

# **IDENTIFIZIERUNG UND FUNKTIONELLE CHARAKTERISIERUNG VON TRANSFERRINREZEPTOR- SHEDDINGPROTEASEN**

## **Dissertation**

zur Erlangung der Doktorwürde  
am Fachbereich Biologie, Chemie und Pharmazie  
der Freien Universität Berlin

**Matthias Kaup**

Berlin 2002

Die praktischen Arbeiten für die hier vorliegende Dissertation wurden am Institut für Klinische Chemie und Pathobiochemie (Leiter: Prof. Dr. R. Tauber, Arbeitsgruppe Dr. H. Fuchs) des Universitätsklinikums Benjamin Franklin der Freien Universität Berlin durchgeführt.

Die in dieser Dissertation verwendeten geschützten Warenzeichen sind nicht als solche gekennzeichnet. Aus dem Fehlen einer Kennzeichnung kann folglich nicht geschlossen werden, dass der entsprechende Produktnname frei von Rechten Dritter ist.

1. Gutachter: Prof. Dr. R. Tauber
  2. Gutachter: PD Dr. M. Ziegler
- Tag der Disputation: 06. März 2003

# Inhaltsverzeichnis

<b>ABKÜRZUNGSVERZEICHNIS</b>	<b>VI</b>
<b>1 ZUSAMMENFASSUNG</b>	<b>1</b>
<b>SUMMARY</b>	<b>3</b>
<b>2 EINLEITUNG</b>	<b>5</b>
2.1 Biologische Bedeutung von Eisen .....	5
2.2 Eisenmetabolismus .....	5
2.3 Der Transferrinrezeptor .....	7
2.3.1 Struktur des Transferrinrezeptors .....	7
2.3.2 Regulation der Eisenaufnahme durch den TfR.....	8
2.3.2.1 TfR-Regulation durch Hormone und synthetische Reagenzien .....	8
2.3.2.2 TfR-Regulation durch das <i>iron regulatory protein</i> .....	9
2.3.2.3 Regulation der Eisenaufnahme durch HFE .....	10
2.4 Der Transferrinrezeptor-2 .....	10
2.5 Sheding .....	11
2.5.1 Shedingproteasen.....	11
2.5.2 Regulation des Sheddings.....	12
2.5.3 Funktionen des Sheddings .....	13
2.5.4 TfR-Sheding .....	16
2.5.4.1 Der Serumtransferrinrezeptor .....	16
2.5.4.2 TfR-Shedingprotease .....	16
2.5.4.3 Lokalisierung des TfR-Sheddings .....	17
2.5.4.4 Regulation des TfR-Sheddings .....	18
2.6 Zielsetzung der vorliegenden Arbeit .....	18
<b>3 ERGEBNISSE</b>	<b>20</b>
3.1 Isolierung und Identifizierung TfR-spaltender Proteasen aus Leukozyten .....	20
3.1.1 Immunpräzipitation von sTfR aus HL60- und U937-Zellkulturüberstand.....	20
3.1.2 TfR-Verdauassay .....	22
3.1.3 Reinigung TfR-spezifischer Proteasen .....	23
3.2 Charakterisierung einer bei Arg-100 TfR-spaltenden proteolytischen Aktivität.....	31
3.2.1 Nachweis von TfR-Fragmenten in HL60-Zellmembranen .....	31
3.2.2 TfR-Freisetzungsassay .....	32
3.2.3 pH-Abhängigkeit des TfR-Shedingprozesses.....	34
3.2.4 Integral vermittelte Membranverankerung.....	35
3.2.5 Inhibition der TfR-Shedingprotease .....	36

3.2.6	Solubilisierung der sTfR-Freisetzungaktivität .....	40
3.3	TfR-Shedding durch leukozytäre Zelllinien .....	41
3.3.1	Inhibition des TfR-Sheddings.....	42
3.3.2	Regulation des TfR-Sheddings.....	43
3.3.3	Lokalisierung des TfR-Sheddings .....	43
<b>4</b>	<b>DISKUSSION</b>	<b>46</b>
4.1	Isolierung und Charakterisierung TfR-spezifischer Serinproteasen.....	46
4.2	Charakterisierung einer bei Arg-100 TfR-spaltenden Metalloprotease.....	50
4.3	Analyse des alternativen sTfR .....	53
4.4	TfR-Shedding durch leukozytäre Zelllinien .....	55
4.5	Lokalisierung des TfR-Sheddings .....	56
4.6	Ausblick.....	58
<b>5</b>	<b>MATERIAL</b>	<b>60</b>
5.1	Geräte.....	60
5.1.1	Elektrophorese und Elektroblot.....	60
5.1.2	Zellkultur .....	60
5.1.3	Zentrifugen .....	60
5.1.4	Chromatographie .....	60
5.1.5	ELISA.....	60
5.1.6	Sonstige Geräte.....	60
5.2	Verbrauchsmaterial.....	61
5.3	Zellkulturmateriel .....	61
5.4	Chemikalien.....	61
5.5	Proteaseinhibitoren .....	62
5.6	Antikörper.....	63
5.6.1	Primärantikörper.....	63
5.6.2	Sekundärantikörper.....	63
5.7	Weitere Proteine .....	63
5.8	Zelllinien.....	64
<b>6</b>	<b>METHODEN</b>	<b>65</b>
6.1	Zellbiologische Methoden .....	65
6.1.1	Kultivierung leukämischer Zelllinien.....	65
6.1.2	Solubilisierung von Zellen .....	65
6.1.3	Inhibition des TfR-Sheddings leukozytärer Zelllinien .....	65
6.1.4	Stimulierung des TfR-Sheddings verschiedener leukozytärer Zelllinien.....	66

6.1.5	Markierung von Zelloberflächenproteinen mit Biotin.....	66
6.2	Proteinbiochemische Methoden.....	66
6.2.1	Konzentrationsbestimmung von Proteinen.....	66
6.2.2	Lyophilisierung von Proteinen .....	67
6.2.3	SDS-Polyacrylamid-Gelelektrophorese (SDS-PAGE).....	67
6.2.4	Nachweis von Proteinen in der SDS-PAGE mit Silberfärbung .....	68
6.2.5	Westernblot.....	68
6.2.5.1	Proteintransfer auf Nitrozellulosemembranen.....	68
6.2.5.2	Immunologischer Nachweis von Proteinen auf Nitrozellulosemembranen .....	69
6.2.6	Immunpräzipitation .....	70
6.2.6.1	Immunpräzipitation von TfR und sTfR .....	70
6.2.6.2	Immundepletion von Neutrophiler Elastase aus A80-aktiven Fraktionen.....	70
6.2.7	Membranpräparation aus HL60- und U937-Zellen .....	71
6.2.8	TfR-Verdauassay .....	71
6.2.9	<i>ProteaseSpot</i> -Assay.....	71
6.2.10	sTfR-Freisetzungsassay .....	72
6.2.11	sTfR-ELISA .....	73
6.3	Chromatographische Methoden.....	74
6.3.1	Anionenaustauschchromatographie.....	74
6.3.2	Hydrophobe-Interaktionschromatographie.....	75
<b>7</b>	<b>GLOSSAR</b>	<b>76</b>
7.1	sTfR-Terminologie .....	76
7.2	Schnittstellenspezifität von Proteasen .....	76
<b>8</b>	<b>LITERATURVERZEICHNIS</b>	<b>77</b>
<b>9</b>	<b>ANHANG</b>	<b>95</b>
	Veröffentlichungen .....	95
	Lebenslauf.....	97
	Danksagung .....	98

## ABKÜRZUNGSVERZEICHNIS

ACE	<i>angiotensin converting enzyme</i>
APP	<i>amyloid precursor protein</i>
ADAM	<i>a disintegrin and metalloprotease</i>
APS	Ammoniumperoxodisulfat
Bis-Tris	2,2-Bis-(Hydroxyethyl)-(iminotris)-(hydroxymethyl)methan
BSA	Rinderserumalbumin ( <i>bovine serum albumin</i> )
°C	Grad Celsius
H <sub>2</sub> O <sub>Elix</sub>	Deionisiertes Wasser (Qualität entspricht zweifach destilliertem Wasser)
DMSO	Dimethylsulfoxid
DNA	Desoxyribonukleinsäure
EDTA	Ethyldiamintetraacetat
EGTA	Ethylenglycol-bis(2-aminoethylether)-N,N,N',N'-tetraacetat
ELISA	<i>enzyme-linked immunosorbent assay</i>
EGF	Epidermaler Wachstumsfaktor ( <i>epidermal growth factor</i> )
ER	Endoplasmatisches Retikulum
FCI	Furinconvertaseinhibitor
FCS	fötales Kälberserum ( <i>fetal calf serum</i> )
g	Erdbeschleunigung
GPI	Glycosylphosphatidylinositol
h	Stunde
HB-EGF	Heparinbindender Epidermaler Wachstumsfaktor
HER-2	Humaner Epidermaler Wachstumsfaktor Rezeptor-2
HIC	Hydrophobe-Interaktionschromatographie
HRP	Meerrettichperoxidase ( <i>horseradish peroxidase</i> )
Ig	Immunglobulin
IL	Interleukin
kDa	Kilodalton
M	molar (Mol pro Liter)
mA	Milliampere
mAb	Monoklonaler Antikörper ( <i>monoclonal antibody</i> )
MALDI-TOF	<i>matrix assisted laser desorption ionisation time-of-flight</i>
mfTfR	Membranfragment des Transferrinrezeptors
MG	Molekulargewicht
MM	mikrosomale Membranfraktion
MMP	Matrixmetalloproteinase
mRNA	Boten-RNA ( <i>messenger RNA</i> )
MT-MMP	Membranständige Matrixmetalloproteinase ( <i>membrane-type MMP</i> )

NADH	Nicotinamidadenindinucleotid
NP-40	Nonidet P-40
pAb	Polyklonaler Antikörper ( <i>polyclonal antibody</i> )
PAGE	Polyacrylamidgelektrophorese
PBS	Phosphatgepufferte Salzlösung ( <i>phosphate-buffered saline</i> )
PIC	Proteaseinhibitor-Cocktail
PKC	Proteinkinase C
PMA	Phorbol-12-N-myristat-13-acetat
PP	Probenpuffer
RAM	Anti-Maus IgG-Antikörper aus Kaninchen ( <i>rabbit anti-mouse</i> )
RNA	Ribonukleinsäure
RT	Raumtemperatur
S.A.M.	Standardabweichung des Mittelwertes
SAR	Anti-Kaninchen IgG-Antikörper aus Schwein ( <i>swine anti-rabbit</i> )
SDS	Natriumdodecylsulfat ( <i>sodium dodecyl sulfate</i> )
sTfR	löslicher ( <i>soluble</i> ) Transferrinrezeptor (siehe auch Glossar, Kapitel 7)
TACE	<i>tumor necrosis factor α converting enzyme</i>
TAPI	TNFα-Proteaseinhibitor-2
TEMED	N, N, N', N'-Tetramethylethyldiamin
TfR	Transferrinrezeptor
TGFα	Transformierender Wachstumsfaktor ( <i>transforming growth factor</i> )
TIMP	<i>tissue inhibitor of metalloproteinases</i>
TMB	3,3',5,5'-Tetramethylbenzidin
TNFα	Tumornekrosefaktor α
TRANCE	<i>TNF-related activation-induced cytokine</i>
Tris	Tris(hydroxymethyl)-aminomethan
Triton X-100	t-Oktylphenoxypolyethoxyethanol
Tween-20	Polyoxyethylensorbitanmonolaurat
U	Einheit(en) ( <i>unit(s)</i> )
(v/v)	Volumenanteil am Gesamtvolumen
(w/v)	Gewichtsanteil am Gesamtvolumen