

บทที่ 5

วิจารณ์ผลการทดลอง

การหารูปแบบไอโซไซม์ที่เป็นเอกลักษณ์ของพืชทดลองทั้ง 10 ชนิด คือ ว่านางคุ้น ว่านมหาลาภ ว่านแสงอาทิตย์ ว่านสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีชมพู ว่านสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีแดง ว่านสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีส้ม บัวดินสีชมพูดอกใหญ่ บัวดินสีชมพูดอกเล็ก บัวดินสีเหลือง และบัวดินสีเหลืองอ่อน โดยใช้อ่อนไชม์ 6 ชนิด คือ ADH ALD DIA EST GOT และ MDH เพื่อใช้เป็นมาตรฐานในการเปรียบเทียบรูปแบบแคนติพนว่า แต่ละอ่อนไชม์ให้รูปแบบของแคนติไอโซไซม์ไม่ซ้ำกันเลยในพืชแต่ละชนิด เอ็นไชม์ ADH แสดงรูปแบบไอโซไซม์เฉพาะจากว่านแสงอาทิตย์ ว่านสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีชมพู ว่านสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีส้ม และ บัวดินสีชมพูดอกเล็กเท่านั้นแต่ไม่ปรากฏแคนติในพืชทดลองชนิดอื่น หากนำผลการวิเคราะห์ไปใช้ในการหาเอกลักษณ์ของพืชแต่ละชนิดควรเลือกใช้รูปแบบแคนติที่มีจำนวนน้อย เห็นชัดเจน และมีค่าการเคลื่อนที่สัมพัทธ์ (R_f) เผพะเจาะจงที่ไม่ซ้ำกับพืชอื่น แต่รูปแบบไอโซไซม์อาจมีโอกาสที่ตำแหน่งของแคนติไปซ้ำกับรูปแบบไอโซไซม์จากพืชตกลดเดียวกันได้ (Apavatjrut *et al.* 1999) ดังนั้นเพื่อให้เกิดความแม่นยำควรทดสอบกับอ่อนไชม์มากกว่า 1 ชนิด เพื่อยืนยันความเป็นเอกลักษณ์ของรูปแบบแคนติให้ชัดเจนยิ่งขึ้น การใช้รูปแบบแคนติของไอโซไซม์มายืนยันการเป็นลูกผสม แคนติไอโซไซม์ของลูกผสมอยู่ระหว่างแคนติไอโซไซม์ของพ่อและแม่ซึ่งมีแคนติบางหายไป (ศรีลักษณ์ และ นิยะดา, 2540) ดังนั้นถ้าใช้ไอโซไซม์ที่แสดงแคนติน้อยเกินไปแคนตินี้อาจมีโอกาสไม่ปรากฏในไอโซไซม์ของลูกผสมอาจทำให้การประเมินการเป็นลูกผสมผิดพลาดได้ ตัวอย่างการใช้ประโยชน์ในแผ่นนี้ได้แก่ รายงานการใช้รูปแบบไอโซไซม์ยืนยันการเป็นลูกผสมที่ได้จากการผสมระหว่าง Plum x Peach. (Parfitt and Arulsekhar, 1985) Plum x Apricot (Byrne and Littleton, 1989) และพบว่ามีการใช้ในการยืนยันการเป็นลูกผสมของกุหลาบจากการผสมข้ามชนิด (interspecific) อิกควย (Kim and Byrne, 1996)

จากผลการทดลองนี้ ซึ่งพบว่า จำนวนรูปแบบแคนติของไอโซไซม์ EST จากบัวดินสีชมพู ดอกใหญ่มีจำนวนน้อยเพียง 2 แคนติ ซึ่งโดยทั่วไป EST จะให้แคนติจำนวนมาก อาจเป็นไปได้ว่าวันดินสีชมพูดอกใหญ่อาจเกิดการกลายพันธุ์ ซึ่งมีอ่อนไชม์ที่แสดง genetic marker ที่จำเพาะและแตกต่างกันหายไปบางส่วนแต่ลักษณะการหายไปของแคนติไอโซไซม์ชนิดอื่นไม่เป็นไปในท่านองเดียวกัน

การศึกษาการผสมข้ามสกุล ระหว่างวานนางคุ้ม กับ วานแม่สงอาทิตย์ วานสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีชมพู วานสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีแดง วานสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีส้ม บัวดินสีชมพุดอกใหญ่ บัวดินสีชมพุดอกเล็ก บัวดินสีเหลือง และบัวดินสีเหลืองอ่อน แล้วนำไก่อ่อนจากรัง ไข่ที่ได้รับ การผสมแล้วไปเตียงในสภาพปลด壳เชื้อ พนว่าเมื่อใช้วานนางคุ้มเป็นพ่อ แล้วนำไปไก่อ่อนหลังการผสมที่มีอายุ 3 และ 5 วันของต้นแม่น้ำเดียงในสภาพปลด壳เชื้อ ไก่อ่อนไม่สามารถเจริญและพัฒนาได้ แต่เมื่อทิ้งรัง ไก่หลังการผสมเกรสร้าวบนต้น รังไข่ฟองไนป์น้อยกับชนิดพืช เช่น ประมาณ 3-5 วัน สำหรับบัวดินดอกเล็ก ประมาณ 5-7 วันสำหรับวานแม่สงอาทิตย์ และประมาณ 7-10 สำหรับวานสีทิค การนำไก่อ่อนดังกล่าวมาเดียงในสภาพปลด壳เชื้อ ไม่มีการเจริญเติบโตและพัฒนาต่อไป อาจเนื่องมาจากอาหารที่ใช้เดียงไก่อ่อนไม่เหมาะสมกับคัดภะ (หากเกิดการผสมสำเร็จ) ของลูกผสมคู่นี้ ๆ เช่นอาจเกี่ยวกับแรงดันอสโนติก หรือสภาพความเป็นกรดเป็นด่างของอาหาร ไม่เหมาะสม หรือ ไก่อ่อนที่นำมามาเดียงไม่ได้รับการผสมจากเซลล์สืบพันธุ์เพศผู้ (Thorpe, 1995)

ไก่อ่อนจากคู่ผสมที่ใช้วานนางคุ้มเป็นแม่เมื่อนำมาเดียงในสภาพปลด壳เชื้อ พนว่าไก่อ่อน ไม่สามารถออกเป็นต้นได้ แต่เมื่อผ่าดูพบเพียงของเหลวใส ๆ เท่านั้น เมื่อนำไก่อ่อนที่เดียงในสภาพปลด壳เชื้อตั้งแต่สัปดาห์แรกมาศึกษาทางเนื้อเยื่อวิทยาพบว่า ไม่มีการเจริญและพัฒนาของตัวคัดภะ และเอนโคสเปริร์ม ซึ่งสอดคล้องกับการผสมพันธุ์พืชในกลุ่มนี้หัวคู่ผสมอื่นในพืชวงศ์เดียวกันซึ่งรายงานโดยสุชาดา และ อรศี (2542) ซึ่งทำการผสมข้ามระหว่างวานสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีชมพู × รายงานาค และคู่ผสมรายงานาค × วานสีทิคพันธุ์พื้นเมืองสีชมพู เมล็ดคู่ไม่สามารถพัฒนาจนแก่ตามธรรมชาติได้ จึงนำเมล็ดที่ยังไม่แก่มาเดียงในสภาพปลด壳เชื้อ แต่เมล็ดเหล่านั้นไม่สามารถออกเป็นต้นได้ เมื่อนำเมล็ดนั้นมาผ่าดูพบแต่เพียงของเหลวใส ๆ เท่านั้น ในการทดลองครั้งนี้เมื่อนำไก่อ่อนไปเดียงพบการแบ่งเซลล์ซึ่งเป็นจุดกำเนิดของโครงสร้างกล้ามเนื้อพัฒนาอย่างรวดเร็ว (ภาพ 90) และสามารถพัฒนาต่อไป (ภาพ 91 และ ภาพ 92) เป็นเอมบริโอรูปกลม (globular shape) รูปหัวใจ (heart shape) และรูปรี (torpedo shape) ต้นพืชที่ได้มีการเจริญมากจากเนื้อเยื่อส่วนเซลล์ผิวน้ำในของซ่องไก่อ่อนซึ่ง Thorpe (1995) กล่าวไว้ว่า เออมบริโอเจนิกแคดคัต สามารถเจริญมากจากเนื้อเยื่อส่วน integument ได้ “ไม่ว่าไก่ อ่อนได้รับการผสมหรือไม่ก็ตาม ส่วน Singh et al. (1992) ได้รายงานการทดลองนำไก่อ่อนที่ได้รับ การผสมแล้วอายุ 10-40 วันหลังการผสมเกรสรของยุง ไรเมล็ดคุณภาพเดียวกับในสภาพปลด壳เชื้อ พนว่าภายในไก่ไม่มีคัดภะและเอนโคสเปริร์ม นอกจากนี้ยังพบว่า เนื้อเยื่อส่วน outer integument มีสีเขียว และมีการสร้างแคลคัสขึ้นได้

โดยทั่วไปการใช้ casein hydrolysate ผสมในอาหารที่ใช้เดียงไก่อ่อนในสภาพปลด壳เชื้อ ช่วยให้คัดภะที่ได้จากการผสมของเซลล์สืบพันธุ์ที่อ่อนมากให้มีการแบ่งเซลล์และไก่อ่อนพัฒนาเป็นเมล็ดที่สมบูรณ์ได้ ดังรายงานของ Cameron-Mills and Duffus (1980) ที่พบว่าผลของ casein

hydrolysate 0.1 เมอร์เซ็นต์ ช่วยให้คัพกะที่มีอายุน้อยของบาร์เดย์มีการแบ่งเซลล์และพัฒนาเร็วขึ้น กว่าการเลี้ยงบนอาหารที่ไม่มี casein hydrolysate จากผลการทดลองที่ 2 พบว่ามีการเกิดเอนไซม์ไฮโดรเจนออกไซด์ในอาหารทุกระดับของ casein hydrolysate ที่ใช้เดียว แต่ให้ผลไม่แสดงความแตกต่างกัน อย่างมีนัยสำคัญ แสดงว่าตัวนோเยื่อเยื่อร้านน้ำคุ้มเองมีความสามารถในการแบ่งเซลล์เพื่อสร้างเอนไซม์ไฮโดรเจนออกไซด์ที่สามารถพัฒนาต่อไปได้จนเป็นต้นพืชโดยไม่ต้องอาศัยแหล่ง organic nitrogen จาก casein hydrolysate

เป็นที่น่าสังเกตว่าการแบ่งเซลล์เพื่อสร้างจุดกำเนิดของเอนไซม์ไฮโดรเจนออกไซด์สามารถเกิดขึ้นได้บนอาหารที่ปราศจากสารกระตุ้นการเจริญเติบโต แสดงว่าในเนื้อเยื่อไช่ อ่อนหลังการผสม เกสรนมีระดับของสารกระตุ้นการเจริญเติบโตอยู่แล้ว ดังเช่นงานทดลองของ Yeh and Chyuan (1992) พบว่า การเลี้ยงคัพกะที่ยังอ่อนอยู่ของตัวเหลืองบนอาหารสูตร MS ที่ประกอบด้วย casein hydrolysate 250 มิลลิกรัมต่อลิตร หรือ casein hydrolysate 250 มิลลิกรัมต่อลิตร + 2,4-D 2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้ผลไม่แตกต่างกัน ในการเกิดเอนไซม์ไฮโดรเจนออกไซด์ที่เกิดจากเซลล์ร่างกาย

เมื่อนำต้นพืชที่ได้จากการพัฒนาของไช่ อ่อนหลังการผสมเกสรในการศึกษารังน้ำดรา สอนการเป็นลูกผสม โดยเปรียบเทียบรูปแบบไช่ ไช่ม์ของเอนไซม์ EST และ GOT พบว่าใบอ่อน จากทุกต้นของทุกคู่ผสมปรากฏแนบสีเหมือนของแม่ทุกແบสี แสดงว่าต้นพืชเหล่านี้ไม่ได้เจริญ และพัฒนามาจากการผสมระหว่างนิวเคลียสของเซลล์สืบพันธุ์ต้นพ่อและนิวเคลียสของไช่จากต้น แม่ที่นำมาทดสอบ หากเป็นลูกผสมน่าจะต้องให้รูปแบบแนบสีไช่ ไช่ม์อยู่ระหว่างแนบสีของพ่อ และแม่ (ศิริลักษณ์ และ นิษิชา, 2540)

จากผลการทดลองการผสมระหว่างว่าวนน้ำคุ้ม กับ พืชทดลองทั้งหมดโดยสถาบันแม่ทุกคู่ ผสมแต่ไม่ได้รับลูกผสมนั้น อาจเกิดจากสาเหตุ ดังนี้ (นิตย์ศรี, 2541)

1 คุณภาพของอับลั่งของเกสร ความมีชีวิตของลั่งของเกสร การงอกของลั่งของเกสร โครงสร้างของดอก และสภาพแวดล้อม

2 เกิดการไม่เข้ากัน (incompatibility) ทำให้ไม่มีการผสมระหว่างสเปร์มนิวเคลียสและนิวเคลียสของไช่

3 เอนไซม์ที่ได้รับการผสมไม่สามารถเจริญและพัฒนาต่อไปในระยะ globular stage , heart stage และ torpedo stage มีสาเหตุจากการที่โครงไมโซนไม่สามารถเข้าคู่กันได้ มีการไม่เสถียร (unstable) ของยีนในคัพกะ หรือคัพกะไม่สามารถใช้อาหารจากเนื้อเยื่อรอบ ๆ ถุงคัพกะ (embryo sac) หรืออาหารไม่สามารถดำเนินการไปสู่ suspensor ได้

เมื่อพิจารณาคุณภาพลั่งของเกสรของพืชทดลองพบว่าว่าวนสีทิศ (ประภัสสร, 2543) และว่าว่าวนแสงอาทิตย์ (เอกรัตน์, 2543 ; พินิจฯ, 2543) มีการสร้างลั่งของเกสรภายในอับลั่งของเกสรของ

พืชทั้งสามชนิดเป็นปกติแต่บางส่วนของละอองเกสรไม่สมบูรณ์มีลักษณะลีบและผ่อง ซึ่งปรินิมาณของละอองเกสรที่มีน้อยนี้ อาจเป็นอุปสรรคต่อความสำเร็จในการผสมเกสร และพบว่า wanessa อาทิตย์เมื่อทำการผสมข้ามคอกในชื่อเดียวกัน หรือผสมเกสรข้ามชื่อสามารถติดเม็ดได้ในสภาพธรรมชาติแต่มีปอร์เซนต์การติดที่ต่ำมาก ส่วน wanessa มหาลาภ (ศิริพร, 2541) และ wanessa กุหลาบพื้นเมืองสีแดง ไม่มีการติดเม็ดตามสภาพธรรมชาติ

ลักษณะทางตรีวิทยาของพืชทดลอง คือ wanessa สีทึบ ว่านessa แสงอาทิตย์ ว่านมหาลาภ และพืชอื่นที่มีหัวแบบ tunicate bulb มีการสร้างและการเริญของเซลล์สีบันธุ์ตั้งแต่ระยะที่ต้นแม่ยังมีการเริญเดิบ ให้ทางใบหนึ่องคิน และขณะที่หัวอยู่ในช่วงพักตัวโดยในธรรมชาติแล้วหัวกล้านี้จะอยู่ในคินในการทดลองครั้งนี้กับหัวของ wanessa ว่านessa แสงอาทิตย์ wanessa กุหลาบพื้นเมือง และ wanมหาลาภ ที่นำมาปลูกเมื่อชุดเดือนมาและเก็บรักษานั้น สภาพแวดล้อมในห้องเก็บรักษาหัวพันธุ์อาจมีผลกระแทบต่อการพัฒนาและความสมบูรณ์ของอวัยวะสีบันธุ์ของพืชทดลองซึ่งมีผลทำให้เป็นอุปสรรคในการผสม (ประภัสสร, 2543 ; พินิจฯ, 2543 ; ศิริพร, 2541; เอกรัตน์, 2543)

นอกจากสิ่งแวดล้อมดังกล่าวแล้ว ยังมีปัจจัยอื่นที่มีอิทธิพลต่อการผสมติดได้ เช่น กัน การทดลองครั้งนี้ได้ปักพืชทดลองในโรงเรือนพลาสติก ทำให้อุณหภูมิภายในโรงเรือนสูงกว่าภายนอกโรงเรือนมาก จึงอาจเป็นอีกสาเหตุหนึ่งที่ทำให้เป็นอุปสรรคต่อการผสมติด ซึ่งอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการออกของหลอดคลอดของเกสรจะแตกต่างกันออกไปในแต่ละพืช สถาคล้องกับงานทดลองของ Franken et al. (1998) ซึ่งพบว่าอุณหภูมิ 26 องศาเซลเซียส ช่วยให้หลอดของเกสรของ *Cucumis sativus* ออกได้เร็วขึ้นในก้านชูยอดเกสรตัวเมียของ *C. metiliferus* และยังช่วยลดปฏิกิริยาการยับยั้งการออกของหลอดคลอดของเกสรบนรากก้านชูยอดเกสรตัวเมีย ทำให้มีการผสมกันระหว่างตัวเมียและตัวผู้ และนิวเคลียสของไข่ และอุณหภูมิ 14 องศาเซลเซียสเหมาะสมที่สุดต่อการติดฝักและให้เม็ดของถูกผสมจากการผสมข้ามชนิดของคอกทิวลิป (Kho and Baer, 1971)

การที่ไม่ได้เม็ดจากการผสมพืชทดลองทั้งห้าสกุลอาจเป็นเพราะพืชทดลองทั้งห้าสกุลนี้ ความห่างไกลทางพันธุกรรมซึ่งก็เป็นปัจจัยหนึ่งที่ทำให้พืชทั้งสองชนิดไม่สามารถผสมกันได้ (นิตย์ศรี, 2541 ; Kho et al, 1980)

จากผลการทดลองการใช้เทคนิค fluorescence microscope มาตรวจสอบความสามารถในการออกของหลอดคลอดของเกสรในยอดเกสรตัวเมียและก้านชูยอดเกสรตัวเมียของ wanessa ว่านessa แสงอาทิตย์ × wanessa สีทึบพันธุ์พื้นเมืองสีชมพู สีแดง และสีฟ้า พบว่าหลอดคลอดของเกสรของ wanessa แสงอาทิตย์สามารถออกได้บนรากป้ายยอดเกสรตัวเมียเท่านั้น แต่ไม่สามารถออกลงไปผสมกับไข่ได้ ซึ่งอาจเป็นไปได้ว่าเกิดปฏิกิริยาระหว่างหลอดของเกสรกับเกสรตัวเมีย ซึ่งปกติเซลล์ของเกสรตัวเมีย มีการสร้างสารประกอบโปรตีนและขบวนการไม่ว่าพืชชนิดนั้น ๆ มีลักษณะของป้ายยอดเกสรตัว

เมียที่มีการขับของเหลวใส ๆ ออกมา (wet stigma) หรือไม่มีการขับของเหลวใส ๆ ออกมา (dry stigma) ก็ตาม พืชบางชนิดขับสารประกอบไปร่วมออกมามีอุดออกอยู่ในระยะที่พร้อมผสมเกสร แต่ในคอกบงชนิดอาจขับสารออกมาก่อนหน้านี้นั้น ในส่วนของละอองเกสรสารประกอบไปร่วมที่สร้างขึ้นจะเคลื่อนย้ายบริเวณพิวด้านนอก เมื่อละอองเกสรมาติดกับนယอดเกสรตัวเมียแล้ว เกิดปฏิกิริยาระหว่างสารประกอบไปร่วมจากทึ่งสองแหล่งซึ่งทำงานอย่างเฉพาะเจาะจงต่อ กันและกัน ปฏิกิริยาที่เกิดขึ้นนี้เป็นตัวกำหนดค่าละอองเกสรออกແล็กแท่งผ่านนယอดเกสรตัวเมียลงไปในก้านชูเกสรตัวเมียและผสมกันไว้ได้หรือไม่ (Shivanna, 1989) จากการศึกษาของ Kroes, 1973 (อ้างจาก Shivanna, 1989) กล่าวไว้ว่าการสร้างสารประกอบไปร่วมเหล่านี้จะถูกควบคุมโดยยีน S (S-allele) ถ้าเป็น S ของละอองเกสรเหมือนกัน S ของเกสรตัวเมียจะละอองเกสรจะไม่สามารถอุดคลอดละอองเกสรลงไปในเกสรตัวเมียได้ กระบวนการนี้เป็นการยับยั้งไม่ให้มีการผสมในพืชบางชนิดที่แบบผสมตัวเอง ผสมข้ามชนิด หรือผสมข้ามสกุล จึงแสดงออกโดยทำให้เกิดลักษณะการเข้ากันไม่ได้ (incompatibility) การผสมแบบต่าง ๆ ดังกล่าวมีกระบวนการในการยับยั้งที่เหมือนกัน

จากข้อมูลดังกล่าวอาจเป็นสาเหตุของการผสมไม่ติดคันนี้จึงได้มีการคิดค้นวิธีการต่างๆ ที่จะเอาชนะปัญหาดังกล่าว เช่น การตัดก้านชูยอดเกสรตัวเมียให้สั้นลง เช่น การผสมข้ามระหว่างข้าวโพดกับ *Trypsacum* หลาย ๆ ชนิด (species) โดยให้สารเคมีบางชนิดแก่เกสรตัวเมียของต้นแม่ เช่น ในการผสมตัวเองของ *Brassica oleracea* ใช้สารละลายน้ำ saline หยดบริเวณปลายยอดเกสรตัวเมีย ทำให้เกิดลักษณะหากันที่ไม่สามารถผสมตัวเองได้ (self-incompatibility) (Carafa and Carattu, 1997) นอกจากนี้ van Creij et al. (1997) ได้ทำการผสมข้ามชนิดของคอกทิวติป 2 ชนิด ซึ่งในธรรมชาติเมื่อผสมกันแล้วรังไข่ฟื้ดและแห้งไป ดังนั้นจึงใช้วิธี ตัดก้านชูยอดเกสรให้สั้นลง และทำการผสมเกสรในสภาพปลดล็อกเชื้อ การใช้วิธีการดังกล่าวเป็นแนวทางที่อาจนำไปใช้วางแผนการปรับปรุงพันธุ์พืชทดลองเหล่านี้ต่อไป