

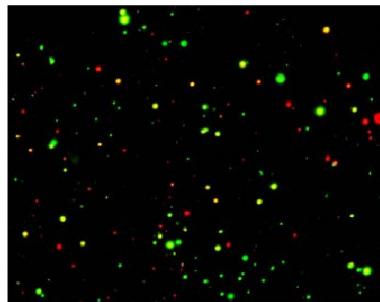


Dorothea Brandhorst (Autor)

**Entwicklung eines *in vitro* Fluoreszenzassays zur Charakterisierung der Fusion von frühen Endosomen**

Dorothea Brandhorst

**Entwicklung eines  
*in vitro* Fluoreszenzassays zur  
Charakterisierung der Fusion  
von frühen Endosomen**



Cuvillier Verlag Göttingen

<https://cuvillier.de/de/shop/publications/2603>

Copyright:

Cuvillier Verlag, Inhaberin Annette Jentzsch-Cuvillier, Nonnenstieg 8, 37075 Göttingen,  
Germany

Telefon: +49 (0)551 54724-0, E-Mail: [info@cuvillier.de](mailto:info@cuvillier.de), Website: <https://cuvillier.de>

# Inhalt

<b>1</b>	<b>Einleitung .....</b>	<b>1</b>
1.1	Endozytose .....	2
1.1.1	Phagozytose.....	3
1.1.2	Pinozytose .....	3
1.1.2.1	Makropinozytose.....	4
1.1.2.2	Clathrin-abhängige Endozytose .....	5
1.1.2.3	Caveolae-vermittelte Endozytose.....	7
1.1.2.4	Clathrin- und Caveolae-unabhängige Endozytose .....	8
1.2	Der endozytotische Weg .....	8
1.2.1	Recycling von synaptischen Vesikeln.....	8
1.2.2	Frühe Endosomen und Recycling-Endosomen .....	9
1.2.3	<i>Endosomal Carrier Vesicles (ECVs)</i> .....	11
1.2.4	Späte Endosomen .....	12
1.2.5	Lysosomen .....	13
1.3	Membranfusion .....	14
1.3.1	SNARE-Proteine als Vermittler der Membranfusion .....	14
1.3.2	Endosomenfusion .....	17
1.3.2.1	Bildung von Rab-Effektor-Domänen als Voraussetzung für die Fusion von frühen Endosomen.....	18
1.3.2.2	Weitere Funktionen von Rab5 und seinen Effektoren auf Endosomen .....	22
1.3.2.3	Kandidaten für einen funktionellen SNARE-Komplex auf frühen Endosomen ..	23
1.3.3	Die Vakuolenfusion in <i>Saccharomyces cerevisiae</i> .....	24
1.4	<i>In vitro</i> -Assays zur Messung der Endosomenfusion .....	26
1.5	Ziel dieser Arbeit.....	29
<b>2</b>	<b>Material und Methoden .....</b>	<b>30</b>
2.1	Chemikalien und besondere Geräte.....	30
2.2	Software .....	30
2.3	Biochemische Standardmethoden .....	31
2.3.1	Proteinbestimmung.....	31
2.3.2	SDS-PAGE und Immunoblot .....	31
2.4	Antikörper .....	32
2.5	Herstellung von F <sub>ab</sub> -Fragmenten .....	32
2.6	Zellkultur .....	33
2.7	Zytosolpräparation .....	33
2.8	Marker für die Fusionsassays .....	34
2.9	3D-Rekonstruktion von frühen Endosomen in PC12-Zellen .....	35
2.10	<i>Fluid phase</i> -Internalisierung der Marker in frühe Endosomen .....	35
2.11	Präparation von subzellulären Fraktionen.....	36
2.12	Biochemischer <i>in vitro</i> -Fusionsassay .....	37
2.13	Vorbereitung der Deckgläser für den Fluoreszenzassay .....	37
2.14	<i>In vitro</i> -Fluoreszenzassay .....	38
2.15	Bildbearbeitung und Auswertung des Fluoreszenzassays.....	39
2.15.1	Größenbestimmung von frühen Endosomen .....	40
2.15.2	Klassifikation von docking- und Fusionseignissen .....	41
2.16	Tetraspeck-Beads .....	41
2.17	Nycodenz-Gradienten.....	41
2.18	Adsorption der Endosomen an die Deckgläser .....	42
2.19	Inhibierungsexperimente mit NEM, BAPTA und BoNT/E .....	42

2.20	Inhibierungsexperimente mit F <sub>ab</sub> -Fragmenten und rekombinanten Proteinen .....	43
2.21	Überprüfung der Verdünnungsresistenz.....	44
2.22	Immunozytochemische Untersuchungen an isolierten frühen Endosomen .....	44
2.22.1	Bildanalyse und Bestimmung der Kolokalisationsrate .....	45
<b>3</b>	<b>Ergebnisse .....</b>	<b>46</b>
3.1	Entwicklung eines neuen <i>in vitro</i> -Fluoreszenzassays zur Messung der Fusion von frühen Endosomen aus PC12-Zellen.....	46
3.1.1	<i>In vivo</i> Markierung von frühen Endosomen in PC12-Zellen .....	47
3.1.2	Optimierung der Dichtegradientenzentrifugation zur Anreicherung der frühen Endosomen .....	47
3.1.3	Mikroskopische Bilder des Fluoreszenzassays .....	51
3.1.4	Bestimmung der Größe von frühen Endosomen und Klassifikation von Fusion und <i>docking</i> im Fluoreszenzassay .....	54
3.1.5	Adsorptionseffizienz der Endosomen an die Deckgläser.....	57
3.1.6	Kointernalisierung beider Marker und Verwendung von Tetraspeck-Beads als Referenz im Fluoreszenzassay .....	59
3.2	Charakterisierung der Fusion von frühen Endosomen .....	60
3.3	Verdünnungsresistenz der Fusionsreaktion.....	63
3.4	Identifizierung von Komponenten der Fusionsmaschinerie auf frühen Endosomen .....	64
3.4.1	NEM und die dominant negative α-SNAP-Mutante L294A inhibieren die Fusion von frühen Endosomen.....	64
3.4.2	Inhibierungsexperimente mit F <sub>ab</sub> -Fragmenten .....	67
3.4.3	Inhibierungsexperimente mit rekombinanten SNARE-Proteinen.....	68
3.5	Immunozytochemische Untersuchungen an isolierten frühen Endosomen .....	73
<b>4</b>	<b>Diskussion .....</b>	<b>76</b>
4.1	Etablierung und Charakterisierung eines neuen <i>in vitro</i> -Fluoreszenzassays zur Messung der Fusion von frühen Endosomen aus PC12-Zellen .....	76
4.1.1	Fluoreszenzmarkierung der Endosomen und Auswertung der Signale.....	77
4.1.2	Heterogenität der Signalstärke .....	79
4.1.3	Fusionseffizienz im Fluoreszenzassay .....	81
4.2	Detektion von Fusion und <i>docking</i> im Fluoreszenzassay .....	82
4.3	Regulation der Fusion früher Endosomen durch SNARE-Proteine.....	84
4.3.1	Kandidaten für einen funktionellen SNARE-Komplex auf frühen Endosomen ..	85
<b>5</b>	<b>Literatur .....</b>	<b>94</b>
<b>6</b>	<b>Anhang .....</b>	<b>112</b>
6.1	Untersuchung der Signifikanz von beobachteten Abständen.....	112
6.2	Visual basic Macros für die Fluoreszenzassay-Analyse mit Excel.....	114
6.3	Berechnung der Korrelationskoeffizienten zur Untersuchung der Kolokalisation der Signale der immunozytochemischen Untersuchungen an isolierten frühen Endosomen .....	118