

## Metabolic Engineering von *Corynebacterium glutamicum* für die Produktion einer Dicarbonsäure

Andreas Otten

Forschungszentrum Jülich GmbH  
Institute of Bio- and Geosciences (IBG)  
Biotechnology (IBG-1)

# **Metabolic Engineering von *Corynebacterium glutamicum* für die Produktion einer Dicarbonsäure**

Andreas Otten

Schriften des Forschungszentrums Jülich  
Reihe Gesundheit / Health

Band / Volume 64

---

ISSN 1866-1785

ISBN 978-3-89336-860-0

## Inhaltsverzeichnis

I	<b>Summary</b>	1
II	<b>Zusammenfassung</b>	2
III	<b>Einleitung</b>	4
1	Petrochemie und die Zukunft von Bioraffinerien	4
2	Itaconsäure	5
2.1	Chemische Synthese	7
2.2	Biotechnologische Herstellung	8
2.3	Biosyntheseweg	9
3	<i>cis</i> -Aconitat-Decarboxylase (CAD)	11
4	<i>Corynebacterium glutamicum</i> als Itaconat-Produzent	12
5	Ziele der Arbeit	13
IV	<b>Material und Methoden</b>	14
1	Puffer und Stammlösungen	14
2	Nährmedien	14
3	Oligonukleotide	15
4	Plasmide	18
5	Organismen	20
6	Stammhaltung von Bakterien	21
7	Kultivierung von Bakterienstämmen	22
7.1	Kultivierung von <i>E. coli</i>	22
7.2	Expressionskulturen	22
7.3	Kultivierung von <i>C. glutamicum</i>	22
8	Bestimmung von Wachstums- und Stoffwechselparametern	23
8.1	Bestimmung des Wachstums von Bakterien-Kulturen	23
8.2	Bestimmung des pH-Wertes	23
8.3	Bestimmung organischer Säuren und von Glucose im Kultivierungsüberstand mittels HPLC	24

## Inhaltsverzeichnis

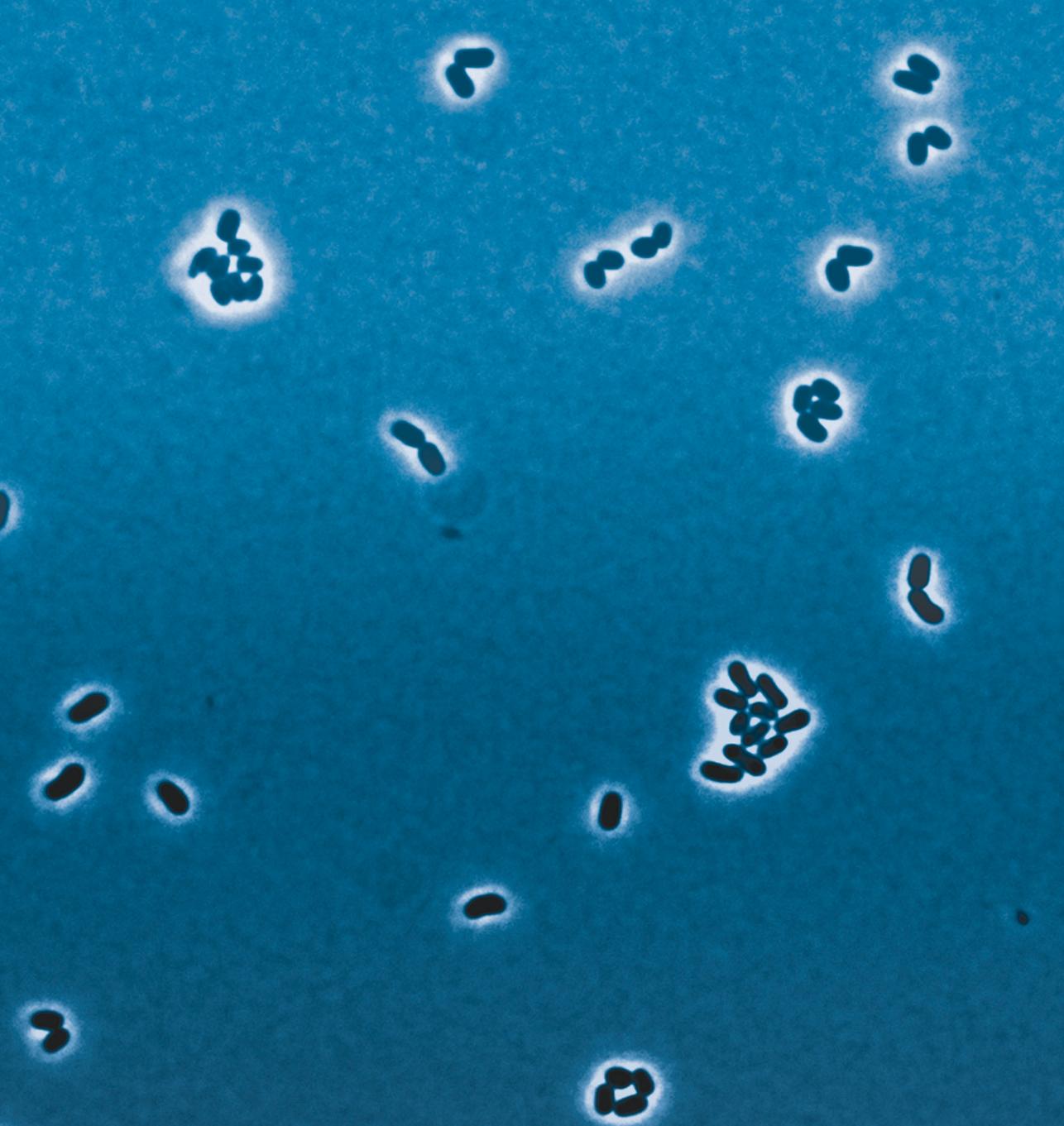
8.4 Qualitative und quantitative Itaconat-Bestimmung.....	24
8.5 Bestimmung intrazellulärer Metabolite mittels HPLC .....	25
8.6 Bestimmung organischer Säuren mittels GC-TOF-MS .....	26
9 Molekularbiologische Methoden .....	27
9.1 Herstellung und Transformation elektrokompetenter <i>C. glutamicum</i> -Zellen .....	27
9.2 Herstellung und Transformation kompetenter <i>E. coli</i> -Zellen .....	27
9.3 Integration von Genen und Einführung chromosomaler Mutationen mit Hilfe des pK19mobsacB-Systems .....	28
10 DNA-Techniken.....	30
10.1 Isolierung von Plasmid-DNA aus <i>E. coli</i> .....	30
10.2 Isolierung von genomischer DNA aus <i>C. glutamicum</i> .....	30
10.3 Isolierung von DNA-Fragmenten aus Agarosegelen .....	30
10.4 PCR-Purification-Kit.....	30
10.5 Bestimmung von Nukleinsäurekonzentrationen .....	31
10.6 DNA-Agarose-Gelelektrophorese .....	31
10.7 Polymerase-Kettenreaktion (PCR) .....	31
10.8 Kolonie-PCR.....	32
10.9 DNA-Sequenzanalyse .....	32
10.10 Restriktionsverdau .....	33
10.11 Ligation .....	33
10.12 Site-directed Mutagenese .....	33
10.13 Konstruktion von Plasmiden .....	33
11 Proteinbiochemische Methoden.....	35
11.1 Zellaufschluss mittels French-Press-Zelle .....	35
11.2 Zellaufschluss mittels Silamat .....	36
11.3 Proteinbestimmung nach Bradford .....	36
11.4 SDS-Polyacrylamid-Gelelektrophorese .....	36
11.5 Ni-NTA-Affinitätschromatographie.....	37
11.6 Pufferaustausch durch Gelfiltration mit Hilfe von PD-10-Säulen .....	37
11.7 Enzymassays.....	38

## Inhaltsverzeichnis

<b>V</b>	<b>Ergebnisse .....</b>	40
1	Analyse der Itaconat-Toleranz von <i>C. glutamicum</i> und Fähigkeit zur Itaconat-Verstoffwechselung.....	40
2	Konstruktion und Analyse eines Itaconat-Produktionsstammes (1. Generation) .....	42
2.1	Analyse der Itaconat-Produktion von <i>C. glutamicum/pEKE2-cad<sub>opt</sub></i> und <i>C. glutamicum/pEKE2-MSMEG_6856</i> .....	43
2.2	Heterologe Überproduktion, Reinigung und Charakterisierung von N-His <sub>10</sub> -MSMEG_6856 aus <i>Mycobacterium smegmatis</i> in <i>E. coli</i> BL21(DE3).....	46
3	Versuche zur Erhöhung der intrazellulären <i>cis</i> -Aconitat-Konzentration mit Hilfe von 2-Methylcitrat-Dehydratasen.....	48
3.1	Heterologe Überproduktion und Reinigung von PrpD1-, PrpD2- und 2-Mcd2-Derivaten.....	48
3.2	Kultivierung von <i>C. glutamicum/pEKE2-cad<sub>opt</sub>-prpD2</i> .....	51
3.3	Austausch der corynebacteriellen Aconitase gegen heterologe Aconitinasen .....	52
4	Steigerung der CAD-Aktivität mit Hilfe eines CAD-MalE-Fusionsproteins.....	53
5	Variation der Kultivierungsbedingungen für die Itaconat-Produktion .....	56
5.1	Kohlenstoffpulsexperimente .....	57
5.2	Stickstofflimitierung .....	57
6	Reduzierung der ICD-Aktivität zur Verbesserung der <i>cis</i> -Aconitat-Verfügbarkeit.....	60
6.1	Analyse der Stämme mit reduzierter ICD-Aktivität .....	61
7	Einfluss putativer Itaconat-Transporter aus <i>A. terreus</i> auf die Itaconat-Produktion mit <i>C. glutamicum</i> .....	64
8	Versuche zur Itaconat-Produktion bei Kultivierung in Bioreaktoren.....	65
<b>VI</b>	<b>Diskussion .....</b>	70
1	<i>C. glutamicum</i> als Wirtsorganismus für die Itaconat-Produktion.....	71
2	Konstruktion und Analyse der Produktionsstämme der 2. und 3. Generation .....	78
3	Schlussfolgerung und Perspektive .....	81
<b>VII</b>	<b>Literaturverzeichnis .....</b>	84

Inhaltsverzeichnis

<b>VIII Anhang .....</b>	93
1 Gensequenz des für <i>C. glutamicum</i> Codon-Usage optimierten <i>cad</i> -Gens .....	93
2 Suche nach Homologen der <i>cis</i> -Aconitat-Decarboxylase (CAD) .....	93
3 Analyse der Codon-Usage des <i>cad</i> -Gens.....	95



**Gesundheit / Health**  
**Band / Volume 64**  
**ISBN 978-3-89336-860-0**