

ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าฯ ลาดกระบัง



ใบรับรองปัญหาพิเศษ

เรื่อง
ฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองบางชนิด
(Antimicrobial Activities of Some Indigenous Plant Extracts)

จัดทำโดย

นายเดชพันธุ์ สวัสดิ์ รหัสนักศึกษา 45040140
นางสาวสุภาวรี ศรีเนาวรัตน์กุล รหัสนักศึกษา 45040174

ได้รับการพิจารณาเห็นชอบจาก

.....
(จิตพัทธ์ อาริวง)

23 สิงหาคม 2549

วัน เดือน ปี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
อาจารย์ที่ปรึกษาปัญหาพิเศษ
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น ยกเว้นที่นำมาเพื่อตีพิมพ์และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กิตติกรรมประกาศ

ปัญหาพิเศษในหัวข้อเรื่องฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองบางชนิดฉบับนี้ เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาหลักสูตรปริญญาตรีวิทยาศาสตร์บัณฑิตของสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง ซึ่งในการจัดทำครั้งนี้สำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยดี เนื่องจากได้รับเกียรติจาก ดร.วิพัชย์ อารีกุล มาเป็นที่ปรึกษาปัญหาพิเศษของข้าพเจ้า และได้กรุณาสละเวลาอันมีค่า มาให้คำแนะนำ คำปรึกษา และดูแลเอาใจใส่ รวมถึงการแก้ไขในส่วนที่ยังมีข้อบกพร่องอยู่ ทำให้รายงานและปัญหาพิเศษครั้งนี้สมบูรณ์

นอกจากนี้ก็ขอขอบพระคุณ คุณพ่อ คุณแม่ ที่ให้การสนับสนุนและคอยเอาใจช่วยให้การทำปัญหาพิเศษครั้งนี้สำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยดี และขอขอบพระคุณเจ้าหน้าที่ที่อำนวยความสะดวกในการเก็บข้อมูล สารเคมี รวมทั้งพี่ ๆ เพื่อน ๆ น้อง ๆ ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตรที่ให้คำแนะนำดี ๆ และช่วยเหลือให้กำลังใจข้าพเจ้าตลอดมา

เดชพันธุ์ สวัสดิ์
สุภากร ศรีเนาวรัตน์กุล
24 มีนาคม 2549

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	ก
กิตติกรรมประกาศ	ข
สารบัญ	ค
สารบัญตาราง	ง
สารบัญภาพ	ฉ
บทที่ 1 บทนำ	
1.1 คำนำ	1
1.2 วัตถุประสงค์	1
บทที่ 2 วารสารปริทัศน์	
2.1 สารบัญซึ่งจุลินทรีย์ที่ได้จากพืช	2
2.2 ผลของพืชบางชนิดและองค์ประกอบทางเคมีต่อ การยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์	2
2.3 พืชพื้นเมือง	4
2.4 การทดสอบความไวเชื้อต่อยาต้านจุลชีพ	7
บทที่ 3 วัสดุอุปกรณ์และวิธีการทดลอง	
3.1 วัสดุดิบ	8
3.2 อุปกรณ์	8
3.3 สารเคมีและอาหารเลี้ยงเชื้อ	9
3.4 จุลินทรีย์	9
3.5 ขั้นตอนและวิธีการทดลอง	9
บทที่ 4 ผลการทดลองและวิจารณ์ผลการทดลอง	
4.1 ผลการศึกษาชนิดของสารสกัดจากพืชพื้นเมือง ที่มีฤทธิ์ยับยั้งต่อการเจริญของจุลินทรีย์	12
4.2 การหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ บนอาหารแข็ง	18
4.3 การทดสอบความสามารถในการยับยั้งจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืช	21
บทที่ 5 สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ	
5.1 สรุปผลการทดลอง	23

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่จัดทำขึ้นเพื่อการเรียนการสอนเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ป
 5.2 ข้อเสนอแนะ
 24 โยชน์ด้านการค้า
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญ (ต่อ)

เอกสารอ้างอิง	หน้า
ภาคผนวก	25
	27



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1 ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมือง เป็นเส้นผ่านศูนย์กลาง clear zone หน่วยเป็นมิลลิเมตร± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน	17
2 ผลการยับยั้งจุลินทรีย์เป็น clear zone หน่วยเป็นมิลลิเมตรของมะระขี้นก และปืนนกไล่ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ	20
3 แสดงจำนวนจุลินทรีย์ที่รอดชีวิต ภายหลังจากการบ่มเพาะเชื้อ ด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อ TSB ที่มีสารสกัดจากมะระขี้นก 1 เปอร์เซ็นต์ ทุก ๆ 4 ชม. เป็นเวลา 24 ชั่วโมง	21



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญรูปภาพ

ภาพที่	หน้า
1 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ <i>Bacillus cereus</i>	13
2 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ <i>Enterococcus faecalis</i>	14
3 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ <i>Lactobacillus pentosus</i>	15
4 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ <i>Pediococcus acidilactici</i>	16
5 แสดงการยับยั้ง <i>Bacillus cereus</i> ของสารสกัดจากต้นมะระขี้นกและปืนนกไส้ ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ	19
6 แสดงความสัมพันธ์ระหว่างจำนวนจุลินทรีย์และเวลาในการบ่มเพาะเชื้อ	22



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 1

คำนำ

1.1 คำนำ

ในปัจจุบันทั่วโลกกำลังให้ความสนใจในการใช้ผลิตภัณฑ์ต่าง ๆ จากธรรมชาติในการดูแลสุขภาพของตนเองเพื่อเสริมสร้างความแข็งแรงของร่างกาย โดยส่วนใหญ่จะอยู่ในรูปเครื่องเทศและสมุนไพรเพื่อการประกอบอาหาร โดยการพัฒนาให้อยู่ในรูปของอาหารและสารสกัดจากพืช เนื่องจากองค์ประกอบของสารพฤกษเคมีที่สำคัญที่มีคุณสมบัติของสารชีวกิจกรรม (bioactivities) ซึ่งอาจนำมาใช้ทดแทนยาแผนปัจจุบันในการป้องกันโรคบางประเภท หรือทดแทนสารเคมีสังเคราะห์ที่เติมลงในผลิตภัณฑ์อาหาร เพื่อหลีกเลี่ยงอันตรายจากการตกค้างของสารเคมีต่าง ๆ

ดังนั้นการศึกษาสารสกัดจากพืชพื้นเมืองในประเทศไทยที่มีฤทธิ์ต่อการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ที่ปนเปื้อนในอาหาร อาจเป็นอีกแนวทางหนึ่งในการนำไปประยุกต์ใช้ให้เกิดประโยชน์ในอุตสาหกรรมอาหารและทำให้ผลิตภัณฑ์ที่มาจากพืช มีความหลากหลายทัดเทียมกับประเทศคู่แข่งทางการค้าต่อไป

1.2 วัตถุประสงค์

1. ศึกษาฤทธิ์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองบางชนิดในการยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์
2. ศึกษาความเข้มข้นต่ำสุด (Minimal Inhibitory Concentration, MICs) ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 2

วารสารปริทัศน์

2.1 สารยับยั้งจุลินทรีย์ที่ได้จากพืช

การสังเคราะห์สารประกอบต่างๆ ในพืชจะเป็นกลไกการป้องกันตนเองของพืชจากจุลินทรีย์และตัวทำลายอื่นๆ สารประกอบเหล่านี้เป็นสารประกอบที่ได้จากปฏิกิริยาขั้นทุติยภูมิ และไม่มีความสำคัญต่อกิจกรรมพื้นฐานในการดำรงชีวิตของพืช ซึ่งส่วนใหญ่มักได้จากกระบวนการการสังเคราะห์ isoprenoid, phenylpropanoid, alkaloid หรือ fatty acid/ polyketide (Dicken และคณะ, 2000)

สารยับยั้งจุลินทรีย์ที่ได้จากพืชจัดแบ่งตามตำแหน่งแบ่งออกเป็น 3 กลุ่ม คือ

1. สารต่อต้านการติดเชื้อ (pre infectinal agents) ซึ่งจะอยู่บริเวณผิวของพืชและเป็นสารประกอบกลุ่มแรกที่ทำหน้าที่ในการป้องกันพืช ตัวอย่างของสารในกลุ่มนี้ เช่น สารประกอบที่อยู่ในต่อมบริเวณผิวใบของพืช (Harpaz และคณะ, 2003)
2. สารประกอบที่พบในแควิวโอลจะเกี่ยวข้องกับกระบวนการไฮโดรไลซิสโดยใช้เอนไซม์ที่ทำให้เกิดการย่อยสลายได้ และสารประกอบในกลุ่มนี้จะมีการสังเคราะห์อย่างต่อเนื่อง โดยจะมีความไวในการเกิดปฏิกิริยาคือต่อเมื่อเนื้อเยื่อได้รับความเสียหายแล้ว ซึ่งหากอยู่ในสภาวะปกติสารในกลุ่มนี้จะไม่เกิดปฏิกิริยาขึ้นเช่นเดียวกับเอนไซม์ต่างๆ
3. สารประกอบ Phytoalexins ซึ่งเป็นสารประกอบที่ผลิตขึ้นเพื่อป้องกันการบุกรุก โดยเฉพาะ ซึ่งปกติจะไม่พบในพืชที่มีความความสมบูรณ์แต่จะถูกผลิตขึ้นเมื่อมีการรุกรานของจุลินทรีย์หรือปัจจัยทางสิ่งแวดล้อมที่ไม่เหมาะสม เช่น ความแห้งแล้ง

2.2 ผลของพืชบางชนิดและองค์ประกอบทางเคมีต่อการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์

Chang และคณะ (2001) พบว่าน้ำมันหอมระเหยจากใบของต้นอบเชย ซึ่งมี cinnamic aldehyde เป็นส่วนประกอบสำคัญ มีฤทธิ์ยับยั้งแบคทีเรีย 9 สายพันธุ์ ได้แก่ *Pseudomonas aeruginosa*, *Enterococcus faecalis*, *Staphylococcus aureus* 2 สายพันธุ์, *Staphylococcus epidermidis*, *Klebsiella pneumoniae*, *Salmonella spp.* และ *Vibrio parphemolyticus* โดยความเข้มข้นต่ำสุดในการยับยั้งคือ 500, 1000, 250, 250, 250, 1000, 500 และ 250 ไมโครกรัมต่อเอมิลลิตร ตามลำดับ ซึ่งงานวิจัยนี้แสดงให้เห็นว่าสารประกอบเหล่านี้สามารถนำมาใช้ประโยชน์ในการศึกษาเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นิยมนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Bullermam และคณะ (1977) ได้ทดสอบผลของน้ำมันหอมระเหยของอบเชย กานพลู สารบริสุทธิ์ cinnamic aldehyde และ eugenol ต่อการเติบโตและการผลิตสารอะฟลาท็อกซินของเชื้อ *Aspergillus parasiticus* พบว่า น้ำมันหอมระเหยของอบเชย, กานพลูเข้มข้น 200-250 ppm สามารถยับยั้งการเติบโตและการผลิตสารอะฟลาท็อกซินของ *Aspergillus parasiticus* เช่นเดียวกับสารบริสุทธิ์ cinnamic aldehyde และ eugenol เข้มข้น 150 และ 125 ppm ตามลำดับ ซึ่งสารประกอบ cinnamic aldehyde และ eugenol เป็นองค์ประกอบหลักของน้ำมันหอมระเหยของอบเชยและกานพลู

Farag และคณะ (1989) ได้ทดสอบประสิทธิภาพน้ำมันหอมระเหยจากเครื่องเทศในประเทศอียิปต์ ได้แก่ ขมิ้น, กานพลู, sage, rosemary, caraway และ thyme ในการยับยั้งแบคทีเรียแกรมลบ 3 สายพันธุ์, แบคทีเรียแกรมบวก 4 สายพันธุ์, แบคทีเรียชนิด acid fast 1 สายพันธุ์ และยีสต์ 1 สายพันธุ์ พบว่าแบคทีเรียแกรมลบทนต่อฤทธิ์ของเครื่องเทศมากกว่าแบคทีเรียแกรมบวก และน้ำมันหอมระเหยจาก thyme และขมิ้นมีประสิทธิภาพสูงกว่าน้ำมันหอมระเหยจากพืชชนิดอื่น ๆ ทั้งนี้พบว่าองค์ประกอบทางเคมีของสารประกอบที่มีในน้ำมันหอมระเหยมีความสัมพันธ์กับประสิทธิภาพการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์

Bauermann และคณะ (1994) ศึกษาผลของน้ำมันหอมระเหยในพืช 3 ชนิด คือ dill, parsley และ lovage (celery) พบว่าความเข้มข้นของสารสกัดในช่วง 0.05-0.5 เปอร์เซ็นต์ สามารถยับยั้งการเจริญของ *E. coli*, *Staphylococcus aureus*, *B. cereus*, *Lactobacillus plantarum*, *Penicillium ochraceum* และ *Candida sp.* ได้ ต่อมา Tereschuk และคณะ (1997) ศึกษาส่วนประกอบหลักจากสารสกัดของใบ *Tagetes minuta* พบว่ามีสาร quercetagenin-7-arabinosyl-galactoside ซึ่งสามารถยับยั้งการเติบโตของ *B. subtilis*, *E. coli*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Staphylococcus aureus*, *Staphylococcus epidermidis*

Chao และคณะ (2000) พบว่าน้ำมันหอมระเหยจากอบเชยมีประสิทธิภาพในการยับยั้งแบคทีเรียแกรมบวก ได้แก่ *B. cereus*, *Staphylococcus aureus*, *Enterococcus faecalis*, *Micrococcus luteus* รวมทั้งแบคทีเรียแกรมลบ ได้แก่ *Alcaligenes faecalis*, *E. coli* และ *Pseudomonas aeruginosa* และราบางชนิด ได้แก่ *Aspergillus niger* และ *Rhizopus oligosporus*

ศรีกาญจนา (2541) ได้ทำการทดสอบความไวของ *Listeria monocytogenes* และ *Listeria innocua* ต่อสารสกัดหยาบของพืชสมุนไพร 39 ชนิด พบว่ามีเพียง 8 ชนิด ได้แก่ กระชาย, ดอกจันทร์เทศ, เจตมูลเพลิงแดง, ชะเอมเทศ, ผ่าง, ฟ้าทะเลลายโจรและมะขามแขก ที่สามารถยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ทั้ง 2 สายพันธุ์ได้ เมื่อมีปริมาณสมุนไพรแห้งในสารสกัด 20 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วัชร (2543) ได้ทำการศึกษาตรวจหาสารที่มีฤทธิ์ยับยั้งเชื้อแบคทีเรียแกรมบวกและแกรมลบ ในสมุนไพร 12 ชนิด ที่สกัดด้วยเอธานอล 95 เปอร์เซ็นต์ และไดคลอโรมีเทน ตามลำดับ พบว่าพืชสมุนไพรทั้ง 12 ชนิดไม่มีฤทธิ์ยับยั้งเชื้อแบคทีเรียแกรมลบ และมีพืชสมุนไพรเพียง 9 ชนิดที่สามารถยับยั้งแบคทีเรียแกรมบวก ได้แก่ มะระจีนก, กระจาย, กระจเทียม, ฟ้าทะลายโจร, กล้วยน้ำวัว, ชุมเห็ดเทศ, ทองพันชั่ง, บัวบก, และบอระเพ็ด และจากการวิจัยเพื่อศึกษาหาวิธีการใหม่ในการเพิ่มการผลิตมะระจีนกในห้องทดลอง โดยวิธีการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ และการตรวจสอบฤทธิ์ในการต้านเชื้อจุลินทรีย์ของเนื้อเยื่อเพาะเลี้ยงดังกล่าว โดยพบว่าการตรวจสอบกลุ่มสารสำคัญเบื้องต้นโดยเทคนิคทางพิษวิทยาของสารสกัดหยาบด้วยเอธานอล 95 เปอร์เซ็นต์ ของรากเพาะเลี้ยงอายุ 3 เดือน ให้ผลทดสอบเป็นบวกกับสารทดสอบกลุ่มแอลคาลอยด์ ผลการต้านเชื้อแบคทีเรียและเชื้อราของสารสกัดหยาบรากเพาะเลี้ยงมะระจีนกด้วยเอธานอล ที่ความเข้มข้น 5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรในเมธานอล โดยวิธี Disc diffusion method พบว่าสารสกัดสามารถต้านเชื้อแบคทีเรีย *Staphylococcus aureus* และ *Escherichia coli* แต่ไม่สามารถยับยั้งเชื้อรา *Candida albicans* (ชาติ, 2543)

สถาพร และคณะ (2546) ทำการศึกษากฤทธิ์ของสารสกัดสมุนไพร 16 ชนิด ในการยับยั้งเชื้อแบคทีเรียสกุล *Vibrio* 10 สายพันธุ์ที่ก่อโรคในกุ้งกุลาดำ พบว่ามีสมุนไพรอยู่ 11 ชนิดที่มีประสิทธิภาพยับยั้งเชื้อแบคทีเรียก่อโรคในกุ้งกุลาดำได้ โดยมีฤทธิ์ยับยั้งที่แตกต่างกันตามความเข้มข้นที่ไม่เท่ากัน สมุนไพรที่น่าสนใจมีอยู่ 2 ชนิด ได้แก่ ใบฝรั่งและมะระจีนก เนื่องจากสามารถยับยั้งเชื้อได้แม้จะใช้สารสกัดในระดับความเข้มข้นต่ำเพียง 0.625 และ 1.25 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ

2.3 พืชพื้นเมือง

2.3.1 มะระจีนก

มะระจีนกชื่อทางวิทยาศาสตร์ว่า *Momordica charantia* Linn. ซึ่งเป็นพืชวงศ์ Cucurbitaceae ลักษณะทางพฤกษศาสตร์เป็นพืชล้มลุก ชนิดไม้เถาที่มีมือเกาะ ตามลำต้นมีขน ใบเดี่ยวเรียงสลับรูปฝ่ามือกว้างและยาวประมาณ 4-7 เซนติเมตร

องค์ประกอบทางเคมีที่สำคัญ ได้แก่ มอมอร์ดิโคไซด์ (momordicoside) เป็นสารกลุ่มควิเคอร์บิตาซิน, มอมอร์ดิซิน (momordicine) เป็นสารกลุ่มไตรเทอร์ปีน, ชาร์เรนต์ิน (charantia) สารผสมระหว่างไฟโตสเตอรอลและไกลโคไซด์ โพลีเปปไทด์ พี และ โปรตีน MRK 29

มะระจีนกมีสรรพคุณทางยาและมีฤทธิ์ทางเภสัชวิทยา ได้แก่ รักษาโรคเบาหวาน รักษาโรคเอดส์ มีฤทธิ์ต้านเชื้อไวรัส มีฤทธิ์ต้านมะเร็ง แบคทีเรียและยีสต์ แก้ปวด แก้ไข เป็นต้น คนไทยนิยมบริโภคผลและยอดอ่อน เนื่องจากเป็นผักที่มีคุณค่าทางอาหารสูง มีวิตามิน แร่ธาตุและ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับใช้ในการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.3.2 ปีนนกไล่

ปีนนกไล่มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Bidens pilosa* (Linn.) var. *minor* (Bl.) Scherff ซึ่งเป็นพืชวงศ์ Asteraceae มีลักษณะทางพฤกษศาสตร์เป็นไม้ล้มลุกฤดูเดียว สูง 15 - 100 เซนติเมตร ลำต้นตั้งตรง แตกกิ่งก้านมาก ใบประกอบแบบขนนก เรียงตรงข้าม ใบย่อยรูปไข่แกมขอบขนาน กว้าง 1 - 4 เซนติเมตร ยาว 2 - 9 เซนติเมตร ใบย่อยด้านล่างรูปไข่ ด้านบนรูปใบหอก ดอกช่อ ออกที่ซอกใบ และปลายกิ่ง ดอกย่อย 20 - 40 ดอก มีชั้นใบประดับ กลีบดอกสีเหลือง ผลแห้ง ไม่แตก แบน สีน้ำตาลเข้ม

ปีนนกไล่ มีสรรพคุณทางด้านสมุนไพรหลายอย่าง ซึ่งแถวภาคเหนือถือเป็นยาพื้นบ้าน ตำรับล้านนาโดยใช้รากมาต้มน้ำดื่มแก้หวัด

2.3.3 อบเชย

อบเชยมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Cinnamomum zeylanicum* Breyne เป็นพืชวงศ์ Lauraceae อบเชยมีหลายชนิดซึ่งคุณภาพแตกต่างกันไป ตามสถานที่ปลูกหรือแหล่งผลิต เช่น อบเชยเทศ อบเชยจีน อบเชยญวนและอบเชยไทย ส่วนที่นำมาใช้คือ เปลือกของใบและกิ่งก้าน

สารเคมีที่เป็นองค์ประกอบสำคัญในอบเชย โดยเมื่อนำเปลือกของอบเชยเทศมากลั่นด้วยไอน้ำจะได้น้ำมันหอมระเหยประมาณ 0.5-1 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งในน้ำมันอบเชยเทศจะประกอบด้วยสารหลายชนิด เช่น ยูจีนอล (eugenol), ยูจีนอลอะซิเตท (eugenol acetate), ซินนามิลอะซิเตท (cinnamyl acetate), ซินนามิลแอลกอฮอล์ (cinnamyl alcohol), เบนซาลดีไฮด์ (benzaldehyde), ลินาลูล (linalool) เป็นต้น จากองค์ประกอบของน้ำมันหอมระเหยดังกล่าว พบว่ามีซินนามิลอัลดีไฮด์มากที่สุด 65-70 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ ยูจีนอล 10-12 เปอร์เซ็นต์

อบเชยมีสรรพคุณทางยาและมีฤทธิ์ทางเภสัชวิทยา ได้แก่ ช่วยขับเหงื่อ ให้ความสดชื่น แก้อาการอ่อนเพลีย น้ำมันอบเชยเทศใช้เป็นส่วนผสมในยาขับลม แก้อาการท้องอืดท้องเฟ้อ มีฤทธิ์ฆ่าเชื้อราและเชื้อจุลินทรีย์ แต่มีผลข้างเคียง คือก่อให้เกิดความระคายเคือง (บัญญัติ , 2527)

2.3.4 ผักชีลาว

ผักชีลาวชื่อวิทยาศาสตร์ *Foeniculum vulgare* Mill. เป็นพืชวงศ์ Umbelliferae ลักษณะทางพฤกษศาสตร์เป็นพืชล้มลุกตระกูลเดียวกับผักชีแต่ต้นสูงกว่า ลำต้นสีเขียวสด กิ่งก้านแตกแขนงมากมาย ใบเป็นเส้นฝอยมีสีเขียว ดอกมีสีเหลืองออกเป็นช่อ ก้านดอกมีลักษณะคล้ายซี่ร่ม

สารเคมีที่เป็นองค์ประกอบสำคัญ ได้แก่ น้ำมันหอมระเหยและน้ำมันระเหยยาก ได้แก่ ทราลอะนิโทล ซึ่งสารชนิดนี้จะมีปริมาณที่ต่างกันตามแหล่งเพาะปลูก พันธุ์ และการเก็บเกี่ยว

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.4 การทดสอบความไวเชื้อต่อยาต้านจุลชีพ

การทดสอบความไวเชื้อต่อยาต้านจุลชีพมีหลายวิธี ซึ่งแต่ละวิธีในการใช้ขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายอย่าง เช่น ลักษณะงาน ชนิดของเชื้อทดสอบ จำนวนเชื้อทดสอบ ชนิดและจำนวนยา เป็นต้น แต่สำหรับวิธีที่ได้รับความนิยมและเป็นวิธีมาตรฐานแบ่งได้ 3 วิธี (มาลิน, 2542) ดังนี้

2.4.1 การเจือจางยาในอาหารเหลว (Broth dilution method)

วิธีนี้สามารถทดสอบในหลอดทดลอง โดยนำยาเจือจางในอาหารเหลวที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในลักษณะลดลงทุกๆ 2 เท่า จากนั้นใส่เชื้อลงในอาหาร ภายหลังจากเพาะบ่ม สังเกตความขุ่นใสของอาหารและแปรผลการทดสอบ การทดสอบด้วยวิธีนี้สามารถรู้ผลได้เร็ว และใช้ทดสอบวิธีการออกฤทธิ์ของยาฆ่าเชื้อได้

2.4.2 การเจือจางยาในอาหารวุ้น (Agar dilution method)

นำยาเจือจางด้วยน้ำหรือตัวเจือจางที่เหมาะสมจนได้ระดับความเข้มข้นเป็น 10 เท่าของความเข้มข้นทดสอบ แล้วผสมกับอาหารวุ้นตั้งทิ้งไว้ให้แข็ง หลังจากนั้นทำการเพาะเชื้อทดสอบแล้วแต่ละลงบนอาหารวุ้นที่เตรียมไว้ สังเกตการเจริญของเชื้อบนอาหารหลังการเพาะบ่ม การทดสอบด้วยวิธีนี้สามารถใช้ทดสอบเชื้อหลายชนิดในเวลาเดียวกันและสามารถสังเกตการปนเปื้อนจากเชื้ออื่นได้

2.4.3 การให้ยาซึมผ่านในอาหารวุ้น (Agar diffusion method)

วิธีนี้อาศัยหลักการแพร่ซึม โดยนำยาต้านจุลชีพใส่ในสิ่งรองรับซึ่งอยู่บนหรือในอาหารวุ้นที่ได้เพาะเชื้อไว้แล้ว ภายหลังจากเพาะบ่ม สังเกตรอบบริเวณสิ่งรองรับที่ด้วยยาซึมผ่านว่ามีบริเวณใส (inhibition zone) ซึ่งไม่มีเชื้อเกิดขึ้นหรือไม่ วิธีนี้สามารถทำได้หลายรูปแบบขึ้นกับสิ่งรองรับด้วยยา เช่น สิ่งรองรับเป็นหลุมที่เจาะลงในอาหารวุ้น (Agar-well diffusion method) สิ่งรองรับเป็นถ้วยโลหะทรงกระบอก (Cup diffusion method) หรือกระดาษชั้บกลมซึมผ่านในอาหารวุ้น (Agar-disc diffusion method) ทั้งนี้ปัจจุบันการใช้กระดาษชั้บกลมเป็นที่นิยม เนื่องจากสะดวกต่อการใช้งาน แต่การทดสอบแบบใช้สิ่งรองรับเป็นหลุมและถ้วยนั้นสามารถเห็นผลการทดสอบได้ชัดเจนกว่า จึงเหมาะกับยาที่มีการซึมผ่านได้ยาก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 3

วัสดุอุปกรณ์และวิธีการทดลอง

3.1 วัตถุดิบ

ตัวอย่างพืชพื้นเมืองทั้งหมด 14 ตัวอย่าง ได้รับจากสถานีวิจัยหลวงอ่างขาง มูลนิธิโครงการหลวง อำเภอฝาง จังหวัดเชียงใหม่

1. ปีนนกลี (*Bidens pilosa* L. วงศ์ Bignoniaceae)
2. ราชาวดีป่า (*Buddleja asiatica* Lour วงศ์ Buddlejaceae)
3. ส้มจี (*Embelia ribes* Burm.f. วงศ์ Myrsinaceae)
4. ส้มกุ่ม (*Embelia sessiliflora* Kurtz วงศ์ Myrsinaceae)
5. เสนียด (*Jusiticia adhatoda* L. วงศ์ Acanthaceae)
6. ลูกมะระขี้นก (*Momordica charantia* L. วงศ์ Cucurbitaceae)
7. ต้นมะระขี้นก (*Momordica charantia* L. วงศ์ Cucurbitaceae)
8. ผักชีลาว (*Foeniculum vulgare* Miller วงศ์ Umbelliferae)
9. ตะไคร้ต้นเล็ก (*Litsea cubeba* Pers.)
10. ผักปราบใบเรียวยาว (*Commelina diffusa* Burm.f. วงศ์ Commelinaceae)
11. หมี่เหม็น (*Litsea glutinosa* (Lour.) C.B. Rob. วงศ์ Lauraceae)
12. อบเชย (*Cinnamomum zeylanicum* Breyn วงศ์ Lauraceae)
13. กระชายดำ (*Kaempferia parviflora* Wall. Ex Baker วงศ์ Zingiberaceae)
14. สะเดา (*Azadirachta indica* A. Juss. วงศ์ Meliaceae)

3.2 อุปกรณ์

1. เครื่องระเหยสูญญากาศ (Rotavapor BUCHI R-114, Switzerland)
2. เครื่องชั่งชนิดละเอียด (Mettler PE 3000, Switzerland)
3. อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (Memmert, Germany)
4. เครื่องบด (Blender)
5. หม้อนิ่งความดัน (Tomy SS-245, Japan)
6. ตู้บ่มเชื้อ (Memmert, Germany)
7. ตู้เขี่ยเชื้อแบบ Laminar flow (Woerden, Belgium)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

8. ตู้อบลมร้อน (Memmert, Germany)
9. เครื่องอบแห้งแบบ Tray dry (Patch OV 006, Germany)
10. โถดูดความชื้น (desiccator)
11. เครื่องแก้วที่ใช้ในการวิเคราะห์ทางเคมี

3.3 สารเคมีและอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. แอลกอฮอล์ 80 เปอร์เซ็นต์
2. Trypticase Soy Broth (Merck, Germany)
3. MRS (Scharlau, Spain)
4. Agar (Merck, Germany)
5. Chloramphenicol (Oxoid, England)

3.4 จุลินทรีย์

1. *Bacillus cereus* TISTR 121
2. *Enterococcus faecalis* TISTR 888
3. *Lactobacillus pentosus* TISTR 849
4. *Pediococcus acidilactici* TISTR 952

3.5 ขั้นตอนและวิธีการทดลอง

3.5.1 การเตรียมวัตถุดิบตัวอย่างพืช

นำพืชพื้นเมืองมาล้างให้สะอาด ผึ่งให้แห้ง หั่นเป็นชิ้นเล็ก ๆ แล้วนำไปอบแห้งด้วยตู้อบลมร้อน (Tray drier) ที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง บดด้วยเครื่องบด (Blender) เก็บใส่ถุงพลาสติก ปิดผนึกด้วยเครื่องปิดผนึกสุญญากาศ เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 6 องศาเซลเซียส

3.5.2 การสกัดสารตัวอย่างจากพืช

ชั่งตัวอย่างพืชจากข้อ 3.7.1 จำนวน 25 กรัม ใส่ลงในบีกเกอร์ 500 มิลลิลิตร เติมแอลกอฮอล์ 250 มิลลิลิตร (อัตราส่วน 1: 10) คนผสมให้เข้ากัน สกัดที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที จากนั้นนำสารสกัดที่ได้กรองผ่านกรวยกรองบุชเนอร์ด้วยกระดาษกรอง Whatman No. 1 และระเหยตัวทำละลายออกโดยใช้เครื่องระเหยสุญญากาศที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียสจนได้สารสกัดเข้มข้น เก็บตัวอย่างสารที่สกัดได้ในขวดสีชาที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3.5.3 การทดสอบฤทธิ์ในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์

การศึกษาฤทธิ์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ ได้แก่ *Bacillus cereus*, *Enterococcus faecalis*, *Lactobacillus pentosus* และ *Pediococcus acidilactici* ใช้วิธี Agar disc diffusion ซึ่งอาศัยการแพร่ซึมของสารละลายที่ต้องการทดสอบบนอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีการเพาะเชื้อจุลินทรีย์ทดสอบไว้แล้ว โดยใช้กระดาษซับกลม (paper disc) ที่ผ่านการฆ่าเชื้อเป็นตัวรองรับสารละลาย ภายหลังการบ่มแปรผลโดยการวัดขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางโซนใส (inhibition zone) ซึ่งบ่งบอกถึงความสามารถในการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ โดยมีหน่วยเป็นมิลลิเมตร และขั้นตอนของการทดสอบมีดังนี้

3.5.3.1 การเตรียมสารละลายจากสารสกัดของพืชพื้นเมือง

เตรียมสารสกัดจากพืชให้มีความเข้มข้น 20 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) โดยใช้น้ำกลั่นปลอดเชื้อ ทั้งนี้จะใช้น้ำกลั่นปลอดเชื้อเป็นชุดควบคุมผลเชิงลบ (negative control) และใช้ chloramphenicol 30 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร เป็นชุดควบคุมผลเชิงบวก (positive control)

3.5.3.2 การเตรียมจุลินทรีย์ทดสอบ

ถ่ายเชื้อแบคทีเรียบริสุทธิ์ (pure culture) โดยห่วงเฉียบเชื้อ (loop) จำนวน 1 loop ลงในหลอดอาหารเหลว Trypticase Soy Broth (TSB) บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส นาน 18 – 24 ชั่วโมง สำหรับเชื้อแบคทีเรียแลคติกบริสุทธิ์ (pure culture) จะเพาะเลี้ยงในอาหารเหลว MRS ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส นาน 24 – 48 ชั่วโมง เชื้อที่ได้จะใช้เป็นเชื้อเริ่มต้นในการทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืช

3.5.3.3 การเพาะเลี้ยงเชื้อทดสอบ

นำอาหารเลี้ยงเชื้อ Trypticase Soy Agar (TSA) หลอมเหลว 0.5 มิลลิลิตร ผสมกับเชื้อเริ่มต้น (ความเข้มข้นของเซลล์ 10^8 โคโลนีต่อมิลลิลิตร) จำนวน 10 ไมโครลิตร เทบนผิวอาหาร TSA ที่แข็งตัวแล้วในงานอาหารเลี้ยงเชื้อ ใช้เทคนิค pour plate ให้อาหารผสมเชื้อเริ่มต้นกระจายทั่วผิวหน้าอาหารแข็งชั้นแรก และรอให้อาหารชั้นที่สองแข็งตัว นำ paper disc ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 6 มิลลิเมตรที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้ว หยดสารละลายสกัดจากพืชแต่ละชนิด ปริมาณ 20 ไมโครลิตร วางลงบนผิวหน้าอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีเชื้อทดสอบ ตั้งทิ้งไว้ นานประมาณ 15 นาที เพื่อให้สารแพร่ในชั้นอาหารเลี้ยงเชื้อ บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส นาน 18 - 24 ชั่วโมง การอ่านผลการยับยั้งจะทำโดยบันทึกผลวัดขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของโซนใส ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(inhibition zone) รอบ paper disc ที่วัดได้ และรายงานผลเป็นค่าเฉลี่ยของโซนใสหน่วยเป็น มิลลิเมตร

ส่วนเชื้อแบคทีเรียแลคติกจะทดสอบในอาหาร MRS ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 – 48 ชั่วโมง การอ่านผลการยับยั้งจะทำโดยบันทึกผลขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของโซนใส (inhibition zone) รอบ paper disc ที่วัดได้ และรายงานผลเป็นค่าเฉลี่ยของโซนใสหน่วยเป็น มิลลิเมตร

3.5.3.4 การหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์

(Minimum Inhibitory Concentrations ; MICs)

เลือกสารสกัดจากพืชพื้นเมืองที่ให้ผลการยับยั้งในวิธี Agar Disc Diffusion ดีที่สุดจำนวน 2 ชนิด นำมาทดสอบหาความเข้มข้นต่ำสุดในการยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ โดยนำอาหารเลี้ยงเชื้อ TSA หลอมเหลว 0.5 มิลลิลิตร ผสมกับเชื้อเริ่มต้น (ความเข้มข้นของเซลล์ 10^8 โคโลนีต่อมิลลิลิตร) จำนวน 10 ไมโครลิตร เทบนผิวอาหาร TSA ที่แข็งตัวแล้วในจานอาหารเลี้ยงเชื้อ ใช้เทคนิค pour plate ให้อาหารผสมเชื้อเริ่มต้นกระจายทั่วผิวหน้าอาหารแข็งชั้นแรก และรอให้อาหารชั้นที่สองแข็งตัว นำ paper disc ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 6 มิลลิเมตรที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้ว หยอดสารสกัดจากพืชที่ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ในลักษณะลดลงทุก ๆ 2 เท่า ปริมาณ 20 ไมโครลิตร วางบนผิวหน้าอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีเชื้อทดสอบ ตั้งทิ้งไว้ประมาณ 15 นาที เพื่อให้สารแพร่ในชั้นอาหารเลี้ยงเชื้อ บ่มเชื้อแบคทีเรียในอาหาร TSA ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส นาน 18 - 24 ชั่วโมง การแปลผลทดสอบบันทึกความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ได้

3.5.3.5 การทดสอบความสามารถในการยับยั้งจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืช

เจือจางสารสกัดจากพืชในอาหาร TSB ให้ได้ความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ จากนั้นทำการถ่ายเชื้อจุลินทรีย์ลงในอาหาร TSB บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง นับจำนวนเชื้อ ทุก ๆ 4 ชั่วโมงเป็นเวลา 24 ชั่วโมง

3.5.4 วิเคราะห์ทางสถิติ

นำผลการทดลองมาคำนวณหาความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ โดยใช้การวิเคราะห์แบบ Duncan ด้วยโปรแกรม SPSS version 10.0

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 4

ผลการทดลองและวิจารณ์ผลการทดลอง

4.1 ผลการศึกษาชนิดของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองที่มีฤทธิ์ยับยั้งต่อการเจริญของจุลินทรีย์

ผลการศึกษาสารสกัดจากพืชพื้นเมืองในสารสกัดเอทานอล 80 เปอร์เซ็นต์ ได้แก่ ต้นมะระขี้นก, ลูกมะระขี้นก, อบเชย, ผักชีลาว, ราชวดีป่า, เสนียด, ส้มกุ่ม, ส้มจี๊, ตะไคร้ต้นเล็ก, หมี่เหม็น, ผักปราบใบเรียว, กระจ่างดำ, สะเดา และป็นนงไฉ้ นำมาเจือจางด้วยน้ำให้มีความเข้มข้น 20 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) ต่อการยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ *Bacillus cereus* (ดังภาพที่ 1), *Enterococcus faecalis* (ดังภาพที่ 2), *Lactobacillus pentosus* (ดังภาพที่ 3) และ *Pediococcus acidilactici* (ดังภาพที่ 4) ด้วยวิธี Agar disc diffusion พบว่าสารสกัดจากพืชที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อทดสอบ คือ อบเชย, มะระขี้นก, ป็นนงไฉ้, ราชวดีป่า, ผักปราบใบเรียว และเสนียด (ตารางที่ 1) โดยการสังเกต โซนใสรอบ paper disc ที่เกิดขึ้น

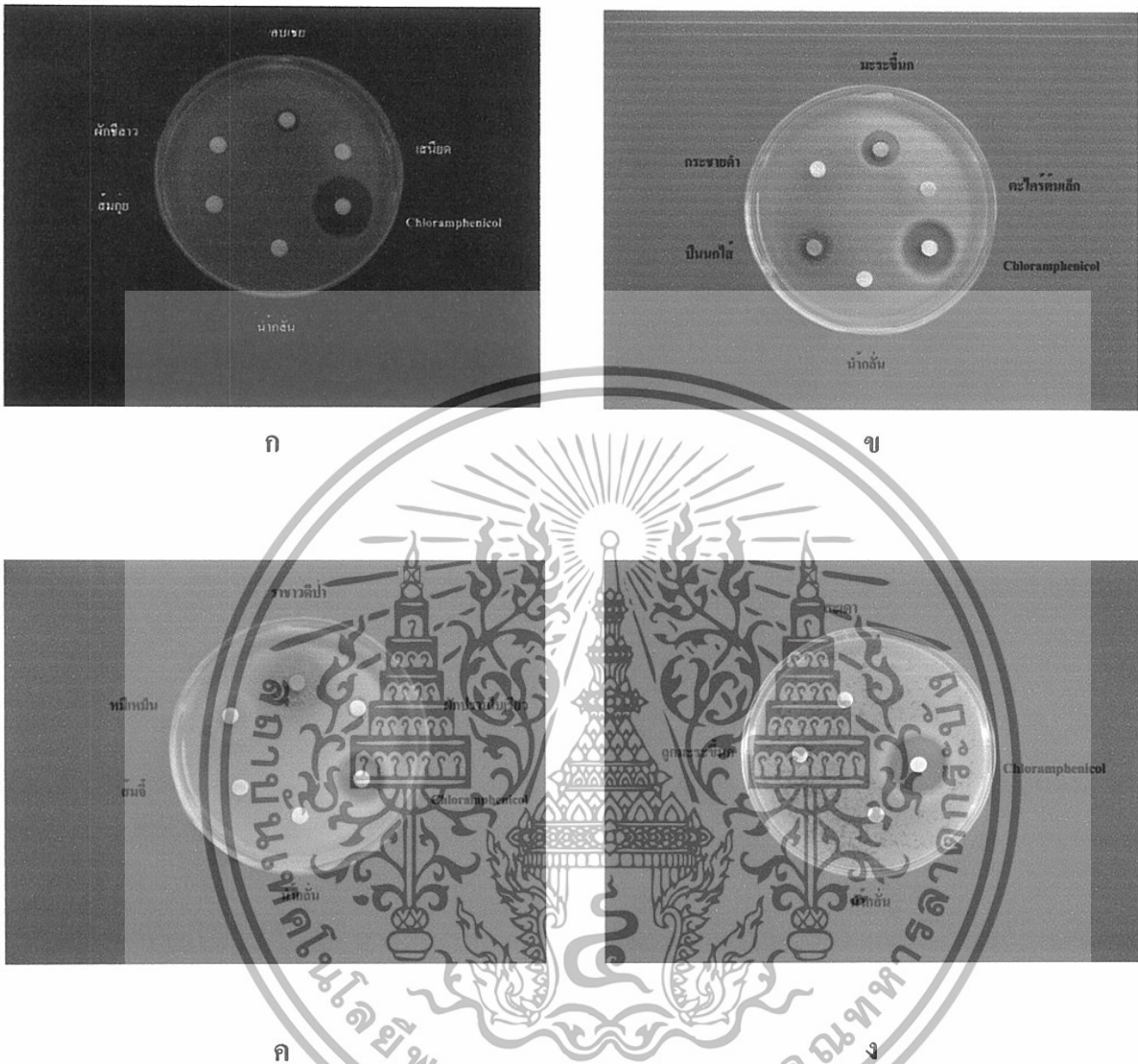
เมื่อเปรียบเทียบผลการยับยั้งในจุลินทรีย์แต่ละชนิดพบว่า *Bacillus cereus* สามารถยับยั้งได้โดยสารสกัดจากต้นมะระขี้นก, อบเชย, ป็นนงไฉ้, ผักปราบใบเรียว และราชวดีป่าได้ โดยต้นมะระขี้นกสามารถยับยั้งได้ดีที่สุด (13.92 ± 0.63 มิลลิเมตร)

Enterococcus faecalis สามารถยับยั้งได้โดยสารสกัดจากอบเชยและผักปราบใบเรียว โดยสารสกัดจากอบเชยสามารถยับยั้งได้ดีที่สุด (7.43 ± 0.31 มิลลิเมตร)

Lactobacillus pentosus และ *Pediococcus acidilactici* สามารถยับยั้งได้โดยสารสกัดจากต้นมะระขี้นกและเสนียด โดยสารสกัดจากต้นมะระขี้นกสามารถยับยั้ง *Lactobacillus pentosus* ได้ดีที่สุด (9.53 ± 0.32 มิลลิเมตร) และสารสกัดจากเสนียดสามารถยับยั้งการเจริญของ *Pediococcus acidilactici* ได้ดีที่สุด (11.48 ± 0.81 มิลลิเมตร)

ในขณะที่สารสกัดจากลูกมะระขี้นก, หมี่เหม็น, ตะไคร้ต้นเล็ก, สะเดา, ผักชีลาว, ส้มกุ่ม, ส้มจี๊ และกระจ่างดำ ไม่มีผลในการยับยั้งจุลินทรีย์ใด ๆ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 1 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ *Bacillus cereus*

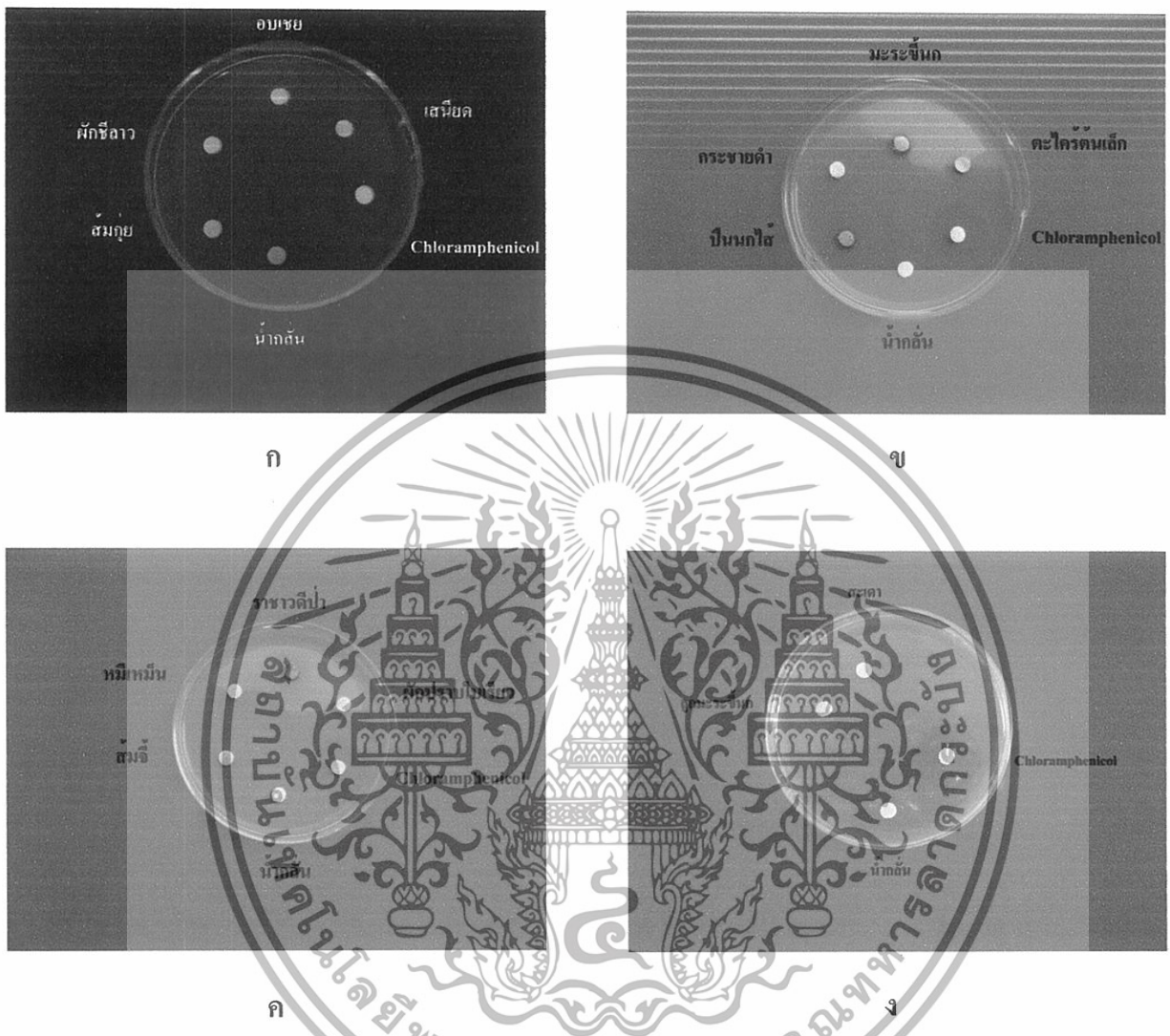
ภาพ ก แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากเสนียด, อบเชย, ผักชีลาว, ส้มกุ่ม

ภาพ ข แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากตะไคร้ต้นเล็ก, ต้นมะระจีนก, กระชายดำ, ปั่นนกอไฉ้

ภาพ ค แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากผักปราบไບเรียว, ราชวดีป่า, หมี่เหม็น, ส้มจี

ภาพ ง แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากสะเดา, ลูกมะระจีนก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 2 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ *Enterococcus faecalis*

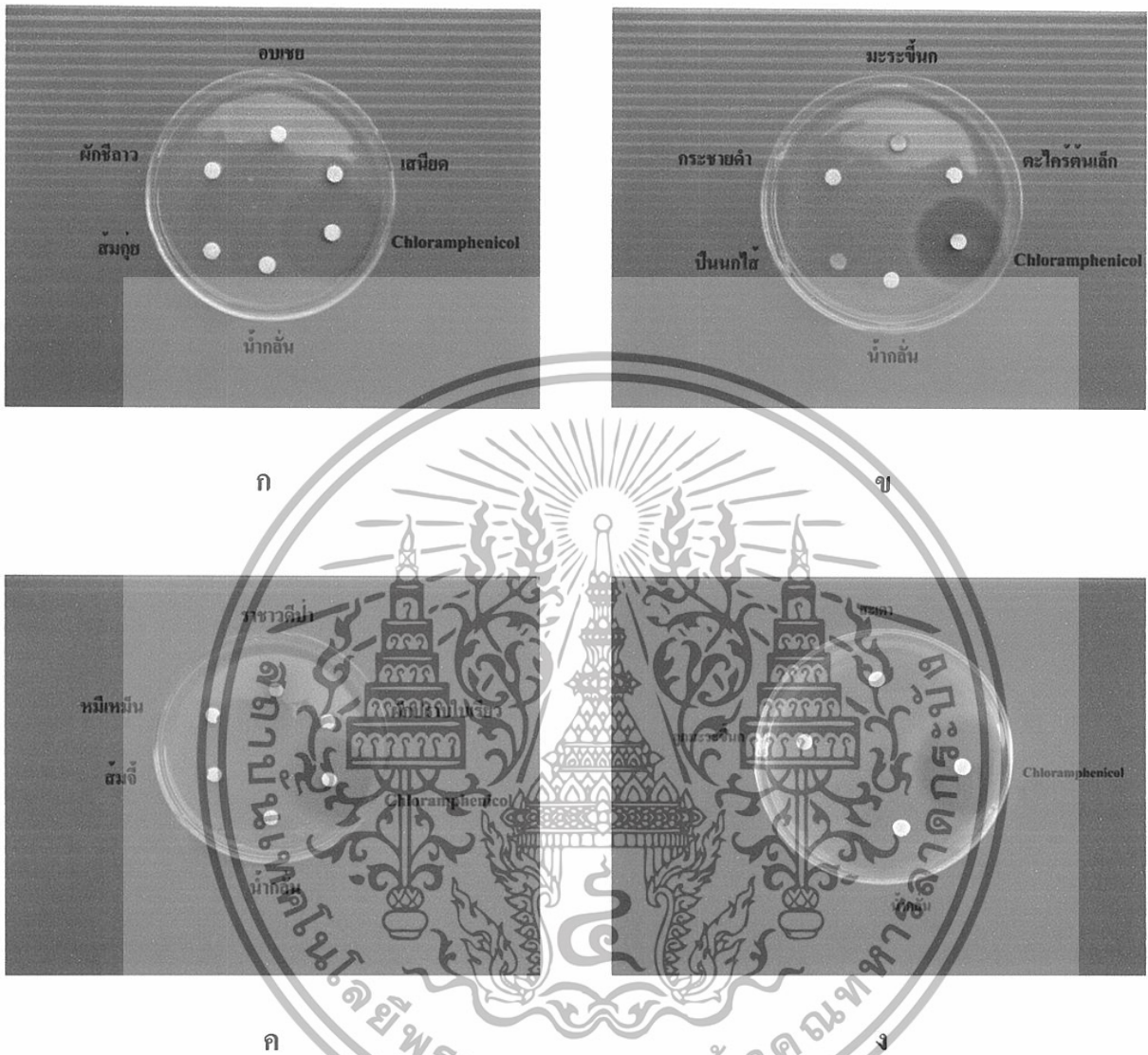
ภาพ ก แสดงการยับยั้ง *Enterococcus faecalis* ของสารสกัดจากเสเนียน, ออบเชย, ผักชีลาว, ส้มกุ่ม

ภาพ ข แสดงการยับยั้ง *Enterococcus faecalis* ของสารสกัดจากตะไคร้ต้นเล็ก, ต้นมะระจีนก, กระชายดำ, ปั่นนกอไล่

ภาพ ค แสดงการยับยั้ง *Enterococcus faecalis* ของสารสกัดจากผักปราบใบเรียวยาว, ราชวดีป่า, หมี่เหม็น, ส้มจ๊ว

ภาพ ง แสดงการยับยั้ง *Enterococcus faecalis* ของสารสกัดจากสะเดา, ลูกมะระจีนก

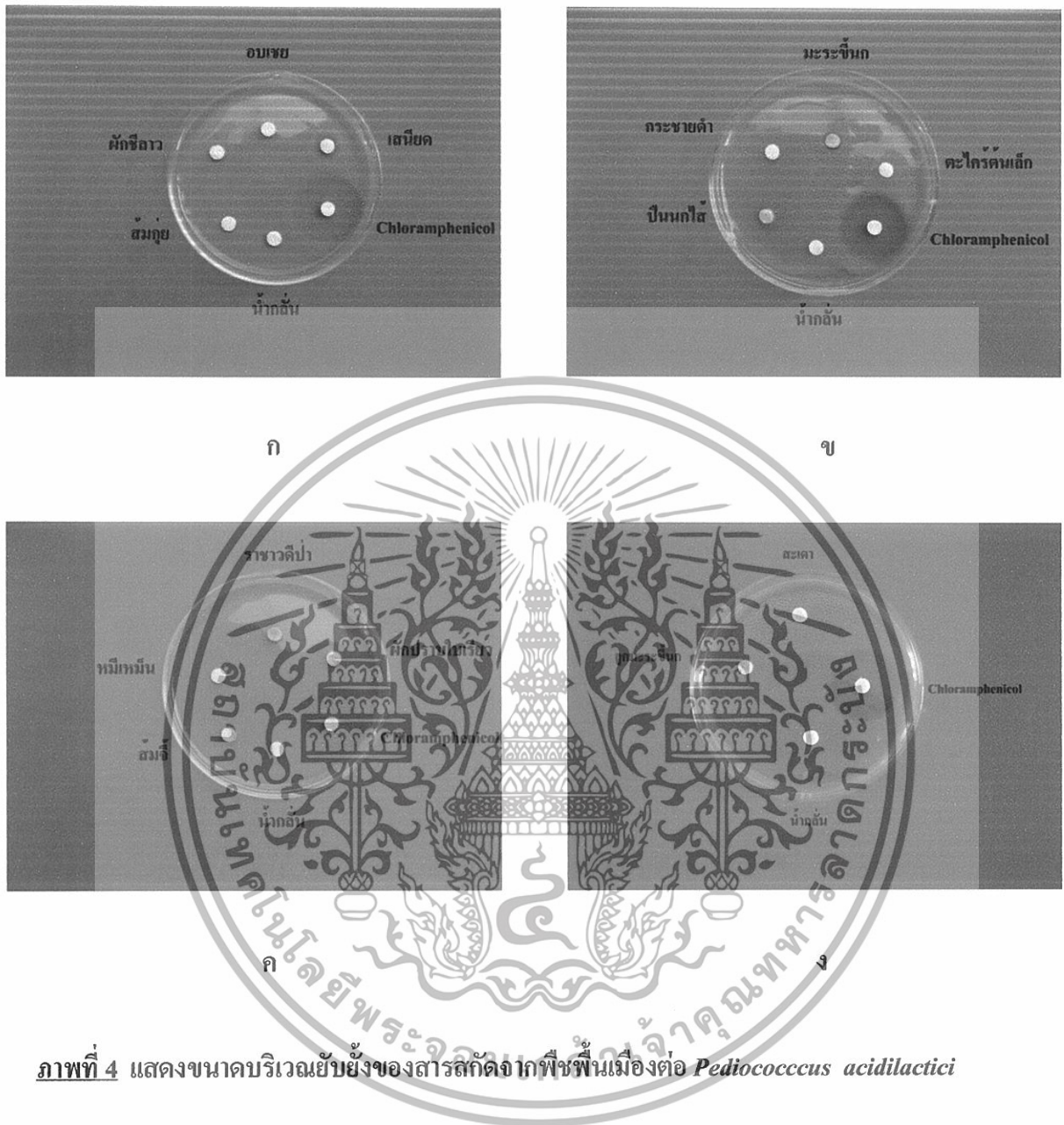
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 3 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ *Lactobacillus pentosus*

- ภาพ ก แสดงการยับยั้ง *Lactobacillus pentosus* ของสารสกัดจากเสนียด, อบเชช, ผักชีลาว, ส้มกุ่ม
- ภาพ ข แสดงการยับยั้ง *Lactobacillus pentosus* ของสารสกัดจากตะไคร้ต้นเล็ก, ต้นมะระจีนก, กระชายดำ, ปั่นนกลี
- ภาพ ค แสดงการยับยั้ง *Lactobacillus pentosus* ของสารสกัดจากผักปราบใบเรียว, ราชาวดีป่า, หมี่เหม็น, ส้มจี
- ภาพ ง แสดงการยับยั้ง *Lactobacillus pentosus* ของสารสกัดจากสะเดา, ลูกมะระจีนก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4 แสดงขนาดบริเวณยับยั้งของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองต่อ *Pediococcus acidilactici*

- ภาพ ก แสดงการยับยั้ง *Pediococcus acidilactici* ของสารสกัดจากเสเปียด, อบเชย, ผักชีลาว, ส้มกุ่ม
- ภาพ ข แสดงการยับยั้ง *Pediococcus acidilactici* ของสารสกัดจากตะไคร้ต้นเล็ก, ต้นมะระขี้นก, กระชายดำ, ป็นนกลีไ้
- ภาพ ค แสดงการยับยั้ง *Pediococcus acidilactici* ของสารสกัดจากผักปราบไบเรียว, ราชวดีป่า, หมีเหม็น, ส้มจี๊
- ภาพ ง แสดงการยับยั้ง *Pediococcus acidilactici* ของสารสกัดจากสะเดา, ลูกมะระขี้นก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 1 ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองเป็นเส้นผ่านศูนย์กลาง clear zone หน่วยเป็นมิลลิเมตร± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน

จุลินทรีย์ สารสกัด	<i>Bacillus cereus</i>	<i>Enterococcus faecalis</i>	<i>Lactobacillus pentosus</i>	<i>Pediococcus acidilactici</i>
น้ำกลั่น	-	-	-	-
Chloramphenicol 30 เปรอร์เซ็นต์	22.26±1.82	25.29±1.24	33.71±1.22	30.10±1.40
เสฉิม	-	-	8.75±0.98 ^a	11.48±0.81 ^a
อบเชย	9.88±0.44 ^a	7.43±0.31 ^a	-	-
ผักชีลาว	-	-	-	-
ส้มกุ่ม	-	-	-	-
ส้มจี	-	-	-	-
มะระขี้นก	13.92±0.63 ^c	-	9.53±0.32 ^a	8.25±0.54 ^b
ลูกมะระขี้นก	-	-	-	-
ปืนนกไฉ้	12.58±0.96 ^c	-	-	-
ผักปราบใบเขียว	7.78±0.90 ^b	7.40±0.52 ^a	-	-
ราชวดีป่า	13.30±0.27 ^c	-	-	-
หมีเหม็น	-	-	-	-
ตะไคร้ต้นเล็ก	-	-	-	-
สะเดา	-	-	-	-
กระชายดำ	-	-	-	-

หมายเหตุ : รวมเส้นผ่านศูนย์กลางของ paper disc 6 มิลลิเมตร

(-) ไม่มีฤทธิ์ในการยับยั้งการเจริญของเชื้อจุลินทรีย์

ความแตกต่างของอักษรภาษาอังกฤษตามแนวคอลัมภ์แสดงถึงความแตกต่างทางสถิติ

ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปรอร์เซ็นต์

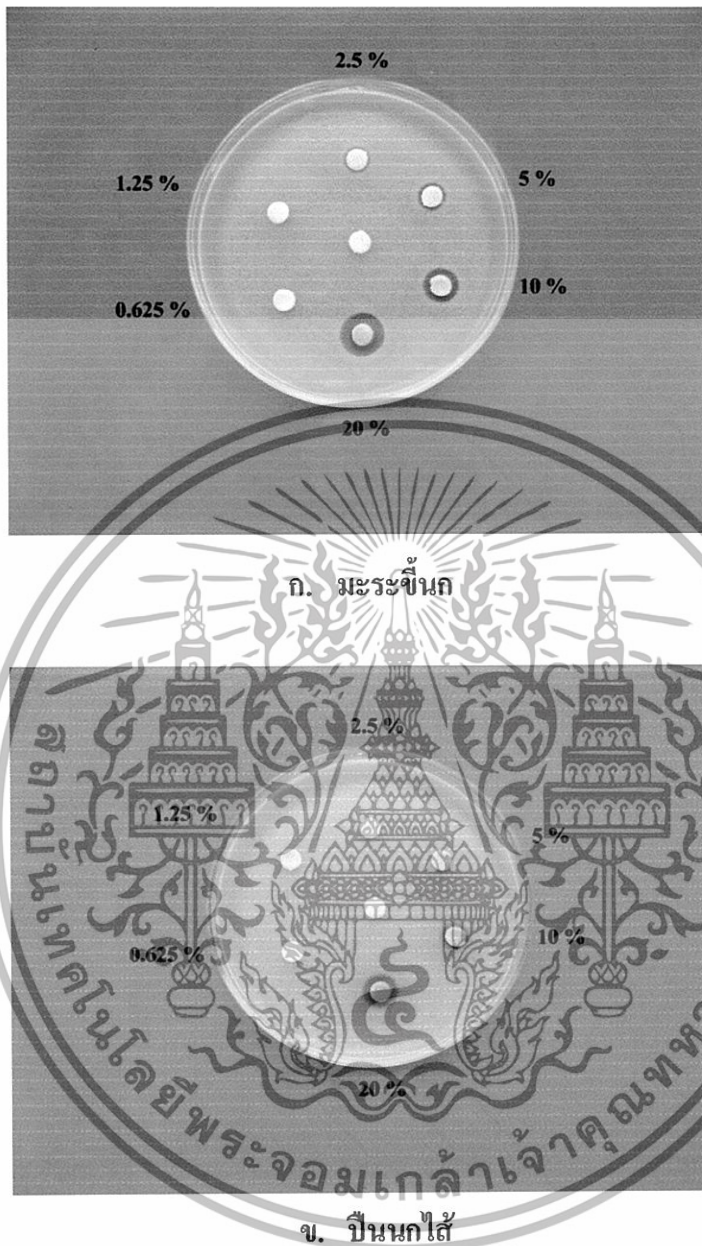
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการทำงานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

4.2 การหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ (Minimum Inhibitory Concentrations ; MICs) บนอาหารแข็ง

จากผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมือง ทำการเลือกสารสกัดที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งสูงที่สุดจำนวน 2 ชนิด โดยพิจารณาจากความชัดเจนและขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของ clear zone (หน่วยเป็นมิลลิเมตร) ได้แก่ ต้นมะระขี้นกและปืนนกไฉ้ มาทำการทดสอบหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ (Minimum Inhibitory Concentrations ; MICs) บนอาหารแข็ง (ดั่งภาพที่ 5)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 5 แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากต้นมะระจีนกและปั่นนกลั้ ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ

ภาพ ก แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากต้นมะระจีนก

ภาพ ข แสดงการยับยั้ง *Bacillus cereus* ของสารสกัดจากปั่นนกลั้

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 2 ผลการยับยั้งจุลินทรีย์เป็น clear zone หน่วยเป็นมิลลิเมตรของมะระขี้นกและป็นนงไต้ ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ

สารสกัด	ระดับความเข้มข้น (เปอร์เซ็นต์)						
	20	10	5	2.5	1.25	0.625	0.3125
ต้นมะระขี้นก	12.91±0.50 ^a	10.46±0.68 ^b	8.45±0.46 ^c	7.71±0.36 ^c	-	-	-
ป็นนงไต้	10.45±0.79 ^a	7.7±0.73 ^b	-	-	-	-	-

หมายเหตุ: รวมเส้นผ่านศูนย์กลาง disc 6 มิลลิเมตร

ความแตกต่างของอักษรภาษาอังกฤษตามแถวแสดงถึงความแตกต่างทางสถิติ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

จากผลการทดสอบหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Bacillus cereus* (Minimum Inhibitory Concentrations ; MICs) ของมะระขี้นกและป็นนงไต้ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ

เมื่อพิจารณาประสิทธิภาพของสารสกัดจากต้นมะระขี้นก พบว่าที่ความเข้มข้น 20, 10, 5 และ 2.5 เปอร์เซ็นต์ จะมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของโซนใสเล็กลงตามลำดับ โดยค่าความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Bacillus cereus* อยู่ที่ 2.5 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อพิจารณาทางสถิติ พบว่าที่ความเข้มข้น 20 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างกับ 10, 5 และ 2.5 เปอร์เซ็นต์อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ในขณะที่ความเข้มข้น 5 และ 2.5 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ แสดงว่าสารสกัดจากต้นมะระขี้นกที่ความเข้มข้นทั้งสองให้ประสิทธิภาพการยับยั้งที่เหมือนกัน ดังนั้นการใช้ที่ความเข้มข้นใดสามารถทดแทนกันได้

เมื่อพิจารณาประสิทธิภาพของสารสกัดจากป็นนงไต้ พบว่าที่ความเข้มข้น 20 และ 10 เปอร์เซ็นต์ จะมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของโซนใสเล็กลงตามลำดับ โดยค่าความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Bacillus cereus* อยู่ที่ 10 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อพิจารณาทางสถิติ พบว่าที่ความเข้มข้น 20 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างกับ 10 เปอร์เซ็นต์อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ แสดงว่าสารสกัดจากป็นนงไต้ความเข้มข้น 20 และ 10 เปอร์เซ็นต์ให้ผลการยับยั้งที่แตกต่างกัน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

4.3 การทดสอบความสามารถในการยับยั้งจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืช

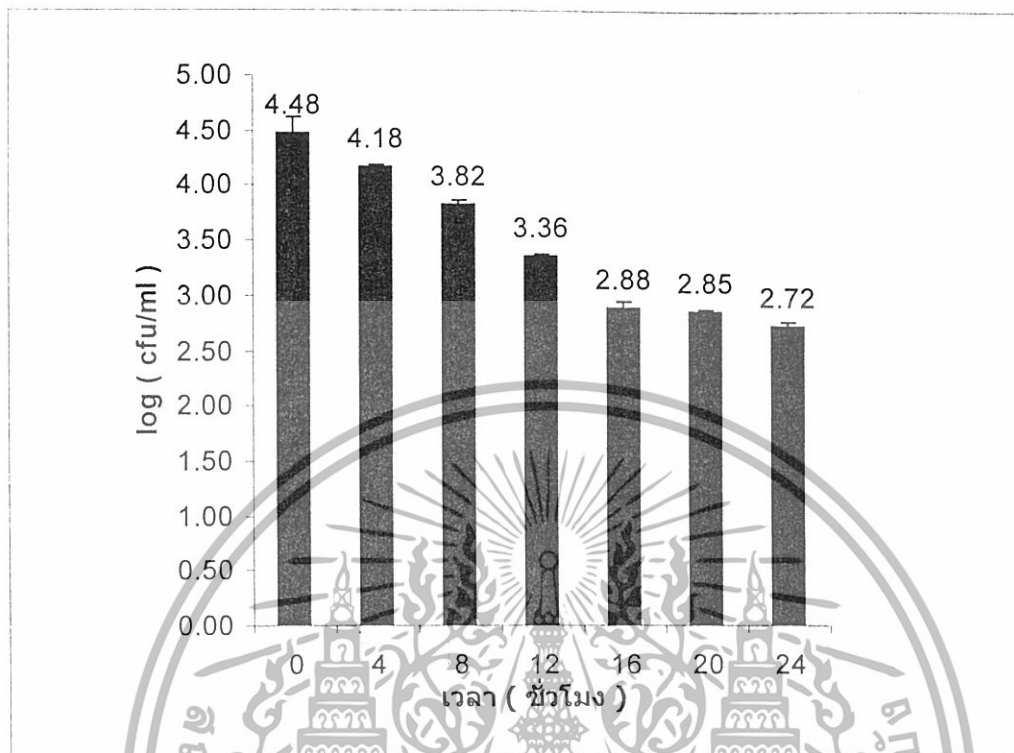
จากผลการทดสอบหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Bacillus cereus* (Minimum Inhibitory Concentrations ; MICs) ของมะระขี้นกและปืนนกไส้ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ พบว่าต้นมะระขี้นกมีความเข้มข้นต่ำที่สุดที่ 2.5 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ปืนนกไส้มีความเข้มข้นต่ำที่สุดที่ 10 เปอร์เซ็นต์ ดังนั้นจึงเลือกต้นมะระขี้นกมาทำการทดสอบหากิจกรรมการยับยั้งจุลินทรีย์ในอาหารเหลว โดยศึกษาผลการยับยั้งจุลินทรีย์ของสารสกัดที่ความเข้มข้นของสารสกัดจากต้นมะระขี้นก 1 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 3 แสดงจำนวนจุลินทรีย์ที่รอดชีวิต ภายหลังจากการบ่มเพาะเชื้อด้วยอาหารเลี้ยงเชื้อ TSB ที่มีสารสกัดจากมะระขี้นก 1 เปอร์เซ็นต์ ทุก ๆ 4 ชม. เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

ชั่วโมงที่	จำนวนจุลินทรีย์ (cfu/ml)	log (cfu/ml)
0	30000	4.48 ± 0.14 ^a
4	15000	4.18 ± 0.01 ^b
8	6600	3.82 ± 0.05 ^c
12	2300	3.36 ± 0.01 ^d
16	760	2.88 ± 0.07 ^e
20	700	2.85 ± 0.03 ^e
24	530	2.72 ± 0.03 ^f

หมายเหตุ : ความแตกต่างของอักษรภาษาอังกฤษตามแนวคอลัมน์แสดงถึงความแตกต่างทางสถิติ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง



ภาพที่ 6 แสดงความสัมพันธ์ระหว่างจำนวนจุลินทรีย์และเวลาในการต้มเพาะเชื้อ

จากผลการศึกษาการเปลี่ยนแปลงจำนวนจุลินทรีย์หลังจากการต้มเพาะเชื้อ โดยกำหนดความเข้มข้นของสารสกัดจากต้นมะระขึ้นกับความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ พบว่าจำนวนเชื้อแบคทีเรีย *Bacillus cereus* มีการลดจำนวนลงทุก ๆ 4 ชั่วโมง เป็นเวลา 24 ชั่วโมงอย่างต่อเนื่อง โดยชั่วโมงที่ 0, 4, 8 และ 12 จะมีการลดจำนวนลงอย่างรวดเร็วและมีความแตกต่างกันทางสถิติ จากผลการทดลองดังกล่าวสามารถสรุปได้ว่า สารสกัดจากต้นมะระขึ้นก็มีฤทธิ์ในการทำลายจุลินทรีย์ (bacteriocidal effect) ไม่ใช่ฤทธิ์ในการยับยั้ง (bacteriostatic effect) เนื่องจากมีการลดลงของจำนวนเชื้อทดสอบ เมื่อเพาะเลี้ยงเชื้อทดสอบต่อไป พบว่า ชั่วโมงที่ 16, 20 และ 24 อัตราการลดจำนวนลงของ *Bacillus cereus* จะเป็นไปอย่างช้า ๆ โดยชั่วโมงที่ 16 และ 20 จะไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากสารสกัดจากพืชอาจทำปฏิกิริยากับจุลินทรีย์ทดสอบ และทำให้ฤทธิ์ในการยับยั้งลดลง หรือ เกิดการสลายตัวตามระยะเวลา ทำให้ประสิทธิภาพในการยับยั้ง *Bacillus cereus* ลดลงตามระยะเวลาการต้มเชื้อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 5

สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

5.1 สรุปผลการทดลอง

จากการศึกษาชนิดของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองที่มีฤทธิ์ยับยั้งต่อการเจริญของจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืชพื้นเมืองจำนวน 14 ชนิด ที่ความเข้มข้น 20 เปอร์เซ็นต์ (น้ำหนักต่อปริมาตร) พบว่าสารสกัดจากมะระขี้นก, อบเชย, ป่านอกไล่, ผักปราบใบเรียว และราชวดีป่าสามารถยับยั้งการเจริญของ *Bacillus cereus* ได้แต่มะระขี้นกสามารถยับยั้งได้ดีที่สุด (13.92 ± 0.63 มิลลิเมตร) ส่วนสารสกัดจากอบเชยและผักปราบใบเรียวสามารถยับยั้งการเจริญของ *Enterococcus faecalis* ได้ โดยสารสกัดจากอบเชยสามารถยับยั้งได้ดีที่สุด (7.43 ± 0.31 มิลลิเมตร) สารสกัดจากมะระขี้นกและเสียดสามารถยับยั้งการเจริญได้ทั้ง *Lactobacillus pentosus* และ *Pediococcus acidilactici* โดยสารสกัดจากมะระขี้นกสามารถยับยั้ง *Lactobacillus pentosus* ได้ดีที่สุด (9.53 ± 0.32 มิลลิเมตร) และสารสกัดจากเสียดสามารถยับยั้งการเจริญของ *Pediococcus acidilactici* ได้ดีที่สุด (11.48 ± 0.81 มิลลิเมตร) ในขณะที่สารสกัดจากลูกมะระขี้นก, หมี่เหม็น, ตะไคร้ต้นเล็ก, สะเดา, ผักชีลาว, ส้มกุ่ม, ส้มจี และกระชายดำ ไม่มีผลในการยับยั้งจุลินทรีย์ใดๆ

จากการทดสอบหาความเข้มข้นต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ (Minimum Inhibitory Concentrations ; MICs) บนอาหารแข็ง พบว่าสารสกัดจากต้นมะระขี้นกสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Bacillus cereus* บนอาหารแข็ง โดยมีความเข้มข้นต่ำสุดอยู่ที่ 2.5 เปอร์เซ็นต์ และมีฤทธิ์ในการทำลายจุลินทรีย์ (bacteriocidal effect) เนื่องจากเมื่อพิจารณาจากผลการทดสอบความสามารถในการยับยั้งจุลินทรีย์ของสารสกัดจากพืช พบว่ากราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างจุลินทรีย์และเวลาในการบ่มเชื้อลดลงอย่างต่อเนื่องตั้งแต่ชั่วโมงที่ 0 ถึง ชั่วโมงที่ 24 ที่ทำการทดสอบ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

5.2 ข้อเสนอแนะ

1. การนำพืชมาใช้ทดสอบควรมีการตรวจสอบชื่อ ชนิด หรือพันธุ์พืชให้ถูกต้องชัดเจน เนื่องจากพืชสมุนไพรในแต่ละท้องถิ่นอาจมีชื่อเหมือนกันแต่เป็นพืชคนละชนิด หรืออาจเป็นพืชชนิดเดียวกันแต่มีชื่อท้องถิ่นที่แตกต่างกันออกไปในแต่ละท้องถิ่น ทำให้เกิดความสับสนในการใช้ได้
2. การใช้ประโยชน์จากพืชควรให้ถูกส่วน เพราะแต่ละส่วนของพืชจะมีสารสำคัญอยู่ในปริมาณที่ไม่เท่ากันหรือมีอยู่เพียงบางส่วนของต้นพืชเท่านั้น ดังนั้นการออกฤทธิ์ทางยาหรือให้สารสำคัญจึงได้ไม่เท่ากันทุกส่วน
3. สำหรับผู้ที่ทำการศึกษาต่อควรศึกษาวิธีการเตรียมพืช หรือวิธีการสกัดสารจากพืชที่เหมาะสมที่สุดสำหรับพืชแต่ละชนิด เพื่อให้ได้สารสกัดออกมาในปริมาณมากที่สุด เนื่องจากวิธีการสกัดแต่ละวิธีจะให้ผลที่แตกต่างกันในพืชแต่ละชนิด
4. ควรมีการศึกษาหรือวิเคราะห์องค์ประกอบสำคัญของสารสกัดที่มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ว่าเป็นสารประเภทใด โดยทำการศึกษาจากข้อมูลที่มีการวิจัยมาแล้วหรือทำการทดลองโดยวิธี GC-MS เพื่อสามารถนำข้อมูลที่ได้ไปประยุกต์ใช้ในขั้นตอนอุตสาหกรรมต่อไป

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เอกสารอ้างอิง

- ชาติ ทองเรือง. 2543. การชักนำให้เกิดรากเพาะเลี้ยงและการทดสอบฤทธิ์การต้านจุลชีพของสารสกัดจากรากเพาะเลี้ยงมะระขี้นก. วารสารมหาวิทยาลัยขอนแก่น. 8(1): 42-55.
- นันทวัน บุญยะประภัส และอรนุช โชคชัยเจริญพร. 2541. สมุนไพรไม้พุ่มบ้าน. เล่ม 2. บริษัทประชาชน. กรุงเทพฯ. 96 หน้า
- นันทวัน บุญยะประภัส. 2542. สมุนไพรไม้พุ่มบ้าน. เล่ม 3. บริษัทประชาชน. กรุงเทพฯ. 79 หน้า
- บัญญัติ สุขศรีงาม. 2527. เครื่องเทศที่ใช้เป็นสมุนไพร. เล่ม 1. ศิลปบรรณาการ. กรุงเทพฯ. 127 หน้า
- มาลิน จุลศิริ. 2542. ขาด้านจุลชีพ : ความรู้พื้นฐานและประยุกต์. โรงพิมพ์สถาบันพัฒนาการสาธารณสุขอาเซียน. นครปฐม. 114 หน้า
- วัชร สุภาอินทร์. 2543. การตรวจหาสารที่มีฤทธิ์ยับยั้งเชื้อแบคทีเรียในพืชสมุนไพร 12 ชนิด. วิทยานิพนธ์มหาวิทยาลัย สาขาวิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่. 76 หน้า.
- สถาพร ดิเรกบุษราคัม, สมพร รุ่งกำเนิดวงศ์, อังคณา หิรัญสาดี และลิลลา เรืองแป้น. 2539. ฤทธิ์ของสารสกัดจากสมุนไพรไทยบางชนิดในการยับยั้งเชื้อแบคทีเรียที่ทำให้เกิดโรคในกุ้งกุลาดำ. เอกสารวิชาการ ฉบับที่ 7/2539. สถาบันวิจัยการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง. 18 หน้า
- ศรีกาญจนา คล้ายเรือง. 2541. การคัดเลือกสมุนไพรไทยเพื่อยับยั้งการเจริญของเชื้อแบคทีเรีย *Listeria monocytogenes*. วิทยานิพนธ์มหาวิทยาลัย คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. 116 หน้า.
- Bauermann U., Enrich J. and Thomann R. 1994. Herb essential oils , Aetherische krautoele . Lebensmitteltechnik. 26(10); 36-38.
- Bullermam L.B., Lieu F.Y. and Seire S.A. 1977. Inhibition of growth and aflatoxin production by cinnamon and clove oils. Cinnamic aldehyde and eugenol. J. Food Sci. 42(4): 1107-1109, 1116.
- Chang S., Chen P., Chang S.C., Chang S.T., Chen P.F. and Chang S.C. 2001. Antibacterial activity of leaf essential oils and their constituent from *Cinnamomum osmophloeum*. J. Ethnopharm. 77(1): 123-127.
- Chao S.C., Young D.G. and Obery C.J. 2000. Screening for inhibitory activity of essential oils on selected bacteria, fungi and viruses. J. Essent. Oil. Res. 12(5): 639-649.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

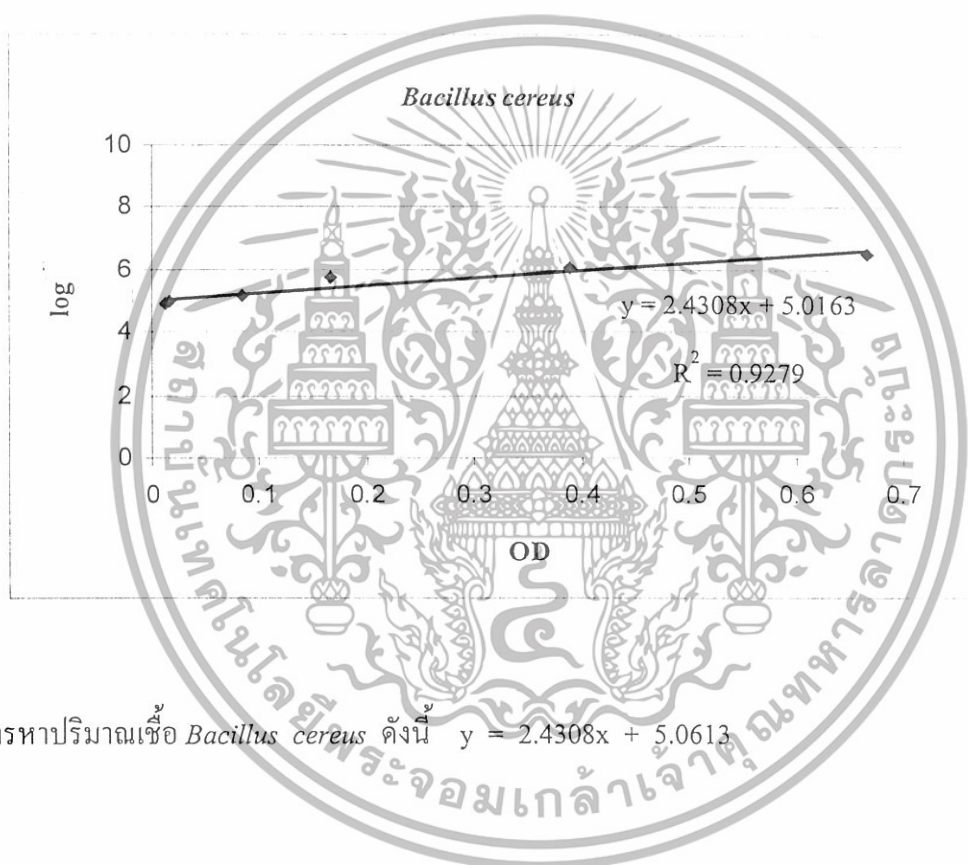
- Dicken, J.A., Berrang, M.E., Cox, N.a., 2000. Efficacy of an herbal extract on the microbiological quality of broiler carcasses during a simulated chill. *Poult. Sci.* 79: 1200-1203.
- Farag R.S., Daw Z.Y., Hewedi F.M. and El-Baroty G.S.A. 1989. Antimicrobial activity spice essential oil. *J. Food Protect.* 52: 665-667.
- Harpaz, S., Glatman, L., Drabkin, V., Gelman, A., 2003. Effects of herbal essential oils used to extend the shelf-life of freshwater reared Asian sea bass (*Lates calcarifer*). *J. Food Protect.* 66: 410-417.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

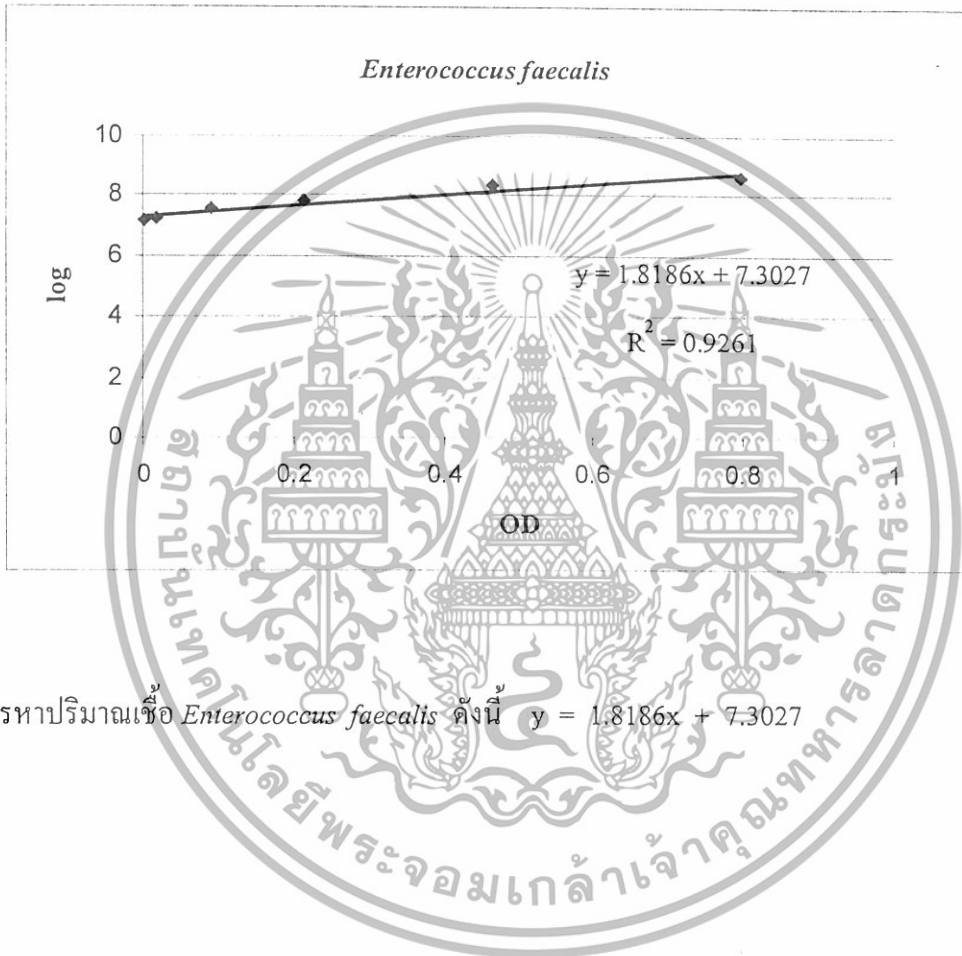
ภาคผนวก

กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณเชื้อ *Bacillus cereus* กับค่าความขุ่น
(optical density: OD) ที่ค่าการดูดกลืนแสง 660 นาโนเมตร



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

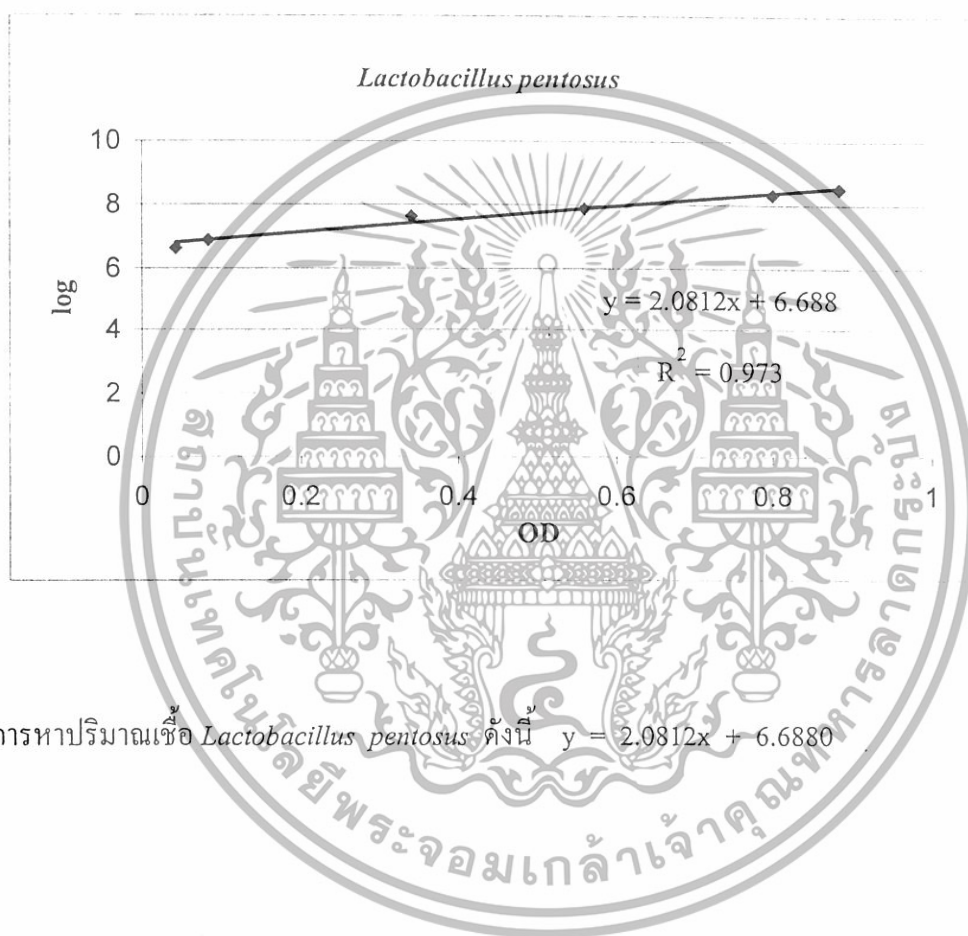
กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณเชื้อ *Enterococcus faecalis* กับค่าความขุ่น
(optical density: OD) ที่ค่าการดูดกลืนแสง 660 นาโนเมตร



สมการหาปริมาณเชื้อ *Enterococcus faecalis* ดังนี้ $y = 1.8186x + 7.3027$

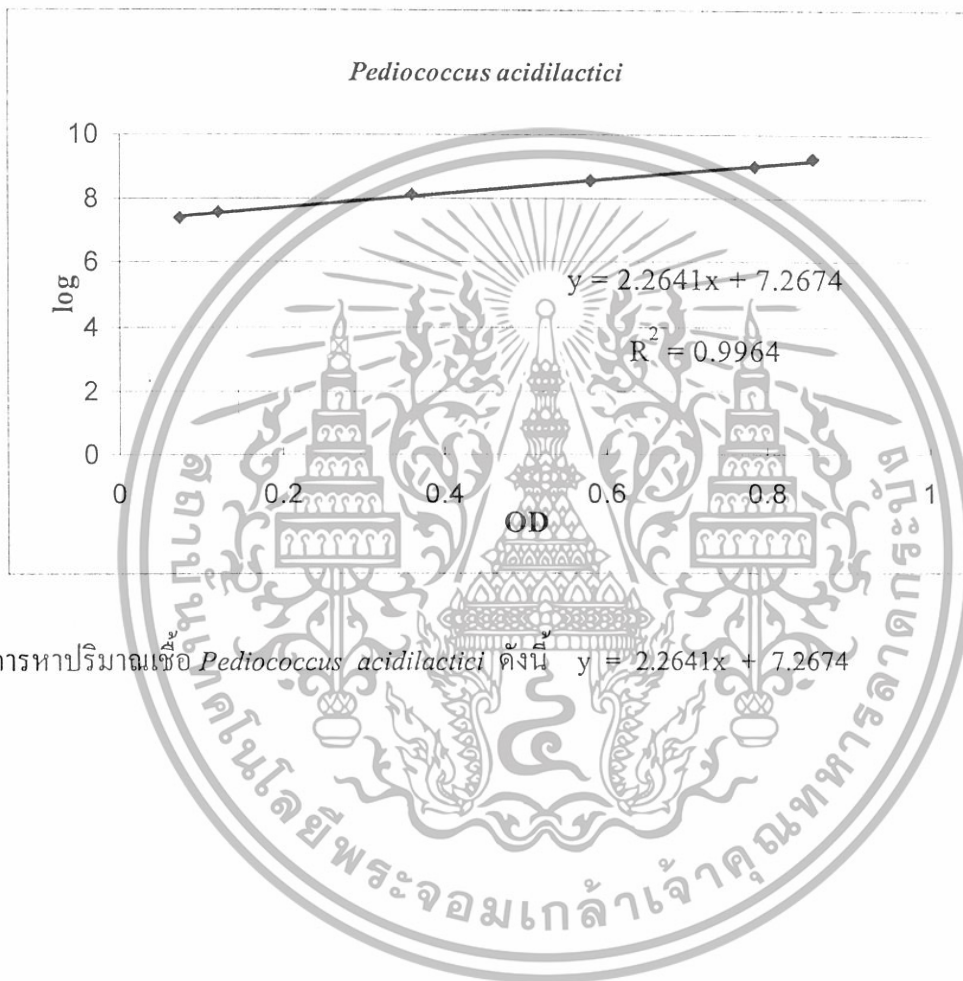
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณเชื้อ *Lactobacillus pentosus* กับค่าความขุ่น (optical density: OD) ที่ค่าการดูดกลืนแสง 660 นาโนเมตร



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างปริมาณเชื้อ *Pediococcus acidilactici* กับค่าความขุ่น
(optical density: OD) ที่ค่าการดูดกลืนแสง 660 นาโนเมตร



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

นายเดชพันธุ์ สวัสดิ์ เกิดเมื่อวันที่ 7 กุมภาพันธ์ พ.ศ. 2527 ปัจจุบันอยู่บ้านเลขที่ 80/6 หมู่ 8 ถนนเทวนารี ตำบลโพธิ์เสด็จ อำเภอเมือง จังหวัดนครศรีธรรมราช 80000 ปี พ.ศ. 2544 สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาปีที่ 6 จากโรงเรียนกัลยาณีศรีธรรมราช จังหวัดนครศรีธรรมราช ปี พ.ศ. 2548 สำเร็จการศึกษาปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต (อุตสาหกรรมเกษตร) โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.

นางสาวสุภาภร ศรีเนาวรัตน์กุล เกิดเมื่อวันที่ 20 ธันวาคม พ.ศ.2526 ปัจจุบันอยู่บ้านเลขที่ 104/135 ซอยเอกชัย 54 ถนนเอกชัย แขวงบางบอน เขตบางบอน จังหวัดกรุงเทพมหานคร 10150 ปี พ.ศ. 2544 สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาปีที่ 6 จากโรงเรียนศึกษานารี จังหวัดกรุงเทพมหานคร ปี พ.ศ. 2548 สำเร็จการศึกษาปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต (อุตสาหกรรมเกษตร) โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้