

**Untersuchung des RNA-Editings in Pflanzenorganellen:
Entwicklung eines Verfahrens zur Identifizierung
von *cis*-Elementen am Beispiel der *atp9*-RNA
in *in vitro*- und *in organello*-Systemen**

Dissertation zur Erlangung des Doktorgrades

vorgelegt am Fachbereich Biologie, Chemie, Pharmazie

der Freien Universität Berlin

von Helma Heisler

Berlin 2003

1. Gutachter: Prof. Dr. Thomas Schmülling
2. Gutachter: Priv.-Doz. Dr. Wolfgang Schuster

Tag der Disputation: 11.02.2003

Die vorliegende Arbeit wurde von der Deutschen Forschungsgemeinschaft und der
Stiftung Stipendien-Fonds des Verbandes der Chemischen Industrie gefördert.

INHALTSVERZEICHNIS

ABKÜRZUNGSVERZEICHNIS.....	IV
1 EINLEITUNG.....	1
1.1 Uridin-Insertion und Deletion bei Trypanosomen	2
1.2 Guanosin-Insertion bei Paramyxoviren	3
1.3 Nucleotid-Insertion bei <i>Physarum polycephalum</i>	4
1.4 Adenosin-Desaminierung bei der mRNA des Säugetier-Glutamatrezeptors.....	4
1.5 Cytidin-Desaminierung bei der Apolipoprotein B-mRNA von Säugern	6
1.6 RNA-Editing in Pflanzen.....	8
1.6.1 Funktion des RNA-Editings in Pflanzen.....	9
1.6.2 Zeitpunkt des RNA-Editings innerhalb der Genexpression	10
1.6.3 Mechanismus der Editingreaktion	11
1.6.4 Erkennung der Editingstelle.....	12
1.6.4.1 Erkennung von <i>cis</i> -Elementen der RNA durch <i>trans</i> -Faktoren	14
1.6.5 Evolutionäre Aspekte des RNA-Editings.....	19
1.7 Bisherige RNA-Editing-Detektionssysteme.....	20
1.8 Ziel der Arbeit	22
2 MATERIAL.....	24
2.1 Materialien und Chemikalien.....	24
2.2 Pufferlösungen und Bakterienmedien	26
2.3 Enzyme und Kits	26
2.4 Versuchspflanzen und Organismen	28
2.5 Vektoren und DNA-Längenstandards	28
2.6 Geräte.....	29
3 METHODEN	30
3.1 Isolierung von Gesamt-RNA aus Erbse.....	30
3.2 Isolierung von Gesamt-DNA aus Erbse	30
3.3 <i>In vitro</i> -Transkription	30
3.4 Reverse Transkription	31
3.5 Polymerasekettenreaktion (PCR).....	31
3.6 Restriktionsverdau.....	31

3.7	Dephosphorylierung von DNA-Fragmenten.....	32
3.8	Gelelektrophoretische Auftrennung von Nucleinsäuren.....	32
3.9	Elution von DNA-Fragmenten aus Agarosegelen.....	32
3.10	Ligation von DNA-Fragmenten.....	32
3.10.1	Ligation von PCR-Produkten über die TA-Überhang-Methode.....	33
3.11	Transformation von Bakterien.....	33
3.11.1	Herstellung kompetenter Zellen.....	33
3.12	Plasmidisolierung.....	34
3.13	DNA-Sequenzierung.....	34
3.14	Radioaktive Markierung von Oligonucleotiden.....	35
3.15	Detektion radioaktiv markierter Nucleinsäuren.....	35
3.16	Insertionsmutagenese.....	36
3.16.1	Herstellung der Transprimer-Insertionsmutanten.....	36
3.17	Mitochondrienpräparation aus Kartoffel und Erbse.....	37
3.17.1	DNA-Präparation aus isolierten Mitochondrien.....	38
3.17.2	RNA-Präparation aus isolierten Mitochondrien.....	38
3.18	Präparation von Erbsenchloroplasten.....	38
3.19	Das <i>in vitro</i> -RNA-Editingsystem.....	39
3.19.1	Herstellung editingaktiver Mitochondrienlysate.....	39
3.19.2	Herstellung editingaktiver Chloroplastenlysate.....	39
3.19.3	Inkubation von RNA-Template und Lysat.....	40
3.19.3.1	Kompetitionsanalyse mit Oligonucleotiden.....	40
3.20	Das <i>in organello</i> -RNA-Editingsystem.....	40
3.21	Die „Gap“-Ligation als RNA-Editing-Detektionssystem.....	41
3.21.1	Durchführung der „Gap“-Ligation.....	42
3.22	Die Primer-Ligation als RNA-Editing-Detektionssystem.....	43
3.22.1	Durchführung der Primer-Ligation.....	44
4	ERGEBNISSE.....	45
4.1	Die „Gap“-Ligation als RNA-Editing-Detektionssystem.....	45
4.1.1	Die Entwicklung der Primer-Ligation.....	49
4.1.2	Optimierung der Primer-Ligation für die <i>atp9</i> -Sequenz.....	51
4.1.2.1	Optimierung der Primer-Ligation für die <i>atp9</i> -Sequenz aus Kartoffel... 51	51

4.1.2.2	Optimierung der Primer-Ligation für die <i>atp9</i> -Sequenz aus Erbse.....	53
4.1.3	Sensitivität der Primer-Ligation.....	54
4.2	Das <i>in vitro</i> -RNA-Editingsystem.....	55
4.2.1	Mitochondriales <i>in vitro</i> -RNA-Editingsystem der Kartoffel.....	57
4.2.2	Mitochondriales <i>in vitro</i> -RNA-Editingsystem der Erbse	59
4.2.3	RNA-Editing im heterologen <i>in vitro</i> -System	60
4.2.3.1	Vergleich des <i>atp9</i> -Gens aus Kartoffel und Erbse.....	61
4.3	Identifizierung funktioneller Bereiche der <i>atp9</i> -RNA	63
4.3.1	Kompetitionsanalyse zur Identifizierung von <i>cis</i> -Elementen.....	63
4.3.2	Mutagenese des <i>atp9</i> -Templates aus Erbse.....	67
4.4	Chloroplasten- <i>in vitro</i> -RNA-Editingsystem der Erbse	71
4.5	RNA-Editing in organellenheterologen Ansätzen.....	74
4.6	Das <i>in organello</i> -RNA-Editingsystem	76
5	DISKUSSION.....	80
5.1	Entwicklung der Primer-Ligation als RNA-Editing-Detektionssystem	80
5.2	Etablierung mitochondrialer <i>in vitro</i> -Systeme aus Kartoffel und Erbse.....	82
5.3	Vergleich der <i>in vitro</i> -RNA-Editingsysteme aus Kartoffel und Erbse.....	83
5.4	Erbse und Kartoffel – gemeinsame Editingfaktoren für die <i>atp9</i> -RNA.....	84
5.5	Identifizierung eines essentiellen <i>cis</i> -Elementes für das <i>atp9</i> -RNA-Editing	85
5.6	Die Relevanz des Abstands zwischen <i>cis</i> -Element und Editingstelle	89
5.7	Modell zur Auswahl eines Cytidins für das RNA-Editing	91
5.8	Organellenheterologes RNA-Editing	92
5.9	Ausblick.....	94
6	ZUSAMMENFASSUNG.....	95
7	SUMMARY.....	96
8	LITERATUR	97
9	ANHANG	108
9.1	Primer für die (RT-)PCR.....	108
9.2	Sequenzierprimer	108
9.3	Primer für die Primer-Ligation	109
	PUBLIKATIONEN.....	110
	LEBENS LAUF.....	111
	DANKSAGUNG.....	113

ABKÜRZUNGSVERZEICHNIS

% (w/v)	Prozentgehalt Masse am Gesamtvolumen (g/ 100ml)
%	Prozentgehalt Volumen am Gesamtvolumen (ml/ 100ml)
A	Adenosin
Ac	Acetat
ACF	engl.: APOBEC-1 complementation factor
ADAR	engl.: adenosine deaminase that act on RNA
AMPA	α -Amino-3-hydroxyl-5-methyl-isoaxol-4-propionat
ApoB	Apolipoprotein B
APOBEC-1	engl.: <i>apoB</i> mRNA editing enzyme catalytic polypeptide 1
ATP	Adenosin-5'-Triphosphat
A-zu-I	Adenosin zu Inosin
bp	Basenpaare
BSA	Rinderserumalbumin
C	Cytidin
cDNA	„complementary“ DNA
CTP	Cytidin-5'-Triphosphat
C-zu-U	Cytidin zu Uridin
dATP	Desoxyadenosin-5'-Triphosphat
dCTP	Desoxycytidin-5'-Triphosphat
dGTP	Desoxyguanosin-5'-Triphosphat
DEPC	Diethylpyrocarbonat
DNA	Desoxyribonucleinsäure
dNTP	Desoxyribonucleosid-5'-Triphosphate (dATP, dCTP, dGTP, dTTP)
dsRBM	dsRNA-Bindungsmotiv
dsRNA	doppelsträngige RNA
DTT	Dithiothreitol
dTTP	Desoxythymidin-5'-Triphosphat
engl.	aus dem Englischen
G	Glycin
GluR	Glutamatrezeptor
gRNA	„Guide“-RNA
GTP	Guanosin-5'-Triphosphat

HEPES	N-[2-Hydroxymethyl]-piperazin-N'-[2-ethansulfonsäure]
LDL	engl.: low-density lipoprotein
MES	2-[N-Morpholino]-ethansulfonsäure
MOPS	3-[N-Morpholino]-propansulfonsäure
mRNA	„Messenger“-RNA
nt	Nucleotide
NTP	Ribonucleosid-5'-Triphosphate (ATP, CTP, GTP, TTP)
PAA	Polyacrylamid
PCR	Polymerasekettenreaktion
PEG	Polyethylenglycol
PIPES	Piperazin-1,4-bis-[2-ethansulfonsäure]
PMSF	Phenylmethylsulfonylfluorid
PVP	Polyvinylpyrrolidon
Q/R	Austausch von Glutamin gegen Arginin
R/G	Austausch von Arginin gegen Glycin
RNA	Ribonucleinsäure
rRNA	ribosomale RNA
RT-PCR	Reverse Transkriptions-PCR
S100	Überstand der Zentrifugation bei 100.000g
S60	Überstand der Zentrifugation bei 60.000g
T	Thymidin
TEMED	N,N,N',N'-Tetramethylethylendiamin
Tris	2-Amino-2-hydroxymethyl-1,3-propandiol
tRNA	Transfer-RNA
T-zu-C	Thymidin zu Cytidin
U	Uridin
UTP	Uridin-5'-Triphosphat
U-zu-C	Uridin zu Cytidin
VLDL	engl.: very low-density lipoprotein