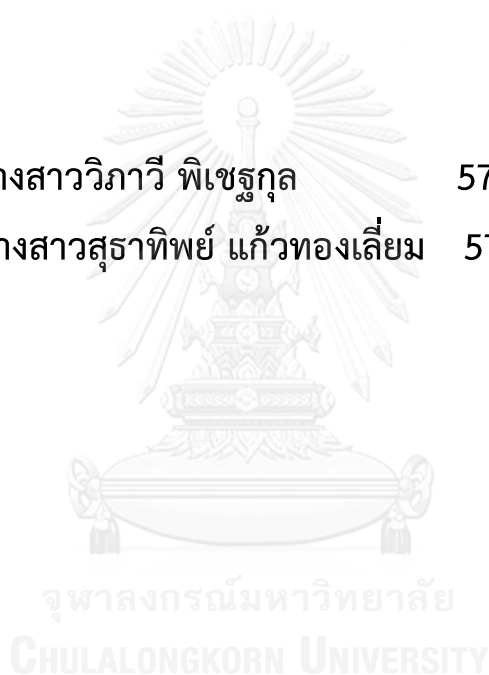


การพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยแถบรหัส
ดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

1. นางสาววิภาวี พิเชฐกุล 5736567633
2. นางสาวสุธาทิพย์ แก้วทองเลี่ยม 5736574033



โครงการปริญญาานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตร
เภสัชศาสตรบัณฑิต สาขาวิชา เภสัชเวชและเภสัชพันธุศาสตร์
คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
ปีการศึกษา 2561

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการงานปริญญาานิพนธ์ที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการงานปริญญาานิพนธ์ที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

Authentication of the Thai medicinal plants sharing the same
common name “Kho Khlan” by DNA barcoding coupled with
high resolution melting (Bar-HRM) analysis

1. Miss Vipawee Pichetkun 5736567633
2. Miss Suthathip Gaewtongliam 5736574033



A Senior Project Submitted in Partial Fulfillment of the
Requirement for the Bachelor of Science Program in Pharmacy
Pharmacognosy and Pharmaceutical Botany
Chulalongkorn University

2018

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

หัวข้อโครงการปริญญาโท	การพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง
นิสิตผู้ดำเนินโครงการ	นางสาววิภาวี พิเชษฐกุล นางสาวสุธาทิพย์ แก้วทองเลี่ยม
สาขาวิชา/ภาควิชา	การค้นพบและพัฒนาายา / ภาควิชาเภสัชเวชและเภสัชพันธุศาสตร์
อาจารย์ที่ปรึกษาปริญญาโท	รองศาสตราจารย์ เกสัชกรหญิง ร.ต.อ.หญิง ดร.สุชาดา สุขหรั่ง
อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม	ผู้ช่วยศาสตราจารย์ เกสัชกรหญิง ดร.ทักษิณา ชวนอาษา

คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย อนุมัติให้โครงการปริญญาโทฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาเภสัชศาสตรบัณฑิต

..... คณบดี
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ เกสัชกรหญิง ดร.รุ่งเพชร สกุลบำรุงศิลป์)

..... ประธานสาขาการค้นพบและพัฒนาายา
(รองศาสตราจารย์ เกสัชกรหญิง ดร.สุรีย์ เจียรณ์มงคล)

..... อาจารย์ที่ปรึกษาปริญญาโท
(รองศาสตราจารย์ เกสัชกรหญิง ร.ต.อ.หญิง ดร.สุชาดา สุขหรั่ง)

..... อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม
(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ เกสัชกรหญิง ดร.ทักษิณา ชวนอาษา)

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

บทคัดย่อปริญาพนธ์

- ชื่อโครงการ : การพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยแถบรหัสดีเอ็นเอ ร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง
- หัวหน้าโครงการ : นางสาววิภาวี พิเชษฐกุล 5736567633
- ผู้ร่วมโครงการ : นางสาวสุธาทิพย์ แก้วทองเสียม 5736574033
- อาจารย์ที่ปรึกษา : รศ. ภญ. ร.ต.อ.หญิง ดร.สุซาดา สุขหรั่ง, ผศ. ภญ. ดร.ทักษิณา ชวนอาษา
- สาขา/ภาควิชา : การค้นพบและพัฒนาายา/ ภาควิชาเภสัชเวชและเภสัชพฤกษศาสตร์

“โคคลาน” เป็นสมุนไพรที่มีสรรพคุณแก้อาการปวดเมื่อย พบในรูปแบบที่เป็นเครื่องยาสมุนไพรที่ถูกลดขนาดเป็นชิ้นเล็กหรือเป็นผง หรืออาจพบเป็นส่วนประกอบในตำรับยา อย่างไรก็ตามมีสมุนไพรสามชนิดที่ใช้ชื่อว่า “โคคลาน” ได้แก่ *Croton caudatus* Geiseler และ *Mallotus repandus* (Rottler) Mull. Arg. ซึ่งเป็นพืชที่อยู่ในวงศ์ Euphorbiaceae อีกชนิดหนึ่งเป็นพืชที่อยู่ในวงศ์ Menispermaceae คือ *Anamirta cocculus* (L.) Wight & Arn. ซึ่งมีสาร picrotoxin เป็นองค์ประกอบทางเคมีที่เป็นพิษ ทำให้ทางเดินหายใจอุดตันและมีอาการทางระบบประสาท ในตำรายาไทยนิยมใช้สมุนไพรโคคลานชนิด *C. caudatus* และ *M. repandus* เป็นสมุนไพรแก้ปวดเมื่อย ดังนั้นจึงจำเป็นต้องตรวจพิสูจน์อัตลักษณ์พืชสมุนไพร “โคคลาน” เพื่อใช้ให้ถูกต้องและเกิดความปลอดภัยแก่ผู้ใช้ ในการศึกษาครั้งนี้จึงใช้ข้อมูลทางพันธุกรรมชนิดแถบรหัสดีเอ็นเอในการตรวจระบุเอกลักษณ์ โดยประสบความสำเร็จในการอ่านแถบรหัสดีเอ็นเอบาร์โค้ด 4 บริเวณ ได้แก่ *matK*, *rbcl*, *trnH-psbA* intergenic spacer และ Internal transcribed spacer (ITS) โดยลำดับนิวคลีโอไทด์ของดีเอ็นเอบริเวณ *matK*, *rbcl*, *trnH-psbA* intergenic spacer และ ITS ของ *C. caudatus* เท่ากับ 1521, 1428, 445 และ 627 คู่เบส สมุนไพร *M. repandus* มีลำดับนิวคลีโอไทด์เท่ากับ 1521, 1428, 783 และ 635 คู่เบส และ *A. cocculus* มีลำดับนิวคลีโอไทด์เท่ากับ 1536, 1428, 640 และ 548 คู่เบส ตามลำดับ เพื่อความสะดวก รวดเร็ว และถูกต้องมากยิ่งขึ้น จึงพัฒนาเป็นเครื่องหมายดีเอ็นเอชนิดแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (DNA Barcode - High Resolution Melting, Bar-HRM) ซึ่งเป็นเทคนิคการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอบริเวณแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง ในการศึกษาครั้งนี้ได้เลือกศึกษาระดับยีน *rbcl* ตำแหน่งที่ 890 - 998 ซึ่งมีจำนวน 109 คู่เบส ผลการศึกษาคือสามารถแยกความแตกต่างของพืชทั้งสามชนิดได้โดยการตรวจวิเคราะห์เส้นโค้งการหลอมเหลว (melting curve analysis) โดยสังเกตค่าการหลอมเหลว (melting temperature, T_m) ที่แตกต่างกัน โดยค่าเฉลี่ยของ T_m ของ *C. caudatus*, *M. repandus* และ *A. cocculus* เท่ากับ 78.80 ± 0.10 , 79.60 ± 0.10 และ 79.25 ± 0.15 องศาเซลเซียส ตามลำดับ ดังนั้นการใช้แถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงจึงสามารถพิสูจน์อัตลักษณ์และแยกความแตกต่างของพืชสมุนไพรที่มีชื่อพ้องว่า “โคคลาน” ทั้งสามชนิดได้ รวมทั้งสามารถประยุกต์ใช้เทคนิคนี้ในการตรวจสอบและควบคุมคุณภาพผลิตภัณฑ์สมุนไพรชนิดอื่นได้ต่อไป

คณะเภสัชศาสตร์

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญาพนธ์ที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญาพนธ์ที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

คำนำ

โครงการปฏิญานิพนธ์เรื่องการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรเภสัชศาสตร์บัณฑิต จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ประจำปีการศึกษา 2561 ซึ่งจัดทำขึ้นเพื่อค้นหาแนวทางในการตรวจพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง "โคคลาน" เนื่องจากยังไม่มีผู้ศึกษาการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง "โคคลาน" โดยการใช้แถบรหัสดีเอ็นเอและนำมาประยุกต์ใช้ด้วยเทคนิคการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงมาก่อน ทางผู้วิจัยจึงมีความสนใจที่จะศึกษาการตรวจพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”

ผู้วิจัยหวังไว้เป็นอย่างยิ่งว่าปฏิญานิพนธ์ฉบับนี้ จะเป็นประโยชน์ต่อผู้ที่สนใจในการศึกษาหาข้อมูล และหากมีข้อผิดพลาดประการใด ผู้วิจัยต้องขออภัยไว้ ณ



คณะผู้วิจัย

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปฏิญานิพนธ์ที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปฏิญานิพนธ์ที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

กิตติกรรมประกาศ

ในการศึกษาปริญญาานิพนธ์นี้ ผู้วิจัยขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ เกษักรหญิง ร.ต.อ. หญิง ดร.สุชาดา สุขหรั่ง อาจารย์ที่ปรึกษา และ ผู้ช่วยศาสตราจารย์ เกษักรหญิง ดร.ทักษิณา ชวน อาษา อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม ที่กรุณาให้คำปรึกษาแนะนำและช่วยตรวจสอบแก้ไขข้อบกพร่องของ โครงการนี้ ตลอดจนให้ความรู้และให้คำแนะนำที่เป็นประโยชน์ในการดำเนินการในการทำวิจัยในครั้งนี้ ขอขอบคุณ รองศาสตราจารย์ เกษักร ดร.ชัยโย ชัยชาญทิพยุท สำหรับตัวอย่างพืชที่ใช้ใน โครงการปริญญาานิพนธ์

ขอขอบคุณ ภก. ชัยพล ตั้งพัฒน์ทอง และ ดร. กรรณิกา ทองขาว สำหรับความช่วยเหลือและการ เอื้อเฟื้อทางด้านต่างๆ

ขอขอบคุณศูนย์วิจัยแบริหัสดีเอ็นเอของพืชสมุนไพรไทย สำหรับการอำนวยความสะดวก สถานที่ อุปกรณ์ และสารเคมีในการดำเนินงาน

ขอขอบคุณฝ่ายวิชาการ คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย สำหรับเงินทุนในการดำเนิน โครงการ

ขอขอบคุณภาควิชาเภสัชเวชและพิษศาสตร์ที่กรุณาให้ความสะดวกในการดำเนินในการทำ โครงการนี้

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการงานปริญญาานิพนธ์ที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการงานปริญญาานิพนธ์ที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

สารบัญ

บทคัดย่อภาษาไทย.....	ง
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	จ
กิตติกรรมประกาศ.....	ช
สารบัญ.....	ซ
สารบัญตาราง.....	ฅ
สารบัญภาพ.....	ฐ
บทที่	
1. บทนำ.....	1
1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา.....	1
1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย.....	2
2. เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	3
2.1 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวกับพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”.....	3
2.2 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวกับสาร picrotoxin.....	4
2.3 แนวคิดและทฤษฎีที่เกี่ยวกับการพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืช.....	4
2.4 แนวคิดและทฤษฎีที่เกี่ยวกับแถบรหัสดีเอ็นเอหลัก.....	5
2.5 แนวคิดและทฤษฎีที่เกี่ยวกับปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอไรเซชัน.....	8
2.6 แนวคิดและทฤษฎีเกี่ยวกับการอ่านลำดับนิวคลีโอไทด์ด้วยวิธีของแซงเกอร์.....	9
2.7 แนวคิดและทฤษฎีเกี่ยวกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง.....	10
3. วิธีดำเนินการวิจัย.....	12
3.1 การสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ.....	12
3.1.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ.....	12
3.1.2 สารเคมีที่ใช้ในการศึกษา.....	12
3.1.3 ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ.....	13
3.1.4 การจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอ.....	14
3.2 การสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis).....	17

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

3.2.1	อุปกรณ์ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การ หาลอมเหลวความละเอียดสูง.....	17
3.2.2	สารเคมีที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การ หาลอมเหลวความละเอียดสูง.....	18
3.2.3	ตัวอย่างของพืช	18
3.2.4	การจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหาลอมเหลวความ ละเอียดสูง (Bar-HRM analysis).....	18
3.3	การนำ Bar-HRM analysis มาประยุกต์ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อ พ้อง “โคคลาน” รวมถึงในรูปแบบของ crude drug	19
3.3.1	อุปกรณ์ที่ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”	19
3.3.2	สารเคมีที่ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”	20
3.3.3	ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ.....	21
3.3.4	วิธีการนำ Bar-HRM analysis มาประยุกต์ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชที่ใช้ ชื่อพ้อง “โคคลาน” รวมถึงในรูปแบบของ crude drug.....	22
4.	ผลการศึกษาและการอภิปรายผลการวิจัย	25
4.1	ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ	25
4.1.1	ผลการเลือกใช้ universal primer หรือการออกแบบไพรเมอร์.....	25
4.1.2	ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ.....	29
4.1.3	ผลการจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอ	43
4.2	ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหาลอมเหลวความ ละเอียดสูง	46
4.2.1	การเลือก primer.....	46
4.2.2	ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหาลอมเหลว ความละเอียดสูง.....	47
4.3	ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหาลอมเหลวความ ละเอียดสูง	49
5.	สรุปผล และข้อเสนอแนะ	51
5.1	สรุปผลการวิจัย.....	51
5.2	ข้อเสนอแนะ	51

รายการอ้างอิง.....52

ภาคผนวก.....55

 ภาคผนวก ก.....55

 ภาคผนวก ข.....56



บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญานิพนธ์ที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญานิพนธ์ที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

สารบัญตาราง

ตารางที่

1. ตัวอย่างของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ.....	13
2. สารที่ใช้ในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ.....	16
3. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรส.....	16
4. สารที่ใช้ในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอและการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง...18	
5. ตัวอย่างของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ที่จะนำมาพิสูจน์อัตลักษณ์.....	21
6. แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน <i>rbcl</i> ที่พบใน Genbank®.....	25
7. ไพร์เมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน <i>rbcl</i>	26
8. แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน <i>matK</i> ที่พบใน Genbank®.....	26
9. ไพร์เมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน <i>matK</i>	27
10. แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของ <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ที่พบใน Genbank®.....	27
11. ไพร์เมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer.....	28
12. แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ITS ที่พบใน Genbank®.....	28
13. ไพร์เมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ITS.....	28
14. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>rbcl</i> ของ <i>Croton caudatis</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	29
15. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>rbcl</i> ของ <i>Croton caudatis</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	31
16. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>rbcl</i> ของ <i>Anamirta cocculus</i>	32
17. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>matK</i> ของ <i>Croton caudatus</i>	33
18. อุณหภูมิในแต่ละหลุมปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>matK</i> ของ <i>Croton caudatus</i>	33
19. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>matK</i> ของ <i>mallotus repandus</i>	35

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

20. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>matK</i> ของ <i>Anamirta cocculus</i>	36
21. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ของ <i>Croton caudatus</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	38
22. อุณหภูมิในแต่ละหลุมปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ของ <i>Croton caudatus</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	38
23. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ของ <i>Anamirta cocculus</i>	40
24. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน ITS ของ <i>Mallotus repandus</i>	41
25. สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน ITS ของ <i>Anamirta cocculus</i>	42
26. ไพร์เมอร์ที่ใช้ในการสร้างแลบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลว ความละเอียดสูง.....	47
27. ค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) ของพืชทั้ง 3 ชนิดที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”.....	49
28. ค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) และการพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืชตัวอย่าง.....	50

สารบัญภาพ

ภาพที่

1. โครงสร้างของสาร picrotoxin.....	4
2. ตำแหน่งของยีน <i>rbcL</i>	6
3. ตำแหน่งของยีน <i>matK</i>	6
4. ตำแหน่งของ <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer.....	7
5. ตำแหน่งของ ITS.....	7
6. โครงสร้างของ Dideoxynucleotidetriphosphate (ddNTPs) และ Deoxynucleotidetriphosphate (dNTPs)	9
7. สภาวะของปฏิกิริยาถูกโซ่พอลิเมอร์เรสและการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียด สูง.....	19
8. ตัวอย่างของพืชที่นำมาพิสูจน์เอกลักษณ์.....	22
9. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>rbcLa</i> ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Croton caudatus</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	30
10. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>rbcL</i> ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Croton caudatus</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	31
11. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>rbcL</i> ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Anamirta cocculus</i>	32
12. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>matK</i> ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Croton caudatus</i>	34
13. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>matK</i> ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Mallotus repandus</i>	35
14. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>matK</i> ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Anamirta cocculus</i>	37
15. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ด้วยวิธี เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Croton caudatus</i> และ <i>Mallotus repandus</i>	39
16. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ด้วยวิธี เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Anamirta cocculus</i>	40

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

17. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ ITS ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Mallotus repandus</i>	41
18. ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ ITS ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ <i>Anamirta cocculus</i>	42
19. แถบรหัสดีเอ็นเอของยีน <i>rbcl</i> ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบ FASTA.....	43
20. แถบรหัสดีเอ็นเอของยีน <i>matK</i> ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบ FASTA.....	44
21. แถบรหัสดีเอ็นเอของ <i>psbA-trnH</i> intergenic spacer ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบFASTA.....	45
22. แถบรหัสดีเอ็นเอของ ITS ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบ FASTA.....	46
23. เส้นโค้งการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงที่ผ่านการปรับให้เป็นมาตรฐานของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”.....	48
24. เส้นโค้งแสดงความแตกต่างของเฮออาร์เอ็มของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”	48

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

บทที่ 1

บทนำ

1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา

หลังจากที่ได้มีการประกาศใช้แผนแม่บทว่าด้วยการพัฒนาสมุนไพรไทย ฉบับที่ 1 พุทธศักราช 2560 – 2564 ส่งผลให้วงการแพทย์แผนไทยและการแพทย์ทางเลือกมีการพัฒนาสมุนไพรมากยิ่งขึ้นเพื่อตอบสนองต่อวัตถุประสงค์ของแผนแม่บทในข้อที่ 1 ซึ่งเป็นการพัฒนาสมุนไพรต่อยอดทั้งด้านการรักษาและผลิตภัณฑ์ประเภทอื่น¹ ในการใช้สมุนไพรเพื่อให้ได้ผลดีที่สุดจะต้องยึดหลักดังต่อไปนี้คือ 1. ใช้ให้ถูกต้น 2. ใช้ให้ถูกส่วน 3. ใช้ให้ถูกขนาด 4. ใช้ให้ถูกวิธี และ 5. ใช้ให้ถูกโรค โดยที่การปฏิบัติตามหลักการเพื่อให้เกิดประสิทธิผลสูงสุดคือการเริ่มต้นด้วยการใช้สมุนไพรที่ถูกต้อง อย่างไรก็ตามสมุนไพรที่มีชื่อพ้องหรือชื่อเรียกที่เหมือนกันอาจเป็นปัญหาที่ทำให้เกิดความสับสนและความผิดพลาดในการใช้สมุนไพรชนิดนั้น เนื่องจากการขาดความรู้ในด้านอนุกรมวิธาน (taxonomy) และการใช้สมุนไพรที่ผิดชนิดนี้อาจส่งผลเสียต่อสุขภาพของผู้ที่ใช้สมุนไพรหรืออาจทำให้ไม่ได้ผลการรักษาตามที่คาดหวัง

จากที่กล่าวมาข้างต้นว่าการใช้สมุนไพรที่ผิดชนิดนั้นสามารถส่งผลต่อผลของการรักษา นอกจากนั้นยังอาจทำให้เกิดพิษต่อผู้ใช้สมุนไพรได้ ดังนั้นการพิสูจน์เอกลักษณ์ของสมุนไพรจึงเป็นส่วนสำคัญในการตรวจความถูกต้องของสมุนไพรก่อนที่จะมีการนำมาใช้ซึ่งจะสามารถช่วยลดอุบัติเหตุการเกิดการใช้สมุนไพรที่ไม่ถูกต้องได้

วิธีที่ใช้ในการตรวจพิสูจน์เอกลักษณ์ของสมุนไพรมีหลายวิธี ได้แก่ การตรวจทางเภสัชเวท ซึ่งประกอบด้วยวิธีทางมหรรศน์และจุลหรรศน์ การตรวจทางเคมี และการใช้ข้อมูลทางพันธุกรรม โดยวิธีทางมหรรศน์หรือการใช้ลักษณะทางสัณฐานวิทยาเป็นวิธีที่ไม่ต้องใช้เครื่องมือหรืออุปกรณ์พิเศษ แต่มีข้อจำกัดในเรื่องของความเหมือนกันของลักษณะสมุนไพรบางชนิด และสามารถเปลี่ยนแปลงไปได้ตามสภาพแวดล้อมจึงต้องอาศัยผู้เชี่ยวชาญ วิธีทางจุลหรรศน์เป็นวิธีส่องดูเนื้อเยื่อชนิดต่างๆ ภายใต้กล้องจุลหรรศน์ วิธีวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีเป็นวิธีตรวจสอบสารเคมีของสมุนไพร เนื่องจากสมุนไพรแต่ละชนิดมีสารเคมีที่เป็นองค์ประกอบแตกต่างกัน แต่มีข้อจำกัดคือปริมาณสารสำคัญขึ้นอยู่กับสิ่งแวดล้อม และการใช้ข้อมูลทางพันธุกรรม เช่น ใช้ดีเอ็นเอ ซึ่งเป็นวิธีที่ไม่ขึ้นกับสิ่งแวดล้อม โดยดีเอ็นเอสามารถแสดงเอกลักษณ์ของแต่ละสิ่งมีชีวิตและจะถูกเก็บข้อมูลในรูปของลายพิมพ์ดีเอ็นเอ²

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

ตั้งแต่อดีตจนถึงปัจจุบันมีการนำสมุนไพรมาใช้ในการรักษาแก้ปวดเมื่อยอยู่หลายชนิด ซึ่ง โคลแลนเป็นพืชชนิดหนึ่งในนั้น แต่อย่างไรก็ดีในประเทศไทย มีพืชที่ใช้ชื่อว่าโคลแลนอยู่ด้วยกัน 3 สปีชีส์ ได้แก่ *Croton caudatus* Geiseler, *Mallotus repandus* (Rottler) Mull. Arg. และ *Anamirta cocculus* (L.) Wight & Arn. โดย *Croton caudatus* Geiseler เป็นพืชชนิดหนึ่งที่อยู่ในวงศ์ Euphorbiaceae โดยมีชื่อไทยว่า โคลแลนใบขน และในจังหวัดนครราชสีมาได้เรียกชื่อพืชชนิดนี้ว่าโคลแลน³ พืชชนิดนี้มีสรรพคุณในการใช้แก้ปวดเมื่อยกล้ามเนื้อและแก้ปวดข้อโดยการใช้ใบในการรักษา และสำหรับรากนั้นจะใช้เป็นยาระบายและลดไข้⁴ สำหรับ *Mallotus repandus* (Rottler) Mull. Arg. เป็นพืชที่อยู่ในวงศ์ Euphorbiaceae เช่นเดียวกัน โดยมีชื่อไทยว่าโพลแคน และโคลแลน³ สรรพคุณของพืชนี้คือการใช้ลำต้นแก้ปวดเมื่อยตามร่างกายและปวดกระดูก⁵ ในขณะที่ *Anamirta cocculus* (L.) Wight & Arn. เป็นพืชที่อยู่ในวงศ์ Menispermaceae ซึ่งในภาคกลางได้เรียกชื่อพืชชนิดนี้ว่าโคลแลน³ โดยพืชชนิดนี้มีข้อบ่งใช้ในการนำมาเบื่อปลา⁶ และใช้ในการรักษาผู้ที่รับประทานยานอนหลับจำพวก barbiturate ที่รับประทานเกินขนาด⁷ เนื่องจากมีสาร picrotoxin ซึ่งมีฤทธิ์ในการยับยั้ง GABA receptor⁸ โดยปัญหาชื่อไทยที่พ้องกันว่าโคลแลนนี้และข้อบ่งใช้ที่แตกต่างกันนี้ อาจส่งผลทำให้เกิดการนำสมุนไพรผิดชนิดไปใช้เป็นวัตถุดิบของผลิตภัณฑ์ที่มีการจำหน่ายในท้องตลาด

งานวิจัยนี้จึงได้ทำการการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อคล้ายกันนี้ โดยการใช้แถบรหัสดีเอ็นเอ เพื่อที่ในอนาคตจะสามารถนำมาพัฒนาสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอ (DNA Signature) ซึ่งใช้ในการตรวจความถูกต้องของวัตถุดิบที่นำมาใช้เป็นผลิตภัณฑ์ที่ใช้ชื่อว่าโคลแลนได้

1.2 วัตถุประสงค์ของการวิจัย

เพื่อสร้างแถบรหัสของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคลแลน” ซึ่งใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ได้ทั้ง 3 สปีชีส์ ได้แก่ *Croton caudatus* Geiseler, *Mallotus repandus* (Rottler) Mull. Arg. และ *Anamirta cocculus* (L.) Wight & Arn.

บทที่ 2

เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ในการจัดทำโครงการปริญญาโทเรื่อง การพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง คณะผู้วิจัยได้ศึกษาเอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง และได้นำเสนอตามหัวข้อเรียงตามลำดับ ดังนี้

2.1 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”

ในประเทศไทยมีพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” อยู่ 3 ชนิดได้แก่ *Croton caudatus* Geiseler, *Mallotus repandus* (Rottler) Mull. Arg. และ *Anamirta cocculus* (L.) Wight & Arn. โดยมีรายละเอียดดังนี้

2.1.1 *Croton caudatus* Geiseler มีชื่อสามัญว่าโคคลานใบขน เป็นพืชที่อยู่ในวงศ์ Euphorbiaceae ถูกจัดเป็นพืชประเภทไม้พุ่ม (shrub) มีความสูงประมาณ 2-3 เมตร พบในประเทศแถบเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ ได้แก่ พม่า ไทย กัมพูชา ลาว เวียดนาม มาเลเซีย อินโดนีเซีย และฟิลิปปินส์ ส่วนเถายาวได้ถึง 27 เมตร มีฤทธิ์ในการเป็นยาระบายและลดไข้ ส่วนรากพบว่ามี การนำไปใช้เป็นยารักษาโรคกันอย่างแพร่หลาย มีฤทธิ์ในการบรรเทาอาการปวดเมื่อยตามตัวและปวดกระดูก⁹

2.1.2 *Mallotus repandus* (Rottler) Mull. Arg. มีชื่อสามัญว่าโคคลานและโพคาน อยู่ในวงศ์ Euphorbiaceae เป็นไม้พุ่ม (shrub) พบมากในประเทศบังกลาเทศและประเทศอื่นๆ ในแถบเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ เช่น พม่า กัมพูชา จีน อินเดีย ลาว มาเลเซีย ศรีลังกา ไทย และเวียดนาม พืชชนิดนี้ประกอบด้วยสารประเภท terpenoids, polyphenols และ benzopyrans ซึ่งในประเทศไทยได้มีการนำใบของพืชชนิดนี้มาใช้ในการบรรเทาอาการปวดกล้ามเนื้อ¹⁰

2.1.3 *Anamirta cocculus* (L.) Wight & Arn. มีชื่อสามัญว่าโคคลาน อยู่ในวงศ์ Menispermaceae เป็นไม้เถา (Climber) เถามีลักษณะกลม ยาว และเลื้อยตามพื้นดินหรือตาม ต้นไม้ชนิดอื่น มีความยาวได้ถึง 15 เมตร สีผิวของเถาจะเป็นสีดำแดงคร่ำ ปลายใบแหลมยาว ประมาณ 7-10 เซนติเมตร ผลของพืชชนิดนี้มีชื่อเรียกว่า “Poison berry” เนื่องจากประกอบด้วย สาร picrotoxin ซึ่งมีฤทธิ์ในการยับยั้ง GABA receptor ส่งผลต่อระบบประสาทส่วนกลาง ทำให้ พืชชนิดนี้ถูกจัดเป็นพืชพิษอยู่ในฐานข้อมูล FDA Poisonous Plant Database แต่อย่างไรก็ตาม

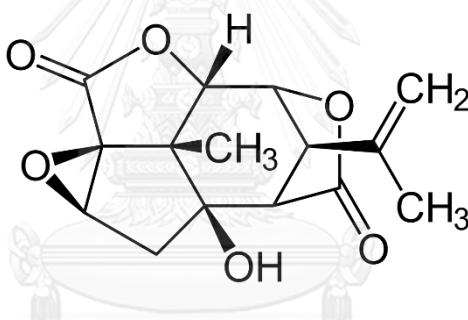
บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

ได้มีการพืชชนิดนี้มาใช้ประโยชน์โดยการนำมารักษาพิษในคนที่รับประทานยาจำพวก Barbiturate เกินขนาด¹¹

2.2 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวกับสาร picrotoxin

สาร picrotoxin เป็นสารที่ถูกจัดอยู่ในกลุ่ม sesquiterpene glycoside มีชื่อเรียกอื่นว่า Cocculus, Indian berry และ Fish berry มีสูตรโมเลกุลคือ $C_{30}H_{34}O_{13}$ และมีน้ำหนักโมเลกุลเท่ากับ 602.589 กรัมต่อโมล พบสารชนิดนี้ในใบและผลของ *Anamirta cocculus* มีฤทธิ์ในการยับยั้งการทำงานของ GABA_A receptor แบบ non-competitive ซึ่งส่งผลให้ระบบประสาทถูกกระตุ้น ในปัจจุบันได้มีการนำเมล็ด *Anamirta cocculus* มาใช้เป็นยาเบื่อปลาและในทางการแพทย์ถูกนำมาใช้เป็น CNS stimulant และเป็น antidote ในผู้ป่วยที่รับประทานยา barbiturate เกินขนาด^{8,12-13}



ภาพที่ 1 โครงสร้างของสาร picrotoxin⁸

2.3 แนวคิดและทฤษฎีที่เกี่ยวกับการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืช

ในปัจจุบันประเทศไทยมีการนำพืชและสมุนไพรมาใช้ในอุตสาหกรรม ทั้งเป็นส่วนประกอบในผลิตภัณฑ์อาหารเสริม หรือเป็นสารสำคัญในยาบางตำรับ ทั้งนี้จึงมีความจำเป็นต้องมีการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชและสมุนไพรที่นำมาใช้เพื่อให้เกิดการนำมาใช้ผิดต้นจนนำไปการเกิดอันตรายต่อผู้บริโภคได้ โดยทั่วไปแล้วการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชนั้นมีอยู่หลายวิธี ซึ่งแต่ละวิธีก็มีข้อดีและข้อเสียที่แตกต่างกันไป เพื่อการพิสูจน์อัตลักษณ์พืชได้อย่างแม่นยำ จำเป็นต้องใช้ข้อมูลจากหลายๆ วิธีมาประกอบกัน สำหรับกระบวนการที่เป็นมาตรฐานที่สามารถใช้จำแนกชนิดของพืชได้อย่างมีประสิทธิภาพและปลอดภัยประกอบไปด้วยวิธีดังต่อไปนี้¹⁴⁻¹⁷

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

1. วิธีทางมหรรณ (Macroscopic method) เป็นเทคนิคในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชที่ต้องใช้ความรู้ความชำนาญทางด้านอนุกรมวิธาน (Taxonomy) โดยต้องมีการวิเคราะห์ลักษณะภายนอกของพืช (Morphological features)¹⁸ โดยการใช้ประสาทสัมผัสทั้งห้าในการประเมิน (Organoleptic evaluation)¹⁹ เพื่อใช้เป็นข้อมูลในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืช โดยการนำไปเปรียบเทียบกับข้อมูลของการถูกจัดจำแนกสายพันธุ์ของพืช (Classification)

2. วิธีทางจุลทรรศน์ (Microscopic method) เป็นการวิเคราะห์องค์ประกอบภายในเซลล์โดยใช้กล้องจุลทรรศน์ อาจต้องมีการการย้อมสีตัวอย่าง (staining reagents) เช่น สีซาฟรานิน (safranin) หรือสีฟาสต์กรีน (fast green) ในการส่องดูตัวอย่าง นอกจากนี้การใช้กล้องจุลทรรศน์เพื่อให้ได้ข้อมูลที่ครบถ้วนจำเป็นต้องดูทั้งแบบภาพตัดขวางและภาพตัดตามยาว¹⁹

3. การศึกษาองค์ประกอบทางเคมี (Chemical constituent investigation) เป็นเทคนิคการวิเคราะห์สารสำคัญที่อยู่ในพืช โดยพืชที่มีสายพันธุ์ใกล้เคียงกันอาจจะมีสารตัวเดียวกัน² แต่อย่างไรก็ตามเทคนิคนี้มีข้อจำกัดในเรื่องสิ่งแวดล้อม เนื่องจากปริมาณสารสำคัญขึ้นอยู่กับสิ่งแวดล้อมทำให้เกิดความคลาดเคลื่อนในจัดหมวดหมู่พืชได้

4. การวิเคราะห์คุณสมบัติทางเคมีฟิสิกส์ (Physio-chemical analysis) เป็นการศึกษาคุณสมบัติทางเคมีฟิสิกส์ของพืช โดยดูปริมาณความชื้น (moisture content) ปริมาณเถ้า (Total ash) และปริมาณของสารสกัดด้วยตัวทำละลายที่กำหนด (Extractive value)^{2,20}

5. การใช้ข้อมูลทางพันธุกรรม เช่น ใช้ดีเอ็นเอ ซึ่งเป็นวิธีที่ไม่ขึ้นกับสิ่งแวดล้อม โดยดีเอ็นเอสามารถแสดงเอกลักษณ์ของแต่ละสิ่งมีชีวิตและจะถูกเก็บข้อมูลในรูปของลายพิมพ์ดีเอ็นเอ²

2.4 แนวคิดและทฤษฎีที่เกี่ยวกับแถบรหัสดีเอ็นเอหลัก

สำหรับพืชบก มีดีเอ็นเอ 4 บริเวณที่เหมาะสมในการใช้เป็นแถบรหัสดีเอ็นเอหลัก ได้แก่ *rbcl*, *matK*, *psbA-trnH* intergenic spacer, internal transcribed spacer (ITS)

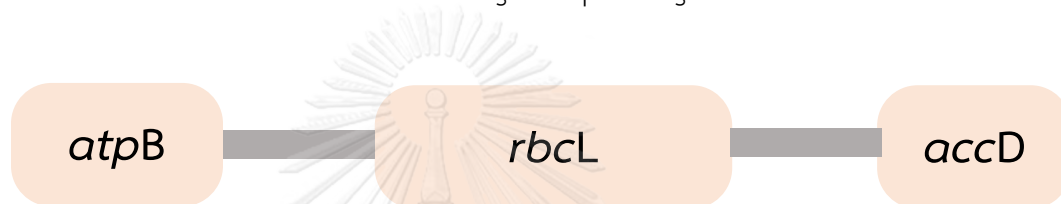
2.4.1 ยีน *rbcl*

เป็นยีนชนิดหนึ่งที่บรรจุอยู่ในคลอโรพลาสต์ มีขนาดของลำดับนิวคลีโอไทด์ 1431 คู่เบส อาจมีขนาดมากหรือน้อยกว่านี้ขึ้นกับการเกิด Indel (Insertions/deletions) ในยีน จะมีหน้าที่ถอดและแปลรหัสเป็นเอนไซม์รูบิสโกหน่วยย่อยขนาดใหญ่ โดยปกติการแปลรหัสจากยีนที่มาจากคลอโรพลาสต์มักเกิดการรบกวน

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

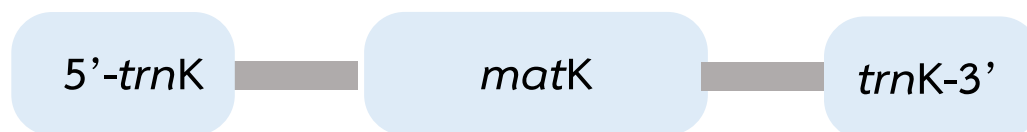
จากส่วนที่เรียกว่าอินทรอน (Intron)²¹ แต่จะไม่เกิดกับยีน *rbcl* มีบางงานวิจัยกล่าวว่า ยีน *rbcl* มีอัตราการเกิดวิวัฒนาการช้า (*rbcl* Genes Evolve at a Slow Rate) ทำให้มีความสามารถในการนำมาใช้ประโยชน์ในการแยกสปีชีส์ (discrimination power) ของพืชได้น้อยเนื่องจากยีนส่วนนี้เกิดความแตกต่างของยีนน้อยในพืชดอก (Flowering plant taxa) เป็นส่วนใหญ่ แต่ข้อดีของการใช้ประโยชน์ของยีน *rbcl* นั้นมีประโยชน์อยู่ 2 ประเด็นหลัก คือ สามารถนำมาใช้ในการทำ phylogeny และสามารถอ่านลำดับนิวคลีโอไทด์ได้ครบทั้งยีนด้วย Sanger sequencing²²



ภาพที่ 2 ตำแหน่งของยีน *rbcl*

2.4.2 ยีน *matK*

ยีน *matK* (maturaseK gene) เป็นยีนที่บรรจุอยู่ในคลอโรพลาสต์ มีส่วนที่เป็นบริเวณอนุรักษ์ (highly conserved sequence) มีขนาดความยาวของยีน 1500 คู่เบส มีตำแหน่งที่บริเวณ *trnK*²³ ยีนส่วนนี้เป็นตัวเลือกที่ดีที่จะนำมาใช้ในการศึกษาความแตกต่างของสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิด²⁴ เนื่องจากยีน *matK* มีขนาดตามอุดมคติ มีอัตราการแทนที่สูง มีความแปรผันของระดับกรดนิวคลีอิกที่โคดอนตำแหน่งที่หนึ่งและสองสูง มีอัตราการเกิด transition/transversion ที่ค่อนข้างต่ำ. นอกจากนั้นการเกิด Polymorphism ที่บริเวณ *trnK*, *matK* และ intergenic *trnL* - *trnF* ทำให้มีการนำยีน *matK* มาศึกษาความสัมพันธ์ทางสายวิวัฒนาการ (study the phylogeny of various plants)²⁵



ภาพที่ 3 ตำแหน่งของยีน *matK*

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

2.4.3 *psbA-trnH* intergenic spacer

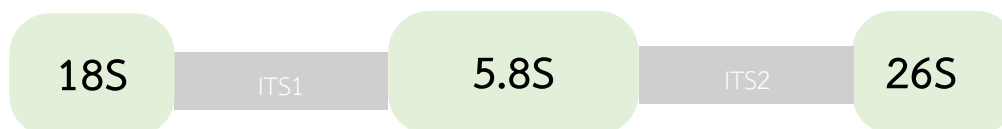
เป็นส่วนที่บรรจุอยู่ในคลอโรพลาสต์ ที่ไม่ได้มีการถอดรหัส ขนาดของดีเอ็นเอ มีความแตกต่างกันสูงขึ้นกับชนิดของพืช ช่วงความยาวของดีเอ็นเอมีตั้งแต่ 100 คู่เบส ไปจนถึงมากกว่า 1000 คู่เบส เป็นส่วนของดีเอ็นเอที่สามารถนำมาศึกษาพืชดอกได้แทบจะทั้งหมด เนื่องจากมีนิวคลีโอไทด์อนุรักษ์ขนานข้างคือ *trnH* และ *psbA* ทำให้ง่ายในการออกแบบไพรเมอร์มาเกาะเพื่อเพิ่มปริมาณของดีเอ็นเอ ข้อจำกัดของดีเอ็นเอส่วนนี้คือ เป็นส่วนของดีเอ็นเอที่มีความแปรผันสูงภายในสปีชีส์เพราะมีการเกิด Indel (Insertion and deletion) ทำให้ความสามารถในการแยกชนิดของสิ่งมีชีวิตได้ไม่ค่อยดี และมีลำดับนิวคลีโอไทด์ซ้ำกันทำให้ได้นิวคลีโอไทด์สายสั้นกว่าที่ควรจะเป็น จึงต้องแก้ปัญหาด้วยการใช้ไพรเมอร์หลายเส้นอ่านไปกลับเพื่อไม่ให้เกิดปัญหาดังกล่าว²



ภาพที่ 4 ตำแหน่งของ *psbA-trnH* intergenic spacer

2.4.4 Internal transcribed spacer (ITS)

ดีเอ็นเอส่วนนี้จะมียู่ 2 บริเวณ คือ ITS1 และ ITS2 จากรูปที่แสดงจะเห็นว่า ส่วน ITS1 จะอยู่ระหว่าง 18s กับ 5.8s สำหรับบริเวณ ITS2 จะมีตำแหน่งอยู่ระหว่าง 5.8s กับ 26S เป็นดีเอ็นเอที่อยู่ในนิวเคลียส จากหลายๆงานวิจัยมีการนำดีเอ็นเอส่วนนี้มาใช้ประโยชน์การอ่านลำดับนิวคลีโอไทด์ทั่วไป และใช้แยกความแตกต่างของสิ่งมีชีวิตที่มีความยาวของนิวคลีโอไทด์ไม่มาก²⁶



ภาพที่ 5 ตำแหน่งของ ITS

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

2.5 แนวคิดและทฤษฎีที่เกี่ยวข้องกับปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส (Polymerase Chain Reaction: PCR)

ปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส (Polymerase Chain Reaction) เป็นเทคนิคที่ถูกคิดค้นโดย Kary Mullis โดยอาศัยหลักการการทำงานของเอนไซม์ DNA polymerase ในการสร้างดีเอ็นเอสายใหม่ ซึ่งเทคนิคนี้ได้ถูกนำมาใช้ในการเพิ่มปริมาณของดีเอ็นเอในหลอดทดลองจากปริมาณน้อยจนได้ผลผลิตเป็นพันล้านโมเลกุล²⁷

ขั้นตอนการปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสในหนึ่งรอบของการทำงานของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรสจะประกอบไปด้วย 3 ขั้นตอน^{2,27} ได้แก่

- 1) การแยกของสายดีเอ็นเอต้นแบบ (denaturing) ในขั้นตอนนี้ดีเอ็นเอต้นแบบที่เป็นสายคู่จะถูกทำลายพันธะและแยกออกเป็นสายเดี่ยว อุณหภูมิที่อยู่ขั้นตอนนี้อยู่ที่ประมาณ 94-96 องศาเซลเซียส ใช้ระยะเวลา 30-60 วินาที
- 2) การจับของไพรเมอร์กับดีเอ็นเอต้นแบบ (annealing) เป็นขั้นตอนที่ไพรเมอร์เข้าจับกับเบสคู่สมบนดีเอ็นเอ โดยทั่วไปจะใช้อุณหภูมิประมาณ 50-65 องศาเซลเซียส ใช้ระยะเวลา 30-60 วินาที
- 3) การสังเคราะห์ดีเอ็นเอสายใหม่ (Extension) ในขั้นตอนนี้ DNA polymerase จะทำหน้าที่เร่งปฏิกิริยาการเติมเบสที่ปลาย 3' ของไพรเมอร์ที่เข้ากับดีเอ็นเอต้นแบบ อุณหภูมิที่ใช้ในขั้นตอนนี้อยู่ที่ 72 องศาเซลเซียส ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่เหมาะสมกับการทำงานของเอนไซม์ ใช้ระยะเวลา 30-120 นาที ซึ่งขึ้นอยู่กับความยาวของชิ้นส่วนดีเอ็นเอที่ต้องการ

องค์ประกอบในปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส^{2,27}

- 1) ดีเอ็นเอต้นแบบ (DNA template) เป็นสายต้นแบบที่มี target sequence ที่ต้องการอยู่ ปกติจะใช้ 10-50 นาโนกรัม ในการทำปฏิกิริยา
- 2) เอนไซม์ดีเอ็นเอพอลิเมอเรส (DNA polymerase) เป็นเอนไซม์ที่ทำหน้าที่ในการสังเคราะห์ดีเอ็นเอสายใหม่
- 3) ไพรเมอร์ (Primer) เป็นลำดับนิวคลีโอไทด์สายสั้น ขนาด 18-25 เบส ซึ่งจะมีอยู่สองแบบ คือ ไพรเมอร์ไปข้างหน้า (Forward Primer) กับไพรเมอร์ผันทกลับ (Reverse Primer) ไพรเมอร์คู่นี้จะทำหน้าที่จับกับตำแหน่งขนาบข้าง (Flanking region) กับส่วนที่ต้องการเพิ่มจำนวน

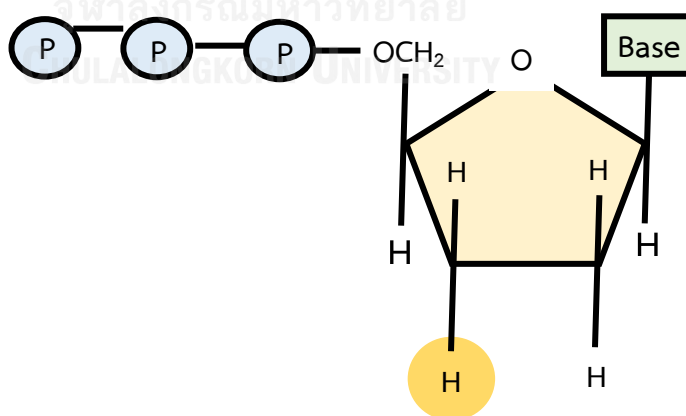
บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

- 4) ดิวออกซีนิวคลีโอไทด์ไตรฟอสเฟต (dNTPs) ประกอบไปด้วย 4 ชนิด ดังนี้ ดิวออกซีอะดีโนซีนไตรฟอสเฟต (dATP) ดิวออกซีกวานีนีนไตรฟอสเฟต (dGTP) ดิวออกซีไทมิดีนไตรฟอสเฟต (dTTP) และเบสไซโทซีนไตรฟอสเฟต (dCTP)
- 5) สารละลายบัฟเฟอร์ (Buffer) ปรับสภาวะความเป็นกรด-ด่างให้เหมาะสม
- 6) น้ำ (H_2O) ใช้ในการปรับปริมาตรในขั้นตอนการทำปฏิกิริยา
- 7) แมกนีเซียมคลอไรด์ ($MgCl_2$) ทำหน้าที่เป็นตัวเร่งปฏิกิริยา

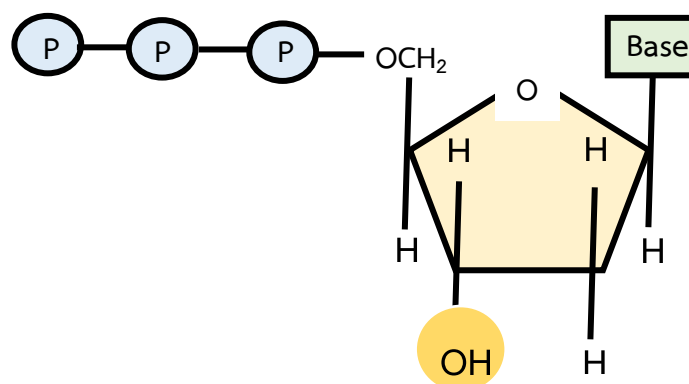
2.6 แนวคิดและทฤษฎีเกี่ยวกับการอ่านลำดับนิวคลีโอไทด์ด้วยวิธีของแซงเกอร์ (Sanger sequencing)

การอ่านลำดับนิวคลีโอไทด์ด้วยวิธีของแซงเกอร์ (Sanger sequencing) หรือที่เรียกว่า “chain termination method” ถูกพัฒนาขึ้นโดย Fred Sanger และคณะในปีคริสต์ทศวรรษ 1977 ซึ่งวิธีนี้จะใช้ เอนไซม์ DNA polymerase ไพรเมอร์ ดิวออกซีนิวคลีโอไทด์ไตรฟอสเฟต (dNTPs) ดีเอ็นเอต้นแบบ และ ไดดิวออกซีนิวคลีโอไทด์ไตรฟอสเฟต (ddNTPs) ที่ติดฉลากสารเรืองแสง ซึ่งทำให้หยุดการต่อสายของนิวคลีโอไทด์ โดยไดดิวออกซีนิวคลีโอไทด์ไตรฟอสเฟตมีความแตกต่างจากดิวออกซีนิวคลีโอไทด์ไตรฟอสเฟตดังภาพที่ 2



ddNTPs

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด



dNTPs

ภาพที่ 6 โครงสร้างของ Dideoxynucleotidetriphosphate (ddNTPs) และ Deoxynucleotidetriphosphate (dNTPs)

ปฏิกิริยาการสังเคราะห์ดีเอ็นเอจะดำเนินต่อไปจนกระทั่งได้ออกซินิวคลีโอไทด์ไตรฟอสเฟตเข้ามาต่อ ทำให้การสร้างสายดีเอ็นเอหยุดลง ดังนั้นสายดีเอ็นเอที่ได้จึงมีความยาวที่แตกต่างกัน เมื่อนำไปแยกนิวคลีโอไทด์ด้วยเครื่องอัตโนมัติ สายดีเอ็นเอที่มีสารเรืองแสงจะถูกอ่านตามเป็นลำดับนิวคลีโอไทด์ของสายดีเอ็นเอในรูปของ Electropherogram^{2,28}

2.7 แนวคิดและทฤษฎีเกี่ยวกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

เทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง เป็นเทคนิคที่ใช้แยกความแตกต่างของลำดับนิวคลีโอไทด์ที่แตกต่างกันเพียงเล็กน้อย ในขั้นตอนการเกิดปฏิกิริยาพีซีอาร์ สีไซเบอร์กรีนจะเข้าไปแทรกตัวอยู่ในดีเอ็นเอสายคู่และเกิดการเปล่งแสง หลังจากปฏิกิริยาพีซีอาร์เสร็จสิ้นลง จะเข้าสู่ขั้นตอนของการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง โดยการเพิ่มอุณหภูมิขึ้น 0.1 องศาเซลเซียสต่อ นาที อุณหภูมิที่สูงขึ้นจะทำให้ดีเอ็นเอสายคู่คลายตัว ส่งผลให้สีหลุดออก การเปล่งแสงจึงลดลง ผลการทดลองที่ได้จะอยู่ในรูปของเส้นโค้งการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงที่ผ่านการปรับให้เป็นมาตรฐาน (normalized HRM curve) และเส้นโค้งแสดงความแตกต่างของเอชอาร์เอ็ม (Difference HRM curve) รวมถึงค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (Melting temperature: T_m) ซึ่งคืออุณหภูมิที่

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

อัตราการลดลงของการเรืองแสงมากที่สุด โดยเมื่อออกแบบไพร์เมอร์ให้ได้ขึ้นส่วนของผลผลิตพีซีอาร์ที่มีลำดับนิวคลีโอไทด์แตกต่างกันของพืชแต่ละชนิด จากนั้นนำมาตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง จะทำให้สามารถพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชได้ โดยสังเกตได้จากเส้นโค้งและค่าอุณหภูมิหลอมเหลวที่แตกต่างกัน^{2,29}

การใช้แถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงนี้มีข้อดีคือ เป็นเทคนิคที่ง่ายและรวดเร็ว ใช้สารน้อย และมีความคุ้มค่าเมื่อเปรียบเทียบกับระหว่างต้นทุนและประสิทธิภาพของการทดลองที่ได้



บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

3.1 การสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ

3.1.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ

3.1.1.1 อุปกรณ์สำหรับการสกัด วัดคุณภาพและปริมาณดีเอ็นเอ

- โกร่งกระเบื้องและลูกโกร่ง
- ถุงมือปราศจากแป้ง
- ภาชนะเก็บความเย็น
- เครื่องชั่งน้ำหนักแบบดิจิทัล
- Micropipette และ Micropipette tube
- ถาดแม่พิมพ์เจล (Tray) และหวี (Comb)
- ตู้แช่เย็นอุณหภูมิต่ำ -20 องศาเซลเซียส
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (Microcentrifuge, Denville 260D)
- Microwave
- เครื่องแยกขนาดดีเอ็นเอ (Gel electrophoresis)
- อุปกรณ์ฉายแสงยูวีและถ่ายภาพเจล (GelDoc™XR, Biorad)

3.1.1.2 อุปกรณ์สำหรับเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยเทคนิคพีซีอาร์

- เครื่องพีซีอาร์ (C1000™ Thermal cycler, Biorad)
- PCR Tube (strip)

3.1.1.3 โปรแกรมที่ใช้ในการวิเคราะห์

3.1.2 สารเคมีที่ใช้ในการศึกษา

3.1.2.1 สารเคมีที่ใช้ในการสกัด และตรวจสอบคุณภาพและปริมาณดีเอ็นเอ

- Liquid nitrogen
- ผง Agarose
- Ultrapure water
- 50x Tris-Acetate-EDTA (TAE) buffer, pH 8.0 (Invitrogen)

- Ethidium bromide solution
- 10X loading dye
- VC 100 bp plus ladder
- Genomic DNA Mini Kit

3.1.2.2 สารเคมีในปฏิกิริยาการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยเทคนิคพีซีอาร์

- PCR buffer
- Ultrapure water
- 50 mM MgCl₂
- 10 mM dNTPs
- Taq DNA polymerase (5 U/microliter)
- Forward primer
- Reverse primer

3.1.3 ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ

ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอในการทดลองนี้คือพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ดังตารางที่ 1

ตารางที่ 1 ตัวอย่างของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ

ชื่อวิทยาศาสตร์	ชื่อทั่วไป	สถานที่เก็บตัวอย่าง
<i>Croton caudatus</i>	โคคลานใบขน	จังหวัดฉะเชิงเทรา
<i>Mallotus repandus</i>	โคคลาน, โปคาน	จังหวัดฉะเชิงเทรา
		จังหวัดปราจีนบุรี
		จังหวัดกรุงเทพมหานคร
		จังหวัดนนทบุรี
<i>Anamirta cocculus</i>	โคคลาน	จังหวัดอุบลราชธานี
		จังหวัดนครนายก
		จังหวัดจันทบุรี

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

3.1.4 การจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอ

การจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอมีขั้นตอน ดังนี้

3.1.4.1 เก็บตัวอย่างพืช

เก็บตัวอย่างใบอ่อนของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ที่สมบูรณ์ ไม่มีแมลงหรือโรคพืชรบกวน ไว้ในถุงพลาสติก จากนั้นพรมน้ำเล็กน้อย มัดถุงให้แน่น และเก็บรักษาในตู้เย็น จนกระทั่งถึงเวลาทำการสกัดดีเอ็นเอ ทำการบันทึกชื่อสปีชีส์ของพืช รหัสวันที่ และสถานที่เก็บเพื่อใช้เป็นข้อมูลอ้างอิง

3.1.4.2 สกัดดีเอ็นเอ

สกัดดีเอ็นเอโดยการใช้ QIAgen Kit ซึ่งมีขั้นตอนดังนี้ บดเนื้อเยื่อพืชที่มีน้ำหนักเปียก (wet weight) ไม่มากกว่า 100 มิลลิกรัมด้วย TissueRuptor® หรือโกร่งและลูกโกร่งบดยา จากนั้นเติม buffer AP1 400 ไมโครลิตร และ RNase A 400 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันด้วย Vortex และบ่มที่อุณหภูมิ 65°C เป็นเวลา 10 นาที โดยพลิกกลับหลอดไปมา 2-3 ครั้งระหว่างที่มีการบ่ม จากนั้นเติม buffer P3 130 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันและบ่มในน้ำแข็งเป็นเวลา 5 นาที นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 20,000 xg เป็นเวลา 5 นาที ปิดเตตสารละลายที่ได้ใส่ลงใน QIAshredder spin column ที่วางใน collection tube ขนาด 2 มิลลิตร จากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 20,000 xg เป็นเวลา 2 นาที ปิดเตตสารละลายที่ผ่านลงมาใน collection tube ลงยังหลอดใหม่ และเติม buffer AW1 ปริมาตร 1.5 เท่าของสารละลาย ผสมให้เข้ากันโดยการใช้ปิเปต ปิดเตตสารละลายผสมนี้ 650 ไมโครลิตรลงใน DNeasy Mini spin column ที่วางใน collection tube ขนาด 2 มิลลิตร จากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 6,000 xg เป็นเวลา 1 นาที ทิ้งสารละลายที่ผ่านมาใน collection tube ย้าย spin column เดิมนี้ใน collection tube หลอดใหม่ จากนั้นเติม buffer AW2 500 ไมโครลิตร และนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 6,000 xg เป็นเวลา 1 นาที ทิ้งสารละลายที่ผ่านมาใน collection tube จากนั้นเติม buffer AW2 อีก 500 ไมโครลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 20,000 xg เป็นเวลา 2 นาที ย้าย spin column ลงใน microcentrifuge tube ขนาด 1.5 หรือ 2 มิลลิตร จากนั้นเติม buffer AE 100 ไมโครลิตร เพื่อใช้ในการชะสาร บ่มที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 5 นาที นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 6,000 xg เป็นเวลา 1 นาที และทำในขั้นตอนตั้งแต่เติม buffer AE 100 ไมโครลิตร ใหม่อีกครั้ง³⁰

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

3.1.4.3 ทำดีเอ็นเอให้บริสุทธิ์มากขึ้น

เติม NaI ปริมาตร 3 เท่าของปริมาตรสารละลายดีเอ็นเอที่ต้องการ จากนั้นเติม GLASSMILK suspension 5 ไมโครลิตรในสารละลายที่มีดีเอ็นเอเข้มข้น 5 ไมโครกรัม หรือน้อยกว่า ผสมให้เข้ากัน บ่มที่อุณหภูมิห้อง 5 นาที ผสมทุกๆ 1-2 นาที ปั่นเหวี่ยงที่ความเร็ว 12,000 รอบ/นาที นาน 5 วินาทีเพื่อตกตะกอน ดูดสารละลายส่วนบนออก เติม NEW Wash ประมาณ 500 ไมโครลิตร เพื่อกระจาย pellet ปั่นเหวี่ยงที่ความเร็ว 12,000 รอบ/นาที นาน 5 วินาที ดูดสารละลายส่วนบนทิ้ง ล้าง pellet ด้วย NEW Wash ประมาณ 200-700 ไมโครลิตร อีก 2 ครั้ง ปล่อยให้แห้ง จากนั้นชะด้วย TE ประมาณ 20 ไมโครลิตร โดยปั่นเหวี่ยงที่ความเร็ว 12,000 rpm นาน 30 วินาที เพื่อให้ pellet ตกตะกอนแข็ง ปิดเปิดดูดสารละลายส่วนบนซึ่งเป็นสารละลายดีเอ็นเอที่บริสุทธิ์มากขึ้น³

3.1.4.4 ตรวจสอบผลผลิตจากการสกัดดีเอ็นเอ โดยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

ซึ่งจะกาโรสสำหรับเตรียมเจลใสในพลาสติกที่แห้ง เติมบัฟเฟอร์ TBE ลงไป เขย่าพลาสติกเบาๆ มักเตรียมให้อยู่ในความเข้มข้น 0.5% - 2% w/v นำไปหาลอมในตู้ไมโครเวฟ ปล่อยให้เย็นลง 5-10 นาที เติมสีย้อมเรืองแสงเอธิเดียมโบรไมด์ 2 ไมโครลิตร เทลงในภาชนะที่เตรียมไว้ นำตัวอย่างดีเอ็นเอมาผสมกับ loading dye หยอดดีเอ็นเอลงในหลุมอย่างช้าๆ ผ่านกระแสไฟฟ้าเข้าสู่เจล นำเจลออกจากภาชนะ จากนั้นตรวจสอบด้วยการย้อมเอธิเดียมโบรไมด์ บันทึกแถบดีเอ็นเอภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ตด้วยเครื่องบันทึกภาพเจล³¹

3.1.4.5 คัดเลือกบริเวณแถบรหัสดีเอ็นเอที่ต้องการศึกษาและออกแบบไพรเมอร์

เลือกทำการศึกษาระบบรหัสดีเอ็นเอบริเวณ *rbcl*, *matK*, *trnH-psbA* spacer และ internal transcribed spacer (ITS) จากนั้นเลือกใช้ universal primer ที่มีอยู่หรือออกแบบไพรเมอร์ที่จำเพาะขึ้นมา

3.1.4.6 เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction)

เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยการทำปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสหรือที่เรียกว่า PCR (Polymerase Chain Reaction) ซึ่งมีขั้นตอนหลัก 3 ขั้นตอนในการทำงานพีซีอาร์แต่ละรอบคือ การแยกสายดีเอ็นเอต้นแบบ การจับของสารไพรเมอร์ และการสังเคราะห์ดีเอ็นเอสายใหม่โดยการต่อสายไพรเมอร์ โดยสารที่ใช้ในขั้นตอนการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอมีดังตารางที่ 2

ตารางที่ 2 สารที่ใช้ในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ

สารที่ใช้	ปริมาณสารที่เติม (μl)
PCR buffer, 10x	2.5
Forward primer	0.25
Reverse primer	0.25
2 mM DNTPs	0.6
50 mM MgCl ₂	0.75
Platinum Taq DNA Polymerase	0.1
Deionized water	19.55
Template DNA	1
Total volume	25

เติมสารดังกล่าวลงใน PCR tube และผสมให้เข้ากัน จากนั้นให้เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยการนำ PCR tube ที่ได้ใส่ในเครื่องพีซีอาร์ (C1000™ Thermal cycler, Biorad) โดยในแต่ละการทดลองจะมีการปรับอุณหภูมิและเวลาให้เหมาะสมกับ primer และขนาดของยีนที่ต้องการเพิ่มปริมาณ

ตารางที่ 3 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรส

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		...	0 : 30
Extension		72	...
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

3.1.4.7 ตรวจสอบผลผลิตที่ได้โดยใช้เจลอิเล็กโทรโฟรีซิส

ซึ่งจะกาโรสสำหรับเตรียมเจลใสในพลาสติกที่แห้ง เติมน้ำฟออร์ TBE ลงไป เขย่าพลาสติกเบาๆ มักเตรียมให้อยู่ในความเข้มข้น 0.5% - 2% w/v แล้วแต่ความเหมาะสมของขนาดชิ้นส่วนดีเอ็นเอ นำไปหลอมในตู้ไมโครเวฟ ปล่อยให้เย็นลง 5-10 นาที เติมน้ำย้อมเรืองแสงเอธิเดียมโบรไมด์ 2 ไมโครลิตร เทลงในภาชนะที่เตรียมไว้ นำตัวอย่างดีเอ็นเอมาผสมกับ loading dye หยอดดีเอ็นเอลงในหลุมอย่างช้าๆ ผ่านกระแสไฟฟ้าเข้าสู่เจล นำเจลออกจากภาชนะ จากนั้นตรวจสอบด้วยการย้อมเอธิเดียมโบรไมด์ บันทึกแถบดีเอ็นเอภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ตด้วยเครื่องบันทึกภาพเจล³¹

3.1.4.8 หาลำดับนิวคลีโอไทด์ (DNA sequencing)

หาลำดับนิวคลีโอไทด์โดยการใช้เครื่องหาลำดับนิวคลีโอไทด์อัตโนมัติ ซึ่งจะอ่านออกเป็นลำดับเบสของสายดีเอ็นเอชิ้นๆ

3.1.4.9 การจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอ

เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ที่ได้ จากนั้นแสดงผลเป็นลำดับเบสในรูปแบบ FASTA โดยมีการจัดทำในโปรแกรม Bioedit ซึ่งมีการแสดงลักษณะสีที่ต่างกัันดังนี้ Adenine สีแดง Thymine สีน้ำเงิน Guanine สีเหลือง และ Cytosine สีเขียว จากนั้นนำลำดับเบสฝากไว้ในฐานข้อมูล Genbank

3.2 การสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis)

3.2.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

- ถังมือปราศจากแบ้ง
- ภาชนะเก็บความเย็น
- Micropipette และ Micropipette tube
- ตู้แช่เย็นอุณหภูมิต่ำ -20 องศาเซลเซียส
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (Microcentrifuge, Denville 260D)
- เครื่องพีซีอาร์ (C1000™ Thermal cycler, Biorad)
- PCR Tube (strip)
- โปรแกรมที่ใช้ในการวิเคราะห์

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

3.2.2 สารเคมีที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การ

หลอมเหลวความละเอียดสูง

- SsoFast™ EvaGreen Supermix, Biorad
- Forward primer
- Reverse primer
- Deionized water

3.2.3 ตัวอย่างของพืช

ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอในการทดลองนี้คือพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อ พ้องโคคลาน ดังตารางที่ 1

3.2.4 การจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis)

3.2.4.1 คัดเลือกบริเวณแถบรหัสดีเอ็นเอที่ต้องการศึกษาและออกแบบไพรเมอร์

เลือกทำการศึกษาแถบรหัสดีเอ็นเอบริเวณ *rbcl* ของพืชทั้ง 3 ชนิด จากนั้น ออกแบบไพรเมอร์ที่จำเพาะขึ้นมา

3.2.4.2 การเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction) และตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis)

สารที่ใช้ในขั้นตอนการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction) และตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis) มีดัง ตารางที่ 4

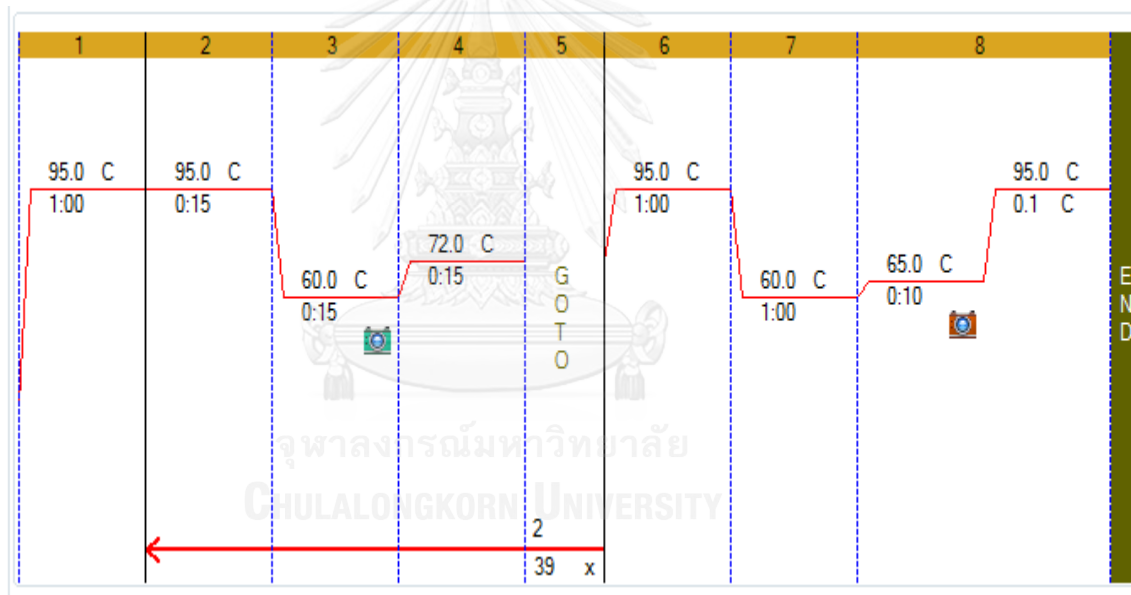
ตารางที่ 4 สารที่ใช้ในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอและตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

สารที่ใช้	ปริมาณสารที่เติม (μl)
SsoFast™ EvaGreen Supermix, Biorad	5
Forward primer	0.5
Reverse primer	0.5
Deionized water	3
Template DNA	1
Total volume	10

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR) เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

เติมสารดังกล่าวลงใน PCR tube และผสมให้เข้ากัน จากนั้นให้เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ โดยยกรนำ PCR tube ที่ได้ใส่ในเครื่องพีซีอาร์ (C1000™ Thermal cycler, Biorad) โดยในการทำงานหนึ่งรอบจะประกอบไปด้วย ขั้นตอนในส่วนแรกคือการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction) และขั้นตอนในส่วนที่สอง ตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis) โดยการเพิ่มอุณหภูมิจาก 65 องศาเซลเซียสจนถึง 95 องศาเซลเซียส เมื่อให้ได้ผลออกมาเป็น melting curve

ภาพที่ 7 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอไรเซชันและการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง



3.3 การนำ Bar-HRM analysis มาประยุกต์ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” รวมถึงในรูปแบบของ crude drug

3.3.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” รวมถึงในรูปแบบของ crude drug

- 3.3.1.1 อุปกรณ์สำหรับการสกัด วัดคุณภาพและปริมาณดีเอ็นเอ
- โกร่งกระเบื้องและลูกโกร่ง

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR) เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

- ถุงมือปราศจากแป้ง
- ภาชนะเก็บความเย็น
- เครื่องชั่งน้ำหนักแบบดิจิตอล
- Micropipette และ Micropipette tube
- ถาดแม่พิมพ์เจล (Tray) และหวี (Comb)
- ตู้แช่เย็นอุณหภูมิต่ำ -20 องศาเซลเซียส
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (Microcentrifuge, Denville 260D)
- Microwave
- เครื่องแยกขนาดดีเอ็นเอ (Gel electrophoresis)
- อุปกรณ์ฉายแสงยูวีและถ่ายภาพเจล (GelDoc™XR, Biorad)

3.3.1.2 อุปกรณ์ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

- ถุงมือปราศจากแป้ง
- ภาชนะเก็บความเย็น
- Micropipette และ Micropipette tube
- ตู้แช่เย็นอุณหภูมิต่ำ -20 องศาเซลเซียส
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (Microcentrifuge, Denville 260D)
- เครื่องพีซีอาร์ (C1000™ Thermal cycler, Biorad)
- PCR Tube (strip)

3.3.1.3 โปรแกรมที่ใช้ในการวิเคราะห์

3.3.2 สารเคมีที่ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”

3.3.2.1 สารเคมีที่ใช้ในการสกัด และตรวจสอบคุณภาพและปริมาณดีเอ็นเอ

- Liquid nitrogen
- ผง Agarose
- Ultrapure water
- 50x Tris-Acetate-EDTA (TAE) buffer, pH 8.0 (Invitrogen)
- Ethidium bromide solution
- 10X loading dye
- VC 100 bp plus ladder

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

- Genomic DNA Mini Kit
- 3.3.2.2 สารเคมีที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง
- SsoFast™ EvaGreen Supermix, Biorad
 - Forward primer
 - Reverse primer
 - DI water

3.3.3 ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ

ตัวอย่างของพืชที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอในการทดลองนี้คือพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้องโคคลาน ดังตารางที่ 5

ตารางที่ 5 ตัวอย่างของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ที่จะนำมาพิสูจน์อัตลักษณ์

ตัวอย่าง	สถานที่เก็บตัวอย่าง	ชนิดของพืชที่ได้มีการระบุไว้
ตัวอย่างที่ 1	จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย	<i>Croton caudatus</i>
ตัวอย่างที่ 2	มุกดาหาร	โคคลาน
ตัวอย่างที่ 3	เวชพงศ์โฮสเทล	โคคลาน
ตัวอย่างที่ 4	ปราจีนบุรี	โคคลาน

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY



ตัวอย่างที่ 1



ตัวอย่างที่ 2



ตัวอย่างที่ 3



ตัวอย่างที่ 4

ภาพที่ 8 ตัวอย่างของพืชที่นำมาพิสูจน์อัตลักษณ์

3.3.4 วิธีการนำ Bar-HRM analysis มาประยุกต์ใช้ในการพิสูจน์อัตลักษณ์ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” รวมถึงในรูปแบบของ crude drug

3.3.4.1 เก็บตัวอย่างพืช

เก็บตัวอย่างใบอ่อนของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ที่สมบูรณ์ ไม่มีแมลงหรือโรคพืชรบกวน ไว้ในถุงพลาสติก จากนั้นพรมน้ำเล็กน้อย มัดถุงให้แน่น และเก็บรักษาในตู้เย็น จนกระทั่งถึงเวลาทำการสกัดดีเอ็นเอ ทำการบันทึกชื่อสปีชีส์ของพืช รหัสวันที่ และสถานที่เก็บเพื่อใช้เป็นข้อมูลอ้างอิง หรือหากอยู่ในรูปเครื่องยาให้เก็บไว้

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR) เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

ถุงพลาสติก และทำการบันทึกชื่อสปีชีส์ของพืช รหัส วันที่ และสถานที่เก็บเพื่อใช้เป็นข้อมูลอ้างอิงเช่นเดียวกับใบอ่อน

3.3.4.2 สกัดดีเอ็นเอ

สกัดดีเอ็นเอโดยการใช้ QIAgen Kit ซึ่งมีขั้นตอนดังนี้ บดเนื้อเยื่อพืชที่มีน้ำหนักเปียก (wet weight) ไม่มากกว่า 100 มิลลิกรัมด้วย TissueRuptor® หรือโกร่งและลูกโกร่งบดยา จากนั้นเติม buffer AP1 400 ไมโครลิตร และ RNase A 400 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันด้วย Vortex และบ่มที่อุณหภูมิ 65°C เป็นเวลา 10 นาที โดยพลิกกลับหลอดไปมา 2-3 ครั้งระหว่างที่มีการบ่ม จากนั้นเติม buffer P3 130 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันและบ่มในน้ำแข็งเป็นเวลา 5 นาที นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 20,000 xg เป็นเวลา 5 นาที ปิดเตตสารละลายที่ได้ใส่ลงใน QIAshredder spin column ที่วางใน collection tube ขนาด 2 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 20,000 xg เป็นเวลา 2 นาที ปิดเตตสารละลายที่ผ่านลงมาใน collection tube ลงยังหลอดใหม่ และเติม buffer AW1 ปริมาตร 1.5 เท่าของสารละลาย ผสมให้เข้ากันโดยการใช้ปิเปต ปิดเตตสารละลายผสมนี้ 650 ไมโครลิตรลงใน DNeasy Mini spin column ที่วางใน collection tube ขนาด 2 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 6,000 xg เป็นเวลา 1 นาที ทิ้งสารละลายที่ผ่านมาใน collection tube ย้าย spin column เติมน้ำใน collection tube หลอดใหม่ จากนั้นเติม buffer AW2 500 ไมโครลิตร และนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 6,000 xg เป็นเวลา 1 นาที ทิ้งสารละลายที่ผ่านมาใน collection tube จากนั้นเติม buffer AW2 อีก 500 ไมโครลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 20,000 xg เป็นเวลา 2 นาที ย้าย spin column ลงใน microcentrifuge tube ขนาด 1.5 หรือ 2 มิลลิลิตร จากนั้นเติม buffer AE 100 ไมโครลิตร เพื่อใช้ในการชะสาร บ่มที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 5 นาที นำไปปั่นเหวี่ยงที่ 6,000 xg เป็นเวลา 1 นาที และทำในขั้นตอนตั้งแต่เติม buffer AE 100 ไมโครลิตร ใหม่อีกครั้ง³⁰

3.3.4.3 การเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction) และตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis)

สารที่ใช้ในขั้นตอนการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction) และตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis) เหมือนกับการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอและตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง ตารางที่ 4

**บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด**

จากนั้นเติมสารดังกล่าวลงใน PCR tube และผสมให้เข้ากัน จากนั้นให้เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยการนำ PCR tube ที่ได้ใส่ในเครื่องพีซีอาร์ (C1000™ Thermal cycler, Biorad) โดยในการทำงานหนึ่งรอบจะประกอบไปด้วย ขั้นตอนในส่วนแรกคือการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยใช้ PCR (Polymerase Chain Reaction) และขั้นตอนในส่วนที่สองตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis) โดยการเพิ่มอุณหภูมิจาก 65 องศาเซลเซียสจนถึง 95 องศาเซลเซียส เมื่อให้ได้ผลออกมาเป็น melting curve ซึ่งสถานะของปฏิกิริยาถูกโซ่พอลิเมอร์เรสและการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงเหมือนดังภาพที่ 7

3.3.4.4 การตรวจสอบ melting temperature (T_m) ของตัวอย่าง

ตรวจสอบ melting temperature ที่ได้จากตัวอย่าง 1 2 3 และ 4 ว่าอยู่ในช่วง melting temperature ของพีซีที่มีชื่อพ้องว่า “โคคลาน” ชนิดใดใน 3 ชนิด ซึ่งได้จากการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง (Bar-HRM analysis) ของการศึกษาก่อนหน้าที่ได้ใช้พีซีที่ทราบชนิดอย่างแน่ชัด

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทที่ 4

ผลการศึกษาและการอภิปรายผลการวิจัย

4.1 ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ

4.1.1 ผลการเลือกใช้ universal primer หรือการออกแบบไพรเมอร์

4.1.1.1 ยีน *rbcl*

จากการศึกษาลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วนของยีน *rbcl* ของพืชสมุนไพรทั้ง 3 ชนิด ที่มีอยู่ใน GenBank® พบข้อมูลดังตารางที่ 6

ตารางที่ 6 แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *rbcl* ที่พบใน GenBank®

ชนิด	GenBank Accession	แหล่งอ้างอิง
<i>Croton caudatus</i>	KP789662.1	Osathanunkul M, 2015
	KP789661.1	
<i>Mallotus repandus</i>	GU441787.1	Chen S, Pang X, 2016
	KU564820.1	Howard et al., 2016
	KP094979.1	Liu et al., 2015
<i>Anamirta cocculus</i>	EU526983.1	Jacques F, Bertolino P, 2016
	FJ626591.1	Wang et al., 2016
	FJ026461.1	Hoot et al., 2016

จากนั้นจึงนำลำดับนิวคลีโอไทด์ที่กล่าวมานี้ใช้ในการเลือก universal primer หรือการออกแบบไพรเมอร์ เพื่อให้ได้ยีน *rbcl* ที่ครบถ้วนและสมบูรณ์ โดยรายละเอียดของไพรเมอร์ที่ใช้ในการศึกษาแสดงในตารางที่ 7

ตารางที่ 7 ไพรเมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *rbcL*

ไพรเมอร์	ลำดับนิวคลีโอไทด์ (5' – 3')
<i>rbcL_aF</i>	ATGTCACCACAAACAGAGACTAAAGC
<i>rbcL_aR</i>	GTAAAATCAAGTCCACCR(G/A)CG
<i>rbcL-Uro-569F</i>	ATGAATGTCTTCGCGGTGGAC
<i>rbcL_R23</i>	TTTTAGTAAAAGATTGGGCCG

4.1.1.2 ยีน *matK*

จากการศึกษาลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วนของยีน *matK* ของพืชสมุนไพรทั้ง 3 ชนิดที่มีอยู่ใน GenBank® พบข้อมูลดังตารางที่ 8

ตารางที่ 8 แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *matK* ที่พบใน GenBank®

ชนิด	GenBank Accession	แหล่งอ้างอิง
<i>Croton caudatus</i>	MG816884	Amandita et al., 2019
<i>Mallotus repandus</i>	EF582678	Kulju K, Sierra S, 2016
<i>Anamirta cocculus</i>	EF143856.1 KC494022.1	Wang et al., 2016 Wefferling K, 2013

จากนั้นจึงนำลำดับนิวคลีโอไทด์ที่กล่าวมานี้ใช้ในการเลือก universal primer หรือการออกแบบไพรเมอร์ เพื่อให้ได้ยีน *matK* ที่ครบถ้วนและสมบูรณ์ โดยรายละเอียดของไพรเมอร์ที่ใช้ในการศึกษาแสดงในตารางที่ 9

ตารางที่ 9 ไพรเมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *matK*

ไพรเมอร์	ลำดับนิวคลีโอไทด์ (5' - 3')
matK_390F	CGATCTATTCATTCAATATTTTC
matK_MALPR	ACAAGAAAGTCGAAGTAT
trnK72_F	TCCGAGGTATCTACTCTTTT
trnK1895_F	CGCTCAATCCTTACTCGTAT
matK52_F	GGGAGGATGGAAATCCGTTG
matK701_F	CGCTATTGGGTGAAAGATCCCT
matK1253_R	GCATTTGACTCCGTACCAACA
matK1920_R	CCCAGTTCCTTCCTAGACG
trnK_3914F	TGGGTTGCTAACTCAATGG
matK_aF	CTATATCCACTTATCTTTTCAGGAGT
matK_8R	AAAGTTCTAGCACAAGAAAGTCGA
trnK_2R	AACTAGTCGGATGGAGTAG

4.1.1.3 *psbA-trnH* intergenic spacer

จากการศึกษาลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วนของ *psbA-trnH* intergenic spacer ของพืชสมุนไพรรวม 3 ชนิดที่มีอยู่ใน GenBank® พบข้อมูลดังตารางที่ 10

ตารางที่ 10 แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของ *psbA-trnH* intergenic spacer ที่พบใน

GenBank®

ชนิด	GenBank Accession	แหล่งอ้างอิง
<i>Mallotus repandus</i>	KP095645.1	Liu et al., 2015

จากนั้นจึงนำลำดับนิวคลีโอไทด์ที่กล่าวมานี้ใช้ในการเลือก universal primer หรือการออกแบบไพรเมอร์ เพื่อให้ได้ *psbA-trnH* intergenic spacer ที่ครบถ้วนและสมบูรณ์ โดยรายละเอียดของไพรเมอร์ที่ใช้ในการศึกษาแสดงในตารางที่ 11

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

ตารางที่ 11 ไพรเมอร์ที่ใช้ในการหกลำดับนิวคลีโอไทด์ของ *psbA-trnH* intergenic spacer

ไพรเมอร์	ลำดับนิวคลีโอไทด์ (5' – 3')
psbA-trnHF	GTTATGCATGAACGTAATGCTC
psbA-trnHR	CGCGCATGGTGGATTCAACAATC

4.1.1.4 ITS

จากการศึกษาลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วนของ ITS ของพืชสมุนไพรทั้ง 3 ชนิดที่มีอยู่ใน GenBank® พบข้อมูลดังตารางต่อที่ 12

ตารางที่ 12 แหล่งอ้างอิงของลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ITS ที่พบใน GenBank®

ชนิด	GenBank Accession	แหล่งอ้างอิง
<i>Croton caudatus</i>	AY971192.1	Berry et al., 2011
	KP878329.1	Van ee et al., 2015
<i>Mallotus repandus</i>	DQ866617.1	Kulju K, Van welzen P, 2007
	DQ813305.1	Hsieh et al, 2006
	KP092940.1	Liu et al, 2015
<i>Anamirta cocculus</i>	FN870379.1	Mati E, Boer HJ, 2010

จากนั้นจึงนำลำดับนิวคลีโอไทด์ที่กล่าวมาใช้ในการเลือก universal primer หรือการออกแบบไพรเมอร์ เพื่อให้ได้ส่วนของ ITS ที่ครบถ้วนและสมบูรณ์ โดยรายละเอียดของไพรเมอร์ที่ใช้ในการศึกษาแสดงในตารางที่ 13

ตารางที่ 13 ไพรเมอร์ที่ใช้ในการหาลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ITS

ไพรเมอร์	ลำดับนิวคลีโอไทด์ (5' – 3')
ITS1	TCCGTAGGTGAACCTGCGG
ITS4	TCCTCCGCTTATTGATATGC
ITS5	GGAAGTAAAAGTCGTAACAAGG

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

4.1.2 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ

4.1.2.1 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *rbcl*

4.1.2.1.1 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *rbcl*a ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

ไพรเมอร์ที่ใช้ : *rbcl_aF* กับ *rbcl_aR*

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

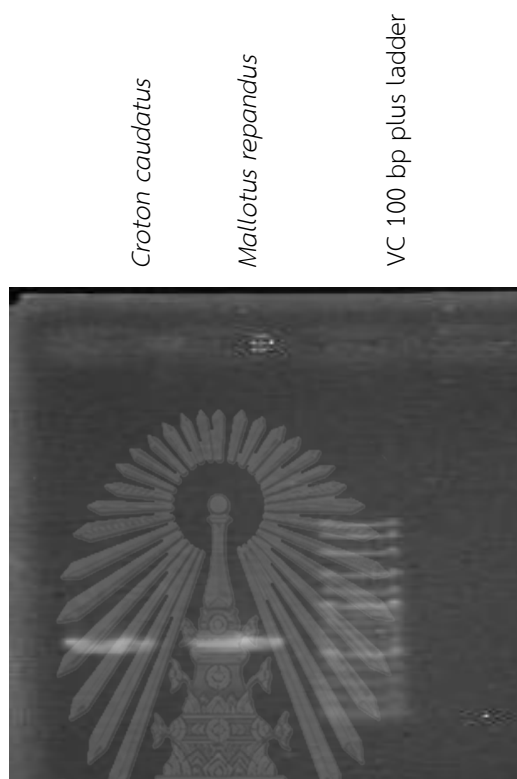
ตารางที่ 14 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *rbcl*a ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		55	0 : 30
Extension		72	1 : 00
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞

CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)



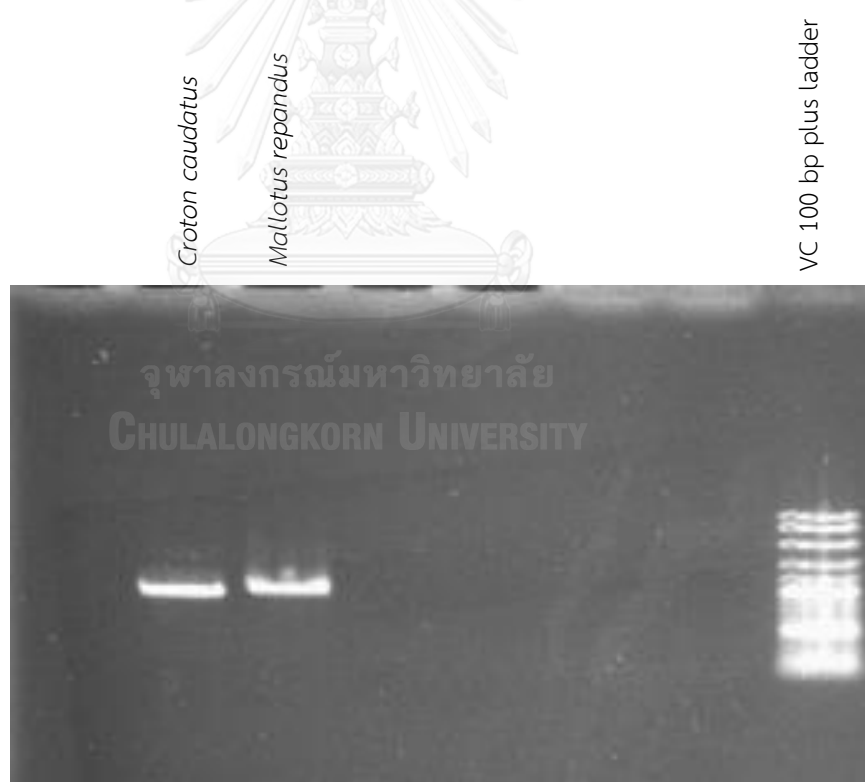
ภาพที่ 9 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *rbcLa* ด้วยวิธีเจลออิเล็คโทรโฟรีซิสของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

4.1.2.1.2 ผลการเพิ่มปริมาณ DNA ในส่วน *rbcL* ตั้งแต่ตำแหน่งที่ 569 ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*
 ไพร์เมอร์ที่ใช้ : *rbcL_569F* กับ *rbcL_R23*
 ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
 เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

ตารางที่ 15 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *rbcL* ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus* (Rottler)

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		58	0 : 30
Extension		72	1 : 30
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞



ภาพที่ 10 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *rbcL* ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

4.1.2.1.3 ผลการเพิ่มปริมาณ DNA ในส่วน *rbcl* ของ *Anamirta cocculus*
 ไพรเมอร์ที่ใช้ : *rbcl_aF* และ *rbcl_R23* Primer
 ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

ตารางที่ 16 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *rbcl* ของ *Anamirta cocculus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		56	0 : 30
Extension		72	1 : 30
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
 CHULALONGKORN UNIVERSITY
Anamirta cocculus
 VC 100 bp plus ladder



ภาพที่ 11 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *rbcl* ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Anamirta cocculus*

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
 เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

4.1.2.2 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *matK*

4.1.2.2.1 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *matK* ของ *Croton caudatus*

ไพรเมอร์ที่ใช้ : *matK_390F* กับ *matK_MALPR*

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

ตารางที่ 17 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอไรเซชันในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *matK* ของ *Croton caudatus*

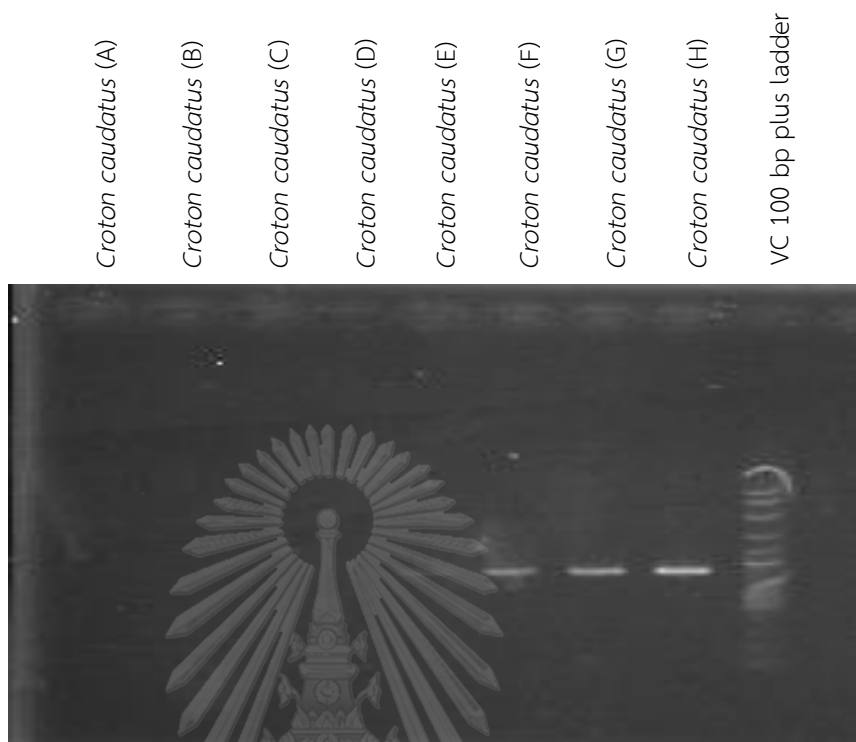
ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		55 - 65	0 : 30
Extension		72	1 : 00
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞

ตารางที่ 18 อุณหภูมิในแต่ละหลุมปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอไรเซชันในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *matK* ของ *Croton caudatus*

หลุม	อุณหภูมิ
A	65.0 °C
B	64.3 °C
C	63.0 °C
D	61.1 °C
E	58.8 °C
F	56.9 °C
G	55.7 °C
H	55.0 °C

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด



ภาพที่ 12 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *matK* ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Croton caudatus*

4.1.2.2.2 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *matk* ของ *Mallotus repandus*

ไพรเมอร์ที่ใช้ : matK52_F กับ matK1253_R

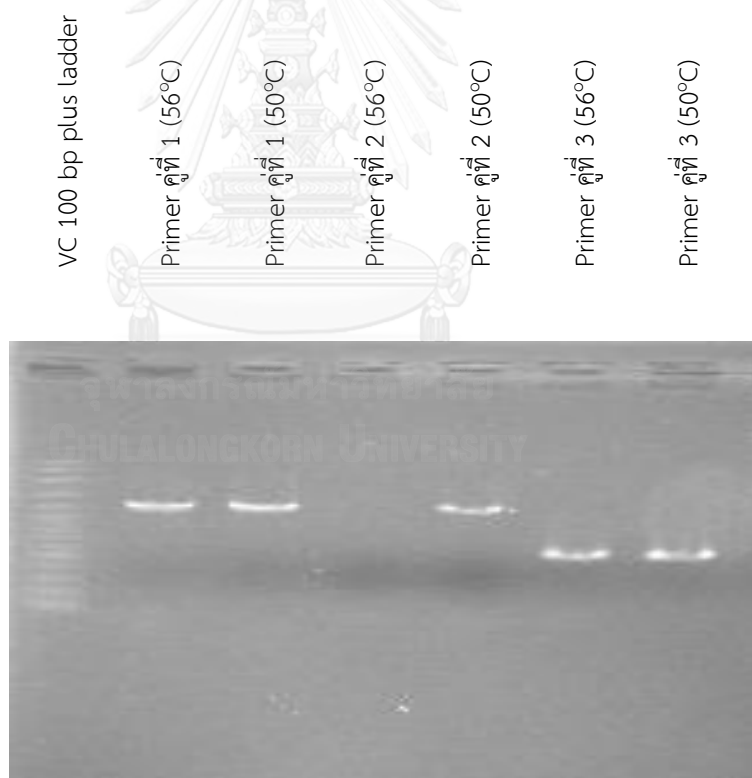
matK701_F กับ matK1920_R

matK701_F กับ matK1253_R

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

ตารางที่ 19 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *matK* ของ *Mallotus repandus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		50, 56	0 : 30
Extension		72	1 : 30
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞



ภาพที่ 13 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *matK* ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Mallotus repandus*

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

4.1.2.2.2 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *matK* ของ *Anamirta cocculus*

ไพรเมอร์ที่ใช้ : trnK_3914F กับ matK_8R

matK_aF กับ trnK_2R

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

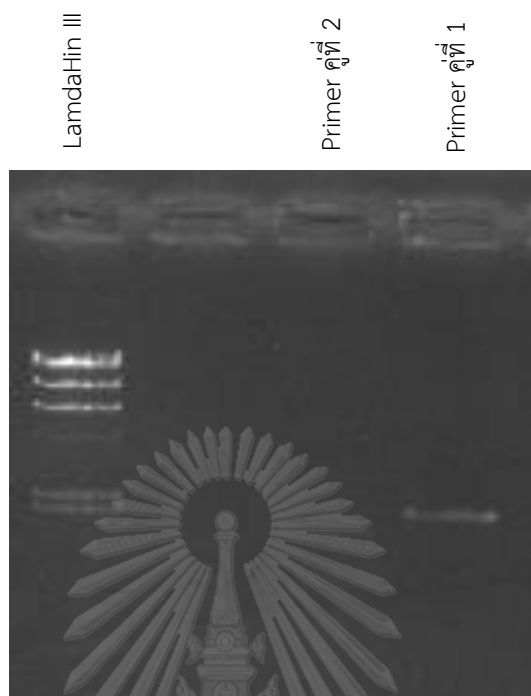
ตารางที่ 20 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *matK* ของ *Anamirta cocculus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		55	0 : 30
Extension		72	1 : 30
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)



ภาพที่ 14 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *matK* ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Anamirta cocculus*

4.1.2.3 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *psbA-trnH* intergenic spacer

4.1.2.3.1 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *psbA-trnH* intergenic spacer ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

ไพรเมอร์ที่ใช้ : *psbA-trnH_F* กับ *psbA-trnH_R*

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

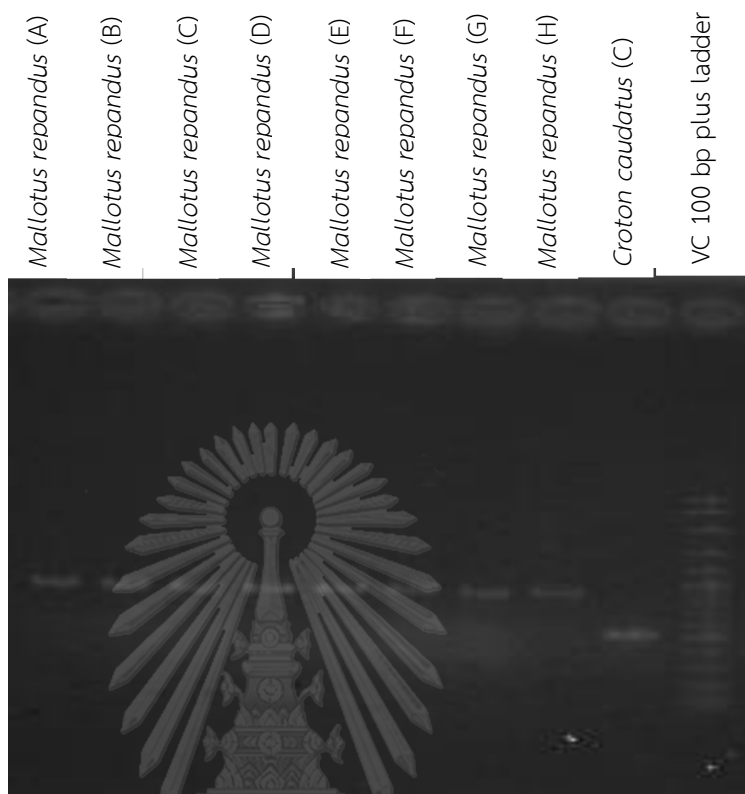
ตารางที่ 21 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *psbA-trnH* intergenic spacer ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		50 - 60	0 : 30
Extension		72	1 : 00
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞

ตารางที่ 22 อุณหภูมิในแต่ละหลุมปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *psbA-trnH* intergenic spacer ของ *Croton caudatus* และ *Mallotus repandus*

หลุม	อุณหภูมิ
A	60.0 °C
B	59.2 °C
C	58.0 °C
D	56.1 °C
E	53.8 °C
F	51.9 °C
G	50.7 °C
H	50.0 °C

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด



ภาพที่ 15 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *psbA-trnH* intergenic spacer ด้วยวิธี เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Croton caudatus* และ *Mollotus repandus*

4.1.2.3.2 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ *psbA-trnH* intergenic spacer ของ *Anamirta cocculus*

ไพรเมอร์ที่ใช้ : *psbA-trnHF* และ *psbA-trnHR*

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

ตารางที่ 23 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน *psbA-trnH* intergenic spacer ของ *Anamirta cocculus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		56	0 : 30
Extension		72	0 : 45
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞



ภาพที่ 16 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ *psbA-trnH* intergenic spacer ด้วยวิธี เจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Anamirta cocculus*

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

4.1.2.4 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ Internal transcribed spacer (ITS)

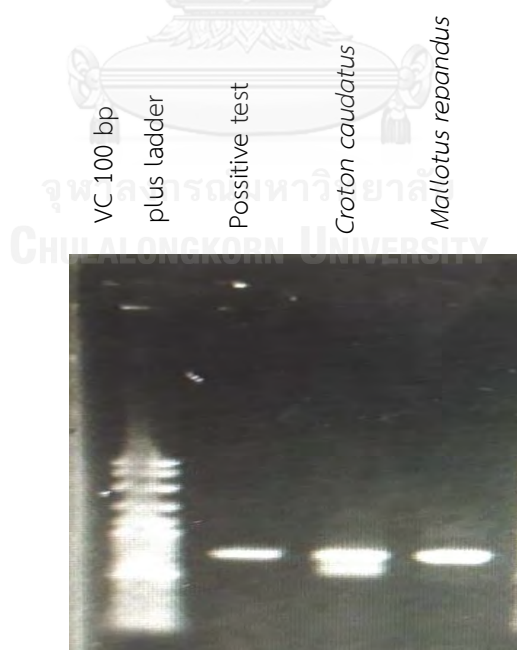
4.1.2.4.1 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ ITS ของ *Mallotus repandus*

ไพรเมอร์ที่ใช้: ITS1 กับ ITS4

ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

ตารางที่ 24 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน ITS ของ *Mallotus repandus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		56	0 : 30
Extension		72	0 : 45
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞



ภาพที่ 17 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ ITS ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Mallotus repandus*

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

4.1.2.4.1 ผลการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในบริเวณ ITS ของ *Anamirta cocculus*
 ไพร์เมอร์ที่ใช้: ITS1 กับ ITS4
 ปฏิกิริยา PCR ใช้รอบอุณหภูมิดังนี้

ตารางที่ 25 สภาวะของปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอร์เรสในการเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอในส่วน ITS ของ *Anamirta cocculus*

ขั้นตอน	จำนวนรอบ	อุณหภูมิ (°C)	เวลา (นาที : วินาที)
Pre-denaturation	1	94	3 : 00
Denaturation	29 x	94	0 : 30
Annealing		55	0 : 30
Extension		72	0 : 45
Final Extension	1	72	5 : 00
Hold		12	∞



ภาพที่ 18 ผลการตรวจสอบ PCR product บริเวณ ITS ด้วยวิธีเจลอิเล็กโทรโฟรีซิสของ *Anamirta cocculus*

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
 เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

4.1.3 ผลการจัดทำแถบรหัสดีเอ็นเอ

4.1.3.1 ยีน *rbcl*

The image displays a multiple sequence alignment of the *rbcl* gene from three species: *C. Caudatus*, *M. repandus*, and *A. cocculus*. The alignment is presented in FASTA format, with nucleotide positions marked at the top of each block. The sequences are color-coded by base pair: Adenine (A) in blue, Guanine (G) in red, Cytosine (C) in green, and Thymine (T) in black. The alignment shows high sequence similarity between the species, with some conserved regions and a few unique mutations. A watermark of Chulalongkorn University is visible in the background.

ภาพที่ 19 แถบรหัสดีเอ็นเอของยีน *rbcl* ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบ FASTA

จากภาพแสดงให้เห็นถึงลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วนยีน *rbcl* ของพืชทั้งสามชนิดที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยจะเห็นว่าพืชทั้งสามชนิดมีแถบรหัสดีเอ็นเอในส่วนยีน *rbcl* มีลำดับเบสที่แตกต่างกัน ทำให้สามารถแยกพืชทั้งสามชนิดออกจากกันอย่างชัดเจน

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)

เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

จากภาพแสดงให้เห็นถึงลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วน *matK* ของพืชทั้งสามชนิดที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยจะเห็นว่าพืชทั้งสามชนิดมีแถบรหัสดีเอ็นเอในส่วน *matK* ที่มีความยาวของลำดับนิวคลีโอไทด์ที่แตกต่างกัน รวมถึงพบลำดับเบสที่แตกต่างกัน ทำให้สามารถแยกพืชทั้งสามชนิดออกจากกันได้อย่างชัดเจน

4.1.3.3 ยืนยัน *psbA-trnH* intergenic spacer



ภาพที่ 21 แถบรหัสดีเอ็นเอของ *psbA-trnH* intergenic spacer ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบ FASTA

จากภาพแสดงให้เห็นถึงลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วน *psbA-trnH* intergenic spacer ของพืชทั้งสามชนิดที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยจะเห็นว่าพืชทั้งสามชนิดมีแถบรหัสดีเอ็นเอในส่วน *psbA-trnH* intergenic spacer ที่มีความยาวของลำดับนิวคลีโอ

โหนดที่แตกต่างกัน รวมถึงพบลำดับเบสที่แตกต่างกัน ทำให้สามารถแยกพืชทั้งสามชนิดออกจากกันได้อย่างชัดเจน

4.1.3.4 ITS

```

10      20      30      40      50      60      70      80      90      100     110     120
C. caudatus TCGAAACCTGCACAGCAGAACGACTCGTGAACAAGTAAGATAACACTCGGGTGAACCTCGGGCCTTCGGGCGCC-----ATTGTGAACCTACAAGCTGAGTCGTGCCATGTCCGGGCT
M. repandus .....T.T.....C.C.....C.TCACA.TACA.GC..C.GA.G.G....GGC.T.T..T..CCGGATCCACC..TG..GACG..AC.GA.G.C.GGC.-----
A. cocculus .....A.....A.....T.T..TGACAC.AT..TYT.C.A..G..CTA.CA..C.R..--GAGTTCG...GC.Y.G.T..T.CCGA.....

130     140     150     160     170     180     190     200     210     220     230     240
C. caudatus AGGCTTCGGCTGCTTCACATGCACCTGCTCAGTCTAAACAACCAA-CCCCGGCGCAAGACGCCAAGGAAACAAAAATGAAAGAGAAGGCGCTCTGACCGTCCGGCTTCGGGATC
M. repandus -----TCG..CA.AAC..C.G..CGGAG.CGC..T.....G.TA.....T.....G..CCG..A..GCA..TG.CACAGTTC..G.AAACG.C.GA.
A. cocculus -----.....A..C.....GGTT.....T.....TAAAT.ATGGT

250     260     270     280     290     300     310     320     330     340     350     360
C. caudatus TCGGAAAGAAATGT-GTCCTCTTTTCTTAAAAA-AACGACTCTCGGCAACGGATATCTCGGCTCTCGCATCGATGAAGAACGTAGCGAAATCGGATACTTGGTGTGAATTGCAGAAATCCCG
M. repandus CA..GGCACGC..C..A.....CAAA..TC.T.....C..A.....
A. cocculus A..CGG.TCGC..TCCA.....A.TC.TG-----

370     380     390     400     410     420     430     440     450     460     470     480
C. caudatus CGAACCATCGAGTTTTTGAAGCAAGTTGCGCCCAAGCCTTTTCGGCCGAGGGCAGCTCTGCTGGGTGTACAGCAA-CATCGCTCCCAACCCAT-----TAGGGT
M. repandus T...T.....G.....A.....C..G.T.....C..G.T.....T.TCGACCGTYGAGGGGCACT...G
A. cocculus T.....G.G..A.CA..T.....C.....TG.GC.A.....C...C.....GGGC.C..A

490     500     510     520     530     540     550     560     570     580     590     600
C. caudatus GCGGAATATGGCCCTCCCGTGCGATTCCC-TCTTCGGTTGGCCGAAAGAAATGGTCTCGGCTGCGAATGCCGCGACAATCGGTGGTGTAAAGACCTCGGACACAGTCGTGCGCACG-
M. repandus .....TGC.....C.C.G.GAGG.G.....C.....CCGA..T..CG..GAA.GT..A.....T..A.....G.YAAT
A. cocculus .....A.CAT.....C.AACAC...GTGCA.....TSTG.CC.Y.G.CGGCTCG.C.A.A..TC.AT.....A.G-----AG..AAT

610     620     630     640     650     660     670
C. caudatus -----TACGCCTTCGGATAACGAGACCCCTTTGGTCCGCGTCTTCCTCGCGGCACGCT-----CACACC
M. repandus CCTACGC..TGAG..CCC.....GA..AG..TGAA.....T.....CA.T.
A. cocculus ACCTCGC...AA.T...CG...T..T.GAAGG..AG...A.AA--A.G...A..GAACCTCGAAGTTAA...WAT

```

ภาพที่ 22 แถบรหัสดีเอ็นเอของ ITS ของพืชที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” ในรูปแบบ FASTA

จากภาพแสดงให้เห็นถึงลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วน ITS ของพืชทั้งสามชนิดที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยจะเห็นว่าพืชทั้งสามชนิดมีแถบรหัสดีเอ็นเอในส่วน ITS ที่มีความยาวของลำดับนิวคลีโอไทด์ที่แตกต่างกัน รวมถึงพบลำดับเบสที่แตกต่างกัน ทำให้สามารถแยกพืชทั้งสามชนิดออกจากกันได้อย่างชัดเจน

4.2 ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

4.2.1 การเลือก primer

จากการศึกษาลำดับนิวคลีโอไทด์ในส่วนของยีน *rbcL* ของพืชสมุนไพรทั้ง 3 สปีชีส์ ที่ได้จากการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอ จึงได้ทำการออกแบบไพรเมอร์ เพื่อให้ได้ชิ้นส่วนยีน *rbcL* ที่มี

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

ขนาด 100 ถึง 200 คู่เบส เพื่อใช้สำหรับการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง โดยรายละเอียดของไพรเมอร์ที่ใช้ในการศึกษา แสดงในตารางที่ 26

ตารางที่ 26 ไพรเมอร์ที่ใช้ในการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

ไพรเมอร์	ลำดับนิวคลีโอไทด์ (5' – 3')
KK-rbcLF	TGCATGCAGTTATTGATAGACAGA
KK-rbcLR	CCTACTACGGTACCAGCGTG

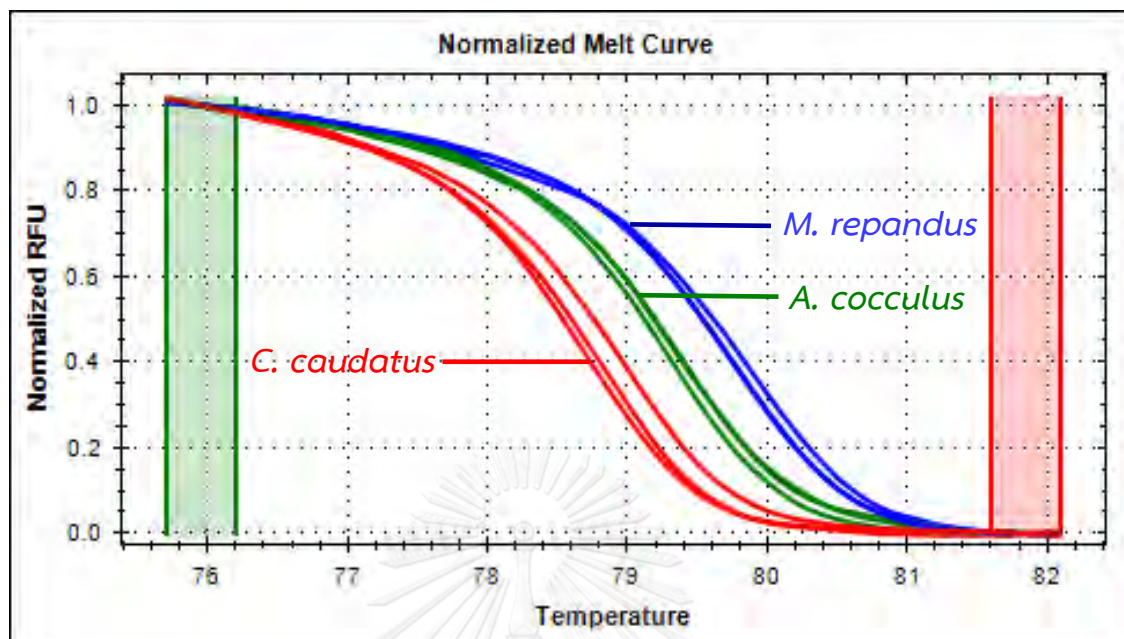
4.2.2 ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

จากการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง ผลการทดลองที่ได้จะอยู่ในรูปของเส้นโค้งการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงที่ผ่านการปรับให้เป็นมาตรฐาน (Normalized HRM curve) และเส้นโค้งแสดงความแตกต่างของเอชอาร์เอ็ม (Difference HRM curve) ดังภาพที่ 23 และ 24

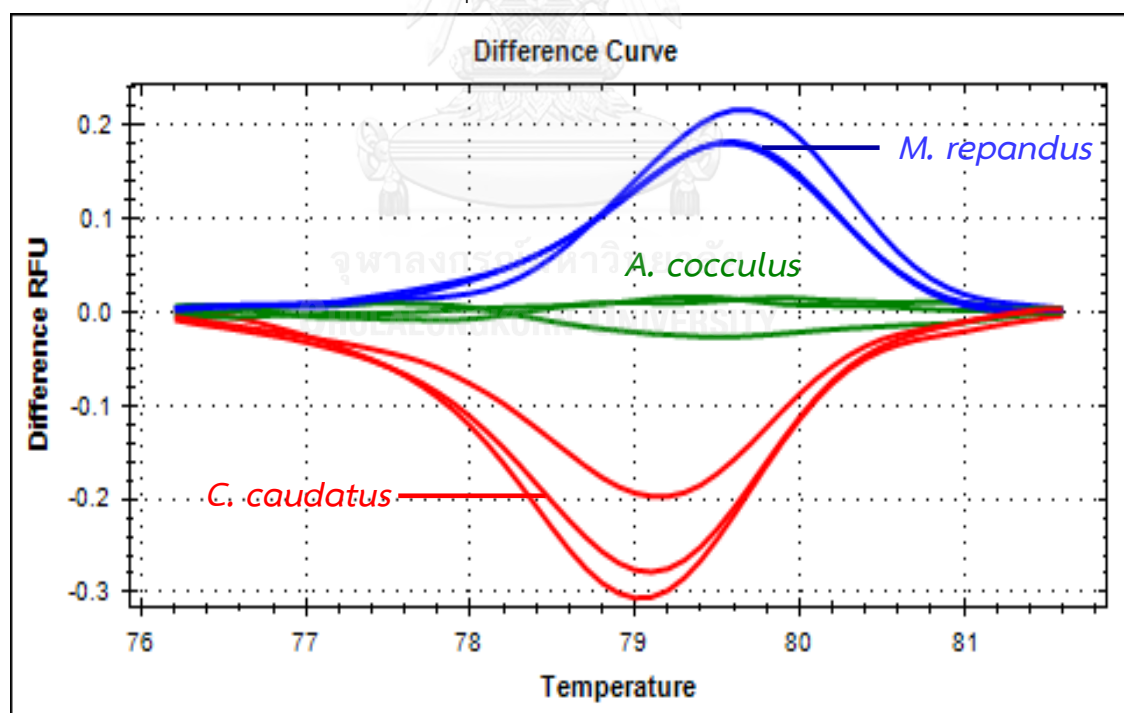
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)



ภาพที่ 23 เส้นโค้งการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงที่ผ่านการปรับให้เป็นมาตรฐานของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้องว่า “โคคลาน”



ภาพที่ 24 เส้นโค้งแสดงความแตกต่างของเอซาร์เอ็มของพืชสมุนไพรที่ใช้ชื่อพ้องว่า “โคคลาน”

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

จากผลการทดลองจะเห็นได้ว่าเส้นโค้งการหลอมเหลว (Melting curve) ของพีซีทั้ง 3 ชนิดมีความแตกต่างกัน โดยแบ่งออกเป็น 3 cluster อย่างเห็นได้ชัด ซึ่งแสดงให้เห็นว่า *rbcl* amplicon ขนาด 109 คู่เบสที่เลือกใช้นั้นมีประสิทธิภาพในการการพิสูจน์เอกลักษณ์ของพีซีสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”

นอกจากนั้น เมื่อพิจารณาค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) ซึ่งคืออุณหภูมิที่ทำให้สายดีเอ็นเอเกลียวคู่ออกจากกันครั้งหนึ่ง พบว่าค่าอุณหภูมิหลอมเหลวของผลผลิต PCR ของพีซีทั้ง 3 ชนิดมีค่าแตกต่างกันเนื่องจากองค์ประกอบของนิวคลีโอไทด์ที่มีเบสที่แตกต่างกัน ดังตารางที่ 27

ตารางที่ 27 ค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) ของพีซีทั้ง 3 ชนิดที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน”

ตัวอย่าง	ค่าอุณหภูมิหลอมเหลว ($^{\circ}\text{C}$)
<i>Croton caudatus</i>	78.80 ± 0.20
<i>Mallotus repandus</i>	79.80 ± 0.10
<i>Anamirta cocculus</i>	79.33 ± 0.13

4.3 ผลการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง

จากการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคของการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงของตัวอย่างที่นำมาพิสูจน์เอกลักษณ์ทั้ง 4 ตัวอย่าง พบว่าค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) ของตัวอย่างที่ 1, 2 และ 3 นั้นอยู่ในช่วงค่าอุณหภูมิหลอมเหลวของ *Mallotus repandus* จึงสรุปได้ว่า ตัวอย่างที่ 1, 2 และ 3 คือ *Mallotus repandus* ในขณะที่ค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) ของตัวอย่างที่ 4 นั้นอยู่ในช่วงค่าอุณหภูมิหลอมเหลวของ *Anamirta cocculus* จึงสรุปได้ว่า ตัวอย่างที่ 4 คือ *Anamirta cocculus* ดังตารางที่ 28

ตารางที่ 28 ค่าอุณหภูมิหลอมเหลว (T_m) และการพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืชตัวอย่าง

ตัวอย่าง	สถานที่เก็บตัวอย่าง	ชนิดของพืชที่ได้มีการระบุไว้	ชนิดของพืชที่ตรวจสอบได้
ตัวอย่างที่ 1	จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย	<i>Croton caudatus</i>	<i>Mallotus repandus</i>
ตัวอย่างที่ 2	มุกดาหาร	โคคลาน	<i>Mallotus repandus</i>
ตัวอย่างที่ 3	เวชพงค์โฮสถ	โคคลาน	<i>Mallotus repandus</i>
ตัวอย่างที่ 4	ปราจีนบุรี	โคคลาน	<i>Anamirta cocculus</i>

จากข้อมูลแสดงให้เห็นว่า ตัวอย่างที่ 1 นั้นมีการปะป้ายบอกชื่อชนิดของพืชผิด สำหรับตัวอย่างที่ 2 และ 3 นั้นมีการใช้ที่ถูกต้องเนื่องจากเป็นเครื่องยาที่มีการระบุให้ใช้ส่วนรากต้มเพื่อรักษาอาการปวดเมื่อย และตัวอย่างที่ 4 แสดงให้เห็นถึงอันตรายของการใช้พืชที่เรียกว่าโคคลาน หากไม่ทราบแน่ชัดว่าเป็นชนิดใด เนื่องจากหากบริโภคพืชตัวอย่างที่ 4 โดยคิดว่าเป็น *Croton caudatus* หรือ *Mallotus repandus* อาจทำให้ผู้บริโภคได้รับสาร picrotoxin ได้

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

บทที่ 5

สรุปผลและข้อเสนอแนะ

5.1 สรุปผลการวิจัย

งานวิจัยนี้เป็นงานวิจัยแรกที่มีการพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืชสมุนไพรไทยที่ใช้ชื่อพ้อง “โคคลาน” โดยแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง ซึ่งประสบความสำเร็จโดยการใช้ชิ้นส่วนดีเอ็นเอในส่วนของ *rbcl* ร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง โดยวิธีดังกล่าวนี้สามารถนำไปประยุกต์เพื่อใช้ในการควบคุมคุณภาพของสมุนไพรได้ในอนาคต

5.2 ข้อเสนอแนะ

อย่างไรก็ตามวิธีการใช้แถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูงในพิสูจน์เอกลักษณ์ของพืชสมุนไพรนี้ ไม่เหมาะสมกับการนำไปตรวจสมุนไพรที่อยู่ในรูปแบบผสม หากต้องการตรวจสอบสารดังกล่าว แนะนำให้ใช้เทคนิค next generation sequencing (NGS) แทน

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

รายการอ้างอิง

1. กระทรวงสาธารณสุข และองค์การภาครัฐแผนแม่บทแห่งชาติ ว่าด้วยการพัฒนาสมุนไพรไทย. พิมพ์ครั้งที่ 2 นนทบุรี: บริษัท ทีเอส อินเตอร์พรีนซ์ จำกัด; 2559.
2. สุชาดา สุขห่อง. ลายพิมพ์ดีเอ็นเอของพืชสมุนไพร. กรุงเทพมหานคร: สำนักพิมพ์โรงพิมพ์แห่งจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย; 2553.
3. เต็ม สมิตินันท์. ชื่อพรรณไม้แห่งประเทศไทย. กรุงเทพฯ: สำนักงานหอพรรณไม้ สำนักวิจัยการอนุรักษ์ป่าไม้และพันธุ์พืช กรมอุทยานแห่งชาติ สัตว์ป่า และพันธุ์พืช; 2557.
4. ลีนา ผู้พัฒนาพงศ์. สมุนไพร ตอนที่ 5. กรุงเทพมหานคร: ห.จ.ก. ชุตติมาการพิมพ์; 2530.
5. ฐานข้อมูลสมุนไพร คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยอุบลราชธานี. โคคลาน [อินเทอร์เน็ต]. 2553 [เข้าถึงเมื่อ 3 มกราคม 2562]. เข้าถึงได้จาก: <http://www.phargarden.com/main.php?action=viewpage&pid=215>.
6. Wulijarni-Soeujipto N, Valkenburg JV. Amanirta cocculus (prosea) [Internet]. 2015 [cited 2019 Jan 3]. Available from: [https://uses.plantnet-project.org/en/Anamirta_cocculus_\(PROSEA\)](https://uses.plantnet-project.org/en/Anamirta_cocculus_(PROSEA)).
7. วิทย์ เทียงบูรณธรรม. พจนานุกรมสมุนไพรไทย. กรุงเทพมหานคร: รวมสาสน์; 2548.
8. National Center for Biotechnology Information. Picrotoxin [Internet]. [cited 2019 Jan 3]. Available from: <https://www.ncbi.nlm.nih.gov/mesh/68010852>.
9. Tropical Plants Database, Ken Fern. Croton caudatus [Internet]. 2014 [cited 2019 Apr 12]. Available from: <http://tropical.theferns.info/viewtropical.php?id=Croton+caudatus>.
10. Hasan M, Uddin N, Hasan R, Islam M, Hossain M, Bahman A, et al. Analgesic and Anti-Inflammatory Activities of Leaf Extract of Mallotus repandus (Willd.) Muell. Arg. Biomed Res Int. 2014; 2014: 539807.

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

11. The botanical database. *Anamirta cocculus* [Internet]. 2013 [cited 2019 Apr 12]. Available from: <http://www.qsbg.org/Database/plantdb/mdp/medicinal-specimen.asp?id=112>.
12. A. Takeuchi, Noriko Takeuchi. A study of the action of picrotoxin on the inhibitory neuromuscular junction of the crayfish. *J Physiol*. 1969; 205(2): 377–91.
13. Richard W. Olsen. Picrotoxin-like channel blockers of GABAA receptors. *Proc Natl Acad Sci USA*. 2006; 103(16): 6081–2.
14. Ahmad I, Aqil F, Owais M. *Modern phytomedicine: turning medicinal plants into drugs*. New York: John Wiley & Sons; 2006.
15. Willow JH. *Traditional herbal medicine research methods: identification, analysis, bioassay and pharmaceutical and clinical studies*. New York: John Wiley & Sons; 2011.
16. Benzie IF, Wachtel-Galor S. *Herbal medicine: biomolecular and clinical aspects, oxidative stress and disease*. 2nd ed. Florida: CRC Press; 2011. p. 499.
17. Odugvemi T. *A textbook of medicinal plants from Nigeria*. Nigeria: Tolu Odugbemi; 2008.
18. Wendy L. Applequist & James S. Miller. Selection and authentication of botanical material for the development of analytical methods. *Anal Bioanal Chem*. 2013; 405:4419–28.
19. Shehla Akbar, Uzma Hanif, Jaffar Ali, and Saiqa Ishtiaq. Pharmacognostic studies of stem, roots and leaves of *Malva parviflora* L. *Asian Pac J Trop Biomed*. 2014; 4(5): 410–5.
20. Babu K, Shankar SG, Rai S. Comparative pharmacognostic studies on the barks of four *Ficus* species. *Turk J Bot*. 2010; 34(3):215–24.
21. Gingrich, J. C. & Hallick, R. B. Chloroplast gene sequences and the study of plant evolution. *Proc Natl Acad Sci U S A*. 1993 Jan 15; 90(2): 363–367.

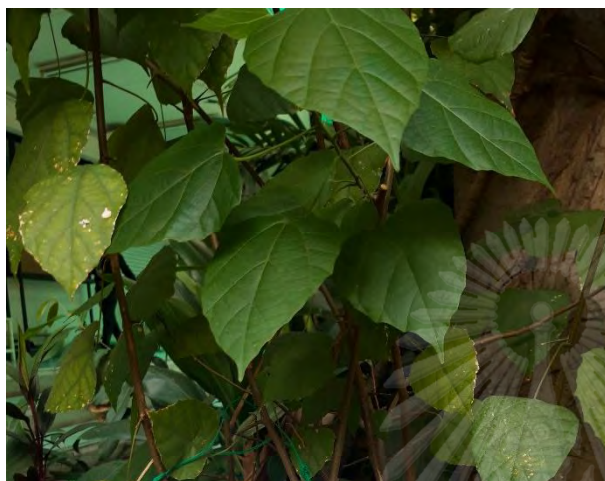
บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

22. Curtis, S. E. & Clegg, M. T. Molecular evolution of chloroplast DNA sequences. *Mol Biol Evol.* 1984; 1(4):291-301.
23. Selvaraj D. Phylogenetic analysis of chloroplast matK gene from Zingiberaceae for plant DNA barcoding. *Bioinformatics.* 2008; 3(1): 24–7.
24. Ito M, Kawamoto A. Phylogenetic Relationships of Amaryllidaceae Based on matK Sequence Data. *Journal of Plant Research.* 1999; 207:216.
25. Wolfe K. Rates of nucleotide substitution vary greatly among plant mitochondrial, chloroplast, and nuclear DNAs. *Proc Natl Acad Sci USA.* 1987; 84(24): 9054–58.
26. Man S.M., Kaakoush N.O, Octavia S, Mitchell H. The Internal Transcribed Spacer Region, a New Tool for Use in Species Differentiation and Delineation of Systematic Relationships within the *Campylobacter* Genus. *Appl Environ Microbiol.* 2010; 76(10): 3071–81.
27. Lilit Garibyan, Nidhi Avashia. Research Techniques Made Simple: Polymerase Chain Reaction (PCR). *J Invest Dermatol.* 2013; 133(3): e6.
28. Khan academy. DNA sequencing [Internet]. 2017 [cited 2019 Apr 12]. Available from: <https://www.khanacademy.org/science/high-school-biology/hs-molecular-genetics/hs-biotechnology/a/dna-sequencing>.
29. Premier biosoft. HRM technology [Internet]. 2018 [cited 2019 Apr 12]. Available from: http://www.premierbiosoft.com/tech_notes/high_resolution_melting_analysis.html.
30. Qiagen. DNeasy® Plant Handbook. Hilden: Qiagen; 2018.
31. Lee P, Costumbrado J, Hsu C, Kim Y. Agarose gel electrophoresis for the separation of dna fragmentation. *J Vis Exp.* 2012; 62:3923.PMID: 22546956.

ภาคผนวก ก

ภาพต้นไม้ในงานวิจัยนี้



Mallotus repandus (Rottler) Mull. Arg.



Anamirta cocculus (L.) Wight & Arn.



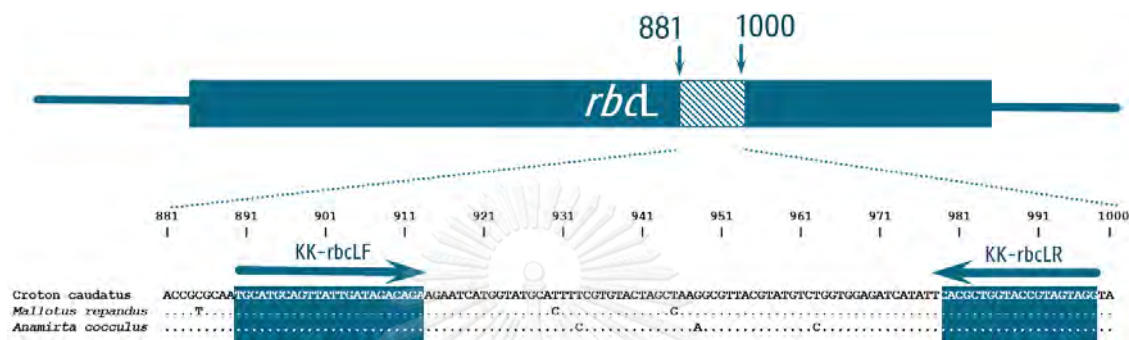
Anamirta cocculus (L.) Wight & Arn.

บทคัดย่อและแฟ้มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นแฟ้มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)

ภาคผนวก ข

ไพรเมอร์ที่ใช้สำหรับการสร้างแถบรหัสดีเอ็นเอร่วมกับเทคนิคการตรวจวิเคราะห์การหลอมเหลวความละเอียดสูง



จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย
CHULALONGKORN UNIVERSITY

บทคัดย่อและเพิ่มข้อมูลฉบับเต็มของโครงการปริญญาโทที่ให้บริการในคลังปัญญาจุฬาฯ (CUIR)
เป็นเพิ่มข้อมูลของนิสิตเจ้าของโครงการปริญญาโทที่ส่งผ่านทางคณะที่สังกัด

The abstract and full text of Senior Project in Chulalongkorn University Intellectual Repository(CUIR)