<u>ANHANG</u>

Anhang I Abbildungsverzeichnis

Abbildung 1a,b Mechanismen für den Transport durch Membranen für endogene Stoffe,
Arznei- und Fremdstoffe 11
Abbildung 2 Lokalisation von Transmembran-Transportern
Abbildung 3 Lokalisation von ABCB1 in der Lipiddoppelschicht (nach Meibohm et al.
und Higgins et al. [26])
Abbildung 4 Mögliche ABCB1-Transportmechanismen (nach Meibohm et al.)
Abbildung 5 ABCB1-Struktur und ABCB1-SNPs (nach Ambudkar et al, 2003 [52]) 20
Abbildung 6 Prinzip Site directed mutagenesis (nach "QuikChange [®] Site-Directed
Mutagenesis Kit, Instruction Manual", Stratagene, Amsterdam, Niederlande) 29
Abbildung 7 Übersicht über das Baculovirus-Expressionssystem (nach "Bac-to-Bac $^{ inyset}$
Baculovirus Expression System, Instruction Manual", Invitrogen, Karlsruhe, Deutschland)
Abbildung 8 Kontroll-PCR mit pUC/M13-Primern für rekombinante Bacmid-DNA 35
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche44Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl anSf9-Zellen46
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48
 Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49 Abbildung 13. Immunoblot-Analyse des ABCB1-Wildtyps und der Mutanten 893Ser und 49
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an 46 Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49 Abbildung 13. Immunoblot-Analyse des ABCB1-Wildtyps und der Mutanten 893Ser und 50
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an 46 Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49 Abbildung 13. Immunoblot-Analyse des ABCB1-Wildtyps und der Mutanten 893Ser und 50 Abbildung 14 Zeitprofile für ATP-abhängigen Vincristin-Aufnahmetransport in 50
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49 Abbildung 13. Immunoblot-Analyse des ABCB1-Wildtyps und der Mutanten 893Ser und 50 Abbildung 14 Zeitprofile für ATP-abhängigen Vincristin-Aufnahmetransport in 50 Membranvesikel, isoliert aus ABCB1-überexprimierenden (dunkelblau) oder nicht- 50
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49 Abbildung 13. Immunoblot-Analyse des ABCB1-Wildtyps und der Mutanten 893Ser und 50 Abbildung 14 Zeitprofile für ATP-abhängigen Vincristin-Aufnahmetransport in 50 Membranvesikel, isoliert aus ABCB1-überexprimierenden (dunkelblau) oder nicht- 52
Abbildung 9 Schema der durchgeführten Versuche 44 Abbildung 10 Konzentrationsabhängigkeit des Gesamt-RNA-Gehalts von der Anzahl an Sf9-Zellen 46 Abbildung 11 Vergleich der ABCB1-Expression in Sf9- und HighFive-Insektenzellen 48 Abbildung 12 Western Blot zur Überprüfung der Quantifizierbarkeit mittels Auftrag 49 Abbildung 13. Immunoblot-Analyse des ABCB1-Wildtyps und der Mutanten 893Ser und 50 Abbildung 14 Zeitprofile für ATP-abhängigen Vincristin-Aufnahmetransport in 50 Abbildung 15 Osmolaritätsabhängigkeit des Vincristin-Transports in Membranvesikel, 52

Abbildung 16 ATP-abhängiger Vincristin-Transport in Membranvesikel, isoliert aus	
HighFive-Insektenzellen, die ABCB1-Wildtyp (893Ala) oder Mutanten 893Ser bzw.	
893Thr exprimieren	5
Abbildung 17 Effekte verschiedener Inhibitoren (Verapamil, Digoxin, Didanosin,	
Fexofenadin) [% Kontrolle] auf den ATP-abhängigen [³ H]-Vincristin-Aufnahmeransport in	
Membranvesikel, isoliert aus HighFive-Insektenzellen, die ABCB1-Wildtyp oder Mutanten	
893Ser bzw. 893Thr exprimieren 59)
Abbildung 18 Inhibitionskurven für die Inhibition des ATP-abhängigen [³ H]-Vincristin-	
Aufnahmetransports durch Verapamil)
Abbildung 19 Schematische Darstellung: Passive Diffusion eines lipophilen, radiioaktiv	
markierten Arzneistoffs (z.B. Vincristin) in die Vesikelmembran und aktiver	
Weitertransport über ABCB1 in das Innere von Inside-out-Vesikeln	5
Abbildung 20 Einfluß hoher Substratkonzentrationen auf den Transport über ABCB1. 71	1
Abbildung 21 Einfluß niedriger Substratkonzentrationen auf den Transport über ABCB1	
	2

Anhang II <u>Tabellenverzeichnis</u>

Tabelle 1 Arzneistoffe, die über ABCB1 transportiert werden [12;21]	15
Tabelle 2 Übersicht über bekannte ABCB1-Polymorphismen [13;14;44]	21
Tabelle 3 Sequenzierprimer zur Komplettsequenzierung des ABCB1-Inserts	27
Tabelle 4 Sequenzunterschiede pFastBac1-ABCB1-Wildtyp-Klon (Acc.no. M14758) und	d
ABCB1-Wildtyp-Sequenz nach Hoffmeyer et al. (Acc. no. AC002457/AC05068)	27
Tabelle 5 Mismatch-Primer zur Rückmutation des pFastBac1-ABCB1-Klons M14758	
zum Erhalt der AC002457/ AC005068-Sequenz	30
Tabelle 6 Sequenzierprimer zur Überprüfung der zurückmutierten Positionen Sequenzierprimer zur Zurückmutierten Positionen Sequerprimer zur Zurückmutierten Positierprimer zur Zurückmutierten<	31
Tabelle 7 Mismatch-Primer zur Einfügung der Mutationen in den pFastBac1-ABCB1-	
Wildtyp-Klon (Acc. no. AC002457/ AC005068)	32
Tabelle 8 Sequenzierprimer zur Überprüfung der eingefügten Punktmutationen	33
Tabelle 9 Kinetische Parameter für ATP-abhängigen [³ H]-Vincristin-Aufnahmetransport	in
Membranvesikel, isoliert aus Insektenzellen, die ABCB1-893Ala (Wildtyp) oder Mutante	n
893Ser bzw. 893Thr überexprimieren [n = 6; X \pm S]	57
Tabelle 10 Einfluß verschiedener Arzneistoffe auf die Effizienz des ATP-abhängigen	
Vincristin-Aufnahmetransports in Membranvesikel, isoliert aus HighFive-Insektenzellen,	
die ABCB1-893Ala (Wildtyp) oder Mutanten 893Ser bzw. 893Thr exprimieren	58
Tabelle 11 Bestimmung der Inhibitorkonzentration (Verapamil, Digoxin, Didanosin,	
Fexofenadin), die den [3 H]-Vincristin-Aufnahmetransport auf die Hälfte reduziert (IC $_{50}$ -	
Werte)	51

Anhang III Publikationsliste

Originalarbeiten

Schaefer M.: Bedeutung genetischer Polymorphismen des MDR1-Gens für die Single-Dose-Kinetik von Digoxin. **Diplomarbeit**, Universität Greifswald, Dezember 2002

Gerloff T, **Schaefer M**, Johne A *et al.* MDR1 genotypes do not influence the absorption of a single oral dose of 1mg digoxin in healthy white males. *Br.J.Clin.Pharmacol.* 2002;54:610-616

Gerloff T, **Schaefer M**, Mwinyi J *et al.*: Influence of *OATP1B1 (SLCO1B1) *1b* and *5 haplotypes on pravastatin's cholesterol lowering capabilities and basal sterol levels. *Naunyn-Schmiedeberg's Archives Pharmacol.* 2005

Schaefer M, Roots I, Gerloff T: *In vitro* transport charakteristics discriminate wildtype MDR1 (ABCB1) from Ala893Ser and Ala893Thr polymorphisms. *Pharmacogenetics Genomics* 2005, eingereicht, **Publikation zu Ergebnissen dieser Dissertation**

Mwinyi J, Köpke K, **Schaefer M**, Roots I, Gerloff T: Comparison of *OATP1B1* (*SLCO1B1*) sequence variability between a German, Turkish, and African population, eingereicht

Abstracts

Gerloff T, Geier A, **Schaefer M**, Gartung C, Roots I: Initital adaptive gene regulation following estradiol-mediated liver injury can be differentiated from obstructive cholestasis. *Drug Metab. Rev.* 2003; 35:212 Abstract

Schaefer M, Roots I, Gerloff T: *In vitro* transport characteristics discriminate wildtype MDR1 (ABCB1) from Ala893Ser and Ala893Thr polymorphisms. *Eur. J. Clin. Pharmacol.* 2005 ; 61(9) :718

90

Anhang IV Lebenslauf

Anhang V Danksagung

Die vorliegende Arbeit wurde am Institut für Klinische Pharmakologie der Charité, Humboldt-Universität Berlin angefertigt.

Mein besonderer Dank gilt Herrn PD Dr. Thomas Gerloff für die Bereitstellung des Themas und die intensive Betreuung der Dissertation. Durch eine gute und angenehme Arbeitsatmosphäre, stetige Hilfsbereitschaft und wissenschaftlichen Austausch, konnte diese Arbeit erfolgreich durchgeführt werden.

Besonders möchte ich mich bei Ulrike Ehlert bedanken, die durch ihr persönliches Engagement im Labor und ihre Freundschaft einen großen Anteil am Gelingen dieser Arbeit hat.

Prof. Dr. I. Roots danke ich für die Betreuung der Dissertation als Leiter des Instituts für Klinische Pharmakologie der Charité, Humboldt-Universität Berlin.

Ebenso danke ich Herrn Prof. Dr. H.-H. Borchert für seine Bereitschaft, die Dissertation am Institut für Pharmazie, Abteilung Pharmazeutische Biochemie, der Freien Universität Berlin zu betreuen.

Mein Dank gilt besonders auch meinen Laborkollegen und –nachbarn in der Ziegelstraße für die angenehme Zusammenarbeit – und so manch nettes Gespräch und aufmunternde Worte zwischendurch.

Ein herzlicher Dank geht an all meine Freunde, die mich während der vergangenen Jahre stets unterstützt und mir immer wieder Kraft gegeben haben.

Ohne meine Familie wäre all dies nicht möglich gewesen. Menschen zu haben, auf die man immer zählen kann, ist ein großes Geschenk. Besonders danke ich hier meinen Eltern Klaus und Marianne Schäfer, meinem Bruder Thomas und meinem Ehemann Sebastian.

92