

การวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมและการจำแนก กล้วยไม้สกุลหวายหมู่แคลิสตาด้วยเครื่องหมายแฮตอาร์เอพีดี

Analysis of Genetic Relationship and Identification of *Dendrobium* Section Callista Using HAT-RAPD Markers

จิตาพร มณีเนตร และธีระชัย ธานานันต์

สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพ คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยธรรมศาสตร์
ศูนย์รังสิต ตำบลคลองหนึ่ง อำเภอคลองหลวง จังหวัดปทุมธานี 12120

นฤมล ธานานันต์*

คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏวไลยอลงกรณ์ ในพระบรมราชูปถัมภ์
ตำบลคลองหนึ่ง อำเภอคลองหลวง จังหวัดปทุมธานี 13180

Thitaporn Maneenet and Theerachai Thanananta

Department of Biotechnology, Faculty of Science and Technology, Thammasat University,
Rangsit Centre, Khlong Nueng, Khlong Luang, Pathum Thani 12120

Narumol Thanananta*

Faculty of Science and Technology, Valaya Alongkorn Rajabhat University under Royal Patronage,
Khlong Nueng, Khlong Luang, Pathum Thani 13180

บทคัดย่อ

กล้วยไม้สกุลหวายเป็นกล้วยไม้สกุลใหญ่ที่สุด พบแพร่กระจายพันธุ์ในบริเวณกว้าง ทั้งในทวีปเอเชียและหมู่เกาะในมหาสมุทรแปซิฟิก จำแนกเป็น 20 หมู่ ประเทศไทยพบกล้วยไม้สกุลหวายในธรรมชาติมากกว่า 130 ชนิด ซึ่งมีบางหมู่ที่น่าสนใจ เช่น หมู่แคลิสตา ดังนั้นงานวิจัยนี้จึงวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกล้วยไม้สกุลหวาย หมู่แคลิสตา 14 ชนิด ด้วยเครื่องหมายแฮตอาร์เอพีดี โดยใช้ไพรเมอร์แบบสุ่ม 72 ชนิด และพบว่าไพรเมอร์ 26 ชนิด สามารถเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอได้ หลังจากนั้นจึงคัดเลือกไพรเมอร์ 14 ชนิด ที่ให้แถบดีเอ็นเอที่ชัดเจนและนำมาสร้างลายพิมพ์ดีเอ็นเอ ซึ่งพบว่าสามารถแยกความแตกต่างระหว่างชนิดได้ด้วยแถบดีเอ็นเอที่จำเพาะ เมื่อสร้างแผนภูมิความสัมพันธ์พบว่าสามารถจัดกลุ่มกล้วยไม้สกุลหวาย หมู่แคลิสตาเป็น 7 กลุ่ม โดยมีค่าสัมประสิทธิ์ความเหมือนอยู่ระหว่าง 0.12 ถึง 0.61

คำสำคัญ : กล้วยไม้สกุลหวาย; หมู่แคลิสตา; ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรม; การจำแนก; แฮตอาร์เอพีดี

Abstract

Dendrobium is the largest orchid genus which distributed over a large area in Asia and some islands in the Pacific Ocean. They have been classified into 20 sections. In Thailand, there are more

than 130 *Dendrobium* species in the nature. Among these, Callista is one of the interesting sections. Therefore, this research used HAT-RAPD markers to analyze genetic relationship among 14 species of the genus *Dendrobium*, in the section Callista. The total of 72 random primers was used to screen, and 26 primers could be used for DNA amplification. Then 14 primers were selected to create the DNA fingerprinting. It was found that each of *Dendrobium* species can be distinguished by the specific DNA bands. A dendrogram based on polymorphic bands was applied to analyze the relationship among these orchids, and to classify them into 7 clusters with the similarity coefficients ranging from 0.12 to 0.61.

Keywords: *Dendrobium*; Callista; genetic relationship; identification; HAT-RAPD

1. คำนำ

กล้วยไม้มีความหลากหลายทั้งสี สัน ลวดลาย ขนาด รูปทรง และกลิ่น ทำให้เป็นไม้ตัดดอกยอดนิยมไปทั่วโลก ข้อมูลจากกระทรวงพาณิชย์พบว่ากล้วยไม้เป็นพืชเศรษฐกิจที่สำคัญชนิดหนึ่งของประเทศไทยสามารถทำรายได้เข้าประเทศ โดยมีการขยายตลาดและเพิ่มปริมาณการส่งออกมากขึ้นทุกปี และยังพบว่า 80 เปอร์เซ็นต์ ของกล้วยไม้ที่ส่งออกจากประเทศไทยเป็นกล้วยไม้สกุลหวายและพันธุ์ลูกผสมของสกุลหวาย ทั้งนี้เนื่องจากกล้วยไม้สกุลหวายเป็นกล้วยไม้สกุลใหญ่ที่สุด เป็นที่รู้จักและนิยมปลูกกันเป็นจำนวนมาก ในประเทศไทยพบกล้วยไม้สกุลหวายเป็นกลุ่มใหญ่ที่สุด คือ พบในธรรมชาติมากกว่า 130 ชนิด ซึ่งมีรูปร่างลักษณะแตกต่างกันไป นักพฤกษศาสตร์ได้จำแนกกล้วยไม้สกุลหวายเป็น 20 หมู่ ได้แก่ หมู่ฟาแลนแนเช (Phalaenanth) หมู่เซอร์ราโทเบียม (Ceratobium) หมู่แคลิสตา (Callista) หมู่ไนโกรเฮอร์ซูเร (Nigrohirsutae) เป็นต้น (Baker and Baker, 1996) มีรูปร่างลักษณะทั้งดอก ใบ และลำลูกกล้วยแตกต่างกันไป บางชนิดมีสีและใบคล้ายกัน แต่มีดอกต่างกัน ดังนั้นจึงมักจะสับสนได้ง่าย (มาลินี, 2538)

ด้วยเหตุผลดังที่กล่าวมา ผู้วิจัยจึงต้องการวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมและจำแนกกล้วยไม้สกุลหวาย หมู่แคลิสตาด้วยแฮตอาร์เอฟดี

(HAT-RAPD, high annealing temperature-random amplified polymorphic DNA) ซึ่งเป็นเครื่องหมายดีเอ็นเอ (DNA marker) ที่พัฒนาขึ้นเพื่อใช้ตรวจสอบความแตกต่างของสิ่งมีชีวิต โดยเป็นเทคนิคที่ดัดแปลงมาจากเทคนิคอาร์เอฟดีที่คิดค้นโดย Williams และคณะ เมื่อปี ค.ศ. 1990 (Weising *et al.*, 2005) เป็นเครื่องหมายที่วิเคราะห์ความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอที่สร้างได้ง่ายที่สุด เนื่องจากไม่ต้องทราบข้อมูลลำดับนิวคลีโอไทด์ (nucleotide) เพื่อใช้ออกแบบไพรเมอร์ ดังนั้นจึงสามารถใช้ได้กับสิ่งมีชีวิตทุกชนิด อาศัยหลักการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอด้วยปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เลส (polymerase chain reaction, PCR) แบบ สุ่ม (Welsh and McClean, 1990; William *et al.*, 1990) เมื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอด้วยปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เลส โดยการจับของไพรเมอร์แบบสุ่ม (random primer) จะเพิ่มปริมาณได้ก็ต่อเมื่อตำแหน่งที่ไพรเมอร์จับกับดีเอ็นเอสั้นอยู่ห่างกันไม่มาก และจับในทิศทางตรงข้ามกันแบบหันปลาย 3' เข้าหากัน ซึ่งจะทำให้เกิดการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอระหว่างไพรเมอร์ทั้งสอง จากนั้นจะแยกขนาดดีเอ็นเอด้วยวิธีอิเล็กโทรโฟรีซิส (electrophoresis) และตรวจสอบด้วยการย้อมด้วยเอธิเดียมโบรไมด์ (ethidium bromide) ซึ่งในทางปฏิบัติต้องทดลองใช้ไพรเมอร์หลาย ๆ ชนิด เพื่อหาไพรเมอร์ที่สามารถเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอได้ และตรวจสอบความ

แตกต่างของลายพิมพ์ดีเอ็นเอ (DNA fingerprint) มีหลักการว่าดีเอ็นเอของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดจะมีความแตกต่างในการเรียงลำดับของนิวคลีโอไทด์ ดังนั้นสิ่งมีชีวิตที่มีลำดับนิวคลีโอไทด์ต่างกันย่อมมีลายพิมพ์ดีเอ็นเอต่างกัน และสิ่งมีชีวิตที่มีความใกล้เคียงกันมากจะมีลายพิมพ์ดีเอ็นเอคล้ายคลึงกัน (สุรินทร์, 2552) โดยผลงานวิจัยนี้สามารถจำแนกกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตาได้ และสามารถบอกถึงความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมระหว่างกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตาแต่ละชนิด และสามารถนำข้อมูลที่นำไปประยุกต์ใช้ในการวางแผนอนุรักษ์และปรับปรุงพันธุ์ต่อไป

2. อุปกรณ์และวิธีการ

2.1 กล้วยไม้สกุลหวาย

กล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตา 14 ชนิดที่ใช้ในงานวิจัย ได้แก่ (1) เอื้องมัจฉา (*D. palpebrae* Lindl.) (2) เอื้องมัจฉาหนู (*D. farmer* Paxton) (3) เอื้องมัจฉาเหลือง (*D. griffithianum* Lindl.) (4) เอื้องม่อนไข (*D. thyrsoflorum* Rchb. f.) (5) เอื้องม่อนไขเหลี่ยม (*D. densiflorum* Lindl.) (6) เอื้องคำ (*D. chrysotoxum* Lindl.) (7) เอื้องคำตาต๋า (*D. chrysotoxum* var. *suavissimum*) (8) เอื้องผึ้ง (*D. lindleyi* Steud.) (9) เอื้องคำฝอยอินเดียด (*D. brymerianum* Rchb. f.) (10) เอื้องจำปานาน (*D. sulcatum* Lindl.) (11) เอื้องผาเวียง (*D. albosanguineum* Lindl.) (12) เอื้องคำปากไก่ (*D. trigonopus* Rchb. f.) (13) เอื้องคำป๊อก (*D. harveyanum* Rchb. f.) และ (14) เอื้องคำผักปราบ (*D. ochreatum* Lindl.)

2.2 การสกัดดีเอ็นเอ

สกัดดีเอ็นเอจากใบกล้วยไม้ด้วยวิธีที่ประยุกต์จาก Doyle และ Doyle (1987) ตามวิธีของนฤมล และคณะ (2555) หลังจากนั้นตรวจสอบปริมาณดีเอ็นเอที่ได้ด้วยวิธีวัดค่าการดูดกลืนแสงที่

ความยาวคลื่น 260 และ 280 นาโนเมตร (nm) (Sambrook *et al.*, 1989) และตรวจสอบคุณภาพของดีเอ็นเอด้วยวิธีอิเล็กโทรโฟรีซิสในเจลอะกาโรส (agarose gel) 0.8 เปอร์เซ็นต์

2.3 การตรวจสอบลายพิมพ์ดีเอ็นเอ

เทคนิคแอสตอร์เอพีดี มี 2 ขั้นตอน คือ

2.3.1 การตรวจหาไพเมอร์แบบสุ่มที่ตอบสนองต่อปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส โดยรวมดีเอ็นเอกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตาทั้ง 14 ชนิดในปริมาณเท่า ๆ กันเข้าด้วยกัน แล้วทำปฏิกิริยาโดยใช้ไพเมอร์แบบสุ่ม ขนาด 12 นิวคลีโอไทด์ จำนวน 72 ชนิด คือ ไพเมอร์ชุด A2, B2, C2, D2, E2 และ F2 จากบริษัท Wako Company (Japan)

2.3.2 การตรวจสอบลายพิมพ์ดีเอ็นเอโดยเลือกไพเมอร์ที่ให้แถบดีเอ็นเออย่างชัดเจนมาสร้างลายพิมพ์ดีเอ็นเอของกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตาแต่ละชนิด

การทำปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสเพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ ประกอบด้วยดีเอ็นเอ 100 นาโนกรัม (ng) บัฟเฟอร์ 1 เท่า (50 mM KCl, 20 mM Tris-HCl pH 8.4 และ 2.5 mM MgCl₂) ซึ่งมีนิวคลีโอไทด์ 4 ชนิด (dATP, dCTP, dGTP และ dTTP) ชนิดละ 200 ไมโครโมลาร์ (μM) ไพเมอร์แบบสุ่ม 250 นาโนโมลาร์ (nM) และเอนไซม์ *Taq* DNA polymerase (Invitrogen™ life technology, Brazil) 1 ยูนิต โดยปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสมี 3 ขั้นตอน คือ (1) บ่มที่อุณหภูมิ 94 องศาเซลเซียส นาน 3 นาที จำนวน 1 รอบ (2) บ่มที่อุณหภูมิ 94 องศาเซลเซียส นาน 30 วินาที, อุณหภูมิ 46 องศาเซลเซียส นาน 30 วินาที และอุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส นาน 1 นาที จำนวน 40 รอบ และ (3) บ่มที่อุณหภูมิ 72 องศาเซลเซียส นาน 5 นาที จำนวน 1 รอบ (นฤมล และคณะ, 2555) แล้วตรวจสอบลายพิมพ์ดีเอ็นเอในเจลอะกาโรส 1.5 เปอร์เซ็นต์ ด้วยวิธีอิเล็กโทรโฟรีซิส

2.4 การวิเคราะห์ผล

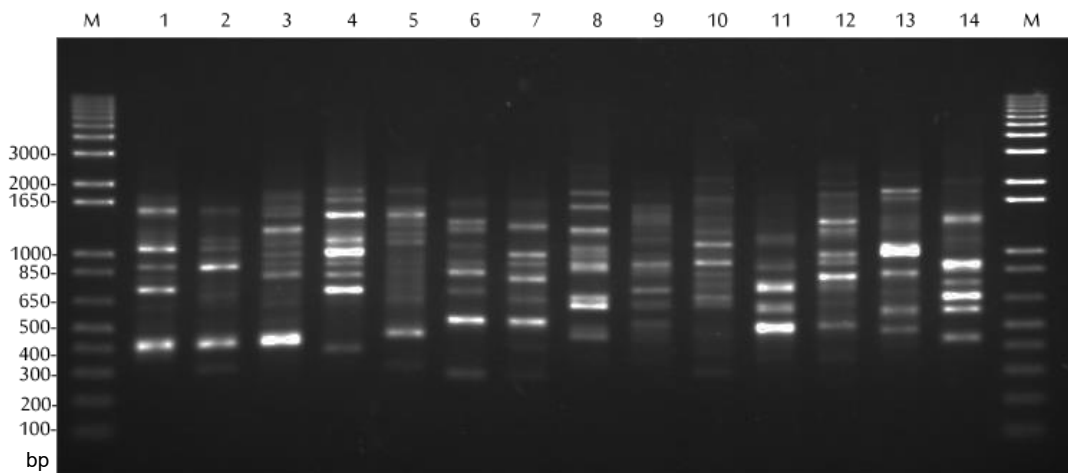
เปรียบเทียบแถบดีเอ็นเอที่เกิดขึ้นจากการทำแฮตอาร์เอฟดีในกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตาทั้ง 14 ชนิด บันทึกแบบแผนของดีเอ็นเอที่เกิดขึ้นจากไพรเมอร์แต่ละชนิด และผลรวมที่ได้จากไพรเมอร์ทั้งหมด เพื่อนำไปหาความสัมพันธ์ทางพันธุกรรม โดยการเปรียบเทียบความเหมือนความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอที่เกิดขึ้น พันธุ์ที่พบแถบดีเอ็นเอที่ตำแหน่งหนึ่งจะให้สัญลักษณ์เป็น 1 ส่วนพันธุ์ที่ไม่พบแถบดีเอ็นเอที่ตำแหน่งเดียวกันนั้นจะให้สัญลักษณ์เป็น 0 แล้วเปรียบเทียบแถบดีเอ็นเอที่เกิดขึ้นทั้งหมดจากทุกไพรเมอร์และทุกชนิดของกล้วยไม้สกุลหวาย โดยใช้โปรแกรม NTSYS-pc รุ่น 2.01e (Rohlf, 2002)

3. ผลการวิจัยและวิจารณ์

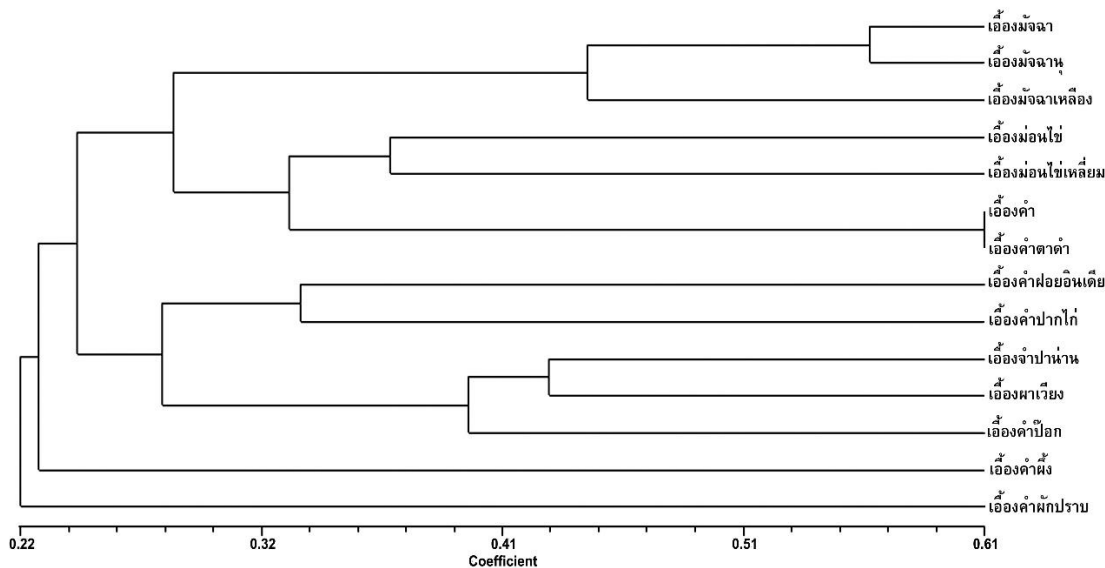
การตรวจสอบเบื้องต้นโดยการใช้ไพรเมอร์แบบสุ่ม 72 ชนิด เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตา พบไพรเมอร์ 26 ชนิด ที่เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอได้ หรือคิดเป็น 36.11 เปอร์เซ็นต์

เมื่อคัดเลือกไพรเมอร์ที่ให้แถบดีเอ็นเออย่างชัดเจนและให้แถบดีเอ็นเอหลายแถบ จำนวน 14 ชนิด มาสร้างลายพิมพ์ดีเอ็นเอของกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตา 14 ชนิด พบไพรเมอร์บางชนิดที่สามารถแยกความแตกต่างของกล้วยไม้แต่ละชนิดออกจากกันได้โดยใช้เพียงไพรเมอร์เดียว 6 ชนิด ได้แก่ ไพรเมอร์ A22, A24, A30, B22, D31 และ E24 ลายพิมพ์ดีเอ็นเอของกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตา 14 ชนิด พบแถบดีเอ็นเอรวม 252 แถบ มีขนาดตั้งแต่ 200 ถึง 2,900 คู่เบส (base pairs, bp) โดยรูปที่ 1 เป็นตัวอย่างลายพิมพ์ดีเอ็นเอที่ได้จากไพรเมอร์ A22 ซึ่งให้แถบดีเอ็นเอที่มีความหลากหลายมากที่สุด (จำนวน 29 แถบ) และมีความหลากหลาย (polymorphism) 100 เปอร์เซ็นต์

ลายพิมพ์ดีเอ็นเอของกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตา 14 ชนิด พบแถบดีเอ็นเอรวม 252 แถบ มีขนาดตั้งแต่ 200 ถึง 2,900 คู่เบส (base pairs, bp) โดยรูปที่ 1 เป็นตัวอย่างลายพิมพ์ดีเอ็นเอที่ได้จากไพรเมอร์ A22 ซึ่งให้แถบดีเอ็นเอที่มีความหลากหลายมากที่สุด (จำนวน 29 แถบ) และมีความหลากหลาย



รูปที่ 1 ลายพิมพ์ดีเอ็นเอที่ได้จากการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอกล้วยไม้สกุลหวาย หมูแคลิสตาโดยใช้ไพรเมอร์ A22 [M คือ ดีเอ็นเอมาตรฐาน 1 kb plus DNA Ladder (Invitrogen™ life Technology, USA), 1-14 คือ กล้วยไม้สกุลหวายหมูแคลิสตา 14 ชนิด พบแถบดีเอ็นเอที่มีความหลากหลาย 29 แถบ



รูปที่ 2 แผนภูมิความสัมพันธ์ของกล้วยไม้สกุลหวาย หมู่แคลิสตา 14 ชนิด ที่ได้จากแฮตอาร์เอฟพีดี

(polymorphism) 100 เปอร์เซ็นต์

เมื่อวิเคราะห์แถบดีเอ็นเอด้วยโปรแกรม NTSYS พบว่ามีค่าสัมประสิทธิ์ความเหมือนตั้งแต่ 0.12 ถึง 0.61 (รูปที่ 2) และเมื่อพิจารณาที่ค่าสัมประสิทธิ์ความเหมือน 0.33 สามารถแบ่งกล้วยไม้สกุลหวาย หมู่แคลิสตาเป็น 7 กลุ่ม คือ กลุ่ม 1 ได้แก่ เอื้องมัจฉา เอื้องมัจฉานุ และเอื้องมัจฉาเหลือง กลุ่มที่ 2 ได้แก่ เอื้องม่อนไข และเอื้องม่อนไขเหลือง กลุ่มที่ 3 ได้แก่ เอื้องคำ และเอื้องคำตาคำ กลุ่มที่ 4 ได้แก่ เอื้องคำฝอยอินเดีย และเอื้องคำปากไก่ กลุ่ม 5 ได้แก่ เอื้องจำปานาน เอื้องผาเวียง และเอื้องคำปือก กลุ่ม 6 ได้แก่ เอื้องคำผึ้ง และกลุ่ม 7 ได้แก่ เอื้องคำผักปราบ

แผนภูมิความสัมพันธ์ของกล้วยไม้สกุลหวาย หมู่แคลิสตา 14 ชนิด ที่ได้จากแฮตอาร์เอฟพีดี พบว่าเอื้องคำและเอื้องคำตาคำมีความสัมพันธ์ใกล้ชิดกันมากที่สุด คือ มีค่าสัมประสิทธิ์ความเหมือน 0.61 ในขณะที่เอื้องคำปือกและเอื้องมัจฉานุมีความแตกต่างกันมากที่สุด คือ มีค่าสัมประสิทธิ์ความเหมือน 0.12 (รูปที่ 3)

ผลการวิจัยดังกล่าวมานั้นแสดงให้เห็นว่าแฮตอาร์เอฟพีดีสามารถวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมได้เช่นเดียวกับงานวิจัยของ จูติพร และคณะ (2557) ใช้แฮตอาร์เอฟพีดีและไอเอสเอสอาร์ในการจำแนกกล้วยไม้สกุลหวาย กลุ่มเอื้องสาย 13 พันธุ์ พบว่าเทคนิคทั้งสองสามารถจำแนกกล้วยไม้สกุลหวาย กลุ่มเอื้องสาย 13 พันธุ์ เป็น 7 กลุ่ม ซึ่งให้ผลสอดคล้องกับลักษณะสัณฐาน (morphology) งานวิจัยของ เกียรติชัย และคณะ (2557) จำแนกและวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกล้วยไม้สกุลสิงโตกลอกตา หมู่สิงโตสยามที่พบในประเทศไทย 12 พันธุ์ ด้วยแฮตอาร์เอฟพีดีและไอเอสเอสอาร์พบว่าแฮตอาร์เอฟพีดีและไอเอสเอสอาร์ร่วมกันให้ผลดีที่สุด วริศรา และคณะ (2557) ใช้แฮตอาร์เอฟพีดีและไอเอสเอสอาร์จำแนกพันธุ์กล้วยไม้สกุลกุหลาบ 13 พันธุ์ โดยใช้ไพรเมอร์แฮตอาร์เอฟพีดี 20 ชนิด และไพรเมอร์ไอเอสเอสอาร์ 10 ชนิด พบว่าปรากฏแถบดีเอ็นเอที่มีความหลากหลาย 157 แถบ ซึ่งสามารถจำแนกกล้วยไม้สกุลกุหลาบเป็น 5 กลุ่ม

นอกจากนี้ยังมีการใช้แฮตอาร์เอฟพีดีวิเคราะห์

- ประเมินความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของแพะ
เซียงไฮ้ (*Portulaca grandiflora*) ด้วยเทคนิค
แฮตอาร์เอฟดี, Thai J. Genet. S1: 226-229.
- จาดุรงค์ สัมฤทธิ์, ชีระชัย ธนานันต์ และนฤมล
ธนานันต์, 2557, การจำแนกพันธุ์และการ
วิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของข้าว
มีสีด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดีและไอเอส
เอสอาร์, Thai J. Sci. Technol. 3: 113-122.
- จาดุรงค์ สัมฤทธิ์, ชีระชัย ธนานันต์ และนฤมล
ธนานันต์, 2556, การประยุกต์เทคนิคแฮตอาร์
เอฟดีเพื่อตรวจสอบการกลายในถั่วเขียว,
Thai J. Genet. S1: 248-252.
- จาดุรงค์ สัมฤทธิ์, เปรมณัช ขุนปักษี, ชีระชัย
ธนานันต์ และนฤมล ธนานันต์, 2557, การ
วิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมและการ
จำแนกฝักกาดด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดี,
Thai J. Sci. Technol. 3: 23-28.
- จินต์ ทองสม, นฤมล ธนานันต์ และชีระชัย ธนานันต์,
2558, ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของ
กล้วยไม้สกุลแวนด้าหมู่เข็มด้วยแฮตอาร์เอฟดี
และไอเอสเอสอาร์, ว.วิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี 23: 476-484.
- จิตติพร ไท้มโสภา, ชีระชัย ธนานันต์ และนฤมล
ธนานันต์, 2557, การจำแนกและการวิเคราะห์
ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกล้วยไม้สกุล
หวาย กลุ่มเอื้องสายด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดี
และไอเอสเอสอาร์, Thai J. Sci. Technol. 3:
82-91.
- จิตติพร ไท้มโสภา, ชีระชัย ธนานันต์, บุญหงษ์ จงคิด
และนฤมล ธนานันต์, 2557, ความสัมพันธ์ทาง
พันธุกรรมของข้าวพันธุ์ขาวดอกมะลิ 105 และ
ข้าวสายพันธุ์กล้วยพันธุ์ขาวดอกมะลิ 105
ด้วยเครื่องหมายแฮตอาร์เอฟดี, Thai J. Sci.
Technol. 3: 36-44.
- จิตติพร ไท้มโสภา, เปรมณัช ขุนปักษี, ชีระชัย
ธนานันต์ และนฤมล ธนานันต์, 2556,
การศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมของ
กล้วยไม้สกุลหวายด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดี,
Thai J. Genet. S1: 201-205.
- นฤมล ธนานันต์, จิตติพร ไท้มโสภา และชีระชัย
ธนานันต์, 2557, การประเมินความสัมพันธ์
ทางพันธุกรรมในกล้วยไม้สกุลหวาย กลุ่มเอื้อง
สายด้วยเครื่องหมายแฮตอาร์เอฟดี, ว.วิทยา-
ศาสตร์และเทคโนโลยี 22: 102-108.
- นฤมล ธนานันต์, วิภาวรรณ ประสิทธิ์ และชีระชัย
ธนานันต์, 2555, การจำแนกข้าวพันธุ์ขาวดอก
มะลิ 105 และพันธุ์ปรับปรุงจากพันธุ์ขาวดอก
มะลิ 105 ด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดี, Thai J.
Sci. Technol. 1: 169-179.
- มาลินี อนุพันธ์สกุล, 2538, กล้วยไม้, พิมพ์ครั้งที่ 1,
สำนักพิมพ์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์,
กรุงเทพฯ.
- วาริสรา แทนสง่า, ชีระชัย ธนานันต์ และนฤมล
ธนานันต์, 2557, การจำแนกและการวิเคราะห์
ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกล้วยไม้สกุล
กุหลาบด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดีและไอเอส
เอสอาร์, Thai J. Sci. Technol. 3: 102-112.
- วาริสรา แทนสง่า, ชีระชัย ธนานันต์, บุญหงษ์ จงคิด
และนฤมล ธนานันต์, 2557, การวิเคราะห์
ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมและการจำแนก
ขมิ้นด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดี, Thai J. Sci.
Technol. 3: 29-35.
- วาริสรา แทนสง่า, เปรมณัช ขุนปักษี, ชีระชัย
ธนานันต์ และนฤมล ธนานันต์, 2556, การ
ศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมของพืช
ในวงศ์จำปาด้วยเทคนิคแฮตอาร์เอฟดี, Thai
J. Genet. S1: 196-200.
- สุรินทร์ ปิยะโชคณากุล, 2552, เครื่องหมายดีเอ็นเอ
จากพื้นฐานสู่การประยุกต์, สำนักพิมพ์ มหา
วิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

- Baker, M.L. and Baker, C.O., 1996, *Orchid Species Culture Dendrobium*, Timber Press, Portland.
- Doyle, J.J. and Doyle, J.L., 1987, A rapid DNA isolation procedure for small quantities of fresh leaf tissue, *Phytochem. Bull.* 19: 11-15.
- Rohlf, F.J., 2002, *NTSYSpc Numerical Taxonomy and Multivariate Analysis System*, Applied Biostatistics, Inc., New York.
- Sambrook, J., Fritsch, E.F. and Maniatis, T., 1989, *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*, 2nd Ed., Cold Spring Harbor Laboratory, New York.
- Weising, K., Nybom, H., Wolf, K., and Kahl, G. 2005. *DNA Finger Printing in Plants*, 2nd Ed.), CRS Press, Boca Raton, F.L.
- Welsh, J. and McClelland, M., 1990, Fingerprinting genomes using PCR with arbitrary primers, *Nucl. Acids Res.* 18: 7213-7218.