

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีการ

การศึกษาความสามารถในการผสมข้ามหมู่ของกล้วยไม้สกุลหวายของไทยและหวายพันธุ์การค้า แบ่งออกเป็น 2 การทดลอง คือ การทดลองที่ 1 การผสมพันธุ์และการติดฝัก การทดลองที่ 2 จำนวนโครโมโซมของกล้วยไม้สกุลหวาย

การทดลองที่ 1 การผสมพันธุ์และการติดฝัก

การทดลองนี้แบ่งออกเป็น 2 การทดลอง การทดลองย่อยแต่ละการทดลองมีอุปกรณ์และวิธีการดังต่อไปนี้

การทดลองที่ 1.1 ลักษณะทางสัณฐานวิทยา และช่วงเวลาการออกดอก

ศึกษาลักษณะทางสัณฐานของส่วนประกอบของต้นพืช ได้แก่ ราก ลำต้น ใบ และดอก และช่วงเวลาการออกดอกโดยบันทึกข้อมูลดังกล่าวจากต้นพืชทดลอง 5 ต้น ในระยะที่ส่วนต่างๆ ของต้นเจริญเติบโตเต็มที่แล้ว

1.1.1 วัสดุและอุปกรณ์

1.1.1.1 พืชทดลอง

กล้วยไม้หวาย ทั้งหมด 4 หมู่ ได้แก่ *Dendrobium Distichophyllum* Hk. f. *Formosae* (Benth. & Hk. f.) Hk. f. *Stachyobium* Lindl. และกลุ่มหวายลูกผสม จำนวน 10 ชนิดและ 2 สายพันธุ์ ดังนี้คือ

- หมู่ *Dendrobium* ได้แก่ เอื้องสีตาล (*Dendrobium heterocarpum* Lindl.) ครั้งแสดน้อย (*D. lanyaiae* Seidenf.) และ ครั้งแสด (*D. unicum* Seidenf.)
- หมู่ *Distichophyllum* Hk. f. ได้แก่ เอื้องข้าวตอกใต้ (*D. trinervium* Ridl.)
- หมู่ *Formosae* (Benth. & Hk. f.) Hk. f. ได้แก่ เอื้องแซะคอยบุย (*D. christyanum* Rchb. f.)

- หมู่ *Stachyobium* Lindl. ได้แก่ เอื้องข้าวตอก (*D. compactum* Rolfe ex W. Hackett.) *D. pchnostachyum* Lindl. *D. gregulus* Seidenf. *D. microbulbon* A. Rich. และเอื้องนางลม (*D. peguanum* Lindl.)
- กลุ่มหวายลูกผสม ได้แก่ ลูกผสมพอร์มกลมดอกสีขาว และลูกผสมพอร์มกลมดอกสีม่วง (ภาพที่ 2)



ภาพที่ 2 กล้วยไม้สกุลหวาย 10 ชนิดและ 2 สายพันธุ์

ก) *D. heterocarpum* Lindl.; ข) *D. lanyaiiae* Seidenf.; ค) *D. unicum* Seidenf.; ฅ) *D. trinervium* Ridl.; ง) *D. christyanum* Rchb. f.; จ) *D. compactum* Rolfe ex W. Hackett.; ฉ) *D. pchnostachyum* Lindl.; ช) *D. gregulus* Seidenf.; ซ) *D. microbulbon* A. Rich.; ฅ) *D. peguanum* Lindl.; ญ) *D. hybrid* (white flower); ฎ) *D. hybrid* (purple flower)

1.1.1.2 อุปกรณ์ ได้แก่ ไม้บรรทัด เวอร์เนียคาร์ปเปอร์ สมุด ปากกา

1.1.2 วิธีการ

1.1.2.1 บันทึกลักษณะทางสัณฐานวิทยาของส่วนประกอบของต้นพืชทดลองได้แก่ ราก ลำต้น ใบ และดอก ในระยะที่ส่วนต่างๆ ของต้นเจริญเติบโตเต็มที่โดยบันทึกลักษณะจากตัวอย่าง 5 ต้น และบันทึกช่วงเวลาที่มีพืชทดลองออกดอก

1.1.2.2 บันทึกจำนวนและขนาดของส่วนประกอบของต้นดังนี้

1.1.2.2.1 ราก บันทึกขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางของราก

1.1.2.2.2 ลำต้น เส้นผ่านศูนย์กลางของลำต้น ความยาวของลำต้นจากโคนถึงยอด ความยาวข้อปล้อง

1.1.2.2.3 ใบ รูปร่างใบ จำนวนใบต่อต้น ความกว้างและความยาวใบ โดยวัดขนาดของใบที่ 3 นับจากโคนต้น

1.1.2.2.4 ดอก จำนวนดอกต่อข้อ เส้นผ่านศูนย์กลางดอกบาน ความกว้างและความยาวดอก ความกว้างและความยาวของกลีบเลี้ยงและกลีบดอก สีของกลีบดอก

1.1.2.2.5 ช่วงเวลาการออกดอก บันทึกช่วงเวลาและจำนวนดอกที่พืชทดลองออกดอกในรอบปี

การทดลองที่ 1.2 การผสมตัวเองและการผสมข้ามหมู่และชนิด

ศึกษาความเข้ากันได้ของกล้วยไม้สกุลหวาย 10 ชนิด และ 2 สายพันธุ์

1.2.1 วัสดุและอุปกรณ์

1.2.1.1 พืชทดลอง ได้แก่ กล้วยไม้สกุลหวายทั้ง 10 ชนิด และ 2 สายพันธุ์

1.2.1.2 วัสดุที่ใช้ ได้แก่ ไม้จิ้มฟัน ถุงซิปลิ้น แผ่นป้ายแขวนพลาสติก ดินสอ เส้นด้าย สมุดบันทึก และกล้องถ่ายภาพดิจิทัล

1.2.2 วิธีการทดลอง

1.2.2.1 การผสมเกสร

คัดเลือกต้นพ่อ-แม่พันธุ์ที่มีลักษณะที่ดี สมบูรณ์แข็งแรง ไม่มีโรคและแมลง ดอกมีสีสดใสสวยงาม ทำการผสมเกสรแบบพบกันหมดและสลับบ่อ-แม่ ผสมช่วงเวลา 8:30-9:30 น. โดยใช้ไม้ปลายแหลมที่สะอาดเช็ดกลุ่มเรณูออกมา แล้วนำไปใส่ยอดเกสรเพศเมียซึ่งเป็นแอ่งที่มีน้ำเมือกเหนียว ใสคล้ายแป้งเปียก แล้วติดป้ายบันทึกกลุ่มผสมและวันที่ทำการผสม

1.2.2.2 การบันทึกข้อมูล

บันทึกกลุ่มผสมที่ผสมติด วันที่ผสม และจำนวนดอกที่ผสมติด

การทดลองที่ 2 จำนวนโครโมโซม

ศึกษาโครโมโซมจากเนื้อเยื่อปลายรากของพืชทดลองด้วยวิธี feulgen's squash ที่ดัดแปลง โดยดวงทิพย์ (2539) และประภัสสร (2543)

2.1 วัสดุและอุปกรณ์

- 2.1.1 ปลายรากของพืชทดลอง
- 2.1.2 ขวดแก้วขนาดเล็กสำหรับเก็บตัวอย่างปลายราก
- 2.1.3 แผ่นกระจกสไลด์และแผ่นปิดสไลด์
- 2.1.4 อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ
- 2.1.5 เทอร์โมมิเตอร์
- 2.1.6 วัสดุอื่นๆ ได้แก่ กรรไกร ปากคีบ เข็มเย็บ น้ยาเคลือบเล็บ กระดาษทิชชู นาฬิกาจับเวลา หลอดหยด กระจกน้ำแข็ง หลอดดูดสาร
- 2.1.7 กล้องจุลทรรศน์ชนิด compound microscope และ photomicroscope
- 2.1.8 สารเคมี
 - 2.1.8.1 สารเคมีที่ใช้สำหรับหยุดวงจรเซลล์ (pre-treatment) ได้แก่ para-dichlorobenzene และ 8-hydroxyquinoline
 - 2.1.8.2 สารเคมีที่ใช้เตรียมสารเคมีในการรักษาสภาพเซลล์ (fixative) คือ 95% ethyl alcohol และ glacial acetic acid ในอัตราส่วน 3:1
 - 2.1.8.3 สารเคมีที่ใช้สำหรับย่อยแยกเซลล์ (hydrolytic solution) คือ 1 N HCl
 - 2.1.8.4 สีที่ใช้ย้อม ได้แก่ lacto-propionic orcein และ carbon fuchsin

2.2 วิธีการทดลอง

2.2.1 เตรียมปลายราก โดยเลือกรากที่งอกใหม่ที่กำลังเจริญเติบโตซึ่งบริเวณปลายรากมีสีเขียวอ่อน และมีความยาวประมาณ 1 เซนติเมตร ตัดมาเฉพาะส่วนปลายเพียง 1-2 มิลลิเมตร เก็บตัวอย่างปลายรากในช่วงเวลา 8:00 9:00 10:00 และ 11:00 น.

2.2.2 หยุดวงซีพเซลล์ โดยแช่ปลายรากในสารละลาย pre-treatment ได้แก่ para-dichlorobenzene หรือ 8-hydroxyquinoline เป็นเวลา 3 4 5 6 และ 7 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิ 5 องศาเซลเซียส

2.2.3 นำปลายรากออกมาจากสารละลาย pre-treatment ล้างให้สะอาดด้วยน้ำกลั่น 3 ครั้ง แล้วนำไปแช่ด้วยน้ำยารักษาภาพเซลล์นาน 5 นาที จากนั้นล้างด้วยน้ำกลั่นอีก 3 ครั้ง

2.2.4 ย่อยเซลล์ให้แยกออกจากกัน โดยแช่รากใน 1 N HCl นาน 5 นาทีที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส แล้วจึงล้างออกด้วยน้ำกลั่นอีก 3 ครั้ง

2.2.5 ย้อมเนื้อเยื่อปลายรากในสีย้อม lacto-propionic orcein หรือ carbon fuchsin แช่ไว้นาน 1 และ 2 ชั่วโมง แล้วคีบเนื้อเยื่อวางบนแผ่นสไลด์ แล้วใช้มีดตัดเอาเฉพาะส่วนปลายรากยาวประมาณ 1 มิลลิเมตร เชียส่วนเกินทิ้งไป หยดสีลงไปอีก 1 หยดบริเวณปลายราก ใช้เข็มเขี่ยเคาะเนื้อเยื่อเบาๆ เพื่อให้เซลล์กระจาย คีบเนื้อเยื่อส่วนเกินทิ้ง แล้วปิดแผ่นกระจกปิดสไลด์บนบริเวณที่มีเนื้อเยื่อ วางกระดาษซับบนแผ่นสไลด์เพื่อซับสีที่มากเกินไปออก และกดด้วยนิ้วหัวแม่มือลงไปเพื่อให้เซลล์กระจาย และเคาะด้วยปลายค้อนเบาๆ เพื่อไล่ฟองอากาศออกจนหมด

2.2.6 นำแผ่นกระจกสไลด์ไปศึกษาภายใต้กล้องจุลทรรศน์ โดยเลือกเซลล์ที่มีการแบ่งนิวเคลียสในระยะเมตาเฟส และมีการกระจายตัวของโครโมโซมดี สามารถนับจำนวนโครโมโซมได้แม่นยำ เมื่อได้เซลล์ที่ต้องการแล้วกดแผ่นกระจกสไลด์เบาๆ เพื่อให้เซลล์แบนราบและอยู่ในระนาบเดียวกัน ใช้น้ำยาเคลือบเล็บทาตามขอบของกระจกปิดสไลด์เพื่อป้องกันไม่ให้เซลล์แห้ง นำแผ่นสไลด์ไปตรวจภายใต้กล้องจุลทรรศน์ เพื่อนับจำนวนโครโมโซม โดยนับโครโมโซมจำนวน 5 เซลล์ต่อปลายราก และบันทึกภาพ