

**Herstellung, *in vitro* und *in vivo* Charakterisierung  
oberflächenmodifizierter Nanopartikel auf der Basis  
geeigneter Trägersysteme**

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

Katrin Claudia Fischer  
aus Berlin

Juli 2006



---

Die vorliegende Arbeit wurde unter der Leitung von Privatdozent Dr. Ralph Lipp in der Pharmazeutischen Entwicklung der Schering AG Berlin, Abteilung Drug Delivery Systems, und am Institut für Pharmazie der Freien Universität Berlin angefertigt.

1. Gutachter: PD Dr. Ralph Lipp
2. Gutachter: Prof. Dr. Roland Bodmeier

Disputation am 8. November 2006

---

*Das Leben ist eines der spannendsten Experimente...*

*Für Rudi*

---

# Inhaltsverzeichnis

<b>1 EINLEITUNG UND ZIELSTELLUNG DER ARBEIT.....</b>	<b>1</b>
<b>2 THEORETISCHER HINTERGRUND.....</b>	<b>5</b>
<b>2.1 Nanopartikel als kolloidale Arzneistoffträger .....</b>	<b>5</b>
<b>2.2 Applikationswege von Nanopartikeln .....</b>	<b>6</b>
2.2.1 Orale Anwendung.....	6
2.2.2 Parenterale Anwendung.....	9
2.2.2.1 Passives Targeting.....	10
2.2.2.2 Aktives Targeting.....	12
2.2.2.3 Aufnahme in die Zelle.....	14
2.2.3 Sonstige systemische Applikationswege.....	17
<b>2.3 Kolloidale Arzneistoffträgersysteme .....</b>	<b>19</b>
2.3.1 Polyelektrolyt-Komplexe.....	19
2.3.2 Polyelektrolyte.....	21
2.3.2.1 Polyethylenimin .....	21
2.3.2.2 Modifizierte Cyclodextrine .....	22
2.3.3 Feste Polymernanopartikel aus Polyalkylcyanoacrylaten.....	24
2.3.3.1 Anionische Polymerisation .....	25
2.3.3.2 Nanopräzipitation / SESD-Verfahren.....	27
<b>2.4 Kolloidstabilität und Oberflächenmodifikation .....</b>	<b>28</b>
2.4.1 Zwischenmolekulare Wechselwirkungen.....	28
2.4.1.1 Elektrostatische Wechselwirkungen / Ionenbindung .....	29
2.4.1.2 Wasserstoffbrückenbindungen .....	29
2.4.1.3 Van der Waals-Kräfte .....	30
2.4.1.4 Hydrophobe Wechselwirkungen .....	30
2.4.2 Kolloidstabilität .....	31
2.4.3 Oberflächenmodifikation.....	33
<b>2.5 Detektion <i>in vitro</i> und <i>in vivo</i>.....</b>	<b>34</b>
2.5.1 Fluoreszenzbasierte Detektion.....	35
2.5.1.1 Prinzip der Fluoreszenz.....	35
2.5.1.2 Zellmikroskopische Untersuchungen .....	36
2.5.2 Optical Imaging / Nahinfrarot-Fluoreszenz.....	37
2.5.2.1 Nahinfrarot - Kontrastmittel.....	39
<b>3 ANALYTISCHE METHODEN .....</b>	<b>41</b>
<b>3.1 Spektroskopie .....</b>	<b>41</b>
3.1.1 Photonenkorrelations-Spektroskopie .....	41
3.1.2 Laser-Doppler-Anemometrie und Zetapotential .....	42
3.1.3 Absorptionsspektroskopie (UV-Vis-Spektroskopie) .....	44
3.1.4 Fourier-Transformations-Infrarotspektroskopie .....	45
3.1.5 Fluoreszenzspektroskopie .....	46
<b>3.2 Mikroskopie.....</b>	<b>47</b>
3.2.1 Rasterelektronenmikroskopie .....	47
3.2.2 Transmissionselektronenmikroskopie .....	48
3.2.3 Konfokale Laser-Raster-Mikroskopie .....	49
<b>3.3 Röntgenpulverdiffraktometrie .....</b>	<b>49</b>

---

<b>3.4</b>	<b>Dynamische-Differenzkalorimetrie.....</b>	<b>51</b>
<b>3.5</b>	<b>Chromatographie .....</b>	<b>51</b>
3.5.1	Gel-Permeations-Chromatographie .....	51
3.5.2	Hochleistungs-Flüssigkeits-Chromatographie .....	52
<b>4</b>	<b>ERGEBNISSE UND DISKUSSION.....</b>	<b>55</b>
<b>4.1</b>	<b>Selbstaggregierende diagnostische Systeme.....</b>	<b>55</b>
4.1.1	Polyethylenimin-Tetrasulfocyanin-Nanopartikel .....	56
4.1.1.1	Partikelcharakterisierung.....	57
4.1.1.2	Optische Eigenschaften der Polyethylenimin-Tetrasulfocyanin-Nanopartikel.....	62
4.1.1.3	Oberflächenmodifikation der Polyethylenimin-Tetrasulfocyanin-Nanopartikel .....	68
4.1.2	Modifikation der Polymerkomponente .....	84
4.1.2.1	PEG-Polyethylenimin-Tetrasulfocyanin-Komplexe.....	84
4.1.2.2	Nanopartikel aus kationischer Stärke und Tetrasulfocyanin .....	89
4.1.3	Modifikation der Farbstoffkomponente .....	93
4.1.3.1	Verwendung eines Farbstoff-Carbonsäure-Derivates.....	93
4.1.3.2	Verwendung eines alternativen NIR-Farbstoffes .....	97
4.1.4	Zusammenfassung selbstaggregierende diagnostische Systeme .....	101
<b>4.2</b>	<b>Selbstaggregierende therapeutische Systeme.....</b>	<b>104</b>
4.2.1	Nanopartikel aus Vatalanib succinat und $\beta$ -Cyclodextrinphosphat .....	105
4.2.1.1	Komplexcharakterisierung: Partikelgröße, Zetapotential und Partikelgestalt .....	106
4.2.1.2	Komplexstabilität: Einfluss der Konzentration und der verwendeten Base .....	109
4.2.1.3	Einfluss simulierter intestinaler Medien auf die Komplexstabilität .....	111
4.2.1.4	Bestimmung der Beladungsrate / Verkapselungseffizienz .....	113
4.2.1.5	Oberflächenmodifikation der Vatalanib- $\beta$ -Cyclodextrinphosphat-Komplexe .....	115
4.2.1.6	Untersuchung und Charakterisierung der Komplexstruktur .....	117
4.2.1.7	Lyophilisationsversuche .....	122
4.2.2	Nanopartikel aus Vatalanib succinat und Sulfonylurether- $\beta$ -Cyclodextrin.....	123
4.2.3	Zusammenfassung selbstaggregierende therapeutische Systeme.....	125
<b>4.3</b>	<b>Feste Polymernanopartikel.....</b>	<b>127</b>
4.3.1	Herstellung von PBCA-Nanopartikeln durch anionische Polymerisation .....	128
4.3.2	Co-Verkapselung von Aminoverbindungen in PBCA-Nanopartikel .....	129
4.3.2.1	Nanopräzipitation .....	129
4.3.2.2	Verkapselung von Aminoverbindungen .....	129
4.3.2.3	PBCA-[PEI-IDCC]-Nanopartikel.....	131
4.3.3	Oberflächenmodifikation von PBCA-[PEI-IDCC]-Nanopartikeln .....	133
4.3.3.1	Modifikation der PBCA-[PEI-IDCC]-Nanopartikel mit Adenosintriphosphat .....	133
4.3.3.2	Modifikation der PBCA-[PEI-IDCC]-Nanopartikel mit Glu(10)-b-PEG(110) .....	134
4.3.4	PBCA-P(DMAEMA)-Nanopartikel .....	135
4.3.4.1	Farbstoffbeladene PBCA-P(DMAEMA)-Nanopartikel .....	136
4.3.4.2	Oberflächenmodifikationen mit Adenosintriphosphat.....	139
4.3.4.3	Oberflächenmodifikation mit Folsäure.....	142
4.3.4.4	DSC-Untersuchung .....	144
4.3.5	Zusammenfassung feste Polymernanopartikel .....	145
<b>4.4</b>	<b>Zellkulturversuche .....</b>	<b>147</b>
4.4.1	Einfluss der Partikelaufarbeitung.....	148
4.4.2	Einfluss funktionalisierter Partikeloberflächen auf die Zellaufnahme .....	149
4.4.3	Zellaufnahmeverhalten Glu(10)-b-PEG(110) modifizierter PBCA-P(DMAEMA)-Nanopartikel.....	152
4.4.4	Einfluss der Partikelkonzentration .....	157
4.4.5	Einfluss der Inkubationszeit.....	160
4.4.6	Zusammenfassung Zellkulturversuche .....	164
<b>4.5</b>	<b>In vivo Untersuchung.....</b>	<b>166</b>
4.5.1	Charakterisierung der PBCA-[P(DMAEMA)-ICG]-Nanopartikel .....	166

---

4.5.1.1	Partikelgröße und Zetapotential .....	168
4.5.1.2	Spektroskopische Untersuchung .....	169
4.5.2	Tierversuch .....	171
4.5.2.1	Versuchsablauf, Behandlungsschema und apparativer Aufbau.....	171
4.5.2.2	Versuchsdaten und Ergebnisse des in vivo Versuches.....	173
4.5.3	Bewertung der Ergebnisse .....	176
4.5.4	Zusammenfassung des Tierversuches und Ausblick .....	181
<b>5</b>	<b>ZUSAMMENFASSUNG.....</b>	<b>183</b>
<b>6</b>	<b>SUMMARY .....</b>	<b>189</b>
<b>7</b>	<b>ANHANG .....</b>	<b>193</b>
<b>7.1</b>	<b>Experimenteller Teil .....</b>	<b>193</b>
7.1.1	Herstellung / Aufarbeitung der Nanopartikel .....	193
7.1.1.1	Nanopartikel aus Polyethylenimin und Tetrasulfocyanin .....	193
7.1.1.2	Nanopartikel aus Vatalanib succinat und β-Cyclodextrin-Phosphat.....	193
7.1.1.3	PBCA-Nanopartikel mittels anionischer Polymerisation.....	193
7.1.1.4	Funktionalisierte PBCA-Nanopartikel durch Nanopräzipitation .....	194
7.1.2	Zellkultur .....	195
7.1.3	Tierversuch .....	195
<b>7.2</b>	<b>Verwendete Geräte / Prozessparameter (Methode) .....</b>	<b>197</b>
7.2.1	NIR-Fluoreszenz-Imaginggerät Schering AG .....	197
7.2.2	Hochleistungs-Flüssigkeits-Chromatographie (HPLC).....	197
7.2.3	Gel-Permeations-Chromatographie (GPC).....	198
7.2.4	Geräte / Software .....	198
<b>7.3</b>	<b>Material.....</b>	<b>200</b>
<b>7.4</b>	<b>Bildanhang.....</b>	<b>202</b>
<b>7.5</b>	<b>Abkürzungsverzeichnis.....</b>	<b>212</b>
<b>8</b>	<b>LITERATURVERZEICHNIS .....</b>	<b>215</b>
<b>9</b>	<b>ABBILDUNGSVERZEICHNIS .....</b>	<b>228</b>
<b>10</b>	<b>TABELLENVERZEICHNIS.....</b>	<b>233</b>
<b>11</b>	<b>VERÖFFENTLICHUNGEN .....</b>	<b>234</b>
<b>12</b>	<b>DANKSAGUNG .....</b>	<b>235</b>
<b>13</b>	<b>CURRICULUM VITAE .....</b>	<b>237</b>

