

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ



E46912



APPLICATION OF *LACTOBACILLUS* GENOME-SCALE MODEL TO
AUXOTROPH DEVELOPMENT

MISS PORNTIP CHIEWCHANKASET

A THESIS SUBMITTED IN PARTIAL FULFILLMENT OF THE
REQUIREMENTS FOR THE DEGREE OF MASTER OF SCIENCE
(BIOINFORMATICS AND SYSTEMS BIOLOGY)
SCHOOL OF BIORESOURCES AND TECHNOLOGY AND
SCHOOL OF INFORMATION TECHNOLOGY
KING MONGKUT'S UNIVERSITY OF TECHNOLOGY THONBURI

2010



E46912

Application of *Lactobacillus* Genome-Scale Model to Auxotroph Development

Miss Porntip Chiewchankaset B.Sc. (Microbiology)

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of Science (Bioinformatics and Systems Biology)
School of Bioresources and Technology and School of Information Technology
King Mongkut's University of Technology Thonburi

2010



Thesis Committee

.....
(Researcher, Vethachai Plengvidhya, Ph.D.)

Chairman of Thesis Committee

.....
(Asst. Prof. Asawin Meechai, Ph. D.)

Member and Thesis Advisor

.....
(Lecturer, Taweerat Vichitsoonthonkul, Ph.D.)

Member

.....
(Researcher, Peter Kurdi, Ph.D.)

Member

PREFACE

This thesis was written for accomplishment of my master degree of Bioinformatics and Systems biology. The topic of the study is “Application of *Lactobacillus* Genome-Scale Model to Auxotroph Development” or Thai title is “การประยุกต์ใช้แบบจำลองระดับจีโนมเพื่อพัฒนาแลคโตแบซิลลัสที่มีคุณสมบัติเป็นออกโซโทรฟ”. This work was done at King Mongkut’s University of Technology Thonburi (KMUTT), Thailand. This thesis is consists of five main chapters, which are introduction, backgrounds and literature reviews, methodology, results and discussions, and conclusions.

Thesis Title	Application of <i>Lactobacillus</i> Genome-Scale Model to Auxotroph Development
Thesis Credits	12
Candidate	Miss Porntip Chiewchankaset
Thesis Advisor	Asst. Prof. Dr. Asawin Meechai
Program	Master of Science
Field of Study	Bioinformatics and Systems Biology
Department	Bioinformatics and Systems Biology
Faculty	School of Bioresources and Technology and School of Information Technology
B.E.	2553

Abstract

E46912

At present, Nham, a Thai fermented sausage product, is manufactured using commercial starter bacteria. Yet, these bacterial starters can readily be sub-cultured by Nham producers themselves, making it economically infeasible for starter providers to run this business. To address this issue, auxotrophic starters should be developed to be used in Nham production process. Although fast and simple, the traditional approach for auxotroph development using replica plating techniques is an indirected approach in which researchers have no clue as to what genes and what mechanisms that lead to cell inability to synthesize certain substances required for its growth. Another possible way to develop auxotroph strains is to use molecular biology techniques. This approach is quite powerful as it may enable us to develop genetically designed Nham starters which are difficult for Nham producers to reproduce, and thus they must continuously acquire the starters from Nham venders only. An important step of strain development using the directed approach is the step of designing of what gene(s) to be engineered. In this study, we apply a published genome-scale model of *Lactobacillus plantarum* WCFS 1 to help predict a set of genes/metabolites possible for auxotroph development as Nham starters. The published model consisting of 724 genes, 766 reactions, and 660 metabolites is implemented on MATLAB using the COBRA Toolbox version 1.3.3. This genome scale model is simulated by setting the objective function as maximize biomass and the nutrient uptake and secretion rates as the constraints. It is employed using single reaction and single gene knockout techniques to identify sets of metabolite-

gene pairs essential for growth of cells grown on 4 media, i.e., Chemically defined medium (CDM), de Man, Rogosa, and Sharpe (MRS), Simulated Nham Broth (SNB), and Actual Nham (AN). It is found that there are 4 pairs of genes and metabolite candidates, i.e. *glmM* with D-glucosamine 1-phosphate, *murI* with D-glutamate, *alr* with D-alanine, and *dfrA* with 5,6,7,8-tetrahydrofolate for all media, and only one pair of gene and metabolite candidate (*gadB* with 4-aminobutanoate) on SNB and AN. These selected gene and metabolites are potential candidates for *L. plantarum* WCFS 1 auxotroph development and improvement of Nham starter culture in the future.

Keywords: Genome-scale metabolic model / *Lactobacillus plantarum* WCFS 1 / Nham / Auxotroph / Gene and metabolite candidate

หัวข้อวิทยานิพนธ์	การประยุกต์ใช้แบบจำลองระดับจีโนมเพื่อพัฒนาแลคโตแบซิลลัสที่มีคุณสมบัติเป็นออกโซโทรฟ
หน่วยกิต	12
ผู้เขียน	นางสาวพรทิพย์ เชื้อวชาญเกษร
อาจารย์ที่ปรึกษา	ผศ.ดร.อัครวิน มีชัย
หลักสูตร	วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต
สาขาวิชา	ชีวสารสนเทศและชีววิทยาระบบ
ภาควิชา	ชีวสารสนเทศและชีววิทยาระบบ
คณะ	ทรัพยากรชีวภาพและเทคโนโลยี และเทคโนโลยีสารสนเทศ
พ.ศ.	2553

บทคัดย่อ

E46912

ในปัจจุบันนี้เหนมหรือผลิตภัณฑ์ใส่กรอกหมักของไทยถูกผลิตขึ้นโดยการใช้หัวเชื้อแบคทีเรียแบบเชิงพาณิชย์ แต่หัวเชื้อแบคทีเรียเหล่านี้สามารถที่จะขยายเชื้อได้ทันทีโดยกลุ่มผู้ผลิตเหนมที่ได้ซื้อหัวเชื้อเหนมเหล่านี้ไปใช้ ส่งผลให้หัวเชื้อเหมนั้นไม่สามารถนำไปใช้ขายหรือต่อยอดทางธุรกิจได้ เพื่อที่จะแก้ไขปัญหาดังกล่าวข้างต้น หัวเชื้อแบบออกโซโทรฟ (auxotroph) จึงถูกพัฒนาขึ้นเพื่อนำมาใช้ในการกระบวนการผลิตเหนม โดยวิธีการแบบดั้งเดิมที่ง่าย และรวดเร็วสำหรับการพัฒนาออกโซโทรฟ คือการใช้วิธีเรพลิคาเพลตติ้ง (replica plating) ซึ่งเป็นวิธีการทางอ้อม โดยวิธีการดังกล่าวนี้นักวิจัยจะไม่ทราบว่ายีนหรือกลไกอะไรที่จะนำไปสู่การทำให้เซลล์สูญเสียความสามารถในการสังเคราะห์สารอาหารที่จำเป็นต่อการเจริญ นอกจากวิธีการดังกล่าวแล้วยังมีวิธีการอื่นอีกที่จะนำมาใช้ในการพัฒนาออกโซโทรฟ ซึ่งวิธีการหนึ่งที่น่าสนใจคือ การใช้เทคนิคของอณูชีววิทยา (molecular biology) ซึ่งวิธีการนี้จะมีประสิทธิภาพสูง เนื่องจากว่าวิธีการนี้จะช่วยในการพัฒนาการออกแบบทางด้านพันธุกรรมของหัวเชื้อเหนมที่อยากสำหรับกลุ่มผู้ผลิตเหนมที่จะนำหัวเชื้อเหล่านี้ไปขยายเชื้อต่อ ส่งผลให้กลุ่มผู้ผลิตเหนมดังกล่าวต้องหันกลับมาซื้อหัวเชื้อเหนมอย่างต่อเนื่องจากผู้จำหน่ายหัวเชื้อเหนมเท่านั้น โดยขั้นตอนที่สำคัญสำหรับการพัฒนาออกโซโทรฟโดยใช้วิธีการทางตรงนี้จะเกี่ยวข้องกับขั้นตอนของการออกแบบว่าจะตัดต่อที่ยีนอะไร ซึ่งการศึกษารั้วนี้ได้นำแบบจำลองวิถิเมตาบอลิซึมในระดับจีโนม (genome-scale model) ของ *Lactobacillus plantarum* สายพันธุ์ดับเบิลยูซีเอฟเอสหนึ่ง (*Lactobacillus plantarum* WCFS 1) ที่ถูกตีพิมพ์แล้วนั้นมาใช้ในการทำนายหากกลุ่มของยีนและเมตาโบไลต์ที่เป็นไปได้สำหรับการพัฒนา

ออกซิโทรฟของหัวเชื้อหมนม โดยแบบจำลองนี้จะประกอบไปด้วย 724 ยีน, 766 ปฏิกริยา และ 660 เมตาบอไลต์ ที่จะถูกนำมาจำลองโดยใช้โปรแกรมย่อยที่มีชื่อว่าโคบรา (COBRA Toolbox) เวอร์ชัน 1.3.3 โดยทำงานบนซอฟต์แวร์แมทแลป (MATLAB) ซึ่งแบบจำลองวิธีเมตาบอลิซึมในระดับจีโนมนี้จะถูกจำลองภายใต้เงื่อนไขการกำหนดค่าฟังก์ชัน (objective function) เป็นค่าการสร้างชีวมวลที่มากที่สุด (maximum biomass) และเงื่อนไขการกำหนดปริมาณของอัตราการผลิตและการผลิตสารอาหาร หลังจากนั้นแบบจำลองนี้จะถูกนำมาใช้ในการระบุหาคู่ของเมตาโบไลต์และยีน (metabolite-gene pairs) ที่จำเป็นสำหรับการเจริญของเซลล์โดยเปรียบเทียบในอาหารเลี้ยงเชื้อ 4 ชนิด ได้แก่ อาหาร Chemically defined medium (CDM), de Man Rogosa and Sharpe (MRS), Simulated Nham Broth (SNB) และ Actual Nham (AN) ภายใต้การจำลองการตัดปฏิกิริยา (single reaction knockout) และการจำลองการตัดยีน (single gene knockout) จากผลการทดลองพบว่ามี 4 ยีนและเมตาบอไลต์ ที่ประกอบไปด้วย *glmM* กับ D-glucosamine 1-phosphate, *murI* กับ D-glutamate, *alr* กับ D-alanine และ *dfrA* กับ 5,6,7,8-tetrahydrofolate ที่ถูกคัดเลือกให้มีความสำคัญสำหรับการเจริญของเซลล์ในอาหารทุกชนิด และมีเพียง 1 ยีนและเมตาบอไลต์ คือ *gadB* กับ 4-aminobutanoate เท่านั้นที่ถูกคัดเลือกให้มีความสำคัญในการเติบโตบนอาหาร SNB และ AN โดยยีนและเมตาบอไลต์ที่ถูกคัดเลือกเหล่านี้สามารถนำไปใช้ในการพัฒนาออกซิโทรฟสำหรับ *Lactobacillus plantarum* สายพันธุ์ดับเบิ้ลยูซีเอฟเอสหนึ่ง และการปรับปรุงสายพันธุ์ของหัวเชื้อหมนมบริสุทธิ์ต่อไปในอนาคต

คำสำคัญ: แบบจำลองระดับจีโนม / *Lactobacillus plantarum* สายพันธุ์ดับเบิ้ลยูซีเอฟเอสหนึ่ง / หมนม / ออกซิโทรฟ / ยีนและเมตาบอไลต์ที่ถูกคัดเลือก

ACKNOWLEDGEMENTS

I am deeply indebted to my advisor, Asst. Prof. Dr. Asawin Meechai, for his insights and suggestions that helped to shape my research skills. His valuable feedback contributed greatly to this thesis. I also thank the committee members, Dr. Taweerat Vichitsoonthonkul, Dr. Peter Kurdi, and Dr. Vethachai Plengvidhya for all the invaluable advices.

I would like to thank Mrs. Amornpan Boontongchuay for her help, support, interest and valuable encouragement. I also thank my friends and my family for their infinite love, care, support, understanding, and encouragement.

Last, but not least, I would also like to thank to all of my teachers in the Bioinformatics program at King Mongkut's University of Technology Thonburi (KMUTT) for all given knowledge. Furthermore, I would like to convey my deepest gratitude to KMUTT for providing the facilities. Finally, my sincere appreciation is expressed to both National Center for Genetic Engineering and Biotechnology (BIOTEC), Thailand and KMUTT for the full scholarship, providing me an opportunity to complete this master degree.

CONTENTS

	PAGE
PREFACE	i
ENGLISH ABTRACT	ii
THAI ABTRACT	iv
ACKNOWLEDGEMENTS	vi
CONTENTS	vii
LIST OF TABLES	x
LIST OF FIGURES	xii
LIST OF TECHNICAL VOCABULARY AND ABBREVIATIONS	xiv
 CHAPTER	
1 INTRODUCTION	1
1.1 Background and rationale	1
1.2 Objectives	3
1.3 Scopes of works	4
1.4 Expected outputs	4
2 THEORY AND LITERATURE REVIEWS	5
2.1 Lactic Acid Bacteria	5
2.1.1 Metabolism of Lactic Acid Bacteria	5
2.1.2 Lactic Acid Bacteria in Fermented Foods	6
2.2 Nham	10
2.3 Auxotroph	12
2.3.1 The Traditional Cause of Auxotroph	13
2.3.2 Isolation and Identification of Auxotroph	14
2.4 Genome-scale Metabolic Model	16
2.4.1 Tools for Metabolic Reconstruction	17
2.4.2 Software Packages for Genome-Scale Model	17
2.4.3 Flux Balance Analysis	18
2.5 The Constraint-based Reconstruction and Analysis (COBRA) Toolbox	21

3 MATERIALS AND METHODOLOGY	25
3.1 Materials	25
3.2 Methodology	25
3.2.1 Model Implementation	25
3.2.1.1 Data retrieval	27
3.2.1.2 Simulation with COBRA Toolbox	27
3.2.1.3 Validation with experiment data	30
3.2.2 Simulation and identification of essential genes	31
3.2.2.1 Simulation of <i>L. plantarum</i> WCFS 1 in various media	31
3.2.2.2 Essential genes identification using the single reaction and single gene knockout	32
3.2.3 Comparison and selection of essential genes based on constraint and no constraint simulations	33
3.2.3.1 Compared list of essential genes in each medium	33
3.2.3.2 Selected essential gene and metabolites	33
4 RESULTS AND DISCUSSION	35
4.1 Model implementation	35
4.1.1 Data Retrieval	35
4.1.2 Simulation with COBRA Toolbox	42
4.1.3 Validation with experimental data	43
4.2 Simulation and identification of essential genes	43
4.2.1 Simulation model of <i>L. plantarum</i> WCFS 1 in 4 media	43
4.2.2 Identification of essential genes for 4 media using the single reaction and single gene knockout	46
4.3 Comparison and selection of essential genes based on constraint and no constraint simulations	50
4.3.1 Compared list of essential genes in each medium	50
4.3.2 Selected essential gene and metabolites	51
5 CONCLUSIONS AND SUGGESTION	60
5.1 Conclusions	60
5.2 Suggestion	61
REFERENCES	62

APPENDIX

A	The <i>Lactobacillus plantarum</i> WCFS 1 metabolic network data	68
B	The official name of metabolites' abbreviation in <i>Lactobacillus plantarum</i> WCFS1 metabolic network data	123
C	Flux constraints of many media used in simulation model	144
D	Media Compositions	157
CURRICULUM VITAE		163

LIST OF TABLES

TABLE	PAGE
2.1 Distribution of lactic acid bacteria and allied bacteria in fermented foods in Thailand (Tanasupawat and Komagata, 1995)	9
4.1 Basic characteristics of the <i>L. plantarum</i> WCFS 1 genome-scale metabolic model developed in 2006 and 2009 (Teusink et al., 2006 and 2009)	37
4.2 Comparison of different reaction between the <i>L. plantarum</i> WCFS 1 genome-scale metabolic models in 2006 and 2009 (Teusink et al., 2006 and 2009)	38
4.3 List of reactions whose corresponding EC number were added in this study	39
4.4 Metabolite uptake and secretion rates used in model constraints from the experiment of 25 and 100 mM glucose concentrations in CDM (mmol gDW ⁻¹ h ⁻¹)	42
4.5 Comparing biomass production rate of experiments and <i>In-silico</i> simulations at various growth dilution rates (Teusink et al., 2006)	43
4.6 Comparison of the metabolite in each medium	44
4.7 Simulated biomass values (h ⁻¹) under 4 media according to constraint and no constraint simulation	46
4.8 A list of metabolite and gene candidates for auxotroph development	54
A.1 Metabolic network data of carbohydrate metabolisms	69
A.2 Metabolic network data of energy metabolisms	76
A.3 Metabolic network data of lipid metabolisms	77
A.4 Metabolic network data of nucleotide metabolisms	82
A.5 Metabolic network data of amino acid metabolisms	87
A.6 Metabolic network data of other amino acids metabolism	94
A.7 Metabolic network data of glycan biosynthesis and metabolism	95
A.8 Metabolic network data of biosynthesis of polyketides and nonribosomal peptides	96
A.9 Metabolic network data of metabolism of cofactors and vitamins	97
A.10 Metabolic network data of biosynthesis of secondary metabolites	100
A.11 Metabolic network data of translation	101
A.12 Metabolic network data of unassigned pathway	103
A.13 Metabolic network data of transport metabolites	110
A.14 Metabolic network data of exchange metabolites	116
A.15 Metabolic network data of biomass reaction and macromolecule	122
B.1 Abbreviations of metabolites in <i>L. plantarum</i> WCFS 1 metabolic network data	124

C.1 Flux constraints ($\text{mmol gDW}^{-1} \text{h}^{-1}$) of metabolite in Chemically Defined Medium (CDM) at dilution rates 0.11 and 0.47 h^{-1} with 25 mM glucose concentration	145
C.2 Flux constraints ($\text{mmol gDW}^{-1} \text{h}^{-1}$) of metabolite in Chemically Defined Medium (CDM) at dilution rates 0.08 and 0.11 h^{-1} with 100 mM glucose concentration	149
C.3 Flux constraints ($\text{mmol gDW}^{-1} \text{h}^{-1}$) of metabolite in de Man, Rogosa and Sharpe (MRS) medium, Simulated Nham Broth (SNB), and Actual Nham (AN) based on dilution rates 0.11 h^{-1} with 25 mM glucose concentration of Chemically Defined Medium (CDM)	153
D.1 Composition of nutrient in Chemically Defined Medium (CDM)	158
D.2 Composition of nutrient in de Man, Rogosa, and Sharpe (MRS) medium (difco, Becton Dickinson, Sparks, MD, USA)	159
D.3 Composition of nutrient in Simulated Nham Broth (SNB)	159
D.4 Composition of nutrient in Actual Nham (AN) medium	159
D.5 Composition of metabolite in many medium	160

LIST OF FIGURES

FIGURE	PAGE
2.1 The pathway of Homofermentative in Lactic Acid Bacteria (McDonald et al., 1991)	7
2.2 The pathway of Heterofermentative in Lactic Acid Bacteria (McDonald et al., 1991)	8
2.3 Nham or the traditional Thai fermented pork sausage	10
2.4 A pyrimidine dimer	14
2.5 Replica plating techniques to isolate auxotrophic mutants	16
2.6 The strategy of reconstruction metabolic network for a constraint-based approach	22
2.7 The application of using the COBRA Toolbox	23
3.1 Overview of methodology used to identify the essential components for auxotroph development	26
3.2 Input file preparation for simulation in COBRA Toolbox	28
3.3 The format of metabolic data stored in Excel spreadsheet for converting to the text file (.txt) before using with PHP script	29
3.4 The reaction list from the Excel spreadsheet was pasted to the workspace of EditPlus and the first and last lines of the list should be deleted every time before saving as the text file	29
3.5 Running of PHP script in command window	30
4.1 The format of metabolic reactions in Excel spreadsheet	36
4.2 Functional groups of metabolic reactions in <i>L. plantarum</i> WCFS 1	40
4.3 The overview of <i>Lactobacillus plantarum</i> WCFS 1 metabolic network	41
4.4 Percentage of the intermediate, lethal, and silent genes from single reaction (blue circle) and single gene (pink circle) knockout simulations based on constraint condition	48
4.5 Percentage of the intermediate, lethal, and silent genes from single reaction (blue circle) and single gene (pink circle) knockout simulations based on no constraint condition	49
4.6 Comparing the number of lethal genes from the single gene knockout based on the constraint (the number of lethal genes in both circle combined together) and the no constraint (small circle) simulation	50
4.7 A number of essential genes in each medium under the constraint simulation	51
4.8 The number of essential genes after applying with the both criteria	52
4.9 The number of identified essential metabolites according to selected essential genes under criteria I and II	53
4.10 The number of essential metabolites after screening with criteria III	53

4.11	Metabolic network pathways of potential gene and metabolite candidates for auxotroph development for all media	57
4.12	Metabolic network pathways of <i>dfrA</i> (dihydrofolate reductase) gene and 5, 6, 7, 8-tetrahydrofolate (thf) metabolite candidate in all media	58
4.13	Metabolic network pathways of <i>gadB</i> (glutamatedecarboxylase) gene and 4-aminobutanoate (4abut) metabolite candidate in all media	59

LIST OF TECHNICAL VOCABULARY AND ABBREVIATIONS

% error	=	percentage of error
AN medium	=	actual nham medium
ATP	=	adenosine triphosphate
CDM	=	chemically defined medium
COBRA Toolbox	=	constraint-based reconstruction and analysis toolbox
CO ₂	=	carbon dioxide
EC number	=	enzyme Commission number
EMP	=	emdden-meyerhof-parnas pathway
FBA	=	flux balance analysis
GAP	=	glyceraldehyde phosphate
gDW ⁻¹	=	per gram dry weight
h ⁻¹	=	per hour
KEGG	=	kyoto encyclopedia of genes and genomes
LAB	=	lactic acid bacteria
LP	=	linear programming
MRS medium	=	de man, rogosa, and sharpe medium
mM	=	millimolar
NADH	=	nicotinamide adenine dinucleotide
ODE	=	ordinary differential equation
O ₂	=	oxygen
PEP	=	phosphoenolpyruvate
PTS	=	phosphoenolpyruvate sugar phosphotransferase system
SBML	=	systems biology markup language
SNB	=	simulated nham broth
UV	=	ultraviolet radiation