

## บทที่ 5

### วิจารณ์ผลการทดลอง

การศึกษาความสามารถในการผสมข้ามหมู่ของกล้วยไม้สกุลซิมบิเดียมบางชนิด เป็นการศึกษาข้อมูลพื้นฐานของการผสมข้ามและการผสมตัวเองของกล้วยไม้สกุลซิมบิเดียม ซึ่งเป็นกล้วยไม้ที่มีมูลค่าการขายในตลาดโลกสูงที่สุด และนิยมปลูกกันอย่างแพร่หลาย โดยจุดประสงค์ของการศึกษา คือ เพื่อทราบถึงความสามารถในการผสมข้ามและการผสมตัวเองของกล้วยไม้สกุลซิมบิเดียมบางชนิด เพื่อใช้ประโยชน์ในการปรับปรุงพันธุ์ เพื่อจะนำไปใช้ประโยชน์ในการสร้างลูกผสมที่มีลักษณะที่ดีต่อไป

การศึกษาในครั้งนี้เป็นการศึกษาการผสมพันธุ์และการติดฝัก ความสมบูรณ์ของเมล็ดของกล้วยไม้ที่ผสมติด และจำนวนโครโมโซมของต้นพ่อแม่พันธุ์ที่ใช้ในการผสม การศึกษาดังกล่าวสามารถวิจารณ์ผลได้ดังนี้

#### การทดลองที่ 1 การผสมพันธุ์และการติดฝัก

จากการผสมข้ามหมู่ของกล้วยไม้ซิมบิเดียม 3 หมู่ และกลุ่มลูกผสม พบว่าการผสมข้ามระหว่างหมู่ *Jensoa* × Hybrid ซึ่งประกอบด้วยกลุ่มผสมระหว่าง *C. sinense* × *C. Golden Elf* และ *C. sinense* × *C. hybrid* (pink flower) สามารถผสมข้ามได้ดีที่สุด โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด 100.00 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือการผสมข้ามระหว่างหมู่ Hybrid × *Iridorchis* โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด 71.43 เปอร์เซ็นต์ และการผสมข้ามระหว่างหมู่ *Iridorchis* × Hybrid มีเปอร์เซ็นต์การผสมติดน้อยที่สุด คือ 11.54 เปอร์เซ็นต์ โดยหมู่ที่ผสมข้ามไม่ติด คือ *Cymbidium* × *Iridorchis* และ *Cymbidium* × Hybrid ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากความแตกต่างทางพันธุกรรมที่ไม่สามารถเข้ากันได้ โดยจากการศึกษาของ Leonhardt (1950) ได้ศึกษาโครโมโซมของกล้วยไม้สกุลซิมบิเดียม พบว่าจำนวนโครโมโซมของหมู่ *Cymbidium* คือ *C. aloifolium* และหมู่ *Iridorchis* คือ *C. insigne* *C. lowianum* และ *C. tracyanum* มีจำนวนโครโมโซม  $2n=40$  ถึงแม้ว่ามีจำนวนโครโมโซมเท่ากัน แต่จากการทดลองครั้งนี้พบว่า *C. aloifolium* ที่อยู่ในหมู่ *Cymbidium* สามารถผสมข้ามกับ *C. sinense* ที่อยู่ในหมู่ *Jensoa* ได้เพียงชนิดเดียว แต่ไม่สามารถผสมข้ามหมู่อื่นได้ เนื่องจากทั้งหมู่ *Cymbidium* และ *Jensoa* สามารถออกดอกได้ที่พื้นราบ และอุณหภูมิที่ค่อนข้างต่ำ เช่น ในภาคเหนือของไทยในการออกดอกเช่นเดียวกัน ซึ่งนิยมนำมาใช้ในการปรับปรุงพันธุ์ซิมบิเดียมทนร้อน และอาจเนื่องมาจากสภาพแวดล้อมที่ไม่เหมาะสมในช่วงถ่ายละอองเกสรหรือช่วงระยะที่ต้นแม่ถือฝักอยู่ เช่น อากาศ

หนาวเย็นหรือร้อนจนเกินไป (ณัฐา, 2548) และในการศึกษาค้างนี้มีการเก็บเกสรไว้เพื่อใช้ในการผสมเกสร เนื่องจากดอกบานไม่พร้อมกัน โดยหมู่ *Iridorchis* ต้องการอากาศหนาวเย็นในการชักนำให้ออกดอก และเจริญเติบโตได้ดีในที่ระดับความสูง 1,000-1,900 เมตร ซึ่งออกดอกในช่วงเดือนมกราคม-มิถุนายน มีอุณหภูมิเฉลี่ย 17-23 องศาเซลเซียส นอกจากนั้นแล้วอาจเนื่องมาจากความห่างทางพันธุกรรม ซึ่งความสำเร็จของการปรับปรุงพันธุ์โดยการผสมพันธุ์ คือ คู่ผสมต้องมีความคล้ายคลึงกันทางด้านพันธุกรรมมากที่สุด (อดิศร, 2547) และการคัดเลือกต้นพ่อ-แม่พันธุ์ไม่เหมาะสม และอาจเนื่องมาจากอายุของละอองเกสรเพศผู้และความพร้อมของยอดเกสรเพศเมีย ซึ่งช่วงเวลาในการออกดอกแตกต่างกันในแต่ละชนิดของกล้วยไม้ซิมบิเดียม และความสามารถในการงอกของละอองเกสรเพศผู้ (pollen) ที่สามารถงอกผ่านก้านเกสรเพศเมีย (style) ลงไปได้แตกต่างกัน หรือเกิดจากละอองเกสรเพศผู้เกิดปฏิกิริยากับก้านเกสรเพศเมีย โดยที่ pollen tube สร้างเอนไซม์ออกมาทำปฏิกิริยากับโปรตีนที่เซลล์ของก้านเกสรเพศเมียที่สร้างขึ้น ทำให้ pollen tube ชะงักหยุดการเจริญเติบโตได้ ทำให้ไม่เกิดการปฏิสนธิได้ (นพพร, 2543)

และจากการศึกษาการผสมภายในหมู่ พบว่าการผสมภายในหมู่ *Jensoa* มีเปอร์เซ็นต์การผสมติดมากที่สุด โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด คือ 100.00 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาเป็นการผสมภายในหมู่ *Iridorchis* โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด คือ 45.21 เปอร์เซ็นต์ และการผสมภายในกลุ่มลูกผสม (Hybrid) มีเปอร์เซ็นต์การผสมติด คือ 25.00 เปอร์เซ็นต์ และหมู่ *Cymbidium* ไม่สามารถผสมตัวเองได้ แต่ในสภาพธรรมชาติ พบว่า *C. aloifolium* มีการติดฝักได้เองตามธรรมชาติ และเกิดจากการช่วยผสมของมดและแมลง สามารถติดฝักได้ดี

เมื่อพิจารณาจากการศึกษาการผสมข้ามชนิดของกล้วยไม้สกุลซิมบิเดียม 5 ชนิด และ 2 สายพันธุ์ พบว่าสามารถผสมติดได้ทั้งหมด 28 คู่ผสม จากทั้งหมด 42 คู่ผสม โดยการผสมข้ามระหว่าง *C. insigne* × *C. sinense* *C. sinense* × *C. Golden Elf* *C. sinense* × *C. hybrid* (pink flower) *C. Golden Elf* × *C. lowianum* *C. Golden Elf* × *C. sinense* *C. hybrid* (pink flower) × *C. insigne* และ *C. hybrid* (pink flower) × *C. lowianum* สามารถผสมเข้ากันได้เป็นอย่างดี โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด 100.00 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อผสมแบบสลับพ่อ-แม่ พบว่าทุกคู่ที่กล่าวมาข้างต้น สามารถผสมติดได้เป็นอย่างดีเช่นกัน โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด 100.00 เปอร์เซ็นต์ ยกเว้นคู่ผสมระหว่าง *C. sinense* × *C. insigne* ไม่สามารถผสมติดได้ ในขณะที่คู่ผสมระหว่าง *C. insigne* × *C. tracyanum* และ *C. tracyanum* × *C. aloifolium* มีเปอร์เซ็นต์การผสมติดน้อยที่สุด คือ 16.67 เปอร์เซ็นต์ โดย Arditti (1984) รายงานว่า *C. aloifolium* สามารถผสมข้ามได้กับ *C. tracyanum*, *C. insigne* สามารถผสมข้ามได้กับ *C. lowianum* และ *C. tracyanum* *C. lowianum* สามารถผสมข้ามได้กับ *C. insigne* *C. sinense* และ *C. tracyanum* นอกจากนั้นแล้ว *C. sinense* สามารถผสมข้ามได้กับ *C. lowianum*

และ *C. tracyanum* สามารถผสมข้ามได้กับ *C. aloifolium* *C. insigne* และ *C. lowianum* เป็นต้น แต่จากการทดลองพบว่า *C. aloifolium* ไม่สามารถผสมข้ามกับ *C. tracyanum* ได้ อาจเนื่องมาจาก *C. aloifolium* เป็นกล้วยไม้ที่เจริญแบบอิงอาศัย และสามารถทนอากาศร้อนได้ดี สามารถออกดอกได้บนพื้นราบ แต่ *C. tracyanum* ต้องการอากาศหนาวเย็นในการออกดอก เช่น บนพื้นที่สูง ที่มีอุณหภูมิค่อนข้างต่ำ และเป็นกล้วยไม้ที่เจริญบนดิน หรืออาจเป็นสาเหตุด้านสภาพแวดล้อมที่ทำให้ไม่สามารถผสมติดได้ อุณหภูมิสูงทำให้การงอกของละอองเกสรเพศผู้ลดลง หรืออาจทำให้ละอองเกสรตายได้ และความเข้มแสงต่ำทำให้ไม่เกิดการผสมเกสร (สมบุญ, 2538) นอกจากนี้อาจเนื่องจากมีความห่างทางพันธุกรรมในทางลักษณะ จึงมีโอกาสผสมติดได้ยาก แต่ถ้าเป็นพันธุ์พืชที่มีลักษณะใกล้เคียงกันมาก มีโอกาสผสมติดได้ง่ายขึ้น จึงทำให้กล้วยไม้ทั้งสองไม่สามารถผสมข้ามได้ ในขณะที่เมื่อใช้ *C. tracyanum* เป็นแม่พันธุ์ พบว่าสามารถผสมข้ามกับ *C. aloifolium* ได้ โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติด 16.67 เปอร์เซ็นต์ อาจเกิดจากความเป็นพ่อแม่พันธุ์ที่เหมาะสมอันเป็นลักษณะประจำพันธุ์ของกล้วยไม้พันธุ์นั้นๆ เช่น กล้วยไม้บางพันธุ์ซึ่งใช้เป็นพ่อพันธุ์ได้ แต่ถ้าหากนำมาใช้เป็นแม่พันธุ์ไม่ถือฝัก (ณัฐา, 2548) และจากการผสมข้ามชนิด พบว่า *C. Golden Elf* ซึ่งเป็นลูกผสมระหว่าง *C. ensifolium* × *C. Enid Haupt* ซึ่ง *C. ensifolium* ถูกนำมาใช้ในการปรับปรุงพันธุ์เพื่อความทนร้อน มีความหลากหลายทางพันธุกรรมสูงเนื่องจากการกระจายพันธุ์อย่างกว้างขวางในแถบตอนใต้ของเอเชีย และเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ รวมถึงระดับความทนร้อนก็ต่างกัน จึงทำให้ *C. Golden Elf* สามารถผสมข้ามได้กับทุกชนิด

การศึกษาการผสมข้ามชนิดภายในหมู่ *Iridorchis* และกลุ่มลูกผสม พบว่าการผสมข้ามชนิดภายในหมู่ *Iridorchis* ซึ่งประกอบไปด้วย *C. insigne* *C. lowianum* และ *C. tracyanum* โดยคู่ผสมระหว่าง *C. tracyanum* × *C. insigne* มีเปอร์เซ็นต์การผสมติดสูงสุด คือ 100.00 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาเป็นคู่ระหว่าง *C. lowianum* × *C. tracyanum* มีเปอร์เซ็นต์การผสมติด คือ 46.15 เปอร์เซ็นต์ และคู่ผสมระหว่าง *C. lowianum* × *C. insigne* ไม่สามารถผสมข้ามชนิดภายในหมู่ *Iridorchis* ได้ ถึงแม้ว่ากล้วยไม้ทั้งสองชนิดต้องการอากาศหนาวเย็นในการออกดอก และมีความใกล้ชิดทางพันธุกรรม และอาจเนื่องมาจากสภาพแวดล้อมไม่เหมาะสม ในช่วงถ่ายละอองเกสรหรือช่วงที่ระยะที่ต้นแม่ถือฝักอยู่ เช่น อากาศหนาวเย็นเกินไป (ณัฐา, 2548) สำหรับการผสมข้ามชนิดภายในกลุ่มลูกผสม พบว่าคู่ผสมระหว่าง *C. Golden Elf* × *C. hybrid* (pink flower) มีเปอร์เซ็นต์การผสมติด คือ 50.00 เปอร์เซ็นต์ แต่เมื่อสลับโดยใช้ *C. hybrid* (pink flower) เป็นแม่พันธุ์ และ *C. Golden Elf* เป็นพ่อพันธุ์ ไม่สามารถผสมข้ามชนิดภายในกลุ่มลูกผสมได้ อาจเนื่องมาจาก *C. Golden Elf* ซึ่งเป็นลูกผสมโดยมีสายเลือดของ *C. ensifolium* ซึ่งมีความหลากหลายทางพันธุกรรมสูง และมีความแตกต่างกันทางด้านสภาพแวดล้อมกับ *C. hybrid* (pink flower) ซึ่งเป็นลูกผสมที่ไม่ทราบชื่อ แต่คาด

ว่ามี *C. insigne* อยู่ในสายเลือด และต้องการอากาศหนาวเย็นในการออกดอก ไม่สามารถออกดอกได้บนพื้นราบ จึงทำให้ทั้งสองชนิดไม่สามารถผสมข้ามชนิดกันได้ และการศึกษาการผสมตัวเองของกล้วยไม้ชนิดนี้พบว่ามี *C. insigne* *C. tracyanum* *C. lowianum* *C. sinense* และ *C. Golden Elf* สามารถผสมตัวเองได้ โดยมีเปอร์เซ็นต์การผสมติดเป็น 100.00 เปอร์เซ็นต์ แต่ *C. aloifolium* และ *C. hybrid* (pink flower) ไม่สามารถผสมตัวเองได้ แต่พบการผสมตัวเองของ *C. aloifolium* ในสภาพธรรมชาติ และการช่วยผสมของมด และแมลง จึงทำให้ *C. aloifolium* เกิดการผสมตัวเองได้

## การทดลองที่ 2 ความสมบูรณ์ของเมล็ดกล้วยไม้ที่ผสมติด

การศึกษาความสมบูรณ์ของกล้วยไม้ชนิดนี้พบว่ามี 3 หมู่ และกลุ่มลูกผสมที่มีการติดฝักแล้ว นำฝักที่ได้จากการผสมไปตรวจความสมบูรณ์ของเมล็ด โดยแบ่งเป็นเมล็ดสมบูรณ์ และเมล็ดลีบ แล้วนับจำนวนเมล็ดในแต่ละชนิด หาค่าเฉลี่ย พบว่าลักษณะของเมล็ดที่พบส่วนใหญ่เป็นเมล็ดสมบูรณ์ โดยผสมระหว่างหมู่ *Cymbidium* × *Jensoa* คือ คู่ผสมระหว่าง *C. aloifolium* × *C. sinense* มีเปอร์เซ็นต์ความสมบูรณ์ของเมล็ดสูงที่สุด โดยมีเมล็ดสมบูรณ์ 88.24 เปอร์เซ็นต์ เมล็ดลีบ 11.76 เปอร์เซ็นต์ เนื่องจากเป็นกล้วยไม้ที่เจริญเติบโตในสภาพแวดล้อมเดียวกัน และอาจมีความใกล้เคียงกันทางพันธุกรรม จึงทำให้ได้เมล็ดสมบูรณ์สูง แต่มีเปอร์เซ็นต์การติดฝักไม่สูงมากเพียง 37.5 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาเป็นการผสมข้ามระหว่างหมู่ *Iridorchis* × *Jensoa* คือ คู่ผสมระหว่าง *C. tracyanum* × *C. sinense* มีเมล็ดสมบูรณ์ 84.28 เปอร์เซ็นต์ เมล็ดลีบ 15.62 เปอร์เซ็นต์ แต่สำหรับคู่ผสมระหว่าง *C. sinense* × *C. Golden Elf* *C. sinense* × *C. hybrid* (pink flower) *C. Golden Elf* × *C. lowianum* *C. Golden Elf* × *C. tracyanum* และ *C. Golden Elf* × *C. tracyanum* พบเมล็ดลีบมากกว่าเมล็ดสมบูรณ์ จากรายงานของ Kamemoto *et al.* (1999) กล่าวว่าลูกผสมระหว่างหมู่มักมีการเข้าคู่ของโครโมโซมผิดปกติ และมีความสมบูรณ์ลดลง ถ้าเซลล์สืบพันธุ์ที่ทำงานได้ไม่มีการลดจำนวนโครโมโซมก็สามารถเกิดเป็น ทริพลอยด์ได้ ถ้าเซลล์สืบพันธุ์เพศผู้ และเพศเมียไม่มีการลดจำนวนโครโมโซม เมื่อผสมกันแล้วสามารถเกิดเป็น เตตราพลอยด์ได้ การทำงานของเซลล์สืบพันธุ์ที่ไม่มีการลดจำนวนโครโมโซม เพื่อผลิตลูกผสม ทำให้ความสมบูรณ์พันธุ์ของลูกผสมลดลงมากขึ้น

เมื่อพิจารณาจากการศึกษาความสมบูรณ์ของเมล็ดกล้วยไม้ชนิดเดียวที่ผสมภายในหมู่อ *Iridorchis* ที่ประกอบไปด้วย *C. insigne* *C. lowianum* และ *C. tracyanum* พบว่าคู่ผสมระหว่าง *C. insigne* × *C. lowianum* มีเปอร์เซ็นต์ความสมบูรณ์ของเมล็ดสูงที่สุด โดยมีเมล็ดสมบูรณ์ 90.00 เปอร์เซ็นต์ เมล็ดลีบ 10.00 เปอร์เซ็นต์ และมีเปอร์เซ็นต์การติดฝักเพียง 33.33 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งสอดคล้องกับการศึกษาความสมบูรณ์พันธุ์ของกล้วยไม้สกุลหวาย *D. Jaquelyn Concert* ‘Sawang’ ซึ่งเป็นลูกผสมที่เกิดจาก *D. Concert* กับ *D. Jaquelyn Thomas* ซึ่งต่างก็เป็นลูกผสมระหว่างหมู่อ *Ceratobium* กับ *Phalaenanth*e เมื่อพิจารณาลักษณะของกล้วยไม้พันธุ์นี้ พบว่ามีความสัมพันธ์ใกล้เคียงกัน กล้วยไม้หวาย *D. Jaquelyn Concert* ‘Sawang’ จึงสามารถใช้เป็นแม่พันธุ์ได้ดี และให้เมล็ดสมบูรณ์สูง (ศิริพร, 2546) ในขณะที่คู่ผสมระหว่าง *C. insigne* × *C. tracyanum* *C. tracyanum* × *C. insigne* และ *C. lowianum* × *C. tracyanum* มีเปอร์เซ็นต์เมล็ดลีบมากกว่าเมล็ดสมบูรณ์ และมีเปอร์เซ็นต์การติดฝัก 16.67 100.00 และ 46.15 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ซึ่งเห็นว่าคู่ผสมระหว่าง *C. tracyanum* × *C. insigne* มีเปอร์เซ็นต์การติดฝักสูง แต่มีเปอร์เซ็นต์เมล็ดลีบมากกว่าเมล็ดสมบูรณ์ อาจเป็นผลที่ได้จากการผสมข้ามระหว่างชนิดที่ใกล้เคียงกันมาก การเข้าคู่ของโครโมโซมและการแบ่งโครโมโซมเป็นไปได้อตามปกติ ได้ gamete ที่สมบูรณ์ ทำให้ความสมบูรณ์พันธุ์ต่างกันได้ (Dobzhansky, 1953)

จากการผสมข้ามชนิดของกล้วยไม้ชนิดเดียว 5 ชนิด และกลุ่มลูกผสม 2 สายพันธุ์ พบว่าลักษณะของเมล็ดที่พบส่วนใหญ่เป็นเมล็ดสมบูรณ์มากกว่าเมล็ดลีบ ยกเว้นคู่ผสมระหว่าง *C. insigne* × *C. tracyanum* *C. tracyanum* × *C. insigne* *C. lowianum* × *C. tracyanum* *C. sinense* × *C. Golden Elf* *C. Golden Elf* × *C. lowianum* และ *C. Golden Elf* × *C. sinense* ที่พบลักษณะของเมล็ดลีบมากกว่าเมล็ดสมบูรณ์ และจากการศึกษาความสมบูรณ์ของเมล็ดกล้วยไม้ชนิดเดียวที่ผสมตัวเอง พบว่าเมล็ดของกล้วยไม้ชนิดเดียวที่ผสมตัวเองติดทุกชนิดมีเมล็ดสมบูรณ์มากกว่าเมล็ดลีบ โดยเฉพาะ *C. tracyanum* มีเมล็ดสมบูรณ์สูงที่สุด โดยมีเมล็ดสมบูรณ์ 95.00 เปอร์เซ็นต์ และมีเปอร์เซ็นต์การติดฝัก 100.00 เปอร์เซ็นต์ ดังนั้นเปอร์เซ็นต์ความสมบูรณ์พันธุ์ จึงขึ้นอยู่กับเปอร์เซ็นต์ของการเข้าคู่ของโครโมโซมในลูกผสม เปอร์เซ็นต์ของ fertility ไม่ควรเท่ากับ 100.00 เปอร์เซ็นต์ หรือสูงกว่าของชนิดพ่อแม่ เนื่องจากชนิดที่ต่างกันย่อมมีโครโมโซมหรือยีนที่แตกต่างกันบ้าง แม้ใกล้เคียงกันมากเช่นไรก็ตาม ถ้า fertility เป็น 100.00 เปอร์เซ็นต์ โครโมโซมทุกคู่ควรจะเหมือนกันหมด ชนิดทั้งสองก็ควรเป็นชนิดเดียวกันทางด้าน cytology (Dobzhansky, 1953)

### การทดลองที่ 3 จำนวนโครโมโซมของกล้วยไม้สกุลเข็มเบียม

การศึกษาเทคนิคการเตรียมเนื้อเยื่อปลายรากเพื่อศึกษาจำนวนโครโมโซมของต้นพืชที่ใช้ในการผสมครั้งนี้ โดยเก็บตัวอย่างปลายรากในช่วงเวลาที่แตกต่างกันเพื่อหาช่วงเวลาที่มิเซลล์ปลายรากอยู่ในระยะเมตาเฟสของการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิส การหาความยาวนานที่เหมาะสมในการหยุดวงจรเซลล์เพื่อให้ได้เซลล์ที่มีโครโมโซมหดสั้นและเห็นโครโมโซมชัดเจน ได้ความแม่นยำในการนับจำนวนโครโมโซม หาความยาวนานในการแช่ปลายรากในสารละลายสีที่ใช้ย้อมโครโมโซมเพื่อจะได้โครโมโซมที่ติดสีชัดเจนและสีไม่จางจนเกินไป

#### 3.1 การเก็บตัวอย่างปลายราก

การเก็บตัวอย่างปลายรากพืชทดลองในช่วงเวลา 8:00 น. 9:00 น. 10:00 น. 11:00 น. และ 12:00 น. แล้วนำปลายรากที่เก็บมาในแต่ละกรรมวิธีไปผ่านขั้นตอนการเตรียมเนื้อเยื่อเพื่อศึกษาโครโมโซม นำไปตรวจดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์ พบว่าระยะเวลาที่เหมาะสมต่อการเก็บตัวอย่างปลายราก เพื่อมาศึกษาจำนวนโครโมโซมแตกต่างกันไปตามชนิดของกล้วยไม้เข็มเบียมที่นำมาศึกษาในครั้งนี้ โดย *C. aloifolium* *C. sinense* และ *C. Golden Elf* ที่เก็บปลายรากเวลา 8:00 น. *C. insigne* *C. lowianum* และ *C. tracyanum* ที่เก็บปลายรากเวลา 11:00 น. และ *C. hybrid* (pink flower) ที่เก็บปลายรากเวลา 12:00 น. พบว่ามีจำนวนเซลล์ที่แบ่งตัวในระยะเมตาเฟสมากที่สุด ซึ่งสอดคล้องกับการเตรียมเนื้อเยื่อปลายรากของเอื้องใบไผ่ (*Arundina graminifolia* D. Don Hochr.) ที่เก็บตัวอย่างปลายรากในเวลา 8:00-10:00 น. (ทรงชัย, 2551) เอื้องน้ำดั้น (*Calanthe cardioglossa* Schltr.) เก็บตัวอย่างปลายรากเวลา 8:00 น. (จารุวรรณ, 2549) แต่บางชนิดสามารถเก็บในช่วงเวลา 11:00 น. มีการแบ่งตัวในระยะเมตาเฟสมากที่สุด เช่น ช้างผสมโหลง (*Eulophia graminea* Lindl.) (จารุภัทร, 2549)

#### 3.2 ระยะเวลาที่เหมาะสมในการหยุดวงจรเซลล์

การหยุดวงจรเซลล์ทำโดยการเก็บตัวอย่างปลายรากในเวลาที่เหมาะสมซึ่งเป็นกรรมวิธีที่ได้จากข้อ 3.1 แล้วนำตัวอย่างปลายรากไปแช่ในสารละลาย PDB และ 8-HQ เก็บที่อุณหภูมิประมาณ 5 องศาเซลเซียส นานเป็นช่วงเวลาที่แตกต่างกัน คือ 24 48 72 และ 96 ชั่วโมง จากนั้นนำเนื้อเยื่อปลายรากไปผ่านขั้นตอนต่างๆ ของการเตรียมเนื้อเยื่อเพื่อศึกษาโครโมโซม นำไปตรวจสอบภายใต้กล้องจุลทรรศน์ จากผลการทดลองพบว่ากรรมวิธีที่หยุดวงจรเซลล์ด้วย PDB นาน 96 ชั่วโมง ให้โครโมโซมที่หดสั้น สามารถเห็นรูปร่างของโครโมโซมชัดเจน และสามารถนับ

จำนวนได้แน่นอน ส่วนการหยุดวงชีพเซลล์นาน 24 48 และ 72 ชั่วโมง ให้โครโมโซมที่ค่อนข้างยาว และยังทับกันอยู่

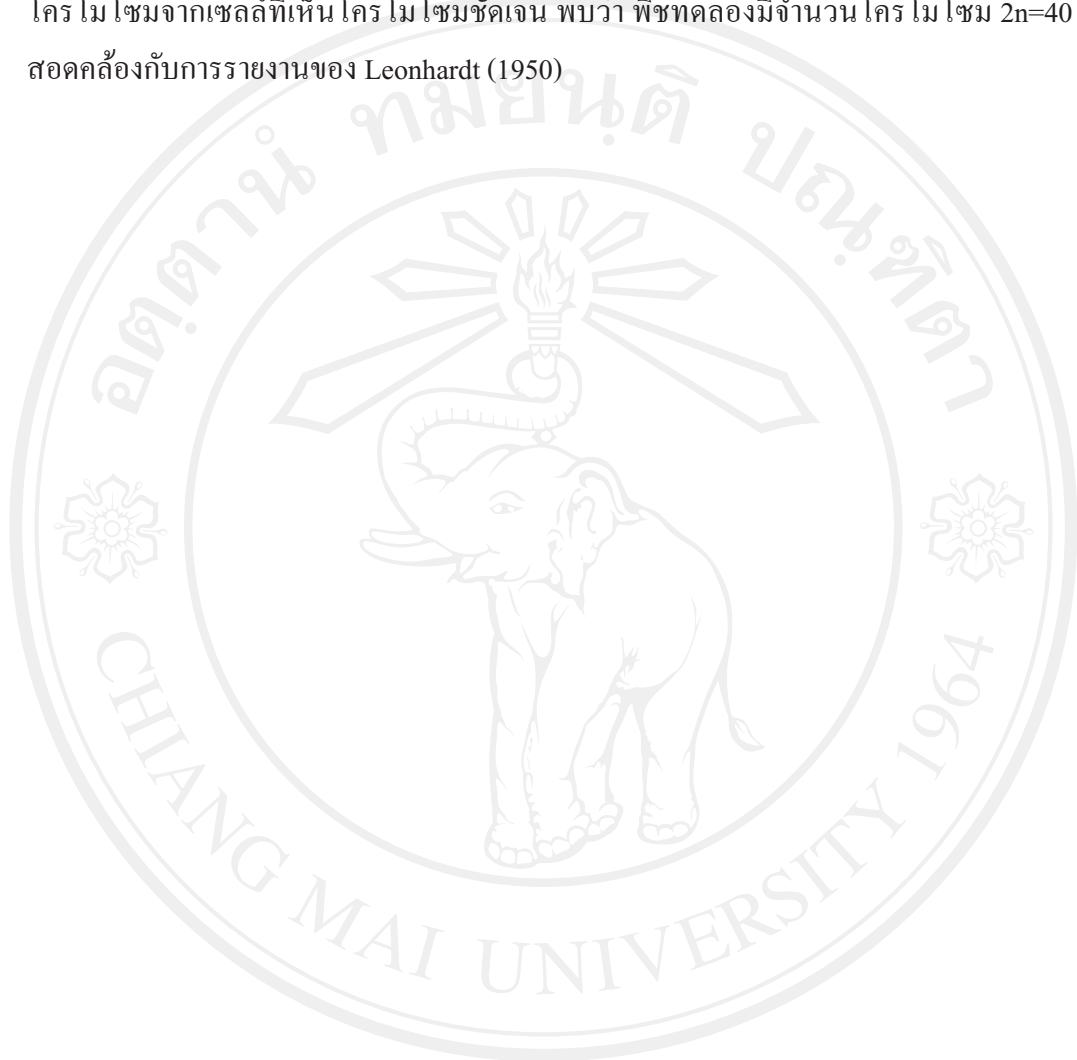
จากการใช้สารละลาย PDB และ 8-HQ ในการหยุดวงชีพเซลล์ พบว่าการแช่ในสารละลายทั้ง 2 ชนิด ให้ผลการทดลองไม่แตกต่างกัน โดยวิธีการทำ pretreatment เพื่อให้เซลล์หยุดการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิสในระยะเมตาเฟส ซึ่งระยะนี้โครโมโซมมีขนาดสั้นมากที่สุด ทำให้สามารถนับจำนวนและศึกษารูปร่างของโครโมโซมได้ชัดเจน ซึ่งสารที่ใช้ทั้ง 2 ชนิด มีผลต่อเซลล์เหมือนกัน คือ ทำให้เส้นใยสปินเดิลของเซลล์ไม่สามารถสร้างขึ้นมาได้ (อมรา, 2546) และจากการทดลองของ Felix and Guerra (2000) ศึกษาโครโมโซมจากการแบ่งเซลล์แบบไมโทซิสของเนื้อเยื่อปลาชุก โดยการหยุดวงชีพเซลล์ด้วยสารละลาย 8-HQ เข้มข้น 0.002 โมลาร์ ที่ 4 องศาเซลเซียส นาน 24 ชั่วโมง สามารถนับจำนวนโครโมโซมได้ชัดเจน และการทดลองของ Luo (2004) ศึกษาโครโมโซมของกล้วยไม้ 14 ชนิดจากสกุล *Amitosyigma* *Chusua* *Galearis* *Habenaria* *Hemiphilia* *Hemipiliopsis* *Herminium* *Peristylus* และ *Ponerochis* โดยใช้เทคนิคของการหยุดวงชีพเซลล์ของเนื้อเยื่อปลาชุกในสารละลาย 8-HQ เข้มข้น 0.002 โมลาร์ นาน 5 ชั่วโมงที่อุณหภูมิห้อง สามารถนับจำนวนโครโมโซมได้ชัดเจนเช่นกัน นอกจากนี้ยังมีรายงานของจารูวรรณ (2550) ได้ศึกษาการหยุดวงชีพเซลล์ในสารละลาย PDB นาน 36 ชั่วโมง โดยเทคนิคดังกล่าวสามารถใช้ได้ดีกับเนื้อเยื่อปลาชุกเอื้องน้ำต้นทั้ง 2 แหล่ง มีจำนวนโครโมโซมเท่ากัน คือ  $2n=44$  และทรงชัย (2551) ศึกษาการตรวจนับจำนวนโครโมโซมจากเซลล์ปลาชุกของเอื้องใบไผ่ โดยแช่ในสารละลาย PDB นาน 3 ชั่วโมง สามารถนับจำนวนโครโมโซมของเอื้องใบไผ่ คือ  $2n=40$

### 3.3 ระยะเวลาที่เหมาะสมในการย้อมสีโครโมโซม

การทดลองเพื่อหาระยะความยาวนานของการแช่ปลาชุกในสีย้อมโครโมโซม โดยนำปลาชุกที่เก็บตามเวลาที่เหมาะสมของกล้วยไม้แต่ละชนิดไปผ่านขั้นตอนการหยุดวงชีพเซลล์ นาน 96 ชั่วโมง ตามผลการทดลองที่ได้จากข้อ 3.1 และ 3.2 หลังจากนั้นนำเนื้อเยื่อปลาชุกไปย้อมด้วยสี lacto-propionic orcein นาน 30 นาที 1 และ 2 ชั่วโมง พบว่าเซลล์ปลาชุกทุกกรรมวิธีให้เซลล์ที่มีโครโมโซมติดสีเข้มสม่ำเสมอและเห็นชัดเจน ซึ่งสอดคล้องกับการศึกษาจำนวนโครโมโซมของเอื้องใบไผ่ และเอื้องน้ำต้น ที่ย้อมสีนาน 30 นาที (ทรงชัย, 2551; จารูวรรณ, 2550) โครโมโซมสามารถติดสีได้ดี

จากผลการทดลองในข้อ 3.1-3.3 สามารถสรุปเทคนิคที่เหมาะสมในการเตรียมเนื้อเยื่อปลาชุกเพื่อศึกษาจำนวนโครโมโซม คือ *C. aloifolium* *C. sinense* และ *C. Golden Elf* เก็บปลาชุกที่เวลา 8:00 น. *C. insigne* *C. lowianum* และ *C. tracyanum* เก็บปลาชุกที่เวลา 11:00 น. และ

C. hybrid (pink flower) เก็บปลายรากที่เวลา 12:00 น. หยดวงซีพเซลล์ในสารละลาย PDB นาน 96 ชั่วโมง และย้อมเนื้อเยื่อด้วยสี lacto-propionic orcein นาน 30 นาที สามารถตรวจนับจำนวนโครโมโซมจากเซลล์ที่เห็นโครโมโซมชัดเจน พบว่า พืชทดลองมีจำนวนโครโมโซม  $2n=40$  ซึ่งสอดคล้องกับการรายงานของ Leonhardt (1950)



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved