NI - 4.		
Natu	rwisse	nschaft

Ingo Schmidt

Anaerobe Ammoniakoxidation von Nitrosomonas eutropha

Doktorarbeit / Dissertation



Bibliografische Information der Deutschen Nationalbibliothek:

Bibliografische Information der Deutschen Nationalbibliothek: Die Deutsche Bibliothek verzeichnet diese Publikation in der Deutschen Nationalbibliografie; detaillierte bibliografische Daten sind im Internet über http://dnb.d-nb.de/ abrufbar.

Dieses Werk sowie alle darin enthaltenen einzelnen Beiträge und Abbildungen sind urheberrechtlich geschützt. Jede Verwertung, die nicht ausdrücklich vom Urheberrechtsschutz zugelassen ist, bedarf der vorherigen Zustimmung des Verlages. Das gilt insbesondere für Vervielfältigungen, Bearbeitungen, Übersetzungen, Mikroverfilmungen, Auswertungen durch Datenbanken und für die Einspeicherung und Verarbeitung in elektronische Systeme. Alle Rechte, auch die des auszugsweisen Nachdrucks, der fotomechanischen Wiedergabe (einschließlich Mikrokopie) sowie der Auswertung durch Datenbanken oder ähnliche Einrichtungen, vorbehalten.

Copyright © 1997 Diplomica Verlag GmbH ISBN: 9783832412340

http://www.diplom.de/e-book/217150/anaerobe-ammoniakoxidation-von-nitroso-monas-eutropha

Ingo Schmidt

Anaerobe Ammoniakoxidation von Nitrosomonas eutropha

Ingo Schmidt

Anaerobe Ammoniakoxidation von Nitrosomonas eutropha

Dissertation an der Universität Hamburg Mai 1997 Abgabe



Diplomarbeiten Agentur
Dipl. Kfm. Dipl. Hdl. Björn Bedey
Dipl. Wi.-Ing. Martin Haschke
und Guido Meyer GbR
Hermannstal 119 k
22119 Hamburg
agentur@diplom.de
www.diplom.de

Schmidt, Ingo: Anaerobe Ammoniakoxidation von Nitrosomonas eutropha/Ingo Schmidt -

Hamburg: Diplomarbeiten Agentur, 1999

Zugl.: Hamburg, Universität, Dissertation, 1997

Dieses Werk ist urheberrechtlich geschützt. Die dadurch begründeten Rechte, insbesondere die der Übersetzung, des Nachrucks, des Vortrags, der Entnahme von Abbildungen und Tabellen, der Funksendung, der Mikroverfilmung oder der Vervielfältigung auf anderen Wegen und der Speicherung in Datenverarbeitungsanlagen, bleiben, auch bei nur auszugsweiser Verwertung, vorbehalten. Eine Vervielfältigung dieses Werkes oder von Teilen dieses Werkes ist auch im Einzelfall nur in den Grenzen der gesetzlichen Bestimmungen des Urheberrechtsgesetzes der Bundesrepublik Deutschland in der jeweils geltenden Fassung zulässig. Sie ist grundsätzlich vergütungspflichtig. Zuwiderhandlungen unterliegen den Strafbestimmungen des Urheberrechtes.

Die Wiedergabe von Gebrauchsnamen, Handelsnamen, Warenbezeichnungen usw. in diesem Werk berechtigt auch ohne besondere Kennzeichnung nicht zu der Annahme, daß solche Namen im Sinne der Warenzeichen- und Markenschutz-Gesetzgebung als frei zu betrachten wären und daher von jedermann benutzt werden dürften.

Die Informationen in diesem Werk wurden mit Sorgfalt erarbeitet. Dennoch können Fehler nicht vollständig ausgeschlossen werden, und die Diplomarbeiten Agentur, die Autoren oder Übersetzer übernehmen keine juristische Verantwortung oder irgendeine Haftung für evtl. verbliebene fehlerhafte Angaben und deren Folgen.

Dipl. Kfm. Dipl. Hdl. Björn Bedey, Dipl. Wi. Ing. Martin Haschke & Guido Meyer GbR Diplomarbeiten Agentur, http://www.diplom.de, Hamburg Printed in Germany



Wissensquellen gewinnbringend nutzen

Qualität, Praxisrelevanz und Aktualität zeichnen unsere Studien aus. Wir bieten Ihnen im Auftrag unserer Autorinnen und Autoren Wirtschaftsstudien und wissenschaftliche Abschlussarbeiten – Dissertationen, Diplomarbeiten, Magisterarbeiten, Staatsexamensarbeiten und Studienarbeiten zum Kauf. Sie wurden an deutschen Universitäten, Fachhochschulen, Akademien oder vergleichbaren Institutionen der Europäischen Union geschrieben. Der Notendurchschnitt liegt bei 1,5.

Wettbewerbsvorteile verschaffen – Vergleichen Sie den Preis unserer Studien mit den Honoraren externer Berater. Um dieses Wissen selbst zusammenzutragen, müssten Sie viel Zeit und Geld aufbringen.

http://www.diplom.de bietet Ihnen unser vollständiges Lieferprogramm mit mehreren tausend Studien im Internet. Neben dem Online-Katalog und der Online-Suchmaschine für Ihre Recherche steht Ihnen auch eine Online-Bestellfunktion zur Verfügung. Inhaltliche Zusammenfassungen und Inhaltsverzeichnisse zu jeder Studie sind im Internet einsehbar.

Individueller Service – Gerne senden wir Ihnen auch unseren Papierkatalog zu. Bitte fordern Sie Ihr individuelles Exemplar bei uns an. Für Fragen, Anregungen und individuelle Anfragen stehen wir Ihnen gerne zur Verfügung. Wir freuen uns auf eine gute Zusammenarbeit

Ihr Team der Diplomarbeiten Agentur

Dipl. Kfm. Dipl. Hdl. Björn Bedey – Dipl. WiIng. Martin Haschke —— und Guido Meyer GbR ————
Hermannstal 119 k —————————————————————————————————
Fon: 040 / 655 99 20 ———— Fax: 040 / 655 99 222 ————
agentur@diplom.dewww.diplom.de

Inhaltsverzeichnis

Abkürzungsverzeichnis

1	Zusa	ımmenf	assung	1
2	Einle	eitung		3
	2.1	Problen	nstellung und Ziel der Arbeit	3
	2.2	Mikrob	iologische Grundlagen	4
	2.3	Stickox	ide: Mikrobiologische und physikalisch-chemische Grundlagen	13
3	Mat	erial un	d Methoden	16
			enstämme	
	3.2	Nährme	edien	
		3.2.1	Medium I: Mineralisches Nährmedium für Ammoniakoxidanten.	
		3.2.2	Medium II: Nährmedium für Ammoniakoxidanten	
		3.2.3	Medium III: Nährmedium für heterotrophe Organismen	
		3.2.4	Medium IV: Nährmedium für denitrifizierende Ammoniakoxidan	
		3.2.5	Puffer für zellfreie Extrakte von Ammoniakoxidanten	20
	3.3	Kulturfi	ührung	21
	3.4	Reinhei	tskontrolle	22
	3.5	Ernten	der Bakterienzellen	23
	3.6	Aktivitä	itstest für Ammoniakoxidanten	23
	3.7	Analytis	sche Nachweismethoden	24
		3.7.1	Bestimmung der Zellzahlen	24
		3.7.2	Bestimmung von Ammonium	24
		3.7.3	Bestimmung von Nitrit und Nitrat	25
		3.7.4	Bestimmung von Hydroxylamin.	26
		3.7.5	Bestimmung von Stickoxiden in Gasen	26
		3.7.6	Bestimmung von Sauerstoff, Stickstoff, Distickstoffoxid und	
			Kohlendioxid in Gasen	27
		377	Restimmung von Squerstoff in Flüssigkeiten	29

Inhaltsverzeichnis

	3.7.8	Bestimmung von ATP und NADH	30
	3.7.9	Bestimmung von Protein.	32
	3.7.10	Bestimmung von Poly-β-hydroxybuttersäure	. 33
	3.7.11	Bestimmung von Glycerin.	34
	3.7.12	Herstellung zellfreier Extrakte von Nitrosomonas eutropha	. 35
	3.8 Aufnahr	ne von Differenzspektren	. 36
	3.9 Transmi	ssions-Elektronenmikroskopie	. 37
	3.10 Aufbau	der Laborversuchsanlage	38
	3.11 Berech	nungen für die Ergebnisdarstellung.	. 41
	3.11.1	Berechnung der spezifischen Aktivität	41
	3.11.2	Berechnung des spezifischen Nutzeffekts	. 42
	3.11.3	Berechnung der prozentualen Inhibition der Ammoniakoxidation	. 42
	3.11.4	Berechnung des Zellertrages	. 43
	3.11.5	Berechnung der Frachten der Gaskomponenten im Roh- und Abgas	43
	3.11.6	Berechnung des Stickstoffverlustes	44
	3.11.7	Berechnung der Löslichkeit von Gasen in Wasser	. 44
1	Frachnicse		45
7	•	e Ammoniakoxidation und Denitrifikation von Nitrosomonas	• 40
		a	45
	4.1.1		
	4.1.2		
		der NO ₂ - und O ₂ -Konzentrationen auf die anaerobe bzw. aerobe	
		iakoxidation von Nitrosomonas eutropha	50
	4.2.1	Einfluß der NO ₂ - und O ₂ -Konzentrationen auf den N-Verlust,	
		den Nutzeffekt und die Glycerinexkretion sowie auf die	
		NADH-, ATP- und PHB-Konzentration	52
	4.3 Anaerol	oes Zellwachstum von Nitrosomonas eutropha	54
	4.4 Einfluß	unterschiedlicher NO _x - und DMPS-Konzentrationen auf die	
		iakoxidation und den N-Verlust von Nitrosomonas eutropha	56
	4.4.1	Einfluß von NO und NO ₂	56
	4.4.2	Einfluß von NO und DMPS	57
		4.4.2.1 Anoxische Bedingungen	58
		4.4.2.2 Oxische Bedingungen	59
	4.5 Einfluß	der Anzuchtsbedingungen auf die anaerobe Ammoniakoxidation	
	von Niti	rosomonas eutropha	61

Inhaltsverzeichnis

	Veröffentlichung	
6	Bibliographie	.102
5	Diskussion	89
	4.16 Einfluß von Sauerstoff auf die Ammoniakoxidation in zellfreien Extrakten.	87
	4.15.2 Effekt des pH-Wertes auf den K _m -Wert	
	4.15.1 K _m -Wert	
	zellfreien Extrakten	
	4.15 Bestimmung des K _m -Wertes der anaeroben Ammoniakoxidation in	
	Oxidationsmittel	84
	4.14 Anaerobe Ammoniakoxidation in zellfreien Extrakten mit N ₂ O ₄ als	
	4.13.2 Hemmung der AMO	
	4.13.1 Hemmung der HAO	
	zellfreien Extrakten von Nitrosomonas eutropha	81
	4.13 Einsatz spezifischer Hemmstoffe gegen die HAO und die AMO in	80
	Membranfraktionen	80
	4.12.1 Anaerobe Ammoniakoxidation in vorgereinigten Enzym- und	//
	eutropha	77
	Nitrosomonas eutropha 4.12 Anaerobe Ammoniakoxidation in zellfreien Fraktionen von Nitrosomonas	/4
		74
	4.10 Elektronenmikroskopische Untersuchungen von <i>Nitrosomonas eutropha</i>	71
	4.9 Untersuchung von Differenzspektren von Nitrosomonas eutropha	
	als Elektronendonator	
	4.8 Anaerobe Denitrifikation von Nitrosomonas eutropha mit Wasserstoff	
	Nitrosolobus multiformis	65
	4.7 Anaerobe Ammoniakoxidation von Nitrosomonas europaea und	
	oxidation von Nitrosomonas eutropha	64
	4.6 Einfluß wechselnder Sauerstoffkonzentrationen auf die Ammoniak-	

Abkürzungsverzeichnis

a spezifische Aktivität

Abb. Abbildung auffüllen auf

ADH Alkoholdehydrogenase ADP Adenosindiphosphat

AMO Ammonium-Monooxygenase
AMP Adenosinmonophosphat
aqua dest. destilliertes Wasser

ATCC American Type Culture Collection

ATP Adenosintriphosphat
BSA Bovine Serum Albumin

c Konzentration °C Grad Celsius

C_{fl} Löslichkeit von Gasen in Wasser cGMP zyklisches Guanosinmonophosphat

cm Zentimeter

C_{red} Mole des in den Zellen gebundenen Kohlenstoffs

d Tag

DSM Deutsche Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen

 ΔG^{0} Reaktionsenthalpie

F Fracht
fmol Femtomol
g Gramm
G Gasstrom

Gl. Reaktionsgleichung
GTP Guanosintriphosphat

• g Vielfaches der Erdbeschleunigung

h Stunde

HAO Hydroxylamin-Oxidoreduktase

hv Energie eines Photons für eine elektromagnetische Welle der

Frequenz v; h = Plancksches Wirkungsquantum

I Inhibition

ICM intracytoplasmatische Membranen

kb Kilobasen kbar Kilobar

K_c für die Reduktion von 1 mol CO₂ zur Zellsubstanz [CH₂O]

erforderlicher Energiebetrag

kJ Kilojoule

K_m Michaelis-Konstante [μM]

K_N bei der Oxidation von 1 mol Ammoniak freigesetzter

Energiebetrag

kPa Kilopascal kV Kilovolt l Liter

M molar (= mol \cdot l⁻¹)

mbar Millibar ml Milliliter

mM millimolar (= mmol • l^{-1})

mmol Millimol mol Mol

MTT Thiazolylblau

(3-(4,5-Dimethyl-2-thiazolyl)-2,5-diphenyl-2H-tetrazoliumbromid)

 $\begin{array}{ccc} mV & Millivolt \\ \mu A & Mikroampere \\ \mu g & Mikrogramm \\ \mu l & Mikroliter \\ \mu m & Mikrometer \end{array}$

 μM mikromolar (= $\mu mol \cdot l^{-1}$)

μmol Mikromol N Normalität

NAD oxidiertes Nikotinamid-Adenin-Dinukleotid NADH reduziertes Nikotinamid-Adenin-Dinukleotid

ng Nanogramm
nm Nanometer
nmol Nanomol
N.N. nomen nescio

N_{ox} Mole des oxidierten Stickstoffs

N-Verlust Stickstoffverlust
P Proteinmasse
p.a. pro analysis
Pa Pascal

pH negativ dekadischer Logarithmus der H₃O⁺-Ionenkonzentration

PHB Poly-β-hydroxybuttersäure

pK_s negativ dekadischer Logarithmus der Dissoziationskonstante K_s

(Säure)

ppb parts per billion
PP_i Diphosphat
ppm parts per million
Pr Proteinzunahme
S Substratverbrauch

 S_0 Ammoniumkonzentration in der Probe am Beginn des Versuches S_1 Ammoniumkonzentration in der Probe am Ende des Versuches $S_{r,0}$ Ammoniumkonzentration in der Referenzprobe am Beginn des

Versuches

S_{r.1} Ammoniumkonzentration in der Referenzprobe am Ende des

Versuches

t Zeit

Abkürzungen

Tris

Tris(hydroxymethyl)-aminomethan Umdrehungen pro Minute Ultraviolett (-es Licht)

Upm ÚV

v/v

Volumen pro Volumen

VwV

Verwaltungsvorschrift

w/w

Masse pro Masse

1 Zusammenfassung

Im Rahmen dieser Arbeit wurde erstmals ein neuer Stoffwechseltyp – die anaerobe Ammoniakoxidation – bei chemolithoautotrophen Ammoniakoxidanten nachgewiesen. Weiterhin wurde eine Methode für die Untersuchung des Ammoniak oxidierenden Systems in zellfreien Extrakten entwickelt.

Unter anoxischen Bedingungen oxidierten Zellen von *Nitrosomonas eutropha*, *Nitrosomonas europaea* und *Nitrosolobus multiformis* Ammoniak mit Stickstoffdioxid bzw. Distickstofftetroxid (NO₂/N₂O₄) als Oxidationsmittel über das Zwischenprodukt Hydroxylamin zu Nitrit. Als weiteres Produkt konnte Stickstoffmonoxid (NO) nachgewiesen werden. Bis zu 50 % des entstandenen Nitrits wurden zu molekularem Stickstoff denitrifiziert. Als Zwischenprodukt der Denitrifikation traten geringe Mengen von N₂O auf.

Bei *Nitrosomonas eutropha* war die anaerobe Ammoniakoxidation mit einer ATP- und NADH-Produktion sowie mit einem Zellwachstum verbunden. Der Nutzeffekt betrug ca. 14 %. Der PHB-Gehalt der Zellen stieg um maximal 20 mg • g Protein⁻¹ an, und bis zu 3 % des fixierten Kohlendioxids wurden als Glycerin in das Medium exkretiert.

Die höchsten spezifischen anaeroben Ammoniakoxidationsaktivitäten wurden bei *Nitrosomonas eutropha* mit 129,4 μmol • g Protein⁻¹ • h⁻¹ in einer Helium-Atmosphäre mit 25 ppm NO₂ ermittelt. Die Ammoniakoxidationsrate lag um den Faktor 10 niedriger als unter oxischen Bedingungen. Die Zugabe von Stickstoffmonoxid wirkte sich stark hemmend auf die anaerobe Ammoniakoxidationsaktivität aus. Diese inhibitorische Wirkung konnte durch die Zugabe von 2,3-Dimercapto-1-Propansulfonat (DMPS), einer NO komplexierenden Verbindung, deutlich vermindert werden.

Unter oxischen Bedingungen führte NO nur zu einer geringen Hemmung der Ammoniakoxidationsaktivität. Allerdings wurde in Gegenwart von Sauerstoff die Ammoniakoxidation durch DMPS zeitweise vollständig gehemmt. Durch die Zugabe von NO oder NO₂ konnte die Zeitdauer dieser Inhibition erheblich verkürzt werden.

Auf die aerobe und anaerobe Ammoniakoxidation von *Nitrosomonas eutropha* hatte NO₂ weiterhin folgende Effekte:

- ♦ In einer NO₂-haltigen oxischen Atmosphäre angezogene Zellen wiesen in den ersten 30 Stunden eine signifikant höhere anaerobe Ammoniakoxidationsaktivität auf als Zellen, die in einer NO₂-freien Atmosphäre angezogen worden waren.
- ♦ Ein fünfmaliger Wechsel zwischen anoxischen und oxischen Bedingungen innerhalb von fünf Tagen führte zu einer starken Abnahme der Ammoniakoxidationsaktivität.

Demgegenüber blieben die Ammoniakoxidationsaktivitäten in Gegenwart von 25 ppm NO₂ über diesen Zeitraum nahezu unverändert.

♦ Neben Ammoniak konnte unter anoxischen Bedingungen auch Wasserstoff als alleiniger Elektronendonator und Nitrit als Elektronenakzeptor genutzt werden. Bei der Umstellung auf einen Ammoniak oxidierenden Stoffwechsel war die Überlebensrate der Organismen deutlich größer, wenn die Gasatmosphäre während der Umstellung mit NO₂ angereichert worden war.

Erstmals konnte nach Saccharose-Dichtegradientenzentrifugation in zellfreien Fraktionen von *Nitrosomonas eutropha* eine anaerobe Ammoniakoxidationsaktivität nachgewiesen werden. Während der Ammoniakoxidation wurde ein NO₂-Verbrauch bei gleichzeitiger NO-Produktion beobachtet. Durch spezifische Hemmung der Hydroxylaminoxidation mit Hydrazin konnte gezeigt werden, daß der NO₂-Verbrauch und die NO-Produktion direkt an die Oxidation von Ammoniak zu Hydroxylamin gekoppelt waren.

Es wurde ein stöchiometrisches Verhältnis von 1:1 zwischen der Ammoniakoxidationsrate und der Hydroxylaminproduktionsrate sowie zwischen der NO₂-Verbrauchsrate und der NO-Produktionsrate ermittelt. Das Verhältnis zwischen der Ammoniakoxidationsrate und der NO₂-Verbrauchsrate bzw. der NO-Produktionsrate betrug 1:2.

In zellfreien Extrakten konnte auch nach der Absenkung der Temperatur von $25\,^{\circ}$ C auf $4\,^{\circ}$ C eine anaerobe Ammoniakoxidation nachgewiesen werden. Da bei dieser Temperatur Stickstoffdioxid nahezu vollständig als Dimer (N_2O_4) vorliegt, ist zu vermuten, daß N_2O_4 und nicht NO_2 das eigentliche Oxidationsmittel bei der anaeroben Ammoniakoxidation ist.

Der K_m-Wert des Ammoniak oxidierenden Systems in zellfreien Extrakten von *Nitrosomonas eutropha* lag für pH-Werte zwischen 6,75 und 8,25 bei ca. 20 µM Ammoniak. Demgegenüber war der K_m-Wert hinsichtlich des Substrates Ammonium sehr stark vom pH-Wert abhängig. Die Ergebnisse bestätigen den in der Literatur beschriebenen Befund, daß Ammonium in seiner nicht protonierten Form (Ammoniak) als Substrat für die Ammoniakoxidation genutzt wird.

Sauerstoff wirkte sich stark hemmend auf die Ammoniakoxidationsaktivität zellfreier Systeme aus. Unter dem Einfluß von NO₂ konnte allerdings auch unter oxischen Bedingungen eine geringe Ammoniakoxidation nachgewiesen werden.