

รายงานผลงานเรื่องเติมการทดลองที่สิ้นสุด

1. แผนงานวิจัย : วิจัยและพัฒนาพันธุ์และเทคโนโลยีปาล์มน้ำมันเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพการผลิต
2. โครงการวิจัย : วิจัยและพัฒนาพันธุ์และเทคโนโลยีปาล์มน้ำมันเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพการผลิต
- กิจกรรม : การวิจัยเทคโนโลยีชีวภาพเพื่อการปรับปรุงพันธุ์ปาล์มน้ำมัน
3. ชื่อการทดลอง (ภาษาไทย) : การศึกษาเครื่องหมายโมเลกุลที่สัมพันธ์กับลักษณะสีผลแบบ *Virescens* ในปาล์มน้ำมัน
- ชื่อการทดลอง (ภาษาอังกฤษ) : Molecular Markers for Study Fruit Colour of Oil Palm *Virescens*
4. คณะผู้ดำเนินงาน
- หัวหน้าการทดลอง : นางสาวอุษา ชูรัชย์ ศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมันกระบี่
- ผู้ร่วมงาน : นางสาวเพ็ญศิริ จำรัสฉาย ศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี
5. บทคัดย่อ :

การศึกษาและพัฒนาเทคนิคเครื่องหมายโมเลกุล (DNA markers) ในการศึกษาลักษณะสีผลของปาล์ม น้ำมันระดับดีเอ็นเอ โดยการศึกษาเครื่องหมายโมเลกุลที่สัมพันธ์กับลักษณะสีผลแบบ *virescens (Vir)* ซึ่งลักษณะ ผลปาล์มดิบสีเขียวและสุกสีส้มได้ พบในกลุ่มของพ่อพันธุ์ที่มีลักษณะผลแบบ *virescens* ในกลุ่ม Calabar และ Tanzania การศึกษานี้ใช้ใบปาล์มน้ำมันในแปลงทดลองจากศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี กลุ่ม Calabar ใช้ ประชากรพ่อพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 กลุ่ม Tanzania ใช้ประชากรพ่อพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 7 จากการสืบค้นข้อมูลของยีนที่เกี่ยวข้องกับยีนควบคุมลักษณะสีผลแบบ *virescens* ในปาล์มน้ำมันจากงานวิจัยที่ได้รับการเผยแพร่ พบว่า *Elaeis guineensis virescens* R2R3-MYB gene เกี่ยวข้องกับยีนควบคุมสีผลในปาล์ม น้ำมัน การเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอเป้าหมายในหลอดทดลองนั้นสภาวะที่เหมาะสมในการทำพีซีอาร์เพื่อเพิ่มปริมาณดี เอ็นเอเป้าหมายที่คาดว่าเกี่ยวข้องกับการควบคุมลักษณะผลแบบ *virescens* ในปาล์มน้ำมันนั้น โดยการทำพีซีอาร์ ปริมาตรรวม 20 ไมโครลิตร ด้วยไพรเมอร์ F1 5' TTAATTGCAGGTAGGCTTCCA 3' และ R1 5' AAAGCGTGCTTCCTTCATGT3' ใช้อุณหภูมิเริ่มต้น 95 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อุณหภูมิขั้นตอนการ จับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 64 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที อุณหภูมิขั้นตอนการ สังเคราะห์ดีเอ็นเอ เท่ากับ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 วินาที จำนวน 30 รอบ ตามด้วยอุณหภูมิ 72 องศา

เซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อีก 1 รอบ เบื้องต้นพบว่าสามารถแยกกลุ่มประชากรพอลิเมอร์น้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 และ 7 ลูกเขียวได้ โดยมีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 650 -700 bp ส่วนพอลิเมอร์น้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ มีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 700-800 bp ใกล้เคียงกับกลุ่มพอลิเมอร์น้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ

คำสำคัญ : เครื่องหมายโมเลกุล ลักษณะผลแบบผลพาล์มดิบสีเขียวและสุกสีส้ม แถบดีเอ็นเอ

ABSTRACT

Study and development of molecular markers (DNA markers) in the study of fruit color characteristics of DNA palm oil. Molecular markers were studied in relation to virescens (Vir) color traits of green and ripe orange palm fruit. Found in virescens strains in the Calabar and Tanzania cohorts. This study was performed using oil palm leaves in the experimental plots from Surat Thani Palm Oil Research Center, Calabar group used Surat Thani palm 1. Tanzania uses a population of oil palm breeders, Surat Thani palm 7. Investigations of genes involved in virescens color control genes in oil palm were published in published research that *Elaeis guineensis* virescens R2R3-MYB gene was involved in the color control gene in oil palm. In vitro target DNA enrichment, the optimum conditions for performing PCR to increase the expected target DNA load were associated with controlling the virescens effect in palm oil. By making a total of 20 μ l PCR with primer F1 5' TTAATTGCAGGTAGGCTTCCA 3' and R1 5' AAAGCGTGCTTCCTTCATGT3'. The initial temperature was 95 ° C for 5 minutes, the primer and target DNA pairing procedure temperature was 64 ° C for 30 seconds, the DNA synthesis step temperature was 72 ° C for 1 second for 30 cycles. Followed by the temperature of 72 degrees Celsius for another 5 minutes. Preliminary it was found that the population of Surat Thani oil palm breeders 1 and 7 were green with DNA bands of approximately 650 -700 bp. One black ball has a DNA band of approximately 700-800 bp, similar to that of the Surat Thani hybrid oil palm 1.

Key words: DNA markers, Virescens, PCR, DNA bands

6. คำนำ :

ลักษณะสีผล แบบ Virescens ซึ่งผลดิบสีเขียวและสุกสีส้มในพาล์มน้ำมันนั้นเป็นตัวบ่งชี้ได้ว่า เมื่อพาล์มน้ำมันอยู่ในระยะสุกแก่เต็มที่พร้อมเก็บเกี่ยวสีผลแสดงสีต่างจากผลดิบชัดเจน และได้เปอร์เซ็นต์น้ำมันอยู่ในระดับที่ตรงตามศักยภาพของพันธุ์ ลดปัญหาการเก็บเกี่ยวผลพาล์มดิบสู่โรงสกัดน้ำมันพาล์มดิบ ซึ่งเป็นปัญหาอยู่ในขณะนี้ ดังนั้นการหาวิธีการซึ่งสามารถบ่งชี้ได้ว่าสามารถปรับปรุงพันธุ์พาล์มน้ำมันให้ได้ลักษณะสีผล แบบ Virescens ซึ่งผลดิบสีเขียวและสุกสีส้มได้นั้นค่อนข้างน่าสนใจ แต่การปรับปรุงพันธุ์แบบ conventional เพื่อให้ได้ลักษณะที่ต้องการต้องนั้นใช้เวลานาน

การใช้เทคนิคเครื่องหมายโมเลกุล (DNA markers) ในการปรับปรุงพันธุ์ปาล์มน้ำมันนั้นสามารถลดระยะเวลาได้ และมีประสิทธิผลมากกว่า แบบ conventional ซึ่งเป็นแบบวิธีมาตรฐานเดิมซึ่งใช้ระยะเวลาอย่างน้อย 10 ปีต่อชั่วรุ่น และ DNA markers ยังเหมาะในการหาแถบดีเอ็นเอที่มีความจำเพาะเจาะจงกับการหาลักษณะที่ต้องการ เช่น ความหนาของกะลา ผลแบบ mantle และลักษณะสีผล แบบ *Virescens* ซึ่งผลดิบสีเขียว และสุกสีส้ม ก็เป็นลักษณะหนึ่งที่เหมาะสมกับการใช้วิธีนี้เช่นกัน เพื่อให้ทราบลักษณะที่เป็น dominant homozygotes ในต้นประชากรพ่อ และยืนยันในระดับยีน พบว่ากลุ่มของพ่อพันธุ์ที่มีลักษณะผลแบบ *Virescens* มี Nigeria, Calabar, Ghana และ Tanzania นอกจากนี้ทำให้ได้ลักษณะที่ต้องการเร็วกว่า มีประสิทธิผลมากกว่า อีกทั้งยังเป็นการยืนยันในระดับดีเอ็นเอของเชื้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันและนำไปขยายผลได้ตรงตามความต้องการของนักปรับปรุงพันธุ์อีกด้วย โดยมีวัตถุประสงค์ เพื่อศึกษาและพัฒนาเทคนิคเครื่องหมายโมเลกุล (DNA markers) ในการศึกษาลักษณะสีผลของปาล์มน้ำมันระดับดีเอ็นเอ

ปาล์มน้ำมันมีลักษณะสีผล 3 แบบ คือ *Nigrescens (Nig)* ซึ่งผลดิบสีม่วงดำ และผลสุกสีม่วงแดงหรือแดงส้ม *Albescens* มีสีผิวเปลือกเมื่อสุกเป็นสีเหลืองซีด โดยทั่วไปพบน้อยมาก และ *Virescens (Vir)* ซึ่งลักษณะผลปาล์มดิบสีเขียว และเมื่อพัฒนาเข้าสู่ระยะผลสุกสีผิวเปลือกเปลี่ยนเป็นสีส้ม โดย *Vir* เป็นลักษณะที่ควบคุมด้วยยีนเด่น (dominant homozygotes) และ *Nig* เป็นลักษณะที่ควบคุมด้วยยีนด้อย (recessive heterozygotes) (Ying *et al*, 2007; Sambanthamurthi *et al*, 2009) การเปลี่ยนแปลงสีของผลชนิด *Virescens* ง่ายต่อการสังเกตด้วยสายตามากกว่าชนิด *Nigrescens* ดังนั้นเมื่อมีการผสมข้ามกับกลุ่มฟิลิเฟอราที่มีผลลักษณะชนิด *Virescens* ซึ่งอาจจะเป็นแบบ heterozygous ทำให้ลูกผสมที่ได้มีผลทั้งลักษณะชนิด *Nigrescens* และ *Virescens* ดังนั้นเพื่อให้ได้ลูกผสมที่มีลักษณะผลชนิด *Virescens* fruit 100% ของการผลิตลูกผสม จำเป็นต้องมีกลุ่มพ่อพันธุ์ฟิลิเฟอราที่มีลักษณะผลชนิด *Virescens* fruit แบบ homozygous และการใช้เทคนิคทางชีวโมเลกุลเพื่อค้นหาแถบดีเอ็นเอที่มีความจำเพาะเจาะจงกับยีนทั้งสองจึงเป็นสิ่งจำเป็นเพื่อแยกความแตกต่างของดีเอ็นเอและทำให้ทราบว่าประชากรปาล์มน้ำมันต้นไหนเป็น dominant homozygotes หรือ recessive heterozygotes เพื่อจะได้นำลักษณะดังกล่าวมาใช้ในการปรับปรุงพันธุ์ปาล์มน้ำมันให้ได้ลักษณะที่ต้องการ และประหยัดเวลาในการปรับปรุงพันธุ์ปาล์มน้ำมัน

Oil palm FFB ripeness categories

| Total number of empty fruitlets socket | Mesocarp color | | |
|--|----------------|------------------|--------|
| | Yellow | Yellowish orange | Orange |
| 0 | Unripe | Unripe | Ripe |

| | | | |
|------|--------|------------|------|
| 0-10 | Unripe | under ripe | Ripe |
| >10 | Unripe | Ripe | Ripe |

ที่มา Hazir and Shariff (2011)



The fruit of the *virescens* oil palm changes from yellowgreen when unripe to bright orange when ripe, signaling the optimal time for harvesting and oil yield. Credit: *Nature Communications*



Fruit color of the *nigrescens* oil palm changes very little as it ripens, especially from the perspective of harvesters on the ground, making it difficult to determine when a bunch is ripe. Credit: MPOB (Malaysian Palm Oil Board)

ที่มา MPOB (2014)

เทคนิค AFLP (Amplified Fragment Length Polymorphism) เป็นอีกเทคนิคหนึ่งในหลายๆ เทคนิคทางชีวโมเลกุล ซึ่งมีความเหมาะสมในการใช้จำแนกและตรวจสอบสายพันธุ์ของสิ่งมีชีวิต ซึ่งพื้นฐานของเทคนิค AFLP คือ การตรวจสอบชิ้นดีเอ็นเอที่ตัดด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะโดยการเพิ่มปริมาณด้วยปฏิกิริยา PCR (Polymerase Chain Reaction) ดังนั้นจึงรวมเอาความน่าเชื่อถือของเทคนิค RFLP (Restriction Fragment Length Polymorphism) และประสิทธิภาพของ PCR เข้าด้วยกัน แลกดีเอ็นเอที่เกิดขึ้นจากการทำ PCR โดยใช้ primer คู่หนึ่งๆ ภายหลังจากการตัดดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ตัดจำเพาะ จะเกิดแถบดีเอ็นเอจำนวนมาก เรียกว่า ลายพิมพ์ AFLP (AFLP fingerprint) AFLP เป็นดีเอ็นเอเครื่องหมายหนึ่งที่นิยมใช้ในการศึกษาทางพันธุศาสตร์ ทั้งนี้เพราะสามารถตรวจสอบดีเอ็นเอได้หลายตำแหน่ง ใช้ปริมาณดีเอ็นเอน้อย ทำได้ค่อนข้างเร็ว ในช่วงเวลาไม่นาน และได้แถบดีเอ็นเอที่มีความจำเพาะเจาะจง (Ying *et al*, 2007) ดังนั้นเทคนิค AFLP จึงเป็นเทคนิคที่เหมาะสมสำหรับการสำรวจจีโนมพืชหรือสัตว์ที่ไม่เคยมีการศึกษามาก่อน เป็นวิธีการหนึ่งที่รวดเร็วในการค้นหาเครื่องหมายดีเอ็นเอหรือ DNA markers ที่อยู่ชิดกับลักษณะสำคัญทางเศรษฐกิจ ช่วยให้การสร้าง saturated linkage map ประสบผลในระยะเวลาสั้น ซึ่งเป็นการเพิ่มโอกาสของการได้ markers ที่ linked กับลักษณะสำคัญและยังสามารถวิเคราะห์ความจำเพาะของสิ่งมีชีวิตใช้วิเคราะห์พันธุ์และเพศได้อีกด้วย (หทัยรัตน์ และคณะ, 2547) Ying *et. al.* (2007) รายงานว่าการใช้เทคนิค AFLP ในปาล์มน้ำมันเพื่อค้นหา markers พบว่าแถบดีเอ็นเอ 142 bp, 356 bp

และ 254 bp มีความจำเพาะเจาะจงกับลักษณะผลแบบ *Virescens* โดยใช้ไพรเมอร์ *EcoR I* และ *Mse I* ดังนี้ E-ACT/M-CTA (254 bp) E-ACT/M-C A T (356 bp) E-ACT/M-C A T (142 bp)

การออกแบบไพรเมอร์ที่มีความจำเพาะเจาะจงกันยีนที่ทราบลำดับเบสแล้วในบางลักษณะที่สนใจจะช่วยย่อระยะเวลาในการศึกษาวิจัยได้ จากการสืบค้นข้อมูลของยีนที่เกี่ยวข้องกับยีนควบคุมลักษณะสีผลแบบ *virescens* ในปาล์มน้ำมันจากงานวิจัยที่ได้รับการเผยแพร่ พบว่ายีน R2R3-MYB ควบคุมลักษณะสีผลแบบ *virescens* ในปาล์มน้ำมัน (Singh *et al*, 2014)

เชื้อพันธุกรรมปาล์มน้ำมันที่มีรวบรวมไว้สำหรับงานวิจัยปรับปรุงพันธุ์ปาล์มน้ำมันนั้นมีทั้งปาล์มน้ำมันที่ใช้เป็นแม่พันธุ์ ได้แก่ Deli Dura และ African Dura (Kazemba) และปาล์มน้ำมันที่ใช้เป็นพ่อพันธุ์ ได้แก่ AVROS La Me EKONA Nigeria Calabar Ghana Yangambi DAMI และ Tanzania กลุ่มพ่อพันธุ์ที่มีลักษณะสีผลแบบ *Virescens* มี Nigeria Calabar Ghana และ Tanzania ในการปรับปรุงพันธุ์ปาล์มน้ำมันรอบที่ 1 และ 2 มีลูกผสมปาล์มน้ำมันที่มีลักษณะผลสีเขียวที่ผ่านการรับรองพันธุ์มี 3 พันธุ์ คือ สุราษฎร์ธานี 1 5 และ 7 ส่วนองค์กรด้านปรับปรุงพันธุ์ของบริษัท ASD มีความพยายามสร้างสายพันธุ์ *Virescens* แท้ ของกลุ่มไนจีเรีย โดยการเลือกต้นเตเนอราจากกลุ่มประชากรที่ผสมระหว่างดูรากับเตเนอราที่มีผลสีเขียว จากนั้นทำการผสมตัวเองเพื่อกระจายตัวได้ต้นชนิดพิลิเฟอรา ซึ่งอาจจะมีลักษณะผลสีเขียว (homozygous หรือ heterozygous) และนำไปทดสอบสร้างคู่ผสมลักษณะผลสีเขียว การทดสอบลักษณะสีผลสีเขียวแท้สามารถทดสอบได้ทั้งแบบดั้งเดิมและและพันธุ์วิศวกรรม (Seng *et al.*, 2007)

ลักษณะสีของผลปาล์มน้ำมันมี 3 กลุ่ม คือ *Virescens* fruit ลักษณะของผลปาล์มดิบมีสีเขียวเข้ม เปลี่ยนสีเป็นสีส้มเมื่อผลสุก *Nigrescens* fruit ผลปาล์มดิบมีสีม่วงเข้มจนถึงดำ เมื่อสุกเป็นสีแดงส้ม และ *Albescens* fruit มีสีผิวเปลือกเมื่อสุกเป็นสีเหลืองซีด โดยทั่วไปพบน้อยมาก แต่พบในปาล์มน้ำมันพันธุ์คอมแพคท์โครน (Compact clones) พันธุ์ปาล์มน้ำมันลูกสีเขียวมีข้อดีคือสามารถแยกผลสุกได้ชัดเจนเป็นประโยชน์ในการรับซื้อทะเลาะปาล์ม สีผิวเปลือกนอกของผลปาล์มควบคุมด้วยยีนหลัก 1 ตัว ลักษณะผลสีส้มเป็นลักษณะเด่น ปัจจุบันมีรายงานค้นพบยีนที่ควบคุมลักษณะสีผลของปาล์มน้ำมัน ได้แก่ VIRESCENS (VIR) gene ที่มีตำแหน่งอยู่บนโครโมโซมที่ นอกจากนี้ยังสามารถจำแนกเครื่องหมายโมเลกุล Simple sequence repeat (SSR) จำนวน 197 เครื่องหมาย เครื่องหมายโมเลกุลสไนป์ส จำนวน 4,451 สไนป์ส และ RFLP marker ได้แก่ MET16 และKT3 ซึ่งเป็นเครื่องหมายดีเอ็นเอที่มีตำแหน่งติดกับตำแหน่ง QTL หรือยีน VIRESCENS (VIR) gene การตรวจสอบ Vir allele และการนำลักษณะดังกล่าวไปสู่พันธุ์ที่ต้องการทำได้ง่าย

ปาล์มน้ำมันที่ปลูกเป็นพันธุ์การค้าโดยทั่วไปจะเป็นลักษณะชนิด *Nigrescens* เนื่องจากการปรับปรุงพันธุ์ซึ่งที่ใช้แม่พันธุ์กลุ่ม เดลี ดูรา จะให้ผลผลิตสีทะเลาะแบบ *Nigrescens* ดังนั้นเมื่อมีการผสมข้ามกับกลุ่มพิลิเฟอราที่มีผลลักษณะชนิด *Virescens* ซึ่งอาจจะเป็นแบบ Heterozygous และเนื่องจากลักษณะการพัฒนาสีผลถูก

ควบคุมยีน 1 คู่ และแบบ *Virescens* เป็นลักษณะเด่น หรือ *Nigrescens* เป็นลักษณะด้อย ทำให้ลูกผสมที่ได้มีผล ทั้งลักษณะชนิด *Nigrescens* และ *Virescens* ดังนั้นเพื่อให้ได้ลูกผสมที่มีลักษณะผลชนิด *Virescens* 100% ของการผลิตลูกผสม จำเป็นต้องมีกลุ่มพ่อพันธุ์พืชลิเฟอร์าที่มีลักษณะสีผลชนิด *Virescens* แบบ Homozygous

การเพิ่มประสิทธิภาพของการคัดผลผลิตทะเลลายสดเป็นสิ่งสำคัญ การเก็บเกี่ยวทะเลลายปาล์มในระยะสุกแก่ สามารถลดปริมาณทะเลลายปาล์มดิบเข้าโรงงาน ช่วยเพิ่มอัตราการสกัดน้ำมันต่อทะเลลายของประเทศได้ ปริมาณ น้ำมันต่อทะเลลายในทะเลลายดิบมีน้อยเนื่องจากการพัฒนาของเนื้อเยื่อที่ผลิตน้ำมันไม่สมบูรณ์ ปริมาณเอนไซม์ไลเปส สูงในช่วงอาทิตย์สุดท้ายของการพัฒนาของทะเลลาย (Mohd *et al.*, 2002) และจะเพิ่มสูงขึ้นเมื่อมีสภาวะที่เหมาะสมเช่น มีน้ำ และอุณหภูมิที่เหมาะสม ขณะเดียวกันส่งผลให้ค่ากรดไขมันอิสระในน้ำมันที่สกัดเพิ่มขึ้น ดังนั้นเพื่อให้ได้น้ำมันปาล์มที่มีคุณภาพและมีเปอร์เซ็นต์น้ำมันสูงสุด จะต้องเก็บเกี่ยวผลผลิตในช่วงที่เหมาะสม ซึ่ง ดัชนีที่ใช้ที่เกษตรกรใช้ส่วนใหญ่ใช้คือสีเปลือกผล สีของทะเลลายปาล์มที่สุกจะมีการพัฒนาสีเป็นสีดำแดง แดง และ ส้ม นั้นขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ ซึ่งองค์ประกอบทะเลลายและผลผลิตไม่มีความแตกต่างกันในลักษณะของสีผลที่แตกต่าง กันในพันธุ์เดียวกัน (Mohd *et al.*, 2000) การศึกษาของ Mohd และ Abdul (2011) พบว่า ปาล์มน้ำมันลูกผสม PS1 เมื่อวัดสีผลปาล์มน้ำมันแบบ *Virescens* มีความแตกต่างของ % RGB กลุ่ม Red-green 29.46 Red-blue 57.17 Green-blue 39.28 สำหรับแบบ *Nigrescens* มีความแตกต่างของ % RGB กลุ่ม Red-green 18.33 Red-blue 38.78 Green-blue 25.04 การเปลี่ยนแปลงสีผลของทะเลลายปาล์มน้ำมัน สีผลแบบ *Virescens* มีลักษณะ การเปลี่ยนของสีแดงชัดทำให้ง่ายต่อการสังเกตเมื่อถึงรอบการเก็บเกี่ยวปาล์มน้ำมัน จึงเป็นดัชนีการเก็บเกี่ยวที่ดี และยังช่วยในการพัฒนาการคัดผลผลิตของโรงงานได้ดีขึ้นอีกด้วย (Seng *et al.*, 2007) ดังนั้นการพัฒนาลูกผสม แบบ *Virescens* แท้ จะช่วยในการปรับปรุงคุณภาพของการเก็บเกี่ยวอีกทางหนึ่ง และช่วยเพิ่มปริมาณและ คุณภาพน้ำมันของโรงงานสกัดน้ำมัน

7. วิธีดำเนินการ :

- อุปกรณ์

1. ปาล์มน้ำมันจากเชื้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันในประชากรพ่อ ที่มีผลดิบสีเขียวและผลสุกสีส้ม (*Virescens*) กลุ่ม Calabar และ Tanzania และประชากรลูกซึ่งได้จากการทดสอบเบื้องต้น แบบ conventional ในแปลงทดลองจากศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี

2. สารเคมี

- สารเคมีสำหรับสกัดดีเอ็นเอ
- สารเคมีสำหรับเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในหลอดทดลอง (PCR)
- สารเคมีสำหรับทำอิเล็กโตรโฟรีซิสและย้อมเจล

3. วัสดุอุปกรณ์

- เครื่อง PCR
- UV transluminator
- เครื่องอิลคโตรโฟรีซิส
- เครื่องจ่ายกระแสไฟฟ้า
- ตู้ไมโครเวฟ
- ไมโครปิเปต
- หลอดเอฟเฟนดอร์ฟและภาควางหลอด

- วิธีการ

1. สืบค้นข้อมูลที่เกี่ยวข้องกับยีนควบคุมลักษณะผลแบบ *Virescens* และลำดับเบสที่สัมพันธ์กับแถบดีเอ็นเอที่มีความจำเพาะเจาะจงกัน
2. สกัดดีเอ็นเอใบปาล์มน้ำมัน จากเชื้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันในประชากรพ่อและประชากรลูก ที่มีผลดิบสีเขียวและผลสุกสีส้ม (*Virescens*) กลุ่ม Calabar และ Tanzania
3. ออกแบบและคัดเลือกไพรเมอร์ที่ให้แถบดีเอ็นเอที่มีความจำเพาะเจาะจงกับลักษณะผลแบบ *Virescens* จากเชื้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันในประชากรพ่อและประชากรลูก
4. ทำปฏิกิริยา PCR เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอเป้าหมายในหลอดทดลอง วิเคราะห์ผลและลายพิมพ์ดีเอ็นเอของเชื้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันที่มีลักษณะผลแบบ *Virescens*
5. หาลำดับเบสทั้งหมดของลักษณะที่มีความสัมพันธ์กับยีนควบคุมลักษณะผลแบบ *Virescens*

- วิธีปฏิบัติการทดลอง

1. การสกัดดีเอ็นเอ เก็บรวบรวมใบของปาล์มน้ำมันของแต่ละพันธุ์ดังกล่าวจากศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมัน สุราษฎร์ธานี สกัดดีเอ็นเอจากใบปาล์มน้ำมันโดยวิธีของ หทัยรัตน์ และคณะ (2547), Agrawal และคณะ (1992) ซึ่งมีการดัดแปลงเล็กน้อยดังนี้คือ นำใบอ่อนของปาล์มน้ำมัน 0.1 กรัม บดในโถงพร้อมกับไนโตรเจนเหลวให้เป็นผงละเอียด เติม Extraction buffer [50 mM Tris HCl pH 8.0, 1% (W/V) N-Cetyl-N,N,N-trimethylammonium bromide (CTAB), 50mM Na₂ EDTA และ 0.7 M NaCl] จำนวน 700 ml และเติม 2-mercaptoethanol จำนวน 3 μ l ผสมให้เข้ากัน จากนั้นนำไปปั่นที่อุณหภูมิ 60°C นาน 30 นาที เขย่าหลอดทุกๆ 10 นาที จากนั้นเติม Chloroform:isoamyl alcohol (24:1) 700 μ l ผสมสารละลายในหลอดให้เข้ากันโดยวิธีกลับหลอดไปมาประมาณ 5-10 นาที แล้วนำไปปั่นเหวี่ยง 12,000 รอบต่อนาที นาน 10 นาที ดูดน้ำใสส่วนบน 600 μ l ใส่หลอด microtube ใหม่ จากนั้นเติม 3 M Sodium acetate 60 μ l และ Isopropanol 360 μ l ผสมให้เข้ากันเบาๆ แล้วนำไปแช่ไว้บนน้ำแข็ง 30 นาที จึงนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 12,000 รอบต่อนาที นาน 15 นาที เทน้ำ

ใส่ทิ้ง เติม Washing solution 500 μ l เพื่อล้างตะกอนดีเอ็นเอ 2 ครั้ง ได้ตะกอนที่กั้นหลอดคือดีเอ็นเอ จากนั้นล้าง ตะกอน ดีเอ็นเอ ด้วย 70% แอลกอฮอล์ 500 μ l นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 12,000 รอบต่อนาที นาน 5 นาที เทน้ำใส่ทิ้ง ปล่อยให้ตะกอนดีเอ็นเอแห้งที่อุณหภูมิห้อง จากนั้นละลายตะกอนดีเอ็นเอด้วย TE (1 mM Na EDTA, 10 mM Tris-HCl pH8.0) จำนวน 50 μ l บ่มที่อุณหภูมิ 37°C เวลา 30 นาที เก็บดีเอ็นเอที่ -20°C นำดีเอ็นเอที่ได้วัด ปริมาณและคุณภาพดีเอ็นเอด้วยเครื่องวัดปริมาณดีเอ็นเอ (spectrophotometer) (หรือเครื่องวิเคราะห์แถบดีเอ็น เอ LabChip GX)

2. ทำปฏิกิริยา PCR เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอเป้าหมายในหลอดทดลอง โดยออกแบบและคัดเลือกไพรเมอร์ จากลำดับเบสที่ได้จากการสืบค้น จนกว่าจะให้แถบดีเอ็นเอที่ได้ มีความสัมพันธ์กับลักษณะสีผลแบบ Virescens ให้มากที่สุด โดยทดสอบสภาวะที่เหมาะสมในการทำพีซีอาร์เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอเป้าหมายในหลอดทดลอง

2.1 นำผลผลิตพีซีอาร์ ไปแยกขนาดของดีเอ็นเอตรวจสอบผลผลิตพีซีอาร์โดยการทำการทำอิเล็กโตรโฟรีซิสบนตัวกลางอะกาโรสเจลความเข้มข้น 1- 1.5 เปอร์เซ็นต์ ในสารละลายบัฟเฟอร์ 1xTBE (Tris base, Boric acid, EDTA 0.5 M pH 8.0) ใช้แรงเคลื่อนไฟฟ้า 100 โวลต์ ตรวจสอบผลด้วย Gel documentation เพื่อจัดทำลายพิมพ์ดีเอ็นเอของพันธุ์ปาล์มน้ำมัน

2.2 วิเคราะห์และประมวลผลจากลายพิมพ์ดีเอ็นเอในกลุ่มประชากรทั้งหมดที่คัดเลือก

การบันทึกข้อมูล ทำการบันทึกข้อมูลดังต่อไปนี้

- ที่มาของกลุ่มปาล์มน้ำมันที่มีลักษณะผลแบบ Virescens
- ปริมาณและคุณภาพดีเอ็นเอที่สกัดได้
- ไพรเมอร์ ที่มีความจำเพาะเจาะจงกับแถบดีเอ็นเอที่ได้
- ลายพิมพ์ดีเอ็นเอของปาล์มน้ำมันที่มีลักษณะผลแบบ Virescens
- ลำดับเบสของลักษณะที่สนใจของปาล์มน้ำมันที่มีลักษณะผลแบบ Virescens

- เวลาและสถานที่

- เริ่มต้น ปี 2559 สิ้นสุด ปี 2563 และสถานที่ทำการทดลองคือ

ศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี ศูนย์วิจัยปาล์มน้ำมันกระบี่

8. ผลการทดลองและวิจารณ์

ข้อมูลลำดับเบสของยีนควบคุมลักษณะสีผลแบบ virescens

1. จากการสืบค้นข้อมูลของยีนที่เกี่ยวข้องกับยีนควบคุมลักษณะสีผลแบบ virescens ในปาล์มน้ำมันจาก งานวิจัยที่ได้รับการเผยแพร่ พบว่า *Elaeis guineensis virescens* R2R3-MYB gene เกี่ยวข้องกับยีนควบคุมสีผล ในปาล์มน้ำมัน โดยข้อมูลลำดับเบสของยีนจากฐานข้อมูล NCBI และสังเคราะห์ไพรเมอร์จำนวน 1 คู่

2. จากการสกัดดีเอ็นเอจากตัวอย่างใบปาล์มน้ำมันประชากรต้นพ่อพันธุ์ที่ใช้ในการผลิตลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 และ 7 ตรวจสอบปริมาณและคุณภาพดีเอ็นเอด้วย Spectrometer ที่ความยาวคลื่น 260/280 นาโนเมตร พบว่า ได้ดีเอ็นเอที่มีคุณภาพอยู่ในช่วง 1.63-1.89 ตาราง 1

ตาราง 1 ข้อมูลจีโนมิกดีเอ็นเอที่สกัดได้จากใบปาล์มน้ำมันประชากรต้นพ่อพันธุ์ที่ใช้ในการผลิตลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 และ 7

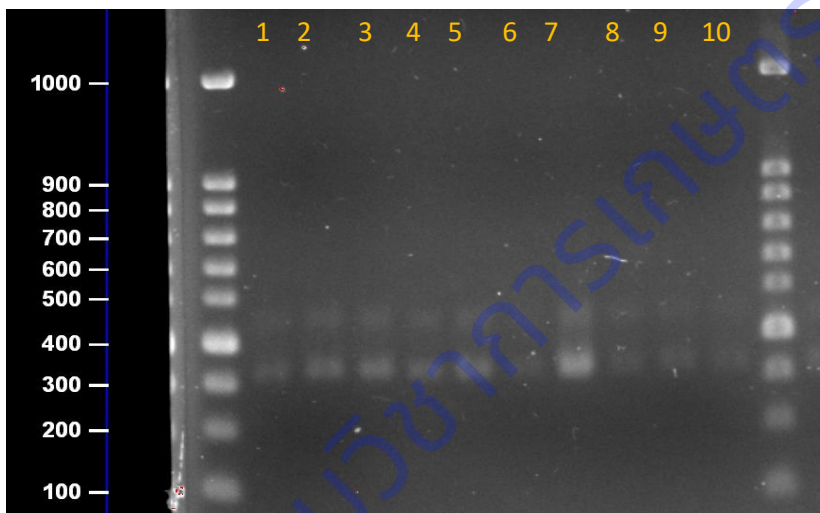
| ตัวอย่างประชากร | ปริมาณดีเอ็นเอ (ng/ul) | คุณภาพดีเอ็นเอ A ₂₆₀ /A ₂₈₀ |
|-----------------|------------------------|---|
| ST1 28 (I) | 894.1 | 1.88 |
| ST1 28 (II) | 831.7 | 1.80 |
| ST1 787 (I) | 4,705.6 | 1.86 |
| ST1 787 (II) | 283.3 | 1.83 |
| ST1 139 (I) | 2,564.5 | 1.82 |
| ST1 139 (II) | 636.8 | 1.89 |
| ST7 438 (I) | 303.9 | 1.63 |
| ST7 438 (II) | 1,013.4 | 1.85 |

3. ทดสอบสถานะที่เหมาะสมในการทำพีซีอาร์เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอเป้าหมายในหลอดทดลองโดยใช้ไพรเมอร์ที่ออกแบบมาจากลำดับเบสของ KJ789862.1 : *Elaeis guineensis virescens* R2R3-MYB gene (ตารางผนวก 1) ข้อมูลองค์ประกอบสารเคมี อุณหภูมิ และเวลาที่ใช้ในการทำพีซีอาร์ ปริมาตรรวม 20 ไมโครลิตร

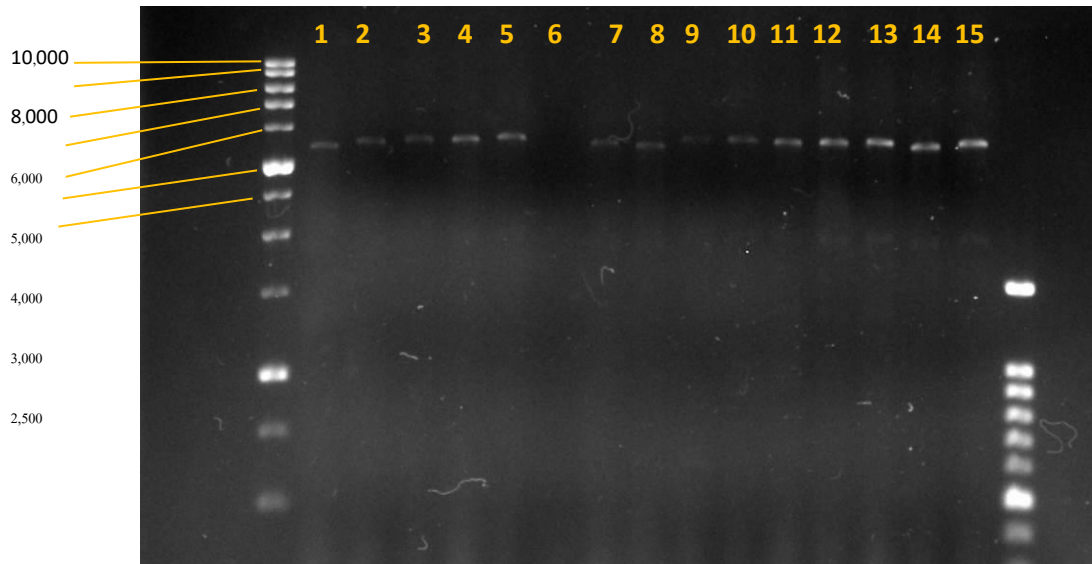
ทำพีซีอาร์เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในหลอดทดลอง ด้วยการใส่ไพรเมอร์ F1 5'GTATTAGTAACAAGAGCAACTC 3' และ R1 5'TGGATATATAATGAACGATCTTC 3' มีองค์ประกอบดังนี้ คือ ดีเอ็นเอแม่พิมพ์ 50 ng/μl ไพรเมอร์เข้มข้น 100 pmol/μl บัฟเฟอร์เข้มข้น 5 เท่า ดีออกซินิวคลีโอไทด์เข้มข้น ชนิดละ 100 มิลลิโมลาร์ เอ็นไซม์ดีเอ็นเอโพลีเมอเรสเข้มข้น 0.2 ยูนิต เพื่อหาอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมาย โดยทำพีซีอาร์ดังนี้ อุณหภูมิ 94 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 นาที อุณหภูมิ 58 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที อุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที ทำซ้ำจำนวน 30 รอบ ตามด้วยอุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อีก 1 รอบ

ตรวจสอบผลผลิตพีซีอาร์โดยการทำการทำอเล็กโตรโฟรีซิสบนตัวกลางอะกาโรสเจล

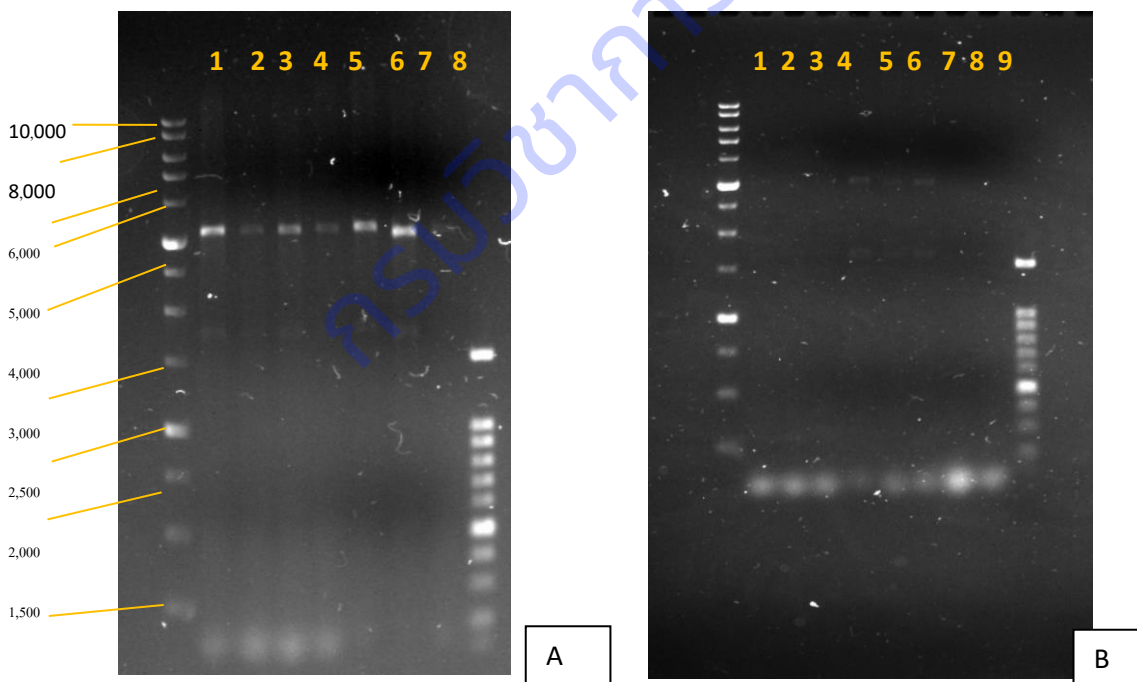
จากภาพที่ 1 พบว่าควรจะมีการปรับเพิ่มหรือลดสภาวะต่างๆ ในการทำพีซีอาร์ครั้งต่อไป เช่น เพิ่มอุณหภูมิขั้นตอนในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมาย ลดปริมาณไพรเมอร์ลงเนื่องจากมีส่วนที่ใช้ไม่หมดในการทำปฏิกิริยา ลดจำนวนรอบลง หรือเพิ่มอุณหภูมิขั้นตอนในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอ เป็นต้น การเพิ่มอุณหภูมิขั้นตอนในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 62 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที ทำซ้ำจำนวน 25 รอบ ตามด้วยอุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อีก 1 รอบ พบว่าสามารถเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วนของยีนที่คาดว่าเกี่ยวข้องกับการควบคุมลักษณะผลแบบ *Virescens* ในปาล์มน้ำมันได้ (ภาพที่2) โดยการทำให้พีซีอาร์ปริมาตรรวม 20 ไมโครลิตร



ภาพที่ 1 แลบดีเอ็นเอที่ได้จากการทำพีซีอาร์โดยใช้โหนดดีเอ็นเอที่สกัดได้จากตัวอย่างใบปาล์มน้ำมันเป็นดีเอ็นเอแม่พิมพ์ ด้วยไพรเมอร์ F1 5'GTATTAGTAACAAGAGCAACTC 3' และ R1 5'TGGATATATAATGAACGATCTTC 3' ร่วมกับใช้อุณหภูมิขั้นตอนในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 58 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที (lane 1-10)



ภาพที่ 2 แลบดีเอ็นเอที่ได้จากการทำพีซีอาร์โดยใช้จีโนมิกดีเอ็นเอที่สกัดได้จากตัวอย่างใบปาล์มน้ำมันเป็นดีเอ็นเอแม่พิมพ์ ด้วยไพรเมอร์ F1 5'GCGTACGTGGAACCACAA3' และ R1 5' CTCCATTCTGGTGAGAAAGCGT3' ร่วมกับใช้อุณหภูมิขั้นตอนในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมาย เท่ากับ 62 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที (lane 1-15) 1Kb DNA ladder



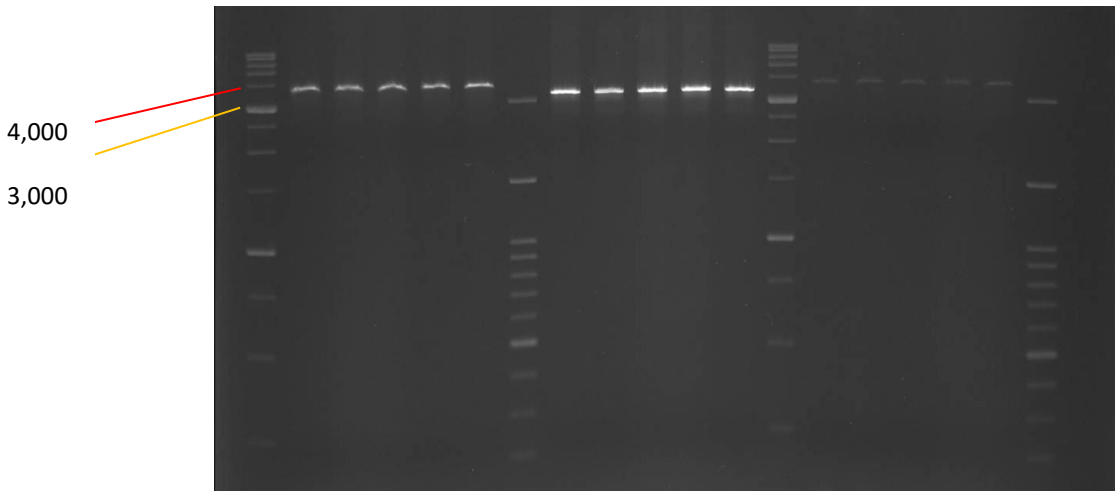
ภาพที่ 3 แลบดีเอ็นเอที่ได้จากการทำพีซีอาร์โดยใช้จีโนมิกดีเอ็นเอที่สกัดได้จากตัวอย่างใบปาล์มน้ำมันเป็นดีเอ็นเอแม่พิมพ์ ด้วยไพรเมอร์ F1 5'GCGTACGTGGAACCACAA3' และ R1 5' CTCCATTCTGGTGAGAAAGCGT3' ร่วมกับใช้อุณหภูมิขั้นตอน

ในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 62 องศาเซลเซียส (lane 1-8) (รูป A) และ 60 องศาเซลเซียส (lane 1-9) (รูป B) เป็นเวลา 30 วินาที 1Kb DNA ladder

ดังนั้นสภาวะที่สามารถเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วนของยีนที่คาดว่าจะเกี่ยวข้องกับการควบคุมลักษณะผลแบบ *Virescens* ในปาล์มน้ำมันได้ โดยการทำให้ซีอาร์ปริมาณรวม 20 ไมโครลิตร ด้วยไพรเมอร์ F1 5'GCGTACGTGGAACCAAA3' และ R1 5' CTCCATTCTGGTGAGAAAGCGT3' เข้มข้น 100 pmol/ μ l ไมโครลิตร ดีเอ็นเอแม่พิมพ์ 50 ng/ μ l บัฟเฟอร์เข้มข้น 5 เท่า ดีออกซีนิวคลีโอไทด์เข้มข้นชนิดละ 100 มิลลิโมลาร์ เอ็นไซม์ดีเอ็นเอโพลีเมอเรส เข้มข้น 0.2 ยูนิต อุณหภูมิในการทำพีซีอาร์ 3 ระดับ คืออุณหภูมิเริ่มต้น 94 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 นาที อุณหภูมิขั้นตอนการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 62 เป็นเวลา 30 วินาที อุณหภูมิขั้นตอนการสังเคราะห์ดีเอ็นเอ เท่ากับ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 วินาที จำนวน 25 รอบ ตามด้วยอุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อีก 1 รอบ

ทดลองปรับอุณหภูมิในการทำพีซีอาร์ 3 ระดับ คืออุณหภูมิเริ่มต้น 95 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อุณหภูมิขั้นตอนการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 64 เป็นเวลา 30 วินาที อุณหภูมิขั้นตอนการสังเคราะห์ดีเอ็นเอ เท่ากับ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 วินาที จำนวน 30 รอบ ตามด้วยอุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 นาที อีก 1 รอบ

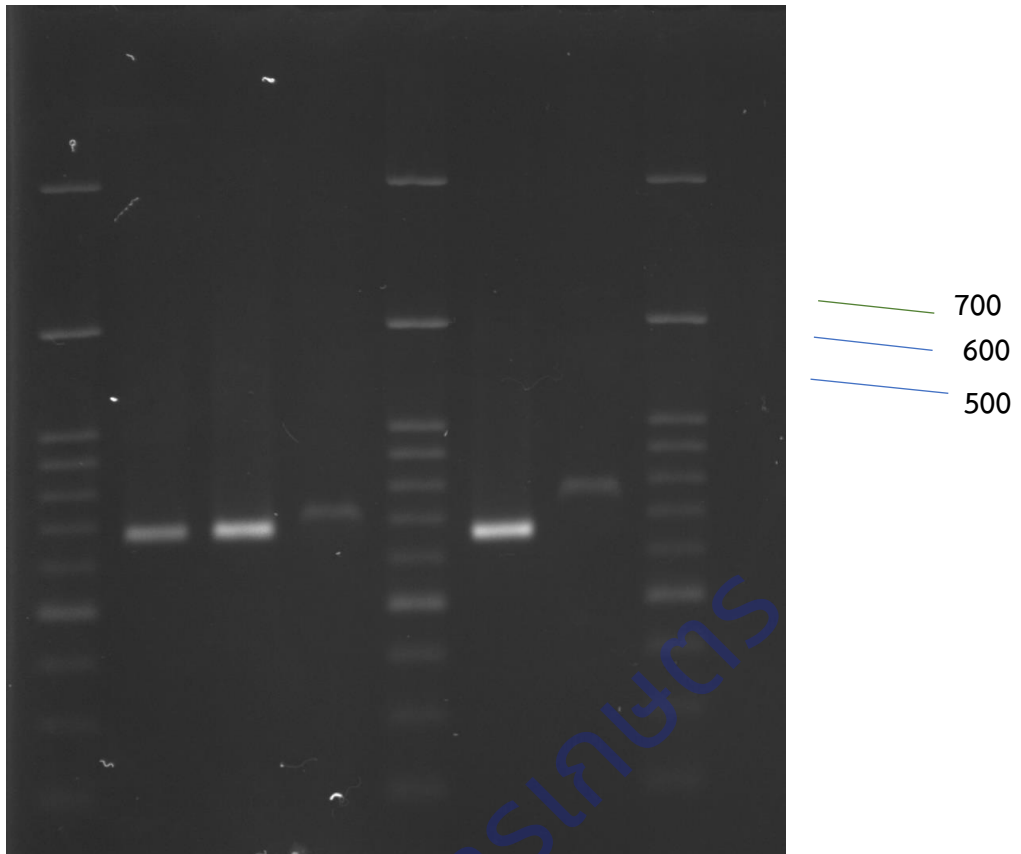
พบว่าจากภาพที่ 4 lane ที่ 2-6 เป็นกลุ่มประชากรพอสันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว lane ที่ 8-12 เป็นกลุ่มประชากรพอสันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 7 ลูกเขียว lane ที่ 14-18 เป็นกลุ่มประชากรพอสันธุ์ปาล์มน้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 7 พบว่าขนาดดีเอ็นเอ อยู่ในช่วง 3-4 Kb แต่ยังไม่สามารถแยกความแตกต่างระหว่างกลุ่มประชากรได้ชัดเจน การทดสอบไพรเมอร์ตัวอื่นๆที่สัมพันธ์กับลักษณะการควบคุมลักษณะผลแบบ *Virescens* นั้นจะช่วยนั้นจะช่วยแยกความแตกต่างระหว่างกลุ่มประชากรได้



ภาพที่ 4 แลบดีเอ็นเอที่ได้จากการทำพีซีอาร์โดยใช้โนมิคดีเอ็นเอที่สกัดได้จากตัวอย่างใบปาล์มน้ำมันเป็นดีเอ็นเอแม่พิมพ์ ด้วยไพรเมอร์ F1 5'GCGTACGTGGAACCAAA3' และ R1 5' CTCCATTCTGGTGAGAAAGCGT3' ร่วมกับใช้อุณหภูมิขั้นตอนในการจับคู่ระหว่างไพรเมอร์กับดีเอ็นเอเป้าหมายเท่ากับ 64 องศาเซลเซียส 30 วินาที อุณหภูมิขั้นตอนการสังเคราะห์ดีเอ็นเอ เท่ากับ 72 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 นาที 100bp DNA ladder (lane 7,19) 1Kb DNA ladder (lane 1, 13) ST1 (lane 2-6) ST7 (lane 8-12) T (lane 14-18)

จากการหาข้อมูลลำดับเบสของยีน *VIR* ที่เกิดมิวเตชันพบว่าประชากรพ้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันกลุ่มแทนซาเนียมีการกลายพันธุ์โดยมีการเปลี่ยนลำดับเบส G เป็น T (Singh et al, 2013, Singh et al, 2014) นั่นคือจากข้อมูลนี้ในการทำ PCR เพื่อให้ได้แลบดีเอ็นเอที่สัมพันธ์กับยีน *VIR* อาจต้องใช้เอนไซม์ตัดจำเพาะร่วมด้วย เพื่อให้ได้แลบดีเอ็นเอที่แตกต่างกันระหว่างกลุ่มที่มีผลปาล์มแบบ *virescens* และ *nigrescens*

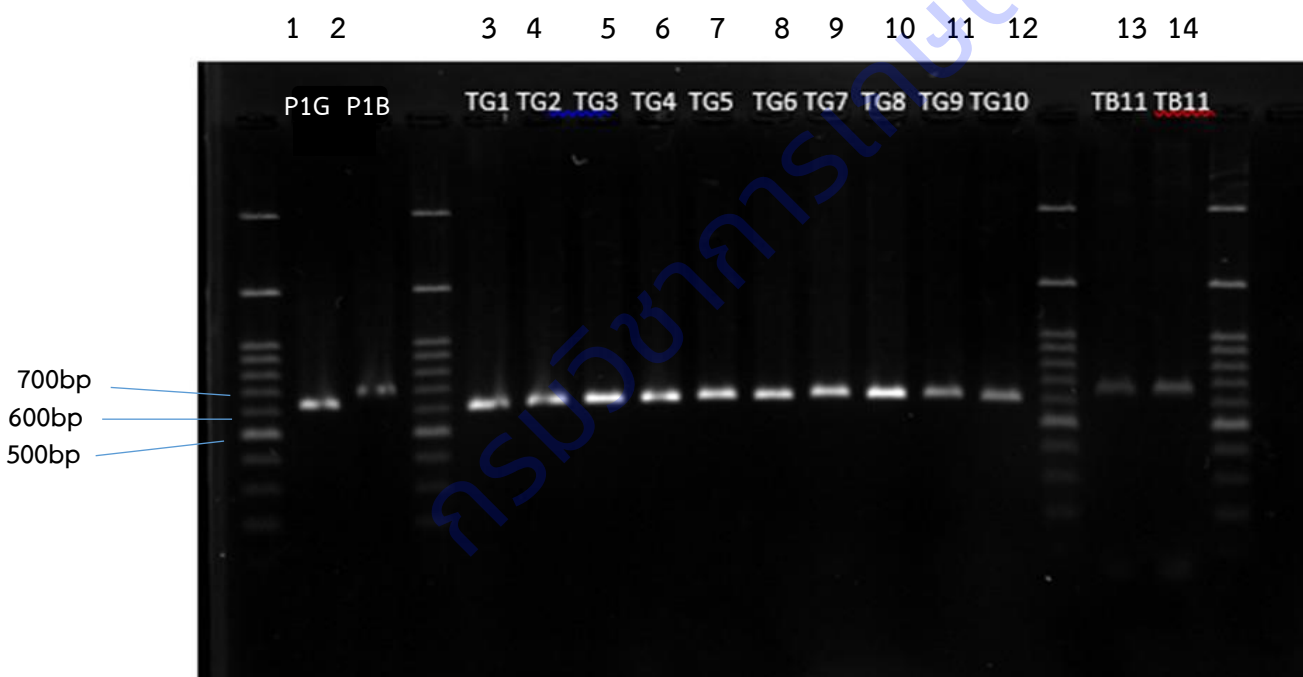
ทำพีซีอาร์เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอเป้าหมายในหลอดทดลองโดยใช้ไพรเมอร์ F1 5'TTAATTGCAGGTAGGCTTCCA3' และ R1 5' AAAGCGTGCTTCCTTCATGT3' พบว่าสามารถแยกความแตกต่างระหว่างกลุ่มประชากรปาล์มน้ำมัน จากรูปที่ 5 lane ที่ 1 และ 2 เป็นกลุ่มประชากรพ้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว ขนาดดีเอ็นเอ 700 bp lane ที่ 4 เป็นกลุ่มประชากรพ้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 7 ขนาดดีเอ็นเอ 700 bp ลูกเขียว และ lane ที่ 3 กลุ่มประชากรพ้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ lane ที่ 5 เป็นกลุ่มประชากรพ้อพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 7 ลูกดำ ขนาดดีเอ็นเอ 700-800 bp (ภาพที่ 5)



ภาพที่ 5 แลบดีเอ็นเอที่ได้จากการทำพีซีอาร์โดยใช้จีโอโนมิกดีเอ็นเอที่สกัดได้จากตัวอย่างใบปาล์ม
น้ำมันเป็นดีเอ็นเอแม่พิมพ์ ด้วยไพรเมอร์ F1 5' TTAATTGCAGGTAGGCTTCCA3' และ
R1 5' AAAGCGTGCTTCCTTCATGT3' 100 bp DNA ladder (L)

ภาพที่ 6 lane ที่ 1 และ 2 เป็นกลุ่มประชากรฟอพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว และดำ ตามลำดับ lane ที่ 3-12 กลุ่มประชากรปาล์มน้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว lane ที่ 13-14 เป็นกลุ่มกลุ่มประชากรปาล์มน้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ

จากรูปพบว่ากลุ่มประชากรฟอพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว (P1G) มีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 650 bp ฟอพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ (P1B) มีมีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 700 bp และเมื่อดูแถบดีเอ็นเอในประชากรปาล์มน้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว (TG1-10) พบว่ามีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 650 bp เท่ากับกลุ่มประชากรฟอพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกเขียว (P1G) และปาล์มน้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ (TB11) พบว่ามีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 700 bp ใกล้เคียงกับกลุ่มประชากรฟอพันธุ์ปาล์มน้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ (P1B) นั่นเอง อย่างไรก็ตามควรใช้จำนวนประชากรหลายตัวอย่างเพื่อดูแนวโน้มต่อไป



ภาพที่ 6 แถบดีเอ็นเอที่ได้จากการทำพีซีอาร์โดยการใช้จีโอโนมิกดีเอ็นเอที่สกัดได้จากตัวอย่างใบปาล์ม น้ำมันเป็นดีเอ็นเอแม่พิมพ์ ด้วยไพรเมอร์ F1 5' TTAATTGCAGGTAGGCTTCCA3' และ R1 5' AAAGCGTGCTTCCTTCATGT3' 100 bp DNA ladder (L)

9. สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ :

กลุ่มประชากรพอลิเมอร์น้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 และ 7 ลูกเขียว มีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 650 - 700 bp พอลิเมอร์น้ำมันสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ มีมีแถบดีเอ็นเอขนาดประมาณ 700-800 bp ใกล้เคียงกับกลุ่มพอลิเมอร์น้ำมันลูกผสมสุราษฎร์ธานี 1 ลูกดำ ดังนั้น การตรวจสอบตัวอย่างประชากรลูกที่มีทะเลาะลายพอลิเมอร์สีเขียวและผลพอลิเมอร์ดำแล้วเปรียบเทียบกับตำแหน่งมีความจำเพาะเจาะจงในข้างต้น ดังนั้นในปีงบประมาณ 2564 ซึ่งยังดำเนินการวิจัยอยู่นั้น ควรตรวจสอบตัวอย่างประชากรลูกผสมที่มีทะเลาะลายพอลิเมอร์สีเขียวและผลพอลิเมอร์ดำแล้วนั่นเอง

10. การนำผลงานวิจัยไปใช้ประโยชน์ :

ได้ข้อมูลที่เป็นประโยชน์สำหรับงานปรับปรุงพอลิเมอร์น้ำมันเพื่อได้ลักษณะที่ต้องการ และประหยัดเวลาในการปรับปรุงพอลิเมอร์น้ำมันในกลุ่ม *Virescens* ทราบว่าเชื้อพอลิเมอร์น้ำมันต้นไหนมีแนวโน้มที่สัมพันธ์กับลักษณะผลแบบ *Virescens* แท้ เพื่อผลิตต้นกล้าพอลิเมอร์น้ำมันได้ตรงลักษณะที่ต้องการ

11. คำขอขอบคุณ (ถ้ามี) :

12. เอกสารอ้างอิง :

หทัยรัตน์ อุไรรงค์ อรรถรัตน์ วงศ์ศรี บุญเรือน เรืองวิเศษ พยุงศักดิ์ รวยอารี และ สุภาวดี จ้อเหรียญ. 2547. ลาย

พิมพ์ดีเอ็นเอของพอลิเมอร์น้ำมันสุราษฎร์ธานี 1, 2 และ 3 โดยใช้เทคนิค AFLP

Agrawal, G.K., R.N. Pandey and V.P. Agrawal. 1992. Isolation of DNA from *Chberospondias asillar* leaves. *BioLect. Biodiv. Lett.* 2 : 19-24.

Hazir, M., H., M. and Shariff, A., R., M. 2011. Oil Palm Physical and Optical Characteristics from Two Different Planting Materials. *Research Journal of Applied Sciences, Engineering and Technology* 3(9): 953-962.

Mikkonen, T. , Koort, J.M.K., Björkroth , K.J. and Sukura, A. 2005. Testing of amplified fragment length polymorphism (AFLP) technique as a tool for molecular epidemiology of *Trichinella* native. *Veterinary Parasitology* 132 : 19-22.

Malaysian Palm Oil Board (MPOB). 2014. Newly identified gene provides reliable visual cue for oil palm fruit ripeness. *Phys Org.* 30 June : 1-3.

Rajinder Singh, Eng-Ti Leslie Low, Leslie Cheng-Li Ooi, Meilina Ong-Abdullah, Rajanaidu Nookiah, Ngoot-Chin Ting, Marhalil Marjuni, Pek-Lan Chan, Maizura Ithnin, Mohd Arif Abdul Manaf, Jayanthi Nagappan, Kuang-Lim Chan, Rozana Rosli, Mohd Amin Halim, Norazah Azizi, Muhammad A. Budiman, Nathan Lakey, Blaire Bacher, Andrew Van Brunt, Chunyan Wang, Michael Hogan, Dong He, Jill D. MacDonald, Steven W. Smith, Jared M. Ordway

and Robert A. The oil palm *VIRESCENS* gene controls fruit colour and encodes a R2R3-MYB. Nature Communications. 1-8.

Seng T. Y., Q. Z. Faridah., C. L. HO., I. Maizura and Vengeta R. 2007. Flanking AFLP Markers for the Virescens Trait in Oil Palm. Journal of Oil Palm Research. Volume 19, December 2007, Pages: 381–392 pp.

Vos, P., R. Hogers, M. Bleeker, M. Reijans, T. van de Lee, M. Hornes, A. Frijters, J. Pot, J. Peleman, M. Kuiper and M. Zabeau. 1995. AFLP : A new technique for DNA fingerprinting. Nucleic Acids Res. 23 : 4407-4414.

Ying, S. T., Zaman, F. Q., Ling, H. C., Ithnin, M. and Rao, V. 2007. Flanking AFLP markers for the Virescens trait in oil palm. Journal of Oil Palm Research. 19: 381:392.

13. ภาคผนวก

1. ข้อมูลลำดับเบสของยีนควบคุมลักษณะสีผลแบบ virescens การตรวจสอบข้อมูลลำดับเบสของ ยีน R2R3-MYB จากฐานข้อมูล NCBI

KJ789862.1 : *Elaeis guineensis virescens* R2R3-MYB gene, complete cds

```
1 atgggtaatt tgcgtgccga agtccaacgt ccagctggtg ttcgcaaaagg agcatggagt
61 gaagagggagg acagggcttct gagaaagtgc gttgagaaat atggcgaagg gaactggcgcg
121 catgttcccc aaagggcagg taagcgattc ctgcttacc gacatttgtg gcaaagcaaa
181 tcgcaaaacc ttttctatcc tgaactgaac acacaaatga tcaaaattgc tcttcaattc
241 aacaagtatc caagcgcaag cgtatgaagg agctgttgtc ttttcatccc agcacagcct
301 aactcctgat tacctgtct cacatcttta cagaataaag ctgaagtctg ttactcatgg
361 gtattagtaa caagagcaac tctatgaaac cctgaatact ttccctcttc tgtactctga
421 actgggtgtg aagttggtaa cttctcacc tttttatatt cttattatc ctactaaact
481 tctgtactct ttcttatatt taatgcaatg actcttgagt taggtctcc ctaactcatt
541 tgcataaaaa aaaaaaaaaagt ggagtctttt gtcattcttg agctcattgt gcttttggg
601 atttgaaggc ctcaagaagg gccgaaagag ctgccgacta cggtggttga actatctcag
661 ccctaggatc aacagggaga aattttcggg ggaagaaaca gatcttatca tcaggttca
721 taagctcttg ggcaacaggt aacaacaaac tatgaagatc gttcattata tatccattg
781 tttatagaga ctttatatt tgtttgtct tgagagatgc caatagtttt gcttctctta
841 attcatatc cttacctgta aagtgaaaa aaaaaaaaaa ttctgtgaga tcattcatta
901 tgtatgtgtt tgttttata cagctggtag ctctggtggt tggcaccctc ctctaagga
961 actgttttat gggcatagaa agctcaaatc ctagtattgg taaattacca tcatattact
1021 ttaaccgaaa ataactta aaaaattatt gcataatttt catatgacaa gttaagaaac
1081 aatattaaag ttaaacgca attacaatac aaaatgcttc atgccgctga tcaacaaaag
1141 gttcattatg tttatgtgc aaaagaggt taatttgatt gaaggtgtac gctagctaac
```

1201 gtagtaacat gttggactga gaaaatttag taacatgttg gactgagaaa atttttgcac
 1261 cactaattac caaattctag ctttcttctt atgttgggac aattaatcac taaaaaaagg
 1321 ataagatggt gcaaatccca tgaggacact tgatgaagta caaaatagag catatctcat
 1381 catgtactga gcacaactat cttcagaatt taagctcgtg ctatgtgtct tgtttgcttc
 1441 atagactgtc acactcgaac cctctagata gttgacgca tgacacggcc acacactcca
 1501 taagaaattc ctagagaatg tgacatagtc aggaatcttc ttgtactttg aatgtcccag
 1561 tataggttcc aaacaagtag actgataaat attgcatcta gatttagatt taagcgcaag
 1621 atctttcttt tgctgaatga ttttactgta ttcttttgc agtagcatgt acatcaactc
 1681 ttaaaaatgg aatctatgca cttaaaccta tacccaagac gttgtgcttt aggcctaaag
 1741 aaaatacacg ataatatcaa cacattttca gcttttctg acaatcgtat attgtattg
 1801 ttgggtttca ttcttgatg cattccactt cctccgaatg caattggcgt acgcaaccgc
 1861 gggcctctag ctctatttgc tattttcatg catcatgctt ctctgaatc tcttgcctc
 1921 caagggacc tctctattaa atcatcacag ttgaacacaa acaattcaac taatgagatc
 1981 tgaattcgat aatcaggtg gtcattaatt gcaggtaggc ttccagggcag gacagcaaat
 2041 gacatcaaga actactggaa cactcacctg ggcaagaaag tagaagttga aaacaagaag
 2101 gcggagccca gtgctgatgc caaagtaatt aagccacggc catggaaagt accgttgcaa
 2161 tggttttggt cagaagatca gcaatcatgt ggaagccagc agccgcaaga agagtttggc
 2221 ataccagagc taccgacaat ctgagagaac gatgaagcgt ggctgaaatg tataatgaat
 2281 ggagatagag agaacagtgc agtgccagac gttggaaacg ggagcacaat gaacctgcag
 2341 aatgaatttg gaatcggagg cttggaggaa aatagagatg gggcagtggt tctggaagga
 2401 gttctaggat gggatgactt gctttgggcc actatatag

//

ตารางผนวก 1 ลำดับเบสของไพรเมอร์ที่ใช้สำหรับเพิ่มปริมาณยีน *Elaeis guineensis virescens* R2R3-MYB
 gene

| Primer | Sequence (5' -> 3') | Length | Start | Stop | Tm (°C) |
|----------------|-------------------------|--------|-------|------|---------|
| Forward primer | GTATTAGTAACAAGAGCAACTC | 22 | 361 | 382 | 60 |
| Reverse primer | TGGATATATAATGAACGATCTTC | 23 | 754 | 776 | 60 |

กรมวิชาการเกษตร