

## Inhaltsverzeichnis

PUBLIKATIONEN.....	I
INHALTSVERZEICHNIS.....	II
ABKÜRZUNGSVERZEICHNIS.....	VI
ABBILDUNGSVERZEICHNIS .....	X
TABELLENVERZEICHNIS.....	XIII
<b>1 EINLEITUNG .....</b>	<b>1</b>
1.1 Bedeutung von Phosphorylierungen und Proteinkinasen .....	1
1.2 Klassifikation und Funktion der Proteinkinasen der DYRK-Familie ....	2
1.3 Zelluläre und klinische Relevanz von DYRK1A und DYRK1B .....	3
1.3.1 Biologische Gemeinsamkeiten und Unterschiede .....	3
1.3.2 DYRK1A und neurologische Erkrankungen .....	5
1.3.3 DYRK1B und metabolische Erkrankungen.....	5
1.3.4 DYRK1B und Tumorerkrankungen.....	6
1.4 Struktur der DYRK-Kinasen.....	7
1.4.1 Domänenstruktur der aktiven Konformation einer Proteinkinase .....	7
1.4.2 Autonome Faltungseinheit der DYRK-Kinasen .....	10
1.4.3 Strukturelle Unterschiede der Klasse-I/II-DYRK-Kinasen... ...	11
1.4.4 Strukturelle Besonderheiten von DYRK1A und DYRK1B... ...	12
1.4.5 Strukturelle Besonderheiten der Klasse-II-DYRK-Kinasen.	14
1.5 HSP90/CDC37-System .....	14
1.5.1 Allgemeine Funktionen der molekularen Chaperone.....	14
1.5.2 Interaktion von Proteinkinasen mit dem HSP90/CDC37- System .....	16
1.6 Initiale Reifung der DYRK-Proteinkinasen.....	18
1.6.1 Nachweis der Autophosphorylierung als Parameter für eine erfolgreiche, initiale Reifung .....	18
1.6.2 Unterschiede in der initialen Reifung von DYRK1A und DYRK1B in Abhängigkeit vom HSP90/CDC37-System.....	20

1.6.3	Unterschiedliche initiale Reifung von DYRK1A und DYRK1B als pharmakologischer Angriffspunkt.....	22
<b>2</b>	<b>ZIELSETZUNG .....</b>	<b>24</b>
<b>3</b>	<b>MATERIAL UND METHODEN .....</b>	<b>25</b>
3.1	Material.....	25
3.1.1	Geräte und Software .....	25
3.1.2	Chemikalien und Restriktionsenzyme .....	27
3.1.3	Puffer und Lösungen.....	27
3.1.4	<i>Primer</i> .....	28
3.1.5	Antikörper und Konjugate.....	31
3.1.6	Plasmide .....	32
3.1.7	Bakterienstämme .....	33
3.2	Nukleinsäureanalytik .....	34
3.2.1	Polymerase-Kettenreaktion (PCR) .....	34
3.2.2	Agarosegelektrophorese .....	36
3.2.3	Restriktionsverdau von DNA-Elementen .....	37
3.2.4	Klonierungen .....	37
3.2.5	Herstellung des pcDNA5/FRT/TO-FLAG-HiBiT-Vektors ....	40
3.2.6	Aufbereitung der Plasmid-DNA .....	42
3.3	Mikrobiologische Methoden.....	42
3.3.1	Transformation von <i>E. coli</i> .....	42
3.3.2	Bakterielle Expression der Kinasekonstrukte .....	43
3.3.3	<i>In-vitro</i> -Proteinsynthese .....	44
3.4	Zellbiologische Methoden.....	44
3.4.1	Verwendete Zelllinien und allgemeine Kultivierung .....	44
3.4.2	Transiente Transfektion der HeLa-Zellen und HEK293- Zellen .....	45
3.5	Proteinbiochemie.....	46
3.5.1	SDS-Lyse der HeLa-Zellen .....	46
3.5.2	Immunpräzipitation der FLAG-HiBiT-Kinasekonstrukte .....	46

3.5.3	<i>HiBiT Lytic Assay</i> .....	48
3.5.4	<i>HiBiT Blotting System</i> .....	49
3.5.5	Quantifizierung der unlöslichen FLAG-HiBiT-Kinasekonstrukte.....	49
3.5.6	SDS-Polyacrylamid-Gelelektrophorese (SDS-PAGE) .....	50
3.5.7	<i>Western Blot</i> .....	50
3.6	Statistik und Abbildungen .....	51
<b>4</b>	<b>ERGEBNISSE</b> .....	<b>53</b>
4.1	Neue DYRK1A-DYRK1B-Chimären .....	53
4.1.1	Planung der DYRK1A-DYRK1B-Chimären .....	53
4.1.2	Klonierung der DYRK1A-DYRK1B-Chimären .....	56
4.1.3	Protein-tags der DYRK1A-DYRK1B-Chimären .....	57
4.2	DYRK1A-DYRK1B-Chimären in <i>E.-coli</i> -basierten Expressionssystemen.....	59
4.2.1	Vorteile der <i>E.-coli</i> -basierten Expressionssysteme .....	59
4.2.2	Einfluss der katalytischen Domäne auf die Autophosphorylierung .....	60
4.2.3	Einfluss des C-lobes auf die Autophosphorylierung .....	64
4.3	DYRK1A-DYRK1B-Chimären in Säugerzellen .....	67
4.3.1	Expression der DYRK1A-DYRK1B-Chimären.....	67
4.3.2	Autophosphorylierung der DYRK1A-DYRK1B-Chimären in Abhängigkeit vom HSP90/CDC37-System.....	68
4.3.3	Aggregation der DYRK1A-DYRK1B-Chimären in Abhängigkeit vom HSP90/CDC37-System.....	71
<b>5</b>	<b>DISKUSSION</b> .....	<b>73</b>
5.1	Initiale Reifung von DYRK1A und DYRK1B in verschiedenen Expressionssystemen.....	73
5.1.1	Initiale Reifung von DYRK1A und DYRK1B in <i>E.-coli</i> -basierten Expressionssystemen.....	73

5.1.2	Besonderheiten der heterologen Genexpression für die initiale Reifung von DYRK1A und DYRK1B .....	76
5.1.3	Initiale Reifung von DYRK1A und DYRK1B in Säugerzellen in Abhängigkeit vom HSP90/CDC37-System.....	78
5.1.4	Aggregation von DYRK1A und DYRK1B in Säugerzellen in Abhängigkeit vom HSP90/CDC37-System.....	80
5.2	Strukturelle Grundlagen für die unterschiedliche initiale Reifung von DYRK1A und DYRK1B.....	83
5.2.1	Bedeutung der DH-Box für die initiale Reifung.....	83
5.2.2	Bedeutung der katalytischen Domäne für die initiale Reifung .....	84
5.2.3	Bedeutung des C-lobes für die initiale Reifung .....	86
5.3	Thermodynamische Aspekte hinsichtlich DYRK1A und DYRK1B ....	88
5.3.1	Einfluss der thermodynamischen Stabilität auf die initiale Reifung.....	88
5.3.2	Einfluss der thermodynamischen Stabilität auf die gereifte Proteinkinase .....	92
5.4	Ausblick.....	94
6	ZUSAMMENFASSUNG.....	97
7	LITERATURVERZEICHNIS .....	98
8	ANHANG .....	112
8.1	Expressionskassette im pET-ST2-Vektor .....	112
8.2	Expressionskassette im pcDNA5/FRT/TO-FLAG-HiBiT-Vektor.....	113
8.3	Sequenz-Alignment von rDYRK1A und hDYRK1B.....	114
8.4	Codon-Adaptions-Index.....	115
	AUFLISTUNG DER EIGENEN PUBLIKATIONEN .....	116
	DANKSAGUNG .....	117
	ERKLÄRUNG ZUR DATENAUFBEWAHRUNG .....	118
	ERKLÄRUNG ÜBER DEN EIGENANTEIL .....	119
	LEBENSLAUF .....	120