

# Inhaltsverzeichnis

<b>1 Einleitung.....</b>	<b>1</b>
<b>1.1 Allgemeines.....</b>	<b>1</b>
<b>1.2 Bakterielle DNA-Verteilung.....</b>	<b>1</b>
<b>1.3 Plasmid-Verteilung.....</b>	<b>3</b>
<b>1.3.1 Plasmide mit hoher Kopienzahl.....</b>	<b>5</b>
<b>1.3.2 Plasmide mit geringer Kopienzahl.....</b>	<b>6</b>
<b>1.3.2.1 Toxin-Antitoxin Systeme.....</b>	<b>7</b>
<b>1.3.2.2 par-Systeme.....</b>	<b>8</b>
<i>Walker-Typ ATPasen.....</i>	<b>9</b>
<i>MinD von Escherichia coli.....</i>	<b>10</b>
<i>Soj von Bacillus subtilis.....</i>	<b>11</b>
<i>Actin-ähnliche ATPase (Typ II) .....</i>	<b>13</b>
<b>1.3.3 Plasmide der Inc18 Familie.....</b>	<b>13</b>
<b>1.3.3.1 Segregation von pSM19035.....</b>	<b>14</b>
<i>ω-Protein bindet an die parS-DNA.....</i>	<b>15</b>
<i>parA-homologes δ-Gen.....</i>	<b>16</b>
<b>1.4 Zielsetzung.....</b>	<b>18</b>
<i>Vorarbeiten.....</i>	<b>18</b>
<i>Ziel dieser Arbeit.....</i>	<b>19</b>
<b>2 Material und Methoden.....</b>	<b>20</b>
<b>2.1 Materialien.....</b>	<b>20</b>
<b>2.1.1 Chemikalien, Enzyme und Kits.....</b>	<b>20</b>
<b>2.2 Biochemische und molekularbiologische Methoden.....</b>	<b>22</b>
<b>2.2.1 Agarose-Gelelektrophorese.....</b>	<b>22</b>
<b>2.2.2 Diskontinuierliche SDS-Polyacrylamid-Gelelektrophorese.....</b>	<b>23</b>
<b>2.3 Gentechnische Methoden.....</b>	<b>24</b>
<b>2.3.1 Primer-Design.....</b>	<b>24</b>
<b>2.3.2 PCR.....</b>	<b>24</b>
<b>2.3.3 Restriktion, Ligation und Transformation.....</b>	<b>26</b>
<b>2.3.4 DNA-Isolierung aus Agarosegelen.....</b>	<b>27</b>
<b>2.3.5 Plasmidisolierung und Sequenzierung.....</b>	<b>27</b>

2.3.6 Klonierung von ORF δ.....	27
2.3.7 Herstellung von bakteriellen Stammkulturen.....	28
<b>2.4 Proteinpräparation.....</b>	<b>28</b>
2.4.1 Bakterienkultivierung.....	28
2.4.2 Zellaufschluss mittels French®-Press.....	29
2.4.3 Auftrennung der Zellbestandteile mittels Ultra-Zentrifugation.....	29
2.4.4 Ionenaustausch-Chromatographie.....	29
2.4.4.1 Kationenaustausch-Chromatographie an Heparin.....	30
2.4.4.2 Anionenaustausch-Chromatographie an PL_SAX.....	30
2.4.5 Konzentrieren von Proteinlösungen.....	31
2.4.6 Konzentrationsbestimmung nach Bradford).....	31
2.4.7 Gelpermeations-Chromatographie (GPC).....	31
<b>2.5 Materialcharakterisierung.....</b>	<b>31</b>
2.5.1 MALDI-TOF-Massenspektrometrie.....	31
2.5.2 N-terminale Sequenzierung.....	32
2.5.3 Dynamische Lichtstreuung (DLS).....	32
2.5.4 Zirkulardichroismus-Spektroskopie (CD).....	33
2.5.5 Quervernetzung des δ-Proteins mit Glutardialdehyd .....	34
<b>2.6 Kristallisation.....</b>	<b>34</b>
2.6.1 <i>Sitting-Drop</i> -Verfahren.....	35
2.6.2 Dampfdiffusionsmethode nach <i>Hanging-Drop</i> .....	35
2.6.3 K, Na-Tartrat Kristallisierungsbedingung.....	36
2.6.4 Co-Kristallisation von δ mit ATPγS.....	36
2.6.4.1 Die HEPES-Bedingung.....	37
<b>2.7 Montierung von Kristallen in Glaskapillaren.....</b>	<b>38</b>
<b>2.8 Cryo-Bedingungen für Kristalle.....</b>	<b>38</b>
<b>2.9 Kristallographische Methoden.....</b>	<b>38</b>
2.9.1 Aufnahme von Röntgen-Diffraktionsdaten.....	39
2.9.2 Prozessierung von gemessenen Reflexen.....	40
2.9.3 Strukturbestimmung.....	40
2.9.3.1 Molekularer Ersatz.....	41
2.9.4 Verfeinerung und Modellbau.....	42
2.9.5 Abbildungen und Koordinatenanalyse.....	43
<b>2.10 Funktionsanalyse.....</b>	<b>44</b>

2.10.1 Enzymaktivitätsbestimmungstest (ATPase-Assay).....	44
2.10.2 Sedimentation.....	47
2.10.3 Elektronenmikroskopie.....	47
<b>3 Ergebnisse und Diskussion.....</b>	<b>49</b>
<b>3.1 Biochemische Analysen an das δ-Protein .....</b>	<b>49</b>
3.1.1 Der Oligomere-Status des δ-Proteins in der Lösung.....	50
3.1.2 Quervernetzung des δ-Proteins.....	51
3.1.3 Messung der thermischen Stabilität des δ-Proteins.....	52
3.1.4 MALDI-TOF-Massenspektrometrie.....	53
3.1.5 ATPase-Aktivität.....	53
3.1.6 Dynamische Lichtstreuungs-Versuche.....	57
3.1.7 Sedimentation.....	59
<b>3.2 Nukleoprotein-Filamente von δ<sub>2</sub>.....</b>	<b>61</b>
<b>3.3 Subzelluläre Lokalisation des δ<sub>2</sub>-Proteins in <i>B. subtilis</i>.....</b>	<b>63</b>
<b>3.4 Kristallographischer Teil der Analyse von δ.....</b>	<b>66</b>
3.4.1 Kristallisation.....	66
3.4.2 Co-Kristallisation von δ in Komplex mit ATP-γ-S.....	68
3.4.2.1 Die hexagonale Kristallform.....	68
<b>3.5 Datensammlung.....</b>	<b>69</b>
<b>3.6 Strukturbestimmung.....</b>	<b>70</b>
<b>3.7 Kristallstruktur des Komplexes δ•ATPyS/Mg<sup>2+</sup>.....</b>	<b>72</b>
3.7.1 Hauptkettenverlauf und Tertiärstruktur von δ.....	72
<b>3.8 Quartärstruktur des δ<sub>2</sub>-Homodimers.....</b>	<b>76</b>
<b>3.9 Die Kristallpackung.....</b>	<b>78</b>
3.9.1 Monomer-Monomer Kontaktfläche.....	79
<b>3.10 Temperatutfaktorverteilung.....</b>	<b>82</b>
<b>3.11 Aktive Zentren und konservierte Domänen.....</b>	<b>84</b>
3.11.1 Konservierte P-Loop-Region.....	84
3.11.2 Die ATP-Bindetasche.....	86
3.11.3 Das gebundene Magnesium-Ion.....	90
3.11.4 Das Hepes-Molekül.....	93
<b>3.12 Die N-terminale Helix.....</b>	<b>94</b>

<b>3.13 C-terminale Helix-Turn-Helix Motiv.....</b>	<b>96</b>
<b>3.14 Das Oberflächenpotential.....</b>	<b>97</b>
<b>3.15 Vergleich der homologen Strukturen.....</b>	<b>98</b>
3.15.1 Der Vergleich mit dem Soj-Protein.....	102
3.15.2 Der Vergleich mit dem Zellteilungsregulator MinD.....	106
3.15.3 Der Vergleich mit dem Nitrogenase Eisenprotein NifH.....	107
3.15.4 Die Ligase (Dethiobiotin Synthetase).....	109
3.15.5 HypB.....	109
<b>3.16 Plasmidpartitionierungs-Modell.....</b>	<b>110</b>
3.16.1 Modellierung des <i>par</i> -Systems ( $\delta_2$ - $\omega_2$ - <i>parS</i> ).....	111
<b>4 Zusammenfassung.....</b>	<b>115</b>
<b>5 Summary.....</b>	<b>117</b>
<b>6 Literaturverzeichnis.....</b>	<b>119</b>
<b>7 Anhang.....</b>	<b>133</b>
<b>8 Danksagung.....</b>	<b>137</b>