

## บทที่ 3 วิธีดำเนินการวิจัย

### 3.1 ตัวอย่างและการคัดแยกเชื้อราเอนโดไฟท์

บัวสายพันธุ์ต่างๆ ในสกุล *Nymphaea* spp. จะถูกเก็บบริเวณ พื้นที่อุทยานแห่งชาติทะเลน้อย อำเภอกวนขนุน จังหวัด พัทลุง ซึ่งมีพื้นที่ครอบคลุม 3 จังหวัด ได้แก่ พัทลุง สงขลา และ นครศรีธรรมราช สุ่มเก็บตัวอย่างจำนวน 3 ครั้ง โดยทำการเก็บตัวอย่างบัว ชนิดละ 5 ต้น นำตัวอย่าง บัวมาตัดเพื่อแยกออกเป็น ส่วน ดอก ใบ ราก และลำต้น จากนั้นนำตัวอย่างแต่ละส่วนมาล้างด้วยน้ำสะอาดและทำความสะอาดพื้นผิวเพื่อทำลายเชื้ออิมโฟไฟท์ ด้วยสารละลายเอทานอล และ โซเดียมไฮโปคลอไรท์ เชื้อราเอนโดไฟท์จะถูกแยกจากส่วน ดอก ใบ ราก และลำต้น ด้วย aseptic technique โดยตัดชิ้นตัวอย่างในแต่ละส่วน ขนาด 0.5 ตารางเซนติเมตร จำนวน 72 ชิ้นต่อ 1 ต้น จากนั้นนำไปวางในอาหาร Potato dextrose agar (PDA) ที่ผสมยาปฏิชีวนะ penicillin และ streptomycin เพื่อยับยั้งเชื้อแบคทีเรีย นำจานอาหารไปบ่มที่อุณหภูมิ 25 °C สังเกตและแยกเชื้อราเอนโดไฟท์ทุกวันเป็นเวลา 2 อาทิตย์ลงในอาหาร PDA ที่ไม่ผสมยาปฏิชีวนะ และถ่ายเชื้อราเอนโดไฟท์โดยเทคนิค hyphal tip isolationจนได้เชื้อบริสุทธิ์

### 3.2 การจัดจำแนกเชื้อราเอนโดไฟท์

เชื้อราเอนโดไฟท์ทั้งหมดที่คัดแยกได้ ถูกนำมาจัดกลุ่มและจัดจำแนกโดยใช้ลักษณะทาง สัณฐานวิทยา โดยเลี้ยงเชื้อราเอนโดไฟท์ที่คัดแยกได้ในอาหาร Potato dextrose broth (PDB) ที่ อุณหภูมิ 25 °C เป็นเวลา 1 สัปดาห์ จากนั้นจัดจำแนกเชื้อราด้วย macroscopic morphology โดยดู ลักษณะของโคโลนี สี และลักษณะของเส้นใย เป็นต้น และจัดจำแนกโดยใช้ microscopic morphology ด้วย โดยดู ขนาด สี และรูปร่างของโครงสร้างสืบพันธุ์ ภายใต้กล้องจุลทรรศน์ ส่วน

เชื้อที่ไม่สร้างโครงสร้างสืบพันธุ์และไม่สามารถจัดจำแนกโดยลักษณะทางสัณฐานวิทยา จะถูกจัดเก็บใน 20%กลีเซอรอล ที่อุณหภูมิ  $-80^{\circ}\text{C}$  ภาควิชาจุลชีววิทยา มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ เพื่อนำไปจัดจำแนกโดยวิธีทางชีวโมเลกุล และใช้ในการศึกษาอื่นต่อไป

### 3.3 การสกัดสารจากเชื้อราเอนโดไฟท์

เชื้อราเอนโดไฟท์ทั้งหมดจะถูกจัดกลุ่มตามลักษณะทางสัณฐานวิทยาและเลือกตัวแทนกลุ่มมาเพาะเลี้ยงในอาหาร PDB ปริมาตร 300 มิลลิลิตร ในพลาสติกขนาด 500 มิลลิลิตร จำนวน 3 พลาสติกต่อเชื้อ 1 ไอโซเลท วางไว้ที่อุณหภูมิ  $25^{\circ}\text{C}$  เป็นเวลา 3-4 สัปดาห์ กรองแยกตัวเซลล์และน้ำเลี้ยงเชื้อออกจากกัน โดยตัวเซลล์สกัดด้วย methanol (MeOH) ปริมาตร 500 มิลลิลิตร เป็นเวลา 2 วัน และนำสารส่วนนี้มาสกัดต่อด้วย ethyl acetate และ hexane และทำให้แห้งด้วย anhydrous sodium sulphate ( $\text{Na}_2\text{SO}_4$ ) และ rotary vacuum evaporator ที่อุณหภูมิ  $45^{\circ}\text{C}$  จะได้สารสกัดหยาบใน ส่วน cell ethyl acetate (CE) และ cell hexane (CH) ส่วนน้ำเลี้ยงเชื้อถูกสกัดด้วย ethyl acetate ปริมาตร 300 มิลลิลิตร จำนวน 3 ครั้ง ด้วยกรวยแยก นำสารที่ได้จากส่วนนี้มารวมกัน และทำให้แห้งด้วย anhydrous sodium sulphate ( $\text{Na}_2\text{SO}_4$ ) และ rotary vacuum evaporator ที่อุณหภูมิ  $45^{\circ}\text{C}$  ก็จะได้สารสกัดหยาบในส่วนของ broth ethyl acetate (BE) (Phongpaichit et al., 2006) สารสกัดหยาบที่มีศักยภาพในการยับยั้งเชื้อก่อโรคและมีสัญญาณ NMR ที่น่าสนใจจะถูกนำไปศึกษาโครงสร้างสารในงานวิจัยอื่นต่อไป

### 3.4 การทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพกับเชื้อก่อโรค

#### เชื้อทดสอบ

##### เชื้อแบคทีเรียแกรมบวก

*Staphylococcus aureus* ATCC25923

Clinical isolate of methicillin-resistant *S. aureus* (MRSA) SK1

### เชื้อแบคทีเรียแกรมลบ

*Escherichia coli* ATCC25922

*Pseudomonas aeruginosa* ATCC27853

### ยีสต์

*Candida albicans* ATCC90028

*C. albicans* NCPF3153

*Cryptococcus neoformans* ATCC90112

*C. neoformans* ATCC900113

### การเตรียมสารสกัดหยาบ

นำสารสกัดหยาบมาละลายด้วย dimethylsulfoxide (DMSO) ให้ได้ความเข้มข้น 10 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และเจือจางต่อด้วย DMSO ให้ได้ความเข้มข้นสุดท้าย 1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร เพื่อนำไปทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพกับเชื้อทดสอบต่อไป โดยทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหยาบ เบื้องต้นที่ความเข้มข้น 200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร

### การเตรียมยาปฏิชีวนะมาตรฐาน

ละลายยา vancomycin และ gentamicin ด้วยน้ำกลั่นที่ปราศจากเชื้อ ให้ได้ความเข้มข้น 16 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ส่วนยา amphotericin B เตรียมที่ความเข้มข้น 10 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ยา miconazole 3.2 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ยาปฏิชีวนะมาตรฐานทั้งหมดถูกเก็บในตู้เย็นที่อุณหภูมิ -20

องศาเซลเซียส ยา vancomycin และ gentamicin ใช้เป็นยามาตรฐานกับแบคทีเรียแกรมบวก และแบคทีเรียแกรมลบ ตามลำดับ และยา amphotericin B ใช้เป็นยามาตรฐานกับยีสต์

### การเตรียมเชื้อทดสอบ

**แบคทีเรีย :** เชื้อแบคทีเรีย 3-5 โคโลนี ลงในอาหาร nutrient broth (NB) และเขย่าที่ตุ้มเขี่ยความเร็ว 150 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3-5 ชั่วโมง จากนั้นปรับความขุ่นของเชื้อด้วย น้ำเกลือ 0.85% ที่ปราศจากเชื้อ ให้ได้ 0.5 McFarland standard (เชื้อประมาณ  $1.5 \times 10^8$  CFU/ml) และเจือจางต่อที่อัตราส่วน 1:200 ด้วยอาหาร Mueller-Hinton Broth (MHB)

**ยีสต์:** เชื้อยีสต์ 3-5 โคโลนี ลงในอาหาร Sabouraud's dextrose broth (SDB) และเขย่าที่ตุ้มเขี่ยความเร็ว 150 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3-5 ชั่วโมง สำหรับ *Candida albicans* และที่ความเร็ว 150 รอบต่อนาที ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3-5 ชั่วโมง สำหรับ *Cryptococcus neoformans* จากนั้นปรับความขุ่นของเชื้อด้วย น้ำเกลือ 0.85% ที่ปราศจากเชื้อ ให้ได้ 2 McFarland standard และเจือจางต่อที่อัตราส่วน 1:20 ด้วยอาหาร SDB

### 3.5 การทดสอบของสารสกัดจากเชื้อราเอนโดไฟท์ด้วยวิธี colorimetric broth microdilution tests

(CLSI, 2002a, 2002b; Sarker, et al., 2007)

#### ทดสอบฤทธิ์เบื้องต้นของสารสกัดที่ความเข้มข้น 200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร

ทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดยับยั้งที่ความเข้มข้น 200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตรกับจุลินทรีย์ก่อโรคโดยวิธี colorimetric broth microdilution นำสารสกัดที่ยับยั้งที่ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรมาเจือจางด้วยอาหาร MHB และ SDB เมื่อทดสอบกับแบคทีเรียและยีสต์ตามลำดับ ให้ได้ความเข้มข้น 400 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร หยดสารสกัดปริมาตร 50 ไมโครลิตร

ลงใน 96 well plate จำนวน 3 หลุม และหยดเชื้อทดสอบที่เตรียมไว้ ปริมาตร 50 ไมโครลิตร จากนั้นนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 ชั่วโมง สำหรับ *S. aureus*, MRSA, *E. coli*, *P. aeruginosa* และ *C. albicans* และบ่มที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 45 ชั่วโมง สำหรับ *C. neoformans* หยดสี resazurin ที่เจือจาง (1:10) ลงในหลุมทดสอบปริมาตร 10 ไมโครลิตร และนำไปบ่มต่อเป็นเวลา 2-3 ชั่วโมง สำหรับแบคทีเรีย และยีสต์ (*C. albicans*) ส่วน *C. neoformans* นำไปบ่มต่อเป็นเวลา 1 วัน อ่านผลการทดสอบโดยสังเกตสีของ resazurin หากสารสกัดสามารถยับยั้งเชื้อได้จะยังคงเห็นสีของ resazurin เป็นสีน้ำเงิน หากสารสกัดไม่สามารถยับยั้งเชื้อได้สีของ resazurin จะเปลี่ยนเป็นสีชมพู หรือ ไม่มีสี

**การหาค่าความเข้มข้นต่ำสุดของสารสกัดที่สามารถยับยั้งเชื้อทดสอบ (The minimum inhibitory concentrations; MICs) และการหาค่าความเข้มข้นต่ำสุดของสารสกัดที่สามารถฆ่าเชื้อทดสอบได้ (The minimum bactericidal concentration; MBCs)**

สารสกัดที่ให้ผลการยับยั้งเชื้อทดสอบที่ความเข้มข้น 200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร จะนำมาทดสอบและหาค่าความเข้มข้นต่ำสุดของสารสกัดที่สามารถยับยั้งเชื้อทดสอบ (MICs) และค่าความเข้มข้นต่ำสุดของสารสกัดที่สามารถฆ่าเชื้อทดสอบ (MBCs) ด้วยวิธี colorimetric broth microdilution tests เช่นเดียวกับการทดสอบฤทธิ์เบื้องต้นของสารสกัดหยาบ โดยเตรียมสารสกัดหยาบใน microtiter plates ให้ได้ความเข้มข้นสุดท้ายเป็น 0.025-128 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร และค่าความเข้มข้นต่ำสุดของสารสกัดที่สามารถยับยั้งเชื้อทดสอบได้ จะบันทึกเป็นค่า MIC จากนั้น streak เชื้อจากหลุมทดสอบที่ให้ผลการยับยั้งทุกหลุมจาก microtiter plate ลงบนอาหาร nutrient agar (NA) สำหรับแบคทีเรีย และ Sabouraud's dextrose agar (SDA) สำหรับยีสต์ โดยความเข้มข้นต่ำสุดของสารสกัดที่สามารถฆ่าเชื้อทดสอบได้จะถูกบันทึกเป็นค่า MBC

### 3.6 การวิเคราะห์ข้อมูล

วิเคราะห์การกระจายของเชื้อราเอนโดไฟท์ที่แยกได้จากบัวสายพันธุ์ต่างๆ และจากส่วนต่างๆของบัวสายโดยหาค่า Isolation rate (IR) (Gong and Guo, 2009; JianQiu et al., 2008) ตามตารางที่ 3

ตารางที่ 3. การวิเคราะห์การกระจายเชื้อราเอนโดไฟท์

การวิเคราะห์	ความหมาย	การคำนวณ
Isolation rate	อัตราการแยกเชื้อที่ได้จากตัวอย่างพืช	$IR = \frac{\text{จำนวนเชื้อที่แยกได้ทั้งหมด}}{\text{จำนวนชิ้นตัวอย่างทั้งหมด}}$