

การตรวจหาฤทธิ์ยับยั้ง *Escherichia coli* ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืช
ที่พบบริเวณหมู่เกาะเสมสาร

(Screening for Anti-*Escherichia coli* Activity of the Ethanol
Extracts of Plants from Samaesarn Island)

วิญญู ภักดี

ปัญหาพิเศษนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต
สาขาวิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา
มีนาคม 2543
ลิขสิทธิ์เป็นของภาควิชาจุลชีววิทยา

คณะกรรมการที่ปรึกษาประจำตัวนิสิต และคณาจารย์ภาควิชาจุลชีววิทยาได้
พิจารณาปัญหาพิเศษฉบับนี้แล้วเห็นสมควรรับเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญา
วิทยาศาสตร์บัณฑิต วิชาเอกจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา

คณะกรรมการที่ปรึกษา

..... ประธาน
(อาจารย์กาญจนา หริมเพ็ง)

คณะกรรมการผู้สอบ

..... ประธาน
(อาจารย์กาญจนา หริมเพ็ง)

..... กรรมการ
(อาจารย์ ดร.สุภารัตน์ สอนจิตร)

..... กรรมการ
(อาจารย์ศิริพร เอื้ออังกูร)

ภาควิชาจุลชีววิทยาอนุมัติให้รับปัญหาพิเศษฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตาม
หลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาวิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา

..... หัวหน้าภาควิชาจุลชีววิทยา
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์อภิชาติ ปิณฑนภาคย์)

วันที่ เดือน มีนาคม พ.ศ. 2543

ประกาศคุณูปการ

การทำปัญหาพิเศษทางจุลชีววิทยานับนี้สำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยดี ต้องขอขอบพระคุณ อาจารย์กาญจนา หริมเพ็ง อาจารย์ที่ปรึกษาที่ได้กรุณาแนะแนวทางในการศึกษาค้นคว้า ตรวจสอบแก้ไข ข้อบกพร่องและสนับสนุนในด้านต่างๆ ขอขอบคุณอาจารย์ ดร. สุภารัตน์ สวนจิตร และ อาจารย์ศิริพร เอื้ออังกูร ที่กรุณาเป็นคณะกรรมการสอบ และให้ความรู้เพิ่มเติม

ขอขอบคุณคณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา ที่ให้ทุนสนับสนุนงานวิจัย

ขอขอบคุณโครงการอนุรักษ์พันธุกรรมพืช สวนจิตรลดา ในพระราชดำริสมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรมราชกุมารี ที่อนุญาตให้เก็บตัวอย่างพืชบนเกาะเสม็ดสาร

ขอขอบคุณหน่วยสงครามพิเศษทางเรือ (นสร) กองทัพเรือ ที่อำนวยความสะดวกและให้ความช่วยเหลือในการเก็บตัวอย่างพืชบนเกาะเสม็ดสาร

ขอขอบคุณผู้ช่วยศาสตราจารย์สมสุข มัจฉาชีพ ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา ที่ได้ช่วยเหลือในการเก็บพืชชนิดต่างๆ จากเกาะเสม็ดสาร

ขอขอบคุณอาจารย์ ดร. ประภาพรรมณ เดชะเสาวภาคย์ และอาจารย์เอกรัฐ ศรีสุข ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา ที่ได้ทำการสกัดส่วนสกัดต่างๆ ให้

ขอขอบคุณอาจารย์อัมพา มานพ ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา ที่เอื้อเฟื้อข้อมูลพืชในการทำรูปเล่ม

ขอขอบคุณเจ้าหน้าที่ห้องปฏิบัติการทางจุลชีววิทยาทุกท่าน ที่ได้ให้ความช่วยเหลือทางด้าน อุปกรณ์และสารเคมีในการทำปฏิบัติการ ขอขอบพระคุณเจ้าหน้าที่ห้องปฏิบัติการทางจุลชีววิทยาของโรงพยาบาลสมเด็จพระเจ้าตากสินมหาราช จังหวัดชลบุรี ที่ได้เอื้อเฟื้อเชื้อแบคทีเรียในการทำปฏิบัติการ ขอขอบคุณภาควิชาเคมีที่ได้ทำการสกัดสารจากพืชทั้งหมดในการทำปฏิบัติการในครั้งนี้ และขอขอบคุณเพื่อนๆ ที่ได้ให้ความช่วยเหลือเป็นกำลังใจในการทำปฏิบัติการและทำรูปเล่ม

ความดีของปัญหาพิเศษทางจุลชีววิทยานับนี้ขอบอบแด่ คุณพ่อ คุณแม่ ซึ่งได้ให้กำลังใจ และสนับสนุนการศึกษาตลอดมา รวมถึงคุณครู อาจารย์ ที่ได้ให้คำสั่งสอนทุกท่าน

วิญญู ภักดี

มีนาคม 2543

Title	Screening for Anti-<i>Escherichia coli</i> Activity of the Ethanol Extracts of Plants from Samaesarn Island
Name	Mr. Winyou Pakdee
Department	Microbiology
Academic Year	1999

Abstract

The anti-*E. coli* activity of 28 plant ethanol extracts, from sticks and leaves of 14 plants in Samaesarn island, were investigated by disc diffusion method. The antibacterial activity of all extracts, at the concentration of $\leq 2000 \mu\text{g/disc}$, were not demonstrated. Only two extracts, from sticks and leaves of *Diospyros filipendula* Pierre ex Lec, showed the bacteriostatic and bactericidal activity against *E. coli* ATCC 25922. The minimum inhibition concentrations of the extracts from *Diospyros filipendula* Pierre ex Lec's sticks and leaves against *E. coli* ATCC 25922 were 5600 and 4800 $\mu\text{g/ml}$, respectively. The minimum bactericidal concentrations of them were 6400 and 5600 $\mu\text{g/ml}$, respectively. Subsequently, the antibacterial activity of both extracts were tested against 20 clinical isolated *E. coli*. It was found that the anti-*E. coli* activity of the sticks extract was inferior to the leaf extract. The former could inhibit 13 isolated of the *E. coli* while the latter could inhibit 18 isolated of the microorganisms.

สารบัญ

หน้า

สารบัญตาราง.....	๗
สารบัญภาพ.....	๘
สารบัญกราฟ.....	๙
บทที่ 1. บทนำ	
บทนำ.....	1
วัตถุประสงค์.....	2
ขอบเขตการศึกษา.....	2
สมมติฐานของการศึกษา.....	3
ผลที่คาดว่าจะได้รับ.....	3
สถานที่ทดลอง.....	3
บทที่ 2. เอกสารที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา	
1. รายละเอียดเกี่ยวกับพืชที่นำมาศึกษา.....	4
2. รายละเอียดเกี่ยวกับเทคนิคที่เรืบทใช้ทดสอบ.....	10
3. รายละเอียดเกี่ยวกับการทดสอบความไว.....	16
4. รายงานการวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา.....	18
บทที่ 3. วัสดุอุปกรณ์ และวิธีการดำเนินการทดลอง	
วัสดุอุปกรณ์.....	21
วิธีดำเนินการทดลอง.....	22
บทที่ 4. ผลการทดลอง.....	27
บทที่ 5. สรุป อภิปราย และข้อเสนอแนะ	
สรุปผลการทดสอบ.....	47
อภิปรายผลการทดสอบ.....	47
ข้อผิดพลาดในการทดลอง.....	50
ข้อเสนอแนะ.....	50
เอกสารอ้างอิง.....	51
ภาคผนวก.....	53

สารบัญตาราง

ตารางที่

หน้า

1. ลักษณะทางชีวเคมีของ <i>E. coli</i>	11
2. ผลการทดสอบประสิทธิภาพการยับยั้ง <i>E. coli</i> ATCC 25922 ของส่วนสกัด เอทานอลจากพืช 14 ชนิดจากส่วนใบและกิ่ง โดยวิธี disc diffusion.....	27
3. ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง <i>E. coli</i> ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอล จากพืชชนิดต่างๆ โดยวิธี broth dilution.....	33
4. ผลการทดสอบหาค่า MBC ต่อ <i>E. coli</i> ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืช ชนิดต่างๆ โดยวิธี drop plate.....	37
5. ผลการทดสอบหาค่า MIC และ MBC ของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ต่อส่วนสกัด เอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิดคง โดยวิธี broth dilution.....	41
6. ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง <i>E. coli</i> ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่ง ของลำบิดคง โดยวิธี agar dilution.....	42

สารบัญภาพ

ภาพที่

หน้า

1. ลำบิคดง (*Diospyros filipendula* Pierre ex Lec).....54
2. การทดสอบความไวของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบ
ของลำบิคดง (PTL 1002) โดยวิธี disc diffusion.....55
3. การทดสอบความไวของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง
ของลำบิคดง (PTS 1002) โดยวิธี broth dilution.....55
4. การ drop plate เพื่อหาค่า MIC ของส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่งของลำบิคดง (PTS 1002).....56
5. การทดสอบความไวเพิ่มเติมของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอล
จากกิ่งของลำบิคดง (PTS 1002) โดยวิธี broth dilution.....56
6. การทดสอบความไวของ *E. coli* ATCC 25922 และ *E. coli* จากสิ่งส่งตรวจ
ของผู้ป่วยต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบิคดง (PTL 1002) โดยวิธี agar dilution.....57

สารบัญกราฟ

กราฟที่

หน้า

1. ค่าเฉลี่ยขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของ Inhibition zone ของ ceftazidime disc

เมื่อทดสอบกับ *E.coli* ATCC 25922 ในแต่ละชุดการทดลอง.....46

มหาวิทยาลัยบูรพา
Burapha University

บทที่ 1

บทนำ

Escherichia coli เป็นจุลินทรีย์ที่มีความสำคัญชนิดหนึ่งที่มีการศึกษากันมาก ทั้งทางด้าน พันธุศาสตร์ แพทย์ศาสตร์และสาธารณสุขศาสตร์ *E. coli* เป็นจุลินทรีย์ประจำถิ่นอยู่ในลำไส้ของ มนุษย์และสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม แต่เมื่อใดที่ *E. coli* มีการปนเปื้อนไปสู่อวัยวะส่วนอื่นก็อาจทำให้เกิด โรคติดเชื้อได้ เช่น ในผู้ป่วยที่รักษาตัวอยู่ในโรงพยาบาลและต้องใส่สายสวนปัสสาวะเป็นปัจจัย หนึ่งในที่ทำให้ *E. coli* เข้าไปยังระบบทางเดินปัสสาวะได้และก่อให้เกิดอาการกระเพาะปัสสาวะอักเสบ (cystitis) กรวยไตอักเสบ (pyelitis) หรือไตอักเสบ (pyelonephritis) มีรายงานว่า *E. coli* เป็น สาเหตุสำคัญอันดับหนึ่งของโรคติดเชื้อในระบบทางเดินปัสสาวะ นอกจากนี้ *E. coli* สามารถก่อให้เกิดการติดเชื้อในบาดแผลไฟไหม้-น้ำร้อนลวกและแผลผ่าตัด ทำให้เกิดท่อน้ำดีอักเสบเฉียบพลัน (acute cholangitis) ถุงน้ำดีอักเสบเฉียบพลัน (acute cholecystitis) ฝีในตับ เยื่อช่องท้องอักเสบ การอักเสบในโพรงมดลูก การติดเชื้อหลังการผ่าตัดหรือการติดเชื้อในกระแสเลือดอาจทำให้เกิด ปอดบวม และเยื่อหุ้มสมองอักเสบ การสุดสำลักซึ่งจะพบบ่อยในเด็กเล็ก (โสภณ และคณะ, 2524) หรือแม้แต่ในระบบทางเดินอาหารเองก็ยังมี *E. coli* บางสายพันธุ์ เช่น Enteropathogenic *E. coli* (EPEC), Enterotoxigenic *E. coli* (ETEC), Enteroinvasive *E. coli* (EIEC) และ Enterohaemorrhagic *E. coli* (EHEC) ทำให้เกิดการติดเชื้อในระบบทางเดินอาหารได้ (นันทนา, 2537) และในกรณีที่ดิน ฟ้ามีการใช้ยาปฏิชีวนะที่ไม่ถูกต้อง จะมีผลทำให้มีประชากรของ *E. coli* สายพันธุ์ที่ดื้อยาเพิ่ม จำนวนมากขึ้น ซึ่งคุณสมบัติการดื้อยานี้อาจถ่ายทอดไปสู่เชื้อชนิดอื่นๆ ที่ผ่านเข้ามาในลำไส้ได้ โดยเชื้อเหล่านี้จะได้รับยีนที่ดื้อยาปฏิชีวนะจาก *E. coli* โดยวิธี conjugation เช่น *E. coli* ที่มียีน ดื้อต่อ streptomycin และ chloramphenicol เมื่อมีการ conjugation กับ *Shigella dysenteriae* ที่ไม่มี ยีนดื้อยาปฏิชีวนะทั้งสอง โดยมีการถ่ายทอด R-factor จาก *E. coli* ไปสู่ *S. dysenteriae* เป็นผลให้ แบคทีเรียนี้ดื้อต่อยาดังกล่าว ได้เช่นเดียวกับ *E. coli* เป็นต้น (บุญญาคี, 2525) ทำให้เกิดปัญหาเรื่อง การใช้ยาปฏิชีวนะในการบำบัดรักษาที่ไม่มีประสิทธิภาพซึ่งก่อให้เกิดปัญหาทางการแพทย์และ สาธารณสุข ดังนั้นจึงมีผู้สนใจศึกษาค้นคว้าหาสารชนิดใหม่ที่มีฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* สายพันธุ์ที่ก่อโรค และสายพันธุ์ที่ดื้อยาจากพืช โดยมีรายงานว่าสารสกัดจากพืชบางชนิด เช่น *Garcinia kola* สกัดด้วยเอทานอล *Cephalaria transsylvanica* สกัดด้วยเมทานอล *Psidium guajava* และ *Garcinia mangostana* สกัดด้วยน้ำ มีฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ได้ เมื่อนำสารสกัดดังกล่าวไปทำการ วิเคราะห์ทางเคมี พบว่าเป็นสารในกลุ่ม hydroxybiflavanonal, triterpenoid glycosides และ tannin ตามลำดับ (Madubunyi, 1995., Kimizigul, Anil, Ucar and Akdemir, 1996., จริยา และคณะ, 2532) สำหรับสารสกัดด้วยเมทานอลจากพืช *Celastrus monospermides* Loes., *Maytenus obscura*

(A. Rich). Cufod. และ *Terminalia archboudiana* Exell. และสารสกัดด้วย Petroleum ether จากพืช *Capparis spinosa*, *Suaeda vermiculata*, *Prosopis farcta* และ *Salsola villosa* ที่มีฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ได้เช่นกันแต่ยังไม่ทราบคุณสมบัติทางเคมีของสารออกฤทธิ์ (Rao, 1996., Mahasneh, Abbas, and El-Oglas, 1996.) นับแต่อดีตจะเห็นได้ว่าสารต้านจุลชีพจากพืชมีบทบาทในการรักษาโรคติดเชื้อต่างๆ ในรูปแบบของสมุนไพรพื้นบ้านซึ่งมีมานานและมากมายหลายชนิดคาดว่าอนาคตสารต้านจุลชีพชนิดใหม่จากพืชจะเป็นอีกทางเลือกหนึ่งที่จะใช้ป้องกันและรักษาโรคติดเชื้อจากจุลินทรีย์ เพื่อทดแทนสารปฏิชีวนะซึ่งปัจจุบันจุลินทรีย์มีอัตราการดื้อเพิ่มมากขึ้น ดังนั้นการตรวจหาฤทธิ์ต้านจุลินทรีย์โดยสารสกัดจากพืชจึงเป็นขั้นตอนพื้นฐานที่สำคัญ เพื่อนำความรู้และข้อมูลที่ได้ไปศึกษาและประยุกต์ใช้ให้เกิดประโยชน์สูงสุดทางการแพทย์ในอนาคตต่อไป

ในการศึกษานี้ได้นำส่วนสกัดเอทานอลจากพืชที่พบบริเวณหมู่เกาะแสมสารจำนวน 14 ชนิด จาก 5 วงศ์ได้แก่ Ebenaceae, Melastomataceae, Capparaceae, Guttiferae และ Rutaceae โดยสกัดสารจากทั้งใบและกิ่งรวม 28 ตัวอย่าง มาทดสอบหาฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 โดยวิธี disc diffusion และ broth dilution เพื่อหาความเข้มข้นต่ำสุดที่สามารถยับยั้งการเจริญ (Minimum Inhibition Concentration ; MIC) ของ *E. coli* ATCC 25922 และหาความเข้มข้นต่ำสุดที่มีฤทธิ์ฆ่า (Minimum Bactericidal Concentration ; MBC) *E. coli* ATCC 25922 จากนั้นนำส่วนสกัดเอทานอลที่มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 ได้ดีที่สุดมาทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ที่แยกได้จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยโรงพยาบาลสมเด็จพระญาณ ศรัทธา โดยวิธี agar dilution เพื่อหาค่า MIC ต่อไป

วัตถุประสงค์

1. เพื่อตรวจหาฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชบนเกาะแสมสาร
2. เพื่อคัดเลือกชนิดของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชที่มีฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ดีที่สุด
3. เพื่อศึกษาความไวของ *E. coli* ที่แยกได้จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยต่อส่วนสกัดเอทานอลจากพืชที่คัดเลือกได้

ขอบเขตการศึกษา

นำส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของพืช 14 ชนิด รวม 28 ตัวอย่าง จากภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา มาทดสอบหาฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 โดยวิธี disc diffusion คัดเลือกชนิดของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชที่มีฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ดีที่สุด โดยวิธี broth dilution และศึกษาความไวได้ของ *E. coli* ที่แยกได้จากผู้ป่วยจำนวน 20 ไอโซเลท ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากพืชที่คัดเลือก โดยวิธี agar dilution

บทที่ 2

เอกสารที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา

เอกสารที่เกี่ยวข้องกับการศึกษาแบ่งได้เป็น 4 ตอน คือ

1. รายละเอียดเกี่ยวกับพืชที่นำมาศึกษา
2. รายละเอียดเกี่ยวกับแบคทีเรียที่ใช้ทดสอบ
3. รายละเอียดเกี่ยวกับการทดสอบความไว
4. รายงานการวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา

1. รายละเอียดเกี่ยวกับพืชที่นำมาศึกษา

1.1 นางคำ

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Diospyros castanea* (Craib) Fletcher

ชื่อวงศ์ Ebenaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ต้นเล็กถึงขนาดกลาง ต้นเล็กมักคงอแต่ต้นโตค่อนข้างตรง เปลือกแตกเป็นสะเก็ดสีเทาปนดำหรือค่อนข้างดำ เปลือกในสีน้ำตาล กระพี้สีน้ำตาลอ่อน แก่นสีน้ำตาลเข้ม ตามกิ่งอ่อนมีขนนุ่มทั่วไป ใบเป็นชนิดใบเดี่ยวเรียงสลับกัน รูปไข่ มน หรือป้อม ฐานใบ ป้าน ตรง หรืออาจเว้าเข้าเล็กน้อย ปลายใบมน ขอบเรียบหรือบางทีก็หยักเป็นสองตอนกว้างๆ เนื้อใบค่อนข้างหนาและเกลี้ยงทั้งสองด้าน เส้นแขนงใบมี 6 - 10 คู่ ช่อดอกเพศผู้และเพศเมียอยู่ต่างต้นกัน กลีบดอกและกลีบรองดอกมีอย่างละ 3 กลีบ ผล มนหรือกลม ผิวหนา แข็ง เกลี้ยงหรือมีขนนุ่มตอนใกล้ๆ โคนผล ปลายผลเป็นติ่งหนามแหลมสั้นๆ กลีบจุมี 3 กลีบ

นิเวศน์วิทยา พบขึ้นตามป่าแดงหรือป่าเหล่า ที่สูงจากระดับน้ำทะเลระหว่าง 20 - 400 เมตร ตามภาคต่างๆ ของประเทศไทย เว้นภาคตะวันออกเฉียงใต้และภาคใต้ และมีแพร่พันธุ์เข้าไปในลาวและกัมพูชา

ประโยชน์ เนื้อไม้ ทำเสาเข็ม ทำด้ามเครื่องมือกลกรรม ไม้ถั้ว ผล ใช้ย้อมเครื่องมือประมงและย้อมผ้า

1.2 ลำบิคคอง (ก้านรุ่ม)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Diospyros filipendula* Pierre ex Lec

ชื่อวงศ์ Ebenaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ต้นขนาดเล็ก เปลือกนอกสีดำแตกเป็นสะเก็ดเล็กๆ ใบเป็นใบเดี่ยว ออกเรียงสลับ รูปขอบขนาน ไข่ มน เนื้อใบบาง มีขนนุ่มตามเส้นกลางใบทั้งสองด้าน ดอกเป็นดอกช่อ ตัวผู้ ตัวเมีย อยู่ต่างต้นกัน กลีบเลี้ยงโคนเชื่อมติดเป็นรูปถ้วยปากกว้าง กลีบดอกรูปแฉกนทรวงสูง ผลรูปว้างมน หรือกลม มีกลีบจุผลที่มักแยกเป็นกลีบจากโคนจุ

1.3 มะพลับใหญ่

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Diospyros malabarica* (Desv.) Kostel. var. *siamensis* (Hochr.) Phengkl

ชื่อวงศ์ Ebenaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ยืนต้นขนาดเล็กถึงขนาดกลาง สูงได้ถึง 15 เมตร เปลือกต้นสีเทาเข้ม ใบเดี่ยว เรียงสลับ รูปวงรี แกมขอบขนาน กว้าง 2 - 10 เซนติเมตร ยาว 7 - 32 เซนติเมตร โคนใบและปลายใบมนถึงแหลม ผิวใบเกลี้ยง ก้านใบสั้น ดอกแยกเพศอยู่คนละต้น ดอกตัวผู้อยู่คนละต้น ดอกตัวผู้ออกเป็นช่อสั้นๆ ที่ซอกใบ ดอกย่อย 3 - 9 ดอก ดอกตัวเมียออกที่ซอกใบ ดอกย่อย 1 - 5 ดอก กลีบดอกสีเหลือง ผลรูปไข่ เส้นผ่านศูนย์กลาง 5 - 7.5 เซนติเมตร เมื่อสุกเปลี่ยนเป็นสีเหลืองหรือส้ม มีกลีบเลี้ยงติดอยู่ เมล็ด 4 - 8 เมล็ด

สรรพคุณ

ราก	แก้ท้องอืด แก้ไข้เบื่อพิษ แก้บวม แก้ตัวพยาธิ แก้ตกโลหิต
เปลือกต้น	บำรุงธาตุ เจริญอาหาร แก้ท้องร่วง แก้โรคมานตายด้าน ขับผายลม
เนื้อไม้	บำรุงธาตุ เจริญอาหาร แก้ท้องร่วง ขับผายลม
ยาง	แก้บิด แก้ท้องร่วง แก้แผลน้ำกัดเท้า
ดอก	แก้ท้องอืด แก้ไข้เบื่อพิษ แก้บวม แก้ตัวพยาธิ แก้ตกโลหิต
ผล	แก้ท้องอืด แก้ไข้เบื่อพิษ แก้บวม แก้ตัวพยาธิ แก้ตกเลือด สมานแผล

1.4 มะเกือก (ไฟ, สลางตัวผู้)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Diospyros rubra* Lec

ชื่อวงศ์ Ebenaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ต้นขนาดเล็ก ลำต้นมักคดงอ เปลือกดำปนเขียวและแตกเป็นร่องเล็กๆ ใบเดี่ยวออกเรียงสลับ รูปขอบขนานแกมรูปไข่และรูปหอก โคนใบขอบแคบหรือโค้งมน เนื้อใบค่อนข้างหนา หลังใบเกลี้ยง เส้นใบย่อยแบบขั้นบันได ดอกเป็นดอกช่อสั้นๆ ผลป้อม โคน ผลแก่จัดมีสีแดง ปลายผลมักเป็นติ่ง หนามแหลมสั้น

1.5 เม่าหลัก

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Diospyros toposia* Ham. var. *topoia* Ham

ชื่อวงศ์ Ebenaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ต้นขนาดกลาง สูงไม่เกิน 20 เมตร เปลือกสีดำอมเขียว ค่อนข้างเรียบ เปลือกในเหลืองอ่อน ส่วนกระพี้สีขาว ตามกิ่งอ่อนแรกๆ มีขนสาๆ ขอบอ่อนมีขนแน่น ใบรูปขอบขนานหรือขอบขนานแกมรูปหอก โคนใบมนหรือป้อม ปลายใบสอบเรียวแล้วหักคอดเป็นติ่งทู่ๆ เนื้อใบหนา เป็นแผ่นหนังและเกลี้ยงเป็นมันทั้งสองด้าน ใบแห้งออกสีเหลืองอ่อน เส้นแขนงใบมี 12 – 16 คู่ เส้นใบย่อยแบบร่างละเอียด ช่อดอกเพศผู้และเพศเมียอยู่ต่างต้นกัน ผลรูปไข่โตวัดผ่ากลางได้ 2 – 5 เซนติเมตร มีกลีบ 4 กลีบ ไม่ติดกัน

นิเวศวิทยา พบขึ้นตามป่าดิบชื้นทางภาคตะวันออกเฉียงใต้และภาคใต้ของไทย ที่สูงจากระดับน้ำทะเล 100 – 700 เมตร นอกจากนี้ยังแพร่พันธุ์อยู่ในอินเดีย ศรีลังกา เวียดนาม เขมรและมาเลเซีย

ประโยชน์ ผลใช้เบื่อปลา (Phengkai, 1978)

1.6 พลองใบรี (เหมือดจืด)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Memecylon plebejum* Kurz. var. *ellipsoideum* Craib

ชื่อวงศ์ Melastomataceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ยืนต้น เกือบทุกส่วนค่อนข้างกลม ใบแตก 4 กิ่ง ใบย่อยแยกออกมา 4 ใบ รูปไข่หรือรูปหอก มีก้านใบสั้น ใบเด่นชัดเป็นรูปหัวใจถึงรูปปลายแหลม ก้านใบย่อยยาว มีช่อดอกแบบ umbel ก้านดอกสั้น ส่วนมากออกดอกเป็นรูประฆัง โคงเล็กน้อยเป็น 4 หัก เส้นกลางบาง

1.7 พลองเล็กใบหนา (พลองคำ, พลองเหมือด, เหมียค, เหมือดแอ)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Memecylon edule* Roxb. var. *orientale* Craib

ชื่อวงศ์ Melastomataceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ยืนต้น สูง 5 - 10 เมตร ใบเดี่ยว เรียงตรงข้าม รูปวงรีแกมรูปไข่แกมขอบขนาน กว้าง 2 - 3 เซนติเมตร ยาว 3 - 5 เซนติเมตร ดอกช่อ ออกเป็นกระจุกที่ซอกใบ กลีบดอกสีม่วงฐานรองดอกรูประฆัง ผลสด รูปทรงกลม

ยาพื้นบ้านใช้ ราก ผสมกับสมุนไพรอื่น ต้มน้ำดื่ม แก้ประดง (อาการโรคผิวหนัง เป็นเม็ดผื่นคล้ายผด คันมากมักมีไข้ร่วมด้วย) ต้น ผสมกับแก่นพลับพล่า ต้มกินแกง 7 ชั้น ต้นสมุนไพร แก่นจำปา แก่นโมกหลวง ต้มน้ำดื่ม แก้หิด ต้นและใบ ต้มน้ำดื่ม ฝรั่งละ 1 แก้ว วันละ 2 ครั้ง หลังอาหารเช้าเย็น ขับปัสสาวะขัด

1.8 พลองใบใหญ่

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Memecylon ovatum* J.E. Smith

ชื่อวงศ์ Melastomataceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ขนาดเล็กแตกกิ่งต่ำ เปลือกนอกตลกสะเก็ด เป็นแผ่นบางๆ แตกเป็นร่องตามทางยาว ใบป้อมรูปไข่ ฐานค่อนข้างกว้างหรือเป็นรูปมนกว้าง ปลายใบแหลมเป็นติ่ง ขอบใบเรียบ แผ่นใบหนาคล้ายหนัง ดอกช่อแตกกิ่งสั้นๆ อยู่บนก้านช่อยาวเรียว อยู่รวมเป็นกระจุกบนกิ่ง ดอกสีม่วง สีนํ้าเงิน หรือสีแดงเรื่อๆ แล้วเปลี่ยนเป็นสีนํ้าเงินเข้ม กลีบดอก 4 กลีบ ผลกลม สีชมพูอมแดง เมื่อสุกสีนํ้าเงินเข้มเกือบดำ

ความสำคัญ เนื้อไม้ใช้ทำค้ำเครื่องมือเครื่องใช้ ผลเมื่อสุกรับประทานได้ (เต็ม, 2518)

1.9 พองใบเล็กบาง

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Memecylon pauciflorum* Blume

ชื่อวงศ์ Melastomataceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ยืนต้น เกือบทุกส่วนมีลักษณะกลม ใบเป็นรูปไข่หรือรูปไข่กว้าง ปลายใบมน ใบเรียบ มีขนอ่อนปกคลุมด้านบน ดอกมีขนาดเล็ก ออกเป็นช่อแบบ umbel ออกตามซอกใบ

1.10 ขิงขี้ (ขินขี้, พญาจอมปลวก, แสมซอ, จิงโจ้, กระดาษขาว)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Capparis micracantha* A. DC

ชื่อวงศ์ Capparaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้พุ่มหรือไม้ต้นบางที่กิ่งเลื้อย ลำต้นสีเทา กิ่งคดไปมาที่โคนกิ่งและก้านล้อมรอบด้วยใบ คล้ายเกร็ด ใบรูปไข่ ขอบขนานหรือรูปหอก ปลายใบมนกว้างหรือกลม โคนใบป้านถึงรูปหัวใจ หรือสอบแหลม เนื้อใบค่อนข้างมัน ดอกเรียงเป็นแถวอยู่เหนือง่ามใบ มีแหล่งน้ำหวานสีเหลือง เปลี่ยนเป็นสีแดงเข้ม

สรรพคุณ

ใบ แก้โรคผิวหนัง แก้ไข้ฝีกาฬ แก้ตะคิว

ดอก แก้มะเร็ง

ลูก แก้โรคในลำคอ

ต้น แก้ฟกชวม

ราก แก้โรคที่เกิดในท้อง ขับลมให้ข่านออกมา แก้ไข้ร้อนภายในทุกชนิด แก้โรคตา (วุฒิ, 2540)

1.11 คิวเกลี้ยง (ตัวขาว)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Cratoxylum formosum* (Jack) Dyer. var. *formosum* (Jack) Dyer

ชื่อวงศ์ Guttiferae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้ยืนต้นมีหนามแข็งตามลำต้นเมื่ออายุยังน้อย เปลือกสีน้ำตาลปนแดง ล่อนเป็นสะเก็ด เปลือกใบสีน้ำตาลแดง มีน้ำยางสีเหลือง ใบรูปมน โคนใบและปลายใบสอบ หลังใบเป็นมันสีเข้ม กว้างท้องใบ ใบแก่สีแดงหรือสีแดง ดอกสีชมพูหรือสีขาว ออกเป็นดอกเดี่ยวๆ หรือเป็นกระจุกตาม ง่ามใบ ผลรูปกระสวย ผิวแข็งสีน้ำตาล - สีดำ แก่จัดจะแตกตามรอยประสานเป็น 3 แฉก

1.12 พะว (สารภีป่า, ชะมวง, มะคะจั่นก, ขวาค, กวักไหม, หมักกวัก)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Gacinia speciosa* Wall.

ชื่อวงศ์ Guttiferae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

เป็นไม้ยืนต้นขนาดกลาง เนื้อไม้สีน้ำตาลแดง ใบคอกหนาทึบ ใบรูปมน เส้นแขนงใบถี่ ใบแห้งสีน้ำตาลแดง หลังใบขาว ดอกช่อออกตามปลายกิ่ง กลีบเลี้ยง 4 กลีบดอก 4 รูปไข่ ผลกลม หรือรีผลแก่ออกสีแดงแก่หรือแดงปนม่วง

ความสำคัญ ใ้ทำเสา เสาเข็ม กระดานพื้น

1.13 มะนาวผี (กรูดผี, กะนาวผี, ขี้ติ้ว, จ้ำลิ้ว, นางกาน, มะลิ้ว)

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Atalantia monophylla* Corr.

ชื่อวงศ์ Rutaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

เป็นไม้พุ่มขนาดใหญ่หรือไม้ยืนต้นขนาดเล็ก มีหนามแข็งออกตามซอกกิ่ง ใบเป็นใบประกอบ เรียงตัวแบบสลับ ใบย่อยรูป elliptic หรือ ovate-oblong ขอบใบเรียบ ปลายใบเรียวเป็น 2 หัก แผ่นใบหนาและเหนียว สีเขียว ก้านใบสั้น ดอกอยู่เป็นกลุ่มแบบ raceme สั้นๆ ขึ้นตามซอกใบ มีขนปกคลุมในระยะแรก กลีบเลี้ยง 3 - 5 แฉก กลีบดอก 3 - 5 รูปรียาว ขอบเรียบ เรียงซ้อนกัน ผลสดแบบ berry ก่อนข้างกลม

1.14 มะกรูดผี

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Atalantia trimera* (O.Liv.) Bu.

ชื่อวงศ์ Rutaceae

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

ไม้รอเลื้อยหรือไม้เลื้อย มีหนามแข็งออกตามซอกกิ่ง เป็นหนามเดี่ยวๆ ใบรูป oblong ขอบใบเรียบ แผ่นใบหนาและเหนียว ตามใบพบต่อมน้ำมันกระจายอยู่ทั่วไป ยังไม่พบดอก ผลแบบ berry ผิวค่อนข้างเกลี้ยง เปลือกหนา

2. รายละเอียดเกี่ยวกับแบคทีเรียที่ใช้ทดสอบ

Escherichia coli

E. coli เป็นแบคทีเรียในกลุ่ม Facultative anaerobe อยู่ในวงศ์ Enterobacteriaceae จัดเป็น Coliform หรือมีชื่อสามัญว่า Colon bacillus พบในลำไส้เล็กตอนปลายและลำไส้ใหญ่ของมนุษย์ และสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม และมีจำนวนมากที่สุด *E. coli* มีหลาย serotypes และหลาย biotypes เมื่อเลี้ยงบนอาหารที่แสดงความแตกต่างของเชื้อ เช่น MacConkey Agar โคโลนีมีขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 2 – 3 มิลลิเมตร และมีสีชมพูแดงเนื่องจากหมักย่อยน้ำตาลแลคโตส (lactose fermenter) ได้กรดที่เกิดจากการหมักย่อยน้ำตาล ซึ่งทำให้สีของอินดิเคเตอร์ในอาหารเปลี่ยนไปจากเคม โคโลนีที่เจริญบน Eosine Methylene Blue (EMB) Agar ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 2 – 3 มิลลิเมตร สีเข้มตรงกลางและเป็นมันวาวแบบโลหะ (dark center with greenish metallic sheen) เนื่องจากความสามารถในการหมักน้ำตาล แล้วให้กรดในปริมาณสูง

ลักษณะที่สำคัญสำหรับการวินิจฉัย *E. coli* ได้แก่ IMViC ให้ผลคือ ++ -- คือ Indole และ Methyl Red ให้ผลบวก Voges Proskauer และ Citrate ให้ผลลบ ส่วนใหญ่เคลื่อนที่ได้

ลักษณะวิทยาและสรีระวิทยา

E. coli เป็นแบคทีเรียกรัมลบเซลล์คิคสีแดง รูปร่างท่อนสั้น มีขนาดกว้าง 0.4 – 0.7 μm และยาว 1.0 – 3.0 μm มีแฟลกเจลลาแบบ peritrichous ยื่นออกมารอบเซลล์สำหรับการเคลื่อนที่ *E. coli* มี DNA ยาว 1100 – 1400 ไมครอน และมีน้ำหนักโมเลกุล 3×10^6 ดาลตัน มีคู่ของเบส 5 ล้านคู่ (บุญยัติ, 2525) มีพิมเบรียหรือพิไล (pili) เป็นระยางค์ลักษณะคล้ายขนเล็กๆ ไม่มีสปอร์ บางสายพันธุ์มีแคปซูล ในสิ่งส่งตรวจของคนไข้ เช่น หนอง จะมีลักษณะเป็นท่อน อ้วน-สั้น (โศภณ และคณะ, 2524)

การเจริญ

E. coli เจริญได้ดีในอาหารเลี้ยงเชื้อชนิดธรรมดา *E. coli* ที่เจริญในอาหารเหลว (broth) แล้วเอาไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส จะใช้เวลาในการแบ่งเซลล์แต่ละครั้งประมาณ 17 นาที ส่วนที่เลี้ยงในน้ำนมแล้วบ่มที่อุณหภูมิเดียวกัน จะใช้เวลาในการแบ่งเซลล์ประมาณ 12.5 นาที โดยทั่วไป *E. coli* ในสภาพแวดล้อมที่เหมาะสมจะมีระยะ lag phase นาน 30 นาที ถึง 3 ชั่วโมง *E. coli* จัดอยู่ในกลุ่ม mesophilic bacteria อุณหภูมิที่เจริญได้ที่ minimum คือ 8 องศาเซลเซียส และที่ maximum คือ 47 องศาเซลเซียส ส่วนอุณหภูมิที่เหมาะสมในการเจริญคือ 37 องศาเซลเซียส ช่วง pH สำหรับการเจริญของ *E. coli* ต่ำสุดคือ 4.4 และสูงสุดคือ 9.0 และช่วง pH ที่เหมาะสมคือ 6.0 – 7.0 (บุญยัติ, 2525)

ตารางที่ 1 ลักษณะทางชีวเคมีของ *E. coli*

Chracteristics	<i>E. coli</i>	<i>E. coli</i> inactive
Indole production	+	[+]
Methyl red	+	+
Voges-proskauer	-	-
Simmon 's Citrate	-	-
Hydrogen sulfide on TSI	-	-
Urease, Christensen's	-	-
Phenylalanine deaminase	-	-
Lysine decarboxylase	[+]	d
Arginine dihidrolase	[-]	-
Ornithine decarboxylase	d	[-]
Motility	[+]	-
Gelatin liquefaction at 22 .C	-	-
KCN, growth in	-	-
Malonate utilization	-	-
D-Glucose, acid production	+	+
D-Glucose, gas production	+	-
Lactose	+	[-]
Sucrose	d	[-]
D-Manitol	+	+
Dulcitol	d	d
Salicin	d	-
D-Adonitol	-	-
myo-Inocitol	-	-
D-Sorbitol	+	[+]
L-Arabinose	+	[+]

หมายเหตุ : + , 90 – 100% of stains are positive; [+], 76 – 89% positive; d, 26 – 75% positive;

[-], 11 – 25% positive; -, 0 – 10% positive. บ่มที่อุณหภูมิ 36 ± 1 องศาเซลเซียส นาน 48 ชั่วโมง

ตารางที่ 1 (ต่อ)

Chracteristics	<i>E. coli</i>	<i>E. coli</i> inactive
Raffinose	d	[-]
L-Rhamnose	[+]	d
Maltose	+	[+]
D-Xylose	+	d
Trehalose	+	+
Cellobiose	-	-
Alpha-methyl-D-glucoside	-	-
Esculin hydrolysis	d	-
Melibiose	[+]	d
D-Arabitol	-	-
Mucate	+	d
Lipase, corn oil	-	-
Deoxyribonuclease at 25 .C	-	-
Nitrate to nitrite	+	+
Oxidase, Kovacs'	-	-
ONPG (Beta-galactosidase)	+	d
Yellow pigment	-	-
D-Mannose	+	+

หมายเหตุ : +, 90 – 100% of stains are positive; [+], 76 – 89% positive; d, 26 – 75% positive; [-], 11 – 25% positive; -, 0 – 10% positive. บ่มที่อุณหภูมิ 36 ± 1 องศาเซลเซียส นาน 48 ชั่วโมง (Buchanan and Gibbons, 1974)

ความทนทาน

สายพันธุ์ของ *E. coli* ส่วนใหญ่จะตายที่อุณหภูมิ 55 องศาเซลเซียส ภายในเวลา 1 ชั่วโมง หรือที่ 60 องศาเซลเซียส นาน 15 – 20 นาที บางสายพันธุ์อยู่รอดได้ในนมที่ผ่านการพาสเจอร์ไรเซชัน ที่อุณหภูมิห้องหรือในธรรมชาติ *E. coli* สามารถมีชีวิตอยู่ได้นานเป็นเดือน เช่น ในน้ำฝุ่นในห้องผู้ป่วย ส่วนในที่มีอุณหภูมิต่ำ 12 – 21 องศาเซลเซียส หรือในตู้เย็นที่มีอุณหภูมิ 3 – 7 องศาเซลเซียส *E. coli* ที่ปนเปื้อนในอาหารสามารถเจริญเติบโตได้อย่างช้าๆ ส่วนที่อุณหภูมิ 0 องศาเซลเซียส หรือต่ำกว่านี้เชื้อสามารถอยู่ได้นานหลายเดือนถึงเป็นปี

ส่วนช่วงของค่า pH ก็มีผลสำคัญต่อความอยู่รอดหรือความทนทานของเชื้อ เช่น ในน้ำแอปเปิ้ลคั้นที่มีสภาพเป็นกรดค่า pH 3.7 และเก็บที่อุณหภูมิ 8 องศาเซลเซียส เชื้อจะอยู่ได้นาน 10 – 31 วัน แต่ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส จะอยู่ได้นาน 2 – 3 วัน ส่วนมากสายพันธุ์ที่ก่อโรคจะไม่เจริญในช่วง pH < 5.4 (บัญญัติ, 2525)

สารพิษที่สร้างโดย *E. coli*

1. Enterotoxin

Enterotoxin เป็นพิษที่มีด้วยกัน 2 ชนิด คือ heat – labile enterotoxin (LT) และ heat – stable enterotoxin (ST)

LT ประกอบด้วยหน่วย A (active subunit) ทำหน้าที่เป็นพิษ และหน่วย B 5 หน่วย (binding subunit) มีหน้าที่จับกับ GM1 ganglioside ซึ่งเป็น receptor จำเพาะ LT มีคุณสมบัติร้อยละ 80 เหมือน cholera toxin (CT) LT ประกอบด้วยแฟรกเมนต์ A1 ทำหน้าที่เป็นเอนไซม์และแฟรกเมนต์ A2 มีหน้าที่จับ A1 และ หน่วย B

LT มี 2 ชนิด LT I และ LT II ซึ่ง LT I นั้นแบ่งออกเป็น 2 ชนิด ตามแหล่งกำเนิดคือ human origin (LTh) และ porcine origin (LTp) LT ทั้งสองชนิดมีความสัมพันธ์กับ CT มาก โดยที่จับบน GM1 ganglioside เหมือนกัน มีกลไกที่ก่อพยาธิสภาพเหมือนกัน และคุณสมบัติของพิษถูกสลายด้วยแอนติบอดีต่อ CT นอกเหนือจากคุณสมบัติเหล่านี้ LTh และ LTp มีคุณสมบัติการเป็นแอนติเจนต่างกัน ส่วน LT II มีคุณสมบัติที่ต่างจาก LT I คือมีลำดับ DNA ที่แตกต่างกัน แอนติบอดีต่อ CT, LTh และ LTp ไม่สลายฤทธิ์ของ LT II ได้ และไม่มีที่จับจำเพาะกับ GM1 ยีนที่ควบคุมการสร้างอยู่ที่พลาสมิด

ST เป็นเปปไทด์ประกอบด้วยกรดอะมิโน 18 – 19 ชนิด มีคุณสมบัติทนต่อความร้อนที่ 100 องศาเซลเซียส นาน 30 นาที ประกอบด้วย STa และ STb โดย STa มีความสำคัญในการติดเชื้อในคน ส่วน STb ติดเชื้อในสุกร (กนกรัตน์, 2541)

2. การก่อโรคในระบบทางเดินอาหาร

2.1 Enteropathogenic *E. coli* (EPEC)

EPEC เป็น *E. coli* ชนิดแรกที่พบว่าก่อโรคอุจจาระร่วงในเด็ก ขณะนี้พบกลุ่ม O ของ EPEC มี 15 ชนิดคือ O18ab, O18ac, O26, O44, O55, O86, O111, O114, O119, O125, O126, O127, O128ab, O142 และ O158 *E. coli* ในกลุ่มนี้ไม่มีการสร้าง enterotoxin ชนิด heat labile (LT) หรือ heat stable (ST) และ ไม่มีคุณสมบัติในการบุกรุก

2.2 Enterotoxigenic *E. coli* (ETEC)

ETEC เป็นสายพันธุ์ *E. coli* ที่ผลิต enterotoxin ชนิด heat labile (LT) และ heat stable (ST) หรือ ทั้ง 2 ชนิด แต่สายพันธุ์ที่ก่อโรคอุจจาระร่วงได้นั้นต้องมี colonization factor antigen (CFA) ด้วยซึ่งทำให้เชื้อสามารถเกาะกับ receptor ที่จำเพาะพบผิวเซลล์เยื่อได้ ดังนั้นสายพันธุ์ที่ก่อโรคได้ในคนก็ไม่สามารถก่อโรคในสัตว์ ส่วนสายพันธุ์ที่ก่อโรคได้ทั้งในคนและในสัตว์พบได้น้อยมาก สายพันธุ์ของ ETEC ที่เป็นสาเหตุของการระบาดพบในกลุ่มที่จำกัดคือ O6, O8, O15, O20, O25, O27, O63, O78, O80, O85, O115, O128ac, O139, O148, O153, O159 และ O167

2.3 Enteroinvasive *E. coli* (EIEC)

EIEC เป็น *E. coli* ที่แตกต่างจาก *E. coli* อื่นๆ คือไม่สามารถหมักย่อยน้ำตาลแล็กโตส หรือ ย่อยได้อย่างช้าๆ เจริญได้ในที่ไม่มีออกซิเจน และไม่เคลื่อนที่ ซึ่งคล้ายกับ *Shigella* EIEC มีพยาธิกำเนิดคล้ายกับ *Shigella* ในการบุกรุกเข้าสู่เซลล์เยื่อผิวลำไส้ ซีโรไทป์ของ EIEC มักไม่ซ้ำซ้อนกับของ ETEC และ EPEC ได้แก่ O28ac, O29, O112ac, O124, O136, O143, O144, O152, O164 และ O167

2.4 Enterohemorrhagic *E. coli* (EHEC)

EHEC เป็น *E. coli* ที่พบเมื่อปี พ.ศ. 2525 ซีโรไทป์ที่สำคัญคือ O157:H7 *E. coli* O157:H7 นี้สามารถหมักย่อยน้ำตาลแล็กโตสและให้ผลปฏิกิริยาชีวเคมีเหมือน *E. coli* ทั่วไป ยกเว้นไม่หมักย่อยน้ำตาล sorbitol ซึ่งใช้เป็นคุณสมบัติที่แยกเชื้อออกจาก *E. coli* อื่นๆ ได้ (93 % ของ *E. coli* ที่แยกได้จากคนสามารถหมักย่อย sorbitol ได้) นอกจากนี้ *E. coli* O157:H7 ไม่มีเอนไซม์ β -glucuronidase จึงไม่สามารถไฮโดรไลซ์ 4-methylumbelliferyl- β -D-glucuronide (MUG) ได้ *E. coli* O157:H7 สามารถเจริญเติบโตได้ดีที่อุณหภูมิ 30 – 42 องศาเซลเซียส สามารถอยู่รอดได้ในเนื้อมดแช่แข็ง แต่เจริญได้ไม่ดีที่ 44 – 45 องศาเซลเซียส ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่นิยมใช้ในการตรวจหา fecal *E. coli* ในตัวอย่างอาหาร (กนกรัตน์, 2541)

3. รายละเอียดเกี่ยวกับการทดสอบความไว

วิธีทดสอบความไว

การทดสอบความไวของเชื้อต่อยามีหลายวิธี โดยมีวิธีหลักอยู่ 3 รูปแบบคือ

1. Broth dilution susceptibility test
2. Agar dilution susceptibility test
3. Agar diffusion test

การจะเลือกใช้วิธีทดสอบรูปแบบใดขึ้นกับปัจจัยหลายประการ ในทำนองเดียวกัน วิธีการแต่ละรูปแบบก็มีปัจจัยที่มีผลกระทบต่อผลการทดสอบด้วย กลุ่มเชื้อที่นิยมทดสอบความไวคือยา คือ แบคทีเรีย เพราะเป็นกลุ่มที่มีปัญหาของเชื้อคือยาก่อนข้างมาก ขณะที่การทดสอบความไวของเชื้อราไม่นิยมทำเป็นงานประจำ นอกจากในงานวิจัยหรือรายที่มีปัญหาในการรักษามาก

ศัพท์ที่เกี่ยวข้อง

Minimum Inhibition Concentration (MIC) คือ ความเข้มข้นของยาน้อยสุดที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อได้

Minimum Bactericidal Concentration (MBC) คือ ความเข้มข้นของยาน้อยสุดที่สามารถฆ่าเชื้อได้

การเลือกรูปแบบวิธีทดสอบ

การจะเลือกรูปแบบใดเพื่อการทดสอบความไวของเชื้อต่อยาขึ้นกับปัจจัยหลายอย่างที่สำคัญคือ

1. ลักษณะของงาน เช่น เป็นงานวิจัย งานตรวจสอบในห้องปฏิบัติการที่ทำเป็นประจำ หรือนานๆ ทำครั้ง งานที่ต้องรู้ค่า MBC ฯลฯ ตัวอย่างเช่น งานตรวจสอบในห้องปฏิบัติการที่นานๆ ทำครั้ง และแต่ละครั้งมีจำนวนเชื้อที่ทดสอบน้อยจะนิยมใช้ agar diffusion test (เพื่อตัดปัญหาต้องเตรียมและเก็บสารละลายของตัวยาที่ต้องใช้ใน dilution test) ขณะที่งานที่ต้องรู้ค่า MBC ของตัวยาจะนิยมใช้ broth dilution test

2. ชนิดของเชื้อทดสอบ เช่น เชื้อที่เจริญช้า หรือต้องการเลือกเฟ้นใช้อาหารมาก (fastidious organism) จะนิยมใช้ broth dilution test ขณะที่เชื้อซึ่งต้องเจริญบนเลือด หรือไม่ต้องการออกซิเจน (anaerobe) มักใช้ agar dilution test หรือเชื้อที่มีอัตราการเจริญไม่คงที่ ควรเลือกวิธี dilution test

3. จำนวนเชื้อทดสอบ เช่น มีจำนวนเชื้อทดสอบมากและต้องการหาค่า MIC จะนิยมทำ agar dilution test

4. ชนิดของยาทดสอบ เช่น ตัวยาที่แพร่กระจาย (diffuse) ในวุ้นไม่ดี จะนิยมใช้ dilution test

5. จำนวนยาทดสอบ เช่น มีตัวยามาก แต่เชื่อมีจำนวนน้อย จะนิยมใช้ agar diffusion test (มาลิน, 2532)

Dilution Susceptibility Test

ทั้ง broth และ agar dilution susceptibility test มีหลักการทดสอบคล้ายคลึงกัน กล่าวคือ ยาจะถูกเจือจางในอาหารเลี้ยงเชื้อให้ได้ความเข้มข้นต่างๆ จากนั้นจึงใส่เชื้อลงใน / บน อาหารเลี้ยงเชื้อที่มียาความเข้มข้นต่างๆ ภายหลังการบ่มให้ดูค่า MIC โดยสังเกตความขุ่นหรือใสของอาหารเลี้ยงเชื้อเหลว และมีหรือไม่มีเชื้อเจริญขึ้นบนวุ้น

วิธี broth dilution test สามารถแบ่งเป็น macrodilution หรือ tube dilution test โดยทำในหลอดทดลองขนาด 13 x 100 มิลลิเมตร และ microdilution test ซึ่งทำใน microtiter tray (plate)

ข้อดีของ broth และ agar dilution test

ข้อดีของ broth dilution test คือ ใช้ทดสอบวิธีการออกฤทธิ์ฆ่าเชื้อของยาได้ อีกทั้งยังสามารถใช้เมื่อต้องการรู้ผลเร็ว ซึ่งมีกระบวนการที่ทำให้หลายรูปแบบ เช่น ภายหลังการบ่มระยะหนึ่งแล้วอาจตรวจสอบการเปลี่ยนแปลงของรูปร่างเชื้อที่เกิดจากยาภายใต้กล้องจุลทรรศน์ หรืออาจตรวจสอบโดยการดูการเปลี่ยนแปลงของ pH ใน medium

สำหรับข้อดีของ agar dilution test คือ ใช้ทดสอบเชื้อหลายชนิดได้ในเวลาเดียวกัน อีกทั้งยังใช้ดูได้ว่าเชื้อทดสอบมีเชื้ออื่นปนเปื้อนหรือไม่ รวมทั้ง medium เมื่อเติมสารเสริมอื่นที่ทำให้ขุ่น เช่น เดิมเลียด ฯลฯ ก็สามารถนำมาใช้ในการทดสอบได้ และวิธีการอาจนำมาปรับปรุงเพื่อใช้ทดสอบเชื้อที่มีคุณสมบัติพิเศษต่าง ๆ เช่น เชื้อพวกกลุ่มแอนแอโรบัส

Agar Diffusion Test

ในการทดสอบความไวของเชื้อด้วย dilution test ค่อนข้างยุ่งยาก เพราะต้องเจือจางแต่ละตัว ซึ่งจะเสียเวลาและเปลืองค่าใช้จ่าย จึงอาจเลือกใช้ agar diffusion test เพราะความแรงยาที่ใช้ทดสอบนั้นสามารถใช้เพียงความเข้มข้นเดียว อีกทั้งยังวิธีการอย่างหลังนี้ใช้ในกรณีที่ต้องการผลเร่งด่วนได้ เช่น สามารถทดสอบกับสิ่งส่งตรวจจากคนไข้โดยตรง

วิธี agar diffusion test อาศัยหลักการที่ว่า เมื่อใส่ยาต้านจุลชีพปริมาณหนึ่งไว้ในภาชนะบรรจุ (reservoir) ซึ่งอยู่บน agar medium ที่ได้เพาะเชื้อไว้ ภายหลังการบ่มเพาะให้สังเกตดูว่ารอบ reservoir ที่ตัวยาสัมผัสไปนั้นจะมีบริเวณใสที่ไม่มีเชื้อเจริญเกิดขึ้นหรือไม่ วิธีการนี้โดยทั่วไปมักทำการทดสอบยาเพียงความเข้มข้นเดียว แล้วดูขนาดบริเวณใสที่เกิดขึ้น เพราะขนาดของเส้นผ่านศูนย์กลางของบริเวณใสที่ได้พบว่าเป็นสัดส่วนโดยตรงกับความไวของเชื้อที่ทดสอบ

สำหรับ reservoir ที่ใช้เมื่อจุจากพื้นผิว agar จะมีลักษณะเป็นวงกลม ซึ่งอาจเป็นหลุมที่เจาะลงในเนื้อ agar (well) ด้วยทรงกระบอก (cylinder cup) เม็ดยา (tablet) หรือกระดาษซับวงกลม (filter paper disc) แต่เนื่องจาก reservoir สามแบบแรกยุ่งยากในการใช้ และผลที่ได้แปรผันมาก ในปัจจุบันจึงนิยมใช้ reservoir ที่เป็นกระดาษซับวงกลม

สมัยแรกๆ วิธีการเริ่มด้วยการเพาะเชื้อลงบนจานอาหารเลี้ยงเชื้อด้วยเชื้อจุลินทรีย์ชนิดเดียว แล้วใช้แท่งแก้วหรือแท่งเหล็กกรอเจาะบนผิววุ้นให้มีช่อง เดิมสารละลายของยาต้านจุลชีพลงไปในช่วงนั้น เหล่านั้น ยาต้านจุลชีพจะแพร่กระจายในเนื้อวุ้น ถ้ามีความสามารถยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียชนิดนั้น แบคทีเรียจะไม่เจริญบริเวณรอบๆ บริเวณที่มียาต้านจุลชีพดังกล่าว ถ้ามีบริเวณที่ถูกยับยั้งมาก หมายถึง ยาหรือสารต้านจุลชีพชนิดนั้นมีผลต่อการเจริญของแบคทีเรียชนิดนั้นมาก ต่อมาได้มีการพัฒนาวิธีโดย Bondi และคณะ ในปี 1947 โดยใช้แผ่นกระดาษกรองหรือกระดาษซับวงกลม (filter paper disc) ซึ่งปัจจุบันนิยมใช้มากบางครั้งอาจเรียกวิธีการทดสอบที่ใช้แผ่นกระดาษดังกล่าวนี้ว่า disc sensitivity test (นันทนา, 2537)

4. รายงานการวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา

วิวัฒน์ และคณะ (2523) ได้ทำการศึกษาฤทธิ์ในการต้านเชื้อแบคทีเรียของสมุนไพรไทย 9 ชนิด และใช้ส่วนของสมุนไพรต่างๆ กัน คือ แก้วและเปลือกใหญ่ (แก่น) ทองพันชั่ง (ทั้งต้น) น้อยหน่า (ใบ) สะแกนา (เมล็ด) เล็บมือนาง (ผล) สีสันคนทา (ราก) หญ้าแห้วหมู (หัว) และเข็มแดง (ดอกและราก) โดยใช้วิธี disc diffusion ทำการทดสอบกับเชื้อ *Staphylococcus aureus* ATCC 25923 และ *Bacillus subtilis* ATCC 6633 เป็นตัวแทนกรัมบวก *Salmonella typhi*, *E. coli* ATCC 25922, *Pseudomonas aeruginosa* ATCC 10045 เป็นตัวแทนของกรัมลบ พบว่า ทองพันชั่ง ที่สกัดด้วยแอลกอฮอล์ และน้ำ ให้ผลกับกรัมบวกเพียงเล็กน้อย และไม่ให้ผลการยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 และ *P. aeruginosa* ATCC 10045 เลย

จริยา และคณะ (2532) ทำการศึกษาฤทธิ์ต้านแบคทีเรียของใบฝรั่งและเปลือกมังคุด กับเชื้ออุจจาระร่วง 12 สายพันธุ์ คือ *Vibrio* 2 สายพันธุ์ *Shigella* 4 สายพันธุ์ *Salmonella* 5 สายพันธุ์ Enteropathogenic *E. coli* 1 สายพันธุ์ พบว่าเชื้อโรคอุจจาระ 12 สายพันธุ์ จะไม่เจริญถ้าใช้ความเข้มข้นของสารสกัดโดยการต้มจากใบฝรั่ง เท่ากับ 20 mg/ml และจากเปลือกมังคุด เท่ากับ 100 mg/ml แสดงว่าสารสกัดจากใบฝรั่งมีฤทธิ์ในการต้านแบคทีเรียได้ดีกว่าสารสกัดจากเปลือกมังคุด

Madubunyi (1995) ได้สกัดสารจากเมล็ดของพืช *Garcinia kola* โดยใช้ petroleum ether และ ethanol เป็นตัวทำละลาย เมื่อศึกษาฤทธิ์ต้านจุลชีพของสารสกัดโดยวิธี broth dilution พบว่า ส่วนที่สกัดโดย petroleum ether สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อ *S. aureus* ที่ค่า MIC 12.2 $\mu\text{g/ml}$ และส่วนที่สกัดโดย ethanol สามารถยับยั้งการเจริญของ *S. aureus* และ *E. coli* ที่ค่า MIC 6.3 และ 12.5 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ เมื่อนำสารละลายที่ได้มาวิเคราะห์ พบว่าเป็นสารประเภท polyisoprenylbenzophenone (kolanone)

Irobi, Moo-Young และ Anderson (1996) ได้ทำการทดสอบหาฤทธิ์ต้านเชื้อแบคทีเรีย และเชื้อราของสารสกัดจากพืช *Bixa orellana* ซึ่งใช้ 95% ethanol เป็นตัวทำละลาย ทดสอบหาฤทธิ์ต้านจุลชีพโดยวิธี agar diffusion และ tube dilution ผลการทดสอบด้วยวิธี agar diffusion พบว่า สารสกัดจากพืช *Bixa orellana* มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli*, *Serratia marcescens*, *Candida utilis* และ *Aspergillus niger* ได้ไม่ดี แต่มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียแกรมบวกได้ดี เช่น *B. subtilis*, *S. aureus* และ *Streptococcus pneumoniae* โดยให้ขนาดของ inhibition zones อยู่ในช่วง 15 – 17 มิลลิเมตร มีค่า MIC 4 – 16 mg/ml และ ค่า MBC 16 – 64 mg/ml

Kirmizigul และคณะ (1996) ทำการศึกษาฤทธิ์ยับยั้งแบคทีเรียและเชื้อราของสารสกัด ด้วยเมทานอลจากดอกของพืช *Cephalaria transsylvanica* และสารสกัด คือ three triterpenic acid glycosides, transsylvanoside A – C จากส่วนของดอกเช่นกัน ทำการทดสอบโดยวิธี disc diffusion พบว่าผลของทั้งสารสกัดด้วยเมทานอล และ glycoside ทั้ง 3 ตัว มีฤทธิ์ในการยับยั้งแบคทีเรีย และเชื้อรา คือ *S. aureus*, *E. coli*, *P. aeruginosa*, *Proteus vulgaris*, *Corynebacterium xerosis*, *Klebsiella pneumoniae*, *C. utilis*, *Cluyveromyces fragilis*, *A. oryzae* และ *A. flavus* ตามลำดับ

Mahasneh, Abbas และ El-Oglas (1996) ได้ทำการศึกษาฤทธิ์ต้านจุลชีพของสารสกัด จากพืชสมุนไพรที่พบในประเทศบาเร็น คือ *Capparis spinosa*, *Suaeda vermiculata*, *Prosopis farcta* และ *Salsola villosa* โดยใช้ petroleum ether, methanol, hexane, butanol และน้ำ เป็นตัวทำละลาย ทดสอบหาฤทธิ์ต้านจุลชีพโดยวิธี Agar diffusion ผลการศึกษาพบว่า สารสกัดจากพืชทั้ง 4 ชนิดที่ใช้ petroleum ether, methanol, butanol และ น้ำ เป็นตัวทำละลาย สามารถยับยั้งการเจริญของ *E. coli*, *S. typhimurium*, *S. aureus*, *B. cereus*, *C. albicans* และ *Fusarium oxysporum* โดยจะให้ inhibition zone ขนาดต่างๆ กันตั้งแต่ 7 ถึง 14 มิลลิเมตร

Sandar (1996) ตัวอย่างสารสกัดหยาบที่เตรียมจากเปลือกของลำต้น ของพืชสมุนไพร 16 ชนิดจาก 9 วงศ์ที่ต่างกัน และทำการตรวจหาฤทธิ์การยับยั้งเชื้อแบคทีเรีย *Gram* บวก (*B. subtilis* และ *S. aureus*) และแบคทีเรีย *Gram* ลบ (*E. coli* และ *P. aeruginosa*) พบว่าส่วนใหญ่มีฤทธิ์การยับยั้งแบคทีเรีย *Gram* บวกดีกว่าแบคทีเรีย *Gram* ลบ

Gonzalez และคณะ (1997) ทำการศึกษาฤทธิ์ยับยั้งแบคทีเรียและความสามารถในการต้านเซลล์ของพืช 7 ชนิดจาก สกุล *Argyranthemum* พบว่าสารสกัดจาก *Argyranthemum adnatum*, *A. foeniculaceum* และ *A. frutescens* มีฤทธิ์ยับยั้งแบคทีเรีย *Gram* บวก (*S. aureus*, *S. epidermidis*, *S. albus*, *B. subtilis*, *B. pumilus*, *B. megaterium* และ *Micrococcus luteus*) แบคทีเรีย *Gram* ลบ (*E. coli*, *P. aeruginosa*, *P. mirabilis*, *K. pneumoniae* และ *S. typhimurium*) และมีฤทธิ์ในการต้านเซลล์ HeLa และ Hep-2 line

บทที่ 3

วัสดุอุปกรณ์และวิธีดำเนินการทดลอง

วัสดุอุปกรณ์

1. ส่วนสกัดเอทานอลจากส่วนของใบและกิ่งของพืชบริเวณหมู่เกาะแสมสาร จำนวน 14 ชนิด ได้แก่

- 1.1 นางคำ (*Diospyros castanea* (Craib) Fletcher) รหัส PTL 1001, PTS 1001
- 1.2 ลำบิดคง (*D. filipendula* Pierre ex Lec) รหัส PTL 1002, PTS 1002
- 1.3 มะพลับใหญ่ (*D. malabarica* (Desv.) kostel. var. *siamensis* (Hochr.) Phengkl) รหัส PTL 1003, PTS 1003
- 1.4 มะเกือก (*D. Rubra* Lec) รหัส PTL 1004, PTS 1004
- 1.5 เม่าเหล็ก (*D. toposia* Ham. var. *topoia* Ham) รหัส PTL 1005, PTS 1005
- 1.6 พลองใบรี (*Memecylon plebejum* Kurz. var. *ellipsoideum* Craib) รหัส PTL 1006, PTS 1006
- 1.7 พลองใบเล็กหนา (*M. edule* Roxb. var. *orientale* Craib) รหัส PTL 1007, PTS 1007
- 1.8 พลองใบใหญ่ (*M. ovatum* J.E. Smith) รหัส PTL 1008, PTS 1008
- 1.9 พลองใบเล็กบาง (*M. Pauciflorum* Blume) รหัส PTL 1009, PTS 1008
- 1.10 ชิงชี (*Capparis micracantha* A.DC) รหัส PTL 1010, PTS 1010
- 1.11 ตั้วเกลี้ยง (*Cratoxylum formosum* (Jack) Dyer. var. *formosum* (Jack) Dyer) รหัส PTL 1011, PTS 1011
- 1.12 พะวา (*Gacinia speciosa* Wall) รหัส PTL 1012, PTS 1012
- 1.13 มะนาวผี (*Atlantia monophylla* Corr) รหัส PTL 1013, PTS 1013
- 1.14 มะกรูดผี (*A. trimera* (O.Liv) Burkill) รหัส PTL 1014, PTS 1014

หมายเหตุ

PTL : ส่วนสกัดจากส่วนใบ

PTS : ส่วนสกัดจากส่วนกิ่ง

2. แบคทีเรีย

2.1 *E. coli* ATCC 25922

2.2 *E. coli* ที่แยกได้จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยโรงพยาบาลสมเด็จพระเจ้าตากสินมหาราช

จำนวน 20 ไอโซเลต

3. สารเคมี

3.1 0.85 % NaCl

3.2 Ethanol 95 %

4. อาหารเลี้ยงเชื้อ

4.1 Tryptic soy broth (TSB)

4.2 Muller – Hinton agar (MHA)

4.3 Muller – Hinton broth (MHB)

4.4 Nutrient agar (NA)

5. ยาปฏิชีวนะ

5.1 Ceftazidime 30 µg/disc

6. อุปกรณ์ในการทดลอง

6.1 Disc เส้นผ่านศูนย์กลาง 6 มิลลิเมตร

6.2 ไม้พันสำลีขนาดมาตรฐาน

7. Mcfarland turbidity standard No. 0.5

วิธีดำเนินการทดลอง

การสกัดสาร

1. นำใบและกิ่งของพืชสด น้ำหนัก 6.2 กิโลกรัม ตบให้เป็นชิ้นเล็กๆ ตากแดดให้แห้ง แล้วบดให้ละเอียดด้วยเครื่องบดใส่ถุงผ้า มัดปากถุงให้เรียบร้อยแล้วชั่งน้ำหนัก

2. นำถุงผ้าที่บรรจุใบหรือกิ่งของพืชที่บดละเอียดจากข้อ 1 ใส่ในถังแช่ เดิมตัวทำลาย คือ เอทานอล 95% ปริมาตร 6 ลิตร ปิดฝาให้สนิท ทิ้งไว้ 6 วัน เมื่อครบกำหนด รินส่วนสกัดที่ได้ แล้วกรองด้วยสำลี ระเหยตัวทำลายด้วยเครื่องระเหยแบบหมุน ทำการสกัดซ้ำอีก 2 ครั้ง โดยแช่ทิ้งไว้ครั้งละ 6 วัน บันทึกน้ำหนักของส่วนสกัดที่ได้ (ปฏิบัติการโดยภาควิชาเคมี)

1. ตรวจสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชโดยวิธี

Disc diffusion method (Lennette *et al.*, 1985)

1.1 การเตรียม Disc ของส่วนสกัดจากพืช

1.1.1 นำส่วนสกัดของพืชซึ่งสกัดด้วยเอทานอลมาจำนวน 0.1 g ละลายด้วยเอทานอล 95 % จำนวน 1 ml จะได้ส่วนสกัดเอทานอลความเข้มข้น 1×10^5 $\mu\text{g/ml}$ และนำไปกรองด้วยกระดาษกรองที่มี pore size 0.45 μm เป็น stock solution

1.1.2 คูล stock solution มา 0.8 ml แล้วเติมลงในหลอดที่มีน้ำกลั่นปราศจากเชื้อปริมาตร 1.2 ml ผสมให้เข้ากัน จะได้ส่วนสกัดความเข้มข้นเป็น 4×10^4 $\mu\text{g/ml}$

1.1.3 จากหลอดในข้อ 1.1.2 นำไปทำ 2 - fold serial dilution ด้วยน้ำกลั่นปราศจากเชื้อให้ได้ความเข้มข้นเป็น 2×10^4 , 1×10^4 และ 5×10^3 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ

1.1.4 นำส่วนสกัดแต่ละความเข้มข้น รวมทั้งส่วนสกัดความเข้มข้น 100 mg/ml (ใช้เป็น concentrate) จำนวน 20 μl หยดใส่แผ่น disc แต่ละ disc จะมีปริมาณส่วนสกัดเอทานอล 2000, 800, 400 และ 200 $\mu\text{g/disc}$ ตามลำดับ นำ disc ที่ได้ไปอบที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง

1.2 การเตรียม disc เอทานอล (solvent control)

นำเอทานอล 95 % จำนวน 20 μl หยดใส่แผ่น disc จะได้ปริมาณของเอทานอล 95 % เท่ากับเอทานอลที่อยู่ใน disc ส่วนสกัดจากพืชที่มีความเข้มข้นสูงสุด คือ 2000 $\mu\text{g/disc}$ แล้วนำไปอบที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง

1.3 การเตรียม suspension ของ *E. coli* ATCC 25922 สำหรับทดสอบ

1.3.1 เลี้ยงเชื้อ *E. coli* ATCC 25922 บนอาหาร Nutrient agar (NA) นำไปบ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

1.3.2 นำโคโลนีเดี่ยวของเชื้อมา 5 โคโลนีใส่ใน Tryptic soy broth (TSB) บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส ประมาณ 5 ชั่วโมง แล้วนำมาเทียบความขุ่นของเชื้อกับ McFarland เบอร์ 0.5 โดยใช้ 0.85 % NaCl เป็นตัวปรับจะได้จำนวนเซลล์แบคทีเรียประมาณ 1.5×10^8 CFU/ml

พ/จ

จ ๕๖๙ ก

๘๕๔๓

0427

1.4 วิธีทดสอบ Disc Diffusion

1.4.1 ใช้ไม้พันสำลีจุ่มใน suspension ของเชื้อที่เตรียมไว้ แล้วนำมาป้ายบนผิวหน้าของอาหาร Muller – Hinton agar (MHA) ให้ทั่วจานอาหาร โดยป้าย 3 ครั้ง แต่ละครั้งให้หมุนจานอาหารเลี้ยวเชื้อไป 60 องศา

1.4.2 ทิ้งไว้จนผิวหน้าอาหารแห้ง (3 - 5 นาที) จึงนำ disc ส่วนสกัดจากพืช ความเข้มข้นต่างๆ ในข้อ 1.1 มาวางบนผิวหน้าอาหาร กดเบาๆ ควบคุมการทดลองโดยใช้ยาปฏิชีวนะ Ceftriaxone 30 µg/disc เป็น positive control และ 95 % ethanol disc เป็น negative control

1.4.3 นำไปบ่มที่ 37 องศาเซลเซียส นาน 24 ชั่วโมง สังเกตและวัดขนาดของ zone ที่เกิดจากการยับยั้งเชื้อ บันทึกผล

2. คัดเลือกชนิดของส่วนสกัดจากพืชที่มีฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ได้ดีที่สุดโดยวิธี Broth dilution (Lennette *et al.*, 1985 และ Baron *et al.*, 1990)

2.1 การเตรียมส่วนสกัดจากพืช

2.1.1 เตรียม Muller – Hinton broth (MHB) ปริมาตร 2.0 ml ในหลอดทดลอง จำนวน 1 หลอด และปริมาตร 1.0 ml จำนวน 5 หลอด

2.1.2 ควบ MHB หลอดที่มีปริมาตร 2.0 ml ออก 256 µl และเติมด้วย stock solution 256 µl เช่นกัน (จะได้ความเข้มข้น 12800 µg/ml)

2.1.3 ทำ 2 – fold serial dilution โดยคลุกสารละลายข้อ 2.1.2 ปริมาตร 1 mL. ใส่ใน MHB ที่มีปริมาตร 1 ml ผสมให้เข้ากัน จะได้ความเข้มข้นของส่วนสกัดเท่ากับ 6400 µg/ml ทำซ้ำในลักษณะเดียวกัน สุดท้ายจะได้สารละลายที่มีความเข้มข้นของส่วนสกัด 12800, 6400, 3200 และ 1,600 µg/ml โดยหลอดสุดท้าย (800 µg/ml) จะมี 2.0 ml ต้องดูดออกให้เหลือ 1.0 ml

2.2 การเตรียม suspension ของ *E. coli* ATCC 25922 สำหรับทดสอบ

2.2.1 เลี้ยงเชื้อ *E. coli* ATCC 25922 บนอาหาร Nutrient agar (NA) นำไปบ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

2.2.2 นำโคโลนีเดี่ยวๆ ของเชื้อมา 5 โคโลนีใส่ใน Tryptic soy broth (TSB) บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส ประมาณ 5 ชั่วโมง แล้วนำมาเทียบความขุ่นของเชื้อกับ McFarland เบอร์ 0.5 โดยใช้ 0.85 % NaCl เป็นตัวปรับ จะได้จำนวนแบคทีเรียประมาณ 1.5×10^8 CFU/ml

2.2.3 suspension ของ *E. coli* ATCC 25922 ที่ใช้ต้องมีจำนวนเซลล์แบคทีเรียประมาณ 1.5×10^6 CFU/ml เตรียมได้โดยดูดจากข้อ 2.2.2 มา 1.0 ml เติมลงใน MHB ปริมาตร 9 ml ผสมให้เข้ากัน จะได้จำนวนแบคทีเรียประมาณ 1.5×10^7 CFU/ml

2.2.4 ดูก suspension จากข้อ 2.2.3 มา 1.0 ml เติมลงใน MHB ปริมาตร 9 ml ผสมให้เข้ากัน จะได้จำนวนแบคทีเรียประมาณ 1.5×10^6 CFU/ml

2.3 วิธีทดสอบ Broth dilution

เติม suspension ของ *E. coli* ATCC 25922 (ประมาณ 1.5×10^6 CFU/ml ใน MHB) ปริมาตร 1.0 ml ลงในแต่ละหลอดในข้อ 2.1.3 จะเหลือความเข้มข้นของส่วนสกัด 6400, 3200, 1600 และ 800 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ และแต่ละหลอดมีจำนวนเซลล์ประมาณ 5×10^5 CFU/ml บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 18 – 24 ชั่วโมง

2.4 การอ่านค่า MIC

ดื่ค suspension จากหลอดในข้อ 2.3 ที่ได้หลังการบ่มเชื้อ เลือกหลอดที่ใสที่สุดว่าไม่มีเชื้อเจริญทุกหลอด หลอดละ 10 μl นำไป drop บน NA บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

2.5 การอ่านค่า MBC

อ่านจากความเข้มข้นของหลอดที่ต่ำที่สุดซึ่งไม่มีเชื้อเจริญบน NA เป็น $\mu\text{g/ml}$ บันทึกผลการทดลอง

3. ทดสอบความไวต่อส่วนสกัดจากพืชที่คัดเลือกได้ของ *E. coli* สายพันธุ์ต่างๆ โดยวิธี Agar dilution (Lennette *et al.*, 1985 และ Baron *et al.*, 1990)

3.1 การเตรียมส่วนสกัดจากพืช

3.1.1 นำ stock solution ของส่วนสกัดจากพืชที่มีความเข้มข้น 100 mg/ml ประมาณ 2 ml โดยดูด stock solution มา 1280 μl เติมลงในหลอดทดลองที่มีน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 720 μl จะได้ส่วนสกัดที่มีความเข้มข้นเป็น 64000 $\mu\text{g/ml}$

3.1.2 ทำเช่นเดียวกับข้อ 3.1.1 แต่ดูดส่วนสกัดจาก stock solution มา 640 μl และ 320 μl เติมลงในหลอดทดลองที่มีน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 1360 μl และ 1680 μl จะได้ความเข้มข้นเป็น 32000 $\mu\text{g/ml}$ และ 16000 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ

3.1.3 นำส่วนสกัดแต่ละ dilution จากข้อ 3.1.1 และข้อ 3.1.2 มา dilution ละ 2 ml ผสมรวมกับ MHA ปริมาตร 18 ml (1 : 9) หลอมที่อุณหภูมิ 45 – 50 องศาเซลเซียส แล้วเทลง plate (plate ละ 20 ml) จะให้ความเข้มข้นสุดท้ายในแต่ละ plate ดังนี้ 6400, 3200 และ 1600 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ

3.2 การเตรียม suspension ของ *E. coli* ATCC 25922 สำหรับทดสอบ

3.2.1 เลี้ยงเชื้อ *E. coli* ที่ได้จากสิ่งส่งตรวจของคนไข้จำนวน 20 Isolates และ *E. coli* ATCC 25922 บนอาหาร Nutrient agar (NA) นาน 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

3.2.2 นำโคโลนีเดียวของเชื้อมา 5 โคโลนีใส่ใน Tryptic soy broth (TSB) บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส ประมาณ 5 ชั่วโมง แล้วนำมาเทียบความขุ่นของเชื้อกับ McFarland เบอร์ 0.5 โดยใช้ 0.85 % NaCl เป็นตัวปรับจะได้จำนวนแบคทีเรียประมาณ 1.5×10^8 CFU/ml

3.2.3 suspension ของ *E. coli* ATCC 25922 ที่ใช้ต้องมีจำนวนเซลล์แบคทีเรียประมาณ 1.5×10^6 CFU/ml เตรียมได้โดยดูดจากข้อ 3.2.2 มา 1.0 ml เติมน้ำใน 0.85 % NaCl ปริมาตร 9 ml ผสมให้เข้ากัน จะได้จำนวนเซลล์แบคทีเรียประมาณ 1.5×10^5 CFU/ml

3.2.4 ดูด suspension จากข้อ 3.2.3 มา 1.0 ml เติมน้ำใน 0.85 % NaCl ปริมาตร 9 ml ผสมให้เข้ากัน จะได้จำนวนเซลล์แบคทีเรียประมาณ 1.5×10^5 CFU/ml

3.3 วิธีทดสอบ Agar dilution

3.3.1 ทำการ drop เชื้อ *E. coli* แต่ละ Isolates ปริมาตร 10 μl ลงบนผิวของอาหารในข้อ 3.1.3 จะได้จำนวนเซลล์แบคทีเรียประมาณ 1.5×10^4 CFU/ml บ่มที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

3.3.2 ตรวจสอบความสามารถในการเจริญของเชื้อในแต่ละ dilution ของส่วนสกัดบันทึกผล

บทที่ 4

ผลการทดลอง

1. ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดจากพืช โดยวิธี

Disc diffusion

จากการทดลองตรวจหาฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืช บริเวณหมู่เกาะแสมสาร 14 ชนิด รวม 28 ตัวอย่าง พบว่า disc ของส่วนสกัดจากพืชทุกชนิดที่มี ปริมาณส่วนสกัดเอทานอลของพืชน้อยกว่าหรือเท่ากับ 2000 $\mu\text{g}/\text{disc}$ ไม่แสดงฤทธิ์ยับยั้งการเจริญ ของ *E. coli* ATCC 25922 (ตารางที่ 2)

ตารางที่ 2 ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่ง ของพืช 14 ชนิด โดยวิธี disc diffusion

พืช	รหัส	ซ้ำที่	ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง inhibition zone (mm) ของ disc ที่บรรจุ ส่วนสกัดเอทานอลจากพืชปริมาณต่างๆ ($\mu\text{g}/\text{disc}$)					
			2,000	800	400	200	+ve control	-ve control
นางคำ	PTL 1001	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
	PTS 1001	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
ลำบิดคง	PTL 1002	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					27 $\pm$ 0.58	

หมายเหตุ :- , ไม่เกิด inhibition zone ; PTL, ส่วนสกัดเอทานอลจากใบ ; PTS, ส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ; +ve control, ceftazidime disc (30 $\mu\text{g}/\text{disc}$) ; -ve control, ethanol disc ; SE, standard error

ตารางที่ 2 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง inhibition zone (mm) ของ disc ที่บรรจุส่วนสกัดเอทานอลจากพืชปริมาณต่างๆ ($\mu\text{g}/\text{disc}$)					
			2,000	800	400	200	+ve control	-ve control
ลำบิคคง	PTS 1002	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					27 $\pm$ 0.58	
มะพลับใหญ่	PTL 1003	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0	
	PTS 1003	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
มะเกือกา	PTL 1004	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
	PTS 1004	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					27 $\pm$ 0.58	
แม่เหล็ก	PTL 1005	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	

หมายเหตุ : - , ไม่เกิด inhibition zone ; PTL, ส่วนสกัดเอทานอลจากใบ ; PTS, ส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ; +ve control, ceftazidime disc (30 $\mu\text{g}/\text{disc}$) ; -ve control, ethanol disc ; SE, standard error

ตารางที่ 2 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง inhibition zone (mm) ของ disc ที่บรรจุส่วนสกัดเอทานอลจากพืชปริมาณต่างๆ ($\mu\text{g}/\text{disc}$)					
			2,000	800	400	200	+ve control	-ve control
มะเขือ	PTS 1005	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					27 $\pm$ 0	
พลองใบรี	PTL 1006	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
	PTS 1006	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0	
พลองใบเล็กหนา	PTL 1007	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
	PTS 1007	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0	
พลองใบใหญ่	PTL 1008	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	

หมายเหตุ : -, ไม่เกิด inhibition zone ; PTL, ส่วนสกัดเอทานอลจากใบ ; PTS, ส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ; +ve control, ceftazidime disc (30 $\mu\text{g}/\text{disc}$) ; -ve control, ethanol disc ; SE, standard error

ตารางที่ 2 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง inhibition zone (mm) ของ disc ที่บรรจุส่วนสกัดเอทานอลจากพืชปริมาณต่างๆ ($\mu\text{g}/\text{disc}$)					
			2,000	800	400	200	+ve control	-ve control
พลองใบใหญ่	PTS 1008	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
	mean $\pm$ SE						27 $\pm$ 0.58	
พลองใบเล็กบาง	PTL 1009	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	27	-
	mean $\pm$ SE						27 $\pm$ 0.58	
	PTS 1009	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	27	-
	mean $\pm$ SE						26 $\pm$ 0.58	
ชิงชี	PTL 1010	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
	mean $\pm$ SE						26 $\pm$ 0	
	PTS 1010	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
	mean $\pm$ SE						26 $\pm$ 0.58	
ด้วงเกลี้ยง	PTL 1011	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
	mean $\pm$ SE						27 $\pm$ 0.58	

หมายเหตุ : - , ไม่เกิด inhibition zone ; PTL, ส่วนสกัดเอทานอลจากใบ ; PTS, ส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ; +ve control, ceftazidime disc (30 $\mu\text{g}/\text{disc}$) ; -ve control, ethanol disc ; SE, standard error

ตารางที่ 2 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง inhibition zone (mm) ของ disc ที่บรรจุส่วนสกัดเอทานอลจากพืชปริมาณต่างๆ ($\mu\text{g}/\text{disc}$)					
			2,000	800	400	200	+ve control	-ve control
คิ้วเกลี้ยง	PTS 1011	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0	
พะวา	PTL 1012	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
	PTS 1012	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					27 $\pm$ 0.58	
มะนาวผี	PTL 1013	1	-	-	-	-	27	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	27	-
		mean $\pm$ SE					27 $\pm$ 0	
	PTS 1013	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0.58	
มะกรูดผี	PTL 1014	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	26	-
		3	-	-	-	-	26	-
		mean $\pm$ SE					26 $\pm$ 0	

หมายเหตุ : -, ไม่เกิด inhibition zone ; PTL, ส่วนสกัดเอทานอลจากใบ ; PTS, ส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ; +ve control, ceftazidime disc (30 $\mu\text{g}/\text{disc}$) ; -ve control, ethanol disc ; SE, standard error

ตารางที่ 2 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง inhibition zone (mm) ของ disc ที่บรรจุส่วนสกัดเอทานอลจากพืชปริมาณต่างๆ ($\mu\text{g}/\text{disc}$)					
			2,000	800	400	200	+ve control	-ve control
มะกรูด	PTS 1014	1	-	-	-	-	26	-
		2	-	-	-	-	27	-
		3	-	-	-	-	26	-
	mean $\pm$ SE						26 $\pm$ 0.58	

หมายเหตุ : - , ไม่เกิด inhibition zone ; PTL, ส่วนสกัดเอทานอลจากใบ ; PTS, ส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ; +ve control, ceftazidime disc (30 $\mu\text{g}/\text{disc}$) ; -ve control, ethanol disc ; SE, standard error

2. ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ โดยวิธี broth dilution

จากการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ โดยวิธี broth dilution พบว่าที่ความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดเท่ากับ 6400 $\mu\text{g/ml}$ ส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคคง (PTL 1002 และ PTS 1002) พลองใบเล็กหนา (PTL 1007 และ PTS 1007) ส่วนสกัดเอทานอลจากใบของพลองใบเล็กบาง (PTL 1009) และตัวเกลี้ยง (PTL 1011) มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 ได้ (ตารางที่ 3)

ตารางที่ 3 ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ โดยวิธี broth dilution

พืช	รหัส	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> ในอาหารที่มีส่วนสกัดเอทานอล					MIC
			ความเข้มข้นต่างๆ (μg/ml)					(μg/ml)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
นางคำ	PTL 1001	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1001	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
ลำปัดแดง	PTL 1002	1	N	G	G	G	G	6400
		2	N	G	G	G	G	6400
		3	N	G	G	G	G	6400
	PTS 1002	1	N	G	G	G	G	6400
		2	N	G	G	G	G	6400
		3	N	G	G	G	G	6400
มะพลับใหญ่	PTL 1003	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf

หมายเหตุ : G, growth ; N, no growth ; Nf, not found ; -ve control, MHB + EtOH 95%

ตารางที่ 3 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> ในอาหารที่มีส่วนสกัด เอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$)					MIC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
มะพลับใหญ่	PTS 1003	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
มะเกี๋ยกา	PTL 1004	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1004	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
มะเหลัก	PTL 1005	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1005	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
พลองใบรี	PTL 1006	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1006	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
พลองใบเล็กหนา	PTL 1007	1	N	G	G	G	G	6400
		2	N	G	G	G	G	6400
		3	N	G	G	G	G	6400

หมายเหตุ : G, growth ; N, no growth ; Nf, not found ; -ve control, MHB + EtOH 95%

ตารางที่ 3 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> ในอาหารที่มีส่วนสกัด เอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$)					MIC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
พลองใบเล็กหนา	PTS 1007	1	N	G	G	G	G	6400
		2	N	G	G	G	G	6400
		3	N	G	G	G	G	6400
พลองใบใหญ่	PTL 1008	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1008	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
พลองใบเล็กบาง	PTL 1009	1	N	G	G	G	G	6400
		2	N	G	G	G	G	6400
		3	N	G	G	G	G	6400
	PTS 1009	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
ชิงรี	PTL 1010	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1010	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
คิวเกลียง	PTL 1011	1	N	G	G	G	G	6400
		2	N	G	G	G	G	6400
		3	N	G	G	G	G	6400

หมายเหตุ : G, growth ; N, no growth ; Nf, not found ; -ve control, MHB + EtOH 95%

ตารางที่ 3 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> ในอาหารที่มีส่วนสกัด เอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$)					MIC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
ดีวเกลียง	PTS 1011	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
พะวา	PTL 1012	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1012	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
มะนาวผี	PTL 1013	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1013	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
มะกรูดผี	PTL 1014	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf
	PTS 1014	1	G	G	G	G	G	Nf
		2	G	G	G	G	G	Nf
		3	G	G	G	G	G	Nf

หมายเหตุ : G, growth ; N, no growth ; Nf, not found ; -ve control, MHB + EtOH 95%

3. ผลการทดสอบหาค่า MBC ของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ ด้วยวิธี drop plate

จากการทดสอบหาค่า MBC ของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ ด้วยวิธี drop plate พบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบีดง (PTL 1002 และ PTS 1002) ให้ค่า MBC เท่ากับ 6400 $\mu\text{g/ml}$ (ตารางที่ 4)

ตารางที่ 4 ผลการทดสอบหาค่า MBC ของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ ด้วยวิธี drop plate

พืช	รหัส	ซ้ำที่	จำนวนโคโลนีของ <i>E. coli</i> จากอาหารเหลวที่มีส่วนสกัดเอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$) ที่เจริญบนอาหาร NA					MBC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
นางคำ	PTL 1001	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1001	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
ลำบีดง	PTL 1002	1	0	N	N	N	N	6400
		2	0	N	N	N	N	6400
		3	0	N	N	N	N	6400
	PTS 1002	1	0	N	N	N	N	6400
		2	0	N	N	N	N	6400
		3	0	N	N	N	N	6400
มะพลับใหญ่	PTL 1003	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1003	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf

หมายเหตุ : N, TNTC ; Nf, not found ; SE, standard error

ตารางที่ 4 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	จำนวนโคโลนีของ <i>E. coli</i> จากอาหารเหลวที่มีส่วนสกัด เอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$) ที่เจริญบนอาหาร NA					MBC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
มะเขือเทศ	PTL 1004	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1004	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
มะเขือเทศ	PTL 1005	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1005	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
พริก	PTL 1006	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1006	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
พริก หนาม	PTL 1007	1	50	N	N	N	N	Nf
		2	45	N	N	N	N	Nf
		3	47	N	N	N	N	Nf
	mean $\pm$ SE		47 $\pm$ 2					

หมายเหตุ : N, TNTC ; Nf, not found ; SE, standard error

ตารางที่ 4 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	จำนวน โคโลนีของ <i>E. coli</i> จากอาหารเหลวที่มีส่วนสกัดเอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$) ที่เจริญบนอาหาร NA					MBC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
พลองใบเล็ก หนา	PTS 1007	1	33	N	N	N	N	Nf
		2	10	N	N	N	N	Nf
		3	26	N	N	N	N	Nf
	mean $\pm$ SE		23 $\pm$ 7					
พลองใบใหญ่	PTL 1008	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1008	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
พลองใบเล็ก บาง	PTL 1009	1	4	N	N	N	N	Nf
		2	14	N	N	N	N	Nf
		3	12	N	N	N	N	Nf
	mean $\pm$ SE		10 $\pm$ 3					
	PTS 1009	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
ขิง	PTL 1010	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1010	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf

หมายเหตุ : N, TINTC ; Nf, not found ; SE, standard error

ตารางที่ 4 (ต่อ)

พืช	รหัส	ซ้ำที่	จำนวนโคโลนีของ <i>E. coli</i> จากอาหารเหลวที่มีส่วนผสมลดเอทานอลความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$) ที่เจริญบนอาหาร NA					MBC ($\mu\text{g/ml}$)
			6400	3200	1600	800	-ve control	
คั่วเกลือ	PTL 1011	1	65	N	N	N	N	Nf
		2	40	N	N	N	N	Nf
		3	50	N	N	N	N	Nf
		Mean $\pm$ SE	52 $\pm$ 7					
	PTS 1011	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
พะวา	PTL 1012	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1012	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
มะนาวคั้น	PTL 1013	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1013	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
มะกรูดคั้น	PTL 1014	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf
	PTS 1014	1	N	N	N	N	N	Nf
		2	N	N	N	N	N	Nf
		3	N	N	N	N	N	Nf

หมายเหตุ : N, TNTC ; Nf, not found ; SE, standard error

4. ผลการทดสอบหาค่า MIC และ MBC ของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดง โดยวิธี broth dilution

จากการทดสอบเพิ่มเติมเพื่อหาค่า MIC และ MBC ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดงที่ใกล้เคียงกับค่าที่แท้จริงมากที่สุด โดยศึกษาความเข้มข้นของส่วนสกัดในช่วงความเข้มข้น 3200 - 6400 $\mu\text{g/ml}$ ด้วยวิธี broth dilution พบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดงมีค่า MIC เท่ากับ 5600 $\mu\text{g/ml}$ และ 4800 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ และเมื่อนำเชื้อที่อยู่ในหลอดอาหารเหลวที่ผสมส่วนสกัดความเข้มข้นต่างๆ ไปเพาะเลี้ยงบนอาหาร NA พบว่าเชื้อที่อยู่ในหลอดอาหารเหลวที่มีส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งที่ความเข้มข้นน้อยสุด 6400 $\mu\text{g/ml}$ และ 5600 $\mu\text{g/ml}$ ไม่เจริญบนผิวหน้าอาหาร NA แสดงว่ามีค่า MBC เท่ากับ 6400 $\mu\text{g/ml}$ และ 5600 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ (ตารางที่ 5)

ตารางที่ 5 ผลการทดสอบหาค่า MIC และ MBC ของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดง โดยวิธี broth dilution

รหัส	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ในอาหารเหลวที่มีส่วนสกัดความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$)							MIC ($\mu\text{g/ml}$)	MBC ($\mu\text{g/ml}$)
		6400	5600	4800	4000	3200	+ve control	-ve control		
PTL 1002	1	N	N	G	G	G	N	G	5600	6400
	2	N	N	G	G	G	N	G	5600	6400
	3	N	N	G	G	G	N	G	5600	6400
PTS 1002	1	N	N	N	G	G	N	G	4800	5600
	2	N	N	N	G	G	N	G	4800	5600
	3	N	N	N	G	G	N	G	4800	5600

หมายเหตุ : N, no growth ; G, growth ; +ve control, MHB + ส่วนสกัด ; -ve control, MHB + EtOH 95%

5. การทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* จำนวน 20 isolates ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดง ด้วยวิธี agar dilution

จากการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ที่แยกได้จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยโรงพยาบาลสมเด็จพระศรีราชฯ ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดงด้วยวิธี agar dilution พบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งที่ความเข้มข้น 6400 $\mu\text{g/ml}$ มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ได้ 18 และ 13 ไอโซเลท ตามลำดับ (ตารางที่ 6)

ตารางที่ 6 ผลการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิคดง โดย วิธี agar dilution

Isolate	ลำดับที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> บนอาหารที่มีส่วนสกัดเอทานอลของลำบิคดงที่ความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$)								
		ใบ				กิ่ง				-ve control
		6400	3200	1600	MIC ($\mu\text{g/ml}$)	6400	3200	1600	MIC ($\mu\text{g/ml}$)	
1	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
2	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
3	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
4	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
5	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G

หมายเหตุ : N, no growth ; G, growth ; -ve control, MHA + EtOH 30.4% (9 : 1) ; ST, *E. coli* ATCC 25922 ; Nf, not found

ตารางที่ 6 (ต่อ)

Isolate	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> บนอาหารที่มีส่วนผสมสกัดเอทานอลของลำปิคดง								
		ที่ความเข้มข้นต่างๆ (μg/ml)								-ve control
		ใบ				กิ่ง				
		6400	3200	1600	MIC (μg/ml)	6400	3200	1600	MIC (μg/ml)	
6	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
7	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
8	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
9	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
10	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
11	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
12	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G

หมายเหตุ : N, no growth ; G, growth ; -ve control, MHA + EtOH 30.4% (9 : 1) ; ST, *E. coli* ATCC 25922 ; Nf, not found

ตารางที่ 6 (ต่อ)

Isolate	ซ้ำที่	การเจริญของ <i>E. coli</i> บนอาหารที่มีส่วนผสมสกัดเอทานอลของลำบิคดง ที่ความเข้มข้นต่างๆ ($\mu\text{g/ml}$)								
		ใบ				กิ่ง				-ve control
		6400	3200	1600	MIC ($\mu\text{g/ml}$)	6400	3200	1600	MIC ($\mu\text{g/ml}$)	
13	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
14	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
15	1	G	G	G	Nf	N	G	G	6400	G
	2	G	G	G	Nf	N	G	G	6400	G
	3	G	G	G	Nf	N	G	G	6400	G
16	1	G	G	G	Nf	N	G	G	6400	G
	2	G	G	G	Nf	N	G	G	6400	G
	3	G	G	G	Nf	N	G	G	6400	G
17	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
18	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
19	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G

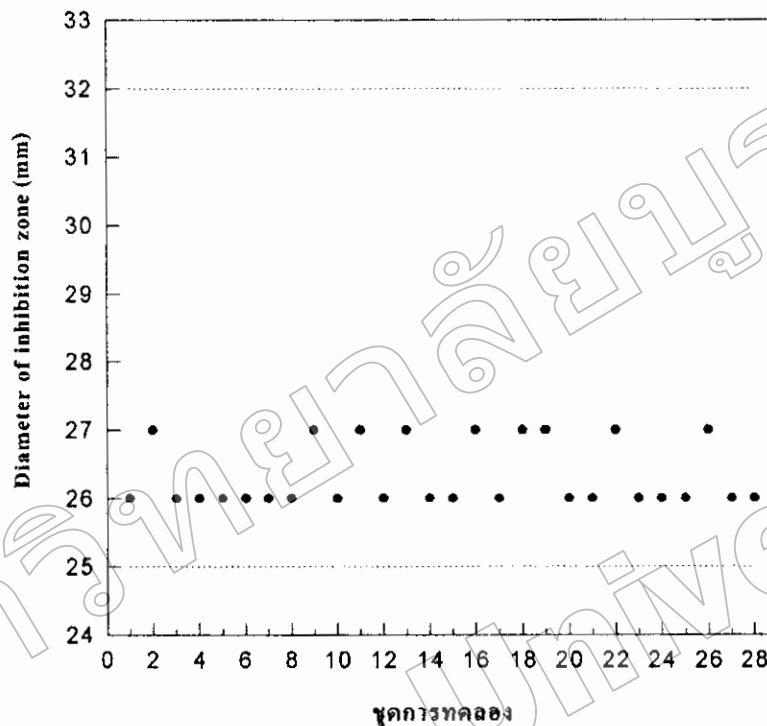
หมายเหตุ : N, no growth ; G, growth ; -ve control, MHA + EtOH 30.4% (9 : 1) ; ST, *E. coli* ATCC 25922 ; Nf , not found

ตารางที่ 6 (ต่อ)

Isolate	รูปร่าง	การเจริญของ <i>E. coli</i> บนอาหารที่มีส่วนผสมสกัดเอทานอลของลำปัดคง ที่ความเข้มข้นต่างๆ (µg/ml)								
		ใบ				กิ่ง				-ve control
		6400	3200	1600	MIC (µg/ml)	6400	3200	1600	MIC (µg/ml)	
20	1	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	2	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
	3	N	G	G	6400	G	G	G	Nf	G
ST	1	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	2	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G
	3	N	G	G	6400	N	G	G	6400	G

หมายเหตุ : N, no growth ; G, growth ; -ve control, MHA + EtOH 30.4% (9 : 1) ; ST, *E. coli* ATCC 25922 ; Nf, not found

ในการควบคุมคุณภาพของการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 โดยวิธี disc diffusion ของแต่ละชุดการทดลอง โดยใช้ยาปฏิชีวนะ ceftazidime 30 $\mu\text{g}/\text{disc}$ พบว่าขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง Inhibition zone ของ ceftazidime 30 $\mu\text{g}/\text{disc}$ ต่อ *E. coli* ATCC 25922 ในแต่ละชุดการทดลองมีค่าอยู่ในช่วง 25 – 32 มิลลิเมตร ตามมาตรฐานของ NCCLS (กราฟที่ 1)



กราฟที่ 1 ค่าเฉลี่ยขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของ Inhibition zone ของ ceftazidime disc เมื่อทดสอบกับ *E. coli* ATCC 25922 ในแต่ละชุดการทดลอง

บทที่ 5

สรุป อภิปรายผลและข้อเสนอแนะ

สรุปผลการทดลอง

ในการทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของพืชที่พบบริเวณหมู่เกาะแสมสารจำนวน 14 ชนิด จากพืช 5 วงศ์ คือ Ebenaceae, Melastomataceae, Capparaceae, Guttiferae และ Rutaceae จำนวน 28 ตัวอย่าง โดยวิธี disc diffusion พบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากพืชทุกชนิดที่บรรจุใน disc น้อยกว่าหรือเท่ากับ 2000 $\mu\text{g}/\text{disc}$ ไม่แสดงฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 แต่เมื่อนำส่วนสกัดเอทานอลทั้งหมดมาทดสอบโดยวิธี broth dilution พบว่าที่ความเข้มข้นสูงที่สุดที่ใช้ในการทดสอบ 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ มีเพียงส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิดคง (*Diospyros filipendula* Pierre ex Lec) เท่านั้นที่แสดงฤทธิ์ยับยั้งและฆ่า *E. coli* ATCC 25922 ได้ โดยความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดของส่วนสกัดจากใบและกิ่งของลำบิดคงที่ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 (MIC) มีค่าเท่ากับ 5600 $\mu\text{g}/\text{ml}$ และ 4800 $\mu\text{g}/\text{ml}$ ตามลำดับ และความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดของส่วนสกัดจากใบและกิ่งของลำบิดคงที่ฆ่า *E. coli* ATCC 25922 (MBC) มีค่าเท่ากับ 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ และ 5600 $\mu\text{g}/\text{ml}$ ตามลำดับ แสดงให้เห็นว่าส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่งของลำบิดคงมีฤทธิ์ในการยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 มากกว่าส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบิดคง เมื่อนำส่วนสกัดเอทานอลดังกล่าวไปทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ที่แยกได้จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยโรงพยาบาล สมเด็จพระศรีราชา จำนวน 20 ไอโซเลท โดยวิธี agar dilution พบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่งของลำบิดคงที่ความเข้มข้นต่ำที่สุด 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ที่แยกจากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยเพียง 13 ไอโซเลท ในขณะที่ส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบิดคงที่ความเข้มข้นเดียวกันมีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของเชื้อดังกล่าวถึง 18 ไอโซเลท แสดงให้เห็นว่าสารออกฤทธิ์ในส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิดคงอาจจะเป็นสารคนละชนิดกัน

อภิปรายผลการทดลอง

จากผลการทดลองพบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของพืช 14 ชนิด ซึ่งอยู่ในวงศ์ Ebenaceae, Melastomataceae, Capparaceae, Guttiferae, และ Rutaceae รวม 28 ตัวอย่าง เมื่อนำมาทดสอบหาฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 โดยวิธี disc diffusion พบว่าส่วนสกัดเอทานอลของพืชทั้งหมด 28 ตัวอย่าง ที่มีปริมาณของส่วนสกัดใน disc น้อยกว่าหรือเท่ากับ 2000 ไมโครกรัม/disc ไม่ปรากฏ inhibition zone การที่เป็นเช่นนี้อาจเป็นเพราะส่วนสกัดเอทานอลไม่มีสารออกฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 หรือส่วนสกัดเอทานอลมีสารออกฤทธิ์

ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 แต่ความเข้มข้นของส่วนสกัดที่แพร่ออกมาไม่เพียงพอที่จะแสดงฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 ได้ อาจเนื่องมาจากสารด้านจุลชีพที่พบในพืชชนิดนั้นๆ มีความสามารถในการแพร่ผ่านตัวกลางที่เป็นวุ้นในอาหารที่ใช้ทดสอบได้ตามากหรือไม่สามารถแพร่กระจายได้ ซึ่งสารแต่ละชนิดจะมีคุณสมบัติในการแพร่ผ่านตัวกลางที่แตกต่างกัน (มาลิน, 2540) หรือนอกจากนี้แล้ววุ้นที่อยู่ในอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งเป็นสารประกอบเชิงซ้อนของ polysaccharide ซึ่งมีประจุเป็นลบ เนื่องจากมีหมู่ acidic sulfate บน polysaccharide ดังกล่าว ดังนั้นถ้าสารด้านจุลชีพที่มีอยู่ในส่วนสกัด เป็นสารที่มีโครงสร้างโมเลกุลเป็น cationic ก็จะสามารถจับกับหมู่ acidic sulfate ที่อยู่ในวุ้นได้ ทำให้การออกฤทธิ์ของสารด้านจุลชีพลดลง (นันทนา, 2534) ในการทดลองนี้ใช้ปริมาณส่วนสกัดสูงสุดทดสอบเพียง 2000 ไมโครกรัม/disc นั้น อันเนื่องมาจากขีดความสามารถในการละลายในตัวทำละลายของส่วนสกัดและขีดความสามารถเรื่องความจุของแผ่น disc มาตรฐานที่เจอได้เพียง 20 μg ในการควบคุมคุณภาพของการทดสอบฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 โดยวิธี disc diffusion ของแต่ละชุดการทดลอง โดยใช้ยาปฏิชีวนะ ceftazidime 30 μg /disc พบว่าค่าเฉลี่ยขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง Inhibition zone ของ *E. coli* ATCC 25922 ในแต่ละชุดการทดลองมีค่าอยู่ในช่วง 25 – 32 มิลลิเมตร ตามมาตรฐานของ NCCLS (กราฟที่ 1) และสาเหตุที่ใช้วิธี disc diffusion เป็นวิธีแรกในการทดสอบความสามารถในการยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากพืชชนิดต่างๆ นั้นเพราะวิธี disc diffusion สามารถทำได้สะดวกรวดเร็วอ่านผลได้เร็วและในการทดสอบ disc ของส่วนสกัดนั้นสามารถเตรียมได้หลายชนิดและในปริมาณต่างๆ กันในการทดสอบครั้งเดียว

จากนั้นจึงนำส่วนสกัดทั้งหมดมาทดสอบหาส่วนสกัดเอทานอลที่สามารถยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 ได้ดีที่สุดโดยใช้วิธี broth dilution เพื่อแก้ปัญหาเรื่องความสามารถในการแพร่ผ่านตัวกลางของสารด้านจุลชีพเพราะวิธีนี้เชื้อที่ทดสอบจะสัมผัสโดยตรงกับสารด้านจุลชีพที่ละลายอยู่ในอาหารที่เป็นของเหลวและแก้ปัญหาเรื่องการเพิ่มความเข้มข้นเนื่องจากวิธี broth dilution ไม่มีปัญหาเรื่องความจุเหมือนในแผ่น disc จากการทดลองพบว่าส่วนสกัดที่ให้ผลในการยับยั้ง *E. coli* ATCC 25922 คือ ส่วนสกัดจากใบและกิ่งของลำบิคดงที่ความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดเท่ากับ 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญและฆ่า *E. coli* ATCC 25922 ได้ แต่พบว่าผลจากการทำ 2 – fold serial dilution นั้นใช้ความเข้มข้นจาก 3200 ถึง 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ ซึ่งเป็นช่วงความเข้มข้นที่กว้างมาก จึงได้ทำการทดสอบเพิ่มเติมเพื่อหาค่า MIC และ MBC ที่มีค่าใกล้เคียงกับค่าจริงมากที่สุดซึ่งอาจอยู่ในช่วง 3200 ถึง 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ ซึ่งทำการทดสอบเพิ่มเติมโดยวิธี broth dilution โดยแบ่งความเข้มข้นจาก 3200 ถึง 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ เป็น 3200, 4000, 4800, 5600 และ 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ ตามลำดับ จากการทดสอบพบว่า ส่วนสกัดจากใบของลำบิคดงให้ค่า MIC และ MBC เท่ากับ 5600 และ 6400 $\mu\text{g}/\text{ml}$ ตามลำดับ และส่วนสกัดจากกิ่งของลำบิคดงให้ค่า MIC และ MBC เท่ากับ 4800

และ 5600 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ อีกประการหนึ่งจะเห็นได้ว่าค่า MIC ที่ต่ำสุดมีความเข้มข้นสูงถึง 4800 $\mu\text{g/ml}$ จึงทำให้อธิบายได้อีกข้อหนึ่งว่าทำไมการทดสอบด้วยวิธี disc diffusion จึงไม่ได้ผล เพราะปริมาณส่วนสกัดของ disc ที่ใช้ทดสอบสูงสุดเพียง 2000 ไมโครกรัม/disc ในการทดสอบด้วยวิธี broth dilution นั้นในบางครั้งอาจประสบกับปัญหาเรื่องของการอ่านผล เพราะบางครั้งสีของอาหารหรือสีของส่วนสกัดที่ใช้อาจมีความเข้มมากจนไม่สามารถอ่านผลด้วยสายตาได้

จากนั้นจึงนำส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิดคงไปทำการทดสอบฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยจากโรงพยาบาลสมเด็จพระเจ้า ศรีราชา จำนวน 20 ไอโซเลทโดยวิธี agar dilution การที่เลือกใช้วิธีนี้ในการทดสอบเพราะว่าในความเข้มข้นหนึ่งๆ นั้นสามารถทดสอบกับเชื้อได้หลายตัวอย่าง และไม่มีปัญหาเรื่องการแพร่ของส่วนสกัดและเรื่องของความจุของส่วนสกัดในอาหารเลี้ยงเชื้อ ถึงแม้ในการเตรียมจะยุ่งยากกว่าวิธีอื่นๆ ผลการทดสอบพบว่าส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิดคงที่ความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดเท่ากับ 6400 $\mu\text{g/ml}$ มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของ *E. coli* จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยจากโรงพยาบาลสมเด็จพระเจ้า ศรีราชาได้ จำนวน 18 และ 13 ไอโซเลท ตามลำดับ พบว่าส่วนสกัดเอทานอลของลำบิดคงจากส่วนใบมีความสามารถในการยับยั้ง *E. coli* จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยจากโรงพยาบาลสมเด็จพระเจ้า ศรีราชาได้ดีกว่าส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่ง ซึ่งจะเห็นได้ว่าในพืชแต่ละส่วนและในแต่ละชนิดนั้นจะให้ผลการทดสอบที่ไม่เหมือนกัน ซึ่งสารออกฤทธิ์ในส่วนสกัดเอทานอลจากใบและกิ่งของลำบิดคงอาจมีสารต้านจุลชีพต่างชนิดกันหรืออาจเป็นสารชนิดเดียวกันแต่มีปริมาณต่างกัน ผลการทดสอบที่ได้ในลักษณะนี้แสดงให้เห็นว่าสารต้านจุลชีพซึ่งเป็นสารเคมีที่พบในพืชแต่ละชนิดจะมีอยู่เฉพาะในบางส่วนหรือบางชนิดและในปริมาณที่ต่างกันไปในพืชแต่ละชนิด (วันดี, 2539)

จากการทดลองจะเห็นได้ว่าตัวทำละลายที่ใช้ในครั้งนี้มีเพียงเอทานอลและน้ำเพียงสองตัว และจากการทดลองพบว่าส่วนสกัดมีขีดจำกัดในเรื่องของการละลายในตัวทำละลายทำให้การทดสอบด้วยวิธี disc diffusion มีปัญหาเรื่องปริมาณของส่วนสกัดใน disc ฉะนั้นจึงควรมีการใช้ตัวทำละลายชนิดอื่นในการสกัดเพิ่มเติม เพราะตัวของสารต้านจุลชีพบางชนิดอาจไม่ละลายในเอทานอลหรือน้ำก็ได้

จะเห็นได้ว่าการศึกษารั้วนี้เป็นเพียงการศึกษาเบื้องต้นของส่วนสกัดเอทานอลจากพืช 14 ชนิด ซึ่งยังไม่มีรายงานการทำวิจัยมาก่อน จึงไม่มีรายงานการวิจัยที่สนับสนุนผลการทดลองครั้งนี้ และความเข้มข้นที่ได้จากการทดลองในครั้งนี้เป็นความเข้มข้นของส่วนสกัดเพียงหยาบๆ การจะทราบความเข้มข้นที่แน่นอนของสารออกฤทธิ์ยับยั้ง *E. coli* ต้องทำการสกัดสารต่อให้มีความบริสุทธิ์ซึ่งจะเป็นการศึกษาในขั้นตอนต่อไป ข้อมูลพื้นฐานที่ได้จากการทดลองในครั้งนี้คงเป็นประโยชน์สำหรับผู้สนใจศึกษาวิจัยเกี่ยวกับพืชทั้ง 14 ชนิดนี้ เพื่อเป็นประโยชน์ในการป้องกันและรักษาผู้ป่วยที่เป็นโรคติดเชื้อจากจุลินทรีย์ต่อไป

ข้อผิดพลาดในการทดลอง

1. ปริมาณเชื้อที่ใช้ทดสอบจะ ใช้การเทียบความขุ่นกับสารละลาย McFarland เบอร์ 0.5 ด้วยสายตา ซึ่งอาจเกิดความคลาดเคลื่อนในการทดสอบได้
2. ความเข้มข้นที่ใช้ในการทดลองเป็นความเข้มข้นของส่วนสกัดหยาบเท่านั้น จึงอาจทำให้ผลที่ได้มาคลาดเคลื่อนได้

ข้อเสนอแนะ

1. สารต้านจุลชีพที่พบในพืชแต่ละชนิดอาจจะมีอยู่เพียงบางส่วนของพืชเท่านั้น ดังนั้นควร จะทำการศึกษาในส่วนอื่นๆ ด้วย เช่น ราก ดอก และผล
2. ในการสกัดสารควรใช้ตัวทำละลายที่มีราคาถูกและหาง่ายก่อน เช่น น้ำ
3. ในการสกัดสารควรมีการใช้ตัวทำละลายชนิดอื่นๆ ด้วยเพราะสารต้านจุลชีพบางชนิด อาจไม่ละลายในเอทานอล
4. การเจือจางส่วนสกัดด้วยวิธี two-fold serial dilution อาจให้ค่าความเข้มข้นของส่วนสกัด ในช่วงที่กว้างเกินไป ซึ่งค่า MIC และ MBC ที่ได้ อาจไม่ถูกต้องตามความเป็นจริง
5. ในการทดลองด้วยวิธี agar dilution ต้องระวังเรื่องอุณหภูมิของอาหาร และส่วนสกัดให้ดี เพราะสารต้านจุลชีพอาจถูกทำลายด้วยความร้อนได้

เอกสารอ้างอิง

1. กนกรัตน์ ศิริพานิชกร. **โรคติดเชื้อ**. กรุงเทพฯ : โฮลิสติก พับลิชชิ่ง, 2541
2. จริยา สันติสุข, สมเกียรติ ศักดิ์เสริมพงศ์, วิภา จารุปรีชาชาญ. เปรียบเทียบประสิทธิภาพในการรักษาโรคอุจจาระร่วงระหว่างไบเฟริงและเปลือกมังคุด. **วารสารเภัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล** 2532 ; 16 : 32 – 35
3. เต็ม สมิตินันท์. **ไม่มีค่าทางเศรษฐกิจของไทย**. กรุงเทพฯ : กรมป่าไม้, 2518
4. นันทนา อรุณฤกษ์. **การจำแนกแบคทีเรียกลุ่มแอโรบัส**. กรุงเทพฯ : โอ.เอส. พรินต์ติ้งเฮาส์, 2537
5. บัญญัติ สุขศรีงาม. **จุลชีววิทยาทั่วไป**. กรุงเทพฯ : โอ.เอส. พรินต์ติ้งเฮาส์, 2525
6. มาลิน จุลศิริ. **ยาด้านจุลชีพ**. กรุงเทพฯ : โรงพิมพ์สถาบันพัฒนาการสาธารณสุขอาเซียน, 2539
7. วันดี กฤษณะพันธ์. **สมุนไพรน้ำ**. กรุงเทพฯ : โรงพิมพ์จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, 2539
8. วุฒิ วุฒิธรรมเวช. **สารานุกรมสมุนไพร**. กรุงเทพฯ : โอเดียนสโตร์, 2540
9. วิวัฒน์ จันทราสาริต, สมเดช สายจิตต์บริสุทธิ์, อัครพงษ์ โชติคำวงศ์. **ฤทธิ์ในการต้านเชื้อของสมุนไพรไทย**. วิทยานิพนธ์. กรุงเทพฯ : มหาวิทยาลัยมหิดล, 2523
10. สมพงษ์ บุญยกปัด, สมศักดิ์ โล่ห์เลขา. **การวินิจฉัยและการรักษาโรคติดเชื้อที่พบบ่อย**. กรุงเทพฯ : อักษรสัมพันธ์, 2532
11. โสภณ คงสำราญ, เชิดศักดิ์ ชีระบุตร, นงนุช ศรีปฐมวัฒน์ และคณะ. **แบคทีเรียทางการแพทย์**. กรุงเทพฯ : โรงพิมพ์พิมพ์เนต, 2524
12. Baron E J, Peterson L R, Finegold S M. **Bailey and Scott's Diagnostic Microbiology**. St.Louis : Mosby-Year Book, Inc, 1990
13. Buchanan R E, Gibbons N E. **Bergey's Manual of Determinative Bacteriology**. Baltimore : The William&Wilkins Company, 1974
14. Phengkai C. **Thai Forest Bulletin (Botany) No. 11**. Bangkok : Forest Herbarium, 1978
15. Gonzalez G A, Reyes R G, Braun A E, *et al.* Biological Activities of Some *Argyranthemum* Species. **Phytochemistry** 1997; 45 : 963 – 967
16. Irobi O N, Moo-Young M, Anderson W A. Antimicrobial Activity of Annatto (*Bixa orellana*) Extract. **International Journal of Pharmacognosy** 1996 ; 34 : 87 – 90
17. Kirmizigul S, Aml H, Ucar F, Akdemir K. Antimicrobial and Antifungal Activities of three New Triterpenoid Glycosides. **Phytotherapy Research** 1996 ; 10 : 274 – 276
18. Lennette E H, Balows A, Hausler W J, Shadomy H J. **Manual of Clinical Microbiology**. Washington DC. : American Society for Microbiology, 1985

19. Madubunyi I I. Antimicrobial Activity of The Constituents of *Garcinia kola* Seeds.
International Journal of Pharmacognosy 1995 ; 33 : 232 – 237
20. Mahasneh A M, Abbas J A, El-Oglas A A. Antimicrobial of Extracts of Herbal Plants Used in
The Traditional Medicine of Bahrain. **Phytotherapy Research** 1996 ; 10 : 251 – 253
21. Rao K S. Antimicrobial Activity of Some Medical Plants of Papua New Guinea.
International Journal of Phramacognosy 1996 ; 34 : 223 – 225

มหาวิทยาลัยบูรพา
Burapha University

มหาวิทยาลัยบูรพา

ภาคผนวก

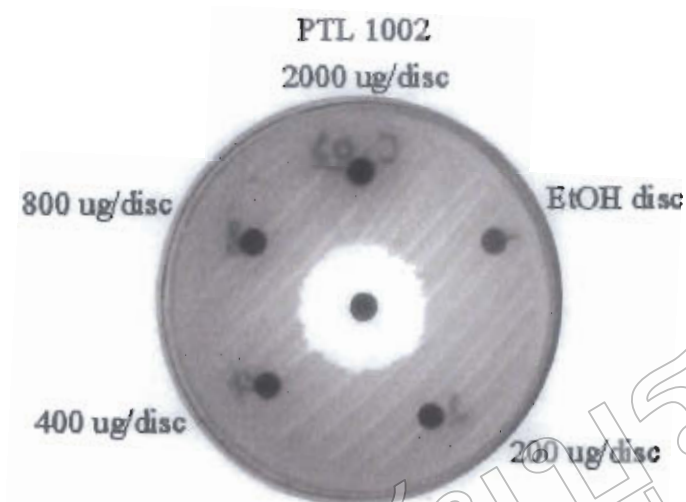
Burapha University

ดาดพวน ก



ภาพที่ 1 ลำบิดคง (*Diospyros filipendula* Pierre ex Lec)

(ที่มา : Chamlong Phengklai, 1978)



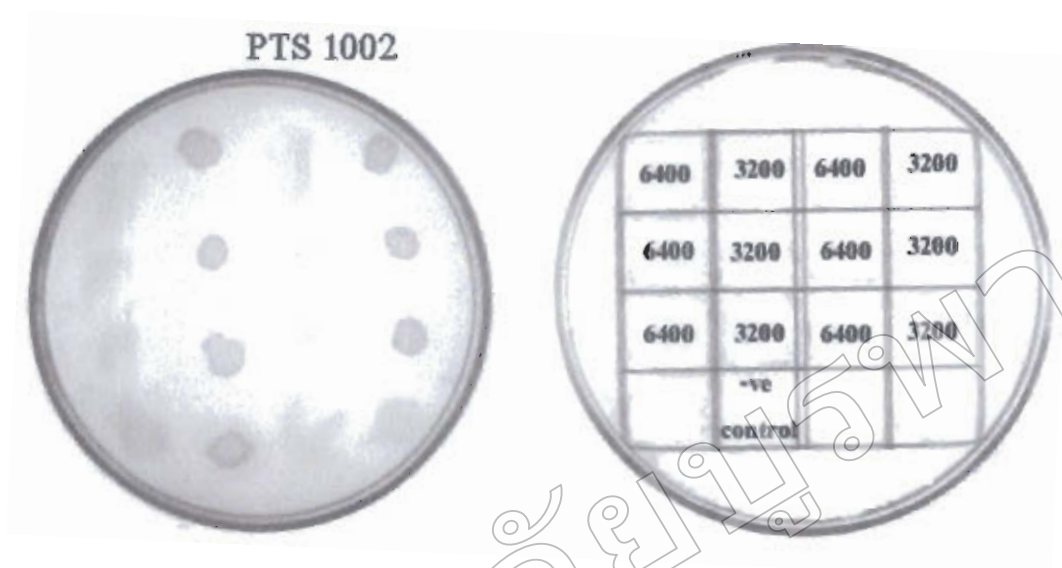
ภาพที่ 2 การทดสอบความไวของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบดง (PTL 1002) โดยวิธี disc diffusion

ผลการทดสอบ : ไม่ปรากฏ Inhibition zone ของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบดง



ภาพที่ 3 การทดสอบความไวของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่งของลำบดง (PTS 1002) โดยวิธี broth dilution

ผลการทดสอบ : ค่าความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 เท่ากับ 6400 $\mu\text{g/ml}$



ภาพที่ 4 การ drop plate เพื่อหาค่า MIC ของส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่งของลำบิคดง (PTS 1002)

ผลการทดสอบ : ค่าความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญและฆ่า *E. coli* ATCC 25922 เท่ากับ 6400 $\mu\text{g/ml}$



ภาพที่ 5 การทดสอบความไวเพิ่มเติมของ *E. coli* ATCC 25922 ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากกิ่งของ

ลำบิคดง (PTS 1002) โดยวิธี broth dilution

ผลการทดสอบ : ค่าความเข้มข้นที่ต่ำที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญและฆ่า *E. coli* ATCC

25922 เท่ากับ 4800 และ 5600 $\mu\text{g/ml}$ ตามลำดับ



ภาพที่ 6 การทดสอบความไวของ *E. coli* ATCC 25922 และ *E. coli* จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วย
ต่อส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบิดคง (PTL 1002) โดยวิธี agar dilution

ผลการทดสอบ : ที่ความเข้มข้น 6400 $\mu\text{g/ml}$ ของส่วนสกัดเอทานอลจากใบของลำบิดคง
สามารถยับยั้งการเจริญของ *E. coli* ATCC 25922 และ *E. coli* จากสิ่งส่งตรวจของผู้ป่วยจำนวน 18
ไอโซเลต

ภาคผนวก ข

อาหารเลี้ยงเชื้อและสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

อาหารเลี้ยงเชื้อ

1. Mueller - Hinton Agar (MHA)

ประกอบด้วย

Beef infusion from	300.0	กรัม
Casamino	17.5	กรัม
Starch	1.5	กรัม
Bacto-agar	17.0	กรัม

นำส่วนผสมทั้งหมด 336 กรัม ละลายในน้ำกลั่นปริมาตร 1,000 มิลลิลิตร ปรับค่า pH 7.3 ± 2.0 นำเชื้อในหม้อหนึ่งที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที

2. Mueller - Hinton Broth (MHB)

ประกอบด้วย

Beef infusion from	300.0	กรัม
Casamino	17.5	กรัม
Starch	1.5	กรัม

นำส่วนผสม 319 กรัม ละลายน้ำกลั่น 1,000 มิลลิลิตร ต้มให้ละลาย นำเชื้อในหม้อหนึ่งที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที

3. Nutrient Agar (NA)

ประกอบด้วย

Beef Extract	3.0 กรัม
Peptone	5.0 กรัม
agar	15.0 กรัม

นำสารที่ชั่งได้แต่ละชนิด ละลายในน้ำกลั่น 1,000 มิลลิลิตร ต้มให้ละลาย ปรับค่า pH 6.8 ± 0.2 มาเชื้อในหม้อนึ่งที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที

4. Tryptic Soy Borth (TSB)

ประกอบด้วย

Tryptone	17.0 กรัม
Soytone	3.0 กรัม
Dextrose	2.5 กรัม
Sodium chloride	5.0 กรัม
Dipotassium phosphate	2.5 กรัม

นำสารที่ชั่งได้แต่ละชนิด ละลายในน้ำกลั่น 1,000 มิลลิลิตร ปรับค่า pH 7.3 ± 0.2 ต้มให้ละลาย มาเชื้อในหม้อนึ่ง ที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที

สารเคมี

1. Mcfarland turbidity standard No. 0.5

ประกอบด้วย

Barium chloride ($\text{BaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$) 1 : 175% (w/v)	0.50	มิลลิลิตร
sulfuric acid (H_2SO_4) 1% V/V	9.95	มิลลิลิตร

นำสารละลาย 0.048 M BaCl_2 ปริมาตร 0.05 มิลลิลิตร มาทำปฏิกิริยากับ 0.36 M H_2SO_4 ปริมาตร 9.95 มิลลิลิตร โดยนำสารละลายทั้งสองใส่ในหลอดทดลองที่มีฝาเกลียวปิดสนิท แล้วนำไปเก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

2. 0.85 % Normal Saline

ประกอบด้วย

NaCl	0.85	กรัม
น้ำกลั่น	100	มิลลิลิตร

ชั่ง NaCl 0.85 กรัม ละลายในน้ำ 100 มิลลิลิตร ผ่าเชื้อในหม้อนึ่งความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส นาน 15 นาที