

Funktionelle Proteomanalyse

von

Chlamydophila pneumoniae

Dissertation

**zur Erlangung des akademischen Grades des Doktors der
Naturwissenschaften (Dr. rer. nat.)**

**eingereicht im Fachbereich Biologie, Chemie, Pharmazie
der Freien Universität Berlin**

vorgelegt von

**Wolfgang Wehrl
aus Amberg**

Mai 2004

1. Gutachter: Prof. Dr. Thomas F. Meyer

2. Gutachter: Prof. Dr. Volker A. Erdmann

Disputation am 10.01.2005

Inhaltsverzeichnis

1 ZUSAMMENFASSUNG/SUMMARY.....	1
2 EINLEITUNG.....	5
2.1 Grundlagen der Chlamydiaceen.....	5
2.1.1 Taxonomische Einteilung.....	5
2.1.2 Chlamydien-assoziierte Krankheiten.....	5
2.1.2.1 <i>Chlamydia trachomatis</i>.....	6
2.1.2.2 <i>Chlamydophila pneumoniae</i>.....	7
2.1.3 Lebenszyklus und Biologie der Chlamydien.....	7
2.2 Persistenz.....	9
2.2.1 Persistenz und chronische Krankheiten.....	9
2.2.2 <i>In-vitro</i> induzierte Persistenzarten.....	10
2.2.3 Eisenmangel und Persistenz.....	11
2.3 PmpD und die Adhäsion von <i>C. pneumoniae</i>.....	12
2.3.1 Adhäsion und Invasion.....	12
2.3.2 Adhäsine und Adhäsinrezeptoren bei Chlamydien.....	12
2.3.3 Die Familie der polymorphen Membranproteine.....	13
2.3.4 Autotransporter.....	14
2.4 Zielsetzung.....	14
3 PROTEOMANALYSE AKUTER UND PERSISTENTER ENTWICKLUNGSPHASEN VON <i>C. PNEUMONIAE</i>.....	16
3.1 Problemstellung.....	16
3.2 Ergebnisse.....	16
3.2.1 Metabolische Markierung bakterieller Proteine in infizierten Zellen	
3.2.2 Strategien von <i>C. pneumoniae</i> während der frühen Persistenzphasen.....	22
3.2.2.1 Antwort von <i>C. pneumoniae</i> auf Eisenmangel zu Beginn der Infektion.....	22
3.2.2.2 Änderungen in der Proteinkomposition nach Beginn der Infektion.....	24
3.2.3 Strategien von <i>C. pneumoniae</i> zum Ende des Infektionszyklus.....	31

3.3 Diskussion.....	34
3.3.1 Proteinbiosynthese der intrazellulären Chlamydien.....	34
3.3.2 Regulationsmechanismen zu Beginn der Eisenmangel-induzierten Persistenz.....	35
3.3.3 Schwerpunkte von <i>C. pneumoniae</i> bei der Differenzierung von RK zu EK.....	40
3.3.4 Ausblick.....	42
 4 BESCHREIBUNG UND FUNKTIONELLE CHARAKTERISIERUNG DES AUTOTRANSPORTERS PMPD ALS ADHÄSIN VON <i>C. PNEUMONIAE</i>.....	43
4.1 Problemstellung.....	43
4.2 Ergebnisse.....	43
4.2.1 Synthese und posttranskriptionale Modifizierung.....	43
4.2.2 Lokalisierung an der Bakterienoberfläche.....	49
4.2.2.1 Lokalisierung im intrazellulären Stadium.....	49
4.2.2.2 Interaktion von N-pmpD mit extrazellulären EK.....	54
4.2.3 Biologische Aktivität und Funktion von PmpD.....	57
4.2.3.1 Neutralisierung der Infektivität von EK <i>in vitro</i>	57
4.2.3.2 Genfusionen an AIDA und Aufbau eines Modellsystems.....	60
4.2.3.3 Stimulierung von humanen Monozyten.....	63
4.3 Diskussion.....	65
4.3.1 Prozessierung und Translokation von PmpD.....	65
4.3.2 Interaktion mit der Äußeren Membran.....	68
4.3.3 Interaktion mit den Wirtszellen.....	69
4.3.3.1 Interaktion mit Epithelzellen bei der Infektion.....	69
4.3.3.2 Aktivierung von Monozyten.....	72
4.3.4 Ausblick.....	74
5 MATERIAL.....	75
5.1 Bakterienstämme.....	75
5.1.1 <i>E. coli</i>.....	75
5.2.2 <i>C. pneumoniae</i> und <i>C. trachomatis</i>.....	75
5.2 Zelllinien.....	75

5.3 Plasmide.....	75
5.4 Oligonukleotide.....	76
5.5 Enzyme und Kits.....	76
5.6 Antikörper.....	77
5.6.1 Primäre Antikörper.....	77
5.6.2 Sekundäre Antikörper.....	77
5.7 Puffer und Lösungen.....	78
5.8 Medien und Zusätze.....	81
5.9 Feinchemikalien.....	81
5.10 Geräte und Verbrauchsmaterial.....	82
5.11 Computersoftware.....	83
6 METHODEN.....	83
6.1 Arbeiten mit Nukleinsäuren.....	83
6.1.1 Isolierung von Plasmid-DNA.....	83
6.1.1.1 Isolierung von Plasmid-DNA nach Holmes und Quigley (Boiling-Prep).....	83
6.1.1.2 Isolierung von Plasmid-DNA im mittleren Maßstab (Midi-Prep)	
6.1.2 PCR.....	84
6.1.3 Gelelektrophorese.....	85
6.1.4 Enzymatische Modifizierung und Klonierung von DNA-Fragmenten	
6.1.4.1 Spaltung von DNA mit Restriktionsendonukleasen und Ligation	
6.1.4.2 Klonierung mit der Di-/Trinukleotid- Methode.....	85
6.1.5 Fällung von DNA.....	86
6.1.6 Herstellung kompetenter Bakterien und Transformation.....	86
6.2 Arbeiten mit Proteinen.....	87
6.2.1 Eindimensionale Gelelektrophorese.....	87
6.2.2 Zweidimensionale Gelelektrophorese.....	88
6.2.3 Proteinfärbung.....	88
6.2.4 Enzymatischer Verdau.....	88
6.2.4.1 Verdau von chlamydialen EK mit Trypsin.....	88
6.2.4.2 Verdau von chlamydialen EK mit Proteinase K.....	89

6.2.4.3 Verdau von Proteinspots mit Trypsin.....	89
6.2.5 Proteinidentifizierung über die Massenspektrometrie.....	89
6.2.5.1 MALDI und PMF.....	89
6.2.5.2 Peptidsequenzierung über ESI-MS/MS.....	90
6.2.6 Westerblot und Immundetektion.....	90
6.2.7 Immunpräzipitation.....	90
6.2.8 Proteinexpression zur Herstellung polyklonaler Antikörper.....	91
6.2.9 ELISA.....	91
6.3 Arbeiten mit Zellkulturen.....	92
6.3.1 Kultivierung humaner Epithelzellen.....	92
6.3.2 Kultivierung humaner Monozyten.....	92
6.3.3 WST-1 Test.....	92
6.4 Arbeiten mit <i>C. pneumoniae</i>.....	93
6.4.1 Infektion von Epithelzellen mit <i>C. pneumoniae</i>	93
6.4.1.1 Aktive Infektion, Herstellung eines Bakterienstamms und Titerbestimmung.....	93
6.4.1.2 Persistentes Infektionsmodell.....	93
6.4.1.3 Neutralisierungsversuche.....	94
6.4.2 Metabolische Markierung.....	94
6.4.3 Isolierung von RK und EK im Dichtegradienten.....	95
6.4.4 Isolierung von OM- und COMC-Fraktionen.....	95
6.4.5 Native Immun-Färbung infizierter Zellen.....	95
6.4.5.1 Immunfluoreszenz.....	96
6.4.5.2 Elektronenmikroskopie.....	96
7 LITERATURVERZEICHNIS.....	97
8 ANHANG.....	108
8.1 Konstruktübersicht	108
8.2 Danksagung.....	110
8.3 Veröffentlichungen aus dieser Arbeit.....	112
8.4 Lebenslauf.....	113
8.5 Publikationsliste.....	114
8.6 Abkürzungen.....	115