

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีดำเนินการวิจัย

อุปกรณ์และสารเคมี

3.1 .1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

เครื่องกลั่นน้ำมันหอมระเหย (Clevenneur apparatus)

เครื่องชั่งสารทศนิยม 2 ตำแหน่ง model L220 ของบริษัท Scientific Industries,Inc จำกัด ประเทศสหรัฐอเมริกา

เครื่องชั่งสารทศนิยม 4 ตำแหน่ง Satorius Analytic ของบริษัท Scientific Promotion จำกัด

เครื่องอบฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ (Autoclave) model SS - 325 ของบริษัท Tomy Seiko จำกัด ประเทศญี่ปุ่น

เครื่องวัดความเป็นกรดด่าง (pH Meter) model 240 ของบริษัท P. Intertrade Equipment จำกัด

ตู้ปลอดเชื้อ (Lamina Flow) model H-12 ของบริษัท International Scientific Supply จำกัด

ตู้อบ (Oven) model Contherm series five ของบริษัท แลปโฟกัส จำกัด

เครื่องวัดการดูดกลืนแสง (UV-Visible Spectrophotometer) model Spectronic 21 ของบริษัท Bauch & Lomb จำกัด ประเทศสหรัฐอเมริกา

กล้องจุลทรรศน์

3.1.2 เคมีภัณฑ์

ตัวทำละลาย ได้แก่ เมทานอล

นีโอเปปโตน (Neopeptone) ของบริษัท Difco Laboratories จำกัด ประเทศสหรัฐอเมริกา

ดี-กลูโคส (D-glucose) ของบริษัท Difco Laboratories จำกัด ประเทศสหรัฐอเมริกา

ยีสต์ ไนโตรเจน เบส (Yeast Nitrogen Base) ของบริษัท Difco Laboratories จำกัด ประเทศสหรัฐอเมริกา

ไฮเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH) ของบริษัท E.Merck จำกัด ประเทศเยอรมัน

ไฮโดรเจนคลอไรด์ (HCl) ของบริษัท E.Merck จำกัด ประเทศเยอรมัน

คีโตโคนาโซล (ketoconazole) ของบริษัท สยามการแพทย์ จำกัด

โซเดียมซัลเฟดแอนไฮดรัส ของบริษัท E.Merck จำกัด ประเทศเยอรมัน

3.1.3 เชื้อราทดสอบ

M. furfur 3 Isolates จากห้องปฏิบัติการเชื้อรา สถาบันโรคผิวหนัง กรุงเทพฯ
และ 1 Isolate จากหน่วยร่าวิทยา ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์
มหาวิทยาลัย

3.1.4 น้ำมันหอมระเหย

สกัดจากพืชดังตารางที่ 1

ตารางที่ 1 พืชที่นำมาสกัดสกัดน้ำมันหอมระเหย

พืช	ชื่อวิทยาศาสตร์	ส่วนที่นำมาใช้
กระชาย	<i>Boesenbergia rotunda</i> Linn.	เหง้าสด
กะเพรา	<i>Ocimum sanctum</i> Linn.	ใบสด
ขมิ้นชัน	<i>Curcuma longa</i> Linn.	เหง้าสด
ข่า	<i>Languas galanga</i> Sw.	เหง้าสด
ขิง	<i>Zingiber officinale</i> Roscoe	เหง้าสด
ซีเหล็กเทศ	<i>Cassia occidentalis</i> Linn.	ใบสด
คื่นฉ่าย	<i>Apium graveolens</i> Linn.	ใบสด
จอก	<i>Pistia stratiotes</i> Linn.	ใบสด
ชุมเห็ดเทศ	<i>Cassesia alata</i> Linn.	ใบสด
ตะไคร้	<i>Cymbopogon citratus</i> Stapf.	ใบสด
ทองพันชั่ง	<i>Rhinacanthus nasuthus</i> Kutz.	ใบสด
น้อยหน่า	<i>Annona squamosa</i> Linn.	ใบสด
บัวบก	<i>Centella asiatica</i> Urban	ใบสด
ผักชีฝรั่ง	<i>Peterosselinum hortense</i> Hoffm.	ใบสด
ผักเสี้ยน	<i>Cleome gynandra</i> Linn.	ใบสด
พริก	<i>Piper betel</i> Linn.	ใบสด
พิกุล	<i>Mimusops elengi</i> Linn.	ใบสด
มะกรูด	<i>Citrus hystrix</i> DC.	ใบสด
แมงลัก	<i>Ocimum americanum</i> Linn.	ใบสด
โหระพา	<i>Ocimum basilicum</i> Linn.	ใบสด
อบเชยเทศ	<i>Cinnamomum verum</i> J.S. Presl.	ใบสด

3.2 ขั้นตอนและวิธีดำเนินงานวิจัย

3.2.1 การสกัดน้ำมันหอมระเหย

นำสมุนไพรมาล้างด้วยน้ำ ซึ่งเป็นการสกัดน้ำมันหอมระเหยโดยใช้น้ำต้มกับพืช อุณหภูมิที่ใช้กั้นประมาณ 100 องศาเซลเซียส เวลา 5-7 ชั่วโมง ทำการแยกน้ำมันหอมระเหย ที่กลั่นจากพืชสมุนไพร และทำให้ปราศจากน้ำ โดยใช้โซเดียมซัลเฟตแอนไฮดรัส ดูดน้ำออก นำน้ำมันหอมระเหยไปชั่งน้ำหนักและเก็บไว้ในที่มืดโดยเก็บในขวดสีชาที่ อุณหภูมิ 4-6 องศาเซลเซียส เพื่อนำไปทดสอบกับเชื้อเกล็ดอื่นต่อไป

3.2.2 การเตรียมเชื้อ

การทดสอบความไวต่อสารต้านจุลชีพนั้น อายุของจุลชีพควรอยู่ในระหว่างที่ จุลชีพกำลังมีการแบ่งตัวอย่างรวดเร็ว (Log Phase) หลังจากที่เพาะเลี้ยงในอาหารเหลว ดังนั้นจึงทำการเพาะเลี้ยงเชื้อ *M. furfur* หากกราฟแสดงการเจริญเติบโตของเชื้อหลังจาก ที่เพาะเลี้ยงในอาหารเหลว Saboraud Dextrose Broth โดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 660 นาโนเมตร ที่ระยะเวลาต่างๆเพื่อศึกษาหาระยะ Log Phase ของเชื้อและเนื่องจากเชื้อ นี้เป็น Lipophilic yeast การเจริญต้องการไขมัน ในการเพาะเลี้ยงจึงต้องศึกษาถึงความเข้มข้นที่เหมาะสมของไขมันที่ผสมในอาหารเลี้ยงเชื้อ โดยในการวิจัยนี้ได้ทำการศึกษาความเข้มข้นของน้ำมันมะกอก ดังนี้ 0 % , 0.5 % , 1 % , 2 % เพื่อที่จะหาความเข้มข้นของน้ำมันมะกอกที่เหมาะสมในการเจริญของเชื้อ

3.2.3 การทดสอบฤทธิ์ต้านการเจริญของเชื้อเกล็ดอื่นของน้ำมันหอมระเหย

นำน้ำมันหอมระเหยที่กลั่นได้ไปทดสอบกับเชื้อเกล็ดอื่น 4 Isolates โดยใช้วิธี Disc Diffusion Technique (Lennette, E.H., Spaulding, E.H., and Truant, J.P., 1985) ตรวจสอบบริเวณยับยั้งการเจริญ (Inhibition zone) ของเชื้อเกล็ดอื่น รอบแผ่น Disc ที่มี น้ำมันหอมระเหยอยู่

Disc Diffusion method (พนิดา ชัยเนตร และมาลัย วรจิตร, 2525) เป็น Semiquantitative method ที่ใช้ทดสอบความไวของจุลชีพ (Susceptible) คือการทดสอบโดยการให้สารต้านจุลชีพซึมเข้าในเนื้อวุ้นแล้วดูการยับยั้งการเจริญของจุลชีพ สารต้านจุลชีพอาจอยู่ในรูปของ disc คือใช้กระดาษกรองชุบสารต้านจุลชีพซึ่งนิยมใช้รูปกลมขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 6 มม. สารต้านจุลชีพจะซึมเข้าวุ้นแผ่เป็นรัศมีโดยรอบ โดยมีปริมาณลดลงเป็นสัดส่วนกับระยะห่างจากจุดเริ่มต้น จุลชีพถูกยับยั้งการเจริญได้ด้วยปริมาณของสารต้านจุลชีพที่บริเวณใดก็จะไม่มีจุลชีพขึ้นตั้งแต่บริเวณนั้นเกิดเป็นวงว่าง เรียกว่า Zone of inhibition

เตรียมน้ำมันหอมระเหยที่มีปริมาณแน่นอน ใส่ในหลอดทดลองที่นิ่งฆ่าเชื้อแล้ว (นิ่งฆ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลา 15 นาที) เจือจางด้วยเมธานอล โดยให้ความเข้มข้นตามต้องการ หยดลงบนแผ่น Disc ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 6 มิลลิเมตรที่นิ่งฆ่าเชื้อแล้ว ปริมาณ 10 ไมโครลิตร เก็บไว้ในตู้ควั่นเพื่อระเหยเมธานอลออกเพื่อนำไปทดสอบต่อไป

นำเชื้อ *M. furfur* ที่เลี้ยงใน Sabouraud Dextrose Broth (1% Olive oil) เป็นเวลาประมาณ 12 ชั่วโมง ที่มีค่าการดูดกลืนแสงที่ 660 นาโนเมตร ปริมาณ 0.1 มิลลิลิตร spread ด้วยแท่งแก้วอบนอาหารเลี้ยงเชื้อ Yeast Nitrogen Base (YNB) Agar ที่ให้แห้งที่อุณหภูมิประมาณ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลาประมาณ 30 นาที จากนั้นจึง spread Olive oil ให้ทั่วผิวหน้าของวุ้น แล้ววาง Disc ที่เตรียมไว้บนจานอาหารเลี้ยงเชื้อ บ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 24 ชั่วโมง

บันทึกผลการทดลองโดยวัดขอบเขตการยับยั้ง (Clear zone) ที่เกิดรอบๆ Disc โดยใช้ไม้บรรทัดอ่านสองครั้งในแต่ละ Disc โดยอ่านด้านแคบที่สุดและด้านกว้างที่สุด เฉลี่ยหาเส้นผ่าศูนย์กลางของ Clear zone

3.2.4 การหาความเข้มข้นต่ำสุด (Minimum Inhibition Concentration, MIC)

ทำการหาความเข้มข้นต่ำสุด (Minimum Inhibition Concentration, MIC) ของน้ำมันหอมระเหยที่มีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญของเชื้อเกล็ดงอนโดยวิธี Agar dilution test (Pankajalakshmi, V.V., and Taralakshmi, V.V. ,1994)

Dilution method (พนิดา ชัยเนตร และมาลัย วรจิตร,2525) มีหลักการคือ การเจือจางสารต้านจุลชีพเป็นปริมาณจากมากไปน้อย เพื่อดูปริมาณที่แท้จริงหรือใกล้เคียงที่สุดของสารต้านจุลชีพที่ต้องใช้ในการยับยั้งการเจริญของจุลชีพ การเจือจางอาจทำใน agar หรือ broth การใช้วิธี Agar dilution มีข้อดีคือ สามารถเห็นโคโลนีของจุลชีพทำให้ออกได้ว่ามีการปนเปื้อนจุลชีพอื่นเกิดขึ้นหรือไม่

Agar dilution method เป็นการหาความเข้มข้นต่ำสุดของน้ำมันหอมระเหยที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อรา (Minimum Inhibition Concentration, MIC) (Chee – Leok et al, 1994) เตรียมน้ำมันหอมระเหยใส่ในหลอดทดลองที่นิ่งฆ่าเชื้อแล้วทำการเจือจางด้วยเมธานอลโดยให้ความเข้มข้นตามต้องการ นำน้ำมันหอมระเหยแต่ละความเข้มข้นหยดในจานอาหารเลี้ยงเชื้อที่อบแล้ว (อบที่อุณหภูมิ 180 เซลเซียส เป็น เวลา 3 ชั่วโมง) จากนั้น เทอาหารเลี้ยงเชื้อ YNB Agar อุณหภูมิประมาณ 45-50 องศาเซลเซียส ทับสารที่หยดลงไปแล้ว ตั้งไว้จนอาหารเลี้ยงเชื้อเย็น นำเชื้อ *M. furfur* ที่เลี้ยงใน Sabouraud Dextrose Broth(1%Olive oil) เป็นเวลาประมาณ 12 ชั่วโมง ที่มีค่าการดูดกลืนแสงที่ 660 นาโนเมตร ปริมาณ 0.1 มิลลิลิตร มา spread ด้วยแท่งแก้วอบบนจานอาหาร จากนั้นจากนั้นจึง spread Olive oil ใ้ทั่วผิวหน้าของวุ้น นำไปอบที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง วัดผลโดยดูเชื้อราที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อ อาหารเลี้ยงเชื้อใดที่ไม่มีการเจริญของเชื้อราจะเป็นความเข้มข้นน้อยที่สุดที่สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราได้ และบันทึกผล