

การคัดเลือกแบบคดีเรียงที่สร้างกรดแลคติกซึ่งมีศักยภาพเป็นโปรไบโอติกในสัตว์

นาง วาริ นียมธรรม

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต
สาขาวิชาพยาธิชีววิทยาทางสัตวแพทย์ ภาควิชาพยาธิวิทยา
คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
ปีการศึกษา 2549
ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

SELECTION OF LACTIC ACID PRODUCING BACTERIA FOR ANIMAL PROBIOTICS

Mrs. Waree Niyomtham

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of Science Program in Veterinary Pathobiology

Department of Veterinary Pathology

Faculty of Veterinary Science

Chulalongkorn University

Academic Year 2006

Copyright of Chulalongkorn University

491937

วารี นิยมธรรม : การคัดเลือกแบคทีเรียที่สร้างกรดแลคติกซึ่งมีศักยภาพเป็นโปรไบโอติกในสัตว์.

(SELECTION OF LACTIC ACID PRODUCING BACTERIA FOR ANIMAL PROBIOTICS)

อ. ที่ปรึกษา: รศ.น.สพ.เกรียงศักดิ์ พูนสุข, อ. ที่ปรึกษาร่วม: รศ.ดร. สมบูรณ์ ธนาศุภวัฒน์, 92 หน้า.

การศึกษาวิธีการเพื่อคัดเลือกแบคทีเรียที่สร้างกรดแลคติกซึ่งมีศักยภาพใช้เป็นโปรไบโอติกในสัตว์ ได้ดำเนินการโดยแยกแบคทีเรียกลุ่มที่สร้างกรดแลคติก (Lactic Acid Bacteria) จากตัวอย่างไก่พื้นเมือง มูลสัตว์ ปลา น้ำจืด อาหารหมักดอง และผลิตภัณฑ์โปรไบโอติกจากต่างประเทศ จำนวน 30, 25, 15, 9 และ 1 ตัวอย่างตามลำดับ รวมทั้งหมด 80 ตัวอย่าง ทำการแยกเชื้อตามวิธีมาตรฐาน (ISO-15214) ได้แบคทีเรียกรดแลคติกทั้งสิ้น 216 ไอโซเลท (isolates) จากตัวอย่าง สามารถจำแนกกลุ่มตามรูปร่างเป็นแท่ง ทรงกลมเรียงตัวเป็นสายโซ่ และทรงกลมเรียงเป็นสี่เหลี่ยม จำนวน 121, 63 และ 32 ไอโซเลท ตามลำดับ จากผลิตภัณฑ์โปรไบโอติกแยกแบคทีเรียกรดแลคติกได้ 3 ไอโซเลท มีลักษณะรูปร่าง 2 ไอโซเลท และทรงกลม 1 ไอโซเลท ทำการสุ่มเลือกแบคทีเรียกรดแลคติกที่เพาะได้ จำนวน 50 ไอโซเลท และจากผลิตภัณฑ์โปรไบโอติกอีก 3 ไอโซเลท รวมทั้งสิ้น 53 ไอโซเลท นำไปศึกษาเพื่อทดสอบคุณสมบัติเบื้องต้นที่จะนำไปใช้เป็นโปรไบโอติก ได้แก่ การศึกษาความไวต่อยาปฏิชีวนะ และเคมีบำบัด การทนกรด การทนน้ำดี และคุณสมบัติในการสร้างสารต้านจุลชีพ ผลการศึกษาสามารถคัดเลือกได้แบคทีเรียกรดแลคติกทั้งหมด 6 ไอโซเลท ได้แก่ C43-1, C72-1, F23-1, C70-2, C76-1 และ C80-2 ดำเนินการศึกษาในขั้นตอนต่อไป โดยเปรียบเทียบกับ ไอโซเลท Fr-A, Fr-B และ Fr-C ที่เพาะแยกได้จากผลิตภัณฑ์โปรไบโอติก พบว่า ทุกไอโซเลทมีความต้านทานต่อยาปฏิชีวนะและเคมีบำบัดหลายชนิดที่ทดสอบ เช่น aztreonam, streptomycin, colistin, tetracycline, nalidixic acid และ vancomycin สามารถทนต่อกรดที่ pH 2.5 ทนน้ำดีที่ความเข้มข้น 4 เปอร์เซ็นต์ และทุกไอโซเลทที่ทดสอบสามารถสร้างสารยับยั้งแบคทีเรียทดสอบ *E. coli* ATCC 25922, *Listeria innocua* DMST 9011, *Listeria monocytogenes* DMST 17303, *Salmonella* Typhimurium ATCC 13311, *Salmonella* Cholerasuis ATCC 10708, *Bacillus cereus* ATCC 11778 และ *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853 แต่ไม่สร้างสารแบคทีริโอซิน ผลจากการศึกษาความคล้ายคลึงโดยการวิเคราะห์ทางพีโนไทป์ร่วมกับการวิเคราะห์ลำดับเบสของ 16S rDNA พบว่าแบคทีเรียกลุ่มที่มีรูปร่างเป็นแท่ง ไอโซเลท C43-1, C72-1, F23-1, Fr-A และ Fr-B คล้ายคลึงกับ *Lactobacillus salivarius*, *L. plantarum*, *L. plantarum*, *L. casei* และ *L. plantarum* ตามลำดับ แบคทีเรียที่มีรูปร่างทรงกลม ไอโซเลท C70-2, C76-1 และ Fr-C มีความใกล้เคียงกันกับเชื้อมาตรฐาน *Enterococcus faecium*, *E. hirae* และ *E. faecium* ตามลำดับ ส่วน C80-2 ใกล้เคียงกับ *Pediococcus pentosaceus* จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่า สามารถใช้วิธีข้างต้น ในการคัดเลือกแบคทีเรียที่สร้างกรดแลคติกที่มีคุณสมบัติใช้เป็นโปรไบโอติกในสัตว์ได้เป็นผลสำเร็จ โดยสามารถคัดเลือกแบคทีเรียกรดแลคติก 4 ไอโซเลท ได้แก่ *L. plantarum* C72-1, *L. plantarum* F23-1, *E. faecium* C70-2 และ *P. pentosaceus* C80-2 ซึ่งมีคุณสมบัติในห้องปฏิบัติการใกล้เคียงกับผลิตภัณฑ์จากต่างประเทศ

ภาควิชาพยาธิวิทยา

สาขาวิชาพยาธิชีววิทยาทางสัตวแพทย์

ปีการศึกษา 2549

ลายมือชื่อนิสิต.....

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา.....

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม.....

4875564931 : MAJOR PATHOBIOLOGY

KEY WORD: LACTIC ACID BACTERIA/ PROBIOTIC/ *Lactobacillus plantarum*/ *Enterococcus faecium*

WAREE NIYOMTHAM : SELECTION OF LACTIC ACID PRODUCING BACTERIA FOR ANIMAL PROBIOTICS. THESIS ADVISOR : ASSOC. PROF. KRIENGSACK POONSUK, THESIS COADVISOR : ASSOC.PROF. SOMBOON TANASUPAWAT, Ph.D., 92 pp.

The studies for selection of lactic acid bacteria (LAB) that has potential for probiotics in animals were carried base on the method described in ISO-15214. The 30, 25, 15, 9 and 1 indigenous samples were taken from chickens, farm animal's feces, fresh water fishes, fermented foods and a commercial probiotic product, respectively. The results yielded 216 isolates, with different morphology; rods (121/216), cocci in chain (63/216) and tetrads (32/216). The isolates from a commercial probiotic yield, 2 rods and 1 coccus in chain. Fifty-three isolates, including 3 isolates from the commercial probiotics were randomly selected and subjected for further studies. Antimicrobial susceptibilities, acid tolerance, bile tolerance and antimicrobial activities were examined. The results revealed 6 isolates, C43-1, C72-1, F23-1, C70-2, C76-1 and C80-2 of potential probiotics bacteria and 3 commercial probiotic isolates, Fr-A, Fr-B and Fr-C. All of the potential had a wide and broad resistance to the tested antimicrobial and chemotherapeutic agents (aztreonam, streptomycin, colistin, tetracycline, nalidixic acid and vancomycin). All of the tested isolates could tolerate to acidity at pH 2.5 and 4 % bile salt solution, All of the tested isolates could inhibit *E. coli* ATCC 25922, *Listeria innocua* DMST 9011, *Listeria monocytogenes* DMST 17303, *Salmonella* Typhimurium ATCC 13311, *Salmonella* Cholerasuis ATCC 10708, *Bacillus cereus* ATCC 11778 and *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 27853 but did not produce bacteriocin. When comparing the phenotypic differences and 16S rDNA sequence, the rod-shaped isolates C43-1, C72-1, F23-1, Fr-A and Fr-B were similar to *Lactobacillus salivarius*, *L. plantarum*, *L. plantarum*, *L. casei* and *L. plantarum*, respectively. The cocci chain isolates C70-2, C76-1 and Fr-C were similar to *Enterococcus faecium*, *E. hirae* and *E. faecium*, respectively. The tetrad (C80-2) was similar to *Pediococcus pentosaceus*. This study described method which for the selection of potential probiotics and successfully identified 4 isolates which are *L. plantarum* C72-1, *L. Plantarum* F23-1, *E. faecium* C70-2 and *P. pentosaceus* C80-2 respectively, which had comparable in vitro probiotic activities commercial import products.

Department of Veterinary Pathology
Field of study Pathobiology
Academic year 2006

Student's signature
Advisor's signature
Co-advisor's signature.....

กิตติกรรมประกาศ

วิทยานิพนธ์ฉบับนี้เสร็จสมบูรณ์ได้ โดยได้รับความกรุณา ความช่วยเหลือ ทั้งกำลังกาย กำลังใจและกำลังความคิดจากบุคคลมากมายจึงสำเร็จได้ ข้าพเจ้าขอขอบพระคุณ

ทุนอุดหนุนการวิจัยส่วนหนึ่งจาก โครงการภายใต้ความร่วมมือทางวิชาการระหว่างคณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย กับมหาวิทยาลัยเทคโนโลยีราชมงคลล้านน่านาน (โครงการพัฒนาจุลินทรีย์สังเคราะห์โปรตีนในอาหาร สำหรับปศุสัตว์ 2548-2549)

ประธานกรรมการ รศ.สพ.ญ.ดร.อัจฉริยา ไสละสูต ที่กรุณาให้คำปรึกษาแนะนำ และตรวจแก้ไขวิทยานิพนธ์ให้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น

อาจารย์ที่ปรึกษา รศ.น.สพ.เกรียงศักดิ์ พูนสุข และอาจารย์ที่ปรึกษาร่วม รศ.ดร.สมบูรณ์ ธนาศุภวัฒน์ ที่กรุณาให้คำปรึกษาแนะนำ ความรู้ เทคนิค ข้อคิดเห็น สารเคมี เชื้อมาตรฐาน สำหรับการทดสอบ และตรวจแก้ไขวิทยานิพนธ์ให้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น

กรรมการผู้ทรงคุณวุฒิ รศ.สพ.ญ.อินทิรา กระหม่อมทอง และผศ.ดร.พงษ์เทพ วิไลพันธ์ ที่กรุณาให้คำปรึกษาแนะนำ ความรู้ เทคนิค การสนับสนุน และตรวจแก้ไขวิทยานิพนธ์ให้สมบูรณ์ยิ่งขึ้น

คณาจารย์ภาควิชาจุลชีววิทยา และภาควิชาพยาธิวิทยา คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ที่กรุณาให้คำปรึกษาแนะนำ ความรู้

คุณนิตยา เมธาวิชพงษ์ และคุณอำนาจ ภัคดีโต ที่ได้มีส่วนช่วยเหลือให้วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลุล่วงไปด้วยดี

บิดา มารดา พี่สาว พี่ชาย คุณจิตรกร นิยมธรรม และด.ญ.ศุพิชญา นิยมธรรม ในการสนับสนุน ช่วยเหลือและเป็นกำลังใจที่สำคัญ

สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อภาษาไทย.....	ง
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	จ
กิตติกรรมประกาศ.....	ฉ
สารบัญ.....	ช
สารบัญตาราง.....	ฅ
สารบัญรูป.....	ฉ
สัญลักษณ์และคำย่อ.....	ฐ
บทที่	
1 บทนำ.....	1
1.1 แนวเหตุผล ทฤษฎีที่สำคัญ หรือสมมุติฐาน.....	1
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย.....	2
1.3 คำสำคัญ.....	2
1.4 คำถามสำหรับการวิจัย.....	2
1.5 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับการวิจัย.....	2
2 ทฤษฎีหรืองานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	3
2.1 แบบคที่เรียกรวดแลคติก.....	3
2.2 อนุกรมวิธานของแบบคที่เรียกรวดแลคติก.....	3
2.3 การจำแนกสกุลแบบคที่เรียกรวดแลคติก.....	6
2.4 กระบวนการหมักกรวดแลคติก.....	9
2.5 การสร้างสารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่สร้างจากแบบคที่เรียกรวดแลคติก.....	13
2.6 ความหมายของโปรไบโอติก.....	14
2.7 จุลินทรีย์ที่ใช้เป็นโปรไบโอติก.....	15
2.8 คุณสมบัติโปรไบโอติก.....	16
2.9 งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	21

บทที่	หน้า
3	วิธีการทดลองหรือระเบียบวิธีวิจัย..... 25
	3.1 การแยกและคัดเลือก Lactic acid bacteria..... 25
	3.2 ทดสอบคุณสมบัติโปรไบโอติก..... 26
	3.3 การพิสูจน์เอกลักษณ์ของแบคทีเรียกรดแลคติก..... 29
	3.4 เปรียบเทียบคุณสมบัติของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือกได้จาก ตัวอย่างกับผลิตภัณฑ์โปรไบโอติกจากต่างประเทศ..... 34
4	ผลการทดลอง..... 35
	4.1 การแยกแบคทีเรียกรดแลคติกและการทำให้บริสุทธิ์..... 35
	4.2 ทดสอบคุณสมบัติโปรไบโอติก..... 36
	4.3 การพิสูจน์เอกลักษณ์ของแบคทีเรียกรดแลคติก..... 44
	4.4 การเปรียบเทียบคุณสมบัติของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือกได้จาก ตัวอย่างกับผลิตภัณฑ์โปรไบโอติกจากต่างประเทศ..... 56
5	สรุปผลการวิจัย การอภิปราย และข้อเสนอแนะ..... 58
	รายการอ้างอิง..... 61
	ภาคผนวก..... 70
	ภาคผนวก ก อาหารเพาะเลี้ยงเชื้อและสารเคมี..... 71
	ภาคผนวก ข ตารางแปลผล..... 74
	ภาคผนวก ค คุณสมบัติของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือก..... 76
	ภาคผนวก ง ลำดับนิวคลีโอไทด์ของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือก..... 83
	ประวัติผู้เขียนวิทยานิพนธ์..... 92

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1 ลักษณะที่สำคัญของแบคทีเรียกรดแลคติกสกุลต่างๆ.....	5
2 การแบ่งกลุ่มของจีโนส <i>Lactobacillus</i>	6
3 ค่า pH ในระบบทางเดินอาหารไก่.....	17
4 แบคทีเรียทดสอบ (Indicator strain).....	29
5 ชนิดตัวอย่าง รหัสเชื้อ และจำนวนไอโซเลท.....	37
6 ผลการศึกษาความไวต่อยาปฏิชีวนะของแบคทีเรียกรดแลคติก.....	38
7 ผลการทดสอบอัตราการรอดของเชื้อทดสอบในสภาวะกรด pH 2.5.....	39
8 ผลการทดสอบคุณสมบัติการทนน้ำดีที่ความเข้มข้น 0.3, 1 และ 4 เปอร์เซ็นต์.....	40
9 ขอบเขตของการยับยั้งแบคทีเรียทดสอบของแบคทีเรียกรดแลคติกด้วยวิธี agar spot.....	43
10 คุณสมบัติของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือก.....	47
11 คุณสมบัติการสร้างกรดจากการใช้คาร์โบไฮเดรทของแบคทีเรียกรดแลคติก ที่คัดเลือก.....	48
12 ผลการวิเคราะห์หมักเซลล์ ของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือก.....	49
13 ไอโซเมอร์ของกรดแลคติกของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือก.....	50
14 เปอร์เซ็นต์ความคล้ายคลึงของลำดับเบสในช่วง 16S rDNA ของไอโซเลท Fr-C, C70-2, C76-1 และสปีชีส์อื่น.....	54
15 เปอร์เซ็นต์ความคล้ายคลึงของลำดับเบสในช่วง 16 S rDNA ของไอโซเลท F23-1, C72-1, Fr-A, Fr-B, C43-1, C80-2 และสปีชีส์อื่น.....	55
16 การเปรียบเทียบคุณสมบัติการเป็นโปรไบโอติกของแบคทีเรียกรดแลคติกที่ คัดเลือกได้.....	57
17 การแปลผลสำหรับการทดสอบความไวต่อยาปฏิชีวนะ โดยวิธี disc diffusion.....	74
18 ค่าการดูดกลืนแสง (OD) ที่ความยาวคลื่น 600 นาโนเมตร ในการทดสอบ คุณสมบัติการทนน้ำดีของแบคทีเรียกรดแลคติก.....	75
19 คุณสมบัติของแบคทีเรียกรดแลคติกที่คัดเลือก 53 ไอโซเลท.....	77
20 คุณสมบัติการสร้างกรดจากการใช้คาร์โบไฮเดรทของแบคทีเรียกรดแลคติก ที่คัดเลือก 53 ไอโซเลท.....	80

สารบัญภาพ

ภาพที่	หน้า
1 กระบวนการหมักแบบ Homofermentation.....	11
2 กระบวนการหมักแบบ Heterofermentation.....	12
3 การเกิดบริเวณใสในการยับยั้งการเจริญแบคทีเรียทดสอบด้วยวิธี agar spot.....	42
4 ลักษณะการยับยั้งการเจริญของเชื้อแบคทีเรียกรดแลคติกที่สามารถสร้างสารยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียทดสอบด้วยวิธี agar well diffusion.....	42
5 ลักษณะจุลสัณฐานวิทยาและการติดสีแกรมบวกของเชื้อที่คัดเลือกจากตัวอย่าง.....	45
6 ลักษณะรูปร่างและการติดสีแกรมบวกของเชื้อที่คัดเลือกจากผลิตภัณฑ์โปรไบโอติก	46
7 ผล Thin Layer Chromograph ของการวิเคราะห์ผนังเซลล์.....	49
8 Phylogenetic trees ของไอโซเลท Fr-C, C70-2 และ C76-1 เปรียบเทียบกับสายพันธุ์มาตรฐาน.....	52
9 Phylogenetic trees ของไอโซเลท C43-2, C72-1, F23-1, C80-2, Fr-A และ Fr-B เปรียบเทียบกับสายพันธุ์มาตรฐาน.....	53

สัญลักษณ์และคำย่อ

ATCC	=	American Type Culture Collection, Rockville,MD,USA
cfu/ml	=	colony forming unit / milliliter
DMST	=	Department of Medical Sciences, National Institute of Health, Nonthaburi, Thailand
MRS	=	de Man, Roga sharpe
NRIC	=	NODAI Research Institute Culture Collection
OD	=	Optical density
%	=	เปอร์เซ็นต์
<i>B. cereus</i>	=	<i>Bacillus cereus</i>
<i>E. coli</i>	=	<i>Escherichia coli</i>
<i>E. faecalis</i>	=	<i>Enterococcus faecalis</i>
<i>E. faecium</i>	=	<i>Enterococcus faecium</i>
<i>E. hirae</i>	=	<i>Enterococcus hirae</i>
<i>L. casei</i>	=	<i>Lactobacillus casei</i>
<i>L. plantarum</i>	=	<i>Lactobacillus plantarum</i>
<i>L. lactis</i> subsp. <i>lactis</i>	=	<i>Lactococcus lactis</i> subsp. <i>lactis</i>
<i>Lc. mesenteroides</i>	=	<i>Leuconostoc mesenteroides</i>
<i>Ls. innocua</i>	=	<i>Listeria innocua</i>
<i>Ls. monocytogenes</i>	=	<i>Listeria monocytogenes</i>
<i>P. pentocaseus</i>	=	<i>Pediococcus pentocaseus</i>
<i>Ps. aeruginosa</i>	=	<i>Pseudomonas aeruginosa</i>
<i>S. Cholerasuis</i>	=	<i>Salmonella Cholerasuis</i>
<i>S. Typhimurium</i>	=	<i>Salmonella Typhimurium</i>
<i>Y. enterocolitica</i>	=	<i>Yersinia enterocolitica</i>