

การคัดเลือกต้นที่มียีน โทไฟ (Genotype) +/nor ในประชากรลูกผสมกลับ

ความสามารถในการเก็บรักษาผลที่ยาวนานของมะเขือเทศพันธุ์ nor ถูกควบคุมโดย ยีนเดี่ยวเพียงคู่เดียวคือยีน โทไฟ nor/nor (Ng and Tigchelaar, 1977) และเป็นยีนเดี่ยว แบบซ่มไม่สมบูรณ์ โดยยีน โทไฟปกติ (+/+) เมื่อการปรับปรุงพันธุ์มีจุดประสงค์ เพื่อสร้าง isogenic line ของพันธุ์ที่ร้อนซึ่งมียีน nor อยู่ด้วย จึงใช้วิธีผสมกลับ ในการผสมกลับนั้น ได้ลูกผสมชั่วที่ 1 (F1) เป็น heterozygote (+/nor) ลูกผสมกลับชั่วที่ 1 (BC1F1) ลูกผสมกลับชั่วที่ 2 (BC2F1) และลูกผสมกลับชั่วที่ 3 (BC3F1) ยังอยู่ในสภาพ heterogeneity จะมียีน โทไฟ+/+ และยีน โทไฟ +/nor ปะปนกันอยู่ในประชากรลูกผสม กลับแต่ละชั่ว ดังนั้นเพื่อให้ประชากรลูกผสมกลับแต่ละชั่วต่อ ๆ ไปมีอัตราส่วนยีน โทไฟ +/+ : ยีน โทไฟ +/nor เท่ากับ 1:1 จึงจำเป็นต้องคัดเลือกต้นที่มียีน โทไฟ +/nor เท่านั้นมาเป็น คู่ผสมกลับ ลักษณะของลูกผสมกลับที่มียีน โทไฟ +/nor จะมีคุณสมบัติแตกต่างจากลูกผสมกลับที่มี ยีน โทไฟ +/+ คือเมื่อเก็บเกี่ยวผลระยะเริ่มเปลี่ยนสี มาเก็บรักษาไว้ในสภาพอุณหภูมิห้อง จะเก็บได้นานกว่า 2-3 เท่า จำนวนวันนับจากดอกบานถึงระยะผลสุกจะนานกว่า มีการทำ งานของเอนไซม์โพลีกลาแลคทูโรเนส (Polygalacturonase) ในผลเพียงเล็กน้อย มีการ สังเคราะห์เอทิลีนภายในผลได้น้อย (Tigchelaar, 1978)

การคัดเลือกต้นที่มียีน โทไฟ +/nor พิจารณาตามชบวนการสุกของผลซึ่งถูกยีน nor ควบคุม จะทำการศึกษาจาก 2 วิธีการ คือ พิจารณาอายุการเก็บรักษาผลหลังการเก็บเกี่ยว ได้นานกว่า หรือเท่ากับลูกผสมชั่วที่ 1 และ พิจารณาระยะผลสุกในแปลงปลูกช้ากว่า หรือเท่า กับลูกผสมชั่วที่ 1

ในบทที่ 3 ประกอบด้วย 2 การทดลอง การทดลองแรกมีจุดประสงค์เพื่อพิสูจน์อัตรา ส่วนของต้นที่มียีน โทไฟ +/+ : ต้นที่มียีน โทไฟ +/nor เท่ากับ 1: 1 อยู่เสมอ เมื่อถ่าย ทอดยีนจากลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ไปยังลูกผสมกลับชั่วที่ 2 และ ใช้วิธีคัดเลือกต้นที่มียีน โทไฟ +/nor โดยพิจารณาอายุการเก็บรักษาผลหลังการเก็บเกี่ยวได้นานกว่าหรือเท่ากับลูกผสมชั่ว ที่ 1 ส่วนการทดลองที่สอง มีจุดประสงค์เพื่อศึกษาการคัดเลือกต้นที่มียีน โทไฟ +/nor ใน ประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 1 โดยพิจารณาระยะผลสุกในแปลงปลูกซึ่งช้ากว่าหรือเท่ากับลูกผสม ชั่วที่ 1 และศึกษาความสัมพันธ์กับปริมาณเอทิลีนภายในผล ปริมาณเอนไซม์โพลีกลาแลคทูโรเนส และอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวที่นานกว่าหรือเท่ากับลูกผสมชั่วที่ 1 เพื่อเป็นปัจจัย สันนิษฐานการพิจารณา

การทดลองที่ 1 การใช้ลักษณะอายุการเก็บรักษาผล ศึกษาอัตราส่วนของ ยีน โทไฟ +/+ : +/nor ใน ประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 1 และในประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 2

### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

1. รวบรวมพันธุ์และคู่ผสมต่างๆ จากภาควิชาพืชสวน คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ซึ่งวัชระ (2533) ได้รวบรวมพันธุ์แม่ พันธุ์พ่อ สร้างพันธุ์ลูกผสมชั่วที่ 1 และลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ไว้แล้ว ได้แก่

1.1 พันธุ์ที่มีอายุการเก็บรักษาผลได้นาน ได้แก่ พันธุ์nor<sub>1</sub> และพันธุ์nor<sub>2</sub>

**ลักษณะของพันธุ์nor<sub>1</sub>** มีการเจริญเติบโตแบบ ไม่ทอดยอดและมีทรงพุ่มขนาด กลาง ลักษณะใบค่อนข้างหนา ผลอ่อนมีสีเขียวมาก ไม่มีไหลสีเขียว ผลมีขนาดกลาง คือมีเส้นผ่าศูนย์กลางของผลเฉลี่ย 5 - 8 ซม. มีน้ำหนักผลเฉลี่ย 152 กรัม รูปร่างของผลมีทั้งแบน และแบนเล็กน้อย เปลือกนอกของผลสุกมีสีเหลือง ผลสุกมีสีเหลืองแก่ หรือสีเหลืองปนส้ม (ภาพ1) มีอายุการเก็บรักษาเฉลี่ยยาวนานกว่า 60 วัน เมื่อเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี พันธุ์ nor<sub>1</sub> นี้ วัชระ(2533) ได้รับมาจาก Dr.Jim Hicks แห่งมหาวิทยาลัยคอร์เนล

**ลักษณะของพันธุ์nor<sub>2</sub>** มีการเติบโตแบบทอดยอด ผลอ่อนมีสีเขียวเข้มเล็กน้อย มีไหลสีเขียวเข้มไม่มากนัก ผลมีขนาดเล็กคือเส้นผ่าศูนย์กลางของผลเฉลี่ย 3 - 5 ซม. มีน้ำหนักของผลเฉลี่ย 45 กรัม รูปร่างของผลเป็นรูปหัวใจ เปลือกนอกของผลสุกมีสีเหลือง ผลสุกมีสีเหลืองแก่ หรือสีเหลืองปนส้ม (ภาพ 2) มีอายุการเก็บรักษาเฉลี่ยยาวนานกว่า 60 วัน เมื่อเก็บเกี่ยวผลในระยะเริ่มเปลี่ยนสี พันธุ์ nor<sub>2</sub> นี้ วัชระ(2533) ได้รับมาจาก Dr.Jim Hicks แห่งมหาวิทยาลัยคอร์เนล

1.2 พันธุ์ทนร้อน มี 4 พันธุ์ คือ

#598 (CL 5915 - 214 - 1 - 1)

#605 (CLN 65 - 349 - 2 - 0)

#607 (CL 5915 - 223 - 2 - 1 - 0)

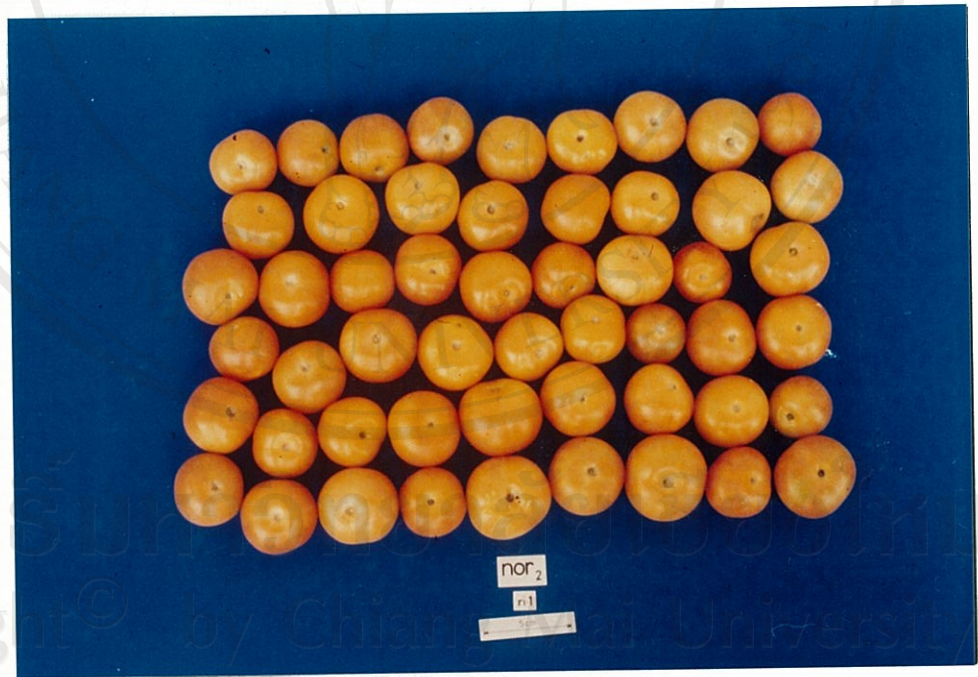
แอล22 (L22)

พันธุ์ #598 พันธุ์ #605 และ พันธุ์ #607 เป็นพันธุ์ที่นำมาจากศูนย์วิจัยและ พัฒนาพืชผักแห่งเอเชีย(AVRDC) ส่วนพันธุ์L22 เป็นพันธุ์ที่คัดเลือกความทนร้อนแล้ว ของคณะ เกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่





ภาพ 1 ลักษณะผลมะเขือเทศพันธุ์nor<sub>1</sub> ระยะผลสุกมีสีเหลืองปนส้มและมักปรากฏลักษณะผลแตก



ภาพ 2 ลักษณะผลมะเขือเทศพันธุ์nor<sub>2</sub> ระยะผลสุกมีสีเหลือง ขนาดผลเล็ก

ลิขสิทธิ์  
Copyright ©  
All rights reserved

มหาวิทยาลัย  
Chulalongkorn University  
สงวนลิขสิทธิ์  
สงวนลิขสิทธิ์

**ลักษณะของพันธุ์#598** มีการเติบโตแบบไม่ทอดยอด ทรงพุ่มขนาดกลาง ผลอ่อนมีสีเขียวเข้มปานกลาง ไม่มีไหลส์เขียว ผลมีขนาดปานกลาง คือมีเส้นผ่าศูนย์กลางของผลเฉลี่ย 5 - 8 ซม. มีน้ำหนักผลเฉลี่ย 80 กรัม รูปร่างของผลมีทั้งแบนเล็กน้อย และค่อนข้างกลม เปลือกนอกของผลสุกมีสีเหลือง ผลสุกมีสีแดง มีอายุการเก็บรักษาสั้นเฉลี่ยไม่เกิน 21 วันเมื่อเก็บเกี่ยวผลในระยะเริ่มเปลี่ยนสี

**ลักษณะของพันธุ์#605** มีการเติบโตแบบไม่ทอดยอดทรงพุ่มเตี้ย ผลอ่อนมีสีเขียวอ่อน ไม่มีไหลส์เขียว ผลมีขนาดเล็กคือมีเส้นผ่าศูนย์กลางของผลเฉลี่ย 3-5 ซม. มีน้ำหนักผลเฉลี่ย 68 กรัม รูปร่างของผลค่อนข้างกลม เปลือกนอกของผลสุกมีสีเหลือง ผลสุกมีสีแดง มีอายุการเก็บรักษาสั้นเฉลี่ยไม่เกิน 21 วันเมื่อเก็บเกี่ยวผลในระยะเริ่มเปลี่ยนสี

**ลักษณะของพันธุ์#607** มีการเจริญเติบโตแบบไม่ทอดยอดทรงพุ่มเตี้ย ผลอ่อนมีสีเขียวอ่อน ไม่มีไหลส์เขียว ผลมีขนาดปานกลาง คือมีเส้นผ่าศูนย์กลางของผลเฉลี่ย 5 - 8 ซม. มีน้ำหนักผลเฉลี่ย 75 กรัม รูปร่างผลมีทั้งแบนเล็กน้อย และค่อนข้างกลม เปลือกนอกของผลสุกมีสีเหลือง ผลสุกมีสีแดง มีอายุการเก็บรักษาสั้นเฉลี่ยไม่เกิน 21 วันเมื่อเก็บเกี่ยวผลในระยะเริ่มเปลี่ยนสี

**ลักษณะของพันธุ์L22** มีการเจริญเติบโตแบบไม่ทอดยอด ทรงพุ่มเตี้ย ผลอ่อนมีสีเขียวอ่อนมาก ผลมีขนาดเล็กคือเส้นผ่าศูนย์กลางของผลเฉลี่ย 3 - 5 ซม. มีน้ำหนักผลเฉลี่ย 43 กรัม รูปร่างของผลมีทั้งค่อนข้างกลม และกลมมาก เปลือกนอกของผลสุกมีสีเหลือง ผลสุกมีสีแดง มีอายุการเก็บรักษาสั้นเฉลี่ยไม่เกิน 21 วันเมื่อเก็บเกี่ยวในระยะเริ่มเปลี่ยนสี

1.3 ลูกผสมชั่วที่1(F1) จำนวน 8 คู่ผสม ซึ่งวัชระ (2533) ได้ใช้พันธุ์ทร้อนเป็นแม่และพันธุ์ $nor_1$  พันธุ์ $nor_2$  เป็นพ่อดังนี้

#598xnor<sub>1</sub> F1                      #598xnor<sub>2</sub> F1

#605xnor<sub>1</sub> F1                      #605xnor<sub>2</sub> F1

#607xnor<sub>1</sub> F1                      #607xnor<sub>2</sub> F1

L22xnor<sub>1</sub> F1                      L22xnor<sub>2</sub> F1

1.4 ลูกผสมกลับชั่วที่1 (BC1F1) จำนวน 8 ประชากร ซึ่งวัชระ (2533) ได้ใช้

ลูกผสมชั่วที่ 1 เป็นแม่ และพันธุ์ทร้อนเป็นพ่อดังนี้

#598xnor<sub>1</sub> BC1F1                      #598xnor<sub>2</sub> BC1F1

#605xnor<sub>1</sub> BC1F1                      #605xnor<sub>2</sub> BC1F1

#607xnor<sub>1</sub> BC1F1                      #607xnor<sub>2</sub> BC1F1

L22xnor<sub>1</sub> BC1F1                      L22xnor<sub>2</sub> BC1F1



2. นำมะเขือเทศในข้อ 1.1 1.2 1.3 และ 1.4 มาปลูก โดยเฉพาะเมล็ดในเดือนธันวาคม พ.ศ 2533 ย้ายกล้าเมื่ออายุได้ 30 วัน หลังเพาะเมล็ด ปลูกเป็นแถวเดี่ยว ขนาดแปลงกว้าง 70 ซม. พันธุ์หรือคู่ผสมหรือประชากรละ 20 ต้น เก็บเกี่ยวผลระยะเปลี่ยนสีไปทำการทดลองนับจำนวนวันที่สามารถเก็บรักษาในสภาพอุณหภูมิห้องในเดือนเมษายน พ.ศ 2534

3. ทำการผสมกลับ โดยใช้ลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ทุกต้นเป็นต้นแม่ ใช้พันธุ์ทรูร้อนทั้ง 4 พันธุ์เป็นต้นพ่อ ละอองเกสรตัวผู้เก็บรวบรวมมาจากพันธุ์พ่อทุกต้น ของแต่ละพันธุ์ ส่วนต้นแม่เขียนหมายเลขกำกับรายต้นทุกต้น เพื่อย้อนกลับมาเลือกเก็บเมล็ดพันธุ์ เมื่อการพิจารณาต้นที่ต้องการ ได้แล้ว คู่ผสม 8 คู่มีดังต่อไปนี้

พันธุ์แม่	พันธุ์พ่อ
(#598xnor <sub>1</sub> BC1F1)	#598
(#598xnor <sub>2</sub> BC1F1)	#598
(#605xnor <sub>1</sub> BC1F1)	#605
(#605xnor <sub>2</sub> BC1F1)	#605
(#607xnor <sub>1</sub> BC1F1)	#607
(#607xnor <sub>2</sub> BC1F1)	#607
(L22xnor <sub>1</sub> BC1F1)	L22
(L22xnor <sub>2</sub> BC1F1)	L22

4. การเก็บเกี่ยวผล เลือกเก็บเกี่ยวผลมะเขือเทศระยะเริ่มเปลี่ยนสี จำนวน 4 ผลต่อต้นสำหรับต้นลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ส่วนพันธุ์ทรูร้อนทั้ง 4 พันธุ์ และลูกผสมชั่วที่ 1 เก็บเกี่ยวผลระยะเปลี่ยนสีจำนวนมากที่สุดเท่าที่จะเก็บได้ นำผลมะเขือเทศมาติดหมายเลขผลทุกผลแล้ววางเรียงกันบนโต๊ะไม้ทับกัน ในสภาพอุณหภูมิห้อง (ภาพ 3) บันทึกจำนวนวันที่ผลอยู่ในสภาพดียังสามารถจำหน่ายได้ทุกผล

5. เก็บเมล็ดจากต้นลูกผสมกลับชั่วที่ 1 แยกแต่ละต้น เพื่อรอผลการพิจารณาจากอายุการเก็บรักษานานตามข้อ 4. เมล็ดเหล่านี้คือ เมล็ดลูกผสมกลับชั่วที่ 2 (BC2F1)

6. นำเมล็ดลูกผสมกลับชั่วที่ 2 ที่พิจารณาแล้ว ตามข้อ 5. จำนวน 8 ประชากร พันธุ์ทรูร้อนจำนวน 4 พันธุ์ ลูกผสมชั่วที่ 1 จำนวน 8 คู่ผสม พันธุ์nor<sub>1</sub> และพันธุ์nor<sub>2</sub> มาปลูก โดยเฉพาะกล้าในเดือนธันวาคม พ.ศ 2534 เก็บเกี่ยวผลในเดือนเมษายน พ.ศ 2535

7. เก็บเกี่ยวผลระยะเปลี่ยนสีจากต้นลูกผสมกลับชั่วที่ 2 มาทำการทดลองเช่นเดียวกับวิธีการในข้อ 4. และข้อ 5.

ผลการทดลองที่ 1 การใช้ลักษณะอายุการเก็บรักษาผล ศึกษาอัตราส่วนของ ยีโนไทป์  $+/+$  :

$+/nor$  ใน ประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 1 และในประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 2

ผลมะ เชื้อเพศที่วางทดลอง เริ่มพัฒนาสีและมีการเปลี่ยนแปลงด้านสรีรวิทยาไม่เท่า

กัน ผลสุกนั้นมีในช่วงแรกของการเก็บรักษาส่วนใหญ่พัฒนาได้สีแดง แยกกลุ่มออกจากผลมะเชื้อเพศที่ยังไม่สุกนั้นมีได้อย่างชัดเจน (ภาพ 3) ผลที่เก็บไว้ได้นานถึง 6 เดือน สีจะเป็นสีเหลือง (ภาพ 4) มีรสชาติจืด เนื้อผลฟวมและไม่ปรากฏกลิ่นมะเชื้อเพศ

จากตาราง 1 พบว่าลูกผสมกลับชั่วที่ 1 จำนวน 8 ประชากร ที่ปลูกในปี พ.ศ 2533 - 2534 ได้แก่ #598xnor<sub>1</sub>BC1F1 #598xnor<sub>2</sub>BC1F1 #605xnor<sub>1</sub>BC1F1 #605xnor<sub>2</sub>BC1F1 #607xnor<sub>1</sub>BC1F1 #607xnor<sub>2</sub>BC1F1 L22xnor<sub>1</sub>BC1F1 L22xnor<sub>2</sub>BC1F1 ได้ต้นที่มียีนโนไทป์  $+/nor$  มีอายุการเก็บรักษามากกว่าอายุการเก็บรักษาของลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ซึ่งเท่ากับ 32 วัน 20 วัน 59 วัน 60 วัน 56 วัน 58 วัน 29 วัน และ 23 วัน ตามลำดับเมื่อเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี และสำหรับลูกผสมกลับชั่วที่ 2 จากตาราง 2 จำนวน 8 ประชากร ที่ปลูกในปี พ.ศ 2534 - 2535 ได้แก่

#598xnor<sub>1</sub>BC2F1 #598xnor<sub>2</sub>BC2F1 #605xnor<sub>1</sub>BC2F1 #605xnor<sub>2</sub>BC2F1 #607xnor<sub>1</sub>BC2F1 #607xnor<sub>2</sub>BC2F1 L22xnor<sub>1</sub>BC2F1 L22xnor<sub>2</sub>BC2F1 ได้ต้นที่มียีนโนไทป์  $+/nor$  มีอายุการเก็บรักษามากกว่าอายุการเก็บรักษาของ ลูกผสมกลับชั่วที่ 1 คือ 38 วัน 20 วัน 63 วัน 60 วัน 60 วัน 58 วัน 31 วัน 23 วัน ตามลำดับเมื่อเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี

จากตารางภาคผนวก 1 - 8 สังเกตได้ว่าอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวที่ยาวนานของมะเชื้อเพศลูกผสมกลับชั่วที่ 1 และลูกผสมกลับชั่วที่ 2 ต้นที่ได้รับการพิจารณาว่ามียีนโนไทป์  $+/nor$  มีความแปรปรวนอย่างมาก ดังจะเห็นได้จากค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานที่มีค่ากว้างมาก การศึกษาอัตราส่วนของ ยีโนไทป์  $+/+::+/nor$  ใน ประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 1 และในประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 2 โดยใช้ Chi-square test พบว่าแต่ละประชากรของลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ยอมรับได้ว่ามีอัตราส่วนของต้นที่มียีนโนไทป์  $+/+::+/nor$  เท่ากับ 1:1 ตามตาราง 1 และเมื่อนำเมล็ดจากต้นซึ่งมียีนโนไทป์  $+/nor$  ของประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ไปปลูกในฤดูถัดไป ต้นที่ปลูกคือลูกผสมกลับชั่วที่ 2 แล้วทำการทดสอบหาจำนวนวันเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวของลูกผสมชั่วที่ 2 นี้พบว่า มีต้นมะเชื้อเพศที่มียีนโนไทป์  $+/nor$  อยู่ในประชากร และมีอัตราส่วนของต้นที่มียีนโนไทป์  $+/+::+/nor$  เท่ากับ 1:1 ดังตาราง 2





ภาพ 3 มะเขือเทศที่ใช้ในการทดลองการเก็บรักษาที่ยาวนานหลังการเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี มะเขือเทศกลุ่มชวาสุกนึ่งและผลสีแดง เป็นผลมะเขือเทศจากต้นที่มียีนโนไทฟ์ปกติ(+/+) มะเขือเทศกลุ่มซ้ายมีความแน่นเนื้อดีแต่ผลสีไม่แดง เป็นผลมะเขือเทศจากต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor



ภาพ 4 มะเขือเทศที่รักษาไว้หลังการเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี 6 เดือนเป็นสีเหลืองทั้งสีภายนอก(ภาพซ้าย) และสีภายใน(ภาพขวา)

ตาราง 1 อัตราส่วนของยีนโหนด ++ และ ยีนโหนด +/nor ในลูกผสมกลับชั่วที่ 1 (BC1F1) ซึ่งปลูกในปี พ.ศ 2533-2534

พันธุ์/ประชากร	จำนวนต้นทั้งหมด	จำนวนต้น	ช่วงอายุเก็บรักษา(วัน)		โคลสแควร์	Probability
			+/+:/nor	+/+		
#598	12	12 : 0	11	-	-	-
#598xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	32	-	-
#598xnor <sub>1</sub> BC1F1	9	6 : 3	13-18	40-76	0.44	0.50 ถึง 0.95
#598xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	20	-	-
#598xnor <sub>2</sub> BC1F1	7	5 : 2	10-17	21-22	0.57	0.20 ถึง 0.50
#605	12	12 : 0	40	-	-	-
#605xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	59	-	-
#605xnor <sub>1</sub> BC1F1	10	4 : 6	21-50	69-114	0.10	0.50 ถึง 0.95
#605xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	60	-	-
#605xnor <sub>2</sub> BC1F1	8	3 : 5	30-40	105-114	0.13	0.50 ถึง 0.95
#607	12	12 : 0	27	-	-	-
#607xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	56	-	-
#607xnor <sub>1</sub> BC1F1	9	4 : 5	18-44	67-111	0.00	มากกว่า 0.99
#607xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	58	-	-
#607xnor <sub>2</sub> BC1F1	9	5 : 4	15-45	75-88	0.00	มากกว่า 0.99
L22	10	10 : 0	18	-	-	-
L22xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	29	-	-
L22xnor <sub>1</sub> BC1F1	12	7 : 5	11-25	33-117	0.08	0.95 ถึง 0.99
L22xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	23	-	-
L22xnor <sub>2</sub> BC1F1	11	7 : 4	13-20	29-42	0.36	0.50 ถึง 0.95

หมายเหตุ โคลสแควร์ที่ Probability 0.05 และ degree of freedom 1 = 3.84



ตาราง 2 อัตราส่วนของยีนโหนด  $+/+$  และ ยีนโหนด  $+/\text{nor}$  ในลูกผสมกลับชั่วที่ 2 (BC2F1) ซึ่งปลูกในปี พ.ศ 2534-2535

พันธุ์/ประชากร	จำนวนต้นทั้งหมด	จำนวนต้น	ช่วงอายุเก็บรักษา(วัน)		ไคสแควร์	Probability
			ของ $+/+::+/+$ / $+/+$ / $+/+$ / $\text{nor}$			
			$+/+::+/+$ / $+/+$	$+/+$ / $+/+$		
#598	4	4 : 0	13	-	-	-
#598xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	38	-	-
#598xnor <sub>1</sub> BC2F1	9	6 : 3	11-32	45-66	0.44	0.50 ถึง 0.95
#598xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	20	-	-
#598xnor <sub>2</sub> BC2F1	7	2 : 5	12-15	27-93	0.57	0.20 ถึง 0.50
#605	4	4 : 0	34	-	-	-
#605xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	63	-	-
#605xnor <sub>1</sub> BC2F1	10	6 : 4	37-56	111-115	0.10	0.50 ถึง 0.95
#605xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	60	-	-
#605xnor <sub>2</sub> BC2F1	11	4 : 7	42-60	73-84	1.45	0.20 ถึง 0.50
#607	4	4 : 0	27	-	-	-
#607xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	60	-	-
#607xnor <sub>1</sub> BC2F1	7	4 : 3	24-52	63-77	0.00	มากกว่า 0.99
#607xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	58	-	-
#607xnor <sub>2</sub> BC2F1	8	4 : 4	18-59	66-100	0.00	มากกว่า 0.99
L22	8	8 : 0	16	-	-	-
L22xnor <sub>1</sub> F1	4	0 : 4	-	31	-	-
L22xnor <sub>1</sub> BC2F1	12	8 : 4	13-28	34-82	0.36	0.50 ถึง 0.95
L22xnor <sub>2</sub> F1	4	0 : 4	-	23	-	-
L22xnor <sub>2</sub> BC2F1	14	5 : 9	11-22	24-53	0.64	0.20 ถึง 0.50

หมายเหตุ ไคสแควร์ที่ Probability 0.05 และ degree of freedom 1 = 3.84

การทดลองที่ 2 การใช้ความสัมพันธ์ระหว่างอายุของผลในแปลงปลูก กับปริมาณเอทิลีนภายในผล ปริมาณเอทิลีนโพสิทีฟและลบ และอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี เพื่อจำแนกยีนโนไทฟ์ +/nor

#### อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

1. ปลูกมะเขือเทศพันธุ์ L22 คู่ผสม L22xnor<sub>1</sub>F1 ประชากร L22xnor<sub>1</sub>BC1F1 และพันธุ์ nor<sub>1</sub> ในแปลงทดลอง ขนาดแปลงปลูกกว้าง 70 ซม. ปลูกแถวเดี่ยว ระยะระหว่างต้น 50 ซม. ปลูกลูกผสมกลับ L22xnor<sub>1</sub>BC1F1 20 ต้น ส่วนพันธุ์อื่นๆ พันธุ์ละ 6 ต้น เพาะเมล็ดในเดือนตุลาคม พ.ศ. 2535 ย้ายกล้า หลังจากเพาะเมล็ด 30 วัน มะเขือเทศจะออกดอกในเดือนธันวาคม พ.ศ. 2535 ยกเว้นพันธุ์ nor<sub>1</sub> จะเริ่มออกดอกเดือนมกราคม พ.ศ. 2536 เลือกใช้ดอกตั้งแต่ดอกข้อที่ 2 เป็นต้นมา โดยตัดแต่งให้เหลือ ดอกบานพอดี 2 ดอกต่อข้อ (Ng and Tigchelaar, 1977) แขนงป้ายแต่ละข้อดอก พร้อมกับบันทึกวันที่ ที่ดอกบาน และวันที่ผลสุกไว้บนป้าย

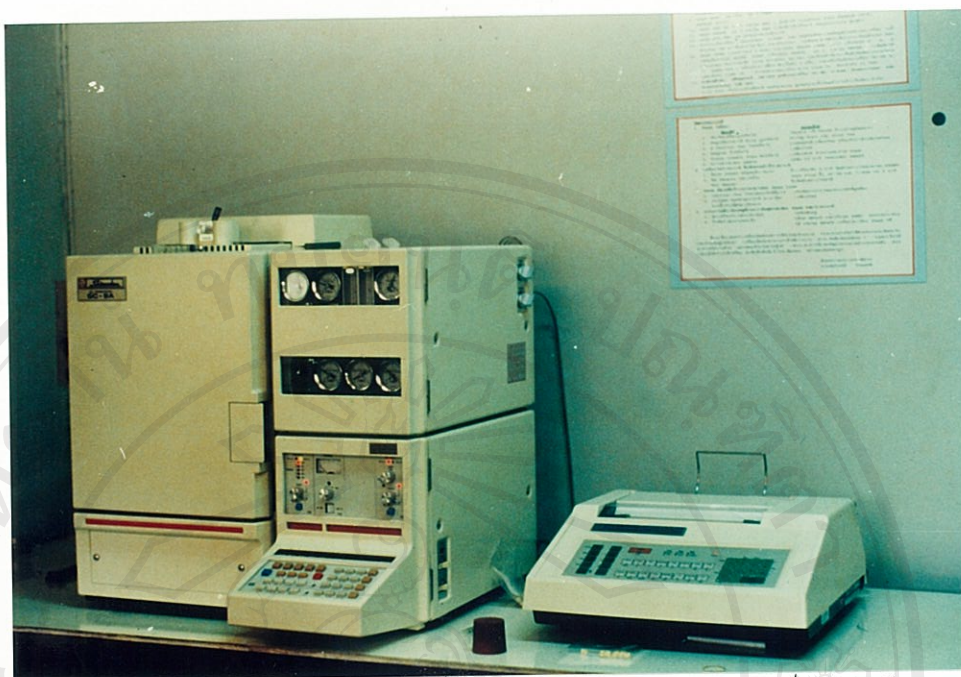
2. วิธีวัดปริมาณเอทิลีนภายในผลมะเขือเทศโดยใช้ Gas Chromatography (GC) ยี่ห้อ Shimadzu รุ่น GC-9A ซึ่งคอลัมน์บรรจุด้วยสาร Alumina (ภาพ 5) การแยกเอทิลีนออกจากผล ใช้หลักการลดความดันของแก๊สภายในผล วิธีเก็บแก๊ส โดยคว่ำกรวยแก้วใน Desicator หนึ่งชั่วโมงจนทั่วกรวยแก้ว ทิ้งไว้ 1 คืนเพื่อลดอากาศในน้ำ ไล่อากาศที่เหลือด้วยเครื่องดูดอากาศ อุดปลายกรวยแก้วด้วยจุกยาง วางผลมะเขือเทศเข้าไปข้างในกรวยแก้ว ลดความดันภายใน Desicator ทันทีด้วยเครื่องปั๊มสุญญากาศ แก๊สภายในผลจะมีปริมาณเพิ่มขึ้นและออกมาจากรอยแตกของผล แก๊สจะถูกดักไว้ในกรวยแก้ว (ภาพ 6) เปิด Desicator ปล่อยอากาศเข้าช้าๆ จนความดันภายใน Desicator เท่ากับข้างนอก (สมโบช โทมลิน, ไม่ได้ตีพิมพ์) ใช้เข็มฉีดยาดูดแก๊สจากกรวยแก้ว 2 มล. นำไปฉีดเข้าเครื่อง GC (นิตยา, 2521)

การวัดเอทิลีนภายในผลมะเขือเทศ มี 2 ระยะดังนี้

2.1 วัดเอทิลีนภายในผล จากผลมะเขือเทศสด อายุ 50 วัน นับจากดอกบาน ซึ่งมีสีแตกต่างกันตามพันธุ์ (ภาพ 7) ใช้จำนวน 2 ผลต่อต้นสำหรับ L22xnor<sub>1</sub>BC1F1 ใช้จำนวน 3 ผลต่อพันธุ์หรือคู่ผสมสำหรับพันธุ์ L22 และ L22xnor<sub>1</sub>F1 ซึ่งอายุผล 50 วันนั้นเท่ากับอายุผลระยะสุกแดงเฉลี่ยของพันธุ์ L22

2.2 วัดเอทิลีนภายในผล จากผลมะเขือเทศที่เก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี แล้วนำ





ภาพ 5 GAS CHROMATOGRAPHY (GC) ยี่ห้อ Shimadzu รุ่น GC-9A ซึ่งมีช่องฉีดตัวอย่าง แก๊สด้านบน



ภาพ 6 กรวยแก้วคว่ำใน Desiccator ซึ่งบรรจุน้ำเต็ม ใช้เก็บเอทิลีนภายใน ผลมะเขือเทศ

L22xnor<sub>1</sub>F1L22xnor<sub>1</sub>BC1F1L22xnor<sub>2</sub>F1L22xnor<sub>2</sub>BC1F1

ภาพ 7 สีของผลมะเขือเทศอายุ 50 วันนับจากดอกบานจะแตกต่างกันตามพันธุ์ และมี  
ความแตกต่างระหว่างต้นในประชากรลูกผสมกลับชั่วที่ 1 แต่จะเหมือนกันในลูก  
ผสมชั่วที่ 1

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved



มาเก็บรักษาไว้ 2 วัน ในสภาพอุณหภูมิห้อง ใช้จำนวน 2 ผลต่อต้นสำหรับ L22xnor<sub>1</sub>BC1F1 ใช้จำนวน 2 ผลต่อพันธุ์/คู่ผสม สำหรับพันธุ์L22 คู่ผสมL22xnor<sub>1</sub>F1 และ พันธุ์ nor<sub>1</sub>

3. วิธีวัดปริมาณเอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนส เก็บเกี่ยวผลมะเขือเทศระยะเปลี่ยนสี จำนวน 3 ผลต่อต้นสำหรับL22xnor<sub>1</sub>BC1F1 ใช้จำนวน 3 ผลต่อพันธุ์/คู่ผสมสำหรับพันธุ์L22 คู่ผสมL22xnor<sub>1</sub>F1 และพันธุ์nor<sub>1</sub> นำมาเก็บรักษาไว้ในสภาพอุณหภูมิห้อง 2 วัน แล้วนำไปแช่แข็งที่อุณหภูมิ -20 ° ซ.(Watkins, 1988) นานไม่เกิน 1 เดือน ขั้นตอนการวัดเอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนส ตามวิธีของ Pressey (1986) และ Watkins (1988)มีขั้นตอนดังต่อไปนี้

3.1 เตรียมสารละลายและเครื่องมือไว้ในตู้เย็นอุณหภูมิ 4 ° ซ. ได้แก่ HCl เข้มข้น 0.1 N NaOHเข้มข้น 0.1 N NaClเข้มข้น 1.2 M NaClเข้มข้น 0.15 M CH<sub>3</sub>COOHเข้มข้น 0.15 M CH<sub>3</sub>COOHเข้มข้น 0.05 M CH<sub>3</sub>COONaเข้มข้น 0.15 M CH<sub>3</sub>COONaเข้มข้น 0.05 M PGAเข้มข้น 1% (Polygalacturonic acid)(w/v) pH 4.5 (Sigma grade III ล้างด้วยเอทานอล 80 %) น้ำกลั่น เครื่องปั่นน้ำผลไม้ มีตบोक เปลือก เครื่องแก้วต่าง ๆ

3.2 นำ pericarp ของผลมะเขือเทศ ตัวอย่างละ 50 กรัม ปั่นรวมกับน้ำกลั่น 50 มล. นาน 1 นาที

3.3 ปรับ pH 3.0 ด้วย HClเข้มข้น 0.1 N

3.4 กรองด้วยผ้าขาวบาง 3 ชั้น

3.5 เติม NaClเข้มข้น 1.2 M จำนวน 75 มล. และปรับ pH 6.5 ด้วย NaOHเข้มข้น 0.1 N

3.6 คนด้วย Magnetic stirrer นาน 30 นาที พร้อมทั้งรักษาระดับ pH

6.5 ตลอดเวลา

3.7 นำไปเหวี่ยงด้วยเครื่องเหวี่ยง 10,000Xg 10 นาที 2 ° ซ. แยกสารละลายส่วนบนมาใช้ ซึ่งเป็น crude extract จาก pericarp ผลมะเขือเทศ

3.8 ปฏิกริยาของน้ำตาลรีดิวซ์ จำนวน 1 มล. ประกอบด้วย crude extract 0.1 มล. NaClเข้มข้น 0.15 M จำนวน 0.2 มล. CH<sub>3</sub>COONaเข้มข้น 0.15 M pH 4.5 จำนวน 0.2 มล. แล้วเริ่มปฏิกริยาด้วยการเติม PGAเข้มข้น 1% (w/v) pH 4.5 จำนวน 0.5 มล. ส่วน Blank ประกอบด้วย crude extract 0.2 มล. NaCl เข้มข้น 0.15 M จำนวน 0.4 มล. CH<sub>3</sub>COONaเข้มข้น 0.15 M pH 4.5 จำนวน 0.4 มล.

3.9 นำตัวอย่างในข้อ 3.8 ไปเพิ่มอุณหภูมิ 37 °ซ. ใน Water bath นาน 30 นาที เพื่อให้เกิดน้ำตาลรีดิวส์

3.10 ทดสอบน้ำตาลรีดิวส์ โดยกรรมวิธีตาม Arsenomolybdate Method

3.11 วัดปริมาณ Galacturonic acid (GA) ในตัวอย่าง โดยเปรียบเทียบ ปริมาณได้จาก GA มาตรฐาน โดยวิธีสเปกโตรสโคปี (Spectroscopy)

ขั้นตอนที่ 3.2 - 3.7 ต้องควบคุมอุณหภูมิ 4 °ซ. โดยใช้น้ำแข็งและตู้เย็น

4. วิธีนับอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี เก็บผลมะเขือเทศ ระยะเปลี่ยนสีมาต้นละ 4 ผล นำมาเก็บไว้ในอุณหภูมิห้อง บันทึกจำนวนวันที่มะเขือเทศยังมีสภาพดี สามารถจำหน่ายได้

**ผลการทดลองที่ 2 การใช้ความสัมพันธ์ระหว่างอายุของผลในแปลงปลูก กับปริมาณเอทิลีนภายในผล ปริมาณแอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนส และอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี เพื่อบ่งชี้ในโพธิ์ +/nor**

1. จากการพิจารณาการสุกของผล ในแปลงปลูกซึ่งช้ากว่าหรือเท่ากับลูกผสมชั่วที่ 1 พบว่าสีผลของต้นสุกช้าจะต่างจากสีผลของต้นสุกเร็วอย่างชัดเจนเมื่อผลเริ่มสุกช่วงแรกๆ (ภาพ 8) และเมื่อผลสุกหมดต้น (ภาพ 9) ตามตาราง 3 พบ 7 ต้นที่ผลสุกช้าจากทั้งหมด 11 ต้น ต้นที่ผลสุกช้ากว่า มีอายุของผลนับจากดอกบานอยู่ระหว่าง 58 - 67 วัน ซึ่งมากกว่า พันธุ์ L22 และน้อยกว่า พันธุ์ nor<sub>1</sub> ส่วนลูกผสมชั่วที่ 1 L22xnor<sub>1</sub>BC1F1 มีอายุของผลสุกนับจากดอกบานเฉลี่ย 62 วัน ซึ่งอยู่ในช่วงของกลุ่มลูกผสมกลับชั่วที่ 1 ที่มีผลสุกช้ากว่า

2. จากการพิจารณาอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวที่นานกว่าหรือเท่ากับลูกผสมชั่วที่ 1 ได้ผลตรงกับการพิจารณาการสุกของผลในแปลงปลูกคือ ต้นที่มีผลสุกช้ากว่าทั้ง 7 ต้น มีอายุการเก็บรักษาที่ยาวนานกว่าหรือเท่ากับ ลูกผสมชั่วที่ 1 ทุกต้น ตามตาราง 3

3. จากตาราง 3 ต้นที่ผลสุกช้ากว่า ส่วนใหญ่มีปริมาณเอทิลีนภายในผลต่ำกว่าของลูกผสมชั่วที่ 1 ทั้งจากผลอายุ 50 วันนับจากดอกบาน และจากผลที่เก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสีแล้วเก็บรักษาไว้ในสภาพอุณหภูมิห้อง 2 วัน

4. ปริมาณแอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนส ในผลหลังเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสีแล้วเก็บรักษาไว้ 2 วัน ตามตาราง 3 ทั้งต้นที่ผลสุกช้ากว่า และต้นที่สุกก่อน ส่วนใหญ่มีปริมาณแอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนส ต่ำกว่าลูกผสมกลับชั่วที่ 1 และบางต้นยังต่ำกว่าพันธุ์ nor<sub>1</sub> อีกด้วย

5. จาก ตาราง 4 แสดงความสัมพันธ์แบบเส้นตรง ของอายุผลในแปลงปลูกกับ





ภาพ 8 มะเขือเทศ 2 ผล จากประชากร L22xnor<sub>1</sub>BC<sub>1</sub>F<sub>1</sub> คนละต้น เป็นผลที่มีอายุนับจากดอกบาน 54 วันเท่ากัน ลูกสีเขียวมียีนโนไทฟ์ +/nor ลูกสีแดงมียีนโนไทฟ์ +/+



ภาพ 9 จากประชากร #607xnor<sub>2</sub>BC<sub>1</sub>F<sub>1</sub> คนละต้น กลุ่มผลทางซ้ายสุกเร็วกว่าจึงเป็นยีนโนไทฟ์ +/+ กลุ่มผลทางขวาสุกช้ากว่าและสีผลไม่แดง จึงเป็นยีนโนไทฟ์ +/nor ผลเหล่านี้มีอายุนับจากดอกบานไม่เท่ากัน

ตาราง 3 อายุของผลสุกนับจากวันดอกบาน ปริมาณเอทิลีนภายในผล ปริมาณเอนไซม์โพลีกลูตาแมตทุโรเนส และอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวระยะ เปลี่ยนสีของมะ เชื้อเห็ดในประชากรลูกผสมกลับ ชั้นที่ 1 (L22 xnor1BC1F1)

พันธุ์ หรือ ประชากร	ลำดับ ต้นในแปลงปลูก	อายุของผลสุกนับจากวันดอกบาน (วัน)	ปริมาณ C2H4 ภายในผล อายุ 50 วัน (มิลล.)	ปริมาณ C2H4 ภายในผลหลังเก็บเกี่ยว ระยะเปลี่ยนสี 2 วัน (มิลล.)	ปริมาณ PG ภายในผล หลังเก็บเกี่ยว ระยะเปลี่ยนสี 2 วัน (mM/ml)	อายุเก็บรักษา หลังเก็บเกี่ยว ระยะเปลี่ยนสี (วัน)
L22		50 ± 1.5	14.3993 ± 0.9	13.1614±0.2	4.50±1.5	18±0
nor1		>80	มีผลอายุ 20 วัน	0.9258±0.1	1.68±1.1	ผลแตกเน่าก่อน
L22xnor1 F1		62 ± 1.4	50.3452 ± 4.1	19.1709±2.2	5.83±2.2	33±6
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่2	52 ± 0.7	152.2137 ± 27.2	26.8948±0.1	0.85±0.4	16±1
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่11	52 ± 0.9	29.3273 ± 9.6	13.7982±0.7	1.68±0.8	14±0
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่4	53 ± 1.0	22.8986 ± 18.0	7.4947±2.1	11.58±3.2	78±18
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่9	53 ± 1.4	34.0551 ± 0.8	17.7616±1.6	1.35±0.8	15±2
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่10 *	58 ± 0.5	14.5261 ± 0.2	12.6467±0.6	4.68±2.8	49±3
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่1 *	59 ± 0.4	12.4907 ± 12.1	13.2307±2.5	0.05±0.0	54±0.5
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่7 *	60 ± 0.5	5.7352 ± 2.9	24.9479±6.1	5.66±3.4	56±8
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่3 *	60 ± 0.8	5.0471 ± 3.5	14.4736±4.0	0.70±0.3	53±10
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่8 *	61 ± 2.7	26.0806 ± 0.8	6.3501±0.1	4.16±0.7	32±4
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่5 *	66 ± 1.7	1.6181 ± 0.8	8.5138±0.2	5.00±1.7	68±19
L22xnor1 BC1F1	ต้นที่6 *	67 ± 1.1	0.6244 ± 0.1	8.0891±1.1	1.86±1.8	37±8

\* ต้นที่พิจารณาจากผลสุกช้า



ตาราง 4 ความสัมพันธ์ระหว่างอายุของผลในแปลงปลูกกับลักษณะต่างๆ เพื่อใช้ในการ  
จำแนกยีนโหนด +/-nor

ลักษณะ (Y)	สมการ $Y = a+bX$	r
1. ปริมาณเอทธิลีนภายในผลอายุ 50 วัน	$299.64 - 476X$	0.58
2. ปริมาณเอทธิลีนภายในผลหลังเก็บเกี่ยว ระยะเปลี่ยนสี 2 วัน	$46.92 - 0.56X$	0.44
3. ปริมาณเอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนสภายในผล หลังเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี 2 วัน	$5.07 - 0.03X$	0.00
4. อายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสี	$53.73 + 1.66X$	0.40

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

ปริมาณเอทิลีนภายในผลอายุ 50 วัน นับจากดอกบาน ของอายุผลในแปลงปลูกกับ ปริมาณ เอทิลีนภายในผลซึ่งเก็บเกี่ยวระยะเปลี่ยนสีแล้วรักษาไว้ 2 วัน ของอายุผลในแปลงปลูกกับ ปริมาณ เอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนสในผล และของอายุผลในแปลงปลูกกับอายุการเก็บรักษา หลังการเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี พบว่า มีค่า  $r$  เท่ากับ 0.58 0.44 0.00 และ 0.40 ตามลำดับ แสดงให้เห็นว่า สามารถใช้ ปริมาณเอทิลีนภายในผล และอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี มาเป็นปัจจัยสนับสนุนการคัดเลือกมะเขือเทศที่มี ยีนโนไทฟ์ +/nor ได้ แต่การตรวจหาปริมาณเอนไซม์โพลีกาแลคทูโรเนส ยังนำมาใช้สนับสนุน การคัดเลือกมะเขือเทศที่มียีนโนไทฟ์ +/nor ไม่ได้

### สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

เนื่องจากยีนnor เป็นยีนเดี่ยว (Ng and Tigchelaar, 1977; Tigchelaar et al., 1978) ที่ถูกข่มแบบไม่สมบูรณ์ (วัชระ, 2533) ดังนั้นจึงพบว่าต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor อยู่ในสภาพ heterozygous ในประชากรลูกผสมกลับมีความแปรปรวนของจำนวนวันเก็บรักษา หลังการเก็บเกี่ยวระยะเริ่มเปลี่ยนสี ในช่วงที่กว้างเป็นส่วนใหญ่ การพิจารณาต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor ควรพิจารณาค่าเฉลี่ยที่มากกว่าค่าเฉลี่ยของลูกผสมชั่วที่ 1 แม้ว่าค่าเบี่ยงเบน มาตรฐานจะกว้างมากก็ตาม ความแปรปรวนช่วงกว้างนั้นอาจเป็นผลมาจาก ความไม่คงตัว ทางพันธุกรรมของลูกผสมกลับ การคัดเลือกต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor เป็นต้นแม่พันธุ์จะช่วยให้ ประชากรลูกผสมกลับชั่วต่อไปมีอัตราส่วนของยีนโนไทฟ์ ++ : +/nor เท่ากับ 1:1 ได้ เสมอ เมื่อเปรียบเทียบวิธีการคัดเลือกยีนโนไทฟ์ +/nor ในแนวทางปฏิบัติระหว่างวิธีการคัด เลือกโดยพิจารณาอายุการเก็บรักษาหลังการเก็บเกี่ยวที่นานกว่าหรือเท่ากับลูกผสมชั่วที่ 1 กับ พิจารณาการสุกของผลในแปลงปลูกซึ่งช้ากว่าหรือเท่ากับลูกผสมชั่วที่ 1 พบว่าวิธีแรกมีข้อเสีย คือ ต้องใช้แรงงานมากในการเก็บรักษาในสภาพอุณหภูมิห้องอีกประมาณมากกว่า 1 เดือน จึง สามารถพิจารณาได้ ทำให้ต้องเก็บเมล็ดจากทุกต้นที่ใช้เป็นต้นแม่แยกกันไว้ก่อน และต้อง บันทึกลักษณะต่างๆ ที่ดีและน่าสนใจของแต่ละต้นไว้พิจารณาประกอบการคัดเลือก เนื่องจาก ต้นแม่เหล่านั้นตายไปก่อนที่การพิจารณาจะสิ้นสุด ส่วนวิธีหลังมีประสิทธิภาพกว่าเนื่อง จาก เมื่อตัดสินได้ต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor แล้วสามารถผสมเกสรเฉพาะต้นที่คัดเลือกแล้ว เพราะช่วงเวลานี้ (เดือนกุมภาพันธ์) อุณหภูมิยังเหมาะสมต่อการผลิตเมล็ดพันธุ์มะเขือเทศ สามารถคัดเลือกต้นที่ให้ผลผลิตน่าสนใจและมียีนโนไทฟ์ +/nor ได้พร้อมกัน ลดค่าใช้จ่ายใน การผสมเกสรด้วยมือ ทำให้โอกาสการคัดเลือกเพื่อการปรับปรุงพันธุ์มีมากขึ้น และเมื่อตรวจ



หาปริมาณเอนไซม์โพลีกลูโคสจากผลของลูกผสมกลับชั่วที่ 1 พบว่าต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor บางต้นมีปริมาณเอนไซม์โพลีกลูโคสมากกว่าพันธุ์nor จึงไม่สามารถใช้เป็นข้อสนับสนุนการคัดเลือกต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor ได้ อาจเนื่องมาจากยีนที่ควบคุมการผลิตเอนไซม์ชนิดนี้ ไม่ได้มีเพียงยีน nor เท่านั้น Tigchelaar *et al.* (1978) พบว่าต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor มีปริมาณเอนไซม์โพลีกลูโคส ร้อยละ 25 - 40 ของมะเขือเทศปกติ แต่ในการทดลองครั้งนี้พบปริมาณเอนไซม์โพลีกลูโคส ของ L22 เพียง 4.50 mM/ml และน้อยกว่าของลูกผสมชั่วที่ 1 ซึ่งพบปริมาณ 5.83 mM/ml อาจเนื่องมาจาก L22 เป็นผลขนาดเล็กและมีชั้น pericarp ที่มีความหนาแน่นน้อยกว่าชั้น pericarp ของ nor<sub>1</sub> และ L22xnor<sub>1</sub>F1 จึงทำให้พบปริมาณเอนไซม์โพลีกลูโคสไม่สูงกว่าของ L22xnor<sub>1</sub>F1 ซึ่งมียีนโนไทฟ์+/nor และผลขนาดใหญ่ ปริมาณเอนไซม์โพลีกลูโคสของลูกผสมกลับทั้ง 11 ต้น พบว่า 10 ต้นมีปริมาณน้อยกว่า 5.83 mM/ml จึงเป็นไปได้ว่า เกิดจากอิทธิพลของยีนจากพันธุ์พ่อ nor<sub>1</sub> ส่วนปริมาณเอทิลีนภายในผลซึ่งมีปริมาณน้อยกว่าลูกผสมชั่วที่ 1 นั้น มีความสัมพันธ์กับการสุกของผลจากต้นที่สุกช้ากว่าลูกผสมชั่วที่ 1 อันสืบเนื่องมาจากยีน nor จึงสามารถนำมาเป็นปัจจัยสนับสนุนการคัดเลือกต้นที่มียีน nor ในประชากรลูกผสมกลับได้เป็นอย่างดี

ปริมาณเอทิลีนมีความสัมพันธ์ต่อชบวนการสุก เอทิลีนจำนวนมากจะเร่ง อัตราการสุก มะเขือเทศพันธุ์ nor สามารถ สังเคราะห์เอทิลีนได้ร้อยละ 5-10 ของมะเขือเทศปกติ (Tigchelaar *et al.*, 1978) ดังนั้นการสังเคราะห์เอทิลีนภายในผลของต้นที่มียีนโนไทฟ์ +/nor จะมีน้อยกว่าต้นที่มียีนโนไทฟ์ปกติ ซึ่งในการทดลองครั้งนี้พบว่าต้นที่ผลสุกช้ามีความสัมพันธ์กับปริมาณเอทิลีนภายในผลน้อย และมีปริมาณเอทิลีนน้อยกว่าพันธุ์แม่ซึ่งมียีนโนไทฟ์ปกติ