

รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์

การพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค๊ตและลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุล
SCAR ที่จำเพาะต่อชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล
Development of DNA Barcoding and DNA Finger Printing
Using SCAR Markers for Seagrass Identification

ดร.ปัทมา ศรีน้ำเงิน

โครงการวิจัยประเภทงบประมาณเงินรายเงินได้
จากเงินอุดหนุนรัฐบาล (งบประมาณแผ่นดิน)
ประจำปังบประมาณ พ.ศ. 2560

รหัสโครงการ 258237 สัญญาเลขที่ 131/2560

รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์

การพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค๊ตและลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุล
SCAR ที่จำเพาะต่อชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล
Development of DNA Barcoding and DNA Finger Printing
Using SCAR Markers for Seagrass Identification

ดร.ปัทมา ศรีน้ำเงิน คณะวิทยาศาสตร์และศิลปศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา วิทยาเขตจันทบุรี

บทสรุปผู้บริหาร

(Executive Summary)

ข้าพเจ้า ดร.ปัทมา ศรีน้ำเงิน ได้รับทุนสนับสนุนโครงการวิจัยจากมหาวิทยาลัยบูรพา ประเภท งบประมาณเงินรายได้ จากเงินอุดหนุนรัฐบาล (งบประมาณแผ่นดิน) มหาวิทยาลัยบูรพา เรื่องการพัฒนาดีเอ็น เอบาร์โค๊ต และลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุล SCAR ที่จำเพาะต่อชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล (Development of DNA Barcoding and DNA Finger Printing Using SCAR Markers for Seagrass Identification รหัสโครงการ 258237 /สัญญาเลขที่ 131/2560 ได้รับงบประมาณรวมทั้งสิ้น ๓๖๑,๐๐๐ บาท (สามแสนหกหมื่นหนึ่งพันบาทถ้วน) ระยะเวลาดำเนินงาน 2 ปี 9 เดือน (13 ธันวาคม 2559 ถึง 15 กันยายน 2562)

บทคัดย่อ

งานวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อพัฒนา DNA barcodes และลายพิมพ์ดีเอ็นเอโดยใช้เครื่องหมายโมเลกุล ชนิด Sequence Characterized Amplified Region (SCAR) ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์หญ้าทะเลชนิด 7 ชนิด ได้แก่ Thalassia hemprichii Cymococea serrulata Halodule uninervis Enhalus acoroides Halophila ovalis Halophila minor และ Haludole pinifolia ผลการศึกษาวิจัยพบว่า ยีนมาตราฐาน rbcL, matK, rpoB และ rpoC1 มีขนาดประมาณ 720 900 520 และ 590 คู่เบส ตามลำดับ นอกจากนี้พบว่ายีนดังกล่าว สามารถใช้นำมาพัฒนาเป็น barcoding เพื่อจำแนกชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเลได้

ในการการพัฒนา SCAR Marker ชนิด genetic barcode พบว่าของหญ้าทะเล 6 ชนิดคือ Thalassia hemprichii Cymococea serrulata Halodule uninervis Enhalus acoroides Halophila ovalis และ Haludole pinifolia สามารถสร้าง genetic barcode ได้ 2, 2, 1, 1, 2 และ 1 genetic barcode ตามลำดับ โดย genetic barcode เหล่านี้ถูกสร้างขึ้นมาจากยีนที่มีหน้าที่เฉพาะ และสามารถใช้แยกหญ้าทะเลแต่ละชนิด ออกจากกันได้

คำสำคัญ: ดีเอ็นเอบาร์โค๊ต, ลายพิมพ์ดีเอ็นเอ, เครื่องหมายโมเลกุล SCAR, หญ้าทะเล

Abstract

The objectives of this study were to develop DNA barcodes and DNA fingerprints by using Sequence Characterized Amplified Region (SCAR) that are specific to 7 species of sea grass species, *Thalassia hemprichii*, *Cymococea serrulata*, *Halodule uninervis*, *Enhalus acoroides*, *Halophila ovalis*, *Halophila minor* and *Haludole pinifolia*. The results showed that the barcoding genes *rbcL*, *matK*, *rpoB* and *rpoC1* were generated approximately 720, 900, 520 and 590 bp, respectively. They can be developed as barcoding for identification of seagrass species.

In the development of SCAR markers by genetic barcode were able to generated genetic barcode marker, which is 2, 2, 1, 1, 2, and 1 marker from 6 species of seagrass, *Thalassia hemprichii, Cymococea serrulata, Halodule uninervis, Enhalus acoroides, Halophila ovalis* and *Haludole pinifolia*, respectively. They could be served as a specific functional marker for identified species of seagrass.

Keywords: DNA barcodes, DNA fingerprint, SCAR marker, Seagrass

ผลผลิต (output) ที่ได้จากโครงการวิจัย

โครงการวิจัย เรื่องการพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค๊ต และลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุล SCAR ที่ จำเพาะต่อชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล (Development of DNA Barcoding and DNA Finger Printing Using SCAR Markers for Seagrass Identification) ซึ่งได้รับทุนสนับสนุนการวิจัยจากงบประมาณ เงินรายได้จากเงินอุดหนุนรัฐบาล (งบประมาณแผ่นดิน) ประจำปังบประมาณ พ.ศ. 2560 มหาวิทยาลัยบูรพา ผ่านสำนักงานคณะกรรมการการวิจัยแห่งชาตินั้น รหัสโครงการ 258237 /สัญญาเลขที่ 131/2560 ผลผลิต (output) ที่ได้จากโครงการวิจัย มีดังนั้น

- 1. ได้องค์ความรู้ใหม่เกี่ยวกับการนำยืนมาตรฐานมาใช้ในการจำแนกชนิดของหญ้าทะเลที่พบขึ้น ประจำถิ่นอยู่ในเขตชายฝั่งภาคตะวันของของอ่าวไทย ได้แก่ Enhalus acoroides, Haludole pinifolia, Cymococea serrulata, Halodule uninervis, Halophila ovalis Halophila minor และ Thalassia hemprichii
- 2. การพัฒนาลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุล SCAR ซึ่งเมื่อได้ข้อมูลหน้าที่ของยีนที่ ถูกต้องแล้ว จึงได้พัฒนาเป็น Genetic barcode marker ที่จำเพาะต่อชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล

ผลลัพท์ (outcome) ที่ได้จากโครงการวิจัย

หญ้าทะเลเป็นพืชที่มีความหลากหลายทางด้านสัณฐานวิทยา ความหลากหลายนี้ไม่ได้เกิดจาก โครงสร้างทางจิโนมเท่านั้น แต่ในสภาพแวดล้อมที่ต่างกันก็อาจมีผลต่อการแสดงออกของยีนที่ต่างกัน ทำให้เกิด ลักษณะภายนอก (Phenotype) ที่ต่างกันด้วย ในหญ้าทะเลชนิดเดียวกัน แต่อาศัยอยู่ต่างสถานที่ อาจเกิด ความแตกต่างหรือความหลากหลายทางพันธุกรรมขึ้นได้ โดยมีสาเหตุหลายประการ เช่น การขาดช่วงทาง พันธุกรรม การคัดเลือก โดยธรรมชาติหรือมนุษย์ และการกลาย ซึ่งทั้งหมดนี้ขึ้นอยู่กับการถ่ายเทของยีน (gene flow) ซึ่งถ้ามีการถ่ายเทของยีนมาก ประชากรก็จะแตกต่างกันน้อย และถ้ามีน้อยหรือไม่มีเลยก็จะแตกต่างกัน มาก ดังนั้น

- 1. เกิดองค์ความรู้ใหม่เชิงวิชาการ ได้แก่ การสร้าง DNA barcodes สำหรับบ่งชี้หรือจำแนกสาย พันธุ์หญ้าทะเล และลายพิมพ์ดีเอ็นเอชนิด SCAR ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์หญ้าทะเล ซึ่งเป็นประโยชน์อย่างยิ่งต่อ การศึกษาและพัฒนาอนุกรมวิธานของหญ้าทะเล
- 2. เกิดการพัฒนาข้อมูลพื้นฐานและงานวิจัยด้านความหลากหลายทางพันธุกรรมเพื่อการอนุรักษ์ ของหญ้าทะเล
- 3. ผลการวิจัยสามารถวิเคราะห์ถึงวิวัฒนาการ ความสัมพันธ์และการแพร่กระจายของหญ้าทะเล ในแต่ละชนิดพันธุ์ ซึ่งสามารถนำมาใช้เป็นแนวทางในอนุรักษ์และคุ้มครองพันธ์พืชได้
- 4. ผลการค้นคว้าวิจัยสามารถตีพิมพ์และเผยแพร่ได้ในการประชุมวิชาการหรือวารสารระดับชาติ และนานาชาติ

ข้อเสนอแนะ

หญ้าทะเลเป็นทรัพยากรธรรมชาติที่มีความสำคัญต่อระบบนิเวศน์ทางทะเลเป็นอย่างมาก เช่น แหล่งหญ้าทะเลเป็นผลิตชั้นปฐมภูมิ (Primary producers) ในระบบห่วงโช่อาหาร (Food chain) ทางทะเล คือหญ้าทะเลเป็นพืชที่มีสีเขียวที่คอยดึงเอาพลังงานความร้อนจากดวงอาทิตย์ และก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์จาก สัตว์ต่าง ๆ ในน้ำหายใจออกมา สำหรับการสังเคราะห์แสง ในขณะเดียวกันหญ้าทะเลก็จะปล่อยก๊าซออกซิเจน ออกมาให้กุ้ง หอย ปู ปลา และสิ่งมีชีวิตอื่น ๆ นำกลับไปใช้หายใจ และเมื่อหญ้าทะเลหลุดร่วงลงก็จะถูกพวก จุลินทรีย์ในน้ำทำหน้าที่ย่อยสลายให้กลายเป็นอาหารของพวกแพลงตอนต่าง ๆ ซึ่งจะเป็นอาหารของสัตว์น้ำวัย อ่อนอื่น ๆ อีกต่อไป ซึ่งสัตว์น้ำพวกนี้เมื่อโตขึ้นจะเป็นอาหารของสัตว์กินเนื้อต่อไปเป็นวงจรแห่งวัฏจักรห่วงโช่

การสร้างระบบการจัดจำแนกหญ้าทะเลที่มีประสิทธิภาพนับว่าเป็นสิ่งที่ควรกระทำ ซึ่งการจัดจำแนก โดยใช้อรุกรมธานหรือลักษณะทางสัณฐานวิทยาภายนอกเพียงอย่างเดียวอาจไม่เพียงพอ การนำความรู้ด้านชีว โมเลกุลเข้ามาช่วย จะได้ผลที่ได้รับมีความถูกต้องแม่นยำมากยิ่งขึ้น เพราะลักษณะภายนอกสามารถแปรเปลี่ยน ไปได้ตามสภาพแวดล้อมนั้น ๆ แต่ลักษณะทางพันธุกรรมหรือดีเอ็นเอสามารถเปลี่ยนได้ ดังนั้นการผลลัพท์จาก งานวิจัยชิ้นนี้สามารถต่อยอดไปยังการพัฒนาระบบ DNA barcode ของหญ้าทะเลพันธุ์อื่นๆ เพื่อสร้างเอกลักษ์ และอนุรักษ์ไปพร้อมกัน

กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยนี้ได้รับทุนสนับสนุนการวิจัยจากงบประมาณเงินรายได้จากเงินอุดหนุนรัฐบาล (งบประมาณ แผ่นดิน) ประจำปังบประมาณ พ.ศ. 2560 มหาวิทยาลัยบูรพา ผ่านสำนักงานคณะกรรมการการวิจัยแห่งชาติ เลขที่สัญญา 131/2560

Acknowledgment

This work was financially supported by the Research Grant of Burapha University through National Research Council of Thailand (Grant no. 131/2560).

คำนำ

หญ้าทะเลเป็นพืชที่มีคุณค่ามากทั้งต่อระบบนิเวศหญ้าทะเล และวิถีชุมชน ปัจจุบันพบว่า หญ้าทะเลทั่วโลกถูกทำลายจำนวนมาก นับเป็นการสูญเสียที่ต้องเร่งฟื้นฟูกลับคืนมา นอกจากนี้ หญ้า ทะเลเป็นพืชที่มีความหลากหลายทางด้านสัณฐานวิทยา ความหลากหลายนี้ไม่ได้เกิดจากโครงสร้าง ทางจีโนมเท่านั้น แต่ในสภาพแวดล้อมที่ต่างกันก็อาจมีผลต่อการแสดงออกของยีนที่ต่างกัน ในหญ้า ทะเลชนิดเดียวกัน แต่อาศัยอยู่ต่างสถานที่ อาจเกิดความแตกต่างหรือความหลากหลายทางพันธุกรรม ขึ้นได้ โดยมีสาเหตุหลายประการ เช่น การขาดช่วงทางพันธุกรรม การคัดเลือก โดยธรรมชาติหรือ มนุษย์ และการกลาย ดังนั้นจึงจำเป็นต้องหาเครื่องมือที่สามารถตรวจสอบความแตกต่างที่เกิดขึ้น เหล่านี้

ดังนั้นเครื่องหมายโมเลกุลและดีเอ็นเอบาร์โค๊ต นับเป็นเครื่องมือทางอนุกรมวิธานที่สำคัญใน การที่จำแนกหรือบ่งชี้สปีชีส์ รวมทั้งสปีชีส์ที่เกิดใหม่ได้เป็นอย่างดี อันจะเป็นประโยชน์สำหรับการ ค้นคว้าวิจัยด้านวิวัฒนาการ ความหลากหลายทางชีวภาพ อนุรักษ์พันธุกรรมของสิ่งมีชีวิต การ สนับสนุนงานทางด้านอนุกรมวิธาน (Taxonomy) สามารถใช้เป็นข้อมูลพื้นฐานทางพันธุกรรมของ หญ้าทะเลในประเทศไทย การขยายพันธุ์ รวมไปถึงมาตรการการคุ้มครองพันธุ์พืชในอนาคตอีกด้วย

ปัทมา ศรีน้ำเงิน กันยายน 2562

สารบัญ

	หน้า
สารบัญตาราง	ii
สารบัญรูป	V
บทที่ 1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาที่ทำการวิจัย	1
วัตถุประสงค์ของโครงการวิจัย	2
บทที่ 2 ทฤษฎีและเอกสารที่เกี่ยวข้อง	2 3 3
กรอบแนวคิด	3
การทบทวนวรรณกรรม/สารสนเทศ (information) ที่เกี่ยวข้อง	4
หญ้าทะเล	4
ดีเอ็นเอมาตรฐานหรือดีเอ็นเอบาร์โค๊ต (DNA Barcodes)	5
เครื่องหมายโมเลกุล	7
บทที่ 3 วิธีการศึกษาวิจัย	11
บทที่ 4 ผลการศึกษาวิจัยและอภิปราย	20
ส่วนที่ 1 การศึกษา DNA barcoding ใหหญ้าทะเล	20
ส่วนที่ 2 การวิเคราะห์ความน่าจะเป็น DNA Barcoding ของยีนมาตราฐานใน	36
หญ้าทะเลด้วยโปรแกรม DNA Subway	
ส่วนที่ 3 การพัฒนา SCAR Marker ชนิด genetic barcode	44
บทที่ 6 สรุปผลการศึกษาวิจัย	51
เอกสารอ้างอิง	53
ภาคผนวก	56
รายงานสรุปุการเงิน	57
ภาพผนวกที่ 1	58
ภาพผนวกที่ 2	64
ประวัติผู้วิจัย	66

สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
3.1	ลำดับนิวคลีโอไทด์ของไพร์เมอร์ที่จำเพาะกับยืน ITS, trnH-psbA,	18
	rbcL,matK, rpoB และ rpoC1	
3.2	ลำดับนิวคลีโอไทด์หรือไพร์เมอร์ชนิด SRAP	19
4.1	ค่าความเข้มข้นและความบริสุทธ์ของดีเอ็นเอจากหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด	24
4.2	ขนาดของผลผลิตพีซีอาร์ที่จำเพาะกับเครื่องหมายดีเอ็นเอเพื่อสร้	26
	barcoding ของหญ้าทะเล	
4.3	ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของชิ้นดีเอ็นเอจากบริเวณอนุรักษ์	32
	$\mathit{rbc}L$, $\mathit{mat}K$, rpoB และ rpoC_1 ของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม <code>BLASTN</code>	
4.4	ผลการเปรียบเทียบกรดอะมิโนที่ถูกสร้างขึ้นยืนยืนมาตราฐาน <i>rbc</i> L,	34
	mat K, $rpoB$ และ $rpoC_1$ ของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม <code>BLASTX</code>	
4.5	ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของชิ้นดีเอ็นเอจากที่ได้จากความ	48
	แตกต่างหรือลายพิมพ์ดีเอ็นเอของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม BLASTN	
4.6	ลำดับนิวคลีไทด์ของไพรเมอร์ที่ได้จากการวิเคราะห์ลายพิมพ์ดีเอ็นเอและ	50
	บาร์โค๊ดชนิด Genetic Barcode	

สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า		
2.1	ลักษณะทางสัณฐานภายนอกของหญ้าทะเล ก. H. pinifolia ข. H.	5		
	uninervis			
2.2	ribosomal RNA แสดงบริเวณ ITS	6		
3.1	การเก็บตัวอย่างหญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides	11		
3.2	การล้างทำความสะอาดหญ้าทะเลในห้องปฏิบัติการ			
3.3	การบันทึกภาพถ่ายเพื่อการจำแนกชนิดของหญ้าทะเล	12		
3.4	การบดตัวอย่างหญ้าทะเลโดยใช้ในดตรเจนเหลว	13		
3.5	การสกัดดีเอ็นเอของหญ้าทะเลโดยใช้ชุดสกัดดีเอ็นเอสำเร็จรูป Tiangen	14		
4.1	หญ้าทะเลชนิด <i>Thalassia hemprichii</i> บริเวณเกาะกระดาด จ.ตราด	20		
4.2	หญ้าทะเลชนิด <i>Cymodocea serrulata</i> บริเวณเกาะกระดาด จ.ตราด	21		
4.3	หญ้าทะเลชนิด Halodule uninervis บริเวณกระดาด จ.ตราด	21		
4.4	หญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides บริเวณกระดาด จ.ตราด	22		
4.5	หญ้าทะเลชนิด Halophila ovalis บริเวณกระดาด จ.ตราด	22		
4.6	หญ้าทะเลชนิด Halophila minor บริเวณฐานทัพเรือสัตหีบ จ.ชลบุรี	23		
4.7	หญ้าทะเลชนิด Haludole pinifolia บริเวณหมู่บ้านร็อคกาเด้นท์ จ.			
	ระยอง			
4.8	จีโนมิคดีเอ็นเอของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด บนเจลอะกาโรสอิเลคโตรโฟลิ	24		
	ซิสเข้มข้น 1 เปอร์เซนต์			
4.9	ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด <i>rbc</i> L บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด	27		
4.10	ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด matK บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด			
4.11	ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด <i>rpo</i> B บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด			
4.12	ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด <i>rpo</i> C1 บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด			
4.13	แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยีนมาตราฐาน rbcL ในการ	38		
	เป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP			
	MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway			
4.14	การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยีนมาตราฐาน <i>rbc</i> L ใน	39		
	หญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วย			
	โปรแกรม DNA Subway			

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
4.15	แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยีนมาตราฐาน <i>matK</i> ในการ เป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP	40
	MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway	
4.16	การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยืนมาตราฐาน <i>mat</i> K ใน	40
	หญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วย	
	โปรแกรม DNA Subway	
4.17	แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยืนมาตราฐาน rpoB ในการ	41
	เป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP	
	MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway	
4.18	การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยีนมาตราฐาน <i>rpo</i> B ใน	41
	หญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วย	
	โปรแกรม DNA Subway	
4.19	แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยืนมาตราฐาน <i>rpo</i> C1 ในการ	42
	เป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP	
	MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway	
4.20	การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยีนมาตราฐาน <i>rpo</i> C1 ใน	42
	หญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วย	
	โปรแกรม DNA Subway	
4.21	ผลผลิตพีซีอาร์ของไพร์เมอร์ em15-me5 จากเครื่องหมายโมเลกุลชนิด	45
	SRAP บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด	
4.22	ผลผลิตพีซีอาร์ของไพร์เมอร์ em12-me4 จากเครื่องหมายโมเลกุลชนิด	46
	SRAP บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด	

บทที่ 1

บทน้ำ

ความสำคัญและที่มาของปัญหาที่ทำการวิจัย

หญ้าทะเลเป็นพืชที่มีคุณค่ามากทั้งต่อระบบนิเวศหญ้าทะเล และวิถีชุมชน แนวหญ้าทะเล เป็นแหล่งที่อยู่อาศัยและอนุบาลสัตว์น้ำ การทำประมงชายฝั่ง และการเป็นแหล่งอาหารที่สำคัญของ พะยูน ปัจจุบันพบว่า หญ้าทะเลทั่วโลกถูกทำลายไปแล้วประมาณ 29 เปอร์เซ็นต์ (Waycott et al., 2009) นับเป็นการสูญเสียที่ต้องเร่งฟื้นฟูกลับคืนมา ทั้งเพื่อความสมบูรณ์ของระบบนิเวศเอง และการ ดำรงชีวิตของมนุษย์ นอกจากนี้หญ้าทะเลเป็นพืชที่มีความหลากหลายทางด้านสัณฐานวิทยา ความ หลากหลายนี้ไม่ได้เกิดจากโครงสร้างทางจีโนมเท่านั้น แต่ในสภาพแวดล้อมที่ต่างกันก็อาจมีผลต่อการ แสดงออกของยีนที่ต่างกัน ทำให้เกิดลักษณะภายนอก (Phenotype) ที่ต่างกันด้วย ในหญ้าทะเลชนิด เดียวกัน แต่อาศัยอยู่ต่างสถานที่ อาจเกิดความแตกต่างหรือความหลากหลายทางพันธุกรรมขึ้นได้ โดย มีสาเหตุหลายประการ เช่น การขาดช่วงทางพันธุกรรม การคัดเลือก โดยธรรมชาติหรือมนุษย์ และการ กลาย ซึ่งทั้งหมดนี้ขึ้นอยู่กับการถ่ายเทของยีน (gene flow) ซึ่งถ้ามีการถ่ายเทของยีนมาก ประชากรก็ จะแตกต่างกันน้อย และถ้ามีน้อยหรือไม่มีเลยก็จะแตกต่างกันมาก ดังนั้นจึงจำเป็นต้องหาเครื่องมือที่ สามารถตรวจสอบความแตกต่างที่เกิดขึ้นเหล่านี้

จากความก้าวหน้าทางอณูชีววิทยา ทำให้เกิดเทคนิคใหม่ ๆ ขึ้นมากมายที่เป็นประโยชน์ต่อ การพิสูจน์ทราบหรือพิสูจน์เอกลักษณ์ของสิ่งมีชีวิต ดังนั้นการนำเทคนิคทางอณูชีววิทยามาประยุกต์ใช้ ในการการพัฒนาการพิสูจน์เอกลักษณ์หรือการทำลายพิมพ์ดีเอ็นเอของหญ้าทะเล จึงเป็นทางเลือกที่ เทคนิคทางอณูชีววิทยาที่สามารถนำมาประยุกต์ใช้ น่าสนใจอย่างยิ่ง Fragment Length Polymorphisms (PCR-RFLP)analysis, Polymerase Chain Reaction (PCR), Amplified Fragment Length Polymorphisms (AFLP), Sequence-realted Amplified Polymorprism (SRAP) และ ชนิด Sequence Characterized Amplified Region (SCAR) ใน ขณะเดียวกันการทำดีเอ็นเอบาร์โค้ด (DNA barcodes) เป็นอีกเทคนิคทางอณูชีววิทยาหนึ่งที่กำลัง ได้รับความสนใจอย่างมากเพราะมีประสิทธิภาพ และความแม่นยำสูงสามารถนำมาประยุกต์ใช้ในการ ระบุชนิดของสิ่งมีชีวิตได้ในระยะเวลาอันสั้น ดังนั้นเครื่องหมายโมเลกุลและดีเอ็นเอบาร์โค๊ต นับเป็น เครื่องมือทางอนุกรมวิธานที่สำคัญในการที่จำแนกหรือบ่งชี้สปีชีส์ รวมทั้งสปีชีส์ที่เกิดใหม่ได้เป็นอย่าง ดี อันจะเป็นประโยชน์สำหรับการค้นคว้าวิจัยด้านวิวัฒนาการ ความหลากหลายทางชีวภาพ อนุรักษ์ พันธุกรรมของสิ่งมีชีวิต การสนับสนุนงานทางด้านอนุกรมวิธาน (Taxonomy) สามารถใช้เป็นข้อมูล พื้นฐานทางพันธุกรรมของหญ้าทะเลในประเทศไทย การขยายพันธุ์ รวมไปถึงมาตรการการคุ้มครอง พันธ์พืชในอนาคตอีกด้วย

วัตถุประสงค์ของโครงการวิจัย

เพื่อพัฒนา DNA barcodes และลายพิมพ์ดีเอ็นเอโดยใช้เครื่องหมายโมเลกุลชนิด Sequence Characterized Amplified Region (SCAR) ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์หญ้าทะเลชนิด 6 ชนิด ได้แก่ Enhalus acoroides, Haludole pinifolia, Cymococea serrulata, Halodule uninervis, Halophila ovalis และ Thalassia hemprichii

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ เช่น การเผยแพร่ในวารสาร จดสิทธิบัตร ฯลฯ

- เกิดองค์ความรู้ใหม่เชิงวิชาการ ได้แก่ การสร้าง DNA barcodes สำหรับบ่งชี้หรือจำแนกสาย พันธุ์หญ้าทะเล และลายพิมพ์ดีเอ็นเอชนิด SCAR ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์หญ้าทะเล ซึ่งเป็นประโยชน์ อย่างยิ่งต่อการศึกษาและพัฒนาอนุกรมวิธานของหญ้าทะเล
- เกิดการพัฒนาข้อมูลพื้นฐานและงานวิจัยด้านความหลากหลายทางพันธุกรรมเพื่อการอนุรักษ์ ของหญ้าทะเล
- ผลการวิจัยสามารถวิเคราะห์ถึงวิวัฒนาการ ความสัมพันธ์และการแพร่กระจายของหญ้าทะเลใน แต่ละชนิดพันธุ์ ซึ่งสามารถนำมาใช้เป็นแนวทางในอนุรักษ์และคุ้มครองพันธ์พืชได้
- ผลการค้นคว้าวิจัยสามารถตีพิมพ์และเผยแพร่ได้ในการประชุมวิชาการหรือวารสารระดับชาติ และนานาชาติ

บทที่ 2

ทฤษฏีและเอกสารที่เกี่ยวข้อง

กรอบแนวความคิดของโครงการวิจัย

การจัดจำแนกสิ่งมีชีวิตหรือการจัดอนุกรมวิธานนั้น แต่เดิมจะใช้ลักษณะทางสัณฐานวิทยา และกายวิภาคศาสตร์ ซึ่งเป็นการจัดจำแนกโดยอาศัยลักษณะที่ปรากฏที่มองเห็นด้วยสายตาใจการจัด จำแนก ซึ่งก่อให้เกิดความผิดพลาดได้ เนื่องจากบางครั้งลักษณะที่ปรากฏอาจเป็นมาจากอิทธิพลของ สิ่งแวดล้อม ทำให้เกิดความแปรแปรวนของสิ่งมีชีวิต ต่อมาจึงได้มีการพัฒนาเทคโนโลยีด้านชีวโมเลกุล เพื่อช่วยในการระบุชนิดและการบอกความสัมพันธ์ระหว่างสิ่งมีชีวิต เช่น ข้อมูลโปรตีน และข้อมูลดี เอ็นเอ ดีเอ็นเอบาร์โค๊ตเป็นวิธีการทางชีวโมเลกุลได้ถูกพัฒนาขึ้นมาเพื่อใช้ในการระบุชนิดหรือกลุ่ม ของสิ่งมีชีวิตภายในระยะเวลาอันรวดเร็ว โดยอาศัยหลักการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ของสายดีเอ็น เอในบริเวณที่เรียกว่า ดีเอ็นเอมาตรฐาน มาประยุกต์ใช้ โดยอาศัยหลักการที่ว่า สิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดจะ มีสารพันธุกรรมที่เกิดจากการจัดเรียงตัวของเบส 4 ชนิด คือ A (Adenine) T (Thymine) C (Cytosine) และ G (Guanine) ในลำดับนิวคลีโอไทด์หรือสายดีเอ็นเอที่แสดงลักษณะเป็นเอกลักษณ์ ในสิ่งมีชีวิตหนึ่ง ซึ่งแตกต่างไปจากสิ่งมีชีวิตอื่น และสามารถแยกได้ในทุกระยะของการเจริญเติบโต หรือทุกระยะของการพัฒนา (วิชัย, 2552)

ปัจจุบันองค์กร The Consortium for the Barcode of Life (CBOL), Canadian Centre for DNA Barcoding, Global Biodiversity Information Facility (CBIF) กำลังจัดทำมาตรฐานและ คู่มือในการทำดีเอ็นเอบาร์โค๊ตที่สัมพันธ์กับสิ่งมีชีวิตชนิดต่าง ๆ เช่น ยีน cytochrome C oxidasel (COI) ของไมโตคอนเดรียเป็นบาร์โค๊ตที่ค่อนข้างดีคือสามารถใช้แยกความแตกต่างระหว่างชนิดพันธุ์ได้ ดี ในขณะที่ในพืชพบว่ายีน matK, rpoB, rpoC1, rpoC2, accD, ndhA, ndhJ และ ndhK สามารถ ใช้เป็นยีนมาตรฐานในพืชได้ (พรรษาและอรุณรัตน์, 2556)

หญ้าทะเลเป็นพืชที่มีความหลากหลายทางด้านสัณฐานวิทยา จากที่ต้องได้รับผลกระทบและ แรงกดดันจากสภาพสิ่งแวดล้อม ทำให้เกิดความแปรปรวนและความหลากหลายทางพันธุกรรมขึ้น การอนุรักษ์ ความหลากหลายทางชีวภาพจะมีประสิทธิภาพมากขึ้นหากการระบุชนิดสิ่งมีชีวิตสามารถ ระบุได้อย่างถูกต้อง รวดเร็วและแม่นยำ

การทบทวนวรรณกรรม/สารสนเทศ (information) ที่เกี่ยวข้อง

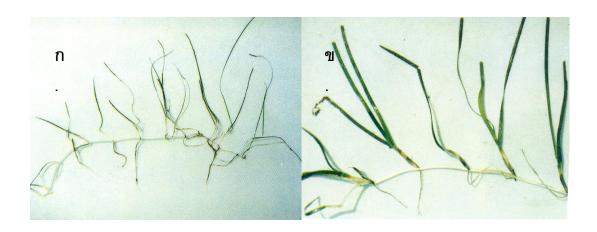
หญ้าทะเล

หญ้าทะเล (seagrass) อยู่ใน Division Magnoliophyta จัดอยู่ใน Class Liliopsida Genera Angiospermae Subclass Alismatidae จัดเป็นพวก Hydrophytes หญ้าทะเลเป็นกลุ่ม พืชดอกพิเศษกลุ่มเดียวเท่านั้นที่พัฒนากลับลงไปสู่ทะเล จัดเป็นพืชใบเลี้ยงเดี่ยว ที่มีระบบท่อ ลำเลียงอย่างแท้จริงโดยลำต้นของหญ้าทะเลส่วนที่อยู่ใต้ดิน (Rhizome) จะทอดขนานไปใน แนวราบบริเวณพื้นทะเล โดยลำต้นใต้ดินจะมีลักษณะเป็นข้อต่อ (Node) ซึ่งแบ่งส่วนของลำต้นใต้ ดินเป็นช่วง ๆ ในส่วนของลำต้นที่โผล่ขึ้นมาจากผิวดินและใบจะตั้งตรงขึ้นมาจากพื้น สีของใบเป็นสี เขียว ลำต้น ราก และใบของหญ้าทะเลมีสารประกอบลิกนิน มีเส้นใบ และช่องอากาศ ดอกของ หญ้าทะเลจะมีขนาดเล็ก มีละอองเรณูลักษณะยาวคล้ายเส้นด้าย เมล็ดมีขนาดเล็ก บางชนิดมีการ พัฒนาผลขนาดเล็กอยู่ข้างใน ผลมีลักษณะอ่อนนุ่ม จากรายงานพบหญ้าทะเลหลายชนิดขึ้น กระจายตามชายฝั่งบริเวณน้ำตื้นเกิดเป็น "แนวหญ้าทะเล" (Seagrass beds หรือ Seagrass meadows)

ในประเทศไทยเริ่มมีการสำรวจการแพร่กระจายในปี 2529 และรายงานในปี 2537 พบว่ามี ทั้งหมด 12 ชนิด แบ่งเป็น 2 กลุ่มตามลักษณะทางสัณฐานของใบ ดังนั้

- 1. กลุ่มใบยาว ประกอบด้วย Enhalus acorides, Syringodium isoetifolium, Halodule uninervis, Halodule pinifolia, Ruppia maritime, Cymodocea rotundata, Cymodocea serrulata และ Thalassia hemprichii.
 - 2. กลุ่มใบสั้น ประกอบด้วย Halophila ovalis, H. minor, H. decipiens และ H. beccarii

จากลักษณะทางสัณฐานที่ปรากฏ พบว่า *H. uninervis และ H. pinifolia* มีความคล้ายคลึง กันเป็นอย่างมาก (ภาพที่ 2.1) จึงมักเกิดความสับสนและผิดพลาดในการจักจำแนก และมีรายงานว่า หญ้าทะเลชนิดมีปริมาณลดลงอย่างต่อเนื่อง (Short et al., 2010)



ภาพที่ 2.1 ลักษณะทางสัณฐานภายนอกของหญ้าทะเล ก. H. pinifolia ข. H. uninervis ที่มา: www.symbiosis.nre.gov.my

ดีเอ็นเอมาตรฐานหรือดีเอ็นเอบาร์โค๊ต (DNA Barcodes)

Hebert et al (2003) มีความคิดที่จะจำแนกสิ่งมีชีวิตทุกชนิดทั่วโลกที่มีจำนวนมากกว่า 1,800,000 ชนิด โดยนำลำดับนิวคลีโอไทด์สายสั้นๆ ของบางยีนที่มีความคงตัว และเป็นมาตรฐาน มา สร้างเป็นดีเอ็นเอบาร์โค้ดเพื่อให้ง่ายต่อการจำแนก ตรวจสอบ และติดตามชนิดของสิ่งมีชีวิต และ พบว่าลำดับนิวคลีโอไทด์บางส่วนบริเวณปลายด้าน 5' ของยืน Cytochrome c oxidasesubunit 1 (Cox1 หรือ COI) ในสัตว์ที่อยู่บริเวณไมโตคอนเดรีย ที่มีขนาดประมาณ 648 คู่เบส มีความแตกต่าง มากพอที่จะแยกสิ่งมีชีวิตต่างชนิดกันออกจากกันได้อย่างชัดเจน ในขณะที่สิ่งมีชีวิตชนิดเดียวกันจะมี ความแตกต่างกันน้อยมากหรือไม่มีเลย ทำให้มีความนิยมใช้ยืนนี้ในการจำแนกชนิดในสัตว์ Hebert จึงได้เสนอคำว่าดีเอ็นเอบาร์โคต (DNA barcode) เพื่อใช้สำหรับเรียกดีเอ็นเอบริเวณหนึ่ง ๆ ในจีโนมที่มีลำดับดีเอ็นเอเป็นเอกลักษณ์ของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิด แต่ในพืชพบว่ามีช้ยีน *COI* นี้ไม่ สามารถใช้ในการจำแนกชนิดได้ เนื่องจากมีความแตกต่างระหว่างชนิดต่ำมาก หรือมีวิวัฒนาการต่ำ จึง มีมีการใช้ยีนอื่นๆ ที่อยู่ในคลอโรพาสต์แทนได้แก่ ยีน maturaseK (matK), trnH-psbA intergenic spacer, ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL) เป็นต้น นอกจากนี้ยังมีการรายงานยืนบริเวณคลอโรพลาสต์ที่มีความเหมาะสมในการใช้เป็นดีเอ็นเอบาร์โคต เพิ่มเติม ได้แก่ atpF-atpH spacer, rpoB, rpoC1และ psbK-psbl spacer (CBOL., 2009) ปัจจุบัน มีนักวิทยาศาสตร์ทั่วโลกประมาณ 50 ประเทศ 150 หน่วยงาน ร่วมมือกันก่อตั้งองค์กรความร่วมมือ ระหว่างประเทศ Consortium for the Barcode of Life (CBOL) เพื่อศึกษา และรวบรวมข้อมลเกี่ยว เกี่ยวดีเอ็นเอบาร์โค๊ตของสิ่งมีชิต อันจะเป็นประโยชน์ต่อการศึกษาวิวัฒนาการและความผันแปรของ สิ่งมีชีวิตต่อไป

Internal Transcribed Spacer (ITS)

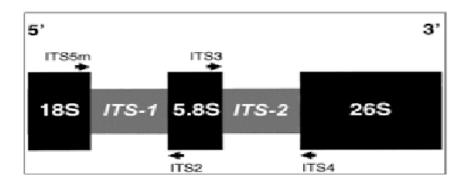
ดีเอ็นเอบริเวณ Internal Transcribed Spacers (ITSs) ของ ribosomal DNA (rDNA) (ภาพที่ 2.2) มักนิยมใช้กันโดยทั่วไปในการศึกษาเพื่อจำแนกหรือบ่งชี้ชนิดของสิ่งมีชีวิต เนื่องจากเป็น บริเวณที่ถูกอนุรักษ์ไว้ในสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิด และมีความผันแปรทางพันธุกรรมสูงกว่าดีเอ็นเอใน บริเวณอื่น ๆ ของ rDNA ทำให้สามารถแยกความแตกต่างระหว่างสายพันธุ์หรือภายในสายพันธุ์ เดียวกันได้ ซึ่งในปัจจุบันมีการนำ ITS มาใช้เป็นเครื่องมือในการจัดจำแนกชนิด และศึกษาความหลาย ทางพันธุกรรมของสิ่งมีชีวิตกันอย่างแพร่หลาย

ยืน maturaseK (matK)

ยีน matK รายงานครั้งแรกใน มีขนาดประมาณ 1,550 คู่เบส ซึ่งเมื่อแปลรหัส (translation) จะได้ชิ้น polypeptide ของเอนไซม์ maturase ซึ่งเกี่ยวข้องกับการสร้างกรดอะมิโน ไลซีน (lysine) โดยมีรายงานว่ายีน matK มี วิวัฒนาการเร็วที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับยีนที่อยู่ใน คลอ โรพลาสต์ และเป็นยีนที่สามารถเพิ่มปริมาณด้วยปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสได้ง่าย (Plunkett et al., 1997)

ยืน ribulose 1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL)

ยีน rbcL ในพืชมี หลากหลายขนาด เช่น 1,428, 1,431 หรือ 1,434 คู่ เบส เป็นยีนที่ไม่มีอิน ทรอน (intron) สอดแทรกอยู่ภายใน เมื่อลอกรหัส (transcription) และแปลรหัสจะ ได้หน่วยย่อย ขนาดใหญ่ (large subunit) ของเอนไซม์ รูบิสโก (rubisco) หรือ ribulose-bisphosphate carboxylase/oxygenase มีหน้าที่เกี่ยวข้องกับการตรึงคาร์บอนไดออกไซด์ (carbon dioxide fixation) ในกระบวนการสังเคราะห์ด้วยแสง (photosyntesis) มีรายงานว่าการใช้ยืน matK ร่วมกับ rbcL เป็นรหัส แท่งดีเอ็นเอจะทำให้การจัดกลุ่มและการพิสูจน์ เอกลักษณ์ชัดเจนขึ้น (Plunkett et al., 1997)



ภาพที่ 2.2 ribosomal RNA แสดงบริเวณ ITS ที่มา http://hermes.bionet.nsc.ru/pg/32/42.htm

ยีนมาตรฐาน trnH-psbA

ยีน trnH (tRNA-His) เป็นยีนในส่วนที่ไม่ได้แปลรหัสเป็นโปรตีนของคลอโรพลาสต์ ถูก ถอดรหัสได้เป็น tRNAhis (GUG) และจับกับกรดอะมิโนฮีสทิดีน (histidine, H) เพื่อนำไปสู่การต่อ สาย พอลิเปปไทด์ (polypeptide) และกลายเป็นโปรตีนในที่สุด ส่วนยีน psbA (photosystem II protein D1) เป็นยีนที่สร้างโปรตีนที่เป็นองค์ประกอบของ photosystem II ในกระบวนการ สังเคราะห์ด้วยแสงของพืชเป็นส่วนของดีเอ็นเอที่นิยมใช้ในการพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืชอีกบริเวณหนึ่ง ด้วย เนื่องจากมีการแปรผันของดีเอ็นเอภายในสปีชีส์ (intraspecific variation) สูงที่สุดในพลาสติดจีโนม

ยีนมาตรฐาน rpoC1

ยีน rpoC1 คือยีนที่แปลรหัสได้เป็นพอลิเพปไทด์ (polypeptide) ที่เป็นองค์ประกอบของ เอนไซม์อาร์เอ็นเอพอลิเมอเรส (RNA polymerase) ซึ่งอยู่ในคลอโรพลาสต์ อินทรอนที่พบในยืน rpoC1 เป็นลักษณะปกติที่สามารถพบได้ในพืชดอกที่มีบรรพบุรุษร่วมกัน โดยเป็นบริเวณที่เกิดการ เปลี่ยนแปลงแทนที่มาก มีอัตราการเปลี่ยนแปลงในเอกซอนและอินทรอนที่ให้ข้อมูลเพียงพอในพืช หลายชนิด ผลจากบริเวณที่มีการเปลี่ยนแปลงแทนมากจะถูกวิเคราะห์เป็นข้อมูลความสัมพันธ์ได้ดี

เครื่องหมายโมเลกุล (Molecular Marker)

เครื่องหมายโมเลกุล (Molecular Marker) อาจเป็นส่วนของดีเอ็นเอที่เป็นส่วนของยีนหรือ ไม่ใช่ยีน อาจจะมีหน้าที่หรือไม่ก็ได้ในทางชีววิทยา เป็นเครื่องหมายบอกขอบเขตหรือตำแหน่งในจีโนม ดังนั้นเครื่องหมายทางพันธุกรรมจึงเป็นประโยชน์สำหรับการทำแผนที่จีโนม การพัฒนาทางชีวโมเลกุล ในการวิเคราะห์ทางพันธุกรรม โดยใช้เครื่องหมายโมเลกุลแสดงวิวัฒนาการและการจำแนกพันธุ์ ตลอดจนติดตามเครื่องหมายทางพันธุกรรม (Genetic Marker) เครื่องหมายโมเลกุลสามารถแบ่งออก ได้เป็น 2 ประเภท คือ Biochemical Marker และ DNA Marker

1. Biochemical Markers เครื่องหมายโมเลกุลทางชีวเคมีที่เป็นการวิเคราะห์โปรตีน ได้แก่

ไอโซไซม์ (Isozyme) และอัลโลไซม์ (Allozyme) (Markert and Moller, 1959; Smith, 1984) เครื่องหมายโมเลกุลชนิดนี้มีการศึกษาตั้งแต่ปี ค.ศ. 1966 ใน *Drosophila* (Lewontin and Hubby, 1966) หลังจากนั้นจึงเริ่มมีการศึกษาในพืชชั้นสูง และเริ่มมีการใช้อย่างแพร่หลายทั้งในพืชและสัตว์ เพื่อศึกษาความหลากหลายของสิ่งมีชีวิต (Arus, 1993)

2. **เครื่องหมายดีเอ็นเอ (DNA Marker)** เครื่องหมายดีเอ็นเอ คือ เป็นตำแหน่งดีเอ็นเอบน

โครโมโชม ในนิวเคลียสหรือนอกนิวเคลียส ในคลอโรพลาสต์และไมโตคอนเดรียที่อาจเกิดความ แปรปรวนได้ภายในโมเลกุลของดีเอ็นเอและมีความหลากหลายที่สามารถตรวจสอบได้ โดนการแบ่ง ตรวจสอบออกได้เป็น 2 วิธี คือ (1) วิธีไฮบริดไดเซซัน (Hybridization) เป็นการตรวจสอบความ แตกต่างของตำแหน่งจุดตัดของเอนไซม์ตัดจำเพาะ (Restriction Enzyme) โดยอาศัยการจับอย่าง จำเพาะระหว่างโพรบ (probe) ซึ่งอาจเป็นยืนหรือขึ้นส่วนของดีเอ็นเอที่สนใจกับดีเอ็นเอเป้าหมายในจี โนม ได้แก่ เครื่องหมายโมเลกุลชนิด RFLP (Restriction Fragment Length Polymorphism) (2) Polymerase Chain Reaction (PCR) โดยเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอบริเวณใด ๆ ที่สนใจ โดยอาจเพิ่ม ปริมาณดีเอ็นเอที่ตำแหน่งเดียวหรือเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอพร้อมกันหลายตำแหน่งก็ได้ เป็นวิธีที่ทำได้ สะดวกและรวดเร็ว เช่น RAPD (random amplified polymorphic DNA), SSR (simple sequence repeat), AFLP (amplified fragment length polymorphism), MSAP (methylation-sentitive amplified polymorprism) และ SRAP (sequence-realted amplified polymorprism) เป็นต้น

เครื่องหมายโมเลกุล sequence-realted amplified polymorprism (SRAP)

SRAP หรือ sequence-realted amplified polymorprism เป็นเทคนิคที่ถูกพัฒนาขึ้นโดย Li and Quiros. (2001) เพื่อสร้างแผนที่ยืนและทำ gene tagging ใน Brasssica oleracea โดย ออกแบบไพรเมอร์ 2 ชนิดคือ ชนิด forward มีขนาด 17 เบส ประกอบด้วยส่วนของ filler ต่อด้วยเบส CCGG เพื่อให้จับกับคู่กันได้กับ exon หรือ open reading frame (ORF) ซึ่งมักเป็นบริเวณที่มีองคื ประกอบของเบสเป็น GC rich ในขณะที่ ไพรเมอร์ reverse มีขนาด 18 เบส ประกอบด้วยส่วนของ filler ต่อด้วยเบส AATT เพื่อให้จับกันได้กับดีเอ็นเอในจีโนมบริเวณ AT สูง ซึ่งมักพบในส่วนของ intron และโปรโมเตอร์ของยีน ข้อดีของเครื่องหมาย SRAP คือทำได้ง่าย รวดเร็ว ไม่ต้องการทราบ ข้อมูลลำดับเบสของสิ่งมีชีวิตที่ต้องการศึกษา และสามารถตรวจสอบดีเอ็นได้ครั้งละหลายตำแหน่ง ใกล้เคียงกับเทคนิค AFLP แต่ทำได้ง่ายและรวดเร็วกว่า (สุรินทร์, 2543)

เครื่องหมายโมเลกุล Start Codon Targeted (SCoT)

Start Codon Targeted (SCoT) เป็นเครื่องหมายทางโมเลกุลชนิดใหม่ถูกพัฒนาขึ้น โดย Bertrand et.al (2009) ซึ่งเทคนิคนี้เป็นการรวมข้อดีของเทคนิค SRAP และ TRAP (Target region amplified polymorphism; Hu and Vick, 2003) เข้าไว้ด้วยกัน โดยเทคนิค SCoT จะใช้ ไพรเมอร์ขนาด 18 นิวคลีโอไทด์เพียงชนิดเดียวที่ประกอบด้วยตำแน่ง ATG อยู่ในไพร์เมอร์ ทำให้ ตำแหน่งการตรวจจับของไพร์เมอร์จะเป็นบริเวณยีนหรือ รอบๆ coding region จากนั้นเพิ่มปริมาณดี เอ็นเอด้วยวิธี polymerase chain reaction (PCR) แล้วแยกขนาดดีเอ็นเอโดยวิธีอะกาโรส เจลอิเล็กโตรโฟเรซิส เป็นเทคนิคที่ปฏิบัติการได้ง่าย ค่าใช้จ่ายไม่สูง ไพรเมอร์ที่ใช้เป็น universal primer ผลการตรวจสอบมีความน่าเชื่อถือ เกิดโพลีมอร์พิซึมและมีประสิทธิภาพ สามารถแยกความ แตกต่างทางพันธุกรรมของพืชได้

เครื่องหมายโมเลกุล Sequence characterized amplified region (SCAR)

Sequence Characterized Amplified Regions (SCARs) เป็นโมเลกุลเครื่องหมายที่เปลี่ยน มาจากแถบ AFLP หรือ RAPD หรือ โมเลกุลเครื่องหมายชนิดอื่นๆ ซึ่งอยู่บนพื้นฐานของการทำ PCR เพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอแบบสุ่มหลายตำแหน่ง โดยการโคลนและหาลำดับเบสของแถบดีเอ็นเอที่มี ความแตกต่างเพื่อออกแบบไพร์เมอร์ที่จำเพาะสำหรับปริมาณดีเอ็นเอแถบที่จำเพาะนั้นเพียงแถบเดียว ด้วยเทคนิคการทำพีซีอาร์ ดังนั้นผลที่ได้จะมีความแม่นยำ มีความสม่ำเสมอและสามารถทำซ้ำได้ ซึ่งจัด ว่าเป็นการพัฒนาเครื่องหมายโมเลกุลชนิดจำเพาะได้ (specific molecular markers) สามารถ นำไปใช้ในการทำ Marker assisted selection เพื่อการพัฒนาพันธุ์พืช หรือใช้ในการจัดจำแนกสาย พันธุ์พืช

งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

วุฒิพงษ์ มหาคำ (2554) DNA barcodes ของพืชหลักการพื้นฐานการประยุกต์ใช้ และ ข้อจำกัดพบว่า DNA barcode เป็นวิธีการทางชีววิทยาระดับโมเลกุลได้ถูกพัฒนาขึ้นมา เพื่อใช้ในการ ระบุชนิดหรือกลุ่มของสิ่งมีชีวิตภายในเวลาอันรวดเร็ว วิธีการนี้อาศัยหลักการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอ ไทป์ของสายดีเอ็นเอในบริเวณที่เรียกว่า ดีเอ็นเอมาตรฐาน จากตัวอย่างสิ่งมีมีชีวิตที่ยังไม่ทราบชื่อ แล้ว นำลำดับนิวคลีโอไทป์ที่ได้ไปเปรียบเทียบกับฐานข้อมูลลำดับนิวคลีโอไทป์ขอสิ่งมีชีวิตที่ทราบชื่อ วิทยาศาสตร์แล้ว บริเวณดีเอ็นเอมาตรฐานที่นำมาใช้เปรียบเทียบนั้น อาจเป็นบริเวณเดียวหรือ 2-3 บริเวณ แต่ต้องมีความยาวไม่มากและเป็นบริเวณเดียวกับชนิดอื่นๆที่ต้องการใช้เปรียบเทียบกันวิธีการ สร้างระบบ DNA barcode จะช่วยให้ระบุชื่อสิ่งมีชีวิตได้จากทุกระยะของการเจริญ รวมถึงในสภาพที่ เป็นชิ้นส่วนขนาดเล็ก ทั้งที่เป็นตัวอย่างสดและตัวอย่างที่ถูกรักษาสภาพไว้ ซึ่งจะเป็นประโยชน์อย่าง มากต่อนักอนุกรมวิธานและบุคคลทั่วไปที่ไม่มีความชำนาญทางด้านอนุกรมวิธานและสามารถนำไป ประยุกต์ใช้กับศาสตร์สาขาอื่นได้ เช่น การศึกษาทางด้านนิเวศวิทยา นิติศาสตร์และการตรวจสอบ ผลิตภัณฑ์ทางชีวภาพและเภสัชภัณฑ์ เป็นต้น ปัจจุบันเป็นที่ทราบกันดีว่าระบบ DNA barcode ของ พืชมีประสิทธิภาพในการแยกและระบุชนิดพืชได้ดีไม่ดีนักเมื่อเทียบกับของสัตว์และยังไม่สามารถ นำไปใช้ได้ครอบคลุมกับกลุ่มในบทความนี้ได้เสนอข้อมูลพื้นฐานและการประยุกต์ใช้เกี่ยวกับ barcobe ของพืช นอกจากนี้ ยังชี้ให้เห็นถึงข้อพึงระวังในการใช้ข้อมูลให้ถูกต้อง รวมถึงข้อจำกัดของ วิสีการนี้ด้วย

วลัยลักษณ์ (2554) ทำการพัฒนาเครื่องหมายโมเลกุลชนิด SCAR เพื่อจำแนกพืชสกุลระกำ พันธุ์ เศรษฐกิจจากจังหวัดจันทบุรี ได้แก่ สละสุมาลี สละเนินวงศ์ และสละหม้อ พบว่าสามารถพัฒนา SCAR markers ได้สองคู่ที่สามารถแยกสละทั้งสามขนาดออกจากกันได้

พรรษา และคณะ 2556 รายงานการศึกษาการสร้างดีเอ็นเอบาร์โค้ดเพื่อการระบุชนิดของ สมุนไพรแปรรูปสกุลขึ้เหล็ก (Senna) จำนวน 14 ชนิด โดยการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของดี เอ็นเอบริเวณคลอโรพลาสต์ 3 บริเวณ ได้แก่ matK, rbcL และ trnH-psbA intergenic spacer พบว่าเครื่องหมายดีเอ็นเอบาร์โค้ดประจำชนิดพืชคือ tmH-psbA intergenic spacer และ rbcL

สามารถระบุชนิดพืชได้โดยมีค่าความผันแปรของนิวคลีโอไทด์อยู่ที่ 0.029-0.647 และ 0.010-0.062 ตามลำดับ และพบว่าเครื่องหมายดีเอ็นเอบาร์โค้ด trnH-psbA intergenic สามารถใช้ระบุชนิดพืชได้ ดีที่สุดโดยระบุชนิดได้ 71.43 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ matK ไม่สามารถใช้ในการระบุชนิดของพืชได้ ซึ่ง สอดคล้องการรายงานผลการวิจัยของ de Groot et al (2011) ระบุว่า ยีน rbcL และ trnH-psbA intergenic spacer สามารถใช้จำแนกสายพันธุ์ของเฟริน (NW-European fern) ได้เป็นอย่างดี ในขณะที่ยืน matK ไม่สามารถแยกความแตกต่างระหว่างสายพันธุ์ได้

นฤมล และคณะ (2557) รายงานผลการวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกล้วยไม้ สิงโตกลอกตาหมู่สิงโตสยาม จำนวน 12 ชนิด โดยใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยืนมาตรฐานยืน matK, rbcL, rpoB, rpoC1 และชิ้นดีเอ็นเอที่อยู่ระหว่างยืน trnH- psbA พบว่าการใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ยืน matK ร่วมกับยืน rbcL สามารถแยกกล้วยไม้สกุลกลอกตาหมู่สิงโตสยามออกจากกันได้ ยกเว้น สิงโตก้ามปูใหญ่และสิงโตก้ามปูแดงสามารถแยกออกจากกันได้โดยใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยืน rpoC1 หรือชิ้นดีเอ็นเอ trnH-psbA

Saunder (2005) รายงานผลการศึกษาเบื้องต้นของการนำยืน *Cox1* มาใช้เป็นดีเอ็นเอบาร์ โคต เพื่อบ่งชี้ชนิดพันุ์และศึกษาความหลายหลายทางพันธุกรรมของสาหร่ายชนิด red macroalgae ได้แก่ สปีชีส์ *Mazzaella, Dilsea, Neodilsea และ Asteromenia* ที่ขึ้นบริเวณฑะเลแปซิฟิกเหนือ จำนวนทั้งหมด 37 สปีชีส์ ซึ่งผลการทดลองทดลองว่า ยีน *Cox1* มีแนวโน้มที่จะบ่งสปีชีส์ของ red macroalgae ได้ดี และตรวจพบความหลากหลายทางพันธุกรรมระหว่างสปีชีส์ แต่ยังต้องศึกษาเพิ่ม เติ่มต่อ เนื่องจาก ยีน *Cox1* เป็นยีนในไมโคคอนเดรียซึ่งมีความผันแปรต่ำ

Lucus et al (2012) ทำการพัฒนาระบบเครื่องหมายดีเอ็นเอบาร์โค้ดในหญ้าทะเลจำนวน 14 ชนิดพันธุ์ที่พบบริเวณแถบชายฝั่งประเทศอินเดีย โดยการใช้ยีนจำเพาะ *rbc*L และ *mat*K ผลการ ทดลองพบว่า ยีน *mat*K มีประสิทธิภาพในการระบุหรือจำแนกสายพันธุ์ได้ดีกว่ายีน *rbc*L

บทที่ 3

วิธีการดำเนินการวิจัย

1. การเก็บตัวอย่างหญ้าทะเล

ทำการเก็บใบอ่อนของหญ้าทะเลทั้ง 6 ชนิด ได้แก่ E. acoroides H. pinifolia Cymococea serrulata Halodule uninervis Halophila ovalis และ Thalassia hemprichii ซึ่งสามารถเก็บ ได้ตามแนวชายฝั่งภาคตะวันออกของประเทศไทย ได้แก่ จังหวัด ชลบุรี ระยอง จันทบุรี และตราด โดย ล้างใบอ่อนของหญ้าทะเลให้สะอาด ปราศจากโคลนและ epiphytes ต่าง ๆ วางบนน้ำแข็งเพื่อนำไป สกัดดีเอ็นเอในห้องปฏิบัติการต่อไป (ภาพที่ 3.1)

จากนั้นล้างทำความสะอาดในห้องปฏิบัติการอีกครั้ง โดยล้างน้ำที่ฆ่าเชื้อแล้ว เพื่อ้องกันการ ปนเปื้อนของจุลินทรีย์ต่าง ๆ บันทึกรายละเอียดของหญ้าทะเลต่างด้วยการถ่ายภาพแล้วจำนวนชนิด ของหญ้าทะเลเบื้องต้นโดยการเปลี่ยนเทียบกับหนังสือคู่มือการจำแนกหญ้าทะเล (สมบัติ และคณะ, 2549) (ภาพที่ 3.2-3.3



ภาพที่ 3.1 การเก็บตัวอย่างหญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides



ภาพที่ 3.2 การล้างทำความสะอาดหญ้าทะเลในห้องปฏิบัติการ



ภาพที่ 3.3 การบันทึกภาพถ่ายเพื่อการจำแนกชนิดของหญ้าทะเล

2. การสกัดดีเอ็นเอ

ทำการสกัด DNA โดยใช้ชุดสกัด DNA สำเร็จรูป (Tiangen Biotech (Beijing) CO.LTD) โดย บดตัวอย่างในไนโตรเจนเหลวจนตัวอย่างละเอียด แล้วใส่ในไมโครทิวขนาด 1.5 มิลลิลิตร ใส่ Buffer LP1 ปริมาตร 400 ไมโครลิตร และใส่ RNase ปริมาตร 6 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน 1 นาที ทิ้ง ไว้ที่อุณหภูมิห้อง 10 นาที ใส่ Buffer LP2 ปริมาตร 130 ไมโครลิตร ผสม 1 นาที ปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่อง centrifuge ที่ 12000 รอบต่อนาที นาน 5 นาที ปีเปตส่วนใสใส่ไมโครทิวใหม่ ใส่ Buffer LP3 ปริมาตร 1.5 เท่าของส่วนใส ผสมให้เข้ากัน 15 วินาที ปีเปตส่วนผสมทั้งหมดใส่ใน คอลัมน์CB3 ปั่นเหวี่ยงด้วย เครื่อง centrifuge ที่ 12000 รอบต่อนาที นาน 30วินาที หลังจากนั้นเทน้ำใน คอลัมน์CB3 ทิ้ง ใส่ Buffer PW ปริมาตร 600 ไมโครลิตร ปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่อง centrifuge ที่ 12000 รอบต่อนาที 30 วินาที หลังจากนั้นเทน้ำใน คอลัมน์ CB3 ทิ้ง ทำขั้นตอนที่ 7 ซ้ำอีก 2 รอบ ปั่นเหวี่ยงคอลัมน์เปล่าด้วย เครื่อง centrifuge ที่ 12000 รอบ/นาที 2 นาที เปิดผาคอลัมน์ทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง จน DNA แห้ง นำ คอลัมน์ CB3 ใส่ใน ไมโครทิวขนาด 1.5 มิลลิลิตร ปิเปต Buffer TE ปริมาตร 50-200 ไมโครลิตร ทิ้ง ไว้ที่อุณหภูมิห้อง 2-5 นาที แล้วปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่อง centrifuge ที่ 12000 รอบต่อนาที 2 นาที เก็บ ตัวอย่าง DNA ที่สกัดไว้ได้ที่ -20 องศาเซลเซียส เพื่อไว้ใช้ในขั้นตอนถัดไป (ภาพที่ 3.4-3.5)



ภาพที่ 3.4 การบดตัวอย่างหญ้าทะเลโดยใช้ในดตรเจนเหลว



ภาพที่ 3.5 การสกัดดีเอ็นเอของหญ้าทะเลโดยใช้ชุดสกัดดีเอ็นเอสำเร็จรูป Tiangen

3. การวิเคราะห์ DNA barcodes

3.1 การค้นหายืน: ITS, trnH-psbA, rbcL, matK, rpoB และ rpoC1

ในการทดลองนี้จะทำการศึกษาบริเวณอนุรักษ์ของหญ้าทะเลทั้ง 6 ชนิดนี้ โดย การวิเคราะห์ยีน ITS, trnH-psbA, rbcL, matK, rpoB และ rpoC1 ตามวิธีของ Nguyen et al (2014) โดยใช้ไพร์เมอร์ที่จำเพาะกับยีนดังกล่าว ดังตารางที่ 1 ดังนี้ นำดีเอ็นเอหญ้าทะเลที่สกัดได้ปริมาณ 50 นาโนกรัม มาเพิ่มปริมาณเฉพาะส่วนที่สนใจด้วยเทคนิคพีซีอาร์ ใช้ไพร์เมอร์ที่จำเพาะ ความเข้มข้น 1 พิโคโมล $1x\ Taq$ buffer dNTP mix ความเข้มข้น 0.2 มิลลิโมล $MgCl_2$ ความเข้มข้น 2 มิลลิโมล และ เอนไซม์ Taq polymerase ความเข้มข้น 1 ยูนิต ต่อปฏิกิริยา 25 ไมโครลิตร การเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ ทำด้วยเครื่อง DNA thermal cycle ด้วยระดับอุณหภูมิดังนี้

ขั้นตอนที่ 1 pre-denature	95	องศาเซลเซียล นาน 4 นาที
ขั้นตอนที่ 2 denature	95	องศาเซลเซียล นาน 25 วินาที
ขั้นตอนที่ 3 annealing	52	องศาเซลเซียล นาน 30 วินาที
ขั้นตอนที่ 4 extension	72	องศาเซลเซียล นาน 35 วินาที (ซ้ำ 30 รอบ)
ขั้นตอนที่ 5 final-extension	72	องศาเซลเซียล นาน 5 นาที

จากนั้นแยกความแตกต่างของชิ้นดีเอ็นเอที่ได้ด้วยเจลอะกาโรส ความเข้มข้น 1.5 เปอร์เซ็นต์ ชิ้นดีเอ็นเอที่ถูกต้อง จะถูกแยกสกัดออกจากเจล เพื่อหาวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริษัท First BASE Laboratories Sdn Bhd ประเทศมาเลเซีย จากนั้นวิเคราะห์ความเหมือนลำดับนิวคลีโอไทด์ที ได้โดยใช้โปรแกรม BLASTN และ/หรือ BLASTX (https://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi) และ หาค่าความเหมือนและความสามารถในการเป็นดีเอ็นเอบาร์โค๊ตต่อไป

3.2 การวิเคราะห์ความน่าจะเป็นของยีนมาตราฐานในการเป็น DNA barcode ของ หญ้าทะเลด้วยโปรแกรม DNA subway

ชิ้นดีเอ็นเอของยีนมาตราฐาน rbcL, rpoB, matK, ITS, trnH-psbA และ rpoC1 ที่ ถูกต้องของกกจันทบูรจากขั้นตอนที่ 3.1 จะถูกสกัดออกมาจากเจล เพื่อวิเคราะห์หาลำดับเบส เมื่อได้ ลำดับเบสของดีเอ็นเอสังเคราะห์นั้น ๆ แล้ว จะนำมาการศึกษาความน่าจะเป็นของการเป็น DNA barcode ด้วยโปรแกรม DNA subway (https://dnasubway.cyverse.org/) โดยเลือกการวิเคราะห์ แบบ Determine Sequencing Relationship (blue line) เปรียบเทียบกับ reference data จาก common plant และ monocot และสร้างแผนภูมิพันธุกรรมแสดงความน่าจะเป็นของการเป็นดีเอ็น เอบาร์โค๊ดของยีนมาตราฐานเหล่านั้นด้วย Phylib Maximum Likelihoods (PHYLIP MJ)

4.2 การพัฒนาเครื่องหมายโมเลกุล SCAR

4.2.1 การหาความแตกต่างของชนิดพันธุ์หญ้าทะเลด้วยเทคนิค SRAP และ

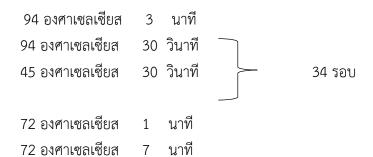
SCoT

นำดีเอ็นเอของหญ้าทะเลแต่ละชนิด เข้มข้น 50 นาโนกรัม มาทำปฏิกิริยากับพีซีอาร์กับ ไพรเมอร์ ชนิดต่าง ๆ ดังตารางที่ 1 ด้วยเครื่อง thermal cycle ซึ่งมีส่วนประกอบของปฏิกิริยาดังนี้ 1x Taq buffer, 1.5 mM MgCl $_2$, 0.2 mM dNTPs, 0.25 μ M forward และ reverse primers และ 1 unit Taq polymerase โดยใช้อุณหภูมิ annealing ที่จำเพาะต่อไพร์เมอร์ชนิดนั้น ๆ (ตารางที่ 2.2) จากนั้นทำการตรวจสอบผลผลิตพีซีอาร์ที่ได้ด้วย nature 12% polyacrylamide gel electrophoresis ใช้กระแสไฟฟ้า 70 โวลต์ ความคุมอุณหภูมิให้คงที่ที่ 18 องศาเซลเซียล เป็นเวลา 2.5 ชั่วโมง จากนั้นย้อมสีเพื่อให้แถบดีเอ็นเอปรากฏด้วย 1 mg/mL ethidium bromide

โปรแกรมสำหรับ SRAP

94 องศาเซลเซียส	4	นาที	
94 องศาเซลเซียส	45	วินาที	
30 องศาเซลเซียส	45	วินาที	4 รอบ
72 องศาเซลเซียส	1	นาที	
94 องศาเซลเซียส	45	วินาที	
45 องศาเซลเซียส	45	วินาที	34 รอบ
72 องศาเซลเซียส	1	นาที	
72 องศาเซลเซียส	7	นาที	

โปรแกรมสำหรับ SCoT



4.2.2 การ recovery และการวิเคราะห์ลำดับเบสของแถบดีเอ็นเอที่สนใจ

จากเทคนิค SRAP และ SCoT แถบดีเอ็นเอที่เกิด polymorprism และคาดว่าจะเกี่ยวข้อง กับยีนที่สนใจจะถูก recovery ออกมาจากเจล polyacrylamide โดยใช้ PureLink® Quick Gel Extraction Kit (Invitrogen, USA) จากนั้นดีเอ็นเอที่ได้จะส่งไปวิเคราะห์หาลำดับเบส เมื่อทราบข้อมูล ลำดับเบสเรียบร้อยแล้ว ทำ annotation ของลำดับเบสนั้น ๆ ผ่านโปรแกรม BLASTN และ BLASTX ของฐานข้อมูลยืนสาธารณะ Genebank โดยตั้งค่าการตรวจสอบคือ E-value $\,$ เท่ากับ $\,10^{-3}\,$ และ amino acid identity เท่ากับ 40 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนี้ ผลที่ได้ไปใช้สำหรับการพัฒนา SCAR marker โดยทำการออกแบบไพรเมอร์ให้จำเพาะกับชิ้นดีเอ็นเอที่มีมีบางส่วนของยีนควบคุมลักษณะที่ เป็นประโยชน์ของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรมออก แบบไพร์เมอร์ Primer3 (http://bioinfo.ut.ee/primer3-0.4.0/) และ Primer-BLAST (https://www.ncbi.nlm.nih.gov/tools/primer-blast/index.cgi) และทำการสร้าง genetic

barcode โดยใช้โปรแกรม DNA Barcode Generator

(http://bioradads.com/DNABarcodeWeb/)

ตารางที่ 3.1 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของไพร์เมอร์ที่จำเพาะกับยีน ITS, trnH-psbA, rbcL, matK, rpoB และ rpoC1

Name of primer	Gene Pri	PCR product size (bp)	References	
ITS1	TCCGTAGGTGAACCTGCGC		290	White et al., 1990
ITS2	GCTGCGTTCTTCATCGATGC		290	White et al., 1990
ITS3	GCATCGATGAAGAACGCAGC		330	White et al., 1990
ITS4	TCCTCCGCTTATTGATATGC		700	White et al., 1990
ITS5	GGAAGTAAAAGTCGTAACAAGG		315	White et al., 1990
	Forward	Reverse		
trnH– psbA- trnH2	CGCGCATGGTGGATTCACAA		296-1120	Tate et al., 2003
	TCC			
<i>trnH– psbA-</i> trn H	ACTGCCTTGATCCACTTGGC		296-1120	Tate et al., 2003
trnH– psbA- psbAF		GTTATGCATGAACGTAATGCTC	296-1120	Tate et al., 2003
trnH– psbA- psb A		CGAAGCTCCATCTACAAATGG	296-1120	Tate et al., 2003
rbcL-a	ATGTCACCACAAACAGAGAC TAAAGC	CTTCTGCTACAAATAAGAATC GATCTC	550-600	Kress et al., 2007
rbcL1-174	ATGTCACCACAAACAGAAAC	TCGCATGTACCTGCAGTAGC	724	Fay et al., 1997
matK 390-1326	CGATCTATTCATTCAATATT	TCTAGCACACGAAAGTCGAAG	930	Cuénoud et al., 2002
	TC	Т		
гроВ	ATGCAACGTCAAGCAGTTCC	GATCCCAGCATCACAATTCC	415	CBOL., 2009
rpoC1	GTGGATACACTTCTTGATAA	CCATAAGCATATCTTGAGTTG	486	CBOL., 2009
	TGG	G		

ตารางที่ 3.2 ลำดับนิวคลีโอไทด์หรือไพร์เมอร์ชนิด SRAP

Gene Primer (5'-3')				
Name of Forward		Name of	Reverse	
primer		primer		
me1	TGAGTCCAAACCGGATA	em1	GACTGCGTACGAATTAAT	
me2	TGAGTCCAAACCGGAGC	em2	GACTGCGTACGAATTTGC	
me3	TGAGTCCAAACCGGAAT	em3	GACTGCGTACGAATTGAC	
me4	TGAGTCCAAACCGGACC	em4	GACTGCGTACGAATTTGA	
me5	TGAGTCCAAACCGGAAG	em5	GACTGCGTACGAATTAAC	
me6	TGAGTCCAAACCGGTAG	em6	GACTGCGTACGAATTGCA	
me7	TGAGTCCAAACCGGTTG	em7	GACTGCGTACGAATTATG	
me8	TGAGTCCAAACCGGTGT	em12	GACTGCGTACGAATTGTC	
me9	TTCAGGGTGGCCGGATG	em13	GACTGCGTACGAATTGGT	
me10	TGGGGACAACCCGGCTT	em14	GACTGCGTACGAATTCAG	
me11	CTGGCGAACTCCGGATG	em15	GACTGCGTACGAATTCTG	
me12	GGTGAACGCTCCGGAAG	em16	GACTGCGTACGAATTCGG	
		em17	GACTGCGTACGAATTCCA	
		em18	GACTGCGTACGAATTGGT	
		em19	GACTGCGTACGAATTCCG	

บทที่ 4

ผลการศึกษาวิจัย และการอภิปรายผล

ส่วนที่ 1 การศึกษา DNA barcoding ใหหญ้าทะเล

1. การเก็บตัวอย่างหญ้าทะเล

ได้ทำการเก็บตัวอย่างหญ้าทะเลในบริเวณ 3 จังหวัดในเขตภาคตะวันออกตามแนวชายฝั่งอ่าว ไทยเพื่อใช้ในการศึกษาวิจัยดังนี้ บริเวณเกาะกระดาด จังหวัดตราด โดยมีพิกัด 11°50′27.8′N 102°31′14.9′E จำนวน 4 ชนิด ได้แก่หญ้าทะเลชนิด Thalassia hemprichii, Cymococea serrulata, Halodule uninervis และ Enhalus acoroides บริเวณหมู่บ้านร็อคกาเด้นท์ อำเภอ แกลง จังหวัดระยอง พิกัด 12°39′46.2′N 101°39′30.4′E จำนวน 2 ชนิด ได้แก่ Haludole pinifolia และ Halophila ovalis และบริเวณหน้าฐานทัพเรือสัตหีบ อำเภอสัตหีบ จังหวัดชลบุรี พิกัด 12°39′17.9′N 100°55′09.9′E จำนวน 1 ชนิด ได้แก่ Halophila minor ซึ่งหญ้าทะเลชนิดนี้ เป็นเดิมไม่พบในเขตนี้มาก่อนในรอบ 3 ปีที่ผ่านมา รวมตัอย่างหญ้าทะเลที่ใช้ในการศึกษาวิจัยครั้งนี้ ทั้งหมด 7 ชนิดพันธุ์ (ภาพที่ 4.1-4.7)



ภาพที่ 4.1 หญ้าทะเลชนิด Thalassia hemprichii บริเวณเกาะกระดาด จ.ตราด



ภาพที่ 4.2 หญ้าทะเลชนิด Cymodocea serrulata บริเวณเกาะกระดาด จ.ตราด



ภาพที่ 4.3 หญ้าทะเลชนิด Halodule uninervis บริเวณกระดาด จ.ตราด



ภาพที่ 4.4 หญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides บริเวณกระดาด จ.ตราด



ภาพที่ 4.5 หญ้าทะเลชนิด Halophila ovalis บริเวณกระดาด จ.ตราด



ภาพที่ 4.6 หญ้าทะเลชนิด Halophila minor บริเวณฐานทัพเรือสัตหีบ จ.ชลบุรี



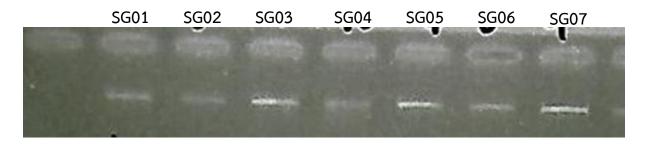
ภาพที่ 4.7 หญ้าทะเลชนิด Haludole pinifolia บริเวณหมู่บ้านร็อคกาเด้นท์ จ.ระยอง

2. การสกัดดีเอ็นเอของหญ้าทะเล

ทำการสกัดดีเอ็นหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด โดยการผสมรวมเนื้อเยื่อทั้งส่วนของใบอ่อน ราก และ ลำต้น โดยใช้ชุดสำเร็จแยกสกัดสารพันธุกรรม (ชุด Kit) Tian Gen (ประเทศจีน) เมื่อแยกสกัดดีเอ็นอ ได้แล้ว นำมาตรวจเชคปริมาณของดีเอ็นเอที่สกัดได้ด้วยเครื่อง Spectrophotometer (Nanodrop) ที่ ความยาวคลื่น 260 นาโนเมตร พบว่าดีเอ็นเอมีความเข้มข้นอยู่ในช่วง 9.80-19.90 นาโนกรัมต่อ ไมโครลิตร และวัดค่าความบริสุทธิ์ของดีเอ็นเอเหล่านั้นที่ O.D._{206/280 nm} โดยพบว่ามีค่าความบริสุทธิ์ อยู่ในช่วง 1.65-1.96 ซึ่งถือว่าคุณภาพดีมาก และตรวจคุณภาพดีเอ็นซ้ำอีกครั้งด้วยตรวจด้วยเจลอะกา โรสอิเลคโตรโฟลิซิสเข้มข้น 1 เปอร์เซนต์ จึงกล่าวได้ว่า ดีเอ็นเอของหญ้าทะเลเหล่านี้มีคุณภาพดี ปราศจากการปนเปื้อนด้วยอาร์เอ็นเอและโปรตีนที่เสียสภาพ แม้จะมีความเข้มข้นน้อย แต่เพียงพอ สำหรับการทำงาน ดังตารางที่ 4.1 และภาพที่ 4.8

ตารางที่ 4.1 ค่าความเข้มข้นและความบริสทธ์ของดีเอ็นเอจากหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด

ลำดับที่	รายชื่อหญ้าทะเล	รหัส	ความเข้มข้น	ความบริสุทธิ์
			(ng/µL)	(OD _{260/280})
1	Thalassia hemprichii	SG01	12.90	1.65
2	Cymodocea serrulata	SG02	15.50	1.80
3	Halodule uninervis	SG03	9.80	1.73
4	Enhalus acoroides	SG04	19.90	1.96
5	Halophila ovalis	SG05	12.40	1.80
6	Halophila minor	SG06	16.70	1.83
7	Haludole pinifolia	SG07	19.30	1.92



ภาพที่ 4. 8 จีโนมิคดีเอ็นเอของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด บนเจลอะกาโรสอิเลคโตรโฟลิซิสเข้มข้น 1 เปอร์เซนต์

ดังนั้นดีเอ็นเอที่แยกสกัดได้นี้สามารถนำมาใช้ในขั้นตอนถัดไปคือ นำไปใช้สร้าง barcoding และลายพิมพ์ดีเอ็นเอ (DNA fingerprinting) ด้วยเครื่องหมายโมเลกุล SCAR ที่ พัฒนามาจากเครื่องหมายโมเลกุลชนิด SRAP/SCoT ต่อไปได้

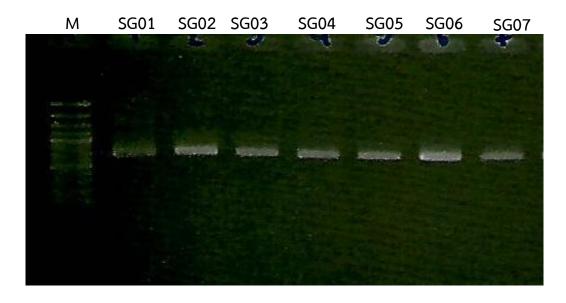
3. การสร้างเครื่องหมาย DNA barcoding ที่บริเวณยืน *ITS*, matK, rbcL, rpoB, rpoC₁ และ trnH-psbA intergenic spacer

ดีเอ็นเอของหญ้าทะเลที่แยกสกัดได้ในขั้นตอนที่ 2 ถูกนำมาใช้ในสร้าง barcoding ซึ่งยืน เหล่านี้เป็นบริเวณอนุรักษ์ในพืช แต่มีความสามารถในการจำแนกชนิดพันธุ์ได้โดอาศัยการเกิดการ กลายพันธุ์บางตำแหน่งในสายพันธุกรรมได้ด้วยเทคนิค PCR ขั้นตอนคือ ใช้ไพร์เมอร์ที่จำเพาะกับยืน มาตราฐานดังกล่าว ความเข้มข้น 0.5 ไมโครโมล, 1x Taq buffer, dNTP mix ความเข้มข้น 0.2 มิลลิ โมล, MgCl₂ ความเข้มข้น 4 มิลลิโมล และเอนไซม์ Taq polymerase ความเข้มข้น 2 ยูนิต ต่อ ปฏิกิริยา 20 ไมโครลิตร เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอทำด้วยเครื่อง DNA thermal cycle ด้วยระดับอุณหภูมิ ดังนี้ 95 องศาเซลเซียล นาน 3 นาที, 95 องศาเซลเซียล นาน 30 วินาที,52-55 องศาเซลเซียล นาน 30 วินาที และ 72 องศาเซลเซียล นาน 60 วินาที (ซ้ำ 34 รอบ) และตรวจสอบความแตกต่างของ ผลผลิตพีซีอาร์ที่ได้ด้วย 1.5 เปอร์เซนต์

จากการทดลองพบว่า **ยีนมาตราฐาน** matK, rbcL, rpoB และ rpoC₁ สามารถนำไป พัฒนาหรือศึกษาความสามารถในการเป็น DNA barcoding ในขณะที่ยืนมาตราฐาน ITS และ trnH-psbA intergenic spacer ยังไม่สามารถนำมาใช้ได้ (ดังตารางที่ 4.2 และภาพที่ 4.9-4.12) และชิ้นดีเอ็นเอทั้งหมดได้ถูก recovery ออกมาจากเจลอะกาโรส พร้อมทั้งทำให้บริสุทธิ์ด้วยชุดแยกสาร พันธุกรรม NucleoSpin® Gel and PCR Clean-up และส่งไปวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโทด์ที่บริษัท First BASE Laboratories Sdn Bhd ประเทศมาเลเซีย เพื่อนำผลมาใช้ในวิเคราะห์ค่าความเหมือนและ ความสามารถในการเป็น DNA barcoding

ตารางที่ 4.2 ขนาดของผลผลิตพีซีอาร์ที่จำเพาะกับเครื่องหมายดีเอ็นเอเพื่อสร้าง barcoding ของ หญ้าทะเล

ชนิดของหญ้าทะเล	ชนิดของยีน	ชิ้นดีเอ็นเอ	ความยาว	Annealing
	มาตราฐาน		(bp)	tem. (°C)
Thalassia hemprichii	rbcL	SG01-rbcL	723	55
	matK	SG01-matK	888	50
	<i>гро</i> В	SG01-rpoB	523	50
	$rpoC_1$	SG01-rpoC1	596	50
Cymococea serrulata	rbcL	SG02-rbcL	722	55
	matK	SG02-matK	909	50
	<i>гро</i> В	SG02-rpoB	522	50
	$rpoC_1$	SG02-rpoC1	597	50
Halodule uninervis	rbcL	SG03-rbcL	720	55
	matK	SG03-matK	915	50
	<i>гро</i> В	SG03-rpoB	526	50
	$rpoC_1$	SG03-rpoC1	593	50
Enhalus acoroides	rbcL	SG04-rbcL	722	55
	matK	SG04-matK	358	50
	<i>гро</i> В	SG04-rpoB	530	50
	$rpoC_1$	SG04-rpoC1	599	50
Halophila ovalis	rbcL	SG05-rbcL	719	55
	matK	SG05-matK	914	50
	<i>гро</i> В	SG05-rpoB	525	50
	$rpoC_1$	SG05-rpoC1	597	50
Halophila minor	rbcL	SG06-rbcL	720	55
	matK	SG06-matK	910	50
	<i>rpo</i> В	SG06-rpoB	526	50
	$rpoC_1$	SG06-rpoC1	600	50
Haludole pinifolia	rbcL	SG07-rbcL	722	55
	matK	SG07-matK	913	50
	<i>rpo</i> В	SG07-rpoB	529	50
	$rpoC_1$	SG07-rpoC1	597	50



ภาพที่ 4.9 ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด *rbc*L บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด

SG01 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน Thalassia hemprichii ขนาด 723 bp

SG02 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน Cymococea serrulata ขนาด 722 bp

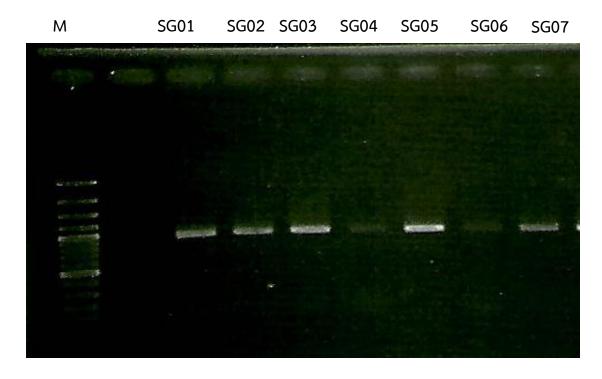
SG03 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน Halodule uninervis ขนาด 720 bp

SG04 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน Enhalus acoroides ขนาด 722 bp

SG05 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน $Halophila\ ovalis\ ขนาด\ 719\ bp$

SG06 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน Halophila minor ขนาด 720 bp

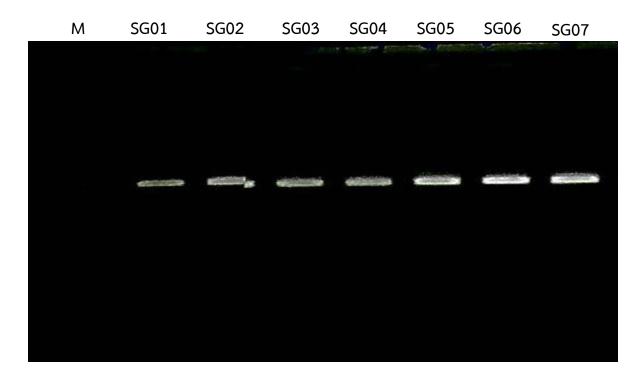
SG07 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rbcL บน Haludole pinifolia ขนาด 722 bp



ภาพที่ 4.10 ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด matK บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด

คือ ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด matK บน Thalassia hemprichii ขนาด 888 bp SG02 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด matK บน Cymococea serrulata ขนาด 909 bp คือ ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด matK บน Halodule uninervis ขนาด 915 bp SG03 SG04 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด matK บน Enhalus acoroides ขนาด 358 bp SG05 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด matK บน Halophila ovalis ขนาด 914 bp คือ ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด matK บน Halophila minor ขนาด 910 bp SG06

คือ ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด matK บน Haludole pinifolia ขนาด 913 bp



ภาพที่ 4.11 ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด *rpo*B บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด

SG01 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoB บน Thalassia hemprichii ขนาด 523 bp

SG02 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoB บน Cymococea serrulata ขนาด 522 bp

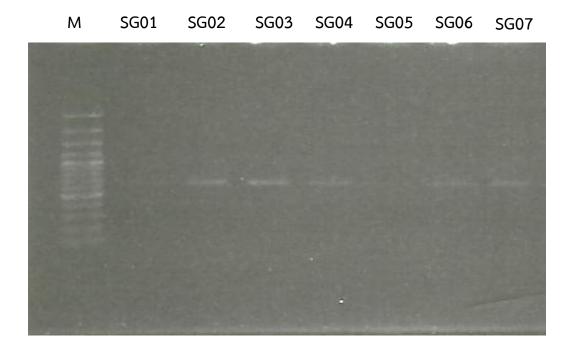
SG03 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoB บน Halodule uninervis ขนาด 526 bp

SG04 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoB บน Enhalus acoroides ขนาด 530 bp

SG05 คือ ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด rpoB บน $Halophila\ ovalis\ ขนาด\ 525\ bp$

SG06 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoB บน Halophila minor ขนาด 526 bp

SG07 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoB บน Haludole pinifolia ขนาด 529 bp



ภาพที่ 4.12 ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด *rpo*C1 บนหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด

SG01 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Thalassia hemprichii ขนาด 569 bp

SG02 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Cymococea serrulata ขนาด 597 bp

SG03 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Halodule uninervis ขนาด 593 bp

SG04 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Enhalus acoroides ขนาด 599 bp

SG05 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Halophila ovalis ขนาด 597 bp

SG06 คือ ผลผลิตของยีนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Halophila minor ขนาด 600 bp

SG07 คือ ผลผลิตของยืนมาตราฐานชนิด rpoC1 บน Haludole pinifolia ขนาด 597 bp

4. การวิเคราะห์ค่าความเหมือนโดยใช้โปรแกรม BLAST

เมื่อทำการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์และกรดอะมิโนของยีนบริเวณอนุรักษ์ rbcL, matK, rpoB และ rpoC₁ ที่มีรายงานมาก่อนในฐานข้อมูล GenBank โดยใช้โปรแกรม BLASTN และ BLASTX algorithm พบว่า ชิ้นดีเอ็นเอ SG01-rbcL, SG02-rbcL, SG03-rbcL, SG04-rbcL, SG05-rbcL, SG06-rbcL และ SG07-rbcL มีความเหมือนกับยีน ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase หรือยีน rbcL ในหญ้าทะเลพันธุ์ $Thalassia\ hemprichii$, $Cymodocea\ serrulata$, $Halodule\ uninervis$, $Enhalus\ acoroides$, $Halophila\ ovalis\ และ\ Halodule\ pinifolia\ ตามลำดับ (ตารางที่ 4.3) การที่สามารถตรวจพบโดเมน RuBisCo_large Superfamily นั้นเป็นการ ยืนยันถึงการมีอยู่และการทำงานในบริเวณอนุรักษ์ของยีนนี้ (ตารางที่ 4.4)$

ชิ้นดีเอ็นเอ SG01-matK, SG02-matK, SG03-matK, SG04-matK, SG05-matK, SG06-matK และ SG07-matK มีความเหมือนกับยืนมาตราฐาน matK ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii, Cymodocea serrulata, Halodule uninervis, Nemacheilus ornatus, Halophila ovalis และ Halodule pinifolia ตามลำดับ (ตามรางที่ 4.3) การที่สามารถตรวจพบโดเมน MatK_N superfamily นั้นเป็นการยืนยันถึงการมีอยู่และการทำงานในบริเวณอนุรักษ์ของยีนนี้ (ตารางที่ 4.4)

ชิ้นดีเอ็นเอ SG01-rpoB มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rpoB ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii. ชิ้นดีเอ็นเอ SG02-rpoB มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rpoB ในหญ้าทะเล Cymodocea serrulata, SG03-rpoB และ SG07-rpoB มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rpoB ใน หญ้าทะเล Halodule pinifolia ชิ้นดีเอ็นเอ SG04-rpoB มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rpoB ใน หญ้าทะเล Enhalus acoroides และ ชิ้นดีเอ็นเอ SG05-rpoB และ SG06-rpoB มีความเหมือนกับ ยีนมาตราฐาน rpoB ในหญ้าทะเล Halophila ovalis (ตารางที่ 4.3) การที่สามารถตรวจพบโดเมน RNA_Pol_B_RPB2 Superfamily นั้นเป็นการยืนยันถึงการมีอยู่และการทำงานในบริเวณอนุรักษ์ของ ยีนนี้ (ตารางที่ 4.4)

ชิ้นดีเอ็นเอ SG01-rpoC1 มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rcoC1 ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii ชิ้นดีเอ็นเอ SG02-rpoC1 มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rcoC1 ในพืช Albidella nymphaeifolia ชิ้นดีเอ็นเอ SG03-rpoC1, SG06-rpoC1 และ SG07-rpoC1 มีความเหมือนกับยีน มาตราฐาน rcoC1 ในหญ้าทะเล Halodule pinifolia และ ชิ้นดีเอ็นเอ SG04-rpoC1 และ SG05-rpoC1 มีความเหมือนกับยีนมาตราฐาน rcoC1 ในหญ้าทะเล Halophila ovalis (ตารางที่ 4.3) การ ที่สามารถตรวจพบโดเมน RNA_Pol_Rpb1_2 Superfamily นั้นเป็นการยืนยันถึงการมีอยู่และการ ทำงานในบริเวณอนุรักษ์ของยีนนี้ (ตารางที่ 4.4)

ดังนั้นจึงกล่าวได้ว่า ชิ้นดีเอ็นเอที่สามารถตรวจพบได้เหล่านี้ เป็นยืนมาตราฐานจริง และ สามารถนำไปใช้ในการวิเคราะห์ถึงความสามารถในการเป็น Barcoding ต่อไปได้

ตารางที่ 4.3 ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของชิ้นดีเอ็นเอจากบริเวณอนุรักษ์ rbcL, matK, rpoB และ rpoC₁ ของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม BLASTN

	Length		Sequence Homology		
Fragment	(bp)	GenBank Accession No.	Description	<i>E</i> -value	Identity
SG01-rbcL	723	KX527484.1	Thalassia hemprichii voucher DZY WQF0715 ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL) gene, partial cds; chloroplast	0.0	87%
SG02- rbcL	722	KF488491.1	Cymodocea serrulata voucher C2599 ribulose-1,5-carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL) gene, partial cds; plastid	0.0	99%
SG03- rbcL	720	KF488495.1	Halodule uninervis voucher C2567 ribulose-1,5-carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL) gene, partial cds; plastid	0.0	99%
SG04- rbcL	722	KF632850.1	Enhalus acoroides voucher C2565 ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL) gene, partial cds; chloroplast	0.0	99%
SG05- rbcL	719	AB004890.1	Halophila ovalis chloroplast rbcL gene for ribulose- 1,5-bisphosphate carboxylase, partial cds	0.0	99%
SG06- rbcL	720	AB004890.1	Halophila ovalis chloroplast rbcL gene for ribulose- 1,5-bisphosphate carboxylase, partial cds	0.0	99%
SG07- rbcL	722	KF488494.1	Halodule pinifolia voucher C2602 ribulose-1,5-carboxylase/oxygenase large subunit (rbcL) gene, partial cds; plastid	0.0	99%
SG01-matK	888	AB002577.1	Thalassia hemprichii chloroplast matK DNA for maturase, partial cds	0.0	99%
SG02- matK	909	KF488507.1	Cymodocea serrulata voucher C2601 maturase K (matK) gene, partial cds; plastid	0.0	99%
SG03- matK	915	KF488510.1	Halodule uninervis voucher C2567 maturase K (matK) gene, partial cds; plastid	0.0	99%
SG04- matK	358	GQ174363.1	Nemacheilus ornatus isolate FLMNH 2008-0865 cytochrome b (cytb) gene, complete cds; mitochondrial	8e-24	77%
SG05- matK	914	AB002570.1	Halophila ovalis chloroplast matK DNA for maturase, partial cds	0.0	99%
SG06- matK	910	AB002570.1	Halophila ovalis chloroplast matK DNA for maturase, partial cds	0.0	99%

	Length		Sequence Homology		
Fragment	(bp)	GenBank Accession No.	Description	<i>E</i> -value	Identity
SG07- matK	913	KF488509.1	Halodule pinifolia voucher C2602 maturase K (matK) gene, partial cds; plastid	0.0	100%
SG01-rpoB	523	JF975528.1	Thalassia hemprichii RNA polymerase beta subunit (rpoB) gene, partial cds; chloroplast	0.0	100%
SG02- rpoB	522	AB970741.1	Cymodocea rotundata chloroplast rpoB gene for RNA polymerase beta subunit, partial cds	0.0	97%
SG03- rpoB	526	AB970742.1	Halodule pinifolia chloroplast rpoB gene for RNA polymerase beta subunit, partial cds	0.0	99%
SG04- rpoB	530	JF975516.1	Enhalus acoroides RNA polymerase beta subunit (rpoB) gene, partial cds; chloroplast	0.0	100%
SG05- rpoB	525	LC128155.1	Halophila ovalis chloroplast rpoB gene for RNA polymerase beta subunit, partial cds,	0.0	99%
SG06- rpoB	526	LC128155.1	Halophila ovalis chloroplast rpoB gene for RNA polymerase beta subunit, partial cds	0.0	99%
SG07- rpoB	529	AB970742.1	Halodule pinifolia chloroplast rpoB gene for RNA polymerase beta subunit, partial cds	0.0	99%
SG01-rpoC1	596	JF975546.1	Thalassia hemprichii RNA polymerase beta' subunit (rpoC) gene, partial cds; chloroplast	1e-61	72%
SG02- rpoC1	597	KX980078.1	Albidella nymphaeifolia RNA polymerase beta' subunit (rpoC) gene, partial cds; chloroplast	0.0	94%
SG03- rpoC1	593	AB970746.1	Halodule pinifolia chloroplast rpoC1 gene for RNA polymerase subunit, partial cds	0.0	99%
SG04- rpoC1	599	JF975535.1	Halophila ovalis RNA polymerase beta' subunit (rpoC) gene, partial cds; chloroplast	0.0	92%
SG05- rpoC1	597	JF975535.1	Halophila ovalis RNA polymerase beta' subunit (rpoC) gene, partial cds; chloroplast	0.0	100%
SG06- rpoC1	600	AB970746.1	Halodule pinifolia chloroplast rpoC1 gene for RNA polymerase subunit, partial cds	0.0	99%
SG07- rpoC1	597	AB970746.1	Halodule pinifolia chloroplast rpoC1 gene for RNA polymerase subunit, partial cds	0.0	99%

ตารางที่ 4.4 ผลการเปรียบเทียบกรดอะมิโนที่ถูกสร้างขึ้นยืนยืนมาตราฐาน rbcL, matK, rpoB และ rpoC₁ ของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม BLASTX

·		-	Sequence Homology		
Fragment	Length (bp)	GenBank Accession No.	Description	<i>E</i> -value	Putative Conserved Domain
SG01-rbcL	723	AJO64585.1	ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit, partial (chloroplast) [<i>Hydrilla verticillata</i>]	6e-72	RuBisCo_large Superfamily
SG02- rbcL	722	AGZ90806.1	ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit, partial (chloroplast) [Neraudia melastomifolia]	3e-167	RuBisCo_large Superfamily
SG03- rbcL	720	CAA73427.2	ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit, partial (chloroplast) [Oxychloe andina]	7e-169	RuBisCo_large Superfamily
SG04- rbcL	722	AIG22650.1	ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit, partial (chloroplast) [<i>Enhalus acoroides</i>]	5e-155	RuBisCo_large Superfamily
SG05- rbcL	719	BAX07762.1	ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit, partial (chloroplast) [<i>Halophila ovalis</i>]	4e-153	RuBisCo_large Superfamily
SG06- rbcL	719	BAX07762.1	ribulose-1,5-bisphosphate carboxylase/oxygenase large subunit, partial (chloroplast) [<i>Halophila ovalis</i>]	3e-152	RuBisCo_large Superfamily
SG07- rbcL	722	AIF76081.1	ribulose-1,5-carboxylase/oxygenase large subunit, partial (plastid) [Halodule pinifolia]	2e-152	RuBisCo_large Superfamily
SG01-matK	888	BAB18667.1	maturase, partial (chloroplast) [<i>Thalassia</i> hemprichii]	0.0	MatK_N superfamily
SG02- matK	909	AIF76095.1	maturase K, partial (plastid) [<i>Cymodocea</i> serrulata]	0.0	MatK_N superfamily
SG03- matK	915	AIF76098.1	maturase K, partial (plastid) [Halodule uninervis]	0.0	MatK_N superfamily
SG04- matK	358	AJF21687.1	cytochrome b, partial (mitochondrion) [Squalidus argentatus]	0.018	QcrB superfamilt
SG05- matK	915	BAB18660.1	maturase, partial (chloroplast) [Halophila ovalis]	0.0	MatK_N superfamily
SG06- matK	910	BAB18660.1	maturase, partial (chloroplast) [Halophila ovalis]	0.0	MatK_N superfamily

			Sequence Homology		
Fragment	Length (bp)	GenBank Accession No.	Description	<i>E</i> -value	Putative Conserved Domain
SG07- matK	913	AIF76097.1	maturase K, partial (plastid) [<i>Halodule</i> pinifolia]	0.0	MatK_N superfamily
SG01-rpoB	523	AEI58826.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [<i>Thalassia hemprichii</i>]	7e-105	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG02- rpoB	522	BAR73112.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [Cymodocea rotundata]	3e-108	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG03- rpoB	526	BAR73113.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [Halodule pinifolia]	7e-109	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG04- rpoB	530	AEI58814.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [Enhalus acoroides]	1e-106	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG05- rpoB	525	AEI58815.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [Halophila ovalis]	5e-105	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG06- rpoB	526	AEI58815.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [<i>Halophila ovalis</i>]	1e-104	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG07- rpoB	529	BAR73113.1	RNA polymerase beta subunit, partial (chloroplast) [<i>Halodule pinifolia</i>]	1e-108	RNA_Pol_B_RP B2 Superfamily
SG01-rpoC1	596	AKI87998.1	RNA polymerase beta subunit-1, partial (chloroplast) [Celosia cristata]	3e-46	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily
SG02- rpoC1	597	CAO98945.1	RNA polymerase beta' chain, partial (plastid) [Agave salmiana]	6e-132	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily
SG03- rpoC1	593	CAP11834.1	RNA polymerase beta' subunit, partial (chloroplast) [Conostylis setigera]	1e-130	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily
SG04- rpoC1	599	CAP11838.1	RNA polymerase beta' subunit, partial (chloroplast) [<i>Cypripedium henryi</i>]	4e-89	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily
SG05- rpoC1	597	AFU53926.1	RNA polymerase C, partial (chloroplast) [Berberis bergmanniae]	4e-130	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily
SG06- rpoC1	600	CAP11834.1	RNA polymerase beta' subunit, partial (chloroplast) [Conostylis setigera]	8e-138	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily
SG07- rpoC1	597	CAO98935.1	RNA polymerase beta' chain, partial (plastid) [Agave aurea]	3e-142	RNA_Pol_Rpb1 _2 Superfamily

ส่วนที่ 2 การวิเคราะห์ความน่าจะเป็น DNA Barcoding ของยืนมาตราฐานในหญ้าทะเลด้วย โปรแกรม DNA Subway

การทำดีเอ็นเอบาร์โค้ดคือการใช้ลำดับเบสของดีเอ็นเอช่วงสั้น ๆ (short genetic loci) ที่มี ความผันแปรสูง มาชี้เฉพาะสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดได้อย่างรวดเร็ว โดยช่วงดีเอ็นเอที่จะใช้เป็นบาร์โค้ดนั้น ต้องเป็นช่วงดีเอ็นเอที่ผ่านการตกลงและยอมรับ (standardized genetic loci) ให้เป็นบาร์โค้ดของ สิ่งมีชีวิตนั้นๆ กล่าวคือสามารถระบุชนิดของสิ่งมีชีวิต เหมือนกับบาร์โค้ดที่สามารถระบุชนิดสินค้า ซึ่ง ในทางปฏิบัติอาจมีการกำหนดตำแหน่ง (locus) ดีเอ็นเอมาตรฐานมากกว่า 1 ช่วงสำหรับใช้เป็น บาร์โค้ดเพื่อประสิทธิภาพในการจำแนกสิ่งมีชีวิต ซึ่งในปัจจุบันมี ช่วงดีเอ็นเอที่ผ่านการศึกษาการใช้ เป็นบาร์โค้ดสำหรับพืชหลายช่วงด้วยกัน ตัวอย่างเช่น matK, rbcL, internal transcribed spacers (ITS), psbA-trnH intergenic spacer ซึ่งโดยสรุปช่วงดีเอ็นเอที่เหมาะจะใช้เป็นบาร์โค้ดของสิ่งมีชีวิต ต้องมีลักษณะดังนี้ (http://www.pharm.su.ac.th/dna2/dna1.php)

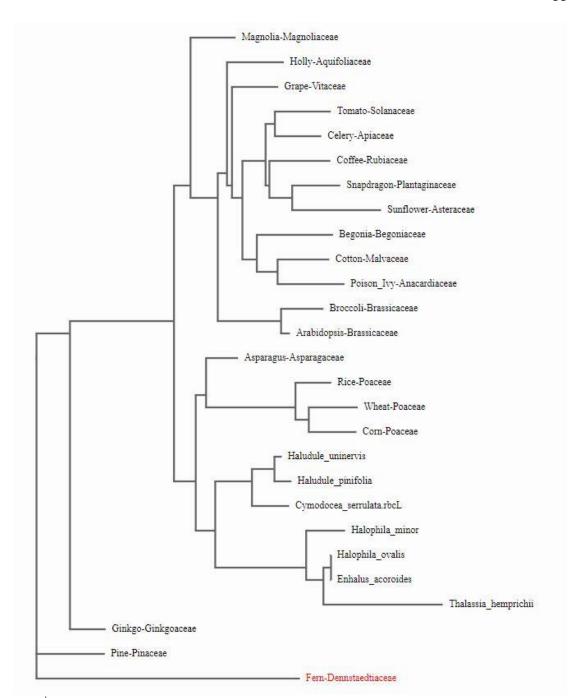
- 1. มีความผันแปรระหว่างสปีชีส์สูงเพียงพอ
- 2. มีความยาวเหมาะสมต่อการเพิ่มปริมาณด้วยเทคนิค PCR และการวิเคราะห์ลำดับเบส
- 3. มี conserved sequence อยู่ที่ปลายทั้งสองด้านที่เหมาะแก่การออกแบบ PCR primer ที่สามารถใช้ได้กับสิ่งมีชีวิตหลากหลายสปีชีส์ (universal)

การทำ DNA barcode มีวัตถุประสงค์เพื่อใช้เป็นเครื่องมือช่วยในการระบุสิ่งมีชีวิต และมี ความจำ เป็นอย่างยิ่งที่ต้องมีนักอนุกรมวิธานในการสร้างระบบอ้างอิงที่ถูกต้องเพราะฐานข้อมูลจะต้อง เป็นลำ ดับนิวคลีโอไทด์ที่ได้จากตัวอย่างที่มีการระบุชนิดอย่างถูกต้องโดยนักอนุกรมวิธานเท่านั้น DNA barcode จึงเป็นเครื่องมือวิเคราะห์อย่างง่ายที่มีพื้นฐานอยู่บนความรู้ของนักอนุกรมวิธานในการระบุ ชนิดของสิ่งมีชีวิต (พรณรงค์ และอรุณรัตน์, 2554) โดยทำการออกแบบไพร์เมอร์ให้เข้าเกาะบริเวณ อนุรักษ์ (conserve region) และคลอบคลุมในส่วนที่ผันแปร เพื่อให้ผลผลิตที่เกิดจากการผันแปรนั้น มาใช้ในการจำแนกชนิด ซึ่งน่าจะเกิดขึ้นตามสายวิวัฒนาการ

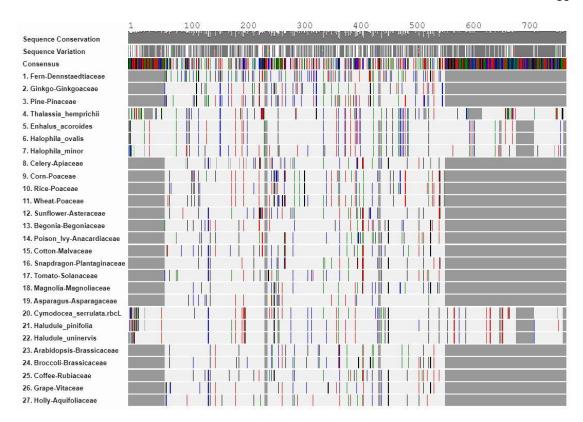
เมื่อทำการวิเคราะห์ความน่าจะเป็นของการเป็น DNA Barcoding ของยีนมาตราฐาน rbcL, rpoB, matK และ rpoC1 ที่ถูกต้องของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดนี้ คือ Thalassia hemprichii, Cymococea serrulata, Halodule uninervis และ Enhalus acoroides บริเวณ Haludole pinifolia, Halophila ovalis และ Halophila minor ด้วยโปรแกรม DNA Subway พบว่า

1. ยีนมาตราฐาน rbcL สามารถแยกความแตกต่างระหว่างหญ้าทะเลทุกชนิดออกจากพืชอื่น ๆ ได้ และสามารถแยกหญ้าทะเลชนิด Thalassia hemprichii, Cymococea serrulata, Halodule uninervis, Haludole pinifolia และ Halophila minor ออกจากกันได้แต่ไม่สามารถแยกความ แตกต่างระหว่างหญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides และ Halophila ovalis ออกจากกันได้ (ภาพ ที่ 4.13) และพบว่าบริเวณอนุรักษ์ (conserve sequence) นี้จะมีความแปรปรวนสูงของยีน มาตราฐาน rbcL ความยาวประมาณ 550 คู่เบส (ภาพที่ 4.14)

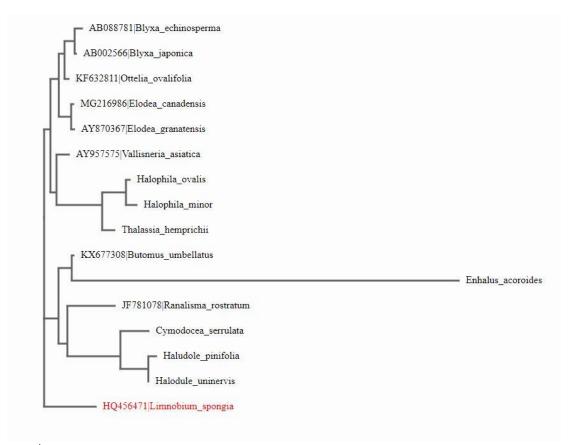
- 2. ยีนมาตราฐาน matK สามารถแยกความแตกต่างระหว่างหญ้าทะเลทุกชนิดออกจากพืชอื่น ๆ ได้ แต่ไม่สามารถแยก Halophila ovalis ออกจาก Halophila minor และไม่สามารถแยก Haludole pinifolia ออกจาก Halodule uninervis แต่สามารถแยกหญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides และ Thalassia hemprichii (ภาพที่ 4.15) และพบว่าบริเวณอนุรักษ์ (conserve sequence) นี้จะมีความแปรปรวนสูงของยีนมาตราฐาน matK ความยาวประมาณ 800 คู่เบส (ภาพ ที่ 4.16) การที่ยีนมาตราฐาน matK มีช่วงผันแปรสูง จะเป็นตัวบ่งชี้ในความสามารถในการจำแนกชนิด ได้ดี (Lucus et al, 2012)
- 3. ยีนมาตราฐาน rpoB สามารถแยกความแตกต่างระหว่างหญ้าทะเลทุกชนิดออกจากพืชอื่น ๆ ได้ และอาจจะสามารถแยก Halophila ovalis ออกจาก Halophila minor และอาจะสามารถแยก Haludole pinifolia ออกจาก Halodule uninervis ซึ่งต้องใช้ยืนมาตราฐานชนินเข้าร่วมในการแยก ความแตกต่าง ทั้งนี้ทั้งนั้นสามารถแยกหญ้าทะเลชนิด Enhalus acoroides และ Thalassia hemprichii ได้อย่างชัดเจน(ภาพที่ 4.17) และพบว่าบริเวณอนุรักษ์ (conserve sequence) นี้จะมี ความแปรปรวนสูงของยืนมาตราฐาน rpoB ความยาวประมาณ 500 คู่เบส (ภาพที่ 4.18)
- 4. ยีนมาตราฐาน rpoC1 สามารถแยกความแตกต่างระหว่างหญ้าทะเลทุกชนิดออกจากพืชอื่น ๆ ได้ และสามารถแยกหญ้าทะเลทุกชนิดออกจากกันได้ แต่ไม่สามารถแยกหญ้าทะเลชนิด Haludole pinifolia ออกจาก Halodule uninervis ได้ (ภาพที่ 4.19) และพบว่าบริเวณอนุรักษ์ (conserve sequence) นี้จะมีความแปรปรวนสูงของยีนมาตราฐาน rpoC1 ความยาวประมาณ 600 คู่เบส (ภาพ ที่ 4.20)



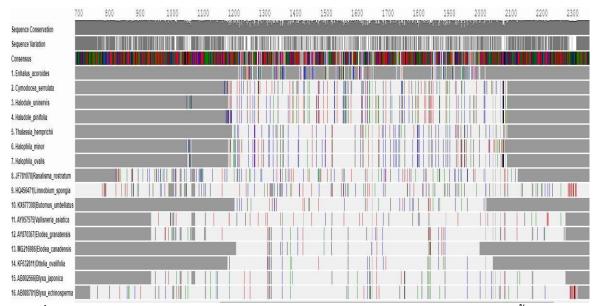
ภาพที่ 4.13 แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยีนมาตราฐาน *rbc*L ในการเป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway



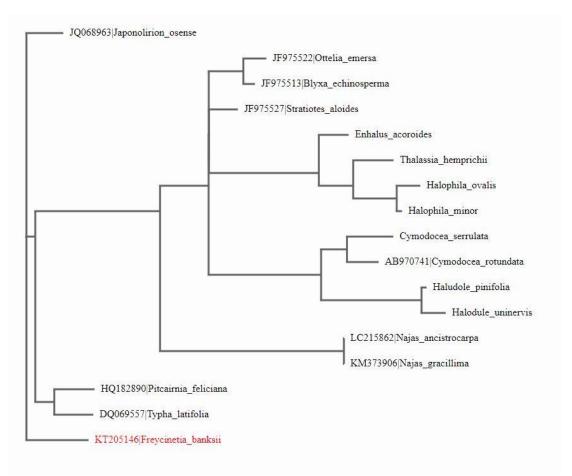
ภาพที่ 4.14 การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยืนมาตราฐาน *rbc*L ในหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วยโปรแกรม DNA Subway



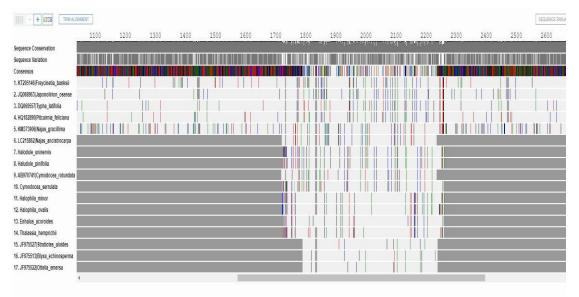
ภาพที่ 4.15 แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยีนมาตราฐาน *matK* ในการเป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway



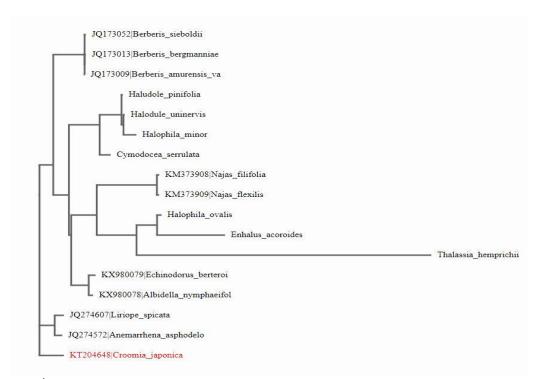
ภาพที่ 4.16 การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยีนมาตราฐาน *mat*K ในหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วยโปรแกรม DNA Subway



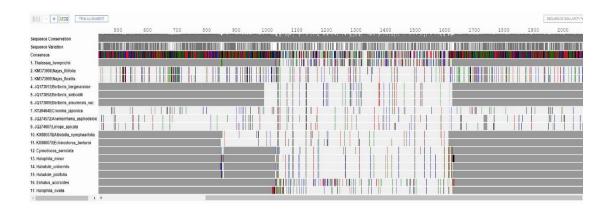
ภาพที่ 4.17 แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยีนมาตราฐาน *rpo*B ในการเป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway



ภาพที่ 4.18 การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยีนมาตราฐาน *rpo*B ในหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วยโปรแกรม DNA Subway



ภาพที่ 4.19 แผนภูมิพันธุกรรมแสดงความเหมือนของยีนมาตราฐาน *rpo*C1 ในการเป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิด เมื่อวิเคราะห์ PHYLIP MJ ด้วยโปรแกรม DNA Subway



ภาพที่ 4.20 การวิเคราะห์ Consensus sequence ของยีนมาตราฐาน *rpo*C1 ในหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดเทียบกับจีโนมอ้างอิง เมื่อวิเคราะห์ muscle ด้วยโปรแกรม DNA Subway

จากการวิจัยจะพบว่าหญ้าทะเลบางชนิดเช่น Enhalus acoroides hemprichii และ Cymococea serrulata สามารถใช้ยืนมาตราฐานเพียงชนิดเดียวคือ matK และ rbcL ก็สามารถแยกความแยกต่างทางกันธุกรรมออกจาก ในขณะที่หญ้าทะเลบางชนิดเช่น Halodule uninervis, Haludole pinifolia, Halophila ovalis และ Halophila minor ยีนมาตาฐานเพียง ชนิดเดียวไม่สามารถแยกความต่างทางพันธุกรรมของหญ้าทะเลเหล่านี้ออกจากันได้ ต้องใช้ยืน มาตราฐานหลายชนิดเข้าร่วม อาจเนื่องด้วยหญ้าทะเลเหล่านี้จัดอยู่ใน Genus เดียวความใกล้ชิดทาง พันธุกรรมจึงมามากตาไปด้วย เช่น Halodule uninervis - Haludole pinifolia และ Halophila ovalis -Halophila minor สอดคล้องกับการวิจัยของ Lucus et al (2012) ได้ศึกษายีนมาตรฐาน rbcL และ matK ในการเป็น DNA Barcode ของหญ้าทะเล Cymodocea rotundata Ehrenb. & Hempr. ex Asch., Cymodocea serrulata (R.Br.) Asch. & Magnus, Enhalus acoroides (L. f.) Royle, Halodule pinifolia (Miki) den Hartog, Halodule uninervis (Forsk.) Asch., Halodule wrightii Asch., Halophila beccarii Asch., Halophila decipiens Ostenf., Halophila ovalis (R.Br.) Hook. f., Halophila ovata Gaud., Halophila ovalis subsp. ramamurthiana, Halophila stipulacea (Forsk.) Asch. Syringodium isoetifolium (Asch.) Dandy, Thalassia hemprichii (Ehrenb.) Asch.] ซึ่งเก็บจากบริเวณอ่าว Palk ประเทศอินเดีย พบว่า ยีนมาตรฐาน matK มีความสามารถในการเป็น DNA Barcode ได้ดีกว่ายีน rbcL หรือต้องใช้ ร่วมกัน เช่นเดียวกับ de Groot et al (2011) ระบุว่า ยีน rbcL และ trnH-psbA intergenic spacer สามารถใช้จำแนกสายพันธุ์ของเฟริน (NW-European fern) ได้เป็นอย่างดี ในขณะที่ยืน matK ไม่ สามารถแยกความแตกต่างระหว่างสายพันธ์ได้

นฤมลและคณะ (2557) ได้วิเคราะห์จีโนมของกล้วยไม้สกุลสิงโตกลอกตาหมู่สิงโตสยาม 12 ชนิด โดยตรวจสอบล ดับนิวคลีโอไทด์ ของยืน matK, rbcL, rpoB, rpoC1 และชิ้นดีเอ็นเอที่อยู่ ระหว่างยืน trnH กับ psbA พบว่าไม่มีลำดับนิวคลีโอไทด์ บริเวณใดที่สามารถแยกกล้วยไม้สกุลสิงโต กลอกตาหมู่สิงโตสยามทั้ง 12 ชนิด ออกจากกันได้ทั้งหมด อย่างไรก็ตาม การใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ยืน matK และ rbcL ร่วมกันสามารถแยกกล้วยไม้สิงโตสกุลกลอกตาหมู่สิงโตสยาม ออกจากกันได้ ยกเว้นสิงโตก้ามปูใหญ่และสิงโตก้ามปูแดงซึ่งสามารถแยกด้วยการใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน rpoC1 หรือชิ้นดีเอ็นเอ trnH-psbA

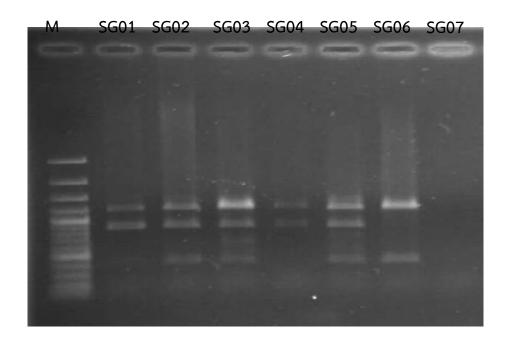
ส่วนที่ 3 การพัฒนา SCAR Marker ชนิด genetic barcode

3.1 วิเคราะห์ความลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุลชนิด SCAR

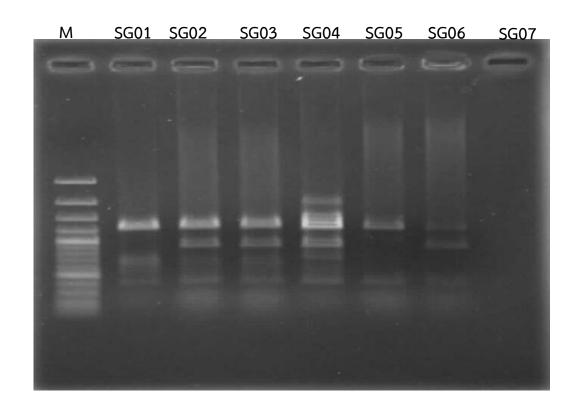
ในการวิเคราะห์หาลายพิมพ์ดีเอ็นเอของหญ้าทะเลทั้ง 7 ชนิดนี้ คือ Thalassia hemprichii, Cymococea serrulata, Halodule uninervis และ Enhalus acoroides บริเวณ Haludole pinifolia, Halophila ovalis และ Halophila minor โดยได้ทำการทดลองแยกความ แตกต่างของชนิดพันธุ์โดยการใช้เครื่องหมายโมเลกุล SRAP โดยได้ดัดแปลงเทคนิคการตรวจวิเคราะห์ จาก Li and Quiros. (2001) ดังนี้ นำดีเอ็นเอของหญ้าทะเลดังกล่าวปริมาณ 30-50 นาโนกรัม มาเพิ่ม ปริมาณเฉพาะส่วนที่สนใจด้วยเทคนิคพีซีอาร์ ใช้ไพร์เมอร์ SRAP (me-em) ความเข้มข้น 0.75 ไมโคร โมล $1 \times Taq$ buffer dNTP mix ความเข้มข้น 0.25 มิลลิโมล MgCl2 ความเข้มข้น 1.5 มิลลิโมล และ เอนไซม์ Taq polymerase ความเข้มข้น 1 ยูนิต ต่อปฏิกิริยา 10 ไมโครลิตร การเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ ทำด้วยเครื่อง DNA thermal cycle ด้วยระดับอุณหภูมิดังนี้

ขั้นตอนที่ 1 pre-denature	94	องศาเซลเซียล นาน 3 นาที
ขั้นตอนที่ 2 denature	94	องศาเซลเซียล นาน 30 วินาที
ขั้นตอนที่ 3 annealing	45	องศาเซลเซียล นาน 30 วินาที
ขั้นตอนที่ 4 extension	72	องศาเซลเซียล นาน 1นาที (ซ้ำ 35 รอบ)
ขั้นตอนที่ 5 final-extension	72	องศาเซลเซียล นาน 7 นาที

และตรวจสอบความแตกต่างของชิ้นดีเอ็นเอในเจลอะกาโรสอิเลคโตรโฟลิซิสเข้มข้น 1.5 เปอร์เซนต์ ดังภาพที่ 4.21 และ 4.22 ซึ่งขณะนี้ได้ทำการตรวจสอบครบทั้ง 20 คู่ไพร์เมอร์แล้ว อยู่ ระหว่างการ score ความแตกต่างเพื่อใช้ในการวิเคราะห์ความแตกต่างและสร้างลายพิมพ์ดีเอ็นเอ ต่อไป พบว่าหญ้าทะเลชนิด Halophila minor ไม่สามารถเพิ่มปริมาณด้วยเทคนิค SRAP ได้ จึงได้ตัด ออกจากการศึกษาวิจัย



ภาพที่ 4.21 ผลผลิตพีซีอาร์ของไพร์เมอร์ em15-me5 จากเครื่องหมายโมเลกุลชนิด SRAP บนหญ้า ทะเลทั้ง 7 ชนิด



ภาพที่ 4.22 ผลผลิตพีซีอาร์ของไพร์เมอร์ em12-me4 จากเครื่องหมายโมเลกุลชนิด SRAP บนหญ้า ทะเลทั้ง 7 ชนิด

3.2 การวิเคราะห์เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของชิ้นดีเอ็นเอจากที่ได้จากความแตกต่างหรือ ลายพิมพ์ดีเอ็นเอของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม BLASTN

ในการพัฒนา SCAR marker ในครั้งนี้จะใช้บางส่วนของยีนที่มีหน้าที่จากการทำนายผ่าน โปรแกรม BLAST ชิ้นดีเอ็นที่แสดงความแตกต่างระหว่างชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเลที่จากการใช้เทคนิค SRAP และ SCoT ถูกนำไปวิเคราะห์และทำนายหน้าที่ ได้ผลตั้งตารางที่ 4.5

- 1. ชิ้นดีเอ็น SG01-01 มีขนาด 359 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Thalassia hemprichii* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ หรือตรวจพบในหญ้าทะเลชนิดนี้แต่ไม่พบ ในหญ้าทะเลชนิดอื่น พบว่ามีเหมือนกับยืน GATS protein-like 2 (GATSL2) ใน *Myotis brandtii* ซึ่งมีความสามารถเป็น negative inhibitor ในเซลล์
- 2. ชิ้นดีเอ็นเอ SG01- 18 มีขนาด 728 คู่เบส เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของ หญ้าทะเลชนิด Thalassia hemprichii กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ หรือตรวจพบในหญ้าทะเลชนิดนี้แต่ ไม่พบในหญ้าทะเลชนิดอื่น พบว่ามีเหมือนกับยีนที่กำหนดการสร้างเอนไซม์ NADH ของหญ้าทะเล Thalassia hemprichii ในการหายใจระดับเซลล์ NADH เป็นสารที่มีพลังงานสูง มีสมบบัติเป็นตัวให้ อิเลคตรอน (reducing agent) เข้าสู่กระบวนการถ่ายทอดอิเลคตรอน เพื่อนำพลังงานที่อยู่ใน NADH มาใช้สร้าง ATP ต่อไป

- 3. ชิ้นดีเอ็นเอ SG01- 32 มีขนาด 731 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Thalassia hemprichii* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ มีความเหมือนกันยีนที่กำหนดการสร้าง เอนไซม์ trypsin-7-like ซึ่งเอนไซม์นี้มีหน้าที่ในการย่อยโปรตีนให้เป็นกรดอมิโน
- 4. ชิ้นดีเอ็นเอ SG01- 40 มีขนาด 556 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Thalassia hemprichii* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ มีความเหมือนกันยีนที่กำหนดการสร้าง เอนไซม์ ubiquitin-conjugating ในข้าว ซึ่งมีหน้าที่เกี่ยวข้องกับกระบวนย่อยสลายโปรตีน และการ ควบคุมวัฏจักรเซลล์และการตายของเซลล์แบบอะพอพโทซิส (สุปรานี กองคำ, 2556)
- 5. ชิ้นดีเอ็นเอ SG02- 16 มีขนาด 336 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Cymodocea serrulata* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ มีความเหมือนกับ *Ananas comosus* villin-2 และ ยีนที่กำหนดการสร้าง actin bind protein ใน *Lilium longiflorum* ซึ่ง actin bind protein มีหลายชนิด เช่น formin thymosin profilin และ tyopomyosin
- 6. ชิ้นดีเอ็นเอ SG02-26 มีขนาด 375 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Cymodocea serrulata* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ ซึ่งมีความเหมือนกับยืน rps11-rpl36 intergenic spacer,partial sequence ในไม้น้ำ *Elodea Canadensis*
- 7. ชิ้นดีเอ็นเอ SG02- 33 ที่ขนาด 408 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Cymodocea serrulata* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ ซึ่งมีความเหมือนกับยืน disulfide oxidoreductase ในข้าวโพด และ apoptosis-inducing factor ใน *Setaria italic* และ Sorghum bicolor
- 8. ชิ้นดีเอ็นเอ SG02- 38 ที่มีขนาด 561 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Cymodocea serrulata* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ ซึ่งมีความเหมือนกับยืน kinesin-like protein ใน *Camellia sinensis* Coffea Arabica (XM_027263042.1), Brassica napus (XM_013831283.2), Eucalyptus grandis (XM_010025606.2), Oryza sativa Japonica (XM_015768324.2) ซึ่งเป็น Motor Protein ชนิดหนึ่ง กำลังขนเวสิเคิล(Vesicle) ไปตามไมโครทิวบูล ในกิจกรรมของเซลล์
- 9. ชิ้นดีเอ็นเอ SG03- 09 มีขนาด 544 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Halodule uninervis* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ ซึ่งมีความเหมือนกับยืน serine/threonine-protein ของ *Hevea brasiliensis*
- 10. ชิ้นดีเอ็นเอ SG04-07 มีขนาด 273 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด Enhalus acoroides กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ ซึ่งมีความเหมือนกับยืน Ty3-gypsy retrotransposon ใน Beta vulgaris subsp และ aluminium-activated citrate transporter ใน Hordeum vulgare ซึ่งทำให้ข้าวบาร์เลย์สามารถเจริญเติบโตได้ในสภาพที่มีอะลูมิเนียมสูง (Furukawa et al, 2007)
- 11. ชิ้นดีเอ็นเอ SG05-12 มีขนาด 286 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Halophila ovalis* กับหญ้าทะเลชนิดอื่น ๆ ซึ่งมีความเหมือนกับยีน alcohol dehydrogenase 1 (adh1) ในข้าวโพด โดยยีนนี้มีหน้าที่ช่วยให้พืชสามารถเจริญเติบโตได้ และ ต้านทานต่อความเครียดทั้ง biotic และ abiotic stress (Shi et al, 2017) และมีความเหมือนกันยีน มนโดเม MADS-domain transcription factor ซึ่งเกี่ยวข้องกับระบวนการออกดอกในพืช

12. ชิ้นดีเอ็นเอ SG07- 20 มีขนาด 588 คู่เบส เป็นชื้นดีเอ็นเอแสดงความแตกต่างของหญ้า ทะเลชนิด *Haludole pinifolia* ซึ่งมีความเหมือนกับยืนG-type lectin S-receptor-like serine/threonine-protein kinase ใน *Cannabis sativa* หรือกัญชา

เมื่อพิจาณาถึงหน้าที่การทำงานจึงเลือกชิ้นดีเอ็นเอจำนวน 10 ชิ้นคือ SG01-18, SG01-32, SG02-16, SG02-26, SG02-33, SG03-09, SG04-07, SG05-12, SG05-35 และ SG07-20 มาใช้พัฒนา SCAR marker ชนิด Genetic barcoding ต่อไป

ตารางที่ 4.5 ผลการเปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของชิ้นดีเอ็นเอจากที่ได้จากความแตกต่างหรือ ลายพิมพ์ดีเอ็นเอของหญ้าทะเลด้วยโปรแกรม BLASTN

			Sequence Homology		
Fragment	Length (bp)	GenBank Accession No.	Description	<i>E</i> - value	Identity (%)
SG01-01	359	XM_014548502.1	REDICTED: <i>Myotis brandtii</i> GATS protein-like 2 (GATSL2), mRNA.	2.9	96.30
SG01- 18	728	KU642088.1	Thalassia hemprichii NADH dehydrogenase subunit 9 (nad9) gene, complete cds; mitochondrial	3e-41	77.69
SG01- 32	713	XM_022962610.1	PREDICTED: <i>Spodoptera litura</i> trypsin-7-like (LOC111350894),transcript variant X2, mRNA.	1.8	91.43
SG01- 40	556	XM_015764646.2	PREDICTED: <i>Oryza sativa</i> Japonica Group probable ubiquitin-conjugating enzyme E2 23 (LOC4326008)	1.4	83.33
SG02- 16	336	XM_020252365.1	PREDICTED: <i>Ananas comosus</i> villin-2 (LOC109723872), transcript variant X2, mRNA.	7e-14	78.50
		AF088901.1	Lilium longiflorum actin bundling protein ABP135 (Y5-7) mRNA, complete cds.	1e-04	71.96
SG02-26	375	MF370229.1	Zostera marina chloroplast, complete genome	1e- 126	90.12
		KC812631.1	Elodea canadensis isolate cp2367A from USA ribosomal protein S11 (rps11) gene, partial cds; and rps11-rpl36 intergenic spacer,partial sequence; chloroplast.	1e- 119	89.63

Fragment	Length (bp)	GenBank	Sequence Homology Description	<i>E</i> -	Identity
SG02- 33	408	Accession No. NM_001155372.1	Zea mays disulfide oxidoreductase/ electron carrier/ oxidoreductase (LOC100282462), mRNA.	value 4e-12	(%) 82.14
		XM_022828980.1	Setaria italica apoptosis-inducing factor homolog B (LOC101760924), mRNA	1e-11	81.18
		XM_002448983.2	Sorghum bicolor apoptosis-inducing factor 2 (LOC8070656), mRNA	1e-11	81.18
		NM_001320476.1	Zea mays FAD/NAD(P)-binding oxidoreductase family protein (LOC107275229), mRNA.	1e-11	81.18
SG02- 38	561	XM_028199314.1	Camellia sinensis kinesin-like protein KIN- 10A (LOC114259304), mRNA	2e-05	82.81
SG03- 04	225	CP023761.1	Solanum lycopersicum cultivar I-3 chromosome 5	0.14	75.95
SG03- 09	544	XM_021815188.1	Hevea brasiliensis CBL-interacting serine/threonine-protein kinase 21 (LOC110657823), mRNA	0.11	81.48
SG04-07	273	HE598770.1	Beta vulgaris subsp. vulgaris Ty3-gypsy retrotransposon env-like Elbe4-5.	2e-08	74.77
		LC330943.1	Hordeum vulgare FM404 HvAACT1 gene for aluminium-activated citrate transporter, and upstream sequence of HvAACT1 gene, partial sequence	5e-08	79.49
SG04- 44	460	XM_019191764.1	woniella bestiolae CBS 10118 3'(2'),5'- bisphosphate nucleotidase partial mRNA.	0.091	100
SG05-12	286	AF123535.1	Zea mays alcohol dehydrogenase 1 (adh1) gene, adh1-F allele, complete cds	3e-05	75.58
		AJ850298.1	Zea mays m19 gene for putative MADS-domain transcription factor, allele ZMM19_T232, exons 1-8, cultivar T232	3e-05	75.58
SG05- 28	457	XM_003703996.2	Megachile rotundata zinc finger protein 395 (LOC100881646), mRN	0.090	85.71

	Longth				
Fragment	Length (bp)	GenBank	Description	E-	Identity
(bp)	Accession No.	Description	value	(%)	
SG05- 35	274	NC_043774.1	Thalassia hemprichii chloroplast,	2e-	96.00
			complete genome	109	
SG07- 20	588	XM_030638778.1	PREDICTED: Cannabis sativa G-type lectin S-receptor-like serine/threonine-protein kinase LECRK1 (LOC115710414), mRNA.	0.12	91.89

3.3 การพัฒนา SCAR Marker ชนิด genetic barcode

เป็นการนำชิ้นดีเอ็นเอที่สนที่ได้จากตารางที่ 4.5 มาพัฒนา SCAR marker เพื่อสร้างลาย พิมพ์ดีเอ็นเอชนิดบาร์โค๊ด เมื่อวิเคราะห์ความสามารถในสร้าง genetic barcode โดยใช้โปรแกรม DNA Barcode Generator พบว่ามีเพียงชิ้นดีเอ็นเอ SG01-18, SG01-32, SG02-16, SG02-26, SG02-33, SG03-09, SG04-07, SG05-12, SG05-35 และ SG07-20 สามารถนำมาสร้าง Genetic Barcode ต่อยืนดังกล่าวได้ ดังตารางที่ 4.6 ดังนี้

<u>ตารางที่ 4.6</u> ลำดับนิวคลีไทด์ของไพรเมอร์ที่ได้จากการวิเคราะห์ลายพิมพ์ดีเอ็นเอและบาร์โค๊ดชนิด Genetic Barcode

ชิ้นดีเอ็นเอ	ทิศทาง	ลำดับนิวคลีโอไทด์ของไพรเมอร์	Genetic Barcode
SG01-18	F	5'- TGAGTCCAAACCGGATA -3'	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTGGT -3`	
SG01-32	F	5`- TGAGTCCAAACCGGATA -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTCCG -3`	
SG02-16	F	5`- TGAGTCCAAACCGGAGC -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTGTC -3`	
SG02-26	F	5`- TGAGTCCAAACCGGAGC -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTCGG -3`	
SG02-33 F R	F	5`- TGAGTCCAAACCGGATA -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTCCG -3`	
SG03-09	F	5`- TGAGTCCAAACCGGATA -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTGCA -3`	
SG04-07	F	5`- TGAGTCCAAACCGGAGC -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTTGA -3`	
SG05-12	F	5`- TGAGTCCAAACCGGATA -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTGTC -3`	
SG05-35	F	5'- TGAGTCCAAACCGGATA -3'	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTCCG -3`	
SG07-20	F	5`- TGAGTCCAAACCGGATA -3`	
	R	5`- GACTGCGTACGAATTGGT -3`	

บทที่ 5

สรุปผลการศึกษาวิจัย

ในการศึกษาวิจัยพัฒนา DNA barcodes ที่จำเพาะกับหญ้าทะเล และลายพิมพ์ดีเอ็นเอโดยใช้ เครื่องหมายโมเลกุลชนิด Sequence Characterized Amplified Region (SCAR) ที่จำเพาะต่อสาย พันธุ์หญ้าทะเลชนิด 7 ชนิด ได้แก่ Thalassia hemprichii Cymodocea serrulata, Halodule uninervis Enhalus acoroides, Halophila ovalis Halophila minor และ Haludole pinifolia ได้มีการศึกษาการพัฒนาเครื่องหมายโมเลกุลชนิด SCAR marker ให้อยู่ในรูปแบบ genetic barcode โดยการสร้างจากยืนที่แสดงหน้าที่แตกต่างกัน สามาถสรุปได้ดังนี้

ส่วนที่ 1 การศึกษา DNA barcoding ใหหญ้าทะเล พบว่า

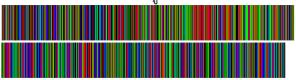
- 1. ยีนมาตราฐาน rbcL ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii Cymodocea serrulata, Halodule uninervis Enhalus acoroides, Halophila ovalis และ Haludole pinifolia มีขนาด 723, 722, 720, 722, 719, 720 และ 722 คู่เบส ตามลำดับ (หรือ ประมาณ 720 คู่เบส)
- ยีนมาตราฐาน matK ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii Cymodocea serrulata, Halodule uninervis Enhalus acoroides, Halophila ovalis และ Haludole pinifolia มีขนาด 888, 909, 915, 358, 914, 910, 913 เบสตามลำดับ (หรือประมาณ 900 คู่เบส)
- ยีนมาตราฐาน rpoB ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii Cymodocea serrulata, Hal odule uninervis Enhalus acoroides, Halophila ovalis และ Haludole pinifolia มี ขนาด 523, 522, 526, 530, 525, 526, 529 เบสตามลำดับ (หรือประมาณ 520 คู่เบส)
- 4. ยีนมาตราฐาน rpoC1 ในหญ้าทะเล Thalassia hemprichii Cymodocea serrulata, Halodule uninervis Enhalus acoroides, Halophila ovalis และ Haludole pinifolia มีขนาด 596, 597, 593, 599,597, 600 และ 597 เบสตามลำดับ (หรือประมาณ 590 คู่เบส)

ส่วนที่ 2 การวิเคราะห์ความน่าจะเป็น DNA Barcoding ของยีนมาตราฐานในหญ้าทะเลด้วย โปรแกรม DNA Subway พบว่า

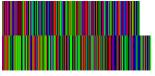
- 1. หญ้าทะเล Thalassia hemprichii และ Cymodocea serrulata สามารถใช้ยืนมาตราฐาน คือ rbcL, matK, rpoB และ rpoC1 ทุกตัวสร้าง barcoding ได้
- 2. หญ้าทะเล Enhalus acoroides สามารถใช้ยืนมาตราฐาน matK หรือใช้ร่วมกับ rpoB และ rpoC1 เพื่อสร้าง barcoding ได้
- 3. หญ้าทะเล Halodule uninervis, Halophila ovalisม Halophila minor และ Haludole pinifolia สามารถใช้ยืนมาตราฐาน rbcL และใช้ร่วมกับ matK หรือร่วมกับยืนมาตราฐาน rpoB และ rpoC1 เพื่อสร้าง barcoding ได้

ส่วนที่ 3 การพัฒนา SCAR Marker ชนิด genetic barcode พบว่า

 หญ้าทะเล Thalassia hemprichii มี 2 genetic barcode คือ SG01-18 และ SG01-32 มีขนาด 728 และ 713 คู่เบส ตามลำดับ



 หญ้าทะเล Cymodocea serrulata มี 2 genetic barcode คือ SG02-26 และ SG02-33 มีขนาด 375 และ 408 คู่เบส ตามลำดับ



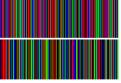
 หญ้าทะเล Halodule uninervis มี 1 genetic barcode คือ SG03-09 มีขนาด 544 คู่ เบส



4. หญ้าทะเล *Enhalus acoroides* มี 1 genetic barcode คือ SG04-07 มีขนาด 273 คู่ เบส



 หญ้าทะเล Halophila ovalis มี 2 genetic barcode คือ SG05-12 และ SG05-35 มี ขนาด 286 และ 274 คู่เบส ตามลำดับ



หญ้าทะเล Haludole pinifolia มี 1 genetic barcode คือ SG07-20 มีขนาด 588 คู่
 เบส

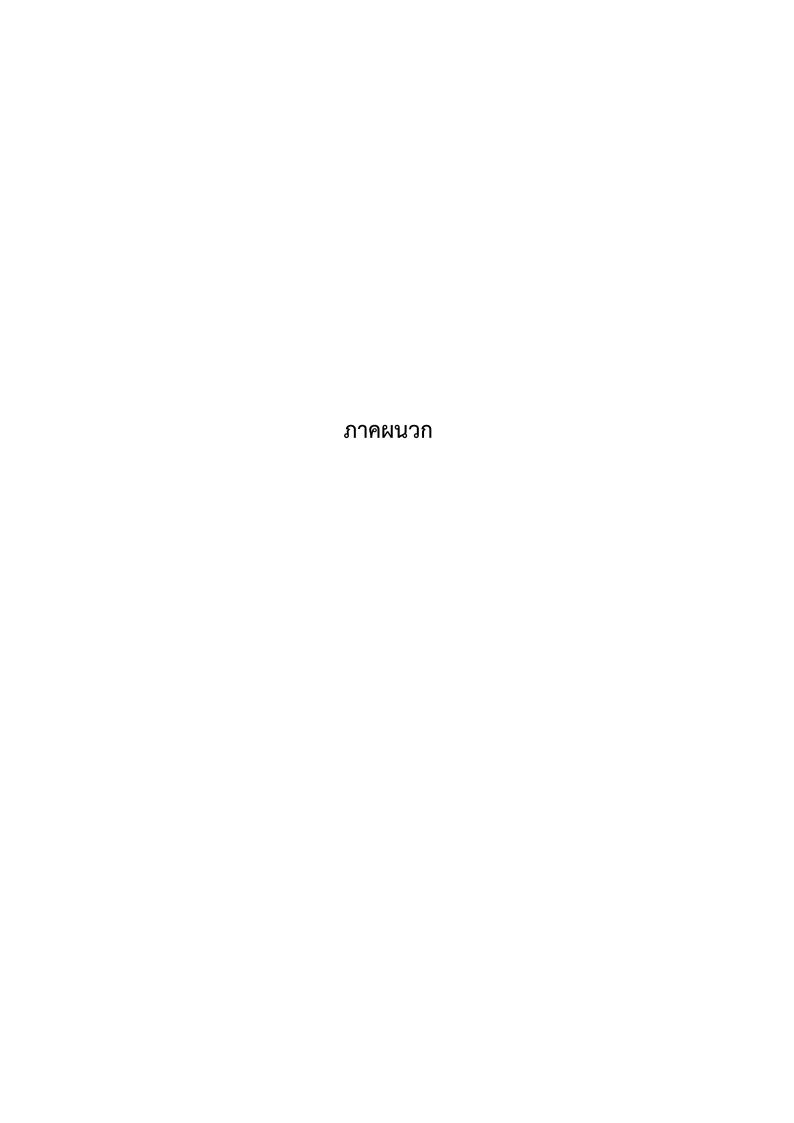


เอกสารอ้างอิง

- นฤมล ธนานันต์ เกียรติชัย แช่ไต่ และธีระชัย ธนานันต์. 2557. การวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทาง พันธุกรรมของกล้วยไม้สิงโตกลอกตา หมู่สิงโตสยามโดยใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนจำเพาะ. วารสารวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี. 22(4): 523-530.
- พรณรงค์ สิริปิยะสิงห์ และอรุณรัตน์ ฉวีราช. 2554 .ดีเอ็นเอบาร์โค้ดเพื่อการระบุชนิดของสิ่งมีชีวิต กรณีศึกษา: จีน Cytochrome c Oxidase I (COI) ในสัตว์. ว.มรม. 5(2):205-210
- พรรษา มนต์แข็ง, อรุณรัตน์ ฉวีราช, ธวัดชัย ธานี และ รุ่งลาวัลย์ สุดมูล. 2556. ดีเอ็นเอบาร์โค้ดเพื่อ การระบุชนิดสมุนไพรแปรรูปสกุลขี้เหล็ก (Senna). ว. มข. (บศ.) 13(2): 18-30
- ปรานี กองกองคำ. 2556. ยูพีเอส: วิถีการสลายโปรตีนกับการต้านมะเร็ง สุธรรมศาสตร์เวชสาร ปีที่ ๑๓ ฉบับที่ ๒ ประจำ เดือนเมษายน-มิถุนายน
- วลัยลักษณ์ หัตบูรณ์. 2554. การพัฒนาเครื่องหมายโมเลกุลสำหรับจำแนกพืชสกุลระกำพันธุ์ เศรษฐกิจจากจังหวัดจันทบุรี. วิทยานิพนธ์หลักสูตรปริญญาการศึกษามหาบัณฑิต สาขา ชีววิทยา มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ กรุงเทพฯ.
- วิชัย โฆสิตรัตน. 2552. แท่งรหัสดีเอ็นเอ (DNA Barcode): รหัสจำแนกสิ่ งมีชีวิต. ข่าวสาร เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร AG-BIO 1(3): 14- 15.
- วุฒิพร มหาคำ. (2554) DNA barcodind ของพืช: หลักการพื้นฐานการประยุกต์ใช้ และข้อจำกัด. ว.พฤกษาศาสตร์ไทย 3(1): หน้า 1-30
- สมบัติ ภู่วชิรานนท์, กาญจนา อดุลยานุโกศล, ภูธร แซ่หลิ่ม, อดิศร เจริญวัฒนาพร, ชัยมงคล แย้ม อรุณพัฒนา และ จันทร์เพ็ญ วุฒิวรวงศ์. 2549. หญ้าทะเลในน่านน้ำไทย. สถาบันวิจัยและ พัฒนาทรัพยากรทางทะเล ชายฝั่งทะเล และป่าชายเลน กรมทรัพยากรทางทะเลและชายฝั่ง กระทรวงทรัพยากรธรรมชาติและสิ่งแวดล้อม.
- สุรินทร์ ปิยะโชคณากุล. 2543. พันธุวิศวกรรมเบื้องต้น. ภาควิชาพันธุศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
- Arus, P. 1993. Genetic Purity of Commercial Seed Lots. *In* S.D. Tankley and T.J. Orton (eds.). Isozymes in Plant Breeding. Elsevier Science Publishers B.V. New York. 415 423 pp.
- CBOL Plant working Group. 2009. A DNA barcode for land plants. Proceedings of the NationalAcademy of Science of the United States of America 106: 12794-12797.
- Cuénoud, P., V. Savolainen, L. W. Chatrou, M. Powell, R. J. Grayer and M. W. Chase. 2002. Molecular phylogenetics of caryophyllales based on nuclear 18S rDNA and plastid *rbcL*, *atpB*, and *matK* DNA sequences. *Am. J. Bot.*, 89: 132–144.
- Doyle, J.J. and J.L. Doyle. 1990. Isolation of plant DNA from fresh tissue. Focus 12: 13-14.

- Fay, M. F., S. M. Swensen and M. W. Chase. 1997. Taxonomic affinities of *Medusagyne oppositifolia* (Medusagynaceae). *Kew Bull.*, 52: 111–120.
- Furukawa J., Yamaji N., Wang H., Mitani N., Murata Y, Sato K., Katsuhara M., Takeda K., Ma JF. 2007. Plant Cell Physiol. 48(8):1081-91
- Hebert, P. D. N., A. Cywinska, S. L. Ball and J.R. deWaard. 2003. Biological identifications through DNA barcodes. Proceedings of the Royal Society B 270: 313-321.
- Kress, W. J. and D.L. Erickson. 2007. A two-locus global DNA barcode for land plants: The coding *rbcL* gene complements the noncoding *trnH-psbA* spacer region. *PLoS ONE*, 2, e508.
- Li, G. and C. F. Quiros. 2001. Sequence-related amplified polymorphism (SRAP), a new marker system based on a simple PCR reaction: its application to mapping and gene tagging in Brassica. Theor. Appl. Genet. 103:455–461.
- Lucas C., T. Thangaradjou and J. Papenbrock. 2012. Development of a DNA Barcoding System for Seagrasses: Successful but Not Simple. PLoS ONE 7(1): e29987.
- Nguyen, V.X., M. Detcharoen, P. Tuntiprapas, U. Soe-Htun, J. B. Sidik, M.Z. Harah, A. Prathep and J. Papenbrock. 2014. Genetic species identification and population structure of *Halophila* (Hydrocharitaceae) from the Western Pacific to the Eastern Indian Ocean. BMC Evol. Ecol.14: 92.
- Plunkett, G.M., Soltis, D.E. and P.S. Soltis. 1997. Clarification of the relationship between Apiaceae and Araliaceae based on *mat*K and *rbc*L sequence data. Amer. J. Bot. 84: 565-580.
- Saunders, G.W. 2005. Applying DNA barcoding to red macroalgae: a preliminary appraisal holds promise for future applications. Phil. Trans. R. Soc. B. 360, 1879–1888.
- Shi H., Liu W., Yao Y., Wei Y., Chan Z. 2017. Alcohol dehydrogenase 1 (ADH1) confers both abiotic and biotic stress resistance in Arabidopsis. Plant Sci. 262: 24-21
- Short, F.T., S.L. Williams, T.J.R. Carruthers, M. Waycott, G.A. Kendrick, J.W. Fourqurean, A. Callabine, W.J. Kenworthy and W.C. Dennison. 2010. *Halodule pinifolia*. The IUCN Red List of Threatened Species.
- Tate, J. A. and B. B. Simpson.2003. Paraphyly of *Tarasa* (Malvaceae) and diverse origins of the polyploid species. *Syst. Bot.*, 28, 723–737.
- Waycott, M., C.M. Duarte, T.J.B. Carruthers, R.J. Orth, W.C. Dennison, S. Olyarnik, A. Calladine, J.W Fourqurean, K.L. Heck, A.R. Hughes, G.A. Kendrick, W.J. Kenworthy, F.T. Short and S.L. Williams. 2009. Accelerating loss of seagrasses

- across the globe threatens coastal ecosystems. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 106, 12377–12381.
- White, T.J., T. Bruns, S. Lee and J. Taylor. 1990. Amplification and direct sequencing of fungal ribosomal RNA genes for phylogenetics. In PCR protocol: A guide to methods and applications. Academic Press, pp. 315-322.



รายงานสรุปการเงิน

เลขที่โครงการระบบบริหารงานวิจัย (NRMS 13 หลัก) 2560A10802026 สัญญาเลขที่ 131/2560 โครงการวิจัยประเภทงบประมาณเงินรายได้จากเงินอุดหนุนรัฐบาล (งบประมาณแผ่นดิน) ประจำปังบประมาณ พ.ศ. 2560 มหาวิทยาลัยบูรพา

ชื่อโครงการ การพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค๊ตและลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเครื่องหมายโมเลกุล SCAR ที่จำเพาะต่อ ชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล

ชื่อหัวหน้าโครงการวิจัยผู้รับทุน ดร.ปัทมา ศรีน้ำเงิน รายงานในช่วงตั้งแต่วันที่ 13 ธันวาคม 2559 ถึงวันที่ 15 กันยายน 2562

ระยะเวลาดำเนินการ......2.....ปี9...... เดือน ตั้งแต่วันที่ 13 ธันวาคม 2559

รายรับ

จำนวน	แงินที่ได้รับ		
งวดที่	1 (50%)	180,500 บาท เมื่อที่ 13 ธันวาคม พ.ศ. 2559	
งวดที่	2 (40%)	144,400 บาท เมื่อวันที่ 14 กันยายน พ.ศ. 2560	
งวดที่	3 (10%)	บาท เมื่อวัน เดือน ปี	
รวข	361.0	าก (สายแสมหกหยี่มหนึ่งพับยาทก้าย)	

<u>รายจ่าย</u>

รายการ	งบประมาณที่ตั้งไว้	งบประมาณที่ใช้จริง	จำนวนเงินคงเหลือ/เกิน
1.ค่าตอบแทน	36,000	36,000	0
2.ค่าจ้างผู้ช่วยวิจัย	60,000	60,000	0
3. ค่าวัสดุ	50,000	50,000	0
4. ค่าใช้สอย	178,900	178,900	0
5. ค่าครุภัณฑ์	0	0	0
6. ค่าใช้จ่ายอื่น ๆ	36,100	36,100	0
-ค่าธรรมเนียมอุดหนุนสถาบัน			
รวม	361,000	361,000	0

(.....ดร.ปัทมา ศรีน้ำเงิน......) หัวหน้าโครงการวิจัย

ภาคผนวกที่ 1 สำดับนัวคลีโอไทด์ของยีนมาตราฐาน

>Thalassia hemprichii

ภาพผนวกที่ 1 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Thalassia_hemprichii (SG01)

>Cymodocea serrulata

GGACATGTTGTGGATTCAAGCTGGTGTTAAGATTACAAATTGACTTATTATACTCCTGAATATGAAACCAAAGATACTGATATCTTGGC
AGCATTCCGAGTAACTCCTCAACCTGGGGTTCCACCTGAAGAAGCAGGGGCCGCAGTAGCTGCCGAATCTTCTACTGGTACATGGACAAC
TGTGTGGACTGATGGACTTACTAGTTTGGATCGTTACAAAGGACGATGCTACCACATCGAGCCTGTTGTTGGGGAAGAAGATCAATTTAT
TGCTTATGTAGCCTATCCTTTAGACCTTTTTGAAGAAGGTTCCGTTACCAACATGTTTACTTCCATTGTAGGTAATGTATTTTGGGTTCAA
AGCTCTACGAGCTCTACGTCTGGAAGATCTGCGAATTCCTCCTGCTTATTCCAAAACTTTCCAAGGTCCGCCCCACGGAATACAGGTTGA
GAGAGATAAATTGAACAAGTATGGTCGTCCCCTATTGGGATGACTATTAAACCAAAATTGGGATTATCCGCGAAAACTACGGTAGAGC
GGTTTATGAATGTCTGCGTGGTGGACTTGATTTTACCAAAGATGATGAGAACCTCACAACCATTTATGCGTTGGAGAGATCCTTC
CTTATTTTGTGCCGAAGCTATTTATAAATCGCAAGCCGAAACAGGTGAAATCAAAGGACCATTACTTGAATGCTACTGCAGTAACATGCGA

ภาพผนวกที่ 2 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Cymodocea serrulata (SG02)

>Haludule uninervis

ภาพผนวกที่ 3 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Haludule uninervis (SG03)

>Enhalus_acoroides

GGGCTTGTTTGGATTCAGCTGGTGTAAAAGATTATAAATTGACTTATTATACTCCAGAATATGAAACCAAAGATACTGATATATTTGGCAG
CATTCCGAGTCACGCCGCAACCTGGAGTTCCCCCTGAAGAAGCAGGTGCTGCAGTAGCTGCCGAATCTTCCACTGGTACATGGACAACTG
TGTGGACTGATGGACTTACTAGTCTTGACCGTTACAAAGGACGATGCTACCACATCGAACCCGTTGCTGGAGAAGAAGATCAATATATTG
CTTATGTAGCTTATCCTTTAGACCTTTTTGAAGAAGGTTCTGTTACTAACATGTTTACTTCCATTGTCGGTAATGTATTTTGGGTTCAAAG
CTCTCCGAGCTCTACGCTTGGAGGATTTGCGAATTCCCTCTTCCTATTCCAAAACTTTCCAAGGTCCACCTCATGGAATCCAAGTGGAAA
GAGATAGATTGAACAAATACGGCCGCCCTCTACTAGGATGTACTATTAAACCAAAATTGGGATTATCCGCGAAAAACTACGGTAGAGCAG
TTTATGAATGTCTACGTGGTGGACTGGATTTTACTAAAGATGATAAACGTCAATTCCCAGCCATTTATGCGTTGGAGAGACCGTTTCC
TATTTTGTACCGAAGCCATTTTTAAAGCACAAGCTGAAACAGGTGAAATCAAAGGACATTACTTGAATGCTACTGCAGTAACCATGCCAA

ภาพผนวกที่ 4 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Enhalus acoroides (SG04)

>Halophila_ovalis

 $\label{eq:tottte} \textbf{GGGCTTGTTT} \textbf{G}\textbf{GATTCAGCTGGTGTAAAAGATTATAAATTGACTTATTATACTCCAGAATATGAAACCAAAGATACTGATATATTTGGCAG\\ \textbf{CATTCCGAGTCACGCCGCAACCTGGAGTTCCCCCTGAAGAAGCAGGTGCTGCAGTAGCTGCCGAATCTTCCACTGGTACATGGACAACTG\\ \textbf{TGTGGACTGATGGACTTACTAGTCTTGACCGTTACAAAGGACGATGCTACCACATCGAACCCGTTGCTGGAGAAGAAGATCAATATATTG\\ \textbf{CTTATGTAGCTTATCCTTTTAGACCTTTTTGAAGAAGGTTCTGTTACTAACATGTTTACTTCCATTGCGGTAATGTATTTTGGGTTCAAAG\\ \textbf{CTCTCCGAGCTCTACGCTTGGAGGATTTGCGAATTCCCTCTTCCTATTCCAAAACTTTCCAAGGTCCACCTCATGGAATCCAAGTGGAA\\ GAGATAGATTGAACAAATACGGCCGCCCTCTACTAGGATGTACTATTAAACCAAAATTGGGATTATCCCGCGAAAAACTACGGTAGAGCAG\\ \textbf{TTTATGAATGTCTACGTGGTGGACTGGATTTTACTAAAGATGATAAACGTCAATTCCCAGCCATTTATGCGTTGGAGAGACCGTTTCC\\ \textbf{TATTTTGTACCGAAGCCATTTTTAAAGCACAAGCTGAAACAGGTGAAATCAAAGGACATTACTTGAATGCTACTGCAGTAACCATGCCAA\\ AA$

ภาพผนวกที่ 5 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Halophila_ovalis (SG05)

>Halophila minor

CAACTTGTTGGATTCAGCTGGTGTAAAGATTATAAATTGACTTATTATACTCCAGAATATGAAACCAAAGATACTGATATATTTGGCAGCA
TTCCGAGTTTCTCCGCAACCTGGAGTTCCCCCTGAAGAAGGGGGGGCTGCAGTAGCTGCCGAATCTTCCACTGGTACATGGACCACTGTG
TGGACTGATGGACTTACTACCTTTGACCGTTACAAAGGACGATGCTATCACATCGAACCTGTTGCTGGAGAAGAAGAAGAAGAAGACAATATATTGCT
TATGTAGCTTATCCTTTAGATCTTTTTGAAGAAGGTTCCGTTACTAACATGTTTACTTCCATTGCTGGGAATGTATTTGGGTTCAAAGCT
CTCCGAGCTCTACGCTTGGAGGATTTGCGAATTCCTCCTGCCTATTCCAAAACTTTCCAAGGTCCACCTCATGGAATCCAAGTGGAAAGA
GATAGATTGAACAAAATACGGCCGCCCTCTACTAGGATGTACTATTAAACCAAAATTGGGATTACCCGGAAAAACTACGGTAGAGCAGTT
TATGAATGTCTACGTGGTGGATTTTACTAAAGATGATGAAAACCTAAAATTCCCAGCCATTTATGCGTTGGGAGACCCGTTTCCTA
TTTTGTACCGAATCCATTTATAAAGCGCAAGCCGAAACAGGTGAAGTCAAAGGACATTACTTGAATGCTTACTGCGTAACCTTTGCCAAAA

ภาพผนวกที่ 6 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Halophila minor (SG06)

>Haludule pinifolia

GGGACGTGTTTGGGATTCAGCTGGTGTTAAGATTACAAATTGACTTATTATACTCCTGAATATGAAACCAAAGATACTGATATCTTGGCA
GCATTCCGAGTAACCTCAACCTGGAGTTCCACCTGAAGAAGCAGGGGCCGCAGTAGCTGCCGAATCTTCTACTGGTACATGGACAACT
GTATGGACTGATGGACTTACTAGCTTGGATCGTTACAAAGGACGATGCTACCACATCGAGCCCGTTGCTGGGGAAGAAGAACAATATATT
GCTTATGTAGCCTATCCTTTAGACCTTTTTGAAGAAGGTTCCGTTACCAACATGTTTACTTCCATTGTGGGTAACGTATTTGGGTTCAAA
GCTCTACGAGCTCTACGTTTGGAGGATCTCCGGAATTCCTGCTTATTCCAAAACTTTCCAAGGTCCGCCTCACGGAATCCAGGTTGAG
AGAGATAAATTGAACAAGTATGGTCGTCCCCTATTGGGATGACCAACATTTAAACCCAAATTGGGATTATCCGCGAAAACTACGGTAGAGCG
GTTTATGAATGTCTGCGTGGTGGACTTGATTTTACCAAAGATGATGAGAACCTACACCATTTATGCGTTGGAGAACCTTTC
TTATTTTGTGCCGAAGCTATTTATAAAGCACAAGCCGAAACCGGTGAAATCAAAGGACATTACTTGAATGCTACTGCAGTAACCTTGCGA
AA

ภาพผนวกที่ 7 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rbcL ของหญ้าทะเล Haludule_pinifolia (SG07)

>Thalassia hemprichii

ภาพผนวกที่ 8 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Thalassia hemprichii (SG01)

>Cymodocea_serrulata

ภาพผนวกที่ 9 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Cymodocea serrulata (SG02)

>Halodule_uninervis

ภาพผนวกที่ 10 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Haludule uninervis (SG03)

>Enhalus acoroides

ภาพผนวกที่ 11 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Enhalus acoroides (SG04)

>Halophila ovalis

ภาพผนวกที่ 12 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Halophila ovalis (SG05)

>Halophila minor

ภาพผนวกที่ 13 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Halophila minor (SG06)

>Haludole pinifolia

ภาพผนวกที่ 14 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ matK ของหญ้าทะเล Haludule pinifolia (SG07)

>Thalassia hemprichii

ภาพผนวกที่ 15 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Thalassia hemprichii (SG01)

>Cymodocea serrulata

 $\tt CCCTGTCGAGAGTGCATTGTTGGACCGGGCTGGACGCCAAGTAGCCTTGGATTCGGGAGTTTCTGCTATAGCGGAACGCGAGGGAAAGAT CATTTATACTGATACTCAAAAAATTTATTTATCAAGTAATGGGAACACTATAAGCATTCCATTAGTTATGTATCAACGTTCCAACAAAAA TACTTGTATGCACCAAAAAATCCCGGGTTCCACGGGGTAAATACATTAAAAAAAGGGCAAATTTTAGCAGACGGTGCGGCTACTGTTGGTGG AGAACTCGCTTTGGGAAAAAACGTATTAGTAGCTTATATGCCATGGGAAGGCTACAATTTTGAAGACGCGGTACTTATCAGTGAACGTCT GGTATATAATGATATCTATACTTCTTTTCACATACGGAAATATGAAATTCAGACTCATATGACAAGTCAAGGTCCCGAAAGAATCACTAA GGAAATACCTCATTTAGAGGATCATTTACTCCGAAATTTAGACAGAAATTGAGACTCTGGGGATCAAA GGAAATACCTCATTTAGAGGATCATTTACTCCGAAATTTAGACAGAAATGGAATTGTGAGCCTGGGATCAAA \\ \\ GGAAATACCTCATTTAGAGGATCATTTACTCCGAAATTTAGACAGAAATGGAATTGTGAGCCTGGGATCAAA$

ภาพผนวกที่ 16 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Cymodocea serrulata (SG02)

>Halodule uninervis

ภาพผนวกที่ 17 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Haludule uninervis (SG03)

>Enhalus acoroides

ภาพผนวกที่ 18 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Enhalus acoroides (SG04)

>Halophila_ovalis

 $CCACCGGTCGGAGTGCATTGTTGGACTGGGCTGGAGGCCAAGTGGCCCTAGATTCGGGGGTTTCGGCTATAGCCGAACACGCGGGAAAGA\\ TCATTTATACTGATACTCACAAGATGATTTTATCAAAGAATGGAAACACTATAAGCATTCCATTAGTTATGTATCAAGGTTCCAACAAAA\\ AGACTTATATGCATCAAAAAACCTCAGGTTTCACGGGGTAAATACATGAAAAAAAGGGCAAATTTTAGCGGACGGTGCGGCTACCGTTGGTG\\ GGGAACTCGCTTTAGGAAAAAATGTATTAATAGCTTATATGCCATGGGAAGGCTACAATTTTGAAGATGCAGTACTTATTAGTGAACGTC\\ TAGTATATGACGATATTTATACTTCTTTTCACATACAGAAGTATGAAATTCATACTTATATGACACCTGATGGTCCGGAAAGAATTACTA\\ AGAAAATCCCGCATTTAGAAGATCATTTACTCCAAAATTTAGACAGAAATTGTAGCCTTGGGGATCAAAA\\ \\$

ภาพผนวกที่ 19 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Halophila ovalis (SG05)

>Halophila minor

ภาพผนวกที่ 20 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Halophila minor (SG06)

>Haludole pinifolia

ภาพผนวกที่ 21 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยืนอนุรักษ์ rpoB ของหญ้าทะเล Haludule pinifolia (SG07)

>Thalassia hemprichii

ภาพผนวกที่ 22 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Thalassia hemprichii (SG01)

>Cymodocea serrulata

ภาพผนวกที่ 23 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Cymodocea_serrulata (SG02)

>Halodule uninervis

ภาพผนวกที่ 24 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Haludule uninervis (SG03)

>Enhalus_acoroides

ภาพผนวกที่ 25 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Enhalus acoroides (SG04)

>Halophila ovalis

 $\label{temperatural} TCCTATTTCGGCTATATAAGATATTAATAAGAGGGTTTACAAGTGCTTTTCCGATATCATTGAAGGGGGCAAAGAGGGGAGATTTCGTCAGACCCTGCTCGGTTAAACGAGTCGATTATTCGGGACGTTCCGTCATTGTCGTGGGCCCTTCGCTTTCATTACATCAATGCGGATTACCTCGAGAAATAGCAATAGCAACTTTTCCAGACATTTGTGATTCGTGATCTAATCAGACAACATGTTGCTTCCAACATAGGTATTGCAAAAAGTCAAATTAGAGAAAAAGAACCGATTGTGTGGGGAAATACTTCAAGAAGATTGTGCAGGGGGCACCCTGTATTGCTGAATAGAGCACCTACCCTACATAGATTAGGAATACAGGCATTCCAACCTATTTTAGTGGAAGGACGCGCTATTTCTTTACATCCATTAGTTTGTAAGGGCTTTAATGCAGACTTTGACGGAGGAGATCAAATGGGTGTTCATATACCTTTATCCTTGGAAGCTCAAGCGGAGGCCCGTTTACTTATGTTTTCCATATGAATCTCTTTGTCTCCAACTATTTGGGAACCCCATTTGCGTACCAACTCAAGAATTGCTTATGGG$

ภาพผนวกที่ 26 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Halophila ovalis (SG05)

>Halophila minor

ภาพผนวกที่ 27 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Halophila minor (SG06)

>Haludole_pinifolia

 $\label{thm:color} {\tt GCCTAAGGTA}{\tt ACAATGTAGGACGGTCATAATAAAGTTTATAAGTCCTTTTCCAATGTAATTGAGGGCAAAGAGGGAAGATTCCGCGAGACTCTGCTTGGTAAACGAGTCGATTATTCGGGACGTTCCGTTATTGTCGTGGGCCCCTCACTTTCATTACATCAATGTGGATTACCTCGAGAAATAGCAATAGAGCTTTTCCAGACATTTGTAATTCGTGGTCTAATCAGACAACATGCGGCTTCCAACATAGGGATTGCTAAAAGTAAAATTCGAGAAAAAAGAACTGATTGTATGGGGAAAAAAGTAACTTCAAGAAGTTATGCAGGGCCATCCTGTATTACTGAATAGAGCACCCCCCTGCATAGATTAGGAATACAAGCATTTCAACCTATTTTAGTAGAGGGACGCGCTATTTGTTTACACCCATTAGTTTGTAAGGGCTTTAATGCAGACTTTGATGGGGATCAAATGGCTGTTCATGTACCTTTATCCTTGGAAGCTCAAGCCGAGGCTCGTTTACTTATGTTCTCTCATATGAATCTCCTGTCCCAGCTTATTGGGGACCCCATTTCTATACCAACTCAAGAATGGCCTTAATGGAA$

ภาพผนวกที่ 28 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีนอนุรักษ์ rpoC1 ของหญ้าทะเล Haludule_pinifolia (SG07)

ภาคผนวกที่ 2 ลำดับนิวคลีโอไทด์ของชิ้นดีเอ็นเอจากที่ได้จากความแตกต่างหรือลายพิมพ์ดีเอ็นเอของ หญ้าทะเลเพื่อให้พัฒนา SCAR marker และสร้าง Genetic Barcode

>SG01-18

>SG01-32

>SG02-16

>SG02-26

>SG02-33

>SG03-09

>SG04-07

>SG05-12

>SG05-35

>SG06-20

ประวัติคณะผู้วิจัย

ประวัติหัวหน้าโครงการวิจัย

- 1. ชื่อ นางสาวปัทมา ศรีน้ำเงิน ชื่อ Miss Pattama Srinamngoen
- 2. เลขหมายบัตรประจำตัวประชาชน 3620100927245
- 3. ตำแหน่งปัจจุบันอาจารย์

เวลาที่ใช้ทำวิจัย (ชั่วโมง: สัปดาห์) 15 ชั่วโมงต่อสัปดาห์

4. หน่วยงานและสถานที่อยู่ที่ติดต่อได้สะดวก

สาขาเทคโนโลยีการเกษตร คณะวิทยาศาสตร์และศิลปศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา วิทยาเขต จันทบุรี โทรศัพท์ 039-310000 ต่อ 2039 , 094-691-4535 โทรสาร 039-310128

E-mail pattama@buu.ac.th

5. ประวัติการศึกษา

	2541	วท.บ (เกษตรศาสตร์)	เทคโนโลยีการผลิตพืช	สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้า
				เจ้าคุณทหารลาดกระบัง
	2546	วท.ม (เกษตรศาสตร์)	สาขาพืชไร่	มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
	2557	ปร.ด (เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร)	เทคโนโลยีชีวภาพด้านพืช	มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
สาข	าวิชาการ	ที่มีความชำนาญพิเศษ (แตกต่างจาก	าวฒิการศึกษา) ระบสาขาวิชา	การ

- การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ เครื่องหมายโมเลกุล และความหลากหลายทางพันธุกรรม
- 6. ประสบการณ์ที่เกี่ยวข้องกับการบริหารงานวิจัยทั้งภายในและภายนอกประเทศ
- 1. ผู้อำนวยการแผนงานวิจัยชุด การพัฒนาตัวติดตามทางชีวภาพเพื่อใช้ประเมินการสะสมของ โลหะหนักบริเวณชายฝั่งภาคตะวันออกของประเทศไทยสำหรับการบริหารจัดการสิ่งแวดล้อมอย่างยั่งยืน สนับสนุนโดย สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ ปีงบประมาณ 2562

7.งานวิจัยที่ตีพิมพ์ในวารสารวิชาการ

- Pattama Srinamngoen* . Sontichai Chanprame . Nongluk Teinseree . Ismail Dweikat. (2019). Colinearity of putative flowering gene in both sugarcane and sorghum. Euphytica, 215(614), 215:62.
- 2. วราลี รื่นรมย์ Titnarong Heng และ <u>ปัทมา ศรีฆ้าเงิน</u>*. (2561). Callus Induction *in Sacha inchi* (*Plukenetia Volubilis* L.) In The 5th King Mongkut's Agricultural Conference (pp.27-31)

- 3. <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน*</u> และ พัชนิดา เคลิ้มกระโทก. (2560). ผลของอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชต้นทุนต่ำต่อ การเจริญเติบโตของกล้วยไม้มอคคาร่า ในการประชุมการประชุมวิชาการมหาวิทยาลัยเทคโนโลยี ราชมงคล ครั้งที่ 9 (pp.124-128)
- 4. พันทิพา ลิ้มสงวน สนธิชัย จันทร์เปรม อิทธิฤทธิ์ อึ้งวิเชียร <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน</u> และ เสริมศิริ จันทร์เปรม. (2560). การปรับปรุงพันธุ์โดยชักนำการกลายพันธุ์ในเบญจมาศโดยใช้รังสีแกมมาและการ ตรวจสอบการกลายพันธุ์โดยวิธีเอเอฟแอลพี. ว. วิทย. กษ, 48, 334-345.
- 5. <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน</u>*, เพชรดา ปินใจ, สุมิตร คุณเจตน์และ สนธิชัย จันทร์เปรม. 2559. การสะสมคาร์บอน ของหญ้าทะเลบริเวณพื้นที่ศึกษาเขตศูนย์การศึกษาพัฒนาอ่าวคุ้งกระเบน จังหวัดจันทบุรี. ว. พืช ศาสตร์สงขลานครินทร์ 3 (พิเศษ) (II):29-35.
- 6.<u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน*.</u> 2558.การประเมินความหลากกลายทางพันธุกรรมของหญ้าทะเลในเขตภาคตะวันออก ของประเทศไทยโดยใช้เครื่องหมาย AFLP. ว. วิทย์. กษ. 46(3) (พิเศษ): 217-220.
- 7. <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน*</u> และ กนกอร ดวงปากดี. 2558. การศึกษาการเกิด DNA methylation ของหญ้า ทะเลชนิด *Halodule pinifolia* โดยใช้เทคนิค MSAP. ว. วิทย์. กษ. 46(3) (พิเศษ): 221-224.
- 8. <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน</u>* และ Titnarong Heng. 2558. การประเมินความแปรปรวนทางพันธุกรรมของแอปเปิ้ล ด้วยเทคนิค SRAP. ว.เกษตรพระจอมเกล้า 33(1) (พิเศษ): 18-23.
- 9. Titnarong Hengและ <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน*.</u> 2558. การคัดเลือกแคลลัสแอบเปิ้ลทนแล้งในหลอดทดลอง และการทดสอบความแปรปรวนด้วยเครื่องหมาย Sequence-related amplified polymorphism (SRAP). ว.เกษตรพระจอมเกล้า 33(1) (พิเศษ): 79-87.
- 10. <u>Srinamngoen P*</u>. and K. Duangpakdee. 2015. Genetic diversity of seagrass across the eastcoast of Thailand based on Sequence-related Amplified Polymorphism (SRAP) technique. *In* Proceeding of 2nd International Symposium on Agricultural Technology. A-One the Royal Cruise Hotel, Pattaya, Thailand. July 1-3, 2015. pp 329-332.
- 11. <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน</u> และ สนธิชัย จันทร์เปรม*. 2557. การศึกษาการเกิด DNA methylation ของอ้อย ปลูก อ้อยป่า และลูกผสมอ้อยข้ามชนิดชั่วที่ 1. ว.วิทย.กษ.45(3): 259-268.
- 12. <u>ปัทมา ศรีน้ำเงิน,</u>นงลักษณ์ เทียนเสรี และ สนธิชัย จันทร์เปรม*. 2557. การโคลนบางส่วนของยีน APETALA1 (AP1) ในอ้อยและการทำนายเชิงหน้าที่ของยีน โดยวิธี *in siligo*. ว.วิทย.กษ. 45(3): 249-257.
- 13. <u>Srinamngoen, P.</u>, N. Tiensaree, S. Chanprame and I. Dweikat*. Colinearity of Putative Flowering Genes in Sweet Sorghum and Sugarcane. Oral presentation at The

- International Society for Southeast Asian Agricultural Sciences (ISSAAS). Acacia Hotel Manila, Philippines. November 11-15, 2013.
- 14. <u>Srinamngoen, P.</u>, N. Tiensaree and S. Chanprame*. Genome remodeling of DNA methylation in F₁ sugarcane interspecific cross. Poster presentation at The 2013 Cold Spring harbor Asia Conference: Plant cell & Developmental Biology. Suzhou Industrial Park Conference Center, Jiangsu Province, China. June 17-21, 2013.

8.งานวิจัยที่ทำเสร็จแล้ว

- QTL mapping of novel agronomic traits in a RILs population of Sorghum [Sorghum bicolor (L.) Moench] by <u>Srinamngoen, P.</u>, J. Rajewski, N. La Borde, S. Chanprameand I. Dweikat*
- 2. การประเมินความหลากหลายทางพันธุกรรมของหญ้าทะเลในเขตภาคตะวันออกโดยใช้เครื่องหมาย โมเลกุล
- 3. .การสะสมคาร์บอนของหญ้าทะเลที่มีผลต่อการลดผลกระทบของการเปลี่ยนแปลงสภาพภูมิอากาศในพื้น ทีศึกษาเขตศูนย์การศึกษาพัฒนาอ่าวคุ้งกระเบน อันเนื่อง มาจากพระราชดำริ จังหวัดจันทบุรี
- 4. การพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค๊ด ลายพิมพ์ดีเอ็นเอและค้นหายีนที่ตอบสนองต่อการเจริญเติบโตในสภาพน้ำ กร่อยของต้นกกจันทบูร (Cyperus corymbosus Rottb) โดยใช้เครื่องหมายโมเลกุล เพื่อใช้ประกอบการ ขอรับรองสิ่งบ่งชี้ทางภูมิศาสตร์ในอนาคต

9.งานวิจัยที่กำลังทำ

ชื่อโครงการวิจัย	แหล่งทุน
1.การพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค้ดของกล้วยไม้สกุลรองเท้านารี	คณะกรรมการดำเนินงานโครงการอนุรักษ์
[Paphiopedilum spp.) ในประเทศไทย	พันธุกรรมพืชอันเนื่องมากจากพระราชดำริ

หัวหน้าโครงการ	สมเด็จพระเทพรัตนราชสุดาฯ สยามบรม	
สัดส่วนลุล่วง =90%	ราชกุมารีปีงบประมาณ 2559	
	สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ	
ชายฝั่งตะวันออกของประเทศไทย	ปึงบประมาณ 2560-61	
หัวหน้าโครงการ	*โครงการต่อเนื่อง 2 ปี	
สัดส่วนลุล่วง = 90%		
3.การพัฒนาดีเอ็นเอบาร์โค๊ตและลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วย	สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ	
.ครื่องหมายโมเลกุล SCAR ที่จำเพาะต่อชนิดพันธุ์ของหญ้าทะเล	ปีงบประมาณ 2560	
หัวหน้าโครงการ สัดส่วนลุล่วง = 70%		
4. การศึกษาวิวัฒนาการ การแพร่กระจาย และความ	สวทช.	
แปรปรวนทางพันธุกรรมของหญ้าทะเลชนิด	ปึงบประมาณ 2561	
Enhalus acoroides ในเขตแนวทะเลฝั่งอ่าวไทย		
ตะวันออกของ ประเทศไทย		
หัวหน้าโครงการสัดส่วนลุล่วง = 40%		
5. การศึกษาการแสดงออกของยีนที่เกี่ยวข้องกับการสะสม	สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ	
โลหะหนักในหญ้าทะเลด้วยเทคนิค Next Generation	ปึงบประมาณ 2562	
Sequencing		
-หัวหน้าโครงการ สัดส่วนลุล่วง = 50%		