta \varphi_k$ nicht für alle V^k identisch ist. Es bleibt am Ende eine Dephasierung übrig, die im Ergebnis zu einer Signalabnahme führt. Für den Fall einer freien Diffusion wird die Signalabnahme durch die Relation

$$S_1 = S_0 e^{-D \cdot b} (5.94)$$

beschrieben [Cal91]. S_1 bezeichnet die Signalintensität mit einem Diffusionsgradienten und S_0 die Signalintensität ohne Diffusionsgradienten. Zwei Größen charakterisieren die exponentielle Abnahme des NMR-Signals: Der Diffusions-Gewichtungsfaktor b (kurz: b-Wert) und der Diffusionskoeffizient D des Stoffes. Der b-Wert wird durch das Gradientenprofil und die Gradientendauer bestimmt und beträgt [Cal91]

$$b(t) = \gamma^2 \int_0^t \left(\int_0^{t'} G_D(t'') dt'' \right)^2 dt' \quad .$$
 (5.95)

Für den in Abbildung 5.12 dargestellten Rechteck-förmigen Diffusionsgradienten beispielsweise berechnet sich der korrespondierende b-Wert zu:

$$\begin{split} b(t) &= \gamma^2 \int_0^t \left(\int_0^{t'} G_D(t'') dt'' \right)^2 dt' \quad (5.96) \\ &= \gamma^2 \int_0^{\frac{T}{2}} \left(\int_0^{t'} G_D(t'') dt'' \right)^2 dt' + \gamma^2 \int_{\frac{T}{2}}^T \left(\int_0^{t'} G_D(t'') dt'' \right)^2 dt' \\ &= \gamma^2 \int_0^{\frac{T}{2}} \left(\int_0^{t'} (+\hat{G}) dt'' \right)^2 dt' + \gamma^2 \int_{\frac{T}{2}}^T \left(\int_0^{\frac{T}{2}} (+\hat{G}) dt'' + \int_{\frac{T}{2}}^{t'} (-\hat{G}) dt'' \right)^2 dt' \\ &= \gamma^2 \int_0^{\frac{T}{2}} \hat{G}^2 t'^2 dt' + \gamma^2 \int_{\frac{T}{2}}^T \left(\hat{G} T - \hat{G} t' \right)^2 dt' \\ &= \gamma^2 \left[\frac{1}{3} \hat{G}^2 t'^3 \right]_0^{\frac{T}{2}} + \gamma^2 \left[\frac{1}{-3\hat{G}} (\hat{G} T - \hat{G} t')^3 \right]_{\frac{T}{2}}^T \\ &= \frac{1}{12} \gamma^2 \hat{G}^2 T^3 \quad . \end{split}$$

80



Abbildung 5.14: Die COMSPIRA-Sequenz mit Diffusionsgradienten

Aus zwei NMR-Aufnahmen, die mit zwei unterschiedlichen b-Werten b_0 und b_1 aber ansonsten identischen Aufnahme-Parametern erstellt wurden, kann aus dem zugehörigen NMR-Signal S_0 und S_1 der Diffusionskoeffizient D berechnet werden:

$$D = \frac{\ln \left(S_0/S_1\right)}{b_1 - b_0} \quad . \tag{5.97}$$

Auch im Falle einer eingeschränkten Diffusion, wenn beispielsweise die Diffusion durch eine räumliche Begrenzung eigeschränkt und nicht frei ist, kann D ein Maß für die Mobilität der ³He-Atome sein. Um diesen Mobilitäts-Parameter vom echten Diffusionskoeffizienten zu unterscheiden, nennt man den Parameter D, wenn eine eingeschränkte Diffusion vorliegt, auch den scheinbaren Diffusionskoeffizienten (engl. Apparent Diffusion Coefficient) und kürzt ihn mit ADC ab.

Diffusionsmessungen mit COMSPIRA

Die Sequenz COMSPIRA erlaubt durch Zuschalten eines bipolaren Gradienten die Erstellung von diffusionsgewichteten MRT-Aufnahmen. In Abbildung 5.14 ist diese Sequenz skizziert. Der Diffusionsgradient wird unmittelbar nach dem Einstrahlen des magnetischen Hochfrequenzimpulses (HF-Impuls) und der Schichtselektion eingeschaltet. COMSPIRA setzt hier einen bipolaren Gradient mit Sinus-Profil ein, wie er in Abbildung 5.15 dargestellt ist. Frei wählbare Gradientenparameter sind die Amplitude \hat{G} , die Dauer einer Halbwelle t_D und der Zeitversatz Δt_D zwischen der positiven und der negativen Halbwelle. Die Dauer des Diffusionsgradienten nennt man die *Diffusionszeit* t_{Diff} . Aus Gleichung 5.95 und den Definitionen in der Abbildung 5.15 ergibt sich der b-Wert für den Sinus-förmigen Gradienten



Abbildung 5.15: Bipolarer Diffusionsgradient mit Sinus-Profil Der dephasierende und der rephasierende Teil des Diffusionsgradienten haben die Form einer sinusförmigen-Halbschwingung mit der jeweiligen Dauer t_D und sind um die Zeit Δt_D zueinander versetzt.

zu

$$b = \gamma^2 \,\hat{G}^2 \, \frac{t_D^2}{\pi^2} \, \left(3t_D + 4\Delta t_D\right) \quad . \tag{5.98}$$

Unmittelbar im Anschluss an den Diffusionsgradienten werden die Bildgebungsgradienten G_x und G_y eingeschaltet und das NMR-Signal aufgenommen, wie in der COMSPIRA-Sequenz ohne Diffusionsgewichtung (siehe Abbildung 5.9). Die COMSPIRA-Sequenzen mit und ohne Diffusionsgewichtung unterscheiden sich nur durch einen Diffusionsgradienten, der zwischen der HF-Anregung und den Bildgebungsgradienten platziert ist.

Um den Diffusionskoeffizienten zu berechnen, sind mindestens zwei MRT-Aufnahmen mit unterschiedlichen b-Werten notwendig. COMSPIRA nimmt die beiden Aufnahmen unmittelbar nacheinander *(sequenziell)* auf. Je höher der b-Wert der Aufnahme ist und je größer die Diffusion der Spins ist, umso stärker ist i.A. die Signalreduzierung durch den bipolaren Gradienten und umso signalärmer erscheint das Bild. Der große Nachteil der sequentiellen Methode besteht bei hyperpolarisierten Medien darin, dass in der jeweils nachfolgenden Aufnahme weniger Polarisation als in der vorhergehenden Aufnahme zu Verfügung steht. Der damit einhergehende Signalverlust überlagert die Diffusionsmessung und kann zu Fehlerinterpretationen führen.

Eine Alternative zur sequentiellen Aufnahme der diffusionsgewichteten Bilder ist die überlappende Aufnahme *(engl. interleaved)*. Hierbei werden die Bilder nahezu gleichzeitig und mit nur einem sehr geringen zeitlichen Versatz aufgenommen. In Abbildung 5.16 ist die *interleaved* Aufnahmetechnik der sequentiellen Aufnahmetechnik gegenübergestellt und erläutert. Die Polarisationsverluste werden jetzt gleichmäßig auf alle Aufnahmen verteilt, da die Aufnahmen quasi parallel aufgezeichnet werden. Dies ist ein großer Vorteil gegenüber der



Abbildung 5.16: Die Interleaved-Aufnahmetechnik

Dargestellt ist die Erfassung des k-Raums zweier diffusionsgewichteter Aufnahmen (Aufnahme 1 und 2) mit der sequentiellen und der interleaved Technik. Die eingekreisten Nummern geben die zeitliche Abfolge an. <u>Sequentielle Aufnahmetechnik</u>: Die beiden diffusionsgewichteten Aufnahmen 1 und 2 werden nacheinander aufgenommen, zuerst die Aufnahme 1 und dann die Aufnahme 2. <u>Interleaved-Aufnahmetechnik</u>: Bei der Erfassung des k-Raums wird stetig zwischen den beiden Aufnahmen gewechselt, so wie es in dem unteren Teil der Abbildung angedeutet ist.

sequentiellen Aufnahmetechnik. Darum wurde bei allen im Rahmen dieser Dissertation mit COMSPIRA durchgeführten Diffusionsuntersuchungen die interleaved-Technik angewendet.

In Abbildung 5.17 sind beispielhaft zwei diffusionsgewichtete MRT-Aufnahmen einer mit ³He-gefüllten Glaszelle dargestellt. Diese Zelle wurde unmittelbar vor der MRT-Aufnahme mit 0,33 bar(abs.) ³He und 0,67 bar(abs.) SF_6 gefüllt. Bei Zimmertemperatur ist für diese Gasmischung im Diagramm 5.11 ein theoretischen ³He-Diffusionskoeffizienten $D_{theo} = 0,60 \frac{cm^2}{s}$ zu entnehmen. Die beiden MRT-Aufnahmen wurden im interleaved Verfahren aufgenommen mit den b-Werten $b_1 = 0 \frac{cm^2}{s}$ und $b_2 = 4,7 \frac{cm^2}{s}$. Erwartungsgemäß ist wegen der unterschiedlichen b-Werte die Aufnahme 1 deutlich signalreicher als die Aufnahme 2.

Für jeden einzelnen Bildpunkt (x, y) der Aufnahme wurde anschließend der Diffusionskoef-



Abbildung 5.17: Messung des Diffusionskoeffizienten einer he-Gasmischung Die Abbildung zeigt links und in der Mitte zwei diffusionsgewichtete MRT-Aufnahme einer kugelförmigen Glaszelle, die mit 0,33 bar(abs.) ³He und 0,67 bar(abs.) SF_6 gefüllt ist. Aus den beiden Aufnahmen wurde anschließend für jeden Bildpunkt der Diffusionswert berechnet und in Form einer farbcodierten Karte dargestellt (rechtes Bild).

fizient D gemäß Formel 5.97 zu

$$D(x,y) = \frac{\ln \frac{S_1(x,y)}{S_2(x,y)}}{b_2 - b_1}$$
(5.99)

berechnet und in Form einer farbkodierten Karte dargestellt. $S_1(x, y)$ bezeichnet dabei das Signal des Bildpunktes (x, y) in der Aufnahme 1 und $S_2(x, y)$ das Signal des Bildpunktes (x, y) in der Aufnahme 2. Der über alle signalführenden Bildpunkte der Karte gemittelte Diffusionskoeffizient beträgt $\overline{D} = 0, 61 \ cm^2/s$ und stimmt mit dem theoretisch zu erwartendem Wert $D_{theo} = 0, 60 \ \frac{cm^2}{s}$ sehr gut überein.

5.4 Vorteile der ³He-MRT im Niederfeld gegenüber dem Hochfeld

5.4.1 Der Einfluss des Führungsfeldes auf die NMR-Signalqualität

Nach Gleichung 5.26 ist das NMR-Signal S proportional zur Transversalmagnetisierung M_{xy} und zur Larmorfrequenz ω_L . Die Transversalmagnetisierung M_{xy} ihrerseits ist für Boltzmann-polarisierte Kerne linear mit Polarisation und damit auch linear mit der Larmorfrequenz ω_L verknüpft (Gleichung 5.19), so dass insgesamt das NMR-Signal S quadratisch mit der Larmorfrequenz ω_L und damit quadratisch mit dem Führungsfeld B_0 ansteigt:

$$S \propto (\gamma \cdot B_0)^2$$
 . (5.100)

Entscheidend für die Qualität von NMR-Aufnahmen ist jedoch nicht alleine die Höhe des NMR-Signals S, sondern das Verhältnis zwischen dem Signal S und dem Rauschen σ_n , welches dem Signal S überlagert ist. Dieses Verhältnis wird Signal-to-Noise-Ratio (SNR)

$$SNR = S/\sigma_n \tag{5.101}$$

genannt. In der MRT dominiert das thermische Rauschen durch die Empfängerspule. Es wird durch die Relation [Haa99]

$$\sigma_n = \sqrt{4kT \cdot R_{eff} \cdot BW} \tag{5.102}$$

beschrieben. Hierbei sind k die Boltzmann-Konstante, T die Temperatur der HF-Empfängerspule und R_{eff} ihr effektiver Widerstand. Die Frequenz-Bandbreite BW ist durch den Tiefpassfilter der NMR-Elektronik vorgegeben. Nach Gleichung 5.102 ist einerseits eine möglichst geringe Bandbreite BW des Tiefpasses wünschenswert, um das Rauschen einzuschränken. Andererseits muss die Bandbreite BW des Filters ausreichend groß sein, um das Nutzsignal nicht herauszufiltern. Ein üblicher Kompromiss aus beiden Anforderungen besteht darin, die Bandbreite BW an die jeweilige sampling rate f anzupassen und $BW = \frac{1}{f}$ zu wählen [Haa99]. Der effektive Widerstand R_{eff} setzt sich aus dem Ohmschen, kapazitiven und induktiven Widerstand der Empfängerspule und der Spulenbeladung (hier: das Versuchstier) zusammen. Grundsätzlich steigt der effektive Widerstand der Spule mit zunehmender Larmorfrequenz (und damit auch mit zunehmender Feldstärke $B_0 = \frac{\omega_L}{\gamma}$). Dabei sind jedoch zwei Fälle zu trennen: Bei niedrigen Larmorfrequenzen ω_L wird R_{eff} maßgeblich durch den elektrischen Widerstand der HF-Spule bestimmt. Nach [Haa99] gilt für diesen Fall:

$$R_{eff} \sim \sqrt{\omega_0} = \sqrt{\gamma \cdot B_0} \quad . \tag{5.103}$$

Der effektive Widerstand steigt mit der Wurzel des Führungsfeldes B_0 an. Mit zunehmendem Führungsfeld jedoch verändert sich die Situation. Jetzt dominiert zunehmend der Widerstand der Spulenbeladung. Ab einer Grenzfrequenz ω_g , die von der HF-Spule und von ihrer Beladung abhängt, steigt jetzt R_{eff} quadratisch mit der Larmorfrequenz an [Haa99]

$$R_{eff} \sim \omega_0^2 = \gamma^2 \cdot B_0^2 \quad . \tag{5.104}$$

Damit lässt sich die Abhängigkeit des thermischen Rauschens σ_n vom Führungsfeld zusammenfassend wie folgt ausdrücken:

$$\sigma_n = \sqrt{4kT \cdot R_{eff} \cdot BW} \sim \begin{cases} \sqrt[4]{B_0} & \omega_L \ll \omega_g \\ B & \omega_L \gg \omega_g \end{cases}$$
(5.105)

Betrachten wir wieder eine Probe mit Boltzmann-polarisierten Kernen, dann ergibt sich aus 5.105 für das SNR:

$$SNR = \frac{S}{\sigma_n} \sim \begin{cases} \frac{B_0^2}{\sqrt[4]{B_0}} = B_0^{\frac{7}{4}} & \omega_L \ll \omega_g \\ \frac{B_0^2}{B_0} = B_0 & \omega_L \gg \omega_g \end{cases}$$
(5.106)

Für Boltzmann-polarisierte Kerne nimmt das SNR bei niedrigen und mittleren Führungsfeldern überproportional mit dem Führungsfeld zu. In hohen Führungsfeldern hingegen schwächt sich der Zuwachs ab, aber das SNR steigt weiterhin mit dem Führungsfeld an. Überträgt man diese Überlegungen auf die MRT mit hyperpolarisierten Medien, dann muss folgender zentraler Unterschied beachtet werden: Hyperpolarisierte Stoffe zeichnen sich dadurch aus, dass ihre Magnetisierung M unabhängig vom Führungsfeld ist und nur vom erreichten Polarisationsgrad abhängt. Darum steigt das NMR-Signal für hyperpolarisierte Proben folglich nur linear und nicht quadratisch mit dem Führungsfeld B_0 an:

$$S \sim \omega = \gamma \cdot B_0 \quad . \tag{5.107}$$

Letztlich ergibt sich damit für hyperpolarisierte Kerne ein SNR zu:

$$SNR (^{3}He) = \frac{S}{\sigma_{n}} \sim \begin{cases} \frac{B_{0}}{\frac{4}{\sqrt{B_{0}}}} = B_{0}^{\frac{3}{4}} & \omega_{L} \ll \omega_{g} \\ \frac{B_{0}}{B_{0}} = const. & \omega_{L} \gg \omega_{g} \end{cases}$$
(5.108)

Für niedrige und mittlere Führungsfelder ($\omega_L < \omega_g$) steigt das SNR mit dem Führungsfeld



Abbildung 5.18: Einfluss von Permeabilitätssprüngen auf das B-Feld An der Grenzfläche zweier Materialien mit unterschiedlichen Permeabilitäten μ_1 und μ_2 verläuft die Normalkomponente B_{\perp} des Führungsfeldes B stetig (linke Abbildung). Die Parallelkomponente B_{\parallel} hingegen macht an der Grenzfläche einen Sprung, sinkt auf den $\frac{\mu_1}{\mu_2}$ -ten Teil ab und verursacht an der Grenzfläche einen Feldgradienten.

 B_0 an. Oberhalb der Grenzfrequenz ω_g führt jetzt der weitere Anstieg des Führungsfeldes zu keiner weiteren Zunahme des SNR. Darum ist für ein optimiertes SNR ein sehr hohes Führungsfeld nicht von Vorteil. Insbesondere erweist sich das Hochfeld bei MRT-Aufnahme



Abbildung 5.19: In-vivo Aufnahmen zweier Rattenlungen bei 4,7 T und 0,47 T Die beiden in vivo MRT-Aufnahmen zeigen beispielhaft die Lunge zweier Ratten, aufgenommen bei einem Führungsfeld $B_0 = 4,7$ T (links) und B = 0,47 T (rechts). Beide Aufnahmen wurden mit einer Gradientenecho-Sequenz durchgeführt. In der linken Hochfeldaufnahme erkennt man im zentralen Lungenbereich eine deutliche Signalauslöschung. Da sie bei der Niederfeldaufnahme fast völlig verschwinden werden diese Artefakte auf eine suszeptibilitätsbedingte Signalauslöschung zurückgeführt. Bildparameter linke Aufnahme (4,7 T): FOV = 6,0 mm x 5,0 mm, Schichtdicke=5,0 mm, Auflösung: 64 x 64. Bildparameter rechte Aufnahme (0,47 T): Field of View = 6,4 mm x 6,4 mm; Auflösung = 96 x 96 Bildpunkte

von Objekten mit einer sehr heterogenen Struktur gerade als besonders nachteilig. Treffen in dem Objekt Materialien aufeinander, deren magnetische Suszeptibilitäten χ sich sehr stark unterscheiden, dann bilden sich an den Grenzflächen der Materialien magnetische Feldgradienten, die lokal zu einer schnelleren Dephasierung der Spins und damit zu einem Einbruch der transversalen Relaxationszeit T_2^* führen (siehe Abbildung 5.18). Dieser Effekt ist für die Lunge von besonderer Relevanz, da sie mikroskopisch betrachtet ein sehr heterogenes Gebilde ist mit einer großen Grenzfläche zwischen dem durchbluteten Alveolargewebe auf der einen Seite und der Atemluft auf der anderen Seite. Das magnetisches Führungsfeld \vec{B}_0 , das parallel zur Grenzfläche Luft/Alveolargewebe verläuft, sinkt beim Übergang von der Atemluft in das Alveolargewebe auf den Betrag B'_0

$$B_0' = \frac{\mu_{Luft}}{\mu_{Gewebe}} \cdot B_0 \tag{5.109}$$

$$= \frac{1 + \chi_{Luft}}{1 + \chi_{Gewebe}} \cdot B_0 \tag{5.110}$$

(hier sei μ_{Luft} die Permeabilität der Atemluft in der Lunge und μ_{Gewebe} die Permeabilität des blutdurchflossenen Lungengewebes). An der Grenzfläche ergibt sich ein Stetigkeitssprung

des Magnetfeldes von ΔB

$$\Delta B = B_0 - B'_0 = \left(1 - \frac{1 + \chi_{Luft}}{1 + \chi_{Gewebe}}\right) \cdot B_0, \tag{5.111}$$

der proportional zum Führungsfeld B_0 ist. Dieser Feldeinbruch ΔB verursacht einen Gradienten, der die T_2^* -Zeit verkürzt und lokal zu Signaleinbußen führt. Während die Atemluft paramagnetisch ist ($\chi_{Luft} = +0, 18 \cdot 10^{-6}$), hat das blutdurchflossene Gewebe einen diamagnetischen Charakter [Vig05]. Die Suszeptibilität des Gewebes variiert zwischen $\chi_{Gewebe} = -8, 82 \cdot 10^{-6}$ und $\chi_{Gewebe} = -9, 12 \cdot 10^{-6}$ in Abhängigkeit von der Durchblutung des Gewebes und vom Sauerstoffgehalt des Blutes. Eine Kompensation des Suszeptibilitätsunterschiedes an der Luft/Gewebe-Grenzfläche gelang erstmals an einem lebenden Tier in [Vig05]. Dort wurden dem Tier eine optimierte Konzentration paramagnetischer Nanopartikel in in das Blut injeziert und so die Suszeptibilität des Gewebes an die Suszeptibilität der Atemluft angepasst.

In Kooperation mit der Boehringer Ingelheim Pharma GmbH und der Bruker BioSpin MRI GmbH (Ettlingen) wurde versuchsweise an einem Standard-Protonen-Kleintiertomographen (BioSpec 47/40) das Führungsfeld von ursprünglich 4,7 T auf 0,47 T herabgesenkt. Das Ziel war es, ein speziell für die ³He-MRT vorteilhaftes Niederfeldsystem für routinemäßige in vivo MRT-Aufnahmen von Rattenlungen zur Verfügung zu stellen. Das Absenken des Führungsfeldes auf 1/10-tel der Ausgangsfeldstärke orientierte sich dabei an folgenden Randbedingungen: Die Feldabsenkung sollte um mindestens eine Größenordnung erfolgen, um im Niederfeld den störenden Einfluss der Suszeptibilitätssprünge in der Lunge und das thermische Rauschen deutlich zu reduzieren. Gleichzeitig sollte das Magnetfeld noch ausreichend hoch sein, um Protonen-MRT an den Tieren durchführen zu können. Damit wäre sowohl die ³He-MRT der Lunge als auch die Protonen-MRT von ein und demselben Tier möglich, ohne das Tier aufwändig vom Niederfeld- in den Hochfeldtomographen umzubetten. Die ersten ³He-MRT-Aufnahmen mit dem 0,47 T Niederfeldtomographen sind im nächsten Abschnitt dargestellt.

5.4.2 In-vivo MRT-Aufnahmen im Hoch-und Niederfeld

In der Abbildung 5.19 sind beispielhaft zwei in-vivo ³He-MRT-Aufnahmen von zwei gesunden Laborratten dargestellt. Die linke Aufnahme entstand in einem Bruker Bisopin 47/40 bei einem Führungsfeld von 4,7 T und die rechte Aufnahme wurde im 0,47 T-Niederfeldtomographen aufgenommen. In beiden Aufnahmen kam eine vergleichbare Gradientenecho-Sequenz zum Einsatz. In der Hochfeld-Aufnahme ist eine starke Signalauslöschung im Zentralbereich der Lunge zu erkennen. Zusätzlich wirkt die Signalverteilung in der Hochfeldaufnahme deutlich inhomogener als in der Niederfeldaufnahme. Als Ursache dafür sind die großen Suszeptibilitätsunterschiede in der unmittelbaren Nähe der großen Lungenblutgefäße zu nennen. Besonders deutlich treten die Qualitätsunterschiede zwischen den Aufnahmen aus dem Hoch- und Niederfeld in den ADC-Karten hervor, wie sie exemplarisch in der Abbildung 5.20 dargestellt sind. Diese Abbildungen zeigen erstmals die in-vivo ADC-Karten von ein und derselben Laborratte im Hoch- und Niederfeld, wobei die linke ADC-Karte im Hochfeld (B=4,7 T) und die rechte Aufnahme einige Stunden später im Niederfeld (B=0,47 T) mit der COMSPIRA-Sequenz aufgenommen wurde.



Die beiden Abbildungen zeigen die jeweils aus einer Aufnahmenserie berechnete ADC-Karte von ein und derselben Laborratte bei einer Feldstärke von 4,7 T (links) und 0,47 T (rechts). Die beiden farbigen ADC-Karten wurden jeweils aus 4 Aufnahmen mit unterschiedlichen b-Werten berechnet (Hochfeld: $0,05 \frac{s}{cm^2}$; $0,68 \frac{s}{cm^2}$; $2,03 \frac{s}{cm^2}$; $4,10 \frac{s}{cm^2}$; Niederfeld: $0,05 \frac{s}{cm^2}$; $0,71 \frac{s}{cm^2}$; $2,11 \frac{s}{cm^2}$; $4,26 \frac{s}{cm^2}$). Aufnahmeparameter: COMSPIRA; Field of View (FOV) = 80mm x 80mm; Size 128 x 128; 4 Aufnahmen (interleaved), Repetition Time TR = 6 ms bei 4,7 T und TR=10 ms bei 0,47 T; Signal-to-Noise im Hochfeld: $SNR(b=0,05 \frac{s}{cm^2})=11$; Signal-to-Noise im Niederfeld: $SNR(b=0,05 \frac{s}{cm^2})=29$.

Der ³He-Polarisationsgrad war in beiden Aufnahmen nahezu identisch und der Druck in der Lunge betrug in beiden Aufnahmen +15 mbar über dem Umgebungsdruck. Der ADC-Wert wurde jeweils aus einer Serie von 4 diffusionsgewichteten Aufnahmen (interleaved-Technik) berechnet. In der ADC-Karte der Niederfeld-Aufnahme lassen sich die Lungenstrukturen klar und deutlich erkennen, so z.B. die großen Luftgefäße (rot) im Zentrum der Lunge. Ein begrenzter Bereich mit einem vergleichsweise niedrigen ADC-Wert lässt sich im oberen linken Bereich der Lungenaufnahme orten und kann ein Hinweis auf eine Lungenschädigung sein. Im Vergleich zur Niederfeldaufnahme wirkt die ADC-Karte im Hochfeld sehr verrauscht und die Lungenstrukturen sind kaum auszumachen. Mittelt man über die komplette Lunge den ADC-Wert, dann erhält man für die Hochfeldaufnahme einen ADC von $\langle ADC \rangle = 0, 180 \ cm^2/s$ und für die Niederfeldaufnahme einen ADC von $\langle ADC \rangle = 0, 182 \ cm^2/s$. Der ADC-Mittelwert unterscheidet sich kaum zwischen beiden Aufnahmen. Die Unterschiede treten sehr stark in der Streuung der ADC-Werte auf. So beträgt die Standardabweichung der ADC-Werte im Niederfeld $\sigma = 0, 030 \ cm^2/s$ und steigt im Hochfeld mit $\sigma = 0, 063 \ cm^2/s$ auf mehr als das Doppelte. In der Abbildung 5.21 ist ein von [Gud95] vorgeschlagenes Verfahren zur Abschätzung des SNR aus MRT-Aufnahmen dargestellt. Wendet man dieses Verfahren auf die MRT-Aufnahmen an, dann ergibt sich für die Niederfeldaufnahme ein SNR von 29 und für die Hochfeldaufnahme ein deutlich schlechteres SNR von 11. In den Niederfeldaufnahme erreicht man unter ansonsten vergleichbaren Bedingungen ein fast dreimal größeres SNR als im Hochfeld!

Zusammenfassend lässt sich damit sagen, dass erwartungsgemäß für MRT-Aufnahmen das Niederfeld wegen der signifikant besseren Signal- und Bildqualität dem Hochfeld vorzuziehen ist. Darum wurde in den weiteren Untersuchungen die ³He-MRT-Aufnahmen im 0,47 T Niederfeld durchgeführt.



RSPHE 30120,Scan 6, Bild 1 (ComSpiRa)

Abbildung 5.21: Bestimmung des SNR in Magnitudenaufnahmen

Diese Abbildung illustriert das Berechnungsverfahren, welches in [Gud95] zur Bestimmung des SNR in Magnitudenaufnahmen vorgeschlagen wird. Dargestellt ist die NMR-Aufnahme einer mit hyperpolarisiertem ³He gefüllten Phantomkugel, aufgenommen bei einem Führungsfeld von 0,47 T. Das Rauschen σ_n der NMR-Aufnahme wird in [Gud95] aus der mittlere Intensität $\langle S_h \rangle$ des Hintergrundes zu $\sigma_n = \sqrt{\frac{2}{\pi}} \cdot \langle S_h \rangle$ (gelb umrandete Fläche) abgeschätzt. Um das 'wahre' Signal S eines ROIs innerhalb der Aufnahme zu erhalten, berechnet er zunächst das über das ausgewählte ROI gemittelte Signal $\langle S_i \rangle$ (rot bzw. grün umrandete Fläche). Da das Rauschen gleichmäßig in der gesamten Aufnahme verteilt ist (d.h. auch in signalführenden Bereichen), korrigiert er $\langle S_i \rangle$ anschließend um den Beitrag des Rauschens σ_n und erhält das 'wahre' Signal S zu $S = \sqrt{\langle S_i \rangle^2 - \sigma_n^2}$. Diese Näherung gilt nur unter der Voraussetzungen, dass $S/\sigma_n \geq 2$ und das es sich um eine Magnitudenaufnahme handelt. Schließlich ergibt sich das SNR zu $SNR = \frac{S}{\sigma_n} = \frac{\sqrt{\langle S_I \rangle^2 - \sigma_n^2}}{\sigma_n}$.

90

Kapitel 6

In-Vivo Untersuchungen der Lunge im Niederfeld

Dieses Kapitel beschreibt die ³He-MRT-Untersuchungen, welche mit dem in Kapitel 4 beschriebenen Applikationssystem am 0,47 T-Niederfeldtomographen bei der Firma Boehringer Ingelheim in Biberach durchgeführt wurden. Die tierschutzrechtliche Genehmigung zur Durchführung der Experimente wurde durch das Regierungspräsisdium Tübingen erteilt.

6.1 Experimenteller Aufbau und Tierpräparation

6.1.1 Der Versuchsaufbau am Niederfeldtomographen

In Abbildung 6.1 ist die Position des ³He-Applikators am 0,47 T-Niederfeldtomographen bei der Firma Boehringer Ingelheim in Biberach skizziert. Der gesamte Arbeitsbereich am Tomographen verteilt sich auf drei benachbarte Räume. In einem Raum (I) finden alle tiermedizinischen Vor- und Nachbereitungen statt. Dazu gehört die Einleitung der Narkose, die Intubation und das kontrollierte Aufwachen des Versuchstieres nach der MRT-Aufnahme. In einem Nachbarraum (II) befinden sich der Niederfeldtomograph und der Applikator. Die Steuerung des Tomographen und des Applikators geschieht aus dem Raum (III) durch einen Operator. Die μ -Metall-Abschirmbox, in der die ³He-Transportzelle für die Dauer der Untersuchungen gelagert wird, steht im Tomographenraum rund 2 m vor dem Niederfeldtomographen. Eine 2,5 m lange Kapillarleitung mit einem Innendurchmesser von 1 mm führt von der Abschirmbox zur Tierliege, auf der das Versuchstier für die Dauer der MRT-Untersuchung fixiert ist. Über die Kapillarleitung strömt das hyperpolarisierte ³He von der Transportzelle zum Zwischenspeicher, der zusammen mit dem Atemventil auf der Tierliege befestigt ist. Während der MRT-Aufnahmen befindet sich die Tierliege im Tomographen. Zwischen zwei MRT-Aufnahmen vergehen häufig mehrere Minuten, in denen die ³He-Reste im Zwischenspeicher und vor allem in der Kapillarleitung nach und nach depolarisieren. Um beim Neubefüllen des Zwischenspeichers eine Vermischung des ³He aus der Speicherzelle mit einem hohen Polarisationsgrad und den depolarisierten Gasresten im Zwischenspeicher zu vermeiden, werden vor jeder neuen Messung der Zwischenspeicher und die Kapillare über



Abbildung 6.1: Der experimentelle Aufbau

Die Abbildung zeigt schematische den experimentellen Aufbau am Niederfeldtomographen bei der Firma Boehringer Ingelheim in Biberach. Alle Komponenten des Applikators sind blau gezeichnet.

eine einfache Labor-Membranpumpe bis auf wenige Millibar evakuiert und das ³He in einem 30 l-fassenden und heliumdichten Gefäß gesammelt. Dieses ³He kann wieder in einem Recyclingprozess gereinigt werden und steht für einen neuen Aufpolarisationsprozess zur Verfügung [Gro00].

6.1.2 Die Tierpräparation

92

Alle Tieruntersuchungen im Rahmen dieser Dissertation wurden mit Wister-Ratten durchgeführt. Die Tierpräparation erfolgte in zwei Schritten: Zunächst wurde das Versuchstier narkotisiert und anschließend wurde der Beatmungschlauch durch den Mund in die Luftröhre (endotracheale Intubation) geführt. Durch eine intraperitoneale (von *lat. peritoneum* für Bauchfell) Injektion von 500 μ g pro kg Körpergewicht eines Pentobarbital (Narcoren, Veterinaria AG, Schweiz) wurde die Narkose beim Versuchstier eingeleitet. Nach etwa 15 min befand sich das Versuchstier in einer tiefen Narkose. Anschließend wurde mittels eines Endoskops ein Tubus durch den Mund, den Rachen und den Kehlkopf in die Trachea eingeführt. 2 Tubus-Größen standen zur Auswahl: *Vygonyle S* mit einem Durchmesser von 2,6 mm und *Intraflon 2* mit einem Durchmesser von 2,4 mm, beide von der Firma Vygon (Frankreich). Über diesen Tubus erfolgte die Beatmung des Tieres.

6.1.3 Tierbeatmung und ³He-Applikation

Sobald die Tierpräparation abgeschlossen war, wurde das Versuchstier in den Tomographenraum gebracht, auf der Tierliege fixiert und der Tubus über das Atemventil an den Applikator angeschlossen. Die Beatmung des Versuchstiers erfolgte ab diesem Zeitpunkt durch den Applikator. Die Abbildung 6.2 zeigt ein intubiertes Tier, das sich auf der Tierliege befindet und an welches das Atemventil angeschlossen ist. Ein unterwiesener Mitarbeiter überwachte die Tieratmung am Applikator und steuerte die Beatmungsparameter wie beispielsweise die Atemfrequenz und den Atemdruck¹. Erst wenn die Tierbeatmung stabil verlief, wurde die Tierliege mitsamt dem Versuchstier, dem Zwischenspeicher und dem Atemventil über eine Führungschiene in den Tomographen geschoben. Ein eigens entwickeltes elektromechanisches Positionierungssystem vereinfachte die genaue und reproduzierbare Positionierung des Tieres im Zentrum des Tomographen.



Abbildung 6.2: Versuchsanordnung am Niederfeldtomographen

Die Beatmung des Tieres mit Luft erfolgte standardmäßig mit einer Atemfrequenz von ca. 60 Atemzyklen pro Minute. Die Öffnungszeiten von Inspirations- und Exspirationsventil sowie der Druck in der Atemluftzuleitung wurden vom Benutzer so gewählt, dass am Ende der Inspirationsphase der gewünschte Atemdruck erreicht wurde, je nach Messprotokoll zwischen 5 mbar und 25 mbar. Um ein Kollabieren der Lunge am Ende der Exspirationsphase

¹Der Atemdruck (Inspirationsdruck) entspricht dabei der Druckdifferenz zwischen der Umgebungsluft und der Luft im Inneren der Lunge. Er wird am Drucksensor M4 gemessen (Abbildung 4.3 auf Seite 32)

zu verhindern, sollte am Ende der Exspirationsphase der Atemdruck nicht unter 2 mbar fallen.

Die ³He-Aufnahmen wurden während eines erzwungenen Atemstillstands durchgeführt, der einige Sekunden dauerte. Sobald genügend ³He aus dem Zwischenspeicher appliziert wurde, wird durch den Applikator der Atemstillstand eingeleitet und ein Triggersignal vom Applikator an den Tomographen gesandt. Der Tomograph startete umgehend die Aufnahme. Um zum Zeitpunkt der MRT-Aufnahme möglichst viel signalgebendes ³He in der Lunge zu haben und um den paramagnetischen Sauerstoff aus der Lunge zu waschen, wurde die Tierlunge vor einer MRT-Aufnahme mehrmals mit hyperpolarisiertem ³He aus dem ³He-Zwischenspeicher gespült (zwischen 1 und 5 vollständigen Atemzyklen). Die Abbildung 6.3 zeigt den typischen Verlauf einer Atemkurve bei der Beatmung mit Luft, dem Spülen mit ³He und bei der ³He-Applikation mit anschließendem Atemstillstand.

6.2 Morphologische Aufnahmen

In einer ersten Versuchsreihe wurden zunächst im Niederfeld einfache morphologische Lungenaufnahmen von gesunden Versuchstieren unter Verwendung von COMSPIRA erstellt. Unter morphologischen MRT-Aufnahmen versteht man hochauflösende statische Bilder der gasgefüllten Lunge, welche während des Atemstillstands aufgenommen werden. In Abbildung 6.4 ist exemplarisch aus der aufgenommenen Versuchsreihe eine repräsentative Lungenaufnahme gezeigt (Tier RSPHE30080). Die hohe Auflösung und die sehr gute Qualität der Aufnahmen lassen Strukturen wie die Trachea sowie die Hauptbronchien erkennen. Ebenso ist in der Aufnahme der rechte und der linke Lungenflügel klar voneinander zu trennen. Die homogene Signalverteilung deutet insgesamt auf eine gleichmäßige Lungenventilation hin, da das eingeatmete ³He gleichmäßig in alle Lungenbereiche vordringt. Die morphologischen Aufnahmen haben generell eine sehr gute Qualität.

Als Bereiche mit Ventilationsdefekten bezeichnet man diejenigen Stellen der Lunge, die von der Versorgung mit frischer Atemluft nahezu oder komplett ausgeschlossen sind. Ventilationsdefekte stellen eine Fehlfunktion der Lunge dar und können eine Vielzahl von Ursachen haben. In morphologischen Aufnahmen heben sie sich von den restlichen gesunden Lungenbereichen als dunkle Stellen ab. In einer Versuchsreihe wurde überprüft, ob mit dem Versuchsaufbau und dem Messprotokoll Ventilationsdefekte in der Lunge dargestellt werden können.

Ventilationsdefekte in der Lunge können temporär auf einfache Art und Weise beispielsweise durch eine intravenöse Injektion von Metacholin bewusst herbeigeführt werden. Die Verabreichung von Metacholin induziert eine Verkrampfung der Bronchialmuskulatur. Dadurch verengen sich die Atemwege mit der Konsequenz, dass der Atemwiderstand ansteigt, insgesamt beim Einatmen weniger Luft in die Lunge gelangt und einzelne Lungenbereiche von der Versorgung mit Atemluft ausgeschlossen werden [Pet96], [Ing93]. Nach kurzer Zeit lässt die Wirkung des Metacholins nach, die Verkrampfung löst sich und die Versorgung der kompletten Lunge mit Luft ist wieder hergestellt. Für diese Versuchsreihe standen 5 gesunde Tiere zur Verfügung (RSPHE30170-RSPHE30174). Vor und nach der venösen Metacholin-Injektion (0,08 mg Metacholin pro 1 kg Körpergewicht) wurde jeweils eine morphologische



³He-Applikation mit anschließendem Atemstillstand



Abbildung 6.3: Verlauf der Atemdruckkurven

Die beiden Abbildungen zeigen beispielhaft den Verlauf des Atemdrucks bei einer kontinuierlichen Beatmung der narkotisierten Ratte mit Luft (oben) und bei einer ³He-Applikation (unten), wie es das Steuerprogramm des Applikators auf dem Bildschirm darstellt. Die einzelnen Atemzyklen sind zum besseren Verständnis in einer chronologischen Reihenfolge durchnummeriert. Der jeweils aktuelle Zeitpunkt ist durch die rote Statuslinie gekennzeichnet. Sie wandert kontinuierlich von links nach rechts und überschreibt die alten Werte. In der oberen Abbildung wird die Ratte kontinuierlich mit einem maximalen Atemdruck von etwa 10 mbar mit Luft beatmet. In der unteren Abbildung erfolgte die Beatmung mit Luft im 1. bis 10. Atemzyklus bei einem Druck von 12 mbar. Im 11., 12. und 13. Atemzyklus wurde die Lunge mit ³He bei einem Atemdruck von 16 mbar gespült, bevor am Ende der Inspirationsphase im 13. Zyklus der Atemstillstand erzwungen wurde.

Aufnahme der Lunge erstellt. Schon wenige Sekunden nach der Metacholin-Verabreichung setzte die Verkrampfung der Lunge ein. Dabei stieg der Atemwiderstand kurzzeitig so stark an, dass die Tierbeatmung zum Erliegen kam. Erst nach einer knappen Minute lösten sich die Krämpfe und die Tierbeatmung durch den Applikator verlief wieder normal. In der Abbildung 6.5 ist eine repräsentative morphologische Aufnahme vor der Metacholin-Applikation



Abbildung 6.4: Morphologische Aufnahme einer Lunge

Dargestellt ist die MRT-Aufnamhe einer gesunden Lunge (Tier RSHE30080, Scan 11), aufgenommen mit der 2d-COMSPIRA-Sequenz. Der Atemdruck während der Apnoe betrug 21 mbar. COMSPIRA-Aufnahmeparameter: FOV=80mm x 80mm, 256 Pixel x 256 Pixel, Aufnahmedauer = 4 s, ohne Schichtselektion (Projektionsaufnahme).

sowie jeweils eine Minute und drei Minuten nach der Metacholin-Applikation dargestellt. Die geringe Signalintensität in der Aufnahme nach einer Minute sowie die vielen dunklen Bereiche innerhalb der der Lunge (das komplette obere Drittel des linken Lungenflügels ist nicht sichtbar) zeigen, dass die Ventilationsdefekte zu diesem Zeitpunkt noch massiv ausgeprägt waren. Wie die nächste Aufnahme zeigt, fallen die Ventilationsdefekte nach 3 Minuten zwar geringer aus, sind aber immer noch deutlich zu erkennen.

Zusammenfassend sind an dieser Stelle zwei wichtige Punkte festzuhalten: Zum einen sind der Versuchsaufbau (Applikationssystem und Niederfeldtomograph) sowie das Messprotokoll (Tierpräparation, Beatmung, COMSPIRA-Sequenz) dazu geeignet, morphologische Lungenaufnahmen in einer reproduzierbar hohen Qualität aufzunehmen. Zum anderen können in den morphologischen Aufnahmen Ventilationsdefekte zweifelsfrei sichtbar gemacht werden.

6.3 Bestimmung des ³He-Diffusionskoeffizienten in der Tierlunge

Die im vorherigen Abschnitt beschriebenen morphologischen Lungenaufnahmen sind ein statisches und makroskopisches Abbild der Lunge. Mikroskopische Veränderungen der Lunge z. B. im Alveolarbereich können damit nicht direkt nachgewiesen werden, da die einzelne Alveole mit einem mittleren Durchmesser von 50 μ m für dieses Abbildungsverfahren zu fein ist. Jedoch sind in einem frühen Stadium einiger Lungenerkrankungen (wie beispielsweise die



Abbildung 6.5: Lungenventilation vor und nach einer Metacholingabe Dargestellt sind jeweils morphologische Lungenaufnahmen vor und nach einer intravenösen injektion von Metacholin. Die Aufnahmen wurden jeweils mit der COMSPIRA-Sequenz bei einem Atemdruck von 20 mbar erstellt. COMSPIRA-Aufnahmeparameter: FOV=80mm x 80mm, Auflösung= 256 Pixel x 256 Pixel, Aufnahmedauer = 4 Sekunden

COPD) die Geometrien der Alveolen bereits stark verändert. Es wäre wünschenswert, solche Veränderungen bereits sehr früh mittels MRT zu erkennen und zu bewerten. Es bestünde darüber hinaus die Möglichkeit, eine eingeleitete Therapie hinsichtlich ihres Erfolges mittels MRT zu verfolgen.

Eine vielversprechende Methode zur Untersuchung der Alveolarstruktur der Lunge ist die Messung des ³He-Diffusionskoeffizienten in der Lunge. Dieses Verfahren wurde bereits in Kapitel 5.3.2 erläutert. Für den Fall einer freien d.h. ungehinderten Diffusion beschreibt Gleichung 5.94 den NMR-Signalverlauf:

$$S = S_0 e^{-D \cdot b}$$

Auch bei einer eingeschränkten Diffusion, wie innerhalb der Lunge, ist der Parameter D ein Maß für die Mobilität der ³He-Atome. Zur Unterscheidung zur Diffusionskonstanten D bezeichnet man in diesem Fall den Koeffizienten als "Apparent Diffusion Coefficient" (ADC, engl. für scheinbarer Diffusionskoeffizient).

Für die Berechnung des ADC-Wertes wurde immer ein Satz von 4 diffusionsgewichteten Bildern im interleaved Verfahren aufgenommen. Dabei wurde der höchste b-Werte danach ausgewählt, dass das NMR-Signal verglichen mit der Referenzaufnahme (d.h. die Aufnahme mit dem niedrigsten b-Wert) mindestens um 50 % niedriger war. Die b-Werte betrugen $b_1 = 0,05 \frac{s}{cm^2}$ für Bild 1 (Referenzbild), $b_2 = 0,71 \frac{s}{cm^2}$ für Bild 2, $b_3 = 2,11 \frac{s}{cm^2}$ für Bild 3 und $b_4 = 4,26 \frac{s}{cm^2}$ für Bild 4. Die Dauer des Diffusionsgradienten wurde auf $t_{Diff} = 1,5 ms$ festgesetzt.

Die Berechnung der ADC-Karten aus den diffusionsgewichteten MRT-Bildern erfolgt mittels einer in der Programmmiersprache MatLab selbstentwickelten Software direkt aus den Bilddaten: Für jeden einzelnen Bildpunkt wird der ADC-Wert durch einen Exponentialfit bestimmt und das Resultat in Form einer ADC-Karte präsentiert. Von allen Bildpunkten, die innerhalb der Lunge liegen, berechnet das Programm durch einfache Mittelwertbildung den mittleren ADC und dessen Streuung. Die Entscheidung, welche Bildpunkte innerhalb der Aufnahme zur Lunge gehören und bei der Mittelwertberechnung zu berücksichtigen sind und welche nicht, trifft das Programm mit einem einfachen Algorithmus: Es vergleicht den Signalwert S_{xy} eines jeden einzelnen Bildpunktes (x, y) mit einem vorgegebeben Referenzwert S_R . Ist $S_{xy} \geq S_R$, dann wird dieser zur ³He-gefüllten Lunge gerechnet, für $S_{xy} \leq S_R$ liegt der Punkt ausserhalb der Lunge. Im rechten Teil der Abbildung 5.20 ist eine typische ADC-Karte der Lunge eines gesundes Tieres gezeigt, aufgenommen im Niederfeld. Der mittlere ADC beträgt hier $0,182 \ \frac{\mathrm{cm}^2}{\mathrm{s}}$ bei einer Streuung der ADC-Werte von $0,030 \ \mathrm{cm}^2}{\mathrm{s}}$.

Tierbezeichnung / Messreihe	Datum	³ He- Atemzyklen	Atemdruck während der Apnea [mbar]	Anzahl der Wieder- holungen	über alle Einzel- messungen gemittelter ADC [cm²/s]	Standard- abweichung [cm²/s]	relative Standard- abweichung [%]
RSPELS007A	Jul 06	5	10	3	0,168	0,001	0,6%
RSPELS0106	Sep 06	5	10	4	0,162	0,001	0,6%
RSPELS0034	Mrz 06	3	13	2	0,151	0,001	0,7%
RSPHE30141	Jul 05	3	18	9	0,174	0,002	1,1%
RSPELS0074	Jul 06	3	20	3	0,146	0,001	0,7%
RSPELS0103	Sep 06	3	24	2	0,170	0,001	0,6%
RSPELS0109	Sep 06	3	24	2	0,173	0,001	0,6%

6.3.1 Reproduzierbarkeit der ADC-Messung

Tabelle 6.1: Reproduzierbarkeit der ADC-Messungen an gesunden Tieren

In dieser Tabelle sind für jede einzelne Messreihe das Datum, der mittlere ADC, die Standardabweichung sowie die relative Standardabweichung eingetragen. Zudem ist in der Tabelle der Atemdruck während der Apnoe vermerkt sowie die Anzahl der Atemzyklen mit ³He unmittelbar vor der ADC-Messung. 5 ³He-Atemzyklen bedeuten, dass insgesamt in 5 zusammenhängenden Atemzyklen unmittelbar vor der ADC-Messung das Tier anstelle mit Luft mit ³He versorgt wurde. Im 5. Atemzyklus wurde die Apnoe eingeleitet und die ADC-Aufnahme durchgeführt. Jede einzelne ADC-Messung innerhalb einer Messreihe wurde unter denselben Bedingungen durchgeführt, d. h. identische COMSPIRA- und Beatmungsparameter. (COMSPIRA-Parameter FOV=80mm x 80mm, Auflösung= 256 Pixel x 256 Pixel, Aufnahmedauer = 4 s) Um die Reproduzierbarkeit der ADC-Messung am Tier bewerten zu können, wurden jeweils mehrere ADC-Messungen an einem Tier unter identischen Bedingungen wiederholt. In der Tabelle 6.1 sind die bei einem Atemdruck zwischen 10 mbar und 24 mbar an insgesamt 7 gesunden Versuchstieren erzielten Ergebnissen in Tabellenform dargestellt. In jeder einzelnen Zeile sind die ADC-Ergebnisse einer einzelnen Messreihe am gleichen Tier dargestellt. Jede dieser Messreihen besteht aus mindestens 2 wiederholten Messungen mit identischen Parametern. Die Tierbeatmung sowie die Applikation von ³He erfolgte standardmäßig nach dem in Kapitel 6.1.3 beschriebenen Verfahren.

Die relative Streuung der ADC-Werte innerhalb jeder Messreihe an ein und demselben Tier beträgt rund 1% und beweist die hohe Reproduzierbarkeit des Untersuchungsverfahrens. Die größte Streuung tritt mit 1,1% bei Tier RSPHE30141 auf. Neben der Wiederholbarkeit der Einzelmessung an ein und demselben Tier ist die Streuung der ADC-Werte innerhalb einer homogenen Gruppe von Versuchstieren ein Maß für die Zuverlässigkeit der Messmethode. In zwei Versuchsreihen, die im März 2006 und im September 2006 stattfanden, wurde an insgesamt 20 unbehandelten, gesunden Tieren der ADC-Wert der Lunge gemessen und die Streuung innerhalb der Gruppen bestimmt. Die Ergebnisse der ADC-Messreihe sind in der Tabelle 6.2 dargestellt. Zu jedem untersuchten Tier sind dort zwei ADC-Werte angegeben: Nach 1 Atemzyklus mit ³He und nach 5 Atemzyklen mit ³He. Die beiden Messprotokolle unterscheiden sich nur in der Anzahl der ³He-Atemzyklen, die unmittelbar vor der ADC-Messung zum Auswaschen der Luft aus der Lunge durchgeführt wurden. Deutlich ist zu erkennen, dass der ADC nach nur einem Atemzyklus ³Heunterhalb des ADC nach 5 Atemzyklen mit ³He liegt. Im ersten Fall (bei einem ³He-Atemzyklus) verbleibt mehr Atemluft in der Lunge. Diese Atemluft mischt sich mit dem eingeatmeten ³He, hemmt die ³He-Diffusion in der Lunge und verursacht einen niedrigeren ADC. Im zweiten Fall (nach 5 Atemzyklen ³He) ist die Atemluft nahezu aus der Lunge ausgewaschen, so dass im Ergebniss der ADC ansteigt. In Kapitel 6.3.3 wird auf den Zusammenhang zwischen der Atemluft, der ³He-Konzentration und dem beobachteten ADC näher eingegangen und eine Methode vorgestellt.

In der Untersuchungsreihe März 2006 ist die absolute Streuung der über die Lunge gemittelten ADC-Werte in beiden Fällen mit 0,007 $\frac{\text{cm}^2}{\text{s}}$ identisch und entspricht einer relativen Streuung von etwa 5 %. Diese Streuung der ADC-Werte in der Tiergruppe ist damit etwa 5x größer als die Streuung der Wiederholungsmessungen an ein und demselben Versuchstier mit 1 %.

Die zweite Untersuchungsreihe im Sempteber 2006 wurde an weiteren 5 gesunden Versuchstieren unter identischen Messbedingungen wie die Messungen im März 2006 durchgeführt, um die Langzeitstabilität der ADC-Messung zu überprüfen. In der mittleren Tabelle sind die Ergebnisse der ADC-Messung dargestellt. Sie unterscheiden sich nur geringfügig von den ADC-Werten der ADC-Messung 6 Monate zuvor. Insgesamt liegen die ADC-Werte im September bei einem ³He-Atemzyklus mit 0,136 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$ im Vgl. zu 0,133 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$ und bei 5 ³He-Atemzyklen mit 0,159 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$ im Vgl. zu 0,156 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$ jeweils um 0,003 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$ leicht oberhalb der Ergebnisse vom März. Die Streuung fällt mit 0,005 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$ im September etwas geringer aus als im März mit 0,005 $\frac{\rm cm^2}{\rm s}$.

Die hier vorgestellten Untersuchungen haben gezeigt, dass der Versuchsaufbau (Applikator

März 2006		1 Atemzyklus mit ³ He	5 Atemzyklen mit ³ He	
Tier	Tiergewicht [g]	ADC [cm²/s] (Apnea 10 mbar)	ADC [cm²/s] (Apnea 10 mbar)	
RSPELS0033	297	0,133	0,153	
RSPELS0034	336	0,119	0,140	
RSPELS0035	321	0,145	0,169	
RSPELS0040	338		0,161	
RSPELS0041	345	0,133	0,159	
RSPELS0042	367	0,129	0,149	
RSPELS0043	301	0,129	0,156	
RSPELS0044	346	0,138	0,163	
RSPELS0045	317	0,141	0,162	
RSPELS0046	352	0,141	0,163	
RSPELS0047	340	0,136	0,156	
RSPELS0048	340	0,122	0,147	
RSPELS0049	338	0,132	0,152	
RSPELS004a	341	0,133	0,155	
RSPELS004b	339	0,132	0,157	
Mittelwert	335	0,133	0,156	
Standard- abweichung	18	0,007	0,007	

Septembe	er 2006	1 Atemzyklus mit ³ He	5 Atemzyklen mit ³ He	
Tier	Tiergewicht [g]	ADC [cm²/s] (Apnea 10 mbar)	ADC [cm²/s] (Apnea 10 mbar)	
RSPELS0100	440	0,137	0,162	
RSPELS0103	399	0,131	0,156	
RSPELS0106	411	0,138	0,161	
RSPELS0107	396	0,131	0,152	
RSPELS0109	415	0,144	0,166	
Mittelwert	412	0,136	0,159	
Standard- abweichung	17	0,005	0,005	
Gesamt		1 Atemzyklus mit ³ He	5 Atemzyklen mit ³ He	
	Tiergewicht [g]	ADC [cm²/s] (Apnea 10 mbar)	ADC [cm²/s] (Apnea 10 mbar)	
Mittelwert	354	0,134	0,157	

Standard-

abweichung

39

Tabelle 6.2: Reproduzierbarkeit der ADC-Messung

0,007

0,007

Der jeweils linke ADC-Wert (1 Atemzyklus mit ³He) wurde so gemessen, dass nur ein einziges Mal ³He appliziert wurde, umgehend die Apnoe eingeleitet und die ADC-Aufnahme ausgeführt wurde. Im zweiten Fall wurde in 5 zusammenhängenden Atemzyklen ³He appliziert. Im 5. Atemzyklus wurde die Apnoe eingeleitet und die ADC-Aufnahme durchgeführt. Im oberen Tabellenbereich sind die Ergebenisse der Untersuchungsreihe im März 2006 gezeigt, im mittleren Bereich die Ergebnisse der Untersuchungsreihe im September 2007 und im unteren Teil die über alle Versichsreihen gemittelten ADC-Werte.

und MR-System) auch über einen längeren Zeitraum hinweg robuste Ergebnisse liefert. Innerhalb von mehreren Wiederholungsmessungen an *ein und demselben Tier* beträgt die Streuung nur 1%. Vergleicht man die absoluten ADC-Werte aller Tiere (März und September 2006), dann streuen die ADC-Werte zwischen den Tieren um insgesamt um 5%.

6.3.2 Abhängigkeit des ADC vom Atemdruck

In einer Versuchsreihe mit 6 gesunden Tieren wurde der ADC-Wert in Abhängigkeit vom Atemdruck bestimmt. Für jedes Tier wurden nacheinander der ADC bei einem Atemdruck von 2 mbar, 5 mbar, 11 mbar, 15 mbar und 20 mbar gemessen. Um die Atemgase aus der Lunge auszuwaschen, wurde vor jeder Einzelmessung die Tierlunge mit 2 Atemzyklen ³He bei einem Atemdruck von 16 mbar gespült. Die Abbildung 6.6 zeigt die Ergebnisse dieser Versuchsreihe in Tabellen- und Diagrammform. Der zunehmende Atemdruck dehnt die Lunge, das Lungenvolumen steigt an und die Alveolen weiten sich. Der jetzt vergrößerte alveolare Durchmesser schränkt die Diffusionsbewegung der ³He-Gasatome weniger stark ein. Die Messungen bestätigen diesen Zusammenhang, denn der ADC nimmt mit steigendem Atemdruck zu. Zwischen 0 und 10 mbar steigt der ADC besonders stark an, bis er schließlich zwischen 10 mbar und 20 mbar ein Plateau erreicht.

6.3.3 Bestimmung des ADC nach einer Elastase-induzierten Emphysembildung

An insgesamt 15 Tieren wurde die Elastase (Pancreas-Elastase von Roche Diagnostics GmbH) jeweils mit einer Dosis von 100 Einheiten pro 100 g Körpergewicht appliziert (siehe Kapitel 3.4). Die individuelle Dosis für jedes Tier wurde dazu jeweils in 0,5 ml physiologischer Salzlösung gelöst und über einen Tubus anschließend in der Lunge instilliert (*lat. instillare: einträufeln*) wie in [Pec03] beschrieben. Anschließend wurden die Tiere in ihre Käfige zurückgebracht. 30 Tage nach der Elastasapplikation erfolgte die ADC-Messung am Niederfeldtomographen. Ein Tier verstarb in der Zwischenzeit.

ADC-Messung mit ³He

Die Tabellen 6.3 zeigen die in dieser Messreihe ermittelten ADC-Werte und in Abbildung 6.7 sind exemplarisch zwei ADC-Karten und die dazugehörenden diffusionsgewichteten Aufnahmen gezeigt. In beiden Tiergruppen (Kontrollgruppe und Elastasegruppe) wurde der ADC-Wert bei einem Atemdruck von 10 mbar und 20 mbar bestimmt. Durch die ³He-Atemzyklen unmittelbar vor der ADC-Messung wird die residuale Luft aus der Lunge stetig ausgewaschen, so dass die ³He-Konzentration in der Lunge zunimmt. Vor der ADC-Messung bei 10 mbar wurde die Lunge 1x, 5x und 7x mit ³He gefüllt und vor der ADC-Messungen bei 20 mbar jeweils 1x und 3x. Auch hier steigt mit zunehmender Anzahl der ³He-Atemzyklen erwartungsgemäß der ADC.

Die Messergebnisse in Tabelle 6.3 zeigen ein überraschendes Ergebnis: Entgegen der Erwartung, dass der ADC-Wert bei einer emphysematischen Lunge gegenüber einer gesunden Lunge deutlich ansteigt, zeigen die Messergebnisse ein gegenläufiges Verhalten. Der ADC von Tieren aus der Elastasegruppe verglichen mit Tieren aus der Kontrollgruppe ist bei identischen ³He-Applikationsparametern und MRT-Aufnahmeparametern stets zwischen 13% und 18% kleiner! Eine mögliche Ursache für das überraschende Ergebnis können unterschiedliche Mischungsverhältnisse zwischen dem eingeatmeten ³He und der residualen Luft in der Lunge


Atemdruck	Inspirations- volumen (Mittelwert)	Inspirations- volumen (σ)	ADC (Mittelwert)	ADC (σ)
[mbar]	[ml]	[ml]	[cm²/s]	[cm²/s]
2	0,6	0,3	0,121	0,004
5	1,8	0,7	0,139	0,007
11	4,2	1,8	0,168	0,007
15	6,7	1,8	0,176	0,008
20	9,0	1,6	0,172	0,009

Tiergewicht (Mittelwert): 333gTiergewicht (σ):43g

Abbildung 6.6: Der ADC in Abhängigkeit vom Atemdruck

Das obere Diagramm zeigt den ADC-Wert in Abhängigkeit vom Atemdruck, gemittelt über 6 Versuchstiere. Die Balken an den Messpunkten stellen die Standardabweichung dar. In der unteren Tabelle ist der über alle Versuchstiere gemittelte ADC-Wert und dessen Standardabweichung aufgeführt. In der zweiten und dritten Spalte der Tabelle ist zusätzlich das über alle Versuchstiere gemittelte Inspirationsvolumen dargestellt. Zur Messung des Insprirationsvolumen wurde im Anschluss an die ADC-Messungen die Tierlunge über eine Spritze mit einem definierten Luftvolumen gefüllt und der jeweilige Atemdruck notiert.

sein, die durch ein unterschiedliches Auswaschverhalten der Atemluft bei gesunden und bei elastasebehandelten Tieren herrühren (diese können beispielsweise durch das *Air Trapping* bei emphysematischen Lungen verursacht sein).

Tior	weight	ADC @	10 mbar in	[cm ² /s]	Inspirationsvolumen	ADC @ 20 m	bar in [cm²/s]
TIET	[g]	1x He	5x He	7x He	@ 10 mbar in [ml]	1x He	3x He
RSPELS0100	440	0,137	0,162		2,3	0,162	0,173
RSPELS0103	399	0,131	0,156	0,162	2,9	0,156	0,170
RSPELS0106	411	0,138	0,161	0,168	3,4	0,161	0,180
RSPELS0107	396	0,131	0,152	0,160	2,8	0,149	0,166
RSPELS0109	415	0,144	0,166	0,169	4,1	0,159	0,173
Mittelwert	412	0,136	0,159	0,165	3,1	0,157	0,172
σ	17	0,005	0,005	0,004	0,7	0,005	0,005

Kontrollgruppe

Elastasegruppe	
----------------	--

Tior	weight	ADC @	10 mbar in	[cm ² /s]	Inspirationsvolumen	ADC @ 20 m	bar in [cm ² /s]
ner	[g]	1x He	5x He	7x He	@ 10 mbar in [ml]	1x He	3x He
RSPELS0110	395	0,114	0,132		3,2	0,125	0,140
RSPELS0112	400	0,125	0,147	0,146	6,1	0,136	0,151
RSPELS0114	437	0,114	0,141	0,139	2,9	0,131	0,146
RSPELS0115	420	0,120	0,132	0,139	4,4		0,142
RSPELS0117	434	0,116	0,130	0,133	3,5	0,121	0,136
RSPELS0118	422	0,116	0,130	0,134	3,5	0,125	0,138
RSPELS011a	440		0,130	0,132	1,7	0,127	0,138
RSPELS011b	404	0,123	0,140	0,146	4,0	0,137	0,148
RSPELS0111d	434	0,121	0,136	0,140	3,0	0,130	0,139
Mittelwert	421	0,119	0,135	0,139	3,6	0,129	0,142
σ	17	0,004	0,006	0,005	1,2	0,006	0,005

Tabelle 6.3: ADC-Ergebnisse der Kontroll-und Elastasegruppe

Der Einfluss des $^{3}\mathrm{He}\text{-Luft-Mischungsverhältnisses}$ auf den $^{3}\mathrm{He}\text{-Diffusionskoeffizienten}$

Die Luft ist ein Gasgemisch mit dem Hauptbestandteilen Stickstoff (78%) und Sauerstoff (21%). Daneben machen Edelgase, Kohlendioxid und Wasserstoff insgesamt einen Anteil von nur 1% aus. Bei den folgenden Ausführungen zur ³He-Diffusion in der Atemluft wird zunächst nur der dominante Stickstoffanteil der Luft betrachtet; Luft und Stickstoff werden als zwei Synonyme verwendet.

Zwei Faktoren schränken die ungehinderte Diffusionsbewegung der ³He-Atome in der Lunge ein. Zum einen ist es die mikroskopische Struktur der Lunge, die durch die Bronchien, die Bronchiolen und die Alveolen die freie Bewegung der ³He-Atome behindert. Daneben hemmen die Gasbeimischungen in der Lunge – hier ist vor allem der Stickstoff aus der Luft zu nennen - die Diffusion der ³He-Atome in der Lunge beträchtlich. Um unter definierten Bedingungen den ADC der Lunge messen zu können empfiehlt es sich, durch Auswaschen



RSPELS0108, Aufnahme 10 (Kontrolltier)

Abbildung 6.7: Diffusionsgewichtete Aufnahmen und ADC-Karten

Die Abbildung zeigt jeweils einen repräsentativen Satz aus 4 diffusionsgewichteten Aufnahmen und die daraus berechnete ADC-Karte bei einem Kontrolltier und einem mit Elastase behandelten Tier. Während der Aufnahme betrug der Atemdruck 20 mbar. Der Größenunterschied zwischen der erkrankten und der gesunden Tierlunge fällt deutlich ins Auge. Die Ursache für den Größenunterschied ist eine höhere Compliance der erkrankten Lunge gegenüber der gesunden Lunge [Eid90]. Darum füllt sich bei einem gleichen Atemdruck die erkrankte Lunge stärker als die gesunde Lunge.

des residualen Stickstoffs aus der Lunge eine möglichst reine ³He-Atmosphäre in der Lunge zu gewährleisten. Das kann z.B. durch mehrere Atemzüge mit reinem ³He unmittelbar vor der ADC-Messung geschehen. Mit jedem Atemzug ³He wird der Stickstoff aus der Lunge gewaschen und die ³He-Konzentration steigt an. Dadurch ändert sich gemäß der Relation 5.81 der ³He-Diffusionskoeffizient. Bei einer sehr geringen ³He-Konzentration in einer nahezu reinen Stickstoffatmosphäre beträgt der ³He-Diffusionskoeffizient $D_{He} = 0.8 \frac{cm^2}{s}$ und steigt bis auf $D_{He} = 1.9 \frac{cm^2}{s}$ [Aco06] in einer reinen ³He-Atmosphäre an (jeweils bei einem Gesamtdruck von p = 1 bar und Zimmertemperatur). Entsprechend ist mit einer zunehmenden Anzahl an ³He-Atemzügen auch ein Anstieg des gemessenen ADC-Wertes zu erwarten, da die ³He-Konzentration in der Lunge weiter zunimmt. Entscheidend für die Geschwindigkeit, mit der das Auswaschen des Stickstoffs aus der Lunge geschieht, ist das Verhältnis zwischen dem Inspirationsvolumen V_I und der funktionalen Residualkapazität FRC (Functional Residual Capacity, siehe Kapitel 3.2) am Ende der Exspirationsphase. Je größer das Inspirationsvolumen und je kleiner die FRC ist, desto weniger ³He-Atemzyklen werden zum vollkommenen Auswaschen des Stickstoffs benötigt. Zunächst, vor Beginn der ³He-Applikation, ist die Lunge nur mit Stickstoff gefüllt und das Lungenvolumen entspricht gerade dem FCR. Es erfolgt der erste Atemzyklus mit ³He und am Ende der Inspirationsphase hat das Tier das Volumen V_I an ³He eingeatmet. Zu diesem Zeitpunkt beträgt die relative ³He-Konzentration C_{He} in der Lunge

$$C_{He} = \frac{V_I}{V_I + FRC} \tag{6.1}$$

und die Stickstoffkonzentration

$$C_{N_2} = \frac{FRC}{V_I + FRC} \quad . \tag{6.2}$$

Für den n-ten $^3\mathrm{He}\text{-}\mathrm{Atemzyklus}$ gilt

$$C_{N_2} = \left(\frac{FRC}{V_I + FRC}\right)^n \tag{6.3}$$

und

$$C_{He} = 1 - C_{N_2} = 1 - \left(\frac{FRC}{V_I + FRC}\right)^n$$
 (6.4)

Der ³He-Diffusionskoeffizient D_{He} dieser Gasmischung berechnet sich zu

$$\frac{1}{D_{He}} = C_{He} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(He)}} + C_{N_2} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(N_2)}} \quad , \tag{6.5}$$

wobei $D_{He}^{(He)} = 1,9 \frac{cm^2}{s}$ der ³He-Selbstdiffusionskoeffizient ist und $D_{He}^{(N_2)} = 0,8 \frac{cm^2}{s}$ der ³He-Diffusionskoeffizient in einer annähernd reinen Stickstoffumgebung, d.h. $C_{N_2} \to \infty$. Aus den Gleichungen 6.4 und 6.5 ergibt sich folgende Abhängigkeit des ³He-Diffusionskoeffizienten D_{He} von der Anzahl n der Lungenspülungen:

$$D_{He} = \frac{D_{He}^{(He)} \cdot D_{He}^{(N_2)}}{D_{He}^{(N_2)} \left[1 - \left(\frac{FRC}{FRC + V_I}\right)^n\right] + D_{He}^{(He)} \left(\frac{FRC}{FRC + V_I}\right)^n} \quad .$$
(6.6)

In Abbildung 6.8 ist der theoretische Verlauf des ³He-Diffusionskoeffizienten D_{He} dieser Gasmischung in Abhängigkeit von der Anzahl der ³He-Lungenspülungen dargestellt. Mit zunehmender Anzahl an ³He-Atemzyklen steigt D_{He} an und strebt asymptotisch gegen den Selbstdiffusionskoeffizienten $D_{He}^{(He)} = 1,9 \frac{cm^2}{s}$. Der Kurvenverlauf wird dabei durch das Verhältnis vom Inspirationsvolumen V_I zum Lungenvolumen FRC bestimmt.



³He-Diffusionskoeffizient einer ³He/Luft-Mischung

Abbildung 6.8: Der ³He-Diffusionskoeffizient in Abhängigkeit von der Anzahl der ³He-Atemzyklen

Das Diagramm stellt den theoretischen Verlauf dar, der sich durch Gleichung 6.6 mit den Parametern $V_I = 3, 1 \ ml$ (Tabelle 6.3) und FRC=4 ml [Kri00] ergibt.

ADC-Messung mit einer ³He/SF₆-Gasmischung

Unterschiede in der Lungenkapazität und im Inspirationsvolumen zwischen den gesunden und erkrankten Versuchstieren führen bei gleicher Anzahl an Atemzügen zu verschiedenen ³He-Stickstoff-Mischungsverhältnissen und dadurch jeweils zu unterschiedlichen ³He-Diffusionskoeffizienten in der Lunge. Insbesondere ist an dieser Stelle zu erwähnen, dass bei mit Elastase behandelten Lungen sowohl die Totalkapazität (TLC) und die funktionale Restkapazität (FRC) gegenüber einer gesunden Lunge deutlich größer sind. In [Eid90] werden für Elastase-behandelten Ratten eine Residualkapazität von FRC=4,39 ml und eine totale Lungekapazität von TLC=18 ml berichtet, während sich für die unbehandelten Kontrolltiere FRC=2,59 ml und TLC=13 ml ergeben. Diese unterschiedlichen Lungenparameter führen bei identischer Anzahl an ³He-Atemzyklen zu unterschiedlichen Gasmischungen in der Lunge und damit auch zu einem unterschiedlichen ADC.

Eine einfache Möglichkeit, diesen Einfluss der Gasmischung auf den ADC-Wert zu minimieren besteht darin, die ADC-Messung nicht mit reinem ³He sondern mit einer Mischung aus ³He und dem Gas SF₆ durchzuführen. Dazu wird ³He in der Speicherzelle mit SF₆ vermischt und die Speicherzelle wie gewohnt an den Applikator angeschlossen. Wählt man das Mischungsverhältnis ³He-SF₆ derart, dass der resultierende ³He-Diffusionskoeffizient D_{He} in dieser Gasmischung gerade $D_{He}^{(N_2)}$ entspricht, dann ist der resultierende ³He-Diffusionskoeffizient D_{He} in der Lunge konstant und unabhängig von der Anzahl der ³He-Atemzyklen.

Gegeben sei ³He mit einem Volumen V_{He} sowie zwei weitere Gase A und B mit den jeweiligen Volumina V_A und V_B (siehe Abbildung 6.9). In allen Volumina herrsche jeweils ein atmosphärischer Druck p = 1 bar. Zunächst werde ³He mit Gas A gemischt. Der ³He-Diffusionskoeffizient ¹ D_{He} der resultierenden Mischung 1 beträgt

$$\frac{1}{{}^{1}D_{He}} = \frac{V_{He}}{V_1} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(He)}} + \frac{V_A}{V_1} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(A)}} \quad \text{mit} \quad V_1 = V_A + V_{He} \quad .$$
(6.7)

 $D_{He}^{(He)}$ ist der ³He-Selbstdiffusionskoeffizient und $D_{He}^{(A)}$ der ³He-Diffusionskoeffizient in einer nahezu reinen Atmosphäre von Gas A. Nun wird die Gasmischung 1 erneut gemischt, diesmal mit einem Gas B. Analog zu vorher berechnet sich hier der ³He-Diffusionskoeffizient in der Mischung 2:

$$\frac{1}{^{2}D_{He}} = \frac{V_{He}}{V_{T}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(He)}} + \frac{V_{A}}{V_{T}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(A)}} + \frac{V_{B}}{V_{T}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(B)}} \quad , \tag{6.8}$$

wobe
i $D_{He}^{(B)}$ der ³He-Diffusionskoeffizient in einer nahezu reinen Atmosphäre von Gas B
 ist. Gleichung 6.8 lässt sich umschreiben zu

$$\frac{1}{^{2}D_{He}} = \frac{V_{1}}{V_{T}} \left(\frac{V_{He}}{V_{1}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(He)}} + \frac{V_{A}}{V_{1}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(A)}} \right) + \frac{V_{B}}{V_{T}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(B)}} , \qquad (6.9)$$

$$= \frac{V_1}{V_T} \cdot \frac{1}{{}^{1}D_{He}} + \frac{V_B}{V_T} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(B)}}$$
(6.10)

mit dem ³He-Diffusionskoeffizient ¹ D_{He} der Mischung 1. Mischt man ³He und Gas A gerade in der Art, dass ¹ $D_{He} = D_{He}^{(B)}$ gilt, dann folgt für den ³He-Diffusionskoeffizienten von Mischung 2

$$\frac{1}{{}^{2}D_{He}} = \frac{V_{1}}{V_{T}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(1)}} + \frac{V_{B}}{V_{T}} \cdot \frac{1}{D_{He}^{(B)}} = \frac{1}{D_{He}^{(B)}} = const.$$
(6.11)
mit $V_{T} = V_{A} + V_{He} + V_{B} = V_{1} + V_{B}$.

Der ³He-Diffusionskoeffizient ² D_{He} in Mischung 2 ist konstant und damit unabhängig vom Mischungsverhältnis der Gase B und Mischung 1!

Bei der Auswahl des Mischgases A sind in unserem Fall (d.h. Gas B =Stickstoff) drei Aspekte zu beachten:

- Mischgas A muss ungiftig sein.
- Notwendig ist $D_{He}^{(A)} < D_{He}^{(N_2)}$.

• Das Molekulargewicht von Gas A sollte möglichst hoch sein, um die Beimischung zum hyperpolarisierten ³He so gering wie möglich zu halten. Ansonsten sinkt das NMR-Signal zu stark ab.

Das chemisch inerte und mit einem Molekulargewicht von 146 u sehr schwere Gas SF₆ erfüllt diese Eigenschaften. Es ist für das Tier ungiftig und der Diffusionskoeffizient $D_{He}^{(SF_6)}$ ist mit $D_{He}^{(SF_6)} = 0, 5\frac{cm^2}{s}$ deutlich geringer als der Diffusionskoeffizient $D_{He}^{(N_2)} = 0, 8\frac{cm^2}{s}$. Bei einer ³He-SF₆-Mischung im Verhältnis 1:1 beträgt der ³He-Diffusionskoeffizient D_{He} bei Atmosphärendruck gerade $D_{He} = 0, 8\frac{cm^2}{s}$.

Kontrollgrup	ре	(³ He-SF6-M	lischung 1:1)			
Tior	weight	ADC @	10 mbar in	[cm²/s]	Inspirationsvolumen	ADC @ 20 m	bar in [cm²/s]
TIET	[g]	1x He	5x He	7x He	@ 10 mbar in [ml]	1x He	3x He
RSPELS0102	410	0,122	0,128	0,128	3,0	0,139	0,141
RSPELS0104	375		0,119	0,119	3,0	0,122	0,123
RSPELS0108	445	0,115	0,117	0,118	2,8	0,120	0,122
Mittelwert	410	0,119	0,121	0,122	2,9	0,127	0,129
σ	35	0,005	0,006	0,006	0,1	0,010	0,011

Elastasegruppe (³He-SF6-Mischung 1:1)

Tior	weight	A	DC @ 10 mb	bar	Inspirationsvolumen	ADC @	20 mbar
Tier	[g]	1x He	5x He	7x He	@ 10 mbar in [ml]	1x He	3x He
RSPELS0113	398	0,114	0,108	0,108	3,6	0,112	0,112
RSPELS0116	392		0,118	0,118		0,118	0,121
RSPELS0119	415	0,111	0,123	0,123	4,7	0,124	0,128
RSPELS011c	418	0,113	0,110	0,108	3,0	0,112	0,112
RSPELS011e	408	0,113	0,114	0,114	3,2	0,117	0,119
Mittelwert	406	0,113	0,115	0,114	3,6	0,117	0,118
σ	11	0,001	0,006	0,006	0,8	0,005	0,007
(ADC Elastaseg (ADC Kontrollg	ruppe) / ruppe)	95%	94%	94%		92%	92%

Tabelle 6.4: ADC-Messung mit einer ${}^{3}\text{He-}SF_{6}$ -Gasmischung

Die Tabelle zeigt die experimentell ermittelten ADC-Werte für verschiedene Atemzyklen (1x, 5x und 7x), die statt mit reinem ³He hier mit einer ³He-SF₆-Mischung im Mischungs-verhältnis 1:1 gemessen wurden.

An 5 Elastase-behandelten Versuchstieren, sowie an 3 Kontrolltieren wurde der ADC-Wert mit einer 1:1 ³He-SF₆-Mischung bestimmt. Die Ergebnisse sind in Tabelle 6.4 zusammengefasst. Zunächst fällt auf, dass im Vgl. zur Messung mit reinem ³He der ADC erwartungsgemäß deutlich geringer ausfällt, sowohl in der Kontrollgruppe als auch in der Elastase-Gruppe. So sinkt beispielsweise der ADC von 0,165 $\frac{cm^2}{s}$ bei reinem ³He auf 0,122 $\frac{cm^2}{s}$ bei Verwendung des ³He-SF₆-Gemisches (jeweils ein Atemdruck von 10 mbar und 7 Atemzy-klen), was eindeutig auf den niedrigeren ³He-Diffusionskoeffizienten der ³He-SF₆-Mischung zurückzuführen ist. Vor allem aber zeigen die Messergebnisse, dass der ADC bei Verwendung des ³He-SF₆-Gemisches jetzt unabhängig von der Anzahl der ³He-SF₆-Atemzyklen ist, sowohl bei einem Atemdruck von 10 mbar als auch bei 20 mbar. In der Kontrollgrup-



Abbildung 6.9: ³He-Diffusionskoeffizient in einer Mischung mit zwei weiteren Gasen

pe variiert der mittlere ADC-Wert zwischen 0,119 $\frac{cm^2}{s}$ (1 Atemzyklus) und 0,122 $\frac{cm^2}{s}$ (7 Atemzyklen), was einer relativen Änderung von nur 1,7% entspricht. Auch innerhalb der Elastasegruppe bleibt der ADC nahezu konstant. Er variiert leicht mit steigender Anzahl der ³He-SF₆-Atemzyklen um 1,8%. Im Diagramm 6.5 ist die Abhängigkeit des ADC von der Anzahl der Lungenspülungen für reines ³He und der optimierten ³He-SF₆-Mischung graphisch gegenübergestellt.

Trotz alledem zeigt sich auch hier, dass der mittlere ADC der Kontrollgruppe oberhalb des mittleren ADC der Elastasegruppe liegt. Im Vergleich zur Messung mit reinem ³He ist jetzt zwar der Unterschied nicht mehr so stark ausgeprägt, aber dennoch unterscheiden sich die mittleren ADC-Werte zwischen der Kontroll- und Elastasegruppe in einem Bereich von 5% bis zu 8%.

Diskussion der Ergebnisse

Der niedrige ADC-Wert in der Gruppe der mit Elastase behandelten Tiere erscheint überraschend und gegenläufig zum intuitiv erwarteten Ergebnis. Zudem wurde in [Pec03] beobachtet, dass bei ADC-Messungen mit hp-³He an elastasebehandelten Ratten und an



Tabelle 6.5: Abhängigkeit des gemessenen ADC von der Anzahl der Lungenspülungen vor der ADC-Messung

Dargestellt ist die Variation des ADC-Wertes in Abhängigkeit von der Anzahl der Lungenspülungen mit ³He und mit einer ³He-SF₆-Gasmischung (1:1 Mischungsverhältnis). Während der gemessene ADC beim Einsatz von reinem ³He stark von der Anzahl der ³He-Atemzyklen vor der ADC-Messung abhängt, ist der ADC beim Einsatz der ³He-SF₆-Mischung davon nahezu unabhängig. Durch eine geschickte Wahl des Mischungsverhältnisses zwischen ³He und SF₆ (hier 1:1) ist der ³He-Diffusionskoeffizient in der Lunge immer konstant, unabhängig von der verbleibenden Stickstoffkonzentration in der Lunge.

Kontrolltieren bei einem Atemdruck von 30 mbar ein signifikant größerer ADC-Wert bei den behandelten Tieren (ADC=0,18 $\frac{cm^2}{s}$) als bei den Kontrolltieren (ADC=0,15 $\frac{cm^2}{s}$) festgestellt wurde. Bei der ADC-Messung wurde eine ³He-Stickstoff-Gasmischung manuell mittels einer Spritze über die Atemwege appliziert, bis ein Druck in der Lunge von $p = 30 \ mbar$ erreicht wurde. Die applizierte Gasmischung setzte sich jeweils aus 5 ml hp ³He und einer für das jeweilige Tier individuellen Stickstoff-Menge zusammen, um insgesamt einen Atemdruck von $p = 30 \ mbar$ zu erreichen. Damit wurde im Ergebnis jeweils ein Gasgemisch appliziert, dessen ³He: N_2 -Mischungsverhältnis von Tier zu Tier wechselte. Die Dauer des Diffusionsgradienten betrug 1 ms. Da für die Versuchsreihe kein ³He-Beatmungssystem zur Verfügung stand, wurden die ADC-Messung waren die Tiere bereits bis zu einer Stunde tot. Das ist ein wichtiger Unterschied zu den ADC-Messungen, die im Rahmen dieser Dissertation

durchgeführt wurde.

Chen et al. beschreiben in [Che00] ebenfalls eine ADC-Messreihe mit hp-³He an elastasebehandelten Ratten und Kontrolltieren. Diese ADC-Messungen fanden unter Verwendung einer ³He-Applikationseinheit am lebenden Tier statt. Das Tier wurde kontinuierlich mit einer Gasmischnung aus 27 % O_2 , 3 % Isoflurane und 70 % ³He beatmet. In jedem Atemzyklus wurde ein Gasvolumen von etwa 2 cm^3 appliziert. Der ADC wurde aus 6 diffusionsgewichteten Aufnahmen mit b-Werten zwischen 0 $\frac{s}{cm^2}$ und 7,2 $\frac{s}{cm^2}$ berechnet, wobei die Dauer des Diffusionsgradienten 1 ms betrug. Die Aufnahme jedes einzelnen diffusionsgewichteten Bildes geschah über 25 Atemzyklen mit einer Gesamtdauer von 25 s. An zwei extremen Situationen während des Atemzykluses wurde die ADC-Messung durchgeführt: zum einen am Ende der Inspiration und zum anderen am Ende der Exspiration. Am Ende der Exspiration beträgt der ADC für die Kontrollgruppe 0,14 $\frac{cm^2}{s}$ und für die Elastase-Gruppe 0,17 $\frac{cm^2}{s}$. Hier ist wie intuitiv erwartet der ADC-Wert der Elastasegruppe größer als der ADC-Wert der Kontrollgruppe. Ähnlich wie bei den Untersuchungen im Rahmen dieser Dissertation machen sie am Ende der Inspiration eine gegenläufige Beobachtung: Der ADC-Wert der Kontrollgruppe beträgt 0,24 $\frac{cm^2}{s}$ und übersteigt den ADC-Wert der Elastasegruppe von 0,21 $\frac{cm^2}{s}$. Eine Erklärung für diese Beobachtung wird nicht geliefert.

Insgesamt zeigt sich bei Untersuchungen des ADC am Elastase-Lungenemphysemmodell bei Ratten kein einheitliches Bild und die Ergebnisse widersprechen sich teilweise. Mit der im Rahmen dieser Dissertation entwickelten Applikationseinheit konnten einige signifikante Verbesserungen und Vereinfachungen gegenüber den Vorreiterexperimenten ([Che00],[Pec03]) zur Verfügung gestellt werden. So beträgt beispielsweise die Reproduzierbarkeit der ADC-Messungen mit diesem Applikationssystem rund 1%. Die Polarisationsverluste bei der ³He-Applikation sind vernachlässigbar gering (3,5%) und gewährleisten, dass der hohe Polarisationsgrad des ³He von der Speicherzelle in die Tierlunge nahezu verlustfrei transferiert wird. Aufgrund der hohen ³He-Polarisation und der damit verbundenen hohen Signalqualität konnten die 4 diffusionsgewichteten MRT-Aufnahmen während einer einzigen Apnoe innerhalb von 4s aufgenommen werden. Bei [Che00] wurden hingegen 25 einzelne Apnoen für die Berechnung einer einzigen ADC-Karte benötigt. Gegenüber [Pec03], wo die ³He-Applikation noch manuell mit einer Spritze am bereits toten Tier geschah, wurde durch den erstmaligen Einsatz einer optimierten ³He-SF₆-Gasmischung der Einfluss der verbleibenden Atemluft in der Lunge auf den ADC-Wert nahezu eliminiert.

Wenn die mit diesem Applikationssystem ermittelten ADC-Werte - wie gezeigt - reproduzierbar und zuverlässig sind, dann stellt sich die Frage, inwiefern die emphysematische Erweiterung der Alveolen von weiteren, sekundären Effekten überlagert wird, die in der Summe zu einer Verringerung des ADC anstelle eines Anstiegs führen können. Im Folgenden soll ein Erklärungsmodell dargestellt werden.

Verbunden mit dem Lungenemphysem ist neben der Zerstörung der Alveolarwände und der verminderten Lungenelastizität auch das *air trapping* (Kapitel 3.3). Die Luft staut sich in den Alveolen und die Alveolen werden nur noch unvollständig geleert. Dieser Effekt führt im Ergebnis zu einer Vergrößerung des Residualvolumens FRC, wie es beispielsweise in [Eid90] beobachtet wird. Daneben ist der Luftaustausch in denen vom *air trapping* betroffenen Lungenbereiche schlechter als der Luftaustausch in den gesunden Lungenbereichen.

Darum werden auch bei der ADC-Messung mit ³He bevorzugt die gesunden Lungenbereiche mit signalgebendem hp ³He gefüllt, während die ³He-Konzentration in den von *air trapping* betroffen Arealen geringer ist. Insgesamt werden dadurch die gesunden Lungenbereiche in der MRT-Aufnahme stärker gewichtet als die emphysematisch erkrankten Bereiche. Birrell et al. beobachten [Bir05], dass in Rattenlungen, in welche zuvor Elastase instilliert wurde, die Atemwege stark verschleimt sind. Der Schleim verengt die Atemwege, schränkt die Bewegung der Gasatome in der Lunge ein und führt letztlich zu einer Verringerung des gemessenen ADC. Beide Effekte zusammengenomen - die stärkere Gewichtung der gesunden Lungenbereiche sowie die Einengung der Atemwege durch Schleim - könnten in der Summe zu einer Reduzierung des ADC bei mit Elastase behandelten Lungen führen.

Kapitel 7

Zusammenfassung

Im Rahmen meiner Dissertation wurde ein ³He-Applikationssystem für die in-vivo ³He-Magnetresonanztomographie der Lunge von Ratten entwickelt. Das zentrale Alleinstellungsmerkmal dieses ³He-Applikationssystems besteht darin, dass erstmals ein polarisationserhaltender zentraler ³He-Langzeitspeicher integriert ist, aus dem die Versorgung mit ³He automatisiert geschieht. Der Langzeitspeicher ist vor allem dann notwendig, wenn vor Ort keine ³He-Produktion möglich ist und das hp ³He über große Transportwege angeliefert werden muss. Die magnetfeldbedingte Relaxationszeit der Speicherbox wurde experimentell bei einem ³He-Fülldruck von p = 1,9 bar (abs.) zu $T_{mag} = 500 \text{ h}$ bestimmt. Zudem konnten erstmals die Kernspinpolarisationsverluste bei der ³He-Applikation experimentell bestimmt werden. Sie betragen 1%(rel.) und sind damit vernachlässigbar gering.

Das Beatmungssystem wurde zusammen mit der MRT-Bildgebungssequenz COMSPIRA in zahlreichen Untersuchungen an mehr als 200 Tieren erfolgreich getestet und angewendet. Die Untersuchungen fanden sowohl an einem 4,7 T Hochfeldtomographen als auch an einem 0,47 T Niederfeldtomographen statt. Zunächst wurden einfache morphologische Aufnahmen der Tierlungen erstellt. Störungen der Lungenventilation nach einer Gabe von Metacholin konnten in diesen Aufnahmen zweifelsfrei nachgewiesen werden.

Im nächsten Schritt wurde der ADC der Tierlunge bei Atemdrücken zwischen 10 mbar und 25 mbar bestimmt. Die relative Streuung der ADC-Werte innerhalb jeder Messreihe betrug für jedes Tier $\approx 1\%$ und beweist die hohe Reproduzierbarkeit des Messverfahrens.

Neben der Wiederholbarkeit der Einzelmessung an ein und demselben Tier wurde auch die Streuung der ADC-Werte in einer homogenen Gruppe von Versuchstieren experimentell bestimmt. Sie betrug 5%.

Die Langzeitstabilität des Messverfahrens wurde in zwei unabhängigen Messreihen in einem Abstand von 6 Monaten überprüft. Die in den beiden Messreihen untersuchten Tiergruppen hatten ein identisches Alter und ein ähnliches Gewicht. In der Messung vom März 2006 betrug der ADC 0, 133 $\frac{cm^2}{s}$ (mit einem ³He-Atemzyklus) bzw. 0, 156 $\frac{cm^2}{s}$ (mit 5 Atemzyklen ³He) jeweils mit einer Streuung von 0, 007 $\frac{cm^2}{s}$. In der Wiederholungsmessung im September 2006 an einer ähnlichen Tiergruppe ergab sich ein geringfügig höherer ADC von 0, 136 $\frac{cm^2}{s}$ (mit einem ³He-Atemzyklus) bzw. 0, 159 $\frac{cm^2}{s}$ (mit fünf Atemzyklen ³He) mit einer Streuung von jeweils 0, 005 $\frac{cm^2}{s}$.

Einen sehr störenden Einfluss auf die Messung des ³He-ADC hat die verbleibende Atemluft in der Lunge, welche die ³He-Diffusion hemmt. Bei einer Applikation von reinem ³He steigt der gemessene ADC um 0,029 $\frac{cm^2}{s}$ an, wenn man anstelle von einem Atemzyklus ³He das Tier mit sieben Atemzyklen ³He beatmet und dann eine Aufnahme macht. Im Rahmen dieser Dissertation wurde ein Verfahren vorgestellt, das den experimentell bestimmten ADC unabhängig von dem Mischungsverhältnis zwischen dem ³He und der Luft in der Lunge macht, indem das hp ³He vor der Applikation mit einem weiteren Gas (hier SF_6) gemischt wird. Mit einem optimierten ³He- SF_6 -Gemisch wurden anschließend ADC-Messungen an gesunden Tieren und Tieren mit einem Lungenemphysem durchgeführt. In beiden Fällen variierte der gemessene ADC nach einer ³He-Spülung und sieben ³He-Spülungen jetzt nur noch um maximal 0,002 $\frac{cm^2}{s}$. Damit ist der gemessene ADC nahezu unabhängig von dem Mischungsverhältnis zwischen dem applizierten Gas und der Luft in der Lunge. Zuletzt wurde in mehreren in-vivo Messreihen der ADC von ³He in gesunden und emphyse-

matisch erkrankten Rattenlungen gemessen. Die Induzierung des Lungenemphysems geschah mittels Instillation des Enzyms Elastase. Entgegen der Erwartung fiel der ADC bei den mit Elastase behandelten Tieren kleiner aus als bei den unbehandelten Kontrolltieren. Beide Messverfahren - mit reinem ³He oder mit einer optimierten ³He- SF_6 -Mischung - zeigten dasselbe Verhalten. Ebenso untermauert eine weitere Veröffentlichung diese Beobachtung. Diese Dissertation wurde durch die Boehringer Ingelheim Pharma GmbH & Co. KG unterstützt.

Anhang A

Ergänzungen zum Applikatorsystem

A.1 Die Applikatorsoftware

A.1.1 Die Benutzeroberfläche für die volumengesteuerte Beatmung

Die Benutzeroberfläche besteht aus einem Registerfeld mit vier Registern "Atemparameter", "Parameter Mischen", "Ventile manuell" und "Parameter". In Abbildung A.1 ist die Benutzeroberfläche mit dem Registerfeld "Atemparameter" dargestellt. Im linken unteren Bereich sind in einem Diagramm die aktuellen Werte des Atemdrucks (rot), des Atemzugvolumens (blau, gelb) und des Beatmungsdruckes (gepunktet) abgebildet. Die dazugehörigen Zahlenwerte befinden sich rechts neben dem Diagramm. An den Kontrolllampen im unteren rechten Bereich neben dem Diagramm kann der Benutzer anhand der Farben den Schaltzustand der einzelnen Ventile (V1 bis V7) erkennen (schwarz: Ventil geschlossen, grün: Ventil offen). Den Füllzustand des ³He-Zwischenspeichers kann man über die Lichtschranke ablesen: Ist der ³He-Zwischenspeicher gefüllt, dann ist die Lichtschranke unterbrochen und die Kontrolllampe leuchtet rot auf. Im umgekehrten Fall, wenn der ³He-Zwischenspeicher leer ist, wird die Lichtschranke nicht unterbrochen und die Lampe leuchtet grün auf.

Alle Eingaben zur Steuerung der Beatmung werden im oberen Teil der Benutzeroberfläche über das Eingabefeld vorgenommen. In den Feldern "Soll-Atem-Frequenz" und "Soll-Atem-Druck" kann der Benutzer die Atemfrequenz und den höchsten zulässigen Atemdruck während der Beatmung festsetzen. Das Atemzugvolumen wird über das Eingabefeld "Soll-Atemvolumen" festgesetzt. Die Dauer der Exspirationsphase wird in dem Feld "Anteil-Ausatmung" relativ zur Atemdauer angegeben. Der hier in der Abbildung A.1 angegebene Ausatem-Anteil von 60% beginnt genau dann, wenn 40% der Atemdauer vergangen sind. Über das Auswahlfeld "Status Beatmung" kann man zwischen der Beatmung mit Luft/Narkosegasgemisch oder der Applikation von ³He auswählen. Bei der Auswahl "Luft/Narkosegasgemisch" wird das Tier kontinuierlich mit Luft/Narkosegas beatmet, bei der Auswahl "³He" erhält das Tier eine definierte Anzahl an ³He-Atemzyklen. Diese Anzahl wird im Auswahlfeld "Parameter Mischen" festgesetzt. Am Ende der Inspiration erzeugt das System mit dem letzten ³He-Atemzug einen Atemstillstand (Apnoe) für die im Ein-



Abbildung A.1: Benutzeroberfläche für die volumengesteuerte Beatmung Die Abbildung zeigt die Benutzeroberfläche während der Beatmung einer Ratte mit Luft. Die Erläuterungen zu dieser Abbildung befinden sich im folgenden Text.

gabefeld "Atemstillstand" angegebene Zeitdauer. Gleichzeitig sendet das Beatmungsgerät einen TTL-Puls an den Tomographen und löst dadurch den Start der MR-Aufnahme aus. Das Auslösen des Triggers wird durch das Aufleuchten der Lampe "Trigger Atemstillstand" angezeigt. So kann während der Apnoe die MR-Aufnahme durchgeführt werden. Alternativ dazu kann das Beatmungsprogramm auch nach jedem einzelnen ³He-Atemzug einen TTL-Impuls senden. Dazu muss der Benutzer den Punkt "Einzeln" am Schalter "Trigger" auswählen. Durch Drücken der Taste "Start" beginnt das Beatmungsprogramm seine Arbeit und durch Betätigung der "Stop"-Taste wird die Atmung angehalten.

A.1.2 Die Benutzeroberfläche für das zeitgesteuerte Beatmungsprogramm

In Abbildung A.2 ist die Benutzeroberfläche des zeitgesteuerten Beatmungsprogramms dargestellt. Der Aufbau dieser Benutzeroberfläche gleicht der des volumengesteuerten Beatmungsprogramms. Alle Eingabefelder sind in der oberen Bildschirmhälfte positioniert. In der unteren Bildschirmhälfte befindet sich das Atemdruck-Diagramm, in dem der Atemdruck graphisch dargestellt ist. Die Eingabefelder sind thematisch auf sechs Register ("Luft", "Luft 2", "Helium", "Manuell", "Sonstiges" und "Druckparameter") verteilt. In den drei Registern



Abbildung A.2: Benutzeroberfläche für die zeitgesteuerte Beatmung Die Abbildung zeigt die Benutzeroberfläche während der Beatmung einer Ratte mit Luft. Die Erläuterungen zu dieser Abbildung befinden sich im folgenden Text.

"Luft", "Luft 2" und "Helium" kann der Benutzer die Atemzugsdauer und die Öffnungs- und Schließzeiten der Atemventile V1 (Luft/Narkosegas), V5 (³He) und V2 (Exspiration) vorgeben und so die Beatmung steuern. In Abbildung A.2 ist gerade das Register "Helium" aktiv. Die beiden anderen Register ("Luft" und "Luft 2") sind ähnlich aufgebaut. Im Eingabefeld "Atemdauer" gibt der Benutzer die Dauer des Atemzyklus ein, d.h. die Zeitdauer, nach der sich der Beatmungsablauf wiederholt. In den Eingabefeldern "Luft auf" und "Luft zu" wird der Zeitpunkt festgesetzt, an dem das Luft/Narkosegas-Ventil (V1) geöffnet bzw. geschlossen wird. Die Felder "³He auf" und "³He zu" regeln die Öffnungs- und Schließzeitpunkte des ³He-Ventils (V5). Schließlich kann über die Felder "EX auf" und "EX zu" der Öffnungsund Schließzeitpunkt des Exspirationsventils (V2) festgesetzt werden. Durch Betätigung der Auswahlschalter "Auswahl Luft 2" und "³He-Applikation" kann der Benutzer zudem auswählen, nach welcher Vorgabe ("Luft", "Luft 2" oder "Helium") das Beatmungsprogramm die Ventile schalten soll. Standardmäßig werden die Atemventile zu den Zeitpunkten geschaltet, wie sie in dem Register "Luft" definiert sind. Durch Drücken der Taste "Auswahl Luft 2" erfolgt der Wechsel zum Beatmungsmuster, das in "Luft 2" festgesetzt ist. Schließlich wird durch Drücken der Taste "³He-Applikation" in das im Register "Helium" definierte Beatmungsmuster übergegangen. Zusätzlich zu der Möglichkeit, die Ventilschaltzeitpunkte festzusetzen, kann auch ein Trigger-Signal ausgegeben werden ("Trigger aktiviert"). Es kann beispielsweise als Startsignal für die MR-Bildgebung eingesetzt werden. Der Anwender kann neben dem Zeitpunkt ("Trigger an", "Trigger aus") auch die Amplitude des Trigger-Signals eínstellen ("Trigger Wert an", "Trigger Wert aus"). Im Register "manuell" befindet sich für jedes Ventil V1 bis V7 ein Schalter (V8 ist als Reserveventil gedacht und derzeit nicht belegt). Diesen Schalter kann der Anwender betätigen und so die Ventile manuell steuern. Im Register "Druckparameter" kann der Benutzer sowohl den Luft/Narkosegas-Druck (M2) als auch den ³He-Druck im ³He-Zwischenspeicher (M3) einstellen.

Alle Programmparameter und Einstellungen, die einerseits vom Anwender für den Betrieb des Applikators nicht benötigt werden, andererseits aber für den reibungslosen Programmablauf notwendig sind, befinden sich im Register "Sonstiges".

Über die grüne Kontrolllampe "Balg gefüllt" wird die Befüllung des ³He-Zwischenspeichers angezeigt. Leuchtet die Lampe grün, dann ist der Balg mit 40 ml ³He prall gefüllt. Ist der ³He-Balg leer, dann erlischt die Kontrolllampe.

Durch Drücken der Taste "Einmaliger Durchlauf" erreicht man, dass nur ein einziger Beatmungszyklus abgearbeitet wird. Anschließend hält das Programm den Beatmungsablauf an und kann entweder durch ein wiederholtes Drücken von "Einmaliger Durchlauf" für einen einzigen Beatmungszyklus oder durch Drücken der Taste "Start" für den dauerhaften Betrieb gestartet werden.

A.1.3 Ergänzungen zur Applikator-Hardware

Das Kunststoffventil

In Kapitel 4.2.2 wurden die großen Einschränkungen der Verwendung von Materialien in der Umgebung von hohen Magnetfeldern oder im Kontakt mit ³He bereits erörtert. Standardventile werden i. A. elektrisch oder magnetisch geschaltet und bestehen aus ferromagnetischen oder metallischen Komponenten. Darum ist ein Einsatz dieser Ventile in hohen Magnetfeldern und im Kontakt mit ³He nicht möglich.

Für den Einsatz am NMR-Tomographen wurde darum von den Werkstätten für Feinmechanik der Boehringer Ingelheim GmbH in Biberach vollständig aus Kunststoff gefertigte und pneumatisch gesteuerte Ventile entwickelt. In Abbildung A.3 ist ein solches Ventil in einer Schnittzeichnung dargestellt. Es besteht aus einem Steuerdruck-Anschluss und zwei Anschlüssen für das Durchgangsmedium. Ein 2 mm dünnes Rohr, das in der Mitte unterbrochen ist, leitet das Durchgangsmedium durch das Ventil. Über dieses Rohr ist ein dünner Silikonschlauch geschoben und trennt den Steuerdruck vom Durchgangsmedium. Ist der Steuerdruck p_S nun kleiner als der Druck des Durchgangsmediums p_D , dann weitet sich der Silikonschlauch auf und das Durchgangsmedium kann durch die seitlich angebrachten Bohrungen über die Unterbrechung hinwegströmen: Das Ventil ist offen. Im umgekehrten Fall, wenn der Steuerdruck p_S größer als der Druck im Durchgangsmedium p_D ist, dann schmiegt sich der Silikonschlauch eng um die Durchführung und dichtet die seitlichen

118



Abbildung A.3: Pneumatisches Kunststoff-Sperrventil

Das Ventil ist vollständig aus Kunststoff gefertigt und ist darum für den Einsatz in hohen Magnetfeldern geeignet. Die beiden Anschlüsse des Durchgangsmediums sind symmetrisch gestaltet, so dass das Ventil Flüsse in beide Richtungen schalten kann. Ein Silikonschlauch trennt den Steuerdruck vom Durchgangsmedium und dient als Dichtung.

Ausgänge ab: Das Ventil ist geschlossen.

Der Steuerdruck wird von einem Vorsteuerventil geschaltet, das sich außerhalb des Tomographenraumes befindet und über eine zwei bis drei Meter lange Steuerdruckleitung mit dem Sperrventil verbunden ist. Da sich das Vorsteuerventil außerhalb des magnetischen Hochfeldes befindet, kann hier auf die Verwendung von Standard-Magnetventilen zurückgriffen werden. Die Schaltung der Vorsteuerventile wiederum erfolgt direkt aus dem Applikator-Steuerprogramm mit elektrischen Impulsen.

Der Atemventilblock

Die Beatmung der narkotisierten Ratte geschieht über den Atemventilblock. Ebenso wie das Kunststoff-Ventil wurde auch der Atemventilblock komplett von den Werkstätten für Feinmechanik der Boehringer Ingelheim GmbH in Biberach entwickelt und gebaut. Er besteht aus drei individuellen pneumatisch gesteuerten Kunststoff-Sperrventilen, die aus Gründen einer kompakten und platzsparenden Bauweise in einem einzigen Bauteil integriert sind. In Abbildung A.4 ist der Atemventilblock als Ansicht und Schaltbild dargestellt. Über drei Sperrventile mind die Versenzung des Tienen mit einem Luft/Narkesparen Carriech (V1) die

Sperrventile wird die Versorgung des Tieres mit einem Luft/Narkosegas-Gemisch (V1), die 3 He-Applikation (V5) und die Abführung der Exspirationsluft (V2) realisiert. Durch die



Abbildung A.4: Der Atemventilblock

Das Atemventil besteht aus drei individuell ansteuerbaren pneumatischen Kunststoff-Sperrventilen, die in einem einzigen Bauteil integriert sind. Am Ventilausgang ist der Endotrachealtubus befestigt, der das Tier mit dem Atemventil verbindet. Ein Drucksensor ist zwischen Atemventilblock und Endotrachealtubus angebracht und zeigt den Druckverlauf während der Beatmung an.

besonders kompakte Bauweise konnte das Totvolumen zwischen den Ventilen (V1, V2 und V5) und dem Anschluss des Endotrachealtubus bis auf 0,21 ml reduziert werden. Bei Atemzugsvolumina der Ratte von 2 ml bis zu 6 ml liegt dieser Anteil zwischen 10% und 3,5% und ist daher gering. Dieses Totvolumen von 0,21 ml könnte allerdings mit weiterem Aufwand minimiert werden, jedoch ist zu berücksichtigen, dass zum gesamten Totvolumen auch das Volumen des Endotrachealtubus beiträgt. Der verwendete Endotrachealtubus hatte eine Länge von 75 mm, einen Innendurchmesser von 2,6 mm und somit ein Gesamtvolumen von 0,4 ml. So ergibt sich ein Gesamt-Totvolumen von 0,61 ml, das vom Endotrachealtubus dominiert wird.

Für den Betrieb des Beatmungsgerätes ist es notwendig, dass die Schaltzeiten der Atemventile (V1, V2 und V5) deutlich kürzer sind als die Dauer eines Atemzyklus (die typischen Atemfrequenzen liegen zwischen 60 und 120 Atemzyklen pro Minute). Kleinere Schaltverzögerungen sind unproblematisch und können ggf. im Applikator-Steuerprogramm kompensiert werden. In einem Vorversuch wurden dazu von den Werkstätten für Feinmechanik die Ventilschaltzeiten ermittelt. Dazu wurde ein Stickstoff-Gasstrom mit einem Druck von 70 mbar von einem Kunststoff-Ventil geschaltet. Ein daran angeschlossener Drucksensor (Ansprechzeit 1 ms) zeichnete den Druckverlauf auf. Beim geöffneten Sperrventil konnte das Gas ungehindert zum Drucksensor strömen und der Drucksensor zeigte einen konstan-

A.1. DIE APPLIKATORSOFTWARE

ten Druck von 70 mbar an. Beim geschlossenen Ventil war die Verbindung zwischen Gas und Drucksensor unterbrochen. Die Ansteuerung des Kunststoff-Sperrventils erfolgte über ein elektrisch geschaltetes Vorsteuerventil (Festo MYH-5/2-M5-L-LED), die beide über eine pneumatische Steuerdruckleitung verbunden waren. Die mit diesem Aufbau erreichten Schaltzeiten (incl. der Schaltzeit der Vorventile) sind in der Tabelle A.1.3 dargestellt.

Steuerschlauchlänge	Öffnungszeit	Schließzeit
6,5 m	81 ms	$38 \mathrm{ms}$
4,0 m	44 ms	$32 \mathrm{ms}$
2,0 m	29 ms	22 ms
0,05 m	$27 \mathrm{ms}$	$15 \mathrm{ms}$

Tabelle A.1: Schaltzeiten des Sperrventils

Schaltzeit des BI-Sperrventils bei einem Steuerdruck von 2 bar, einem Innendurchmesser der Steuerleitung von 2,5 mm und unterschiedlichen Längen.

Weitere Tests mit einem kleineren Schlauch-Innendurchmesser (ID) von 2 mm führten zu keiner Verringerung der Schaltzeiten, während Schläuche mit einem ID > 2,5 mm die Schaltzeit zu stark heraufsetzen. Eine Reduzierung des Steuerdrucks auf unter 2 bar führte zu Problemen bei den Vorsteuerventilen. Höhere Vordrücke führten zu einer deutlichen Verlängerung der Öffnungszeit. Damit lagen die Schließ- und Öffnungszeiten der Kunststoffventile klar unterhalb der Dauer eines Atemzyklus und konnten im Applikator eingesetzt werden.

Literaturverzeichnis

- [Aco06] R.H. Acosta, L. Agulles-Pedros, S. Komin, D. Sebastiani, H.W. Spiess, P. Blümler; Diffusion in binary gas mixtures studied by NMR of hyperpolarized gases and molecular dynamics simulations; Phys. Chem. Chem. Phys. 8; 4182 (2006).
- [Alb94] M. Albert, G.D. Cates, B. Driehuys et al.; Biological magnetic resonance imaging using laser polarized ^{129}Xe ; Nature 1994; 370:199-201.
- [Ant93] P.L. Anthony, R.G. Arnold, H.R. Band et al.; Determination of the neutron spin structure function; Phys. Rev. Lett. **71:7** (1993) 959 962.
- [Big92] N. Bigelow, P. Nacher, M. Leduc; Accurate optical measurement of nuclear polarization in optically pumped 3He gas; J. Physique II 2 (1992) 2159 2179.
- [Bir05] M. Birrell, S. Wong, D. Hele, K. McCluskie, E. Hardaker and M. Belvisi; Steroidresistant inflammation in a rat model of chronic obstructive pulmonary disease is associated with a lack of nuclear factor-kB Pathway Activation; Am. J. Respir. Crit. Care Med. (2005); 172:74-84.
- [Blo40] F. Bloch and A. Siegert; Magnetic Resonance for Nonrotating Fields; Physical Review 57 (1940) 522 – 527
- [Bou60] M.A. Bouchiat, T.R. Carver, C.M. Varnum; Nuclear polarization in ³He gas induced by optical pumping and dipolar exchange; Phys. Rev. Lett. **5** (1960) 373 375.
- [Bux06] www.buxco.com
- [Den00a] A. Deninger; Methodische Entwicklung der sauerstoff-sensitiven ³He Kernspintomographie; Dissertation an der Universität Mainz (2000).
- [Den06] A. Deninger, W. Heil, E. Otten, M. Wolf, R. Kremer and A. Simon2: Paramagnetic relaxation of spin polarized 3He at coated glass walls Part II; The European Physical Journal D; 38, 439–443 (2006)

- [Cal91] P.T. Callaghan; Principles of Nuclear Magnetic Resonance Microscopy. New York: Oxford University Press Inc, 1991. - ISBN 0-19-853997-5
- [Col63] F.D. Colegrove, L.D. Schearer, G.K. Walters; Polarization of He³ gas by optical pumping; Phys. Rev. 132 (1963) 2561 – 2572.
- [Cha03] B. Chan, E. Babcoco, L.W. Anderson, T.G. Walker: Production of highly polarized ³He using spectrally narrowed diode laser array bars. J. Appl. Physics, 94, 10. (2003)
- [Che00] X. Chen, L. Hedlund, H. Möller, M. Chawla, R. Maronpot, G. Johnson: Detection of emphysema in rat lungs by using magnetic resonance measurements of ³He diffusion. Proc Natl Acad Sci U S A., 97, 21. (2000)
- [Che07] W. Chen, T. Gentile, T. Walker and E. Babcock; Spin-exchange optical pumping of 3He with Rb-K mixtures and pure K; Physical Review A 75; (2007).
- [Den00] A. Deninger, B. Eberle, M. Ebert, T. Grossmann, G. Hanisch, W. Heil, H. Kauczor, K. Markstaller, E. Otten, W. Schreiber, R. Surkau und N. Weiler: 3He-MRI-based measurements of intrapulmonary pO2 and its time course during apnea in healthy volunteers: First results, reproducibility, and technical limitations. NMR Biomed. (2000);13:194–201.
- [Ebe99] Eberle B, Weiler N, Markstaller K et al.: Analysis of intrapulmonary O2 concentration by MR imaging of inhaled hyperpolarized helium-3. J Appl Physiol (1999); 87: 2043-2052.
- [Ebe00] M. Ebert; Entwicklung eines leistungsstarken Polarisators und Kompressors für die medizinische ³He MR-Tomographie; Dissertation an der Universität Mainz (2000).
- [Eck92] G. Eckert, W. Heil, M. Meyerhoff, E.W. Otten, R. Surkau, M. Werner, M. Leduc, P.J. Nacher, L.D. Schearer; A dense polarized ³He target based on compression of optically pumped gas; Nucl. Instrum. Methods A **320** (1992) 53 – 65.
- [Eid90] D. Eidelman, S. Bellofiore, D. Chiche, M. Cosio and J. Martin; Behaviour of morphometric indices in pancreatic elastase-induced emphysema in rats; Lung (1990); 168:159-169.
- [Eva69] S.A. Evans, N.F. Lane, Total and Exitation-Transfer Cross Sections for Collision between 2³S Metastable and Ground-State Helium Atom, Phys. Rev. 188 (1969) 268.
- [Fab03] L. Fabbri , S. Hurd; Global strategy for the diagnosis, management and the prevention of COPD; Eur Respir J (2003) 22:1-2.
- [Feh06] H. Fehrenbach, Animal models of pulmonary emphysema: a stereologist's perspective, Eur Respir Rev (2006); 15:101, 136-147

[Fil01]	F. Filbir: 3He-Kernspinpolarimetrie mittels Induktionsstoßmessung; Diplomarbeit an der Universität Mainz (2001).
[Glo92]	G.H. Glover, J.M. Pauly; Projection Reconstruction Techniques for Reduction of Mation Effects in MRI; Magnetic Resonance in Medicine 28 (1992) 275-289.
[Gro96]	T. Großmann; Optimierung beschichteter 3 He-Zellen mit Anwendungen in der Kernspintomographie; Diplomarbeit an der Universität Mainz (1996).
[Gro00]	T. Großmann; Realisierung des ³ He-Kreislaus zur ³ He-Magnet-Resonanz-Tomographie; Dissertation an der Universität Mainz (2000).
[Gud95]	H. Gudbjartsson, S. Patz; The Rician Distribution of noisy MRI Data; Magn. Reson. Med.; 34 (1995) 910-914.
[Haa99]	E. Haacke, R. Brown, M. Thompson, R. Venkatesan; Magnetic Resonance Imaging. New York: Wiley-Liss, 1999.
[Has00]	J. Hasse; Charakterisierung und Optimierung eines ³ He-Kompressors Diplomarbeit an der Universität Mainz (2000).
[Heb76]	Hebel, Rudolf : Anatomy of the laboratory rat. Baltimore : The Williams & Wilkins Company, 1976
[Hed00]	Hedlund LW, Möller HE, Chen XJ, Chawla MS, Cofer GP, Johnson GA: Mixing oxygen with hyperpolarized He-3 for small-animal lung studies. NMR Biomed. (2000), 13(4):202-6.
[Her10]	
	F.W. Hersman et al. (2010); www.xemed.com
[Hie06]	 F.W. Hersman et al. (2010); www.xemed.com Hiebel, Stefan : Methodische und technische Weiterentwicklung der ³He-MRT im Hinblick auf erweiterte lungendiagnostische Anwendungsmöglichkeiten. Dis- sertation an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz, 2006
[Hie06] [Ing93]	 F.W. Hersman et al. (2010); www.xemed.com Hiebel, Stefan : Methodische und technische Weiterentwicklung der ³He-MRT im Hinblick auf erweiterte lungendiagnostische Anwendungsmöglichkeiten. Dissertation an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz, 2006 E. Ingenito, B. Davison, J. Fredberg; Tissue resistance in guinea pig at baseline and during metacholine constriction; Journal of Applied Physiology 75 (1993) 2541 – 2548.
[Hie06] [Ing93] [Irv03]	 F.W. Hersman et al. (2010); www.xemed.com Hiebel, Stefan : Methodische und technische Weiterentwicklung der ³He-MRT im Hinblick auf erweiterte lungendiagnostische Anwendungsmöglichkeiten. Dissertation an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz, 2006 E. Ingenito, B. Davison, J. Fredberg; Tissue resistance in guinea pig at baseline and during metacholine constriction; Journal of Applied Physiology 75 (1993) 2541 – 2548. Irvin, Charles G. and Bates, Jason HT. : Measurung the lung function in the mouse: the challenge of size. Respiratory Research 2003, 4:4
[Hie06] [Ing93] [Irv03] [Jac91]	 F.W. Hersman et al. (2010); www.xemed.com Hiebel, Stefan : Methodische und technische Weiterentwicklung der ³He-MRT im Hinblick auf erweiterte lungendiagnostische Anwendungsmöglichkeiten. Dissertation an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz, 2006 E. Ingenito, B. Davison, J. Fredberg; Tissue resistance in guinea pig at baseline and during metacholine constriction; Journal of Applied Physiology 75 (1993) 2541 – 2548. Irvin, Charles G. and Bates, Jason HT. : Measurung the lung function in the mouse: the challenge of size. Respiratory Research 2003, 4:4 JI Jackson, CH Meyer, DG Nishimura, A Macovski; Selection of a convolution function for Fourier inversion using griddung; IEEE Trans Med Imaging 10 473–478.

- [Kau96] H.U. Kauczor, D. Hofmann, K.F. Kreitner, et al. Normal and abnormal pulmonary ventilation: visualization at hyperpolarized He-3 MR imaging, Radiology 1996; 201:564-568,
- [Kri00] Krinke, Georg J. : The laboratory rat . San Diego : Academic Press, 2000. ISBN 0-12-426400-X
- [Lip05] Lipson, David; van Beek, Edwin J.R.: Functional lung imaging. Boca Raton : CRC Press, 2005. - ISBN 0-8247-5427-1
- [Lau97] L. Lauer : Arbeiten zur Applikation von polarisiertem 3He in MR-Tomographen; Diplomarbeit an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz (1997).
- [Lül03] Lüllmann-Rauch, Renate :Histologie . Stuttgart : Thieme-Verlag, 2003. ISBN 3-13-129241-5
- [Mah02] Mahadeva R. and Shapiro S.: Chronic obstructive pulmonary disease: Experimental animal models of pulmonary emphysema. Thorax 2002;57:908–914
- [Man73] Mansfield, P and Grannell, P.K. : J. Phys. C6, L422 (1973)
- [Mai02] R. W. Mair, P. N. Sen, M. D. Hürlimann, S. Patz, D. G. Cory, R. L. Walsworth: The Narrow Pulse Approximation and Long Length Scale Determination in Xenon Gas Diffusion NMR Studies of Model Porous Media. Journal of Magnetic Resonance 156, 202–212 (2002).
- [Mor95] Morneburg, Heinz : Bildgebende Systeme für die medizinische Diagnostik. Erlangen : Publicis MCD Verlag, 1995. - ISBN 89578-002-2
- [Mor06] Morbach, Andreas: Diffusionsgewichtete Helium-3 Magnetresonanz-Tomographie zur Untersuchung der Lunge. Dissertation an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz, 2006
- [Nac85] P.J. Nacher, M. Leduc; Optical pumping in ³He with a laser; J. Physique **46** (1985) 2057 2073.
- [Pec03] G. Peces-Barba, J. Ruiz-Cabello, Y Cremilleux, I. Rodriguez, D. Dupuich, V. Callot, M. Ortega, M.L. Rubio Arbo, M. Cortijo, N. Gonzalez-Mangado; Helium-3 MRI diffusion coefficient: correlation to morphometry in a model of mild emphysema; Eur Respir J. (2003); 22: 14-19
- [Rig05] Rigoberto Pérez De Alejo, Jesús Ruiz-Cabello et al: A fully MRI-compatible animal ventilator for special-gas mixing applications, Concepts in Magnetic Resonance Part A (2005), 26B: 93-103
- [Pet96] F. Petak, Z. Hantos, A. Adamicza, T. Asztalos, P. Sly; Metacholine-induced bronchoconstriction in rats: effects of intravenous vs. aerosol delivery; Journal of Applied Physiology 82 (1997) 1479 – 1487.

- [Rod04] I. Rodriguez, R. Perez de Alejo, M. Cortijo and J. Ruiz-Cabello; COMSPIRA: A Common Approach to Spiral and Radial MRI; Concepts in Magnetic Resonance Part B 20 (2004) 40 – 44.
- [Röm03] Römer, Dirk : Untersuchungen zur künstlichen Beatmung bei der Maus (Mus musculus) mit dem UNO Micro-Ventilator. Dissertation an der Ludwig-Maximilians-Universität München, 2003
- [Sch65] Schearer, L.D. and Walters, G.K.: Nuclear Spin-Lattice Relaxation in the Presence of Magnetic-Filed Gradient. Physical Review **139** (1965) A 1398-A 1402
- [Sch67] L.D. Schearer; Collision-Induced Mixing in the 2³P Levels of Helium; Phys. Rev. 160:1 (1967).
- [Sch98] J. Schmiedeskamp; Weiterentwicklung des Polarisations- und Kompressionskonzeptes für ³He; Diplomarbeit an der Universität Mainz (1998).
- [Sch04] Schmiedeskamp, Jörg :Weiterentwicklung einer Produktionsanlage und der Speicherungs-bzw. Transportkonzepte für hochpolarisiertes ³He. Dissertation an der Johannes Gutenberg-Universität Mainz, 2004
- [Sch06] J. Schmiedeskamp, W. Heil, E. Otten, R. Kremer, A. Simon and J. Zimmer: Paramagnetic relaxation of spin polarized 3He at bare glass surfaces; The European Physical Journal D; 38, 427–438 (2006)
- [Sch06a] J. Schmiedeskamp, H. Elmers, W. Heil, E. Otten, Yu. Sobolev, W. Kilian, H. Rinneberg, T. Sander-Thömmes, F. Seifert and J. Zimmer: Relaxation of spin polarized 3He by magnetized ferromagnetic contaminants; The European Physical Journal D; 38, 445–454 (2006)
- [Sni86] G.L. Snider, E. C. Lucey, and P. J. Stone, Animal models of emphysema, Am. Rev. Respir. Dis. 133 (1986) 149-169
- [Sut04] E. Sutherland, R. Cherniack: Management of chronic obstructive pulmonary disease; N Engl J Med (2004); 350: 2689-2695.
- [Sur97] Surkau R, Becker J, Ebert M, Großmann T, Heil W, Hofmann D, Humblot H, Leduc M, Otten EW, Rohe D, Siemensmeyer K, Steiner M, Tasset F, Trautmann N: Realization of a broad band neutron spin filter with compressed, polarized 3He gas; (1997) Nucl Instr & Meth 384: 444-450.
- [Thi08] F. Thien, M. Friese, G. Cowin, D. Maillet, D. Wang, G. Galloway, I. Brereton, P. Robinson, W. Heil and B. Thompson; Feasibility of functional magnetic resonance lung imaging in Australia with long distance transport of hyperpolarized helium from Germany; Respirology (2008); 13:599-602.
- [Tim71] R.S. Timsit, J.M. Daniels; The polarizations produced, and the rates of polarization, in the optical pumping of $2^{3}S_{1}^{3}$ He; Can. J. Phys. **49** (1971) 545 559.

- [Ulm98] Ulmer, W. : Lungenfuntions-Manual. Stuttgart : Thieme Verlag, 1998. ISBN 3-13-111941-1
- [Vig05] Vignaud, A. ; Maitre , X., Guillot, G.; Durand, E.; De Rochefort, L.; Robert, P.; Vives, V.; Santus, R.; Derasse, L :Magnetic susceptibility matching at the air-tissue interface in rat lung by using a superparamagnetic intravascular contrast agent: influence on transverse relaxazion time of hyperpolarized Helium-3.; Magn Reson Med 54 28-33 (2005)
- [Vac88] Vacuumschmelze Hanau : Firmenschrift: Magnetische Abschirmungen. Hanau 1988.
- [Wal97] T.G. Walker, W. Happer; Spin-exchange optical pumping of noble-gas nuclei; Rev. Mod. Phys. **69:2** (1997) 629 – 642.
- [WHO08] World Health Organization: World health statistics 2008. ISBN 9789240682740
- [Wil02] J.M. Wild, J. Schmiedeskamp, M. Paley , F. Filbir, S. Fichele, L. Kasuboski,
 F. Knitz, N. Woodhouse, A. Swift, W. Heil, G. Mills, M. Wolf, P. Griffiths, E.
 Otten and E. van Beek: MR imaging of the lungs with hyperpolarized helium-3 gas transported by air. (2002) Phys. Med. Biol. 47 N185
- [Wol06] U. Wolf; Methodische Weiterentwicklungen der F-19-Magnetresonanztomographie der Lunge: Dynamische und diffusionsgewichtete Bildgebung in Atemanhaltetechnik; Dissertation an der Universität Mainz (2006)
- [Wol00] M. Wolf; Systematische Untersuchungen zur oberflächeninduzierten Relaxation von kernspinpolarisiertem ³He; Diplomarbeit an der Universität Mainz (2000).
- [Wol04] M. Wolf; Erzeugung höchster ³He Kernspinpolarisation durch metastabiles optisches Pumpen; Dissertation an der Universität Mainz (2004).