

Institut für Biochemie und Molekularbiologie
Charité – Universitätsmedizin Berlin – Campus Benjamin Franklin
Arbeitsgruppe Prof. Dr. Werner Reutter

**Identifizierung von Bindungspartnern des cytosolischen
Teils der $\alpha 3$ -Integrin-Untereinheit und die Aufklärung ihrer
Rolle bei der Funktion des $\alpha 3\beta 1$ -Integrins**

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

vorgelegt von Diana Mutz aus Böblingen
Berlin Juni 2004

1. Gutachter: Prof. Dr. W. Reutter
2. Gutachter: Prof. Dr. F. Hucho

Tag der Disputation: 13. Juli 2004

Inhaltsverzeichnis

	Seite
1 Einleitung.....	7
1.1 Komponenten und Funktionen der extrazellulären Matrix	7
1.2 Adhäsion und die wichtigsten Zelladhäsionsmoleküle	9
1.3 Integrine.....	11
1.3.1 Evolution der Integrine.....	14
1.3.2 Struktur / Konformation der Integrine.....	14
1.3.3 Regulation der Ligandenbindung / Aktivierungsmechanismen	
der Integrine	18
1.3.4 Physiologische Funktionen der Integrine.....	19
1.3.5 Funktionen der Integrine bei pathologischen Prozessen	21
1.3.6 Signaltransduktion der Integrine.....	22
1.3.7 Modulation der Integrine durch Phosphorylierung.....	25
1.4 Das $\alpha 3\beta 1$ -Integrin.....	26
1.4.1 Interaktionspartner des $\alpha 3\beta 1$ -Integrins	28
2 Zielsetzung	32
3 Ergebnisse.....	33
3.1 Identifizierung $\alpha 3$ -Integrin-bindender Proteine mittels	
Affinitätschromatographie	33
3.2 Generierung von peptidspezifischem Antikörper gegen Lanp und	
Untersuchung von Lanp.....	38
3.2.1 Auswahl immunogener Bereiche	38
3.2.2 Test und Reinigung der Kaninchenserien	39
3.2.3 Nachweis von Lanp im Immunoblot.....	40
3.2.4 Anreicherung von Lanp durch Immunpräzipitation	41
3.2.5 Nachweis von Lanp in der Immunfluoreszenz	42
3.3 Überprüfung der Lanp/ $\alpha 3$ -Integrin-Interaktion durch Copräzipitation ...	44
3.4 Überprüfung der Lanp/ $\alpha 3$ -Integrin-Interaktion durch das	
<i>yeast two-hybrid system</i>	45
3.5 Pull down mit GST-Fusionsproteinen	47

3.6 Untersuchungen zur Komplexbildung von Lanp, PP1, PP2A und der $\alpha 3$ -Integrin-Untereinheit durch Gelfiltrations- und Quervernetzungsexperimente	49
3.6.1 Gelfiltration.....	49
3.6.2 Quervernetzung	50
3.7 Bestimmung der Bindungsstellen in den cytosolischen α -Integrin-Anteilen mittels Peptidbindungsstudien.....	52
3.8 In vitro-Phosphatase-Assays.....	54
3.9 Lokalisation der Interaktionspartner Lanp, PP1, PP2A und der $\alpha 3$ -Integrin-Untereinheit	56
3.10 Überexpression von Lanp	63
3.11 Knock down von Lanp mit Antisense-Oligonucleotiden	68
3.12 Hemmung des Kernexports von Lanp mit Crm1-Inhibitoren	70
4 Diskussion	73
4.1 Identifizierung cytosolischer Bindungspartner der $\alpha 3$ -Integrin-Untereinheit	73
4.1.1 Die Interaktionspartner PP1, PP2A und Lanp	74
4.1.2 Die Lanp-Familie	75
4.2 Die Interaktionen zwischen Integrin, Lanp, PP1 und PP2A.....	78
4.2.1 Proteinchemische Charakterisierung der Interaktionen zwischen.....	
Integrin, Lanp, PP1 und PP2A	78
Pull down des Integrin-Lanp-Phosphatasen Proteinkomplexes.....	78
Eingrenzung der Bindungsstellen der Integrin-Untereinheit.....	79
Nachweis der Interaktionen im intakten Zellsystem.....	81
Spezifität des polyklonalen anti-Lanp-Antikörpers.....	82
4.2.2 Zellbiologische Untersuchungen zur Interaktion zwischen.....	
Integrin, Lanp, PP1 und PP2A	84
Untersuchung der Dephosphorylierung der.....	
$\alpha 3$ -Integrin-Untereinheit.....	84
Lokalisation der Interaktionspartner.....	85
Auswirkungen der Überexpression von Lanp.....	87
Knock down von Lanp.....	88
Hemmung des Kernexports.....	90
4.3 Arbeitshypothese und Ausblick	91

5 Zusammenfassung	94
Summary	96
6 Materialien und Methoden.....	98
6.1 Materialien	98
6.1.1 Chemikalien und Zellkultur-Materialien	98
6.1.2 Oligonucleotide und Peptide	98
6.1.2.1 Oligonucleotide	98
6.1.2.2 Peptide	99
6.1.3 Antikörper.....	100
6.1.4 Enzyme / Proteine, Marker und Kits	102
6.1.4.1 Enzyme / Proteine	102
6.1.4.2 Marker	102
6.1.4.3 Kits.....	103
6.1.5 Vektoren	103
6.1.6 Versuchstiere	108
6.1.7 Eukaryontenzellen	108
6.1.7.1 Säugerzellen.....	108
6.1.7.2 Hefen	108
6.1.8 Prokaryontenzellen.....	108
6.1.9 Geräte	109
6.1.10 Sonstige Materialien	110
6.2 Methoden	111
6.2.1 Zellbiologische Methoden für Säugerzellen	111
6.2.1.1 Allgemeine zellbiologische Methoden für Säugerzellen.....	111
6.2.1.2 Einfrieren und Auftauen von Säugerzellen	113
6.2.1.3 Generierung Laminin-5-reicher Matrix	113
6.2.1.4 Gewinnung von Primärzellen aus Kleinhirngewebe.....	114
6.2.1.5 NGF-induzierte Differenzierung von PC12-Zellen.....	116
6.2.1.6 Quantifizierung der Neuritenlängen differenzierter PC12-Zellen ..	116
6.2.1.7 <i>Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA)</i>	117
6.2.1.8 Indirekte Immunfluoreszenz.....	117
6.2.1.9 Durchflußzytometrie/FACS (<i>fluorescence-activated cell scanning</i>)	119
6.2.1.10 Adhäsionsassay.....	120

6.2.1.11	Proliferationsassay	121
6.2.1.12	Transfektion von Säugerzellen mit Plasmid-DNA bzw. mit DNA Oligonucleotiden	122
6.2.2	Zellbiologische Methoden für Hefezellen	124
6.2.2.1	Allgemeine zellbiologische Methoden für die Kultivierung von Hefezellen.....	124
6.2.2.2	Einfrieren und Auftauen von Hefezellen	126
6.2.2.3	Transformation von Hefen mit Plasmid-DNA	126
6.2.3	Mikrobiologische Methoden für Bakterienzellen.....	128
6.2.3.1	Allgemeine mikrobiologische Methoden für die Kultivierung von <i>E.coli</i>	128
6.2.3.2	Einfrieren und Auftauen von Bakterien	129
6.2.3.3	Transformation von Bakterien mit Plasmid-DNA.....	129
6.2.3.4	Expression rekombinanter Fusionsproteine in <i>E.coli</i>	129
6.2.4	Molekularbiologische Methoden	131
6.2.4.1	Konzentrationsbestimmung von DNA	131
6.2.4.2	Elekrophoretische Auftrennung von DNA	131
6.2.4.3	Elution aus dem Gel	132
6.2.4.4	Plasmid-Schnell-Präparation	132
6.2.4.5	Plasmid-Präparation im Midi- bzw. Maxi-Maßstab und Reinigung..... durch Anionen-Austauscher-Säulen	134
6.2.4.6	Fällung von DNA.....	135
6.2.4.7	Polymerase-Kettenreaktion (PCR).....	135
6.2.4.8	Spaltung von DNA mit Restriktionsendonukleasen.....	137
6.2.4.9	Ligation von DNA-Fragmenten	137
6.2.4.10	Dephosphorylierung von DNA	138
6.2.4.11	Sequenzierung von DNA	138
6.2.5	Proteinchemische Methoden	139
6.2.5.1	Solubilisierung von Säugerzellen.....	139
6.2.5.2	Cytosolpräparation von Säugerzellen	139
6.2.5.3	Solubilisierung von Hefezellen.....	140
6.2.5.4	Proteinbestimmung.....	141
6.2.5.5	SDS-Polyacrylamidgelektrophorese (SDS-PAGE).....	142
6.2.5.6	Tricin-SDS-Polyacrylamidgelektrophorese	143

6.2.5.7	Färbung von Gelen	144
6.2.5.8	Western-Blotting	145
6.2.5.9	Immunchemischer Nachweis von Proteinen auf Blotmembranen.	146
6.2.5.10	Reinigung und Anreicherung von Antikörpern	147
6.2.5.11	Inhibition von Antikörper-Antigen-Bindung durch immunogene Peptide	148
6.2.5.12	Aufschluß von Bakterienzellen nach Expression von	
	poly-His-Tag-markierten Fusionsproteinen.....	149
6.2.5.13	Reinigung überexprimierter poly-Histidin-markierter.....	
	Fusionsproteine	149
6.2.5.14	Aufschluß von Bakterienzellen nach Expression von	
	Fusionsproteinen mit GST-Anteil	151
6.2.5.15	Reinigung überexprimierter Proteine mit GST-Anteil	152
6.2.5.16	Proteinaffinitätschromatographie	152
6.2.5.17	Protein-Identifizierung	154
6.2.5.18	GST <i>pull-down assay</i>	156
6.2.5.19	Immunpräzipitation	157
6.2.5.20	Kopplung von Peptiden an aktivierte Thiolsepharose	158
6.2.5.21	Kopplung von Peptiden an CNBr-aktivierte Sepharose	159
6.2.5.22	Peptidbindungsstudien	160
6.2.5.23	Gelfiltration	160
6.2.5.24	Quervernetzung	161
6.2.5.25	In-vitro Phosphatase-Assay	162
6.2.5.26	Galactosidase-Assay aus Flüssigkultur	163
7	Literatur.....	165
Anhang	194	
DNA- und Proteinsequenzen.....	194	
Abkürzungsverzeichnis.....	199	
Veröffentlichungen.....	202	
Lebenslauf.....	204	
Danksagung.....	205	
Förderung.....	206	

