

อนุกรมวิธานทางเคมีของแบคทีเรียที่ตรึงไนโตรเจนบางชนิด ที่แยกจากบริเวณรากข้าว
(*Oryza sativa* L.) ที่ปลูกในประเทศไทย



นางสาวอัญชัน ชุตตะหิรัญย์

ศูนย์วิทยทรัพยากร
วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
ภาควิชาชีวเคมี
บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย


พ.ศ. 2529

ISBN 974-566-898-2

011557

118295065

Chemotaxonomy of some Nitrogen-Fixing Bacteria Isolated from the
Rhizosphere of Rice (Oryza sativa L.) Grown in Thailand



Miss Anchan Choonhahirun

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree in Master of Science
Department of Biochemistry

Graduate School

Chulalongkorn University

1986

ISBN 974-566-898-2



Thesis Title Chemotaxonomy of some Nitrogen - Fixing Bacteria
Isolated from the Rhizosphere of Rice (Oryza sativaL.)
Grown in Thailand
By Miss Anchan Choonhahirun
Department Biochemistry
Thesis Advisor Associate Professor Jariya Boonjawat, Ph.D.

Accepted by the Graduate School, Chulalongkorn University in
Partial Fulfillment of the Requirements for the Master's Degree.

.....Dean of Graduate School
(Associate Professor Manoo Veeraburus, Ph.D.)

Thesis Committee

Siriporn Sitthipraneed.....Chairman
(Assistant Professor Siriporn Sitthipraneed, Ph.D.)

Jariya Boonjawat.....Member
(Associate Professor Jariya Boonjawat, Ph.D.)

Suganya Soontaros.....Member
(Suganya Soontaros, Ph.D.)

Nantakorn Boonkerd.....Member
(Nantakorn Boonkerd, Ph.D.)

หัวข้อวิทยานิพนธ์	อนุกรมวิธานทางเคมีของแบคทีเรียที่ตรึงไนโตรเจนบางชนิด ซึ่งแยกจากบริเวณรากข้าว (<i>Oryza sativa</i> L.) ที่ปลูกในประเทศไทย
ชื่อนิสิต	นางสาว อัญชัน ชูณหะทิวรัตน์
อาจารย์ที่ปรึกษา	รองศาสตราจารย์ ดร.จริยา บุญญวัฒน์
ภาควิชา	ชีวเคมี
ปีการศึกษา	2528



บทคัดย่อ

R15, R17 และ R25 เป็นสายเชื้อแบคทีเรียที่ตรึงไนโตรเจนซึ่งแยกจากบริเวณรากข้าวที่ปลูกที่รังสิต และท่าพระ ในปี 2522-2524 การหาสกุลของแบคทีเรียเหล่านี้ทำโดยเปรียบเทียบสมบัติทางชีวเคมีกับสายเชื้อมาตรฐาน *Klebsiella oxytoca* 1301 จากประเทศญี่ปุ่น *Azospirillum lipoferum* FS A. *lipoferum* 34H *Pseudomonas* H8 และ *P.* KLH76 จากประเทศฟิลิปปินส์ องค์ประกอบของเบสใน ดี เอ็น เอ (DNA) ซึ่งหาโดยวิธีวัดอุณหภูมิหลอมตัว (melting-temperature, T_m) และความคล้ายคลึงกันในลำดับของเบสใน ดี เอ็น เอ (DNA sequence homology) ซึ่งวิเคราะห์โดยวิธีรีแอสโซซิเอชัน (reassociation) แสดงให้เห็นว่าสามารถแบ่งกลุ่มของแบคทีเรียที่ยังไม่ทราบสกุลทั้งสามสายเชื้อนี้ได้เป็น 2 กลุ่มที่แตกต่างกันคือ R15 และ R17 จัดอยู่ในกลุ่มเดียวกับ *Klebsiella* (mol % G + C, 52-56 %) ส่วน R25 ใกล้เคียงกับแบคทีเรียในสกุล *Azospirillum* (mol % G + C, 69-71 %) มากที่สุด สมบัติทางชีวเคมีอีกหลายประการประกอบกับสภาวะที่จำเพาะสำหรับการเจริญของเชื้อเหล่านี้ และความสามารถในการรีดิวซ์อะเซทิลีนภายใต้สภาวะจำเพาะสนับสนุนว่า R15 และ R17 เป็นแบคทีเรียในสกุล *Klebsiella* เนื่องจากสามารถผลิตอินโดล สามารถใช้มาโลเนตเป็นสารต้นตอคาร์บอน และให้ผลบวกในปฏิกิริยา Voges-Proskauer สำหรับ R25 ซึ่งต้องอาศัยไบโอทินในการเจริญ และให้โคโลนีสีชมพูบนจานอาหารวุ้นแข็ง แต่ให้โคโลนีสีเหลืองบนจานอาหารวุ้นอุคม รวมทั้งความสามารถในการเจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อกึ่งแข็งที่ปราศจากไนโตรเจน ซึ่งเติมกลูโคสเป็นสารต้นตอคาร์บอนแทนมาเลต R25 จัดเป็นสายเชื้อ *Azospirillum* ชนิด *lipoferum* โดยผลการทดลองที่กล่าวมาแล้วทั้งหมด นอกจากนี้พบว่ากลูโคสเป็นสารต้นตอคาร์บอนที่ดีที่สุด สำหรับการเจริญและการตรึงไนโตรเจนสำหรับเชื้อ *K.*R15 และ *K.*R17

ทั้งภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจน (aerobic) และเมื่อมีออกซิเจนจำกัด (microaerobic) ซึ่งตรงข้ามกับเชื้อ A.R25 ซึ่งใช้มาเลตเป็นสารต้นตอคาร์บอนโคคัสที่สุดสำหรับการเจริญ และการตรึงไนโตรเจนภายใต้สภาวะที่มีออกซิเจนจำกัด (microaerobic) เท่านั้น

ลักษณะอื่น ๆ ของ K.R15 กับ K.R17 คือมีพลาสมิดอย่างน้อยหนึ่งอัน ซึ่งมีขนาดใหญ่กว่าพลาสมิดของ A.R25 ทั้ง K.R15 และ K.R17 เป็นสายเชื้อที่สามารถทนต่อ เอส ดี เอส และเกลือได้และยังต้านยาแอมพิซิลิน คานามัยซิน สเตรปโตมัยซิน และซัลฟานิลาไมด์อีกด้วย ในขณะที่ A.R25 ต้านยาแอมพิซิลิน และซัลฟานิลาไมด์เท่านั้น ผลที่ได้แสดงให้เห็นว่า R15 กับ R17 และ R25 เป็นแบคทีเรียต่างสกุลกันแน่นอน



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

Thesis Title Chemotaxonomy of Some Nitrogen-Fixing Dacteria
Isolated from the Rhizosphere of Rice (Oryza
sativa L.) Grown in Thailand.

Name Miss Anchan Choonhahirun

Thesis Advisor Associate Professor Jariya Boonjawat, Ph.D.

Department Biochemistry.

Academic Year 1985



ABSTRACT

R15, R17 and R25 are strains of N_2 -fixing bacteria isolated from the rhizosphere of rice grown at Rangsit and Tapra during 1979-1981. To determine the genera of these bacteria, their biochemical properties were compared with standard reference strains Klebsiella oxytoca 1301 from Japan, Azospirillum lipoferum FS, A. lipoferum 34H, Pseudomonas H8 and P. KLH76 from the Philippines. The DNA base composition when determined by melting temperature (T_m) method and DNA sequence homology when analyzed by reassociation experiment indicated that the three unknown strains should be classified in two distinct groups; R15 and R17 were Klebsiella-liked (mol % G + C, 52-56 %) but R25 was most fitted in Azospirillum sp. (mol % G + C, 69-71 %). Several biochemical properties together with growth condition and acetylene reduction activity under specific conditions also supported that R15 and R17 were Klebsiella-liked strains because of their ability to produce indole, to utilize malonate as sole carbon source and positive test to Voges-Proskauer reaction. As for R25, which requires biotin for growth and forms pink-colony when grown on nutrient agar plate whereas it forms yellow-colony on rich agar plate, together with the ability to grow in NFB semisolid medium supplied

with 0.5 % glucose in place of malate, thus R25 is identified as A. lipoferum strain according to all results previously mentioned. In addition, glucose was the preferential carbon source for growth and N_2 -fixation under either aerobic or microaerobic condition of both K. R15 and K. R17 in contrast to A. R25 that malate was preferred for growth and N_2 -fixation under microaerobic condition only.

The other characters of K. R15 and K. R17 were that they harbored at least one plasmid which were larger than the plasmid of A. R25. Both K. R15 and K. R17 were SDS and salt tolerant and also resisted to ampicillin, kanamycin, streptomycin and sulfanilamide while A. R25 resisted to ampicillin and sulfanilamide only. These results also indicated that R15/R17 and R25 belong to the distinct genus.



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ACKNOWLEDGEMENT

I would like to express my deep sense of gratitude to Dr. Jariya Boonjawat for her encouragement, valuable suggestions, constructive criticism of the manuscript and support.

I am especially indebted to Dr. Siriporn Sitthipraneed, Dr. Suganya Soontaros and Dr. Nantakorn Boonkerd for serving as thesis committee, helpful discussions and interpretation about the work in this study.

I am also very grateful to Dr. Peerada Sirijintakarn for her constant help, understanding and for critical reading of the manuscript and I wish to thank Miss Jiraporn Limpananont for much aid in the initial stages of this study.

Appreciation is especially extended to Mr. Nopporn TIA and Miss Nittaya Wongnaratiwat for their excellence artwork and Miss Yingpit Yodyothi for the photographs. I also thank Miss Kittiwon Tawat for her constant help.

Lastly, I am very indebted to the Graduate School, Chulalongkorn University, the "Chulalongkorn University Alumni Association under the Royal Patronage of the King" for providing supporting fund, the Biochemistry Department and Dr. Pairor Thipayathasana, head of the unit cell of genetic engineering for providing of facilities for this thesis.



CONTENTS

	Page
THAI ABSTRACT.....	iv
ENGLISH ABSTRACT.....	vi
ACKNOWLEDGEMENT.....	viii
CONTENTS.....	ix
LIST OF TABLES.....	x
LIST OF FIGURES.....	xii
ABBREVIATIONS.....	xiv
CHAPTER	
I INTRODUCTION.....	1
II MATERIALS AND METHODS.....	14
III RESULTS	
1. DNA base compositions.....	31
2. DNA sequence homology.....	37
3. Plasmid detection in N_2 -fixing bacteria.....	50
4. Physiological characteristics of N_2 -fixing bacterial strains.....	52
5. Antibiotic resistance.....	52
6. Growth pattern in nitrogen-free medium.....	54
7. Acetylene reduction activity.....	59
IV DISCUSSION.....	63
REFERENCES.....	72
APPENDIX.....	78
BIOGRAPHY.....	82

LIST OF TABLES

Table	page
1. The original information of unknown bacterial culture.	3
2. Information of reference strains.....	5
3. Distinction between reference strains on the basis of phenotypic characters.....	12
4. Melting points (T_m values) and statistical analysis of mole percentage G + C of bacterial DNA using the spectrophotometric technique.....	36
5. The reassociation time (t_r) and the remelting temperature (T_r) of the hybrid - DNAs between R15 and standard reference strains (one of each genus).	46
6. The reassociation time (t_r) and the remelting temperature (T_r) of the hybrid - DNAs between R17 and standard reference strains (one of each genus).	46
7. The reassociation time (t_r) and the remelting temperature (T_r) of the hybrid - DNAs between R25 and standard reference strains.....	47
8. The reassociation time (t_r) and the remelting temperature (T_r) of the hybrid - DNAs between standard reference strains.....	48
9. The reassociation time (t_r) and the remelting temperature (T_r) of the hybrid - DNAs between unknown bacteria.....	48
10. Physiological characteristics of unknown and reference bacterial strains.....	53
11. Growth response of the unknown and reference strains to antibiotics.....	54

Table	page
12. Specific acetylene reduction activity of unknown bacteria compared to standard reference strains in NF aerobic condition.....	61
13. Specific acetylene reduction activities of unknown bacteria compared to standard reference strains in microaerobic condition.....	62



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



LIST OF FIGURES

Figure	page
1. Thermal denaturation curves of DNA from calf thymus and <u>E. Coli</u> B.....	32
2. Thermal denaturation curves of DNA from R15, R17 and <u>K. oxytoca</u> 1301.....	33
3. Thermal denaturation curves of DNA from R25 and <u>Azospirillum</u> spp.....	34
4. Thermal denaturation curves of DNA from <u>Pseudomonas</u> spp	35
5. The remelting curves of hybrid - DNA with respect to self - hybridized R15	38
6. The remelting curves of hybrid - DNA with respect to self - hybridized R17	39
7. The remelting curves of hybrid - DNA with respect to the self - hybridized R25	40
8. The remelting curves of hybrid - DNA which formed between <u>K. oxytoca</u> 1301 and <u>P. H8</u> or <u>A. 34 H</u>	41
9. The remelting curve of hybrid - DNA which formed between standard strains of <u>Azospirillum</u> spp. and <u>Pseudomonas</u> spp.....	42
10. The remelting curves of hybrid - DNA which formed between <u>P. H8</u> and <u>P. KLH 76</u>	43
11. The remelting curves of hybrid - DNA which formed between unknown bacteria.....	44
12. The remelting curves of hybrid - DNA which formed between R 15 , R 17 and <u>K. oxytoca</u> 1301.....	45

figure	page
13. Plasmid profiles of all N_2 - fixing bacteria on agarose gel electrophoresis.....	51
14. Growth curves of N_2 - fixing bacteria in aerobic NF medium.....	55
15. Growth curves of N_2 - fixing bacteria in stagnant culture containing 0.05 % agar.....	56
16. Growth curves of N_2 - fixing bacteria in NFb semisolid stagnant culture.....	57
17. Growth curves of N_2 - fixing bacteria in GYE semisolid stagnant culture.....	58



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ABBREVIATION



A	Absorbance
ARA	Acetylene reduction activity
$^{\circ}\text{C}$	Degree celcius
d	Day
DNA	Deoxyribonucleic acid
%G + C	The percentage of guanine plus cytosine
h	Hour
K.U.	Klett unit
l	Litre
mg	Milligram (10^{-3} gram)
ml	Millilitre (10^{-3} Litre)
min	Minute
μl	Microlitre (10^{-6} Litre)
M	Molar
NaCl	Sodium chloride
nmol	Nanomole (10^{-9} mole)
OD	Optical density
RNA	Ribonucleic acid
RNase	Ribonuclease
rpm	Revolution per minute
SDS	Sodium dodecyl sulfate
T_m	Melting temperature
T_r	Remelting temperature
t_r	Reassociation time
V.P.	Voges-Proskauer reaction