



รายงานการวิจัย

เรื่อง

การประยุกต์ใช้เครื่องหมายทางพันธุกรรมระดับโมเลกุลสำหรับการจำแนก  
กุ้งเครย์ฟิช (Crayfish) ที่เลี้ยงในฟาร์มของเกษตรกร  
ภาคตะวันออกเฉียงเหนือ

An application of molecular genetic markers for classification  
of farmed crayfish in northeastern Thailand.

พันธิรวิภา แก้วมาตย์

กฤติญา แสงภักดิ์

กรรณิการ์ ทองดอนเปரியง

มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม

2562

ลิขสิทธิ์ของมหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม

(งานวิจัยนี้ได้รับทุนอุดหนุนจากงบประมาณแผ่นดิน ด้านการวิจัย ปีงบประมาณ 2561)

**TITLE** : An application of molecular genetic markers for classification of farmed crayfish in northeastern Thailand.

**RESEARCHER** : Assistant professor Dr. Puntivar Kaewmad  
Mr.Kittiya Sangpakdee  
Assistant Professor Kannikar Thongdonpriang

**Organization** : Major Biology, Faculty of Science and Technology

**ACADEMIC YEAR** : 2019

### ABSTRACT

The study of external morphology of red claws crayfish specimens from 4 provinces Include; Roi Et, Khon Kaen, Maha Sarakham and Udon Thani, it was found that the red claws were normal and had complete organs. There are greenish brown color according to the nature of shrimp. The head is firmly attached to the body part. The hard shell is naturally shiny. The flesh is firmly attached to the clear, clean shell. The color of the shrimp flesh is clear pink. The DNA extraction of red claws crayfish from 8 provinces (fresh shrimp; Roi Et, Khon Kaen, Maha Sarakham and Udon Thani, s hrimp s ample preservation; Sa Kaeo, Yasothon, Nakhon Ratchasima and Chiang Rai) could be amplified the fragment of Cytochrome C oxidase I (COI) in mitochondria using universal primers Specific to COI (COI-C03 and COI-C01 / Chmr4 and Chmf4 ). The product PCR were approximately size 700-800 base pairs and 1000-1600 base pairs respectively. The results for studied the evolutionary relationships derived from the Neighbor joining method and Maximum likelihood, it was found that DNA barcode technique can be used to separate the population of red claws crayfish from habitat of clearly.

## กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยฉบับนี้ได้ศึกษาข้อมูลพื้นฐานด้านพันธุกรรมโดย การประยุกต์ใช้เครื่องหมายทางพันธุกรรมระดับโมเลกุลสำหรับการจำแนกกุ้งเครย์ฟิช (Crayfish) ที่เลี้ยงในฟาร์มของเกษตรกรภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ของประเทศไทย เพื่อใช้เป็นข้อมูลพื้นฐาน และยังสามารถใช้เป็นข้อมูลพื้นฐานในการปรับปรุงพันธุ์กุ้งก้ามแดง เพื่อพัฒนาระบบเศรษฐกิจ นอกจากนี้ยังได้รับความร่วมมือจากหลายภาคส่วนไม่ว่าจะเป็น อาจารย์ เจ้าหน้าที่ นักศึกษาสาขาวิชาชีววิทยา ทำให้รายงานเล่มนี้สำเร็จลงได้ด้วยดี และที่สำคัญอย่างยิ่งขอขอบคุณสำนักงานวิจัยแห่งชาติที่ได้ให้ทุนสนับสนุนการวิจัยจากงบประมาณแผ่นดิน ปี 2561 จึงขอขอบคุณไว้ ณ โอกาสนี้



คณะผู้วิจัย

2562

มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

- ชื่อเรื่อง** : การประยุกต์ใช้เครื่องหมายทางพันธุกรรมระดับโมเลกุลสำหรับการจำแนก กุ้งแคร์ย์ฟิช (Crayfish) ที่เลี้ยงในฟาร์มของเกษตรกร ภาคตะวันออกเฉียงเหนือ
- ผู้วิจัย** : ผศ.ดร.พันธิวิภา แก้วมาตย์  
นายกฤติญา แสงภักดิ์  
ผศ.กรรณิการ์ ทองดอนเปரியง
- หน่วยงาน** : สาขาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี
- ปีที่แล้วเสร็จ** : 2562

### บทคัดย่อ

จากการศึกษาลักษณะสัณฐานวิทยาภายนอกของตัวอย่างกุ้งก้ามแดงสดจาก 4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และอุดรธานี พบว่า กุ้งก้ามแดงมีรูปร่างปกติและมีวัยวะครบ มีสีน้ำตาลอมเขียวตามธรรมชาติของกุ้ง ส่วนหัวติดแน่นกับส่วนลำตัว เปลือกแข็งเป็นเงามันตามธรรมชาติ เนื้อติดแน่นกับเปลือก ค่อนข้างใส สะอาด สีของเนื้อกุ้ง มีสีชมพูใส ทำการสกัดดีเอ็นเอของตัวอย่างกุ้งก้ามแดง 8 จังหวัด (กุ้งสด; ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และอุดรธานี, กุ้งในน้ำยารักษาสภาพ; สระแก้ว ยโสธร นครราชสีมา และเชียงราย) ด้วยน้ำยาสำเร็จรูป และตรวจสอบคุณภาพของดีเอ็นเอที่สกัดจากเนื้อเยื่อตัวอย่างกุ้งก้ามแดง พบว่ามีคุณภาพดีสามารถนำไปเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ ด้วยยีน Cytochrome C oxidase I (COI) ของไมโทคอนเดรีย ด้วยไพรเมอร์ที่มีลักษณะเป็น universal primers ที่จำเพาะต่อยีน COI (COI-C03 และ COI-C01 / Chmr4 และ Chmf4 ) หลังจากเพิ่มปริมาณแล้วตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอ พบว่าผลผลิตพีซีอาร์ที่ได้มีขนาดประมาณ 700-800 คู่เบส และ 1000-1600 คู่เบส ตามลำดับ นำไปสร้างแผนภูมิความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมด้วยวิธี Neighbor joining และ Maximum Likelihood และพบว่าการใช้เครื่องหมายทางพันธุกรรมแบบบาร์โค้ดสามารถจำแนกได้เป็นกลุ่มจังหวัดต่าง ๆ ได้อย่างชัดเจน



# บทที่ 1

## บทนำ

### 1.1 ความสำคัญและความเป็นมาของปัญหา

กุ้งเครย์ฟิช หรือกุ้งล็อบสเตอร์น้ำจืด มีถิ่นกำเนิดทั้งในทวีปอเมริกาเหนือ ยุโรป เอเชีย ตะวันออก และออสเตรเลีย ซึ่งปัจจุบันมีมากกว่า 500 สายพันธุ์ มักอาศัยอยู่ตามโขดหินหรือใต้ขอนไม้ตามหนองน้ำ หรือลำธาร ปัจจุบันกระแสการเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชกำลังเป็นที่นิยมในหลายมิติ ทั้งในทางบวกและทางลบ ทั้งการเลี้ยงเป็นแพะชั้นในหมู่บ้าน ด้วยความที่มีสีสันหลากหลาย สวยงาม และเป็นสัตว์น้ำที่นำเข้ามาจากต่างประเทศ มีรูปร่างบึกบึนน่าเกรงขาม เลี้ยงง่าย กินซากพืชซากสัตว์เป็นอาหาร ราคาเริ่มต้นตั้งแต่หลักร้อยไปจนถึงหลายพันบาท และในอีกมุมหนึ่ง กุ้งชนิดนี้ได้รับความสนใจจากเกษตรกรเป็นจำนวนมาก เนื่องด้วยจากการเห็นสื่อโฆษณาต่างๆ ประกอบกับอยู่ในช่วงที่ราคาข้าวตกต่ำมีโรคและศัตรูพืชรบกวนทำให้ต้นทุนในการทำนาสูง และไม่คุ้มค่าต่อการลงทุน ดังนั้นเกษตรกรหลายรายจึงต้องการรายได้เสริม ด้วยเหตุนี้จึงทำให้วงการตลาดกุ้งเริ่มขยายตัวมากขึ้นอย่างรวดเร็ว ซึ่งแต่เดิมกุ้งเครย์ฟิชเป็นที่รู้จักในวงการปลาตู้มานานมีการเลี้ยงกันอย่างแพร่หลายในเฉพาะกลุ่มเลี้ยงปลาตู้เท่านั้น โดยนำเข้ามาเลี้ยงในประเทศไทย นานพอสมควร ส่งผลให้ตลาดการเลี้ยงกุ้งชนิดนี้ราคาตกต่ำอยู่พักใหญ่ และประกอบกับนักวิชาการบางหน่วยงาน มีข้อมูลที่น่าสนใจในด้านสิ่งแวดล้อม หากเกิดเล็ดรอดไปในแหล่งน้ำธรรมชาติ อาจเป็นอันตรายกับสัตว์น้ำท้องถิ่นบางชนิดเพราะกุ้งเหล่านี้สามารถปรับตัวให้เข้ากับสภาพแวดล้อมได้เป็นอย่างดี ขยายพันธุ์ได้อย่างรวดเร็ว และอาจส่งผลกระทบต่อระบบนิเวศและสิ่งแวดล้อมในแหล่งน้ำในธรรมชาติได้ ซึ่งกุ้งกลุ่มนี้มีลักษณะภายนอกคล้ายคลึงกัน โดยเฉพาะตอนที่ยังเป็นตัวอ่อน หากมีการหลุดรอดไปในธรรมชาติการจำแนกด้วยลักษณะภายนอกเพียงอย่างเดียวนั้นไม่สามารถใช้ในการระบุชนิดได้อย่างแน่ชัด และอาจมีความผิดพลาดสูง เพราะฉะนั้นการนำเครื่องหมายทางพันธุกรรมมาช่วยในการจำแนกเป็นอีกวิธีที่สามารถแก้ไข ปัญหาในจุดนี้ได้ และทำให้ทราบข้อมูลได้อย่างรวดเร็ว ใช้ระยะเวลาสั้นไม่ต้องรอถึงโตเต็มวัย นำเฉพาะซากมาตรวจสอบได้ จึงเป็นวิธีที่น่าสนใจที่ควรนำมาพัฒนาเพื่อช่วยในการจัดจำแนกกุ้งเครย์ฟิช

กุ้งเครย์ฟิชสามารถแบ่งออกได้เป็น 2 วงศ์ใหญ่ ๆ คือ Astacoidea หรือที่นิยมเรียกกันว่า กุ้งสาย P ซึ่งเป็นวงศ์ใหญ่มีถิ่นกำเนิดในทวีปอเมริกาเหนือและทวีปยุโรป โดยรวมแล้วเครย์ฟิชมีรูปร่าง มีลักษณะเด่นคือ ก้ามมีหนาม ขนาดโตเต็มที่ประมาณ 20 เซนติเมตร วงศ์ที่ 2

Parastacoidea หรือที่นิยมเรียกกันว่า กุ้งสาย C ซึ่งมีถิ่นกำเนิดในออสเตรเลีย ปาปัวนิวกินี และ อินโดนีเซีย เครย์ฟิช ในวงศ์นี้ก้ามจะไม่มีหนาม ขนาดเมื่อโตเต็มที่ประมาณ 30-40 เซนติเมตร สายพันธ์ที่นิยมเลี้ยงในไทยคือกุ้งสาย C ซึ่งนอกจากจะเลี้ยงเพื่อความสวยงามแล้ว ในปัจจุบันพบว่านิยมนำมาเลี้ยงเป็นกุ้งเนื้อเพื่อเพิ่มรายได้ โดยเฉพาะในกลุ่มกุ้งก้ามแดง เนื่องจากกุ้งเหล่านี้เลี้ยงง่าย โตเร็ว ไม่ว่าจะเลี้ยงในสภาวะแบบใดก็สามารถปรับตัวได้ดี ไม่มีโรคระบาดไม่กัดกินข้าว ในนาสามารถเลี้ยงร่วมกันได้ มูลจากกุ้งก้ามแดงใช้เป็นปุ๋ยแก้ต้นข้าว และตลาดมีความต้องการมาก ปัจจุบันได้มีการจัดตั้งกลุ่มเกษตรกรผู้สนใจเป็นระบบสหกรณ์ควบคุมราคาการซื้อขายราคาของพ่อ-แม่พันธุ์ขึ้น เพราะสามารถส่งขายกุ้งก้ามแดงได้ โดยกุ้งเนื้อขายกิโลกรัมละ 750-800 บาท ขนาดกุ้ง 12-15 ตัวต่อกิโลกรัม ใช้ระยะเวลาเลี้ยงในบ่อดินรวม 7-8 เดือน นอกจากนี้สามารถเพาะพันธุ์ลูกกุ้งขายได้ (ฉวีวรรณ หนูอ่อน, 2554) จากการแพร่ขยายของตลาดในภูมิภาคต่างๆ จนถึงปัจจุบัน ในภาคตะวันออกเฉียงเหนือก็มีเกษตรกรมีความสนใจในการเพาะเลี้ยงจำนวนมากทั้งเลี้ยงในระบบโรงเรือน การเลี้ยงแบบเกษตรอินทรีย์ การเลี้ยงแบบผสมผสานสามารถสร้างรายได้เป็นอย่างดี แต่ปัญหาจากการเพาะเลี้ยงคือเกษตรกรจะต้องหาพ่อพันธุ์ แม่พันธุ์สายพันธุ์เดียวกันจากแหล่งอื่นๆ อย่างที่กล่าวมาข้างต้น กุ้งเครย์ฟิชในช่วงที่เป็นตัวอ่อน 1-2 เดือนแรกมีความแตกต่างกันน้อยมากทั้งรูปร่างสี ขนาดของก้าม ทำให้แยกสายพันธุ์ได้ยาก

ผู้วิจัยจึงมีความสนใจในการนำเครื่องหมายทางพันธุกรรมในระดับโมเลกุลชนิดดีเอ็นเอ บาร์โค้ดมาใช้เป็นเครื่องมือในการจัดจำแนก เพราะถือว่าเป็นเครื่องมือที่มีความน่าเชื่อถือ และมีความแม่นยำในการจัดจำแนกสูง ใช้ระยะเวลารวดเร็ว และเป็นวิธีที่นิยมใช้ในการจำแนกสิ่งมีชีวิตในปัจจุบัน นอกจากนี้ยังไม่มีข้อมูลรายงานการศึกษาในกลุ่มกุ้งในประเทศไทย ซึ่งการศึกษาดังนี้คาดหวังว่าจะสามารถช่วยแก้ปัญหาในจุดนี้ให้กับเกษตรกรได้ อีกทั้ง จากข้อมูลการปรับปรุงพันธุ์และการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำนั้น องค์ประกอบทางพันธุกรรมของประชากรจะเปลี่ยนไป เมื่อมีการคัดเลือกเข้าไปเกี่ยวข้อง โดยจะมีปริมาณลดลง และสูญเสียแหล่งพันธุกรรมได้ทุกครั้งที่มีการเพาะพันธุ์สิ่งมีชีวิตในแต่ละรุ่น ดังนั้นพันธุกรรมพื้นฐานของพันธุ์ดั้งเดิมถือเป็นสิ่งสำคัญมาก จึงเป็นเรื่องจำเป็นในการบริหารจัดการด้านพันธุกรรมที่ถูกต้องและเหมาะสม เพื่อจะได้ส่งเสริมชนิดพันธุ์ที่เหมาะสม ทำให้สามารถประเมินคุณภาพและศักยภาพทางพันธุกรรมของประชากรและสายพันธุ์จากข้อมูลความหลากหลาย หรือความแปรปรวนทางพันธุกรรมของกุ้งเครย์ฟิชในพื้นที่ภาคตะวันออกเฉียงเหนือได้ โดยเน้นพื้นที่ในกลุ่มร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)

## 1.2 วัตถุประสงค์การวิจัย

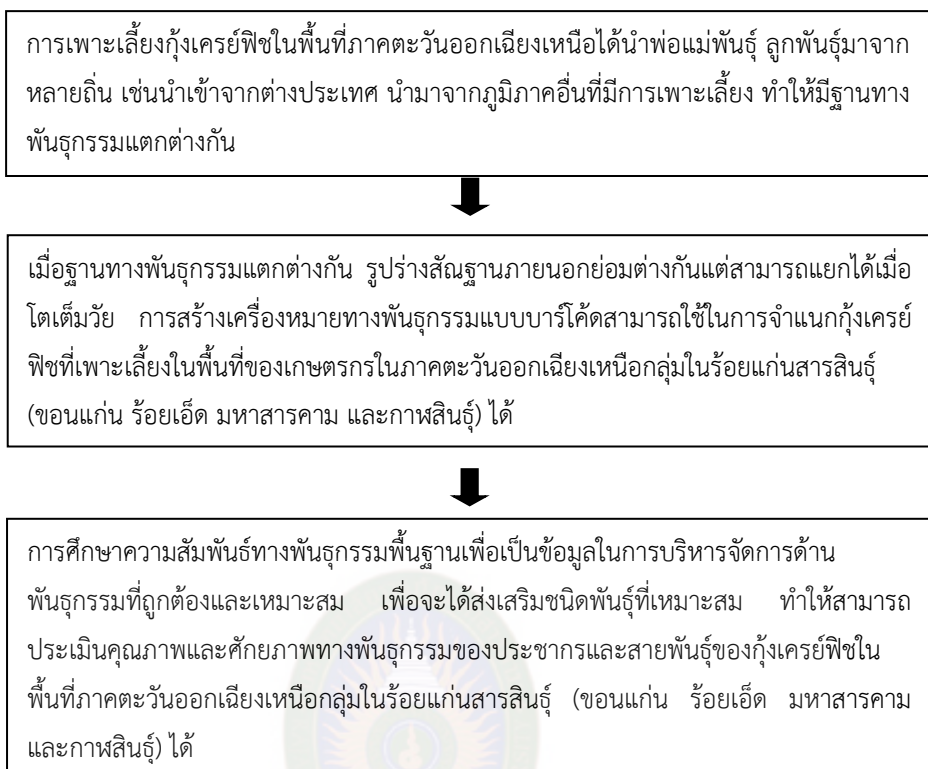
1. สำรวจฟาร์มเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิช และชนิดของกุ้งเครย์ฟิชที่นำมาเพาะเลี้ยงของเกษตรกรในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนบน (กรณีศึกษา: อีสานตอนบนในกลุ่มจังหวัดร้อยแก่นสารสินธุ์)
2. ศึกษาสัณฐานวิทยาภายนอกของกุ้งเครย์ฟิชแต่ละชนิดที่นำมาเพาะเลี้ยงของเกษตรกร
3. สร้างเครื่องหมายทางพันธุกรรมแบบบาร์โค้ดเพื่อใช้ในการจัดจำแนกชนิดของกุ้งเครย์ฟิช

## 1.3 ขอบเขตการวิจัย

1. สำรวจฟาร์มเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิช และชนิดของกุ้งเครย์ฟิชที่นำมาเพาะเลี้ยงของเกษตรกรในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนบนเน้นกลุ่มในร้อยแก่นสารสินธุ์ (ขอนแก่น ร้อยเอ็ด มหาสารคาม และกาฬสินธุ์) โดยนับจากฟาร์มกุ้งเครย์ฟิชที่มีกุ้ง 5,000 ตัวขึ้นไป
2. ศึกษาความแตกต่างของลักษณะสัณฐานวิทยาภายนอกของกุ้งเครย์ฟิชแต่ละชนิดที่เกษตรกรนำมาเพาะเลี้ยงในเขตภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนบนเน้นกลุ่มในร้อยแก่นสารสินธุ์ (ขอนแก่น ร้อยเอ็ด มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)
3. การจำแนกชนิดพันธุ์ของกุ้งเครย์ฟิชโดยใช้เครื่องหมายพันธุกรรมแบบบาร์โค้ด

## 1.4 ทฤษฎี สมมุติฐาน (ถ้ามี) และกรอบแนวความคิดของโครงการวิจัย

กุ้งเครย์ฟิช เป็นกุ้งที่ได้รับการส่งเสริมจากโครงการหลวงให้เพาะเลี้ยงและส่งผลผลิตจำหน่ายในภัตตาคารของโรงแรมใหญ่ๆ ในเขตกรุงเทพฯ และจังหวัดเชียงใหม่ ภายใต้เครื่องหมายดอยคำ โดยผู้สนใจสามารถสอบถามรายละเอียดเพิ่มเติมได้ที่งานประชาสัมพันธ์มูลนิธิโครงการหลวง 0-5381-0765 ต่อ 104, 108 หรือที่ศูนย์วิจัยและพัฒนาประมงน้ำจืดเชียงใหม่ (ที่มา: สถาบันวิจัยการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง สงขลา <http://www.nicaonline.com>) จากกระแสการเพาะเลี้ยงที่มีมากขึ้นทำให้กุ้งกลุ่มนี้มีความต้องการในตลาดสูงขึ้น จำนวนเกษตรกรที่สนใจเพาะเลี้ยงมีมากขึ้นเนื่องจากราคาสูง สามารถเลี้ยงขายเป็นกุ้งเนื้อได้ และขายเฉพาะลูกพันธุ์ได้ ซึ่งการจะได้กุ้งที่มีเนื้อดี ลูกพันธุ์ดีนั้นจำเป็นต้องได้พ่อแม่พันธุ์ที่ดี เป็นพันธุ์แท้ แต่เนื่องด้วยปัญหาในการจัดจำแนกกุ้งนั้นต้องรอจนถึงระยะตัวเต็มวัยถึงจะสังเกตลักษณะของพันธุ์ได้ ซึ่งพ่อแม่พันธุ์ในระยะนี้จะมียุทธศาสตร์สูง การใช้เทคนิคทางอนุพันธุศาสตร์สามารถเข้ามาช่วยประเมินคุณภาพของชนิดพันธุ์ เพื่อสร้างความมั่นใจแก่เกษตรกร และผู้สนใจต่อการเพาะเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชได้



### 1.5 ประโยชน์ที่ได้รับ

1. ทราบปริมาณฟาร์มของเกษตรกรที่เลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนบนในกลุ่มร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)
2. ทราบความแตกต่างสัณฐานวิทยาภายนอกของกุ้งเครย์ฟิชแต่ละชนิดที่นำมาเพาะเลี้ยงของเกษตรกร
3. ได้เครื่องหมายทางพันธุกรรมแบบบาร์โค้ดเพื่อใช้ในการจัดจำแนกชนิดของกุ้งเครย์ฟิช
4. และได้ข้อมูลความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมพื้นฐานเพื่อเป็นข้อมูลในการบริหารจัดการด้านพันธุกรรมที่ถูกต้องและเหมาะสม

## บทที่ 2

### ทฤษฎีและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

#### 2.1 อนุกรมวิธานและลักษณะทั่วไปของกุ้งก้ามแดง

##### 2.1.1 อนุกรมวิธาน

กุ้งก้ามแดง จัดเป็นสัตว์ในกลุ่มครัสเตเชียนที่มีการจัดลำดับทางอนุกรมวิธานไว้ดังแสดงต่อไปนี้

Phylum Arthropoda

Subphylum Crustacea

Class Malacostraca

Order Decapoda

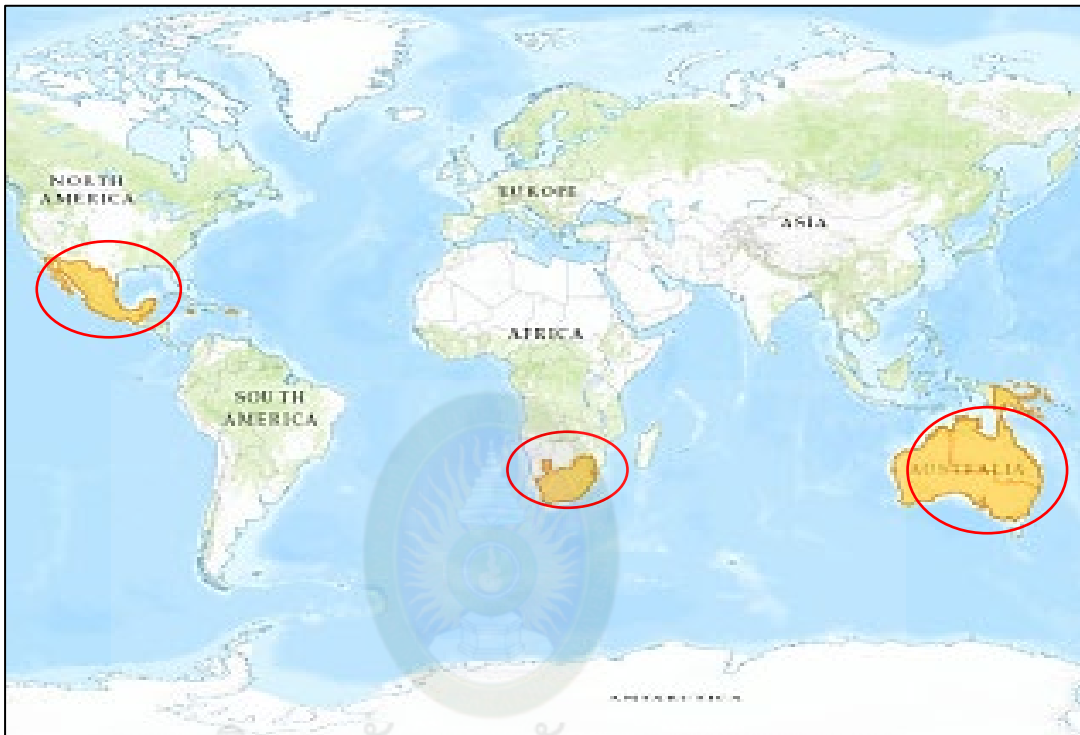
Family Parastacidae

Genus *Cherax*

Species *Cherax quadricarinatus* (Von Martens, 1868)

กุ้งสายพันธุ์นี้มีถิ่นกำเนิดตามแหล่งน้ำจืดในทางตอนเหนือของรัฐควีนส์แลนด์ และทางตะวันออกเฉียงใต้ของประเทศปาปัวนิวกินี (Loya Javellana, 1993) มีการแพร่กระจายพันธุ์ไปในแอฟริกาใต้ เม็กซิโก จาเมกาและเปอร์โตริโก และเนื่องจากกุ้งก้ามแดงในสกุลนี้เป็นกุ้งก้ามแดงที่มีขนาดใหญ่สกุลหนึ่ง อีกทั้งมีก้ามที่เรียวยาว ไม่มีหนาม และมีแถบสีแดงที่ก้าม จึงมีชื่อสามัญว่า Redclaw Crayfish และมีชื่ออื่นๆที่เรียกกันทั่วไปว่า กุ้งล็อบสเตอร์น้ำจืด กุ้งก้ามแดงออสเตรเลีย กุ้งก้ามแดงควีนส์แลนด์ กุ้งสีน้ำเงินเขตร้อน กุ้งน้ำจืดสีน้ำเงิน เป็นต้น โดยทั่วไปแล้วกุ้งก้ามแดงเป็นสัตว์ที่ไม่มีกระดูกสันหลัง แต่มีโครงสร้างยึดเกาะและป้องกันตัวห่อหุ้มอย่างแข็งแรงอยู่ภายนอกตัว ลักษณะตัวนั้นเป็นกุ้งที่มีขนาดใหญ่ มีขนาดความยาวประมาณ 8-12 นิ้ว ไม่รวมก้าม ลำตัวส่วนมากจะเป็นสีน้ำเงินอมเขียวหรือสีน้ำตาลอมเขียว และอาจมีสีน้ำตาลเข้มบ้าง ลักษณะเด่นของกุ้งก้ามแดงนั้นคือ มีก้าม (cheliped) เรียวยาวขนาดใหญ่ ไม่มีหนาม และมีแถบสีแดงที่ก้าม สามารถเอาไว้ใช้จับเหยื่อและขุดดินได้ดี ซึ่งในปัจจุบันมีการบรรยายอนุกรมวิธานของกุ้งแคร์ย์ฟิชมากกว่า 500 ชนิด โดยมากกว่าร้อยละ 50 เป็นกุ้งแคร์ย์ฟิชที่มีถิ่นกำเนิดในทวีปอเมริกาเหนือ สามารถแบ่งกุ้งแคร์ย์ฟิช ออกตามถิ่นกำเนิดตามธรรมชาติ คือ

1. กลุ่ม Procambarus เรียกว่า สาย P มีถิ่นกำเนิดในทวีปอเมริกา และยุโรป
2. กลุ่ม Cherax เรียกว่า สาย C มีถิ่นกำเนิดในโซน ออสเตรเลีย ปาปัวนิวกินี และอินโดนีเซีย



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

ภาพที่ 2.1 เขตการกระจายตัวของกุ้งก้ามแดง

ที่มา : (กษิติศ วรณัฐรักษ์, 2558)

### 2.1.2 ลักษณะทั่วไปของกุ้งก้ามแดง

วงศ์ Parastacidae

สกุล *Cherax*

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Cherax quadricarinatus*

ชื่อสามัญ กุ้งล็อบสเตอร์น้ำจืด กุ้งก้ามแดงออสเตรเลีย กุ้งเรนโบว์ Redclaw, Rainbow

Crayfish, Blue Lobster.

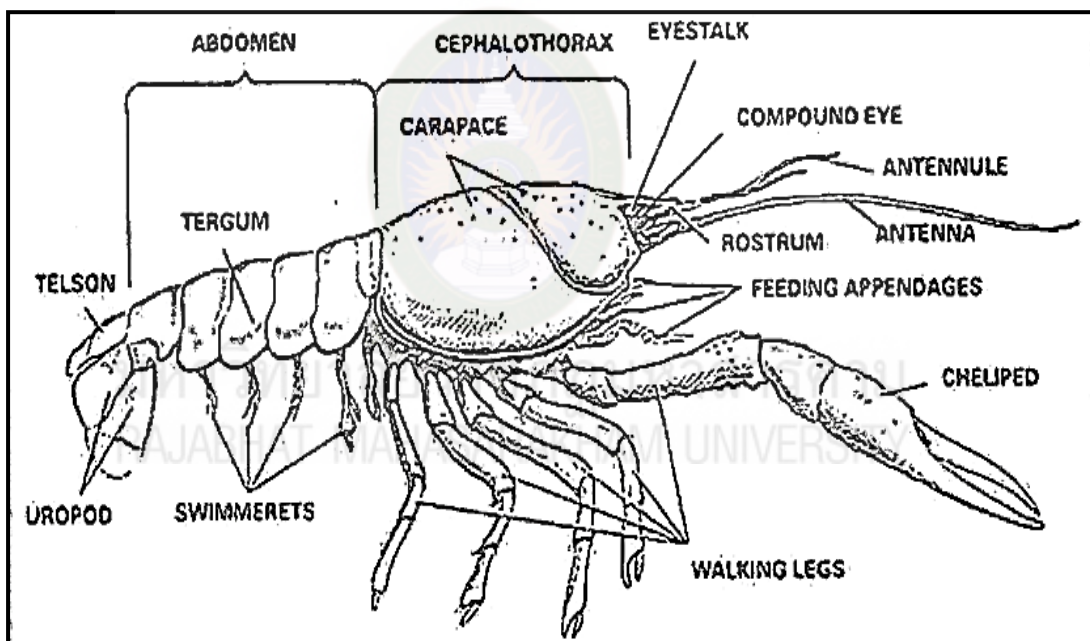
กุ้งก้ามแดงสายพันธุ์ซีแรกซ์ (*Cherax*) มีก้ามขนาดใหญ่ เรียบไม่มีหนาม เพศผู้มีแถบสีแดงที่ปลายก้ามด้านนอก ร่างกายของกุ้งแบ่งออกเป็น 2 ส่วน โดยมีส่วนหัวรวมกับส่วนนอก เรียกว่า

เซฟาโลทอแรกซ์ (cephalothorax) มีจำนวนปล้อง 13 ปล้อง และส่วนท้องมีจำนวนปล้อง 6 ปล้อง  
 ระยางค์ของลำตัวประกอบด้วย

- ระยางค์ส่วนหัว มี 5 คู่ คือ หนวด 2 คู่ (antenna & antennule) ขากรรไกรล่าง (mandible) 1 คู่ มีลักษณะเป็นฟันบดแข็ง ขากรรไกรบน (maxilla) 2 คู่ ทำหน้าที่ช่วยจับอาหารเข้าปาก

- ระยางค์ส่วนอกมี 8 คู่ คือ ระยางค์ที่ใช้ในการกิน (maxilliped) ขนาดเล็ก 3 คู่ ขาเดิน 5 คู่ ขาเดินคู่แรกเปลี่ยนเป็นก้ามหนีบ (cheliped) ใช้จับเหยื่อ

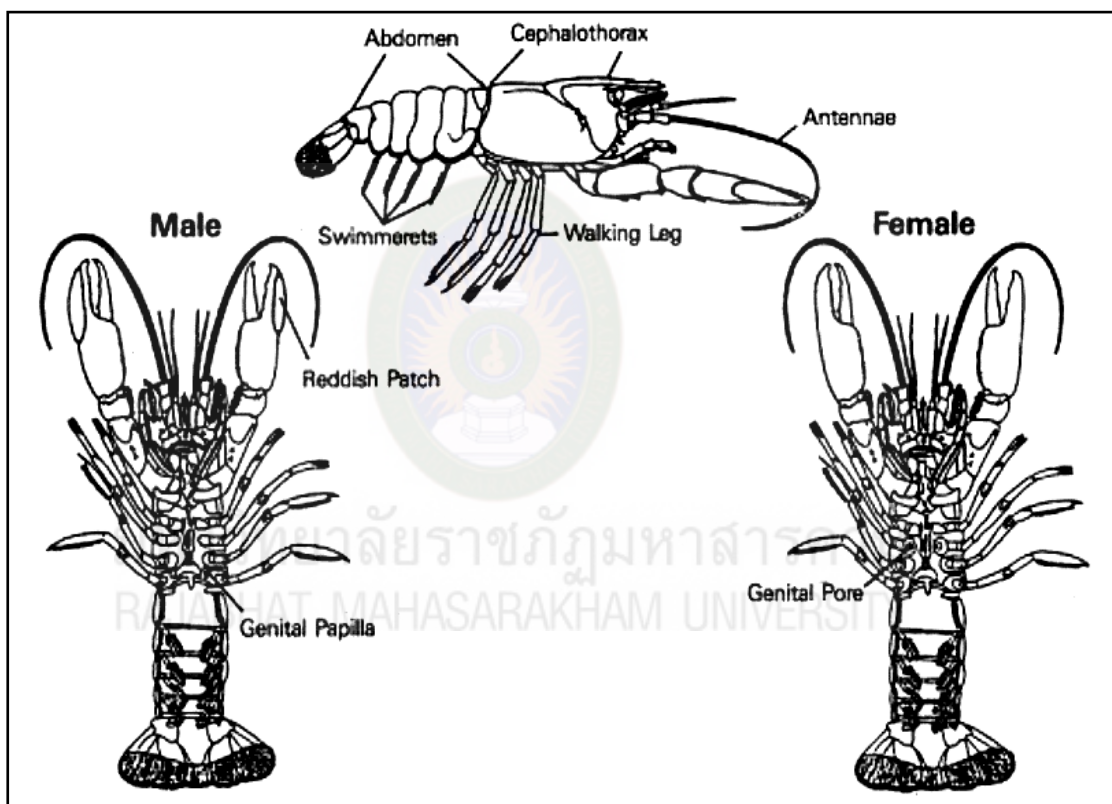
- ระยางค์ส่วนท้อง มี 6 คู่ คือ ขาวายน้ำ (pleopod หรือ swimmeret) 5 คู่ ใช้ว่ายน้ำ คู่สุดท้ายเป็นแพนหาง (uropod)



ภาพที่ 2.2 ลักษณะทางสัณฐานวิทยาของกุ้งก้ามแดง  
 ที่มา : (สุธิพงศ์ ถิ่นเขาน้อย, 2558)



การจำแนกเพศ สามารถทำได้โดยจับกุ้งหงายท้องแล้วสังเกตอวัยวะสืบพันธุ์ที่ เรียกว่า gonopods ที่ช่วงขาเดิน โดยกุ้งตัวผู้มีอวัยวะคล้ายตะขอบริเวณขาเดินคู่ที่ 2 และ 3 ซึ่งตะขอนี้มันจะเอาไว้เกี่ยวเกาะตัวเมียตอนผสมพันธุ์ สังเกตที่บริเวณขาเดิน ถ้าเป็นเพศผู้จะมีอวัยวะสืบพันธุ์ (papillae) บริเวณขาเดินคู่สุดท้าย (คู่ที่ 4) ส่วนเพศเมียจะมีอวัยวะสืบพันธุ์(annulus ventralis) เป็นแผ่นทรงวงรีสีขาวยๆ ขนาดประมาณ 1-2 มิลลิเมตร บริเวณขาเดินคู่ที่ 3 นอกจากนี้บริเวณขาว่ายน้ำคู่แรกและคู่ที่ 2 ของตัวผู้จะถูกพัฒนาขึ้นเป็นแขน เล็กๆสองข้าง (petasma) มีไว้สำหรับส่งผ่านถุงน้ำเชื้อไปยังตัวเมีย

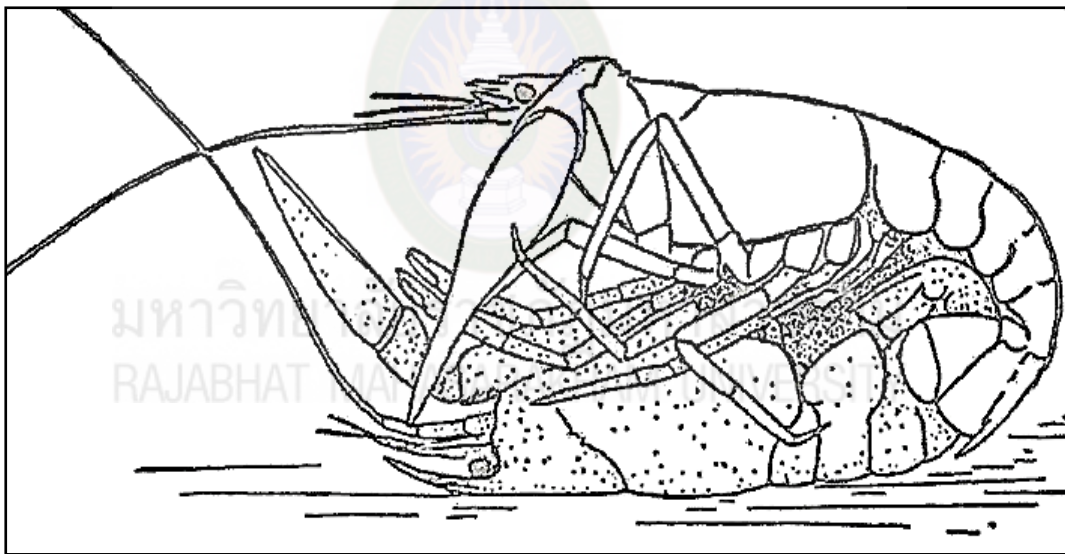


ภาพที่ 2.3 การจำแนกเพศของกุ้งก้ามแดง  
ที่มา : (Michael Masser, 1997)

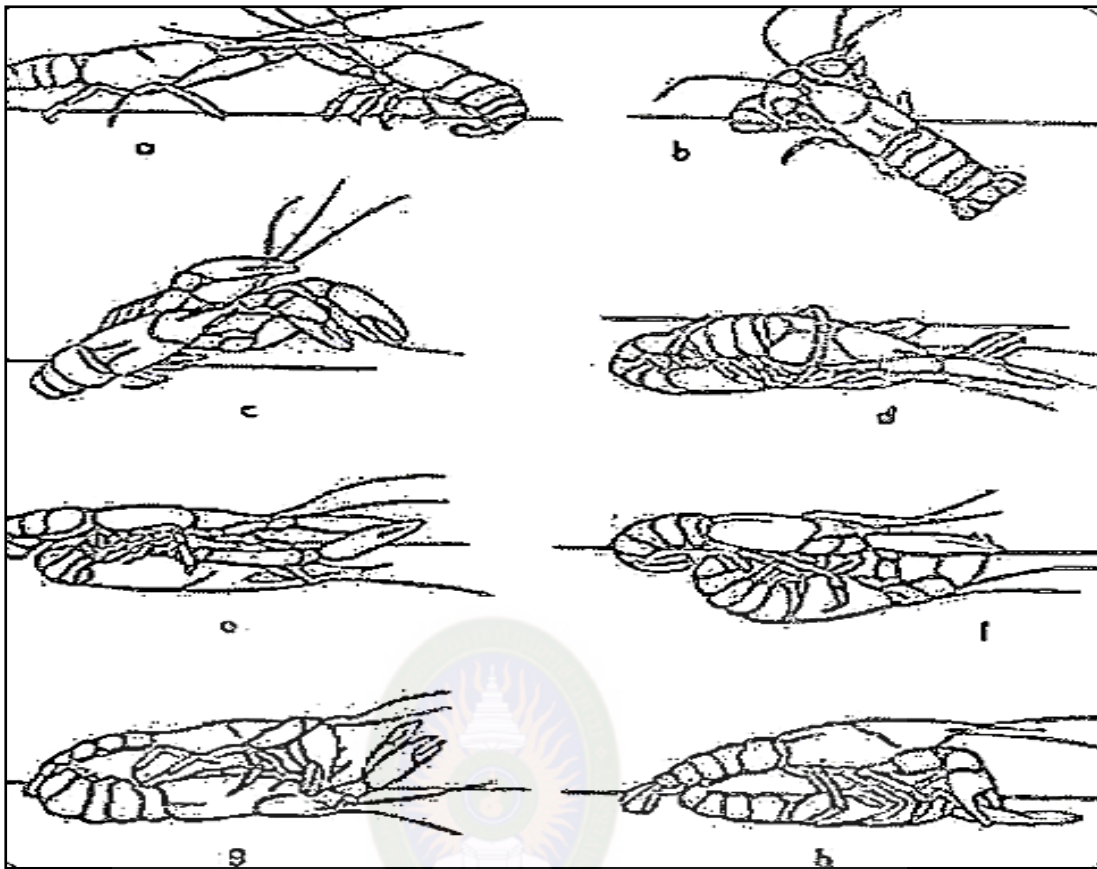


### 2.1.3 การสืบพันธุ์ของกุ้งก้ามแดง

การสืบพันธุ์เริ่มโดยตัวผู้เข้าประกบตัวเมียทางด้านหลัง และพลิกลำตัวตัวเมียให้หงายท้อง แล้วตัวผู้เข้าประกบโดยใช้ตะขอพิเศษ เรียกว่า gonopods อยู่บริเวณขาเดินคู่ที่ 2 และ 3 ล็อคตัวเมียเอาไว้ในท่าท้องหงาย หันหัวไปในทิศทางเดียวกัน หลังจากนั้นตัวผู้จะส่งผ่านถุงน้ำเชื้อไปบริเวณท้องของตัวเมีย กระบวนการที่กุ้งผสมพันธุ์กันใช้เวลา 1-2 นาที หลังจากนั้นผู้เลี้ยงสามารถย้ายกุ้งตัวเมียไปยังบ่ออนุบาล เพื่อเป็นการเตรียมที่อยู่สำหรับลูกกุ้งในอนาคต หลังจากนั้นตัวเมียจะคอยผลิตไข่ขึ้นมาไว้บริเวณขาว่ายน้ำเป็นกระจุกๆ มองคล้ายพวงองุ่น หลังจากไข่ได้รับการปฏิสนธิแล้ว ตัวเมียจะหาที่หลบซ่อนนอนนิ่งไม่ยอมกินอะไร ระยะเวลาที่ตัวอ่อนใช้ในการพัฒนารูปร่างนั้นจะขึ้นอยู่กับอุณหภูมิ ปริมาณอาหาร และคุณภาพน้ำด้วย แต่โดยเฉลี่ยไข่จะพัฒนาจนเป็นตัวอ่อนที่มีหน้าตาเหมือนโตเต็มวัยภายใน 3-4 สัปดาห์ (สุธิพงศ์ ถิ่นเขาน้อย, 2558)



ภาพที่ 2.4 การจำลองขณะตัวผู้ทำการส่งถ่ายถุงน้ำเชื้อ  
ที่มา : (สุธิพงศ์ ถิ่นเขาน้อย, 2558)



ภาพที่ 2.5 การจำลองพฤติกรรมการผสมพันธุ์ของกุ้งก้ามแดง  
ที่มา : (สุธิพงศ์ ถิ่นเขาน้อย, 2558)

#### 2.1.4 วงชีวิตของกุ้งก้ามแดง

ไข่กุ้งเมื่อปฏิสนธิและฟักเป็นตัวอ่อนจะมีขั้นตอนการพัฒนาเปลี่ยนรูปร่างจนเป็นตัวเต็มวัยหลายช่วงด้วยการลอกคราบ โดยทั่วไปกุ้งมีช่วงพัฒนาตัวอ่อน ซึ่งมีระยะหลัก 5 ระยะ คือ ระยะนอเพลียส ระยะซูเอีย ระยะไมซิส ระยะโพสต์ลาวา และระยะโตเต็มวัย

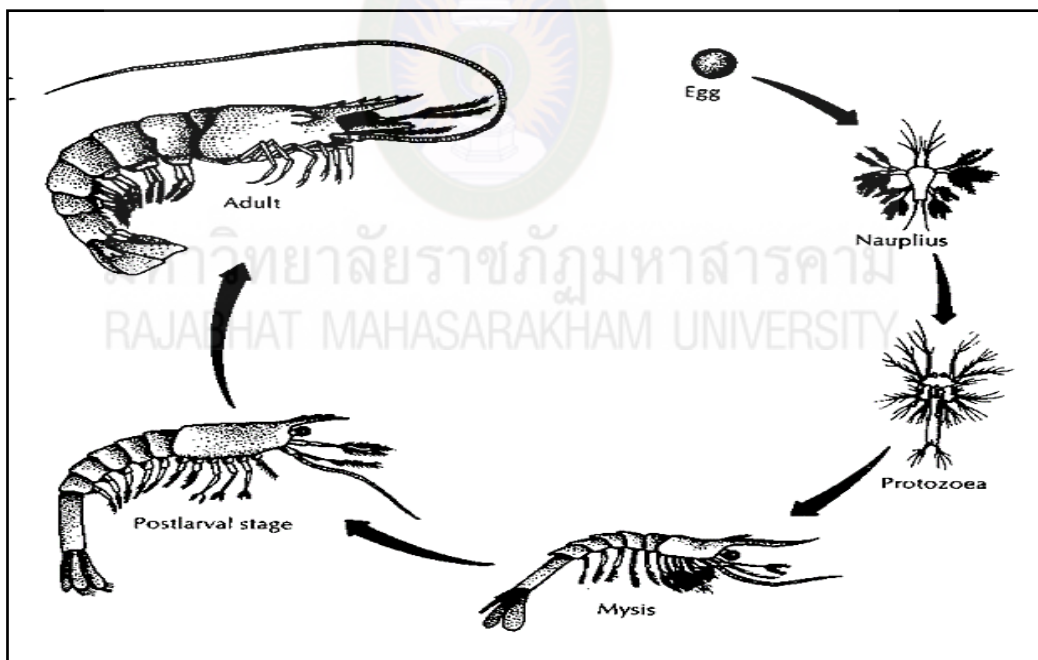
ระยะที่ 1 ระยะนอเพลียส (nauplius) มีตัวย่อว่าระยะ N เป็นระยะแรกที่ฟักออกจากไข่ใหม่ๆ มีขนาดเล็กมองด้วยตาเปล่าเกือบไม่เห็น กุ้งระยะนี้ลูกกุ้งมีรูปร่างคล้ายแมงมุม ส่วนหัวและลำตัวไม่แยกออกจากกันและยังไม่แบ่งเป็นปล้อง ยังไม่ต้องการอาหาร เนื่องจากมีถุงอาหารสำรอง (yolk sac) ที่ติดมากับตัว ลูกกุ้งดำรงชีวิตแบบแพลงก์ตอนประมาณ 2 วัน ระยะนี้ลอกคราบ 6 ครั้งภายใน 40-50 ชั่วโมง การลอกคราบแต่ละครั้งจะมีการพัฒนาขนาดลำตัวและเปลี่ยนรูปร่างก่อนเข้าระยะที่ 2

ระยะที่ 2 ระยะซุเอีย (zoea) มีตัวย่อว่า ระยะ Z ลูกกุ้งมีลำตัวยาวขึ้น ส่วนหัวและลำตัวแยกจากกันโดยเริ่มแบ่งเป็นปล้อง ระยะนี้มีการเปลี่ยนแปลงรูปร่างโดยลอกคราบ 3 ครั้ง ผู้เลี้ยงกุ้งเรียกระยะนี้ว่า กุ้งหางตัว

ระยะที่ 3 ระยะไมซิส (mysis) มีตัวย่อว่า ระยะ M ลูกกุ้งว่ายน้ำแบบหัวชี้ลง มีการพัฒนารูปร่างโดยลอกคราบ 3 ครั้ง ลักษณะเริ่มเปลี่ยนแปลงไปเหมือนพ่อแม่ ผู้เลี้ยงกุ้งเรียกระยะนี้ว่า กุ้งตะแคงตัว

ระยะที่ 4 ระยะโพสต์ลารา (postlarva) มีตัวย่อว่าระยะ P เป็นระยะที่ลูกกุ้งมีลักษณะใกล้เคียงกับพ่อแม่มาก แต่ขนาดเล็กกว่า มีรยางค์ต่างๆครบทุกส่วนทำหน้าที่อย่างสมบูรณ์ และมีพัฒนาการไปเรื่อยๆจนเข้าสู่กุ้งวัยรุ่น (juvenile) โดยแบ่งเป็น 25 ระยะ ภายใน 25 วัน เรียกว่าระยะ P1-P25 เริ่มว่ายน้ำเฉียงขึ้นเหมือนพ่อแม่ ผู้เลี้ยงกุ้งเรียกระยะนี้ว่า กุ้งคว่ำ

ระยะที่ 5 ระยะโตเต็มวัย (Adult) มีการลอกคราบถึง 25 ครั้ง หลังการลอกคราบแต่ละครั้งรูปร่างจะสมบูรณ์ยิ่งขึ้น



ภาพที่ 2.6 วงชีวิตกุ้งก้ามแดง

ที่มา : (www.farmthailand.com, 2557)

### 2.1.5 การลอกคราบของกิ้งก่าแมงแดง

ระยะก่อนการลอกคราบ (Premolt) กิ้งจะไม่กินอาหารจะสังเกตได้ว่ากิ้งเริ่มกินอาหารไม่หมด แต่กิ้งจะดึงสารอาหารและพลังงานจากอาหารที่สะสมไว้ที่ตับมาใช้แทน การสร้างคราบใหม่จะเริ่มสร้างไคตินจากอาหารที่สะสมไกลโคเจนที่ถูกสะสมไว้จะลดลงเนื่องจากถูกนำไปสร้างไคตินในการเปลี่ยนเป็นเปลือกใหม่ ในระยะนี้จะพัฒนาเข้าสู่ระยะลอกคราบเร็วหรือไม่ขึ้นอยู่กับปริมาณสารอาหารที่จะพัฒนาเป็นเปลือกใหม่ หากกิ้งได้รับสารอาหารและเปลี่ยนเป็นไคตินได้มากก็จะลอกคราบได้เร็ว แต่ในกรณีหากเกิดปัญหาการกินชะงัก หรือสารอาหารไม่เพียงพอที่จะเปลี่ยนให้อยู่ในรูปไคตินในเปลือกใหม่ ช่วงระยะเวลาในการลอกคราบก็จะยืดออกไป 3-5 วัน ระยะนี้ความต้องการออกซิเจนของเซลล์จะเพิ่มขึ้น จะมีการดูดซึมพวกแร่ธาตุและสารอินทรีย์ต่างๆที่สะสมอยู่ที่เปลือกเก่ากลับเข้าสู่ร่างกายโดยผ่านระบบเลือด ทำให้คราบเก่าอ่อนนุ่มลง

ระยะลอกคราบ (Intermolt) ในระยะนี้กิ้งจะหยุดการเคลื่อนไหว กิจกรรมต่างๆเริ่มลดลง ปริมาณกลูโคส โปรตีนและไขมันในเลือดจะเพิ่มสูงขึ้น รวมทั้งการรับออกซิเจนเข้าสู่ร่างกายก็จะเพิ่มขึ้น เนื่องจากกิ้งต้องใช้พลังงานมากในการลอกคราบ เมื่อลอกคราบเสร็จแล้วจะมีการดูดซึมน้ำเข้าสู่ร่างกายเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว โดยดูดซึมจากกระแสเลือดและเนื้อเยื่อของร่างกาย ระยะนี้จะสั้นมาก เพราะเป็นระยะที่อันตรายที่สุดในวงจรชีวิตมักพบการสูญเสียกับกิ้งที่สะสมสารอาหารไม่เพียงพอ กิ้งลอกคราบไม่ออก ลอกคราบติด เปลือกนึ่ม และมักกินกันเอง

ระยะหลังการลอกคราบ (Postmolt) หลังจากการลอกคราบสมบูรณ์แล้ว การสะสมแคลเซียมก็เริ่มต้นทันทีเพื่อช่วยเร่งการแข็งตัวของเปลือก ระยะนี้จะมีการดื่มน้ำและแร่ธาตุเข้าสู่ร่างกายมากที่สุด เพื่อเพิ่มขนาดและน้ำหนักตัวของร่างกาย มีดสารสะสมแคลเซียมที่บริเวณคราบชั้นนอก เมื่อเปลือกเริ่มแข็งก็จะเริ่มมีการเคลื่อนไหวและเริ่มกินอาหารเพิ่มขึ้นหลังจากการระงับจากการลอกคราบ หรือคราบใหม่แข็ง

หลังการเจริญเติบโตของเนื้อเยื่อเสร็จสมบูรณ์ อาหารที่กิ้งกินในแต่ละวันจะเริ่มเพิ่มมากขึ้น อาหารที่กินเข้าไปจะถูกใช้ไปในการดำรงชีวิตประจำวัน ส่วนที่เหลือจะถูกเปลี่ยนไปสะสมในตับ อยู่ในรูปของสารอาหารพวกโปรตีน ไขมัน และไกลโคเจน เพื่อนำเป็นอาหารและพลังงานสำรองในการเปลี่ยนให้อยู่ในรูปของสารที่จำเป็นในการสร้างเปลือกใหม่อีกครั้ง ด้วยกลไกทางธรรมชาติกิ้งจะรู้ตัวเองว่าสารอาหารต่างๆที่สะสมไว้เพียงพอสำหรับการลอกคราบแล้ว การกินอาหารจะเริ่มลดลงเล็กน้อยและเตรียมเข้าสู่ระยะลอกคราบอีกครั้งเป็นวัฏจักรเช่นนี้ตลอดวงจรชีวิตของกิ้ง

ช่วงความถี่ในการลอกคราบแต่ละครั้ง กิ้งจะมีความถี่และความห่างในการลอกคราบแต่ละระยะแตกต่างกันตามอายุของกิ้ง ดังนี้

อายุ 1-30 วัน กุ้งมีน้ำหนักประมาณ 2-5 กรัม ช่วงการลอกคราบ 6-7 วัน/ครั้ง  
 อายุ 30-60 วัน กุ้งมีน้ำหนักประมาณ 6-9 กรัม ช่วงการลอกคราบ 7-8 วัน/ครั้ง  
 อายุ 60-90 วัน กุ้งมีน้ำหนักประมาณ 10-15 กรัม ช่วงการลอกคราบ 9-10 วัน/ครั้ง  
 อายุ 90-120 วัน กุ้งมีน้ำหนักประมาณ 16-22 กรัม ช่วงการลอกคราบ 12-13 วัน/ครั้ง



ภาพที่ 2.7 การลอกคราบของกุ้งก้ามแดง  
 ที่มา : (สุธิพงศ์ ถิ่นเขาน้อย, 2558)

## 2.2 เครื่องหมายทางพันธุกรรม

**เครื่องหมาย (marker)** คือตัวบ่งชี้ที่มีความจำเพาะเจาะจงในด้านต่างๆ ในกระบวนการปรับปรุงพันธุ์ได้นำเอาเครื่องหมายที่เป็นเครื่องหมายลักษณะทางด้านการเกษตรต่างๆ มาใช้เพื่อเพิ่มประสิทธิภาพในการปฏิบัติให้สูงขึ้น ซึ่งเครื่องหมายที่ใช้สามารถแบ่งออกเป็น 3 ประเภทคือ

**1. Morphological markers** เป็นตัวบ่งชี้ทางสรีรวิทยา ลักษณะทางสรีรวิทยาคือลักษณะที่ปรากฏโดยทั่วไปที่สามารถสังเกตเห็นได้ ไม่จำเป็นต้องใช้เครื่องมือใดๆเป็นตัวบ่งชี้ เป็นลักษณะที่แสดงออกภายนอก เช่น ลักษณะความสูง, ลักษณะสี, ลักษณะความแตกต่างของใบ ขน จะงอยปาก เป็นต้น



**2. Biochemical markers** คือการใช้โมเลกุลทางชีวเคมีเป็นตัวระบุถึงความแตกต่างในพืชที่ทำการศึกษา เช่น การใช้ isozyme หรือ protein ในการศึกษาพืช หรือสัตว์ต่างชนิดหรือต่างพันธุ์

**3. DNA markers** คือการใช้ดีเอ็นเอมาเป็นเครื่องหมายในการตรวจสอบถึงความแตกต่างในระดับของยีน หรือดีเอ็นเอในพืชที่เราทำการศึกษา ซึ่งมีความถูกต้องแม่นยำ และมีความจำเพาะมากกว่าเครื่องหมายชนิดอื่น โดยศึกษาจากความผันแปรของลำดับนิวคลีโอไทด์บนโมเลกุลดีเอ็นเอ (ศุภมิตร เมฆฉาย, 2555)

เครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอสามารถใช้บ่งชี้ลักษณะสำคัญทางเศรษฐกิจในสัตว์ได้ ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับตำแหน่งที่ตั้งของเครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอ ซึ่งมีอยู่ 2 รูปแบบ (1) เครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอที่ตั้งอยู่บนยีนที่ควบคุมลักษณะนั้น โดยความผันแปรของเครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอเป็นสาเหตุที่แท้จริงของการเปลี่ยนแปลงลักษณะปรากฏ และ (2) เครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอตั้งอยู่ในบริเวณข้างเคียงกับยีนที่ควบคุมลักษณะสำคัญทางเศรษฐกิจโดยที่เครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอดังกล่าว ไม่มีผลโดยตรงต่อความผันแปรของลักษณะปรากฏ แต่แสดงความสัมพันธ์กับลักษณะปรากฏ และถ่ายทอดทางพันธุกรรมในรูป linkage marker (disequilibrium หรือ equilibrium) ไปกับยีนเป้าหมายเสมอ

เครื่องหมายโมเลกุลดีเอ็นเอ ที่ใช้บ่งชี้ลักษณะสำคัญทางเศรษฐกิจในปศุสัตว์ ส่วนใหญ่มักจะเป็นแบบที่ 2

การทำเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ดได้แนวคิดมาจากการทำบาร์โค้ดในสินค้าต่าง ๆ เพื่อประยุกต์ใช้ในการระบุชนิดและจำแนกสิ่งมีชีวิต ให้มีความถูกต้อง รวดเร็วและง่ายต่อการนำมาใช้ โดยอาศัยหลักการที่ว่าสิ่งมีชีวิตแต่ละชนิดมีสารพันธุกรรมที่แสดงลักษณะเฉพาะของสิ่งมีชีวิตชนิดหนึ่ง ซึ่งแตกต่างจากสิ่งมีชีวิตอื่น ตามหลักการวิวัฒนาการของ ชาร์ล ดาร์วิน นักอนุกรมวิธานจึงได้เลือกลำดับนิวคลีโอไทด์สั้น ๆ ของดีเอ็นเอที่แสดงความแตกต่างระหว่างชนิดสูง แต่มีความต่างระหว่างชนิดเดียวกันต่ำมาใช้เป็นเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ด ในปี ค.ศ. 2003 ได้มีการจัดตั้ง Consortium for the Barcode of Life (CBOL) ขึ้นเพื่อรวบรวมและจัดทำฐานข้อมูลกลาง ทำเป็นมาตรฐานและคู่มือในการทำเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ด การนำข้อมูลลำดับ นิวคลีโอไทด์มาใช้เพื่อทำเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ดมีหลักการสำคัญคือ จินที่ศึกษาต้องมีอัตราการวิวัฒนาการเหมาะสมกับกลุ่มสิ่งมีชีวิตที่ศึกษา

การทำ DNA barcode มีวัตถุประสงค์เพื่อ ใช้เป็นเครื่องมือช่วยในการระบุสิ่งมีชีวิต และมีความจำเป็นอย่างยิ่งที่ต้องมีนักอนุกรมวิธานในการสร้างระบบอ้างอิงที่ถูกต้อง เพราะฐานข้อมูลจะต้องเป็นลำดับนิวคลีโอไทด์ ที่ได้จากตัวอย่างที่มีการระบุชนิดอย่างถูกต้องโดยนักอนุกรมวิธาน

เท่านั้น DNA barcode จึงเป็นเครื่องมือวิเคราะห์อย่างง่ายที่มีพื้นฐานอยู่บนความรู้ของนักอนุกรมวิธานในการระบุชนิดของสิ่งมีชีวิต ข้อมูล ณ เดือนมีนาคม ปี ค.ศ. 2008 มีลำดับนิวคลีโอไทด์หรือข้อมูล DNA barcode อยู่ในฐานข้อมูลของ The International Barcode of Life project (iBOL) ทั้งหมด 363,584 ลำดับ (จากสิ่งมีชีวิต 50,039 ชนิด) และมี 136,338 ลำดับ (จากสิ่งมีชีวิต 13,761 ชนิด) เป็นข้อมูลเข้าเกณฑ์ของการใช้เป็น DNA barcode ได้ (Frezal and Leblois, 2008)

สำหรับบริเวณที่ใช้เป็น DNA barcode นั้นต้องมีคุณสมบัติ 3 ประการ ได้แก่

1. ลำดับนิวคลีโอไทด์ของจีนนั้นมีความแตกต่างกันมากพอที่จะทำให้แยกสิ่งมีชีวิตต่างชนิดกันออกจากกันได้ แต่ต้องมีความแตกต่างภายในชนิดเดียวกันต่ำมากหรือไม่มีเลย
2. เป็นดีเอ็นเอที่มีบริเวณอนุรักษ์ที่สามารถให้ไพรเมอร์ที่เป็น universal primer เข้ามาจับเพื่อเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอบริเวณนั้นด้วยปฏิกิริยาพีซีอาร์ได้
3. มีขนาดที่เหมาะสมประมาณ 500-800 คู่เบส (base pair; bp)

ซึ่งการเลือกบริเวณที่จะนำมาใช้เป็น DNA barcode มีความสำคัญมาก หากเลือกบริเวณที่นำมาใช้เป็น DNA barcode ได้เหมาะสมกับชนิดของสิ่งมีชีวิตที่ศึกษาจะทำให้เทคนิค DNA barcode เป็นเทคนิคที่สามารถนำไปใช้ได้ง่าย สะดวก และรวดเร็ว

การศึกษา DNA barcode ในสัตว์นั้น เริ่มโดย Hebert *et al.* (2003) ได้ใช้บริเวณดีเอ็นเอของจีน Cytochrome c oxidase I (COI) ที่มีขนาดประมาณ 650 bp ในตำแหน่งเบสที่ 58-705 ทางด้าน 5' ของจีน COI อ้างอิงตามจีโนมในไมโทคอนเดรียของหนู (Frezal and Leblois, 2008) ซึ่งค่อนข้างประสบความสำเร็จอย่างมากในกลุ่มสัตว์ เนื่องจากจีน COI มีข้อดีกว่าจีนในไมโทคอนเดรียบริเวณอื่นๆ คือ มีขนาดสั้นประมาณ 650 bp สามารถเพิ่มปริมาณด้วย universal primer ได้อย่างมีประสิทธิภาพ ครอบคลุมขอบเขตของความสัมพันธ์ทางวิวัฒนาการในกลุ่มสัตว์ได้ดี นอกจากนี้ลำดับดีเอ็นเอของจีน COI ยังให้ความแตกต่างในสัตว์ที่มีความสัมพันธ์ใกล้ชิดกันมากได้อีกด้วย

### 2.3 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

จุฑามาศ วงศ์ภูมิ และบุญมี กวินเสกสรร (มปป.) ศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมของกิ้งคอกหรือเคย (Krill) ซึ่งเป็นสัตว์เศรษฐกิจที่ได้จากธรรมชาติ ให้คุณค่าทางโภชนาการสูง มีประโยชน์ต่อร่างกายมนุษย์ ได้มีการนำกิ้งคอกไปประยุกต์ใช้ในการประกอบอาหารประเภทต่าง ๆ คนไทยได้มีการนำกิ้งคอกมาใช้ในการทำกะปิ โดยศึกษา กิ้งคอก 3 สกุลคือสกุล *Acetes*, *Lucifer* และ *Mesopodopsis* โดยใช้เทคนิค Random Polymorphic DNA (RAPD) จากการทดลองทำ

ปฏิกิริยาพีซีอาร์ด้วยไพรเมอร์ที่มีลำดับเบสไม่จำเพาะขนาด 10 นิวคลีโอไทด์รวมทั้งสิ้น 8 ไพรเมอร์ คือ S1, S2, S3, S4, S5, S6, S7 และ S8 กับดีเอ็นเอต้นแบบของกึ่งเคย พบว่าไพรเมอร์ S7 และ S8 ให้แถบดีเอ็นเอที่มีความชัดเจนสูง ซึ่งทำให้เกิดแถบดีเอ็นเอที่ 30 คู่เบสขนาดประมาณ 60 นาโนกรัม ในการทำอาร์เอพีดีจากไพรเมอร์ S7 และ S8 พบว่ายังไม่สามารถแยกความแตกต่างทางพันธุกรรมของกึ่งเคยทั้ง 3 สกุลได้

จอมสุตา ตวงวงษา (2546) กล่าวถึงเทคนิคอาร์เอพีดี (RAPD : Random Amplified Polymorphic DNA) เป็นวิธีการหาความหลากหลายทางพันธุกรรม โดยอาศัยเทคนิคพีซีอาร์ (PCR : Polymerase Chain Reaction) โดยการใช้ไพรเมอร์ (primer) ที่เป็น โอลิโกนิวคลีโอไทด์ (oligonucleotides) ที่มีลำดับเบสสั้น ๆ เพียง 8-10 คู่เบส (bp) โดยให้จับกับสายดีเอ็นเอแบบสุ่มก็จะได้ดีเอ็นเอ (DNA: Deoxyribonucleic acid) ที่เป็นผลผลิตของพีซีอาร์ (PCR product) สามารถนำไปใช้หาความหลากหลายทางพันธุกรรมได้ เทคนิคนี้สามารถทำได้สะดวกขั้นตอนในการทำการทดลอง รวดเร็วและง่าย ไม่จำเป็นต้องทราบลำดับเบสที่ใช้ ในการตรวจเช็คผลจะใช้รูปถ่ายภายใต้แสงอุลตราไวโอเล็ต (ultraviolet) แทนการใช้สารกัมมันตรังสี ในปฏิกิริยา จำเป็นต้องมีการควบคุมองค์ประกอบของปฏิกิริยาให้เหมาะสม เทคนิคนี้จึงเหมาะในการจำแนกชนิดของกึ่งเคยในแต่ละสายพันธุ์

อัญชลี ทศนาขจร (2546) ทำการศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมของกึ่งกุลาดำในประเทศไทยโดยใช้เครื่องหมายดีเอ็นเอชนิดไมโครแซเทลไลต์ ตรวจสอบตัวอย่างกึ่งกุลาดำจาก 5 จังหวัด แบ่งเป็นโซนอันดามัน และอ่าวไทย ใช้เครื่องหมายในการตรวจสอบ 5 โกลัส โดยพบว่ากึ่งฝั่งอันดามันมีความแตกต่างทางพันธุกรรมจากกึ่งฝั่งอ่าวไทย ( $P < .001$ ) และเครื่องหมายไมโครแซเทลไลต์สามารถแยกความแตกต่างภายในกึ่งฝั่งอ่าวไทยประชากรของชุมพร และตราด ( $P < .001$ ) แต่ไม่พบความแตกต่างในกึ่งฝั่งอันดามัน ( $P < .05$ ) และพบว่ากึ่งชุมพรมีพันธุกรรมใกล้เคียงกับกึ่งอันดามันมากกว่ากึ่งจากตราดที่อยู่ในฝั่งเดียวกัน ซึ่งอาจจะกล่าวได้ว่าการปะปนของพันธุกรรมเนื่องจากการเคลื่อนย้ายกึ่งมาเลี้ยงในแถบนี้ จากข้อมูลที่ได้นี้นับเป็นประโยชน์อย่างมากในการพัฒนาปรับปรุงพันธุ์กึ่งกุลาดำของไทย ตลอดจนการวางแผนในการปล่อยลูกกึ่งสู่ธรรมชาติเพื่อไม่ให้มีการปะปนระหว่างประชากรกึ่งที่มีพันธุกรรมต่างกัน อันจะก่อให้เกิดความเสียหายต่อระบบความหลากหลายทางพันธุกรรมได้

โอปอล์ สีวะสุธรรม และคณะ (2556) ได้ศึกษาโครงสร้างของกึ่งกุลาดำ โดยใช้เครื่องหมายโมเลกุลและพบว่าสามารถนำมาใช้ในการประมาณค่าความสัมพันธ์ทางเครือญาติได้เช่นกัน โดยวิธี relatedness estimators (alias kinship estimators) มีวัตถุประสงค์ เพื่อหาวิธีการที่เหมาะสมในการประมาณค่าพารามิเตอร์ทางพันธุกรรมด้วยวิธี relatedness estimators



(molecular relatedness) จากประชากรที่ไม่ทราบพันธุประวัติ (unknown pedigree) โดยใช้ข้อมูลการเจริญเติบโตในรูปของความยาวรวม ที่อายุ 6 เดือน (total length, TL6) ของประชากรกุ้งกุลาดำ (*Penaeus monodon*) ที่ได้จากการผสมแบบธรรมชาติ จำนวน 32 ครอบครัว ภายใต้การดูแลของหน่วยกักกันโรคจากพ่อแม่พันธุ์กุ้ง (Shrimp Quarantine Center; SQC) มหาวิทยาลัยวลัยลักษณ์ จังหวัดนครศรีธรรมราช โดยเริ่มจากวิเคราะห์หาความสัมพันธ์ทางพันธุกรรม (genetic relationships) ของลูกกุ้งที่ได้จากการผสมในแต่ละครอบครัว จำนวน 3,200 ตัว มาวิเคราะห์ด้วยเครื่องหมายดีเอ็นเอ microsatellite จำนวน 7 ตำแหน่ง (BTPm8, BTPm47, CUPmo2, CUPmo15, DPm109, DPm110 and DPm313) โดยวิธี Restricted Maximum Likelihood (REML) จากการประมาณค่าพารามิเตอร์ทางพันธุกรรม พบว่าอัตราพันธุกรรมของความยาวรวมที่อายุ 6 เดือน มีค่าเท่ากับ  $0.28 \pm 0.16$  และค่าการผสมพันธุ์จะอยู่ในช่วง  $-2.43E+00$  ถึง  $7.58E+00$  ซึ่งค่าที่ได้มีความแม่นยำและสามารถนำไปใช้ในการคัดเลือกพันธุ์กุ้งที่ไม่ทราบพันธุประวัติในโปรแกรมการปรับปรุงพันธุ์ได้

Marzano, *et al.* (2009) กุ้งแคร์ยพิชแดง (*Procambarus clarkii*) มีการกระจายตัวอุดมสมบูรณ์เพิ่มมากขึ้นในอิตาลี ซึ่งในปัจจุบันพบว่ามีการรุกรานของกุ้งแคร์ยพิชกลุ่ม Cambaridae แต่ไม่ใช่ *P. clarkia* ที่สำคัญคือที่การตรวจพบกุ้ง marbled crayfish ในแหล่งน้ำตอนกลางของอิตาลีเป็นครั้งแรก ซึ่งกุ้งกลุ่มนี้มีนิสัยการสืบพันธุ์แบบ parthenogenetic ทำให้เพิ่มขยายจำนวนได้อย่างรวดเร็ว อย่างไรก็ตามการวิเคราะห์ระดับโมเลกุลโดยใช้เครื่องหมายดีเอ็นเอบาร์โค้ดจากบริเวณยีน COI โดยใช้ไพรเมอร์ HCO 2198 และ LCO 1490 (Folmer *et al.* 1994;

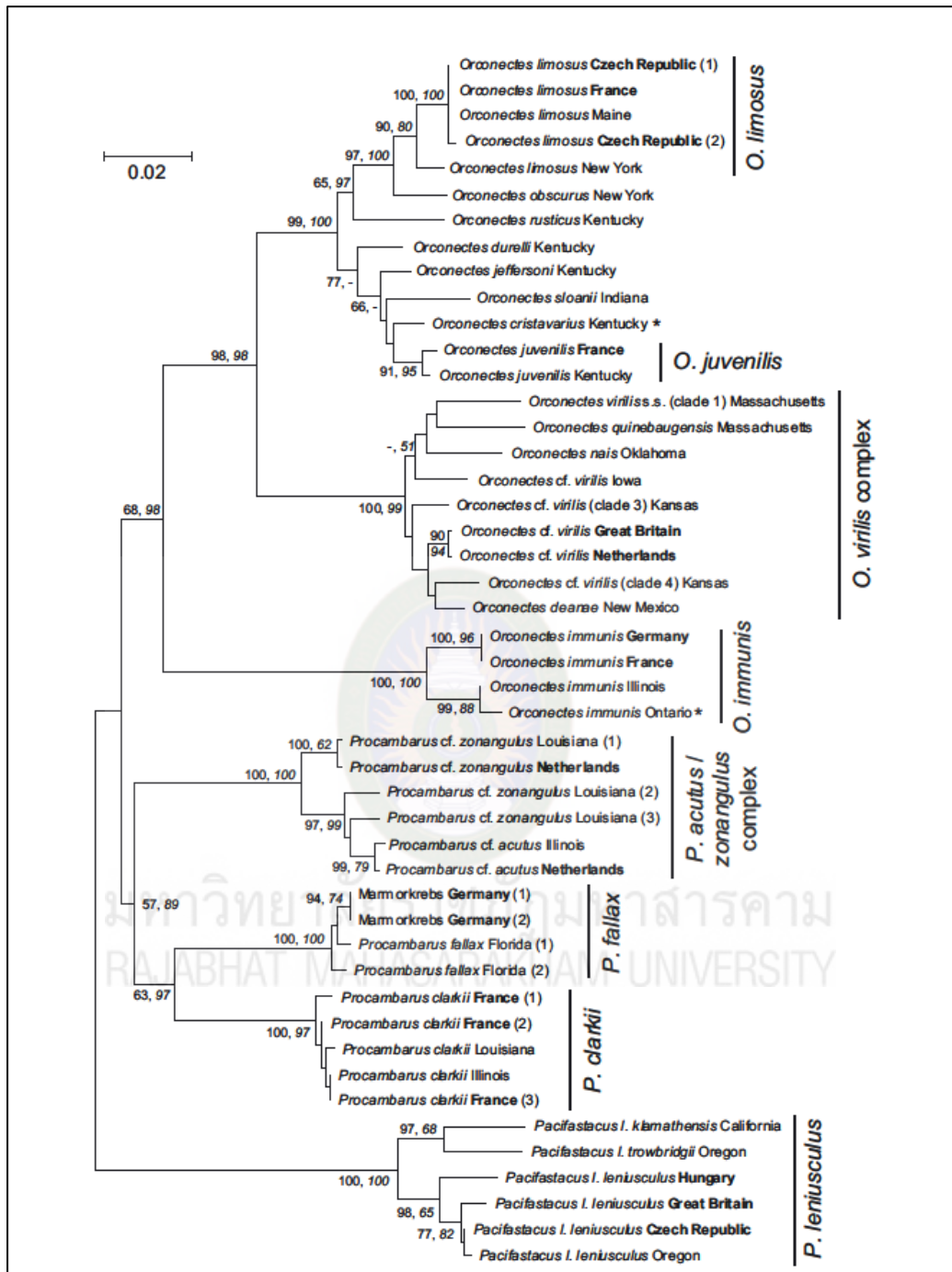
Trontelj *et al.* 2005; Dawnay *et al.* 2007) ผลที่ได้พบว่าไม่มีความแตกต่างใด ๆ ภายในประชากร *P. clarkii* และพบว่ากุ้งทั้งกลุ่มลูกผสม และกลุ่ม *P. clarkii* มีความใกล้ชิดทางพันธุกรรมสูงมาก แม้ว่ารูปแบบของการผสมข้ามพันธุ์ระหว่างสองเผ่าพันธุ์ของกุ้งนั้นยังไม่สามารถแสดงได้ชัดเจน แต่ก็สามารถแยกชนิดของกุ้งแคร์ยพิชออกจากกันได้และกลุ่มวิจัยคาดว่าจะสามารถพบข้อมูลเกี่ยวกับเส้นทางใหม่ของการแพร่กระจายพันธุ์และภัยคุกคามที่เกิดโดยสายพันธุ์ที่สืบพันธุ์แบบ parthenogenesis ต่อไป

Filipova, L. *et al.* (2011) ศึกษาการใช้เครื่องหมายดีเอ็นเอบาร์โค้ดในการจำแนกกุ้งแคร์ยพิชที่แพร่กระจายในยุโรป เนื่องจากกุ้งกลุ่มนี้จัดเป็นพันธุ์ต่างถิ่น (alien crayfish) ที่มีต้นกำเนิดในทวีปอเมริกาเหนือได้เข้ามาเป็นที่ยอมรับในยุโรปในช่วงทศวรรษที่ผ่านมา แต่การระบุตัวตนของพวกเขามักจะทำให้เกิดความสับสน ซึ่งวัตถุประสงค์ของการวิจัยครั้งนี้คือการตรวจสอบสถานะการจัดหมวดหมู่ของประชากรกุ้งในยุโรปโดยดีเอ็นเอบาร์โค้ด ซึ่งจะใช้ลำดับดีเอ็นเอของ

ยีน cytochrome c oxidase subunit I (COI) ในการจำแนกประชากรของกุ้งในอเมริกาเหนือ และกุ้งในยุโรป สกัดดีเอ็นเอจากเนื้อเยื่อบริเวณขาของกุ้งเครย์ฟิช และเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอโดยไพรเมอร์ HCO2198 และ LCO 1490 ตรวจสอบชิ้นส่วนของดีเอ็นเอพบว่ามีความยาว 658 bp วิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมด้วยซอฟต์แวร์ MEGA 4.0 ซึ่งผลการศึกษาที่ได้สามารถนำมาสนับสนุนลักษณะทางสัณฐานวิทยาในการจำแนก *Orconectes juvenilis* จากประชากรในภาคตะวันออกเฉียงใต้ของฝรั่งเศส และกุ้งลายหินอ่อน (Marmor Krebs) ซึ่งเป็นสัตว์ที่สืบพันธุ์แบบ parthenogenetic ของชนิด *Procambarus fallax* ซึ่งเป็นกุ้งที่อยู่ในภาคตะวันตกเฉียงใต้ของเยอรมนี และผลของการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทป์พบว่ากุ้ง *Procambarus acutus* จากเนเธอร์แลนด์ มีความคล้ายคลึงกับ *P. cf. acutus*. จากการศึกษาครั้งนี้ทำให้ทราบว่า การใช้เครื่องหมายดีเอ็นเอบาร์โค้ดสามารถนำมาใช้ในการจำแนกชนิดพันธุ์ของสัตว์ต่างถิ่นกันมาก เป็นประโยชน์สำหรับนักวิชาการที่จะทำให้ได้ข้อมูลอย่างรวดเร็วและถูกต้องของกุ้งที่แปลกใหม่ในยุโรปและยังให้ข้อมูลเชิงลึกได้ ซึ่งผลจากการสร้างแผนผังวิวัฒนาการของประชากรกุ้งเครย์ฟิช ได้ดังนี้



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY



ภาพที่ 2.8 เตนโดรแกรมของประชากรกุ้งแคร์ย์ฟิช ในการจำแนกประชากรของกุ้งในอเมริกาเหนือ และกุ้งในยุโรป

ที่มา: Filipova, L. et al. (2011)

Wong, L. L. *et al.* (2011) ได้ใช้เทคนิคดีเอ็นเอบาร์โค้ดจากบริเวณยีน cytochrome oxidase I (COI) เพื่อการระบุชนิดของสัตว์น้ำ โดยเครื่องหมายโมเลกุลชนิดนี้มีศักยภาพสำหรับการระบุชนิดได้อย่างรวดเร็ว และมีความถูกต้องแม่นยำมาก โดยการพัฒนาเทคนิคที่ใช้ตรวจสอบนี้เพื่อระบุสายพันธุ์ของปลากลุ่ม catfish ที่เลี้ยงในประเทศ และกลุ่มที่นำเข้า ซึ่งการศึกษาครั้งนี้ใช้ตัวอย่างปลาทั้งหมด 9 ชนิด รวมทั้งพันธุ์ลูกผสมด้วย จากการเพิ่มปริมาณยีน COI โดยใช้ primer cocktails ชนิด C\_FishF1t1 และ C\_FishR1t1 ได้ลำดับดีเอ็นเอขนาด 651 คู่เบส เมื่อนำไปวิเคราะห์หาความสัมพันธ์ พบว่าความสัมพันธ์ภายในกลุ่มชนิดเดียวกันมีค่าสูงถึง 98% โดยประมาณ นับว่าการใช้เทคนิคดีเอ็นเอบาร์โค้ดสามารถใช้ในการระบุชนิดของปลาได้ดี เหมาะกับการใช้เพื่อการติดตามผลิตภัณฑ์ ในประเทศสหรัฐอเมริกา และควรมีการพัฒนาในปลาทุก ๆ ชนิด โดยเฉพาะปลาเศรษฐกิจ และการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ อื่น ๆ เพื่อให้เกิดความถูกต้อง และแม่นยำในการค้าระหว่างประเทศ



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

## บทที่ 3

### วิธีดำเนินการวิจัย

#### 3.1 ข้อมูลและแหล่งที่มาของข้อมูล

รวบรวมข้อมูลการศึกษา จากเอกสารและงานวิจัยที่เผยแพร่ในฐานข้อมูลงานวิจัย และจากการสอบถามชาวบ้าน และชาวประมงในพื้นที่

#### 3.2 ประชากรและกลุ่มตัวอย่าง

กุ่มเครือพืชในฟาร์มของเกษตรกรในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนบนในกลุ่มร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)

#### 3.3 เครื่องมือในการวิจัย

การสำรวจในภาคสนาม (field survey) หรือการลงมือปฏิบัติมีความสำคัญต่อการวิจัยเชิงคุณภาพทำให้ได้ข้อมูลที่ถูกต้อง และแม่นยำ

#### 3.4 ขั้นตอนในการดำเนินงานวิจัย

แบ่งขั้นตอนการดำเนินงานเป็น 3 ขั้นตอน

**ขั้นตอนที่ 1** สำรวจและศึกษาลักษณะสัณฐานวิทยาภายนอกกุ่มเครือพืชในฟาร์มของเกษตรกรในภาคตะวันออกเฉียงเหนือตอนบนในกลุ่มร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)

สำรวจกุ่มเครือพืชที่เลี้ยงในฟาร์มของเกษตรกรในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ โดยได้รับความอนุเคราะห์ในด้านข้อมูลของกลุ่มเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ่มเครือพืชในภาคอีสานจากศูนย์บริการวิชาการแก่ชุมชน มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ ซึ่งเป็นภาคส่วนที่ส่งเสริม และจัดตั้งสหกรณ์การเลี้ยงกุ่มเครือพืชในจังหวัดนครนายก

นำกุ่มเครือพืชที่สำรวจได้ มาศึกษาความแตกต่างของลักษณะสัณฐานวิทยาภายนอก โดย

- ศึกษาองค์ประกอบส่วนหัว ส่วนกลาง ส่วนท้อง
- ลักษณะของก้าม
- ลักษณะสี
- ลักษณะเปลือกหุ้มด้านนอก

การรักษาตัวอย่างกุ้งเครย์ฟิช ในน้ำยาฟอร์มอลินเข้มข้น 10% โดยอัตราส่วนน้ำยา 1 ส่วนต่อน้ำ 3 ส่วน แล้วจึงนำมาดองในน้ำยาแอลกอฮอล์เข้มข้น 70% เพื่อนำไปศึกษาในห้องปฏิบัติการ

### การวิเคราะห์คุณภาพอาหาร

วิเคราะห์โปรตีนส่วนผสมของอาหารเม็ดสำเร็จรูปดัดแปลงที่มีส่วนผสมจากวัตถุดิบธรรมชาติ ตามวิธีการของเจลด ดาห์ล (Kjeldahl method) เป็นการวิเคราะห์โปรตีนในอาหาร โดยการวิเคราะห์หาปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดที่มีอยู่ในตัวอย่าง ประกอบด้วย 4 ขั้นตอนหลักคือ

1. การย่อยตัวอย่าง (Digestion) ด้วยกรดซัลฟูริกเข้มข้น ไนโตรเจนในตัวอย่างจะเปลี่ยนเป็นแอมโมเนียมซัลเฟต  $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$  ภายใต้สภาวะอุณหภูมิสูงโดยมีสารเร่งปฏิกิริยา เช่น  $\text{CuSO}_4$ , Se,  $\text{HgSO}_4$ ,  $\text{HgO}$  หรือ  $\text{FeSO}_4$

2. การกลั่นแอมโมเนีย (Distillation) โดยใช้ โซเดียมไฮดรอกไซด์ มาทำปฏิกิริยากับเกลือแอมโมเนียมซัลเฟตที่ได้จากการย่อยตัวอย่างแล้ว จะได้ก๊าซแอมโมเนีย ซึ่งจับก๊าซนี้ได้ด้วยสารละลายบอริก

3. การไตเตรตเพื่อหาปริมาณไนโตรเจน (Titration) เป็นการนำสารละลายกรดบอริก ซึ่งจับก๊าซแอมโมเนียไว้ มาไตเตรต กับสารละลายมาตรฐานกรดเกลือ (Hydrochloric acid; HCl)

4. การคำนวณ นำปริมาณสารละลายมาตรฐานกรดเกลือ ที่ใช้ในการไตเตรต ไปคำนวณ หาปริมาณไนโตรเจน แล้วคูณกับ Kjeldahl factor ซึ่งค่าเฉลี่ยของไนโตรเจนในโปรตีนอยู่ที่ร้อยละ 16 ได้เป็นค่าโปรตีนหยาบ (crude protein; CP)

### การวิเคราะห์คุณภาพของกุ้งก้ามแดง

จะวิเคราะห์จากรูปร่างปกติและมีอวัยวะครบ (ยกเว้นหนวดกุ้ง) มีสีตามธรรมชาติของกุ้ง ส่วนหัวติดแน่นกับส่วนลำตัว เปลือกแข็ง เป็นเงามันตามธรรมชาติ เนื้อติดแน่นกับเปลือก เนื้อแน่น ค่อนข้างใสและไม่ขุ่นขาว ตามมาตรฐานสินค้าเกษตร มกษ. 7019-2556

## ขั้นตอนที่ 2 การสกัดดีเอ็นเอจากเนื้อเยื่อ และสร้างเครื่องหมายทางพันธุกรรม

### 1. สกัดดีเอ็นเอ (DNA)

สกัดดีเอ็นเอจากเนื้อเยื่อ ด้วยชุดสารสกัด Genomic DNA extraction kit (RBC Bioscience) ตามขั้นตอนการสกัดที่ระบุไว้ในคู่มือของชุดสารสกัด ซึ่งมีขั้นตอนการสกัดดังนี้

#### ขั้นตอนการการสกัดดีเอ็นเอจากตัวอย่างกุ้งโดยชุดสารสกัด Genomic DNA extraction kit

1. ชั่งตัวอย่างเนื้อเยื่อกุ้งให้ได้ 20 มิลลิกรัม ลงในหลอดไมโครทิวป์ ขนาด 1.5 มิลลิลิตร เติม GT buffer ปริมาณ 200 ไมโครลิตร บดให้ละเอียด
2. เติม proteinase k ความเข้มข้น 10 mg/ml ปริมาณ 20 ไมโครลิตร ลงในหลอดผสมให้เข้ากันนำไปบ่มที่ 60 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที ระหว่างที่บ่มให้กลับหลอดไปมาทุก 5 นาที
3. เติม GB buffer ปริมาณ 200 ไมโครลิตร และผสมให้เข้ากันประมาณ 5 วินาที เพื่อให้ตัวอย่างผสมกัน นำไปบ่มที่ 70 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 20 นาที และกลับหลอดทุก 5 นาที
4. ในขั้นตอนนี้ นำ Elution buffer (200 ไมโครลิตร ต่อตัวอย่าง) อุณหภูมิอุ่น 70 องศาเซลเซียส
5. เมื่อครบเวลาแล้วนำสารละลายในหลอดไปปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็ว 13000 rpm เป็นเวลา 2 นาที แล้วแยกสารละลายส่วนใสใส่หลอดใหม่
6. หลังจากบ่มที่ 70 องศาแล้วเติม RNaseA ความเข้มข้น 10 mg/ml ปริมาณ 5 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน บ่มที่อุณหภูมิห้อง 5 นาที
7. เติม Ethanol 200 ไมโครลิตร ลงในหลอด vortex ประมาณ 10 วินาที จะปรากฏเส้นสายขึ้น
8. ย้ายสารละลายใสในหลอด GD column (วาง GD column ลงในหลอด collection tube) ปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็ว 13,000 rpm เป็นเวลา 2 นาที ทิ้งสารละลายที่ได้
9. เติม W1 buffer 400 ไมโครลิตร ลงใน GD column และปั่นเหวี่ยงเป็นเวลา 30 วินาทีทิ้งสารละลายในหลอด collection tube
10. เติม Wash buffer (ที่เติม ethanol แล้ว) ปริมาณ 600 ไมโครลิตร ปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็ว 13,000 rpm 30 วินาที



11. เทสารละลายทิ้ง และย้ายหลอดไปที่ collection tube ปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็ว 13,000 rpm 3 นาที (ปกติจะเติม 100 ไมโครลิตร ถ้าต้องการความเข้มข้นของ DNA มาก เติม 15-50 ไมโครลิตร)
12. เปลี่ยนหลอด GD column วางในหลอดไมโครทิวบ์ ขนาด 1.5 มิลลิลิตรเติม Elution buffer ที่อุ่นไว้แล้ว ปริมาณ 100 ไมโครลิตร ปลอ่ยทิ้งไว้ 2 นาที
13. ปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge) ที่ความเร็ว 13,000 rpm 30 วินาที เพื่อให้ได้ดีเอ็นเอบริสุทธิ์
14. เก็บหลอดไมโครทิวบ์ ขนาด 1.5 มิลลิลิตรในข้อ 13 ที่มีสารละลายดีเอ็นเอไว้ที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส เพื่อนำไปทำปฏิกิริยาลูกโซ่โพลีเมอเรส (Polymerase Chain Reaction: PCR) และตรวจคุณภาพและปริมาณของดีเอ็นเอที่ได้

## 2. ตรวจสอบคุณภาพและวัดปริมาณดีเอ็นเอด้วยเทคนิคอะกาโรสเจลอิเล็กโทรโฟรีซิส (agarose gel electrophoresis)

การสกัดดีเอ็นเอโดยชุดสกัดดีเอ็นเอ และตรวจคุณภาพดีเอ็นเอโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 260 นาโนเมตร และ 280 นาโนเมตร และ หาอัตราส่วนค่าการดูดกลืนแสงที่ 260 นาโนเมตรกับ 280 นาโนเมตร เพื่อคำนวณปริมาณดีเอ็นเอและตรวจคุณภาพ และทำอิเล็กโทรโฟรีซิสเพื่อศึกษาด้านคุณภาพ ได้แก่ ขนาดโมเลกุลของดีเอ็นเอโดยเปรียบเทียบกับดีเอ็นเอมาตรฐานและปริมาณ ตรวจสอบคุณภาพและปริมาณของดีเอ็นเอที่สกัดได้ โดยใช้เจลอะกาโรส ความเข้มข้น 0.8 % ย้อมด้วยเอธิเดียมโบรไมด์ แล้วนำไปถ่ายภาพภายใต้แสงอุลตราไวโอเล็ตเปรียบเทียบกับดีเอ็นเอมาตรฐานซึ่งสามารถบอกปริมาณดีเอ็นเอโดยประมาณได้

## 3. การสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ดของกุ้งเครย์ฟิช

การสกัดดีเอ็นเอจากชิ้นส่วนของกุ้งเครย์ฟิชแต่ละชนิด ไปสกัดดีเอ็นเอโดยชุดสกัดดีเอ็นเอ และตรวจคุณภาพดีเอ็นเอโดยการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 260 นาโนเมตร และ 280 นาโนเมตร และ หาอัตราส่วนค่าการดูดกลืนแสงที่ 260 นาโนเมตรกับ 280 นาโนเมตร เพื่อคำนวณปริมาณดีเอ็นเอและตรวจคุณภาพ และทำอิเล็กโทรโฟรีซิสเพื่อศึกษาด้านคุณภาพ ได้แก่ ขนาดโมเลกุลของดีเอ็นเอโดยเปรียบเทียบกับดีเอ็นเอมาตรฐาน และปริมาณ เพิ่มปริมาณดีเอ็นเอจากบริเวณจีโนมที่ต้องการ บริเวณที่ใช้ในการศึกษารั้งนี้มี 1 บริเวณ คือ บริเวณยีน COI เพื่อนำไปสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ด



**ตารางแสดงที่ 3.1** ส่วนประกอบของสารละลายที่ใช้ในปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส  
เพื่อสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ด

ส่วนประกอบของสารละลาย	ความเข้มข้นสุดท้ายในปฏิกิริยา	ปริมาตร (µl)
1. DNA template	10 ng	5
2. Primer F (50 µM)	0.25 µM	0.125
3. Primer R (50 µM)	0.25 µM	0.125
4. Master mix (2x)	1.0 x	12.5
5. น้ำบริสุทธิ์ปราศจากไอออน (Deionized water)	-	7.25
ปริมาตรรวม	-	25

**ขั้นตอนปฏิกิริยาลูกโซ่พอลิเมอเรส ในการทำเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ด**

ใช้เครื่อง Thermal cycle รุ่น G-Strom ซึ่งการทำงานประกอบด้วย 3 ขั้นตอนดังนี้

**ขั้นตอนที่ 1** Hit lid ที่ 110 °C

**ขั้นตอนที่ 2** เพิ่มรอบ 35 รอบ ประกอบด้วย

Denaturation ที่อุณหภูมิ 94 °C เป็นเวลา 30 วินาที

Annealing ที่อุณหภูมิ 53 °C เป็นเวลา 40 วินาที

Elongation ที่อุณหภูมิ 72 °C เป็นเวลา 40 วินาที

ทำซ้ำขั้นตอนที่ 2 จำนวน 35 รอบ

**ขั้นตอนที่ 3** store ที่ 10 °C เป็นเวลา 15 นาที หรือจนกว่าจะนำผลิตภัณฑ์พีซีอาร์ออกจากเครื่อง

นำลำดับนิวคลีโอไทด์ของกึ่งแคเรียฟิชแต่ละชนิดมาวิเคราะห์ผลด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 5 (Tamura *et al.*, 2011) เพื่อศึกษาความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกึ่งแคเรียฟิชแต่ละชนิดและส่งลำดับนิวคลีโอไทด์ของกึ่งแคเรียฟิชแต่ละชนิดที่ได้ทั้งหมดไปเก็บไว้ในระบบฐานข้อมูลของ GenBank เพื่อขอรับรหัสของแต่ละลำดับนิวคลีโอไทด์ (GenBank accession number)

ขั้นตอนที่ 3. การส่งเสริมการใช้ประโยชน์จากพันธุ์กุ้งเครย์ฟิชในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ในกลุ่มร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)

- จัดประชุม เสวนา ร่วมกับกลุ่มเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ
- ถอดบทเรียน เพื่อหาแนวทางในการปรับปรุงพันธุ์กุ้งเครย์ฟิช
- ประเมินความพึงพอใจในการดำเนินกิจกรรม



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

## บทที่ 4

### ผลการศึกษา

กุ้งก้ามแดง หรือ กุ้งลือบสเตอร์น้ำจืด มีชื่อสามัญว่า Redclaw Crayfish (*Cherax quadricarinatus*) ลักษณะสำคัญคือ มีก้ามขนาดใหญ่ ก้ามเรียบไม่มีหนาม เพศผู้มีแถบสีแดงที่ปลายก้ามด้านบน กุ้งชนิดนี้มีถิ่นกำเนิดในทวีปออสเตรเลีย มีการแพร่กระจายไปทางตอนเหนือของรัฐควีนส์แลนด์ (Austin *et al.*, 2009) อีกทั้งยังแพร่กระจายไปยังประเทศต่างๆ เช่น แอฟริกาใต้ จาไมกา และสิงคโปร์ (Shane and Yeo, 2007) ประเทศไทยได้นำเข้ากุ้งชนิดนี้มาตั้งแต่ปี 2548 เพื่อทดลองเพาะเลี้ยงสำหรับการบริโภค ด้วยลักษณะรูปร่างที่มีสีสันสวยงาม จึงมีการนำเอากุ้งชนิดนี้มาเลี้ยงในตู้ปลา และยังคงได้รับความนิยมอยู่อย่างต่อเนื่อง เพราะเลี้ยงง่ายสามารถเลี้ยงในบ่อดิน บ่อปูน อ่างน้ำ กะละมัง หรือแม้กระทั่งในนาข้าวก็สามารถเลี้ยงได้

#### 4.1 ข้อมูลการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง

ทำการสำรวจกลุ่มเกษตรกรที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงเป็นอาชีพหลัก และเสริมเชิงพานิชย์ในเขตภาคตะวันออกเฉียงเหนือ โดยเน้นพื้นที่ในกลุ่มจังหวัดขอนแก่น มหาสารคาม ร้อยเอ็ด และอุดรธานี ดังนี้

##### 4.1.1 ข้อมูลการเลี้ยงกุ้งก้ามแดงของสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระพรอง จังหวัดสระแก้ว

ตั้งอยู่ที่ ต.ช่องกุ่ม อ.วัฒนานคร จ.สระแก้ว รูปแบบการเลี้ยง เป็นบ่อปูน 2X3 เมตร/บ่อ จำนวนพื้นที่ 1 ไร่ บริเวณบ้าน และบ่อดิน นาข้าว 10 ไร่ พื้นที่เลี้ยงกุ้งขุนเป็นกุ้งเนื้อ บ่อดิน ประมาณ 20 ไร่ อาหารที่ใช้เลี้ยง อาหารสำเร็จรูป และพืชน้ำ สาหร่ายชนิดต่างๆ กล้วยน้ำว่า ผลไม้ชนิดอื่นๆ ข้าวเปลือกงอก

สายพันธุ์กุ้งเริ่มแรกการเลี้ยง ได้มาจากโครงการหลวงดอยอินทนนท์ จ.เชียงใหม่ และสายพันธุ์นำเข้าจากประเทศออสเตรเลีย ประสบการณ์การเลี้ยง 10-13 ปี

**สภาพการเลี้ยง** เพาะขยายพันธุ์ในโรงเรือนบ่อปูนโดยใช้พ่อพันธุ์ 2 ตัว ต่อ แม่พันธุ์ 5 ตัว พื้นที่/จำนวนกุ้ง 10 ตัว/1 ตรม. จำนวนพ่อแม่พันธุ์และลูกกุ้งทุกขนาด ประมาณ 30,000-60,000 ตัว

**ราคากุ้งเนื้อเพื่อบริโภค** กุ้งก้ามแดง กก.ละ 250-600 บาท



ภาพที่ 4.1 สถานที่เลี้ยงกึ่งก้ามแดงของสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระพรอง จังหวัดสระแก้ว

#### 4.1.2. ข้อมูลการเลี้ยงกึ่งก้ามแดงของเกษตรกร นายณรงค์เศรษฐ์พีชฟาร์ม

##### จ.มหาสารคาม (3 ปี)

ตั้งอยู่ที่ อ.โกสุมพิสัย จ.มหาสารคาม รูปแบบการเลี้ยง เป็นบ่อปูน 100 ตรว. บริเวณบ้านและบ่อดิน นาข้าว พื้นที่เลี้ยงกึ่งขุนเป็นกึ่งเนื้อ บ่อดิน ประมาณ 3 ไร่ อาหารที่ใช้เลี้ยง อาหารสำเร็จรูป และพีชน้ำ สาหร่ายชนิดต่างๆ กลัวยน้ำว่า ผลไม้ชนิดอื่นๆ

สายพันธุ์กึ่งเริ่มแรกการเลี้ยง ได้มาจากสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระพรอง อ.วัฒนานคร จ.สระแก้ว

**สภาพการเลี้ยง** เพาะขยายพันธุ์ในบ่อฟิวเจอร์บอร์ด บ่อปูนโดยใช้พ่อพันธุ์ 2 ตัว ต่อ แม่พันธุ์ 5 ตัว พื้นที่/จำนวนกึ่ง 10 ตัว/1 ตรม. จำนวนพ่อ-แม่พันธุ์และลูกกึ่งทุกขนาด ประมาณ 1,000 -2,000 ตัว **ราคาเนื้อเพื่อบริโภค** กึ่งก้ามแดง กก.ละ300-450 บาท



ภาพที่ 4.2 สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของชายณรงค์เศรษฐ์ฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม

#### 4.1.3. ข้อมูลการเลี้ยงกุ้งก้ามแดงของเกษตรกร ตูเศรษฐ์ฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี (3 ปี)

ตั้งอยู่ที่ ต.หนองหาน อ.หนองหาน จ.อุดรธานี รูปแบบการเลี้ยง ขนาดพื้นที่บ่อฟิวเจอร์บอร์ด 20 ตรว. บริเวณบ้าน เลี้ยงกุ้ง พื้นที่ขุ่นเป็นกึ่งเนื้อ บ่อดิน ประมาณ 1 ไร่ อาหารที่ใช้เลี้ยง อาหารสำเร็จรูป และพืชน้ำ สาหร่ายชนิดต่างๆ

สายพันธุ์กุ้งเริ่มแรกการเลี้ยง ได้มาจากสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระประแดง อ.วัฒนานคร จ.สระแก้ว

**สภาพการเลี้ยง** เพาะขยายพันธุ์ในบ่อฟิวเจอร์บอร์ด โดยใช้พ่อพันธุ์ 1 ตัว ต่อ แม่พันธุ์ 3 ตัว พื้นที่/จำนวนกุ้ง 5 ตัว/1 ตรม. จำนวนพ่อ-แม่พันธุ์และลูกกุ้งทุกขนาด ประมาณ 300-500 ตัว  
**ราคากุ้งเนื้อเพื่อบริโภค** กุ้งก้ามแดง กก.ละ 300-450 บาท





ภาพที่ 4.3 สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของตู้แคร์ย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี

#### 4.1.4. ข้อมูลการเลี้ยงกุ้งก้ามแดงของเกษตรกร เต้าแคร์ย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น (3 ปี)

ตั้งอยู่ที่ ต.ท่าพระ อ.เมือง จ.ขอนแก่น รูปแบบการเลี้ยงเป็นพื้นที่บ่อปูน 2X3เมตร/บ่อ จำนวนพื้นที่ 1งาน บริเวณที่นา และบ่อดิน นาข้าว 2ไร่ พื้นที่เลี้ยงกุ้งขุนเป็นกุ้งเนื้อ บ่อดิน ประมาณ 2 ไร่ อาหารที่ใช้เลี้ยง อาหารสำเร็จรูป และพีชน้ำ สาหร่ายชนิดต่างๆ กลั้วยน้ำว่า

สายพันธุ์กุ้งเริ่มแรกการเลี้ยง ได้มาจากสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระปรง จ.สระแก้ว  
**สภาพการเลี้ยง** เพาะขยายพันธุ์ในโรงเรือนบ่อปูนโดยใช้พ่อพันธุ์ 2 ตัว ต่อ แม่พันธุ์ 5 ตัว พื้นที่/จำนวนกุ้ง 10 ตัว/1 ตรม. จำนวนพ่อ-แม่พันธุ์และลูกกุ้งทุกขนาด ประมาณ 500-2,000 ตัว  
**ราคากุ้งเนื้อเพื่อบริโภค** กุ้งก้ามแดง กก.ละ300-450 บาท



ภาพที่ 4.4 สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของเต้าครีย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น

#### 4.1.5. ข้อมูลการเลี้ยงกุ้งก้ามแดงของเกษตรกร คุณพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด จังหวัดร้อยเอ็ด (5 ปี)

ตั้งอยู่ที่ ต.ชีเหล็ก อ.อาจสามารถ จ.ร้อยเอ็ด รูปแบบการเลี้ยงเป็นพื้นที่บ่อปูน 2X3 เมตร/บ่อ จำนวนพื้นที่ 1 ไร่ บริเวณบ้าน และบ่อดิน นาข้าว 20 ไร่ พื้นที่เลี้ยงกุ้งขุนเป็นกุ้งเนื้อ บ่อดิน ประมาณ 20-30 ไร่ อาหารที่ใช้เลี้ยง อาหารสำเร็จรูป และพืชน้ำ สำหรับชนิดต่างๆ กล่าวกันว่า

สายพันธุ์กุ้งเริ่มแรกการเลี้ยง ได้มาจากสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระพรอง จ.สระแก้ว

**สภาพการเลี้ยง** เพาะขยายพันธุ์ในโรงเรือนบ่อปูนโดยใช้พ่อพันธุ์ 2 ตัว ต่อ แม่พันธุ์ 5 ตัว พื้นที่/จำนวนกุ้ง 10 ตัว/1 ตรม. จำนวนพ่อแม่พันธุ์และลูกกุ้งทุกขนาด ประมาณ 30,000-50,000 ตัว  
**ราคากุ้งเนื้อเพื่อบริโภค** กุ้งก้ามแดง กก.ละ 300-600 บาท



ภาพที่ 4.5 สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของคุณพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด จังหวัดร้อยเอ็ด

#### 4.2 การศึกษาลักษณะภายนอกของกุ้งก้ามแดง การจัดลำดับอนุกรมวิธานของกุ้งก้ามแดง

วงศ์ Parastacidae

สกุล *Cherax*

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Cherax quadricarinatus*

ชื่อสามัญ Redclaw, Rainbow Crayfish, Blue Lobster.

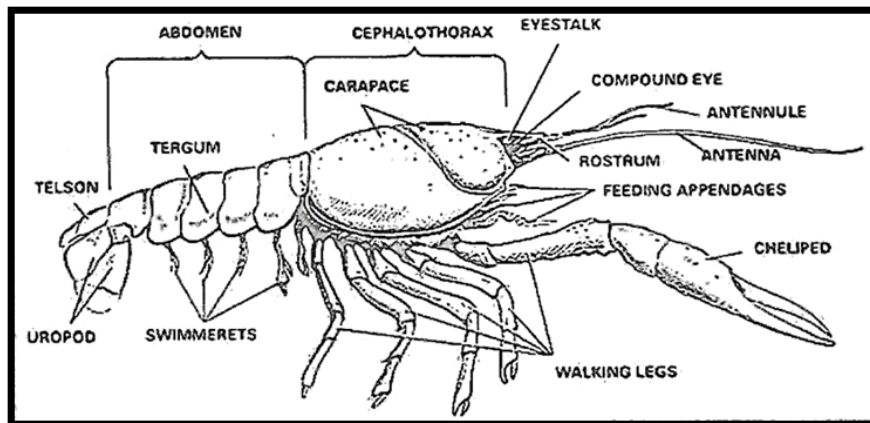
กุ้งก้ามแดงสายพันธุ์ซีแรกซ์ (*Cherax*) มีก้ามขนาดใหญ่ เรียบไม่มีหนาม เพศผู้มีแถบสีแดงที่ปลายก้าม ด้านนอก ร่างกายของกุ้งแบ่งออกเป็น 2 ส่วน โดยมีส่วนหัวรวมกับส่วนอก เรียกว่า เซฟาโลทอแรกซ์ (cephalothorax) มีจำนวนปล้อง 13 ปล้อง และส่วนท้องมีจำนวนปล้อง 6 ปล้อง ระวังค์ของลำตัวประกอบด้วย

- ระวังค์ส่วนหัว มี 5 คู่ คือ หนวด 2 คู่ (antenna & antennule) ขากรรไกรล่าง (mandible) 1 คู่ มีลักษณะเป็นฟันบดแข็ง ขากรรไกรบน (maxilla) 2 คู่ ทำหน้าที่ช่วยจับอาหารเข้าปาก

- ระวังค์ส่วนอกมี 8 คู่ คือ ระวังค์ที่ใช้ในการกิน (maxilliped) ขนาดเล็ก 3 คู่ ขาเดิน 5 คู่ ขาเดินคู่แรกเปลี่ยนเป็นก้ามหนีบ (cheliped) ใช้จับเหยื่อ

- ระวังค์ส่วนท้อง มี 6 คู่ คือ ขาวายน้ำ (pleopod หรือ swimmeret) 5 คู่ ใช้ว่ายน้ำ คู่สุดท้ายเป็นแพนหาง (uropod)



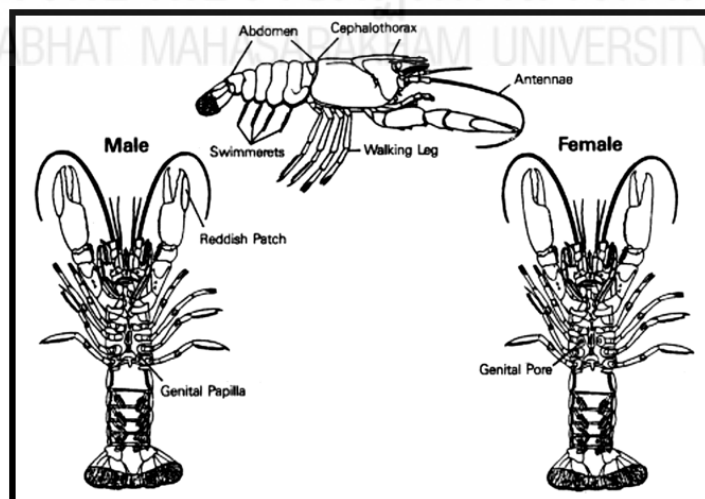


ภาพที่ 4.6 ลักษณะทางสัณฐานวิทยาของกุ้งก้ามแดง

ที่มา : (สุธิพงศ์ ถิ่นเขาน้อย, 2558)

การจำแนกเพศ สามารถทำได้โดยจับกุ้งหงายท้องแล้วสังเกตอวัยวะสืบพันธุ์ที่ เรียกว่า gonopods ที่ช่วงขาเดิน โดยกุ้งตัวผู้มีอวัยวะคล้ายตะขอบริเวณขาเดินคู่ที่ 2 และ 3 ซึ่งตะขอนี้มันจะเอาไว้เกี่ยวเกาะตัวเมียตอนผสมพันธุ์ สังเกตที่บริเวณขาเดิน ถ้าเป็นเพศผู้จะมีอวัยวะสืบพันธุ์ (papillae) บริเวณขาเดินคู่สุดท้าย (คู่ที่ 4) ส่วนเพศเมียจะมีอวัยวะสืบพันธุ์ (annulus ventralis) เป็นแผ่นทรงวงรีสี ขาวๆ ขนาดประมาณ 1-2 มิลลิเมตร บริเวณขาเดินคู่ที่ 3 นอกจากนี้บริเวณขายาวน้ำคู่แรกและคู่ที่ 2 ของตัวผู้จะถูกพัฒนาขึ้นเป็นแขน เล็กๆสองข้าง (petasma) มีไว้สำหรับส่งผ่านน้ำเชื้อไปยังตัวเมีย

มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASarakham UNIVERSITY



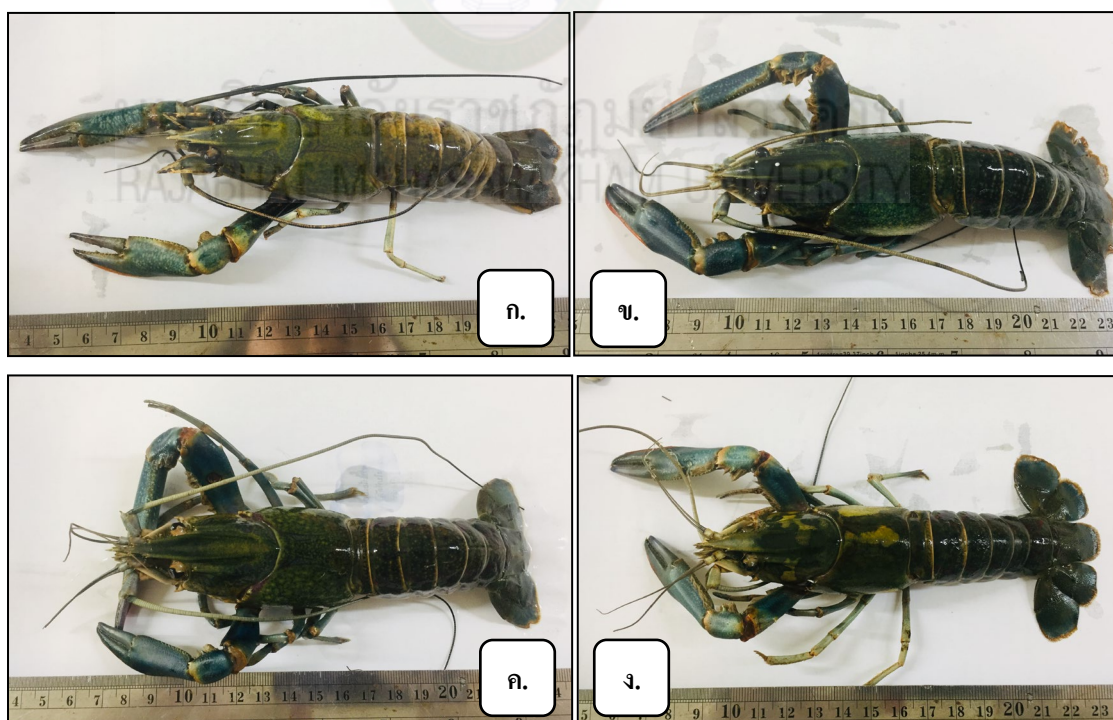
ภาพที่ 4.7 การจำแนกเพศของกุ้งก้ามแดง

ที่มา : (Michael Masser, 1997)

กุ้งก้ามแดงจากฟาร์มเกษตรกรกลุ่มตัวอย่างที่พบในจังหวัดอุดรธานี ขอนแก่น มหาสารคาม และจังหวัดร้อยเอ็ด มีรูปร่างปกติและมีอวัยวะครบ มีสีน้ำตาลอมเขียวตามธรรมชาติของกุ้ง ส่วนหัวติดแน่นกับส่วนลำตัว เปลือกแข็งเป็นเงามันตามธรรมชาติ เนื้อติดแน่นกับเปลือก เนื้อแน่น ค่อนข้างใส สะอาด ไม่มีตำหนิที่เห็นได้ชัดเจน เช่นแผลตามลำตัว หรือความพิการ ปราศจากปรสิตหรือร่องรอยที่เกิดจากการติดเชื้อหรือเป็นโรคเมื่อตรวจสอบด้วยตา ปราศจากกลิ่นที่ไม่พึงประสงค์ ตามมาตรฐานสินค้าเกษตร มกษ. 7019-2556

#### 4.2.1 รูปร่างและลักษณะภายนอกของกุ้งก้ามแดง

เมื่อนำมาศึกษารูปร่างและลักษณะภายนอกของกุ้งก้ามแดง พบว่าจากการวิเคราะห์กุ้งก้ามแดงที่นำมาจากฟาร์มต่างๆ มีลักษณะภายนอกที่สมบูรณ์ คือ กุ้งก้ามแดงมีรูปร่างปกติและมีอวัยวะครบ มีสีน้ำตาลอมเขียวตามธรรมชาติของกุ้ง ส่วนหัวติดแน่นกับส่วนลำตัว เปลือกแข็งเป็นเงามันตามธรรมชาติ เนื้อติดแน่นกับเปลือก เนื้อแน่น ค่อนข้างใส สะอาด ไม่มีตำหนิที่เห็นได้ชัดเจน เช่นแผลตามลำตัว หรือความพิการ ปราศจากปรสิตหรือร่องรอยที่เกิดจากการติดเชื้อหรือเป็นโรคเมื่อตรวจสอบด้วยตา (ภาพที่ 4.8) ปราศจากกลิ่นที่ไม่พึงประสงค์ ตามมาตรฐานสินค้าเกษตร มกษ. 7019-2556 และเมื่อพิจารณาสีของเนื้อกุ้ง มีสีชมพูใส (ภาพที่ 4.9)



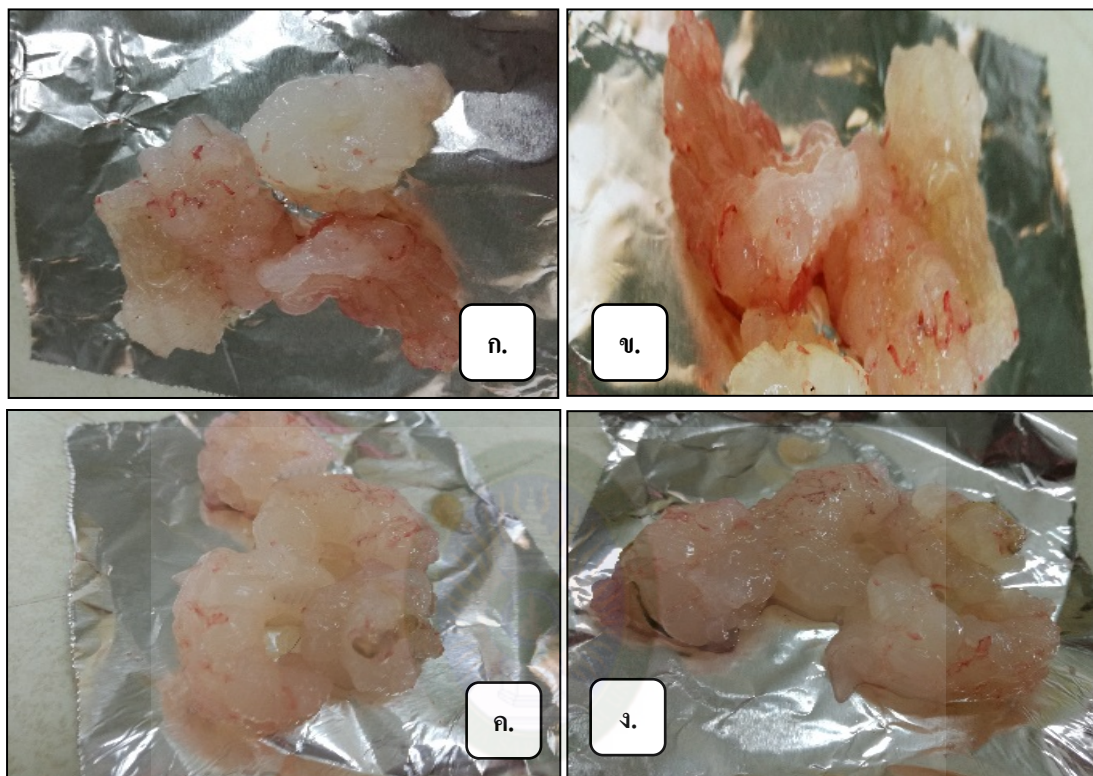
ภาพที่ 4.8

ก. กุ้งก้ามแดงของตู้แคเรียฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี

ข. กุ้งก้ามแดงของชายณรงค์แคเรียฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม

ค. กุ้งก้ามแดงของเต่าแคร์ยฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น

ง. กุ้งก้ามแดงของพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด



ภาพที่ 4.9 ก. เนื้อกุ้งก้ามแดงของตู้แคร์ยฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี

ข. เนื้อกุ้งก้ามแดงของชายณรงค์แคร์ยฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม

ค. เนื้อกุ้งก้ามแดงของเต่าแคร์ยฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น

ง. เนื้อกุ้งก้ามแดงของพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด

#### 4.2.2 คุณภาพของอาหารและเนื้อกุ้งก้ามแดง

ทำการศึกษาปริมาณโปรตีนในเนื้อกุ้ง โดยวิธีการของ Kjeldahl method (Thiex and Manson, 2002; Thiex *et al.*, 2002)) โดยศึกษาปริมาณโปรตีนทั้งในเนื้อกุ้งสด และในเนื้อกุ้งแห้ง (นำเนื้อกุ้งสดไปอบที่อุณหภูมิ 60 °C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง) เพื่อให้ปราศจากความชื้น ผลการวิเคราะห์ปริมาณโปรตีน พบว่า มีปริมาณโปรตีนในเนื้อกุ้งดังตารางที่ 4.1

**ตารางที่ 4.1** การวิเคราะห์โปรตีนในเนื้อกึ่งก้ามแดงที่เลี้ยงด้วยอาหารทดลอง ตามวิธีการของ Kjeldahl method.

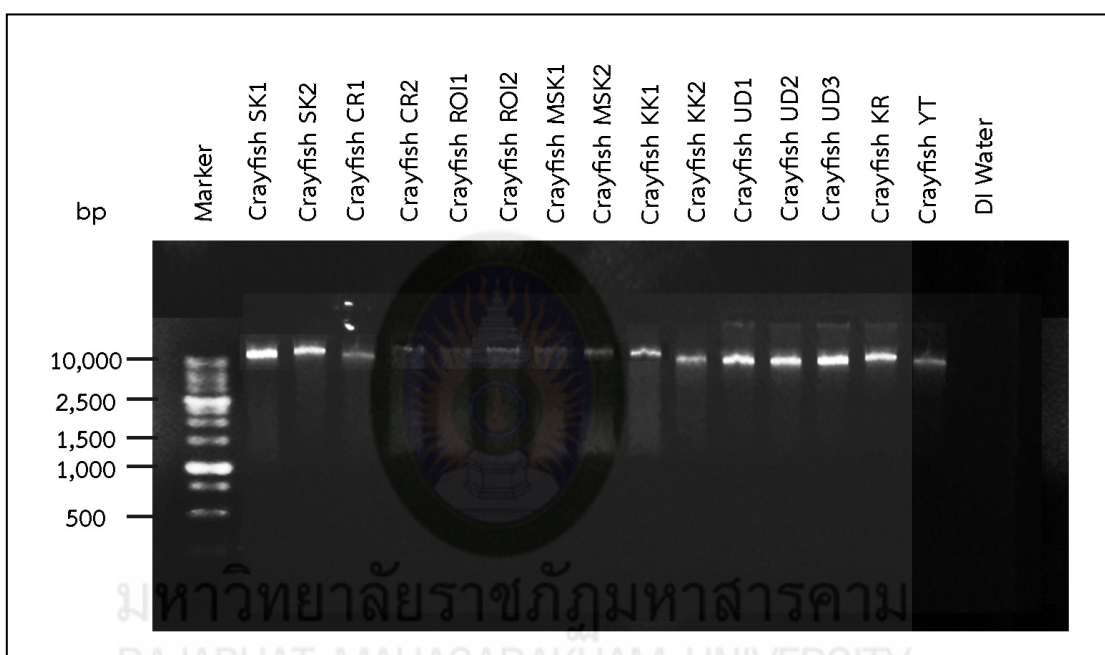
ชุดการทดลอง	ปริมาณโปรตีนของน้ำหนักสด (เปอร์เซ็นต์)	ปริมาณโปรตีนของน้ำหนักแห้ง (เปอร์เซ็นต์)
UD	17.44 <sup>a</sup>	27.75 <sup>a</sup>
MSK	17.77 <sup>a</sup>	27.63 <sup>a</sup>
KK	17.47 <sup>a</sup>	27.00 <sup>a</sup>
ROI	17.19 <sup>a</sup>	27.00 <sup>a</sup>

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษร <sup>a,b,c</sup> และ <sup>d</sup> ในแนวตั้ง แสดงถึงความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ DMRT ( $p < 0.05$ )

หมายเหตุ: UD. เนื้อกึ่งก้ามแดงของตู้แคเรียฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี  
 MSK. เนื้อกึ่งก้ามแดงของชายณรงค์แคเรียฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม  
 KK. เนื้อกึ่งก้ามแดงของเต้าแคเรียฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น  
 ROI. เนื้อกึ่งก้ามแดงของพรชัยฟาร์มกึ่งก้ามแดงร้อยเอ็ด

### 4.3 การสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โคด

จากการสกัดดีเอ็นเอจากเนื้อเยื่อของกุ้ง Crayfish 15 ตัวอย่าง ด้วยชุดสารสกัด Genomic DNA extraction kit (RBC Bioscience) ตรวจสอบคุณภาพของดีเอ็นเอโดยใช้เทคนิค Agarose gel electrophoresis ความเข้มข้น 0.8 % ภายใต้แสงอุลตราไวโอเล็ต พบว่า มีดีเอ็นเอ 15 ตัวอย่างที่ให้แถบดีเอ็นเอที่มีคุณภาพดี ขนาดมากกว่า 10,000 bp ที่สามารถนำไปเพิ่มปริมาณได้ ดังภาพที่ 4.10



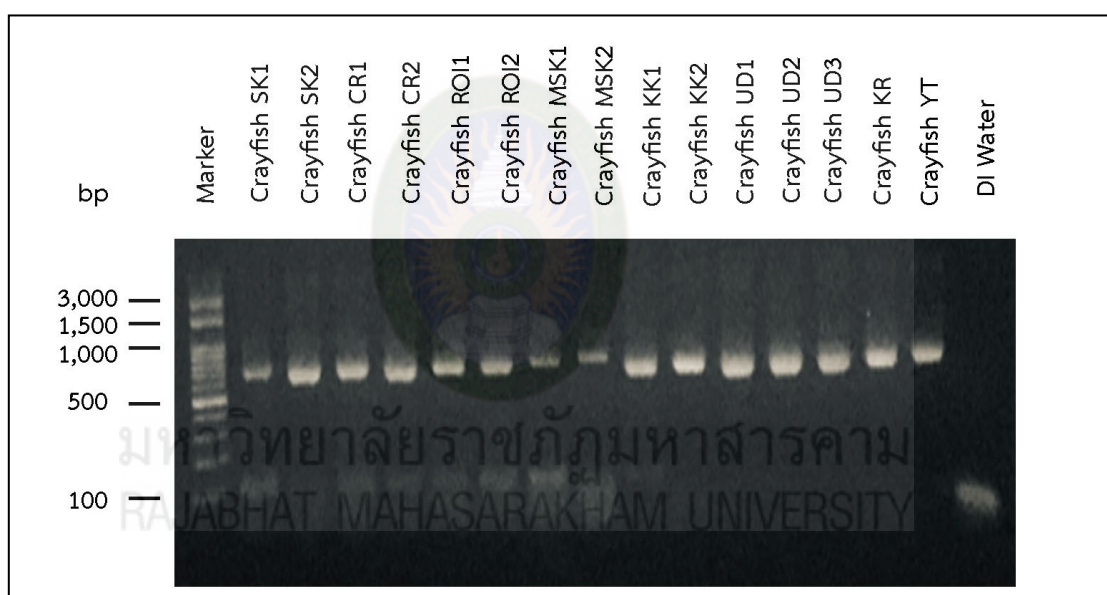
ภาพที่ 4.10 แสดงผลการตรวจสอบคุณภาพของดีเอ็นเอกุ้ง Crayfish 15 ตัวอย่าง

หมายเหตุ: SK กุ้งก้ามแดง จังหวัดสระแก้ว  
 CR กุ้งก้ามแดง จังหวัดอุทัยธานี  
 ROI กุ้งก้ามแดง จังหวัดร้อยเอ็ด  
 MSK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดมหาสารคาม  
 KK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดขอนแก่น  
 UD. กุ้งก้ามแดง จังหวัดอุดรธานี  
 KR. กุ้งก้ามแดง จังหวัดนครราชสีมา  
 YT. กุ้งก้ามแดง จังหวัดยโสธร



### การสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โค้ด

จากการตรวจสอบคุณภาพของดีเอ็นเอที่สกัดจากเนื้อเยื่อตัวอย่าง พบว่ามีดีเอ็นเอของกุ้ง Crayfish 15 ตัวอย่าง ที่สามารถนำไปเพิ่มปริมาณดีเอ็นเอ ด้วยยีน Cytochrome C oxidase I (COI) ของไมโทคอนเดรีย ด้วยไพรเมอร์ที่มีลักษณะเป็น universal primers ที่จำเพาะต่อยีน COI ( COI-C03 -5' ACYTCYGGRTGACCAARAAYCA 3' - COI-C01 -5' TYTCWACWAAY CAYAAAGAYATTGG 3') ในปฏิกิริยา PCR หลังจากเพิ่มปริมาณแล้วตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอพบว่าขนาดของชิ้นส่วนดีเอ็นเอทั้ง 15 ตัวอย่าง พบว่าผลผลิตพีซีอาร์ที่ได้มีขนาดประมาณ 700-800 คู่เบส เมื่อนำไปเปรียบเทียบกับลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่างในฐานข้อมูล Genbank พบว่ามีความคล้ายคลึงกับนิวคลีโอไทด์บนฐานข้อมูลมากกว่า 70% ดังตารางที่ 4.2



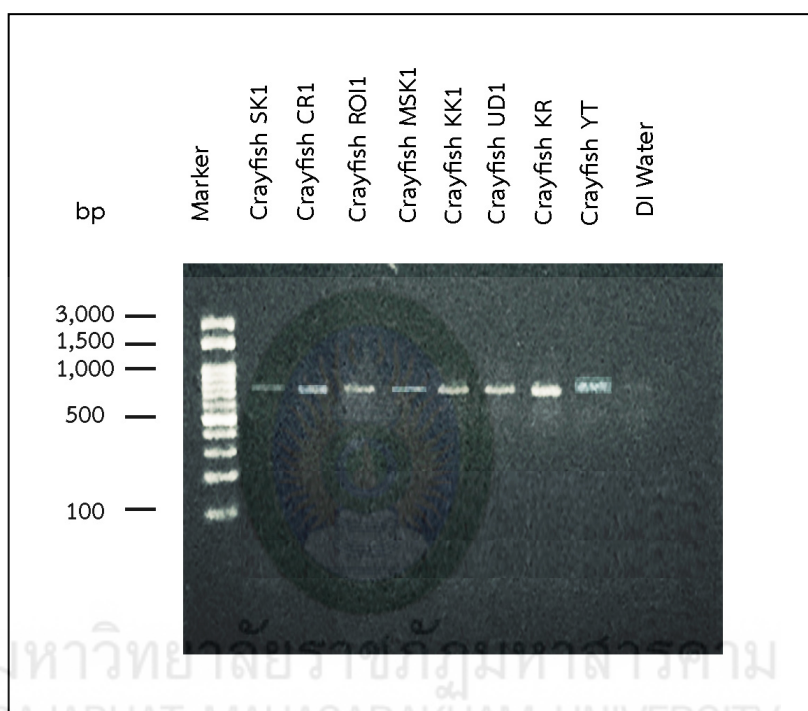
ภาพที่ 4.11 แสดงผลการตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอของกุ้ง Crayfish 15 ตัวอย่าง ที่ได้จากการเพิ่มปริมาณด้วยไพรเมอร์ของยีนบริเวณ COI (COI-C03 ,COI-C01)

หมายเหตุ:

- SK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดสระแก้ว
- CR. กุ้งก้ามแดง จังหวัดอุทัยธานี
- ROI. กุ้งก้ามแดง จังหวัดร้อยเอ็ด
- MSK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดมหาสารคาม
- KK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดขอนแก่น
- UD. กุ้งก้ามแดง จังหวัดอุดรธานี
- KR. กุ้งก้ามแดง จังหวัดนครราชสีมา
- YT. กุ้งก้ามแดง จังหวัดยโสธร



เมื่อวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์บริเวณยีน *COI* โดยใช้ไพรเมอร์ Chmr4-C03 -5' ACYTCRGGRTGRCCRAARAATCA 3' - Chmf4 -5' TYTCWACWAAYCAYAAAGAYATCGG 3' -) เพื่อใช้ศึกษาความสัมพันธ์ของกุ้ง Crayfish ซึ่งมีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่มีขนาดความยาวแตกต่างกัน ตั้งแต่ 1,000 ถึง 1,600 คู่เบส เมื่อนำไปเปรียบเทียบกับลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่างในฐานข้อมูล Genbank พบว่ามีความคล้ายคลึงกับนิวคลีโอไทด์บนฐานข้อมูลมากกว่า 70% ดังตารางที่ 4.2



**ภาพที่ 4.12** แสดงผลการตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอของกุ้ง Crayfish 8 ตัวอย่าง ที่ได้จากการเพิ่มปริมาณด้วยไพรเมอร์ของยีนบริเวณ *COI* (Chmr4, Chmf4)

หมายเหตุ:

- SK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดสระแก้ว
- CR. กุ้งก้ามแดง จังหวัดเชียงราย
- ROI. กุ้งก้ามแดง จังหวัดร้อยเอ็ด
- MSK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดมหาสารคาม
- KK. กุ้งก้ามแดง จังหวัดขอนแก่น
- UD. กุ้งก้ามแดง จังหวัดอุดรธานี
- KR. กุ้งก้ามแดง จังหวัดนครราชสีมา
- YT. กุ้งก้ามแดง จังหวัดยโสธร

ตารางที่ 4.2 แสดงการเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่าง บนฐานข้อมูล Genebank

Species Sequence	Length	Identities	Description	start	End	Alignment match Score	Accession N.
Crayfish SK1_COI-CO1	695	531/656 (81%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	31	674	503 bits (272)	KX377348.1
Crayfish SK2_COI-CO1	686	520/642 (81%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	45	682	501 bits (271)	KX377348.1
Crayfish CR1_COI-CO1	689	576/643 (90%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CQHU cytochrome oxidase subunit I (COI) gene, partial cds; mitochondrial	7	664	808 bits (437)	KY745779.1
Crayfish CR2_COI-CO1	686	607/640 (95%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS03 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	46	683	994 bits (538)	KX377347.1

ตารางที่ 4.2 แสดงการเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่าง บนฐานข้อมูล Genebank (ต่อ)

Species Sequence	Length	Identities	Description	start	End	Alignment match Score	Accession N.
Crayfish ROI1_COI-CO1	689	523/646 <b>(81%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	39	680	505 bits (273)	KX377348.1
Crayfish ROI2_COI-CO1	691	541/677 <b>(80%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	19	679	468 bits (253)	KX377348.1
Crayfish MSK1_COI-CO1	685	368/404 <b>(91%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS02 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	45	442	542 bits (293)	KX377346.1
Crayfish MSK2_COI-CO1	740	464/532 <b>(87%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	45	566	597 bits (323)	KX377348.1

ตารางที่ 4.2 แสดงการเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่าง บนฐานข้อมูล Genebank (ต่อ)

Species Sequence	Length	Identities	Description	start	End	Alignment match Score	Accession N.
Crayfish KK1_COI-CO1	685	496/647 <b>(77%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	45	676	329 bits (178)	KX377348.1
Crayfish KK2_COI-CO1	797	442/484 <b>(91%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS02 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	23	479	636 bits (344)	KX377346.1
Crayfish UD1_COI-CO1	693	559/656 <b>(85%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS02 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	26	674	664 bits (359)	KX377346.1
Crayfish UD2_COI-CO1	739	614/676 <b>(91%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	39	680	874 bits (473)	KX377348.1

ตารางที่ 4.2 แสดงการเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่าง บนฐานข้อมูล Genebank (ต่อ)

Species Sequence	Length	Identities	Description	start	End	Alignment match Score	Accession N.
Crayfish UD3_COI-CO1	884	516/622 <b>(83%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> mitochondrion, complete genome	67	671	545 bits (295)	KF649850.1
Crayfish KR1_COI-CO1	833	641/659 <b>(97%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	31	680	1109 bits (600)	KX377348.1
Crayfish YT1_COI-CO1	734	571/665 <b>(86%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	39	680	686 bits (371)	KX377348.1
Crayfish SK1_Chmr4	1199	646/656 <b>(98%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> mitochondrion, complete genome	14	668	1153 bits (624)	KF649850.1
Crayfish CR1_Chmr4	1648	550/591 <b>(93%)</b>	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CQHU cytochrome oxidase subunit I (COI) gene, partial cds; mitochondrial	15	593	843 bits (456)	KY745779.1

ตารางที่ 4.2 แสดงการเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่าง บนฐานข้อมูล Genebank (ต่อ)

Species Sequence	Length	Identities	Description	start	End	Alignment match Score	Accession N.
Crayfish UD1_Chmr4	1554	615/631 (97%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	3	631	1074 bits (581)	KX377348.1
Crayfish MSK1_Chmr4	1355	-	-	-	-	-	-
Crayfish ROI1_Chmr4	1337	623/640 (97%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS02 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	3	641	1085 bits (587)	KX377346.1
Crayfish KK1_Chmr4	1259	624/627 (99%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	3	629	1140 bits (617)	KX377348.1
Crayfish KR1_Chmr4	1205	632/639 (99%)	<i>Cherax quadricarinatus</i> isolate CS04 cytochrome oxidase subunit 1 (COI) gene, partial cds; mitochondrial	3	640	1138 bits (616)	KX377348.1
Crayfish YT1_Chmr4	737	-	-	-	-	-	-



เมื่อนำนิวคลีโอไทด์มา alignment เพื่อวิเคราะห์ความผันแปรของลำดับนิวคลีโอไทด์ ด้วยยีน Cytochrome C oxidase I (COI) ของไมโทคอนเดรีย ด้วยไพรเมอร์ที่มีลักษณะเป็น universal primers ที่จำเพาะต่อยีน COI (COI-C03 -5' ACYTCYGGRTGACCAARAAYCA 3'-COI-C01 -5' TYTCWACWAAY CAYAAAGAYATTGG 3') พบจำนวนนิวคลีโอไทด์ที่สามารถนำมาวิเคราะห์ความสัมพันธ์ มีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่สามารถนำไปวิเคราะห์ความเหมือน หรือความแตกต่าง (identity and similarity) ของนิวคลีโอไทด์ทั้งหมด 606 คู่เบส

Crayfish_SK1	CCA GTG AAG TGT CGG AGC GAT CAA	GTA TAT AGC
Crayfish_SK2	.AT TAA ..T .A. .T. ..A TG. A.G	... ..
Crayfish_CR1	TGG TGA ..A C.. A.T ..G AC. G.G	... ..
Crayfish_CR2	A.. AAT GGA CA. .T. G.G A..	... ..
Crayfish_ROI1	.AG TAT ... CA. .A. ..G .C. ..G	... ..
Crayfish_ROI2	.A. T.T .TA .A. .TA .A. ... .T.	... ..
Crayfish_MSK1	GTG A.A .G. .A. .T. ... .. A.G	... ..
Crayfish_MSK2	GTG A.A .G. .A. .T. ... .. A.G	... ..
Crayfish_KK1	A.. A.A ... .A. .T. .AG TG. A.G	... ..
Crayfish_KK2	.T. A.. TTC ... .A. ..A ... ..G	... ..
Crayfish_UD1	.A. AAT TCA ... .. .. .CG	... ..
Crayfish_UD2	..G A.T G.A C.. .T. .TG ... ..G	... ..
Crayfish_UD3	TT. T.A G.T ... TA. ..A ... ..G	... ..
Crayfish_KR1	.G. T.T GGC .T. .T. ... .C. ..G	... ..
Crayfish_YT1	.A. A.. G.A C.. .T. G.G .C. ..G	... ..
Crayfish_SK1	ACT TCC CTA AGA CTG ATT TTC GGC ACC CCG AGA	
Crayfish_SK2	... ..	CGA A.T T.G
Crayfish_CR1	... ..	... ..G C. ... ..G
Crayfish_CR2	... ..	... ..C. ... ..G
Crayfish_ROI1	... ..	CA. ..C GAG
Crayfish_ROI2	... ..	CA. ..C GAG
Crayfish_MSK1	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G
Crayfish_MSK2	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G
Crayfish_KK1	... ..	CA. ..C GAG
Crayfish_KK2	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G
Crayfish_UD1	... ..	... .. T.. CTA .T T..
Crayfish_UD2	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G
Crayfish_UD3	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G
Crayfish_KR1	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G
Crayfish_YT1	... ..	..A ... .. CGA A.T T.G

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0

Crayfish_SK1	GAA	CCG	AAG	ATC	AAT	CGG	AGA	CGA	TCG	CAT	TTA	
Crayfish_SK2	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_CR1	T.C	...	...	...	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_CR2	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_ROI1	.C.	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_ROI2	.T.	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_MSK1	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_MSK2	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_KK1	...	A.C	TGC	C.G	C..	...	...	...	...	...	..CT	
Crayfish_KK2	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_UD1	.C.	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_UD2	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_UD3	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_KR1	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_YT1	T..	...	...	..T	...	...	...	...	..A	A..	...	
Crayfish_SK1	TCT	GTA	ATC	GTC	ACA	GCC	CAC	GCC	TTC	ATA	ATG	
Crayfish_SK2	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_CR1	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_CR2	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_ROI1	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_ROI2	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_MSK1	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_MSK2	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_KK1	...	...	.A.	.A.	..C	ATG	T.G	C.T	.CG	..C	...	
Crayfish_KK2	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_UD1	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_UD2	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_UD3	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_KR1	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_YT1	.A.	...	...	...	...	...	...	...	...	G..	...	
Crayfish_SK1	ATT	TTC	TTC	ATA	GTT	ATG	CCA	ATC	ATA	ATT	GGG	
Crayfish_SK2	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_CR1	...	...	...	...	...	...	..A	...	...	...	...	
Crayfish_CR2	...	...	...	...	...	...	..A	...	...	...	...	
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_ROI2	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_MSK1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_MSK2	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_KK1	...	...	...	.GC	...	G.T	G.C	GG.	C.	...	...	
Crayfish_KK2	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_UD1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_UD2	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_UD3	...	...	...	...	...	...	...	..C	...	...	...	
Crayfish_KR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	
Crayfish_YT1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)

Crayfish_SK1	GGT	TTT	GGG	AAA	TAT	GAA	GTT	CCC	CAT	AAA	CCT
Crayfish_SK2	...	...	...	..T	.TA	TT.	...	...	.T.	.T.	AT.
Crayfish_CR1	...	...	...	..T	.GA	TT.	...	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_CR2	...	...	...	..T	.GA	TT.	...	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	.GA	TT.	A..	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_ROI2	..G	...	...	...	.GA	TT.	A..	...	.C.	...	...
Crayfish_MSK1	..G	...	...	..T	.GA	TT.	A..	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_MSK2	..G	...	...	..T	.GA	TT.	A..	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_KK1	...	GG.	...	..T	...	...	CCC	G..	...	G..	.G.
Crayfish_KK2	...	...	...	..T	.GA	TT.	.A.	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_UD1	...	...	...	...	.GA	TT.	A..	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_UD2	...	...	...	..T	.GA	TT.	...	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_UD3	...	...	...	...	.GA	TT.	.C.	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_KR1	...	...	...	..T	.GA	TT.	...	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_YT1	...	...	...	...	.GA	TT.	...	...	.T.	.T.	.T.
Crayfish_SK1	GGA	GCC	CCA	GAA	CCT	TCC	CTC	CAA	AAA	ATA	ATA
Crayfish_SK2	...	A..	..T	...	...	.T.	...	...	...	...	...
Crayfish_CR1	...	...	..T	..G	...	...	...	G..	T..	...	...
Crayfish_CR2	...	...	..T	..G	...	...	...	G..	T..	...	...
Crayfish_ROI1	...	A..	..T	...	..C	...	..C	...	...	...	.A.
Crayfish_ROI2	...	A..	..C	...	G.C	.T.	.C.	...	.T.	...	...
Crayfish_MSK1	...	A..	..T	...	...	...	...	...	T..	...	...
Crayfish_MSK2	...	A..	..T	...	...	...	...	...	T..	...	...
Crayfish_KK1	..C	...	...	..G	.TC	.G.	.C.	G..	...	...	...
Crayfish_KK2	...	...	..T	..G	...	...	...	...	T..	...	...
Crayfish_UD1	...	...	..T	..G	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_UD2	...	...	..T	..G	...	...	G..	T..	...	...	...
Crayfish_UD3	...	A..	..T	..G	...	...	...	TT.	...	...	...
Crayfish_KR1	...	...	..T	..G	...	...	G..	T..	...	...	...
Crayfish_YT1	...	A..	..T	..G	...	...	A..	T..	...	...	...
Crayfish_SK1	TAA	GAA	TCT	GAA	CTT	TAC	CAT	TTT	CTC	TCC	CCC
Crayfish_SK2	A..	A.T	...	...	T..	...	.C.	...	T..	...	...
Crayfish_CR1	...	..T	...	...	T..	...	...	...	...	...	..T
Crayfish_CR2	...	..T	...	..C	T..	...	...	...	...	...	..T
Crayfish_ROI1	...	A..	...	...	T..	.T.	...	...	T..	...	...
Crayfish_ROI2	...	A..	.T.	...	T..	...	.C.	...	T..	...	...
Crayfish_MSK1	...	...	...	...	T..	...	...	...	...	C..	...
Crayfish_MSK2	...	...	...	...	T..	...	...	...	...	C..	...
Crayfish_KK1	...	T.T	.G.	..C	T..	...	G..	...	...	...	.G
Crayfish_KK2	...	..T	...	..C	T..	...	...	...	...	..T	...
Crayfish_UD1	...	A..	...	...	T..	...	...	...	...	...	...
Crayfish_UD2	...	..T	...	..C	T..	...	...	...	...	...	..T
Crayfish_UD3	...	AGT	C..	..C	T..	...	..A	...	...	C..	...
Crayfish_KR1	...	..T	...	..C	T..	...	...	...	...	...	..T
Crayfish_YT1	...	A.T	CG.	...	T..	...	...	...	...	..T	...

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)

Crayfish_SK1	TCG	TCT	TAC	AAG	GGA	AAT	GTA	AAA	GAG	GGG	CCG
Crayfish_SK2	.TC	C..	...	.G.	...	.TA	A..	...	...	.T.	.G.
Crayfish_CR1	..T	C..	...	...	...	.TA	...	...	...	.T.	.A.
Crayfish_CR2	..T	C..	...	.G.	...	.TA	...	G..	...	...	.G.
Crayfish_ROI1	.TT	C..	.TA	...	...	.A	A..	...	A..	...	...
Crayfish_ROI2	.TT	C..	.TA	...	...	.A	A..	...	A..	...	...
Crayfish_MSK1	..T	C..	...	.G.	...	.TA	...	G..	.A	...	...
Crayfish_MSK2	CTC	C..	...	C..	...	.TA	...	G..	.A	...	...
Crayfish_KK1	.T.	C..	...	CC.	...	CTA	.CC	C.C	...	.T.	T..
Crayfish_KK2	.TC	C..	...	...	...	.TA	...	G..	...	.T.	T..
Crayfish_UD1	..T	C..	...	...	...	.A	A..	...	A.A	...	.G.
Crayfish_UD2	..T	C..	...	.G.	...	.TA	...	GG.	...	.T.	.G.
Crayfish_UD3	.TC	C..	...	.G.	...	.TA	...	T..	...	...	T..
Crayfish_KR1	..T	C..	...	.G.	...	.TA	...	G..	...	.T.	.G.
Crayfish_YT1	CTC	C..	...	...	...	.TA	...	...	.A	.T.	T..
Crayfish_SK1	GTC	GGC	TGG	ACC	TTT	TAT	CCT	CCC	TAA	CAA	CAT
Crayfish_SK2	.CA	A.G	...	.A	A..	...	...	...	...	...	...
Crayfish_CR1	.A.	CCG	G..	.A	CC.	...	...	...	...	...	...
Crayfish_CR2	.A.	A.G	G..	.A	G..	...	...	...	...	...	...
Crayfish_ROI1	.C.	.G	G..	.AA	A..	...	.C	...	...	...	.A
Crayfish_ROI2	.C.	.G	G..	.AA	A..	...	.C	...	.T.	.C.	...
Crayfish_MSK1	.C.	.G	G..	.AA	G..	.A	...	.TT	C..	.G	...
Crayfish_MSK2	.C.	.G	G..	.AA	G..	.A	...	.TT	C..	.G	...
Crayfish_KK1	.A.	A.G	G..	...	.C	...	...	...	.G	...	...
Crayfish_KK2	.A.	A.G	G..	.A	G..	...	...	...	C.G	.G	...
Crayfish_UD1	.CA	.G	G..	.AA	A..	...	...	...	C..	...	...
Crayfish_UD2	.A.	A.G	G..	.A	G..	...	...	...	.G	...	...
Crayfish_UD3	.A.	C.G	G..	.AT	G..	.A	...	...	C..	.G	G..
Crayfish_KR1	.A.	A.G	G..	.A	G..	...	...	...	.G	.G	...
Crayfish_YT1	.A.	A.G	G..	.A	G..	...	...	.T.	.T.	...	...
Crayfish_SK1	CCA	TCG	CCG	AAG	GGG	ACA	CGA	CCT	GCA	TCT	TCA
Crayfish_SK2	...	...	...	G.A	.AA	CA.	.C.	.A	T.G	...	.C
Crayfish_CR1	.A.	...	G..	G.A	.A	T..	...	.G	...	...	.T
Crayfish_CR2	.A.	...	...	G..	.A	T..	...	.G	...	...	.T
Crayfish_ROI1	...	...	...	G.A	.A	CA.	.C.	.A	.G.	...	.C
Crayfish_ROI2	...	...	...	G.A	.A	C..	.C.	.A	...	...	.C
Crayfish_MSK1	...	.TC	...	G.A	.A	T..	...	.G	.G.	.C	.T
Crayfish_MSK2	...	.TC	...	G.A	.A	T..	...	.G	.G.	.C	.T
Crayfish_KK1	.A.	...	...	C.A	.A	T.C	...	...	...	...	.C
Crayfish_KK2	.A.	...	...	GCA	.A	T..	...	.G	AG.	.GC	.T
Crayfish_UD1	...	...	...	G..	.AA	CA.	...	.G	...	...	.TC
Crayfish_UD2	.A.	...	...	GGA	.A	T..	...	.G	...	...	.T
Crayfish_UD3	.A.	...	...	GGA	A.A	T..	.C.	.A	.G.	AAC	C.T
Crayfish_KR1	.A.	...	...	G..	.AA	T..	...	.G	...	...	.T
Crayfish_YT1	...	...	...	G.A	.A	...	...	.A	.G.	ATC	.T

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)

Crayfish_SK1	CCT	TCC	TTT	GGC	GGA	GTC	ACC	TGG	TTC	TAG	AGA
Crayfish_SK2	...	...	A..	...	...	..G	C..	C.A	...	CG.	.AC
Crayfish_CR1	..C	.T.	A..	...	...	...	T..	.C.	A..	.C.	GA.
Crayfish_CR2	..C	.T.	A..	...	...	...	T..	.CA	A..	.C.	GAG
Crayfish_ROI1	...	.T.	...	...	...	...	T..	C.A	..T	.C.	.AG
Crayfish_ROI2	...	.T.	A..	...	...	A..	C..	.AA	...	CG.	..C
Crayfish_MSK1	..C	CT.	C..	...	...	...	T..	CCA	...	.C.	..G
Crayfish_MSK2	..C	CT.	C..	...	...	...	T..	CCA	...	.C.	..G
Crayfish_KK1	...	GGA	...	.A.	A..	T..	T..	C..	...	.G.	.AC
Crayfish_KK2	A.C	CT.	...	...	A.T	.CG	C.T	CAA	...	.C.	GAG
Crayfish_UD1	...	...	...	...	..G	.G.	T..	CAA	...	.G.	.AC
Crayfish_UD2	..C	.T.	A..	...	...	...	T..	.CA	A..	.C.	GAG
Crayfish_UD3	..C	CT.	...	...	...	.G.	G..	CAA	C..	.G.	..G
Crayfish_KR1	..C	.T.	A..	...	...	...	T..	.CA	A..	.C.	GAG
Crayfish_YT1	..C	.T.	C..	T..	...	...	T..	CAA	...	.C.	..G
Crayfish_SK1	GAA	TTT	TAT	AAT	CAA	CAA	TTC	ATC	CAA	ACA	TAA
Crayfish_SK2	...	...	...	.CC	...	.C.	...	..A	.G.	.A.	A..
Crayfish_CR1	...	...	...	T.C	T.G	.C.	...	...	...	CA.	GG.
Crayfish_CR2	...	...	...	..C	G.G	...	.C.	...	G..	GAG	GG.
Crayfish_ROI1	...	...	.T.	TCC	..G	.C.	.C.	...	...	...	G.G
Crayfish_ROI2	...	A..	.T.	TCC	...	GC.	...	...	...	..C	A.G
Crayfish_MSK1	..C	C..	G..	CC.	.G.	TGG	.G.	GAG	TG.	C..	.C.
Crayfish_MSK2	...	...	...	T.C	..G	...	.CA	..A	TC.	..C	GGG
Crayfish_KK1	...	...	...	.CC	TC.	.CC	.GA	...	.G.	C..	..C
Crayfish_KK2	.G.	..A	.T.	T.C	..G	...	.CA	..T	T..	..G	GGG
Crayfish_UD1	...	...	...	.CC	.CG	...	.C.	...	...	C.C	G.G
Crayfish_UD2	...	...	...	T.C	..G	...	.CA	...	G..	...	GG.
Crayfish_UD3	.G.	...	.T.	T.C	..G	...	.CA	..T	T..	...	GGG
Crayfish_KR1	C..	...	...	..C	..G	...	.CA	...	G..	.AG	GG.
Crayfish_YT1	...	...	.T.	T.C	..G	...	.C.	..T	.C.	..C	ACT
Crayfish_SK1	TGA	ATA	GAT	AAT	ATT	CTT	ATG	CCA	TGC	CAT	CAT
Crayfish_SK2	ATT	CAT	ATC	.T.	.CC	T.A	..T	TT.	..T	.TC	.TC
Crayfish_CR1	.AT	...	..C	...	.CC	T.A	..C	GT.	...	.GG	.GC
Crayfish_CR2	.AT	...	..C	...	.CC	T.A	T.C	GT.	...	.G.	.T.
Crayfish_ROI1	.AT	..T	A.C	.TA	CCC	T.A	T.T	.T.	...	.TC	TTC
Crayfish_ROI2	AAT	.AT	..C	..A	.CC	..A	..T	.T.	...	.GC	.T.
Crayfish_MSK1	ACC	CGC	.CC	GGC	..G	..G	...	AG.	...	.C.	GT.
Crayfish_MSK2	.TC	T.G	A.C	.TA	.CC	..A	..T	AT.	..T	...	.C.
Crayfish_KK1	...	.AG	A.C	...	G..	...	...	GT.	...	T..	.T.
Crayfish_KK2	.TC	TC.	...	.TG	.CC	..A	T.T	AT.	..A	TCA	.CC
Crayfish_UD1	.AT	C.T	.GC	..A	.CC	T.A	T.T	.T.	..T	.GC	GT.
Crayfish_UD2	.AT	T..	..C	...	.CC	T.A	T.T	AT.	...	.G.	.T.
Crayfish_UD3	..C	...	..C	..A	.CC	.C.	C.T	...	...	.CC	.TC
Crayfish_KR1	.AT	...	..C	...	.CC	T.A	T.C	GT.	...	.G.	.T.
Crayfish_YT1	.TT	TAG	..C	.TA	.CC	T.A	T.T	AT.	...	.GC	GTC

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)

Crayfish_SK1	CCT ACT	GCA TAT TCG GTT TAT ATC CTC	CCC GCT
Crayfish_SK2	GT. T..	.G. G.. .T. C.. .TA TC. TC.	... CTC
Crayfish_CR1	.G. ...	.G G.A ..T .C. .T. ...	... C..
Crayfish_CR2	.T. ...	... ..A ..T .C. .T. ...	... .T.
Crayfish_ROI1	.T. T..	.GC ... .T. ... .TA T.. TC.	..G .TC
Crayfish_ROI2	.T. T..	.G. ... ..C.. .TA ... TC.	... .TC
Crayfish_MSK1	.GA C..	.GC ... C.C .CG .TC C.T GAT	... .G.
Crayfish_MSK2	.T. ...	..C G.. .TT C.. .TA T.. TC.	... CTC
Crayfish_KK1	... ..	... G.C ..T .C. .T. ...	.CT G.T .T.
Crayfish_KK2	.TC ...	.GC GC. ..T ..C .TG T.. .C.	.G. CTC
Crayfish_UD1	.T. ...	.GC G.A .TT ... .TA ... TC.	... CTC
Crayfish_UD2	.T. ...	..C G.A ..T .C. .T. ...	... ..C
Crayfish_UD3	.T. .A.	.GG GCC ..T .C. .T. T.. .C.	... C.C
Crayfish_KR1	.T. ...	... G.C ..T .C. .T. ...	... ..
Crayfish_YT1	.T. G..	.GG G.A ..T .CC .T. T..	... C.C
Crayfish_SK1	TCC AGG AAA TGA CTA TAC ATC TTA	TGA AGA AAA	
Crayfish_SK2	CA. CAA GC. AT. A.T ... .C. ..C	C.. CC. ...	
Crayfish_CR1	C.. ... .C. AT. ... ..CT .AC	A.. C.. ...	
Crayfish_CR2	C.. .A. .C. .T. ... ..CCT .AC	A.. C.. ..T	
Crayfish_ROI1	CA. .AA GC. .TT ..T .A CCT ..C	C.G ... ..	
Crayfish_ROI2	CAG ... GC. ATT .C. A.. ... ..	A.. .C. ...	
Crayfish_MSK1	GA. G.. CGC C.G .GT G.. CGA .GC	... T.G .C.	
Crayfish_MSK2	CA. .A. .G. AAT A.. G.. T.T .CT	... C.. ...	
Crayfish_KK1	CG. GT. .CC AT. ..G ... ..	... C.. ..T	
Crayfish_KK2	CT. .A. .C. AAT TAG G.. T.A .CT	... C.. ...	
Crayfish_UD1	... .AA GC. .T. ..T ... TCT ..C	A.. ... ..	
Crayfish_UD2	... .A. .G. .T. ..G ... TCT .AC	... C.. ...	
Crayfish_UD3	C.T CA. .C. .T. ..G ... TC. ..C	... C.G ...	
Crayfish_KR1	CT. .A. ... .T. ... ..TCT .AC	A.. C.. ..T	
Crayfish_YT1	... .AA ..C .AC TAT A.. T.T ..T	... C.. ...	
Crayfish_SK1	TAT CTT TAC TTC TTT GAC CCT GTG GCG GGG GGG		
Crayfish_SK2	..A ACC ... ..T ... .C. ..C CG. .G. ... ..		
Crayfish_CR1	..A ACC ... ..T C.. ... ..C.. .G. ... ..		
Crayfish_CR2	C.A ACC ... ..T C. ... ..C. ... ..A.		
Crayfish_ROI1	..A .AC ... ..T ... TG. ... ..G. ... .A.		
Crayfish_ROI2	..A ACC ... ..T ... TG. ..C .C. .G. ... ..		
Crayfish_MSK1	CC. TCC C.A .CT ..C TTG ..C .C. ... AC. ...		
Crayfish_MSK2	A.A AAA C.. ..T ... TTT ... C.. .G. ... ..		
Crayfish_KK1	A.A GCC ... ..T C.. ... ..G. ... .A.		
Crayfish_KK2	A.A AAC C.. ..T ... TT. ... C.. .GC ... ..		
Crayfish_UD1	..A .CC ... ..T C.. ... ..G. ... ..		
Crayfish_UD2	A.A ACC ... ..T ... ..CG. ... ..A		
Crayfish_UD3	A.A ACC .C. ..A ... TTT ... C.. .G. ... ..		
Crayfish_KR1	C.A ACC ... ..T C.. ... ..C. ... .A.		
Crayfish_YT1	A.A ACC ... ..T ... AC. ... C.. .GC ... ..		

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

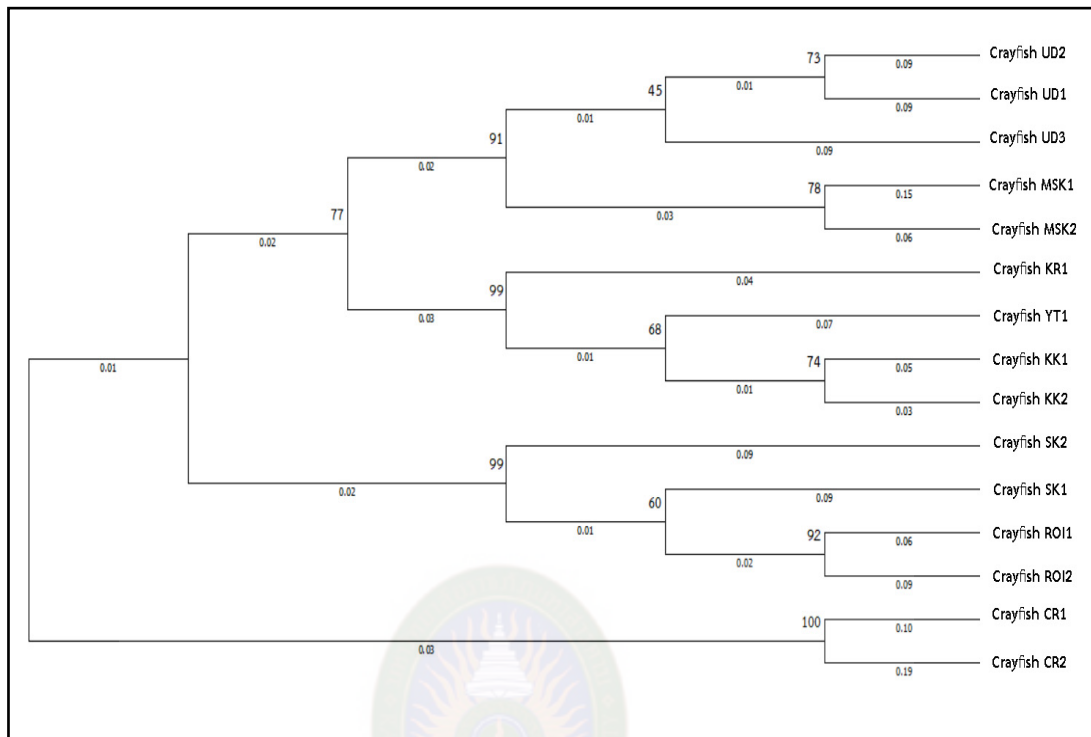
ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)



Crayfish_SK1	GAG CTA TCA CTA CAC TGA TTC TGA GTT TCT TAA
Crayfish_SK2	... .C. .C. .C. ..A .T. ..T ..G T.. .T. G..
Crayfish_CR1	ATC TAT ..T ... A.. .T. ... .. .GG G..
Crayfish_CR2	ATC TAT ..T ... A.. GTT ... .. T.. .GG ATG
Crayfish_ROI1	A.C .C. ..T ... ..A .T. ..T ... T.. .T. GG.
Crayfish_ROI2	ATC .C. ..T ... .. .T. ... .A. T.. .TC G..
Crayfish_MSK1	.TC TGT C.. .C. .GG CTG .CT .CT T.. ... CG.
Crayfish_MSK2	.G. .GT .TC ..C A.A AT. ..T ... T.. .T. .G.
Crayfish_KK1	ATC ..G ..T ... ..A ... .. .T.. A.C CC.
Crayfish_KK2	... .GT ..T .GT A.G AT. .GT ... CG. CT. .GT
Crayfish_UD1	..C .C. ..T ... ..A .A. .CT GAG .AG A.. .GG
Crayfish_UD2	..C TAT ..T ... A.. AT. ..T ... T.. .T. ..G
Crayfish_UD3	.GC TCT ..T ..T A.G AA. .GT ..T T.. .T. .G.
Crayfish_KR1	ATC TAT ..T ... A.. .T. ... .. T.. .T. G.G
Crayfish_YT1	AGT .CT .TT ..C A.A CTT ..T ... T.. .T. ..G
Crayfish_SK1	GCA AAG TAA AAA
Crayfish_SK2	AA. ..A A.. ...
Crayfish_CR1	..C .GA AG. ...
Crayfish_CR2	A.T GG. .G. ...
Crayfish_ROI1	C.C ..A A.. ...
Crayfish_ROI2	... .G. A.. ...
Crayfish_MSK1	.AC GGA A.. ...
Crayfish_MSK2	..C CCC .G. ...
Crayfish_KK1	AA. .GT A.. ...
Crayfish_KK2	... CCC .GG ...
Crayfish_UD1	AA. ..A A.. G..
Crayfish_UD2	..C .GA AG. ...
Crayfish_UD3	..G TC. A.. ...
Crayfish_KR1	..C CG. CCG G..
Crayfish_YT1	.TC G.A A.. ...

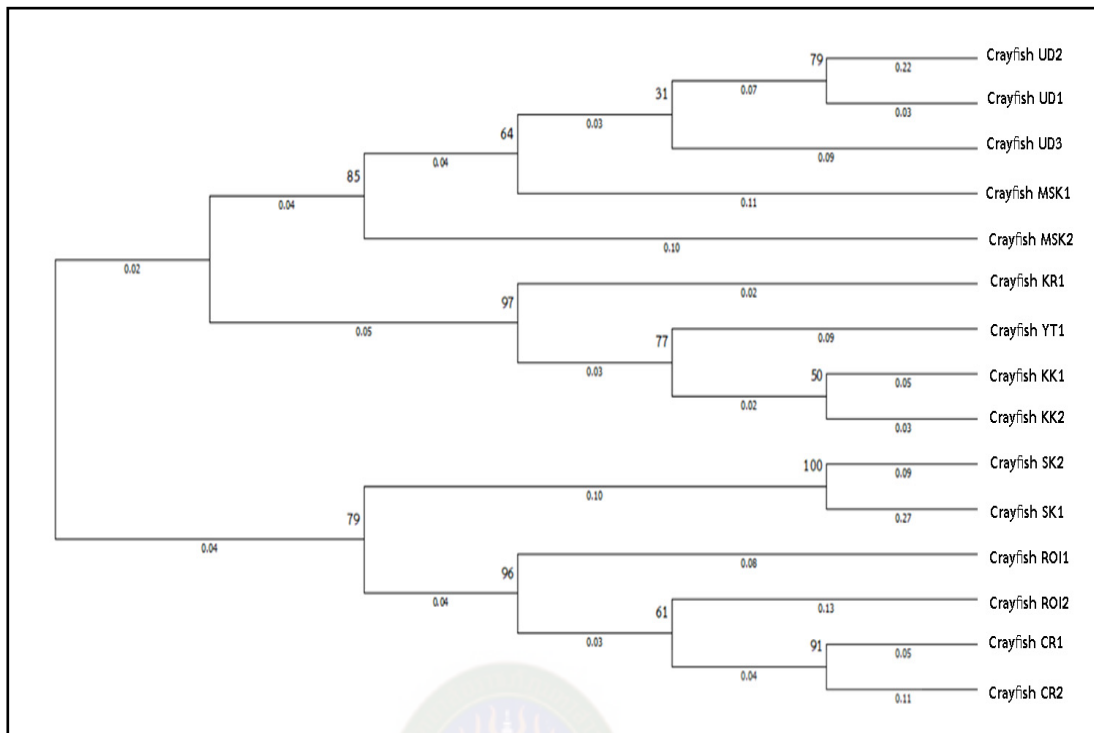
\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.13 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน *COI* ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)



ภาพที่ 4.14 Phylogenetic tree of *COI* sequences of crayfish was constructed using Neighbor joining method by MEGA version 6.0. The number on the branches are bootstrap confidence levels.

เมื่อศึกษาความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัด โดยการสร้างแผนภูมิต้นไม้จากลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* ทั้งหมดที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่าลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* สามารถแบ่งประชากรของกุ้งก้ามแดงออกจากกันได้ ดังภาพที่ 4.14 โดยใช้แบบแผนการสร้างแผนภูมิต้นไม้ด้วยวิธี Neighbor joining



ภาพที่ 4.15 Phylogenetic tree of *COI* sequences of crayfish was constructed using Maximum Likelihood method by MEGA version 6.0. The number on the branches are bootstrap confidence levels.

เมื่อศึกษาความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัด โดยการสร้างแผนภูมิต้นไม้จากลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* ทั้งหมดที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่าลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* สามารถแบ่งประชากรของกุ้งก้ามแดงออกจากกันได้ ดังภาพที่ 4.15 โดยใช้แบบแผนการสร้างแผนภูมิต้นไม้ด้วยวิธี Maximum Likelihood

ผลการวิเคราะห์ระยะห่างทางพันธุกรรมของลำดับนิวคลีโอไทด์ของของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัดจากบริเวณ COI COI (COI-C03 -5' ACYTCYGGRTGACCAARAAYCA 3'- COI-C01 -5' TYTCWACWAAY CAYAAAGAYATTGG 3') สร้างด้วยโปรแกรม MEGA 6.0 เพื่อประมาณการความแตกต่างระหว่างลำดับวิวัฒนาการโดยวิธีปกติ พบว่า มีระยะห่างทางพันธุกรรมระหว่างชนิดอยู่ระหว่าง 0.08-0.41 (ตารางที่ 4.3)

**ตารางที่ 4.3** แสดงระยะห่างทางพันธุกรรมของลำดับนิวคลีโอไทด์ของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัดจากบริเวณ COI สร้างด้วยโปรแกรม MEGA 6.0

Species	Crayfish_SK1_COI-C01	Crayfish_SK2_COI-C01	Crayfish_CR1_COI-C01	Crayfish_CR2_COI-C01	Crayfish_ROI1_COI-C01	Crayfish_ROI2_COI-C01	Crayfish_MSK1_COI-C01	Crayfish_MSK2_COI-C01	Crayfish_KK1_COI-C01	Crayfish_KK2_COI-C01	Crayfish_UD1_COI-C01	Crayfish_UD2_COI-C01	Crayfish_UD3_COI-C01	Crayfish_KR1_COI-C01	Crayfish_YT1_COI-C01
Crayfish_SK1	0.00														
Crayfish_SK2	0.27														
Crayfish_CR1	0.23	0.24													
Crayfish_CR2	0.23	0.26	0.11												
Crayfish_ROI1	0.25	0.18	0.23	0.24											
Crayfish_ROI2	0.24	0.20	0.25	0.26	0.15										
Crayfish_MSK1	0.31	0.30	0.31	0.29	0.30	0.31									
Crayfish_MSK2	0.27	0.23	0.24	0.23	0.22	0.25	0.21								
Crayfish_KK1	0.29	0.34	0.32	0.31	0.35	0.34	0.41	0.37							
Crayfish_KK2	0.30	0.27	0.26	0.24	0.27	0.30	0.30	0.16	0.39						
Crayfish_UD1	0.24	0.19	0.23	0.22	0.16	0.21	0.30	0.24	0.35	0.26					
Crayfish_UD2	0.23	0.23	0.13	0.10	0.22	0.26	0.26	0.18	0.32	0.18	0.20				
Crayfish_UD3	0.29	0.26	0.24	0.24	0.25	0.28	0.28	0.19	0.38	0.18	0.25	0.18			
Crayfish_KR1	0.24	0.24	0.13	0.08	0.24	0.25	0.28	0.20	0.32	0.20	0.21	0.08	0.21		
Crayfish_YT1	0.28	0.23	0.22	0.21	0.22	0.26	0.28	0.18	0.37	0.19	0.22	0.16	0.19	0.19	0.00

เมื่อนำนิวคลีโอไทด์มา alignment เพื่อวิเคราะห์ความผันแปรของลำดับนิวคลีโอไทด์ ด้วยยีน Cytochrome C oxidase I (COI) ของไมโทคอนเดรีย ด้วยไพรเมอร์ที่มีลักษณะเป็น universal primers ที่จำเพาะต่อยีน COI (Chmr4-C03 -5' ACYTCRGGRTGCCRAARAATCA 3'- Chmf4 -5' TYTCWACWAAYCAYAAAGAYATCGG 3'-) พบจำนวนนิวคลีโอไทด์ที่สามารถนำมาวิเคราะห์ความสัมพันธ์ มีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่สามารถนำไปวิเคราะห์ความเหมือน หรือความแตกต่าง (identity and similarity) ของนิวคลีโอไทด์ทั้งหมด 622 คู่เบส

Crayfish_SK1	GTT CCC CCG TTC TCG CCT CAA GTG	TTT AAT TCG
Crayfish_CR1	A.A ... .G. ..G ... .G. ..T ...	C.. ... ..
Crayfish_UD1	.CA AA. A.. .CA ... T.. ...	... ..
Crayfish_MSK1	C.A TAT AT. .CA C.A AAC GT. A..	G.C ..G CT.
Crayfish_ROI1	A.G .AA .G. .CT C.. ... ..G ...	... ..
Crayfish_KK1	A.G T.A ... .CT CT. .A. ..G ...	... ..
Crayfish_KR1	ACA AA. A.. C.. ... ..	... ..
Crayfish_YT1	..A T.A A.T GCT CAA GG. GGG ACA	G.C ..A CTT
Crayfish_SK1	GCT GTA GAA GTA TAA TTC TCC TGC TGA	ACG GGG
Crayfish_CR1	... .. ATG A.T ... ..	... ..
Crayfish_UD1	... .. .GT C.C ... ..	... ..
Crayfish_MSK1	TTC C.G .TG AA. .T. .C. G.T CA. ATT	C.A CAC
Crayfish_ROI1	... ..	... ..
Crayfish_KK1	... ..	... ..
Crayfish_KR1	... ..	... ..
Crayfish_YT1	C.. T.C .T. .CG .GC CC. CT. ...	ACC T.T .TC
Crayfish_SK1	GGA AAA AGC AGA AGT CTG CAG TAA TGA	AGA CGG
Crayfish_CR1	... ..	... ..
Crayfish_UD1	... T.. ... ..	... ..
Crayfish_MSK1	CAT CG. GC. G.. ..C TAA AGT GT. AAG	CCC G..
Crayfish_ROI1	... ..	... ..
Crayfish_KK1	... ..	... ..
Crayfish_KR1	... ..	... ..
Crayfish_YT1	CA. C.. CT. CT. ... .AA .TT CTG CCG	TCC T..
Crayfish_SK1	ATC ATA CAG GGT ATT CGG TCT ATG GAA	TCC CTC
Crayfish_CR1	... ..	... ..
Crayfish_UD1	... .. T.. ... ..	... ..
Crayfish_MSK1	GC. TA. T.. CTA .C. .AC AT. .AT TGG	CG. TCA
Crayfish_ROI1	... .. .A ... ..	... ..
Crayfish_KK1	... ..	... ..
Crayfish_KR1	... .. .A ... ..	... ..
Crayfish_YT1	... CC. T.. TC. C.C TA. GGA .AT AG. C..	TA.

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.16 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0

Crayfish_SK1	TGG	TTC	GTA	TAT	TGA	TTG	CTG	TGG	TTA	TAA	AAT
Crayfish_CR1	...	...	...	...	...	...	...	.A.	...	...	...
Crayfish_UD1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_MSK1	CT.	CC.	.CT	.TC	CAG	.C.	GGA	AAC	C.G	.CG	TGC
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KK1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_YT1	CT.	GC.	TCC	CTA	CA.	ACA	AAC	AAA	C.T	.C.	TTA
Crayfish_SK1	TTA	CAG	CCC	GAG	AAT	TGA	GGA	GAC	TCC	GGC	CAA
Crayfish_CR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_UD1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_MSK1	CAG	.T.	.TT	A.T	G.A	.CG	.CC	A..	G.G	.A	G.G
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KK1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_YT1	...	ATA	.T	...	G.C	A.G	.AC	A.A	ATG	.T	TC.
Crayfish_SK1	ATG	AAG	GGA	GAA	GAT	GCC	TAG	GTC	GAC	TTC	CTG
Crayfish_CR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_UD1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_MSK1	GC.	GTT	T.C	.T	TGG	.G	CTC	T..	CG.	...	.C
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KK1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_YT1	GCT	.CC	A..	.C.	TGC	A.A	CCC	ACT	T..	.T	.AC
Crayfish_SK1	CAT	GGG	CGA	TTG	ATG	CTG	CTA	GGG	AGG	TAA	ACT
Crayfish_CR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_UD1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_MSK1	GC.	CAC	T..	C.C	GCT	GC.	.C	.T	C.T	.CG	G..
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KK1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_YT1	G..	T.C	...	C.A	.C	...	G.G	...	.C	.CG	G..
Crayfish_SK1	GCA	CCC	TGT	CCC	GAC	ACC	TCT	CTC	TAC	TAT	TCC
Crayfish_CR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_UD1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_MSK1	.G	G.G	A.C	GGT	AT.	.G.	.A	...	A.A	GGC	GGT
Crayfish_ROI1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KK1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_KR1	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...	...
Crayfish_YT1	A..	TT.	A..	GGT	.T.	.G.	.A	TC.	AGA	AG.	.TT

\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.16 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน *COI* ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)



Crayfish_SK1	CCT TGT AAG GAG AAG GGA GAG AGA AAA TGG TAA
Crayfish_CR1	... ..T ... .A. ... ..
Crayfish_UD1	... ..
Crayfish_MSK1	AA. ACG GTT ATC C.C A.. ATC ..G GG. .AA CGC
Crayfish_ROI1	... ..
Crayfish_KK1	... ..
Crayfish_KR1	... ..
Crayfish_YT1	.A. CC. GTT CTC CGC C.. AGC ..G GG. .AC CGC
Crayfish_SK1	AAG TCA GAA TCT TAT ATT ATT TAT TCG AGG GAA
Crayfish_CR1	... ..
Crayfish_UD1	... ..
Crayfish_MSK1	.G. AA. ... CA. GTG .GC .AA AGG C.A GCA A..
Crayfish_ROI1	... ..
Crayfish_KK1	... ..
Crayfish_KR1	... ..
Crayfish_YT1	GG. AGC ... CAA GGG .CC CA. ACG C.A CCT C..
Crayfish_SK1	GGC TAT AAG GGG CTC CAA GTA TAA GGG GAA CTA
Crayfish_CR1	... ..
Crayfish_UD1	... ..
Crayfish_MSK1	... C.G G.A CC. TAA A.. .GC CGC .TT .CT GGC
Crayfish_ROI1	... ..
Crayfish_KK1	... ..
Crayfish_KR1	... ..
Crayfish_YT1	C.. C.G G.A CC. G.A A.. .G. CGC ..T ACG T.T
Crayfish_SK1	ATC AAT TCC AAA ACC CCC AAT TAT GAT TGG CAT
Crayfish_CR1	... .. T..
Crayfish_UD1	... ..
Crayfish_MSK1	G.T TT. C.T .GG CT. .G. CCC CC. ..C GA. ...
Crayfish_ROI1	... ..
Crayfish_KK1	... ..
Crayfish_KR1	... ..
Crayfish_YT1	.C. TCA C.T ..G CT. .G. CC. CC. ..C GAC GC.
Crayfish_SK1	AAC TAT GAA GAA AAT CAT TAC GAA GGC GTG GGC
Crayfish_CR1	... .. C.. ..G .G. ..G
Crayfish_UD1	... ..
Crayfish_MSK1	C.. A.A A.T ..C GC. ..A GT. AG. ..T .GC .AA
Crayfish_ROI1	... .. C. A.. ..
Crayfish_KK1	... ..
Crayfish_KR1	... ..
Crayfish_YT1	CG. GCA A.T T.T TC. ..C .G. CT. T.. .CA .AA

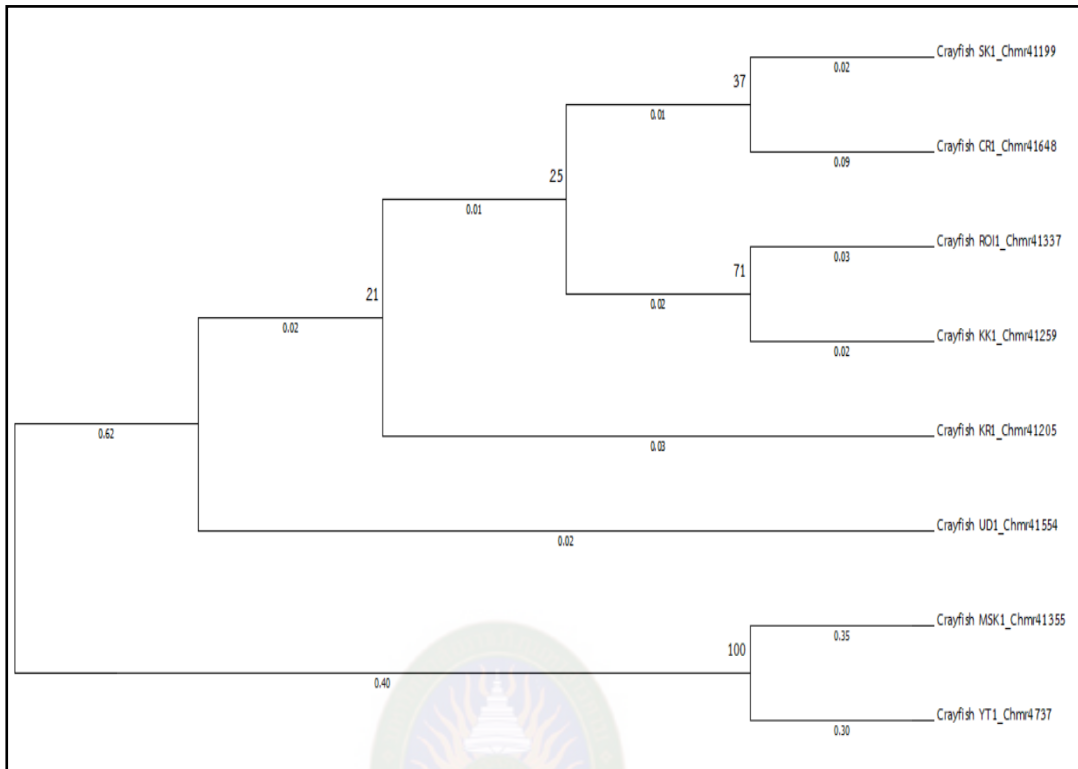
\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.16 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน *COI* ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)

Crayfish_SK1	TGT GAC GAT TAC ATT ATA AAT TTG ATC GTC TCC
Crayfish_CR1	C.G ... A.. ... T.. ... ..C. ...
Crayfish_UD1	... ..C. ...
Crayfish_MSK1	ACC CGA C.G G.. TA. .A. G.. ACA GG. ..T ...
Crayfish_ROI1	... ..C.. ..T ... ..C. ...
Crayfish_KK1	... ..C. ...
Crayfish_KR1	... ..C. ...
Crayfish_YT1	A.C TTG C.G G.. TC. C.. G.. G.A CG. ..T ...
Crayfish_SK1	GAT AAT CTT CCT GGT TGA CCA AGT TCG GCT CTA
Crayfish_CR1	C.A ..C T.. ... ..A. ... ..C .A.
Crayfish_UD1	..A ... ..A. ...
Crayfish_MSK1	CCC ..G ..C ... C.. G.C T.T CC. ..C .AC .CT
Crayfish_ROI1	... ..A.. ...
Crayfish_KK1	... ..C. ...
Crayfish_KR1	... ..C. ...
Crayfish_YT1	CCC .T. ... .A. CA. G.C T.T GC. A.C .AC .CT
Crayfish_SK1	ATT AGT CTT AAG GAA GTG CCT ACT ATA CCG GTC
Crayfish_CR1	..A ..C ... .G. ... ..TC C.. T.T ... .AG
Crayfish_UD1	... .A. ... ..A. ...
Crayfish_MSK1	GCC GC. TAC CG. AT. CCT ..G C.. T.C T.C C..
Crayfish_ROI1	... .A. .C. ... ..A. ...
Crayfish_KK1	... ..G. ...
Crayfish_KR1	... ..G. ...
Crayfish_YT1	GCC GC. .AC .GA AT. CCT ... C.. T.C T.C C..
Crayfish_SK1	AGC TCC GAA CAC AAA GTA TAG AGT TTG TGG TTT
Crayfish_CR1	... CGA A.. A.A ... AA. A.A ..G ... G.. ...
Crayfish_UD1	C.. ... ..T G.T ...
Crayfish_MSK1	G.. GT. CTT T.T .CC C.C A.A .AA ..A .AA ...
Crayfish_ROI1	..G ... C.. ..T G.T GAG
Crayfish_KK1	... ..T GAT .AG
Crayfish_KR1	C.. ... ..ATT .G.
Crayfish_YT1	T.. ..A TCT ..T .CC C.G A.A ..G ..A CAT C.C
Crayfish_SK1	GTA GAA AAT AGA AAA CTG TAC GCC CTG A
Crayfish_CR1	T.G A.. ..G .A. ... T.A A.T ..A .A. .
Crayfish_UD1	..T T.. ..A .A. ... AAA A.T TTT TGT G
Crayfish_MSK1	A.T T.. ..A .A. TTT TAT ..T TTA TAA T
Crayfish_ROI1	..C ... ..A CAG ..T A.A ACT ATA AAA .
Crayfish_KK1	A.T ... ..G ... ..T A.. .TT TTA T.T .
Crayfish_KR1	ACG A.C ..G .A. .GG TAA G.A ATA TAA G
Crayfish_YT1	CCT CTG G.A ..G .CC .AT G.G CT. AGA G

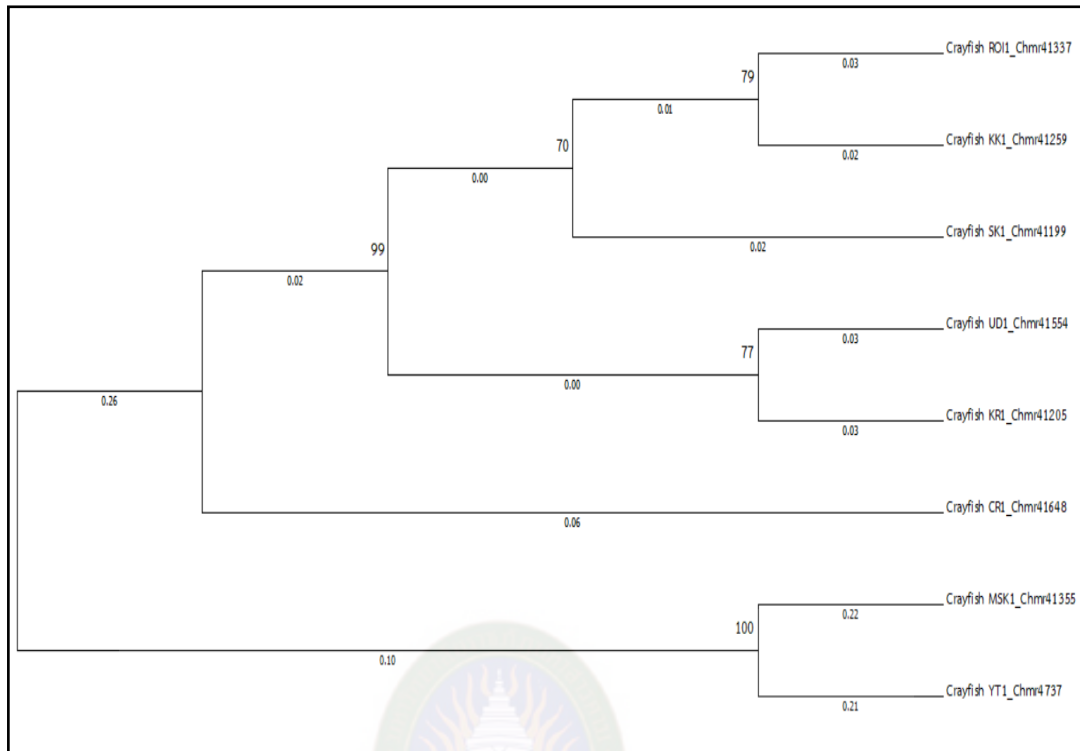
\*\*หมายเหตุ ลำดับนิวคลีโอไทด์ในกรอบสีแดงคือช่วงที่มีความแปรผันในตัวอย่างแต่ละชนิด

ภาพที่ 4.16 เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 (ต่อ)



ภาพที่ 4.17 The evolutionary history was inferred by using the Maximum Likelihood method based on the Kimura 2-parameter model . The tree with the highest log likelihood (-3238.9445) is shown. There were a total of 622 positions in the final dataset. Evolutionary analyses were conducted in MEGA6.

เมื่อศึกษาความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัด โดยการสร้างแผนภูมิต้นไม้จากลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* ทั้งหมดที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่าลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* สามารถแบ่งประชากรของกุ้งก้ามแดงออกจากกันได้ ดังภาพที่ 4.17 โดยใช้แบบแผนการสร้างแผนภูมิต้นไม้ด้วยวิธี Maximum Likelihood



**ภาพที่ 4.18** The evolutionary history was inferred using the Neighbor-Joining method. The optimal tree with the sum of branch length = 1.01889068 is shown. The percentage of replicate trees in which the associated taxa clustered together in the bootstrap test (1000 replicates) are shown next to the branches. The analysis involved 8 nucleotide sequences. There were a total of 622 positions in the final dataset. Evolutionary analyses were conducted in MEGA6.

เมื่อศึกษาความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัด โดยการสร้างแผนภูมิต้นไม้จากลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* ทั้งหมดที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่าลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* สามารถแบ่งประชากรของกุ้งก้ามแดงออกจากกันได้ ดังภาพที่ 4.18 โดยใช้แบบแผนการสร้างแผนภูมิต้นไม้ด้วยวิธี Neighbor-Joining

ผลการวิเคราะห์ระยะห่างทางพันธุกรรมของลำดับนิวคลีโอไทด์ของของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัดจากบริเวณ COI (Chmr4-C03 -5' ACYTCRGGRTGRCCRAARAATCA 3'- Chmf4 -5' TYTCWACWAAYCAYAAAGAYATCGG 3'-) สร้างด้วยโปรแกรม MEGA 6.0 เพื่อประมาณการความแตกต่างระหว่างลำดับวิวัฒนาการโดยวิธีปกติ พบว่า มีระยะห่างทางพันธุกรรมระหว่างชนิดอยู่ระหว่าง 0.05-0.64 (ตารางที่ 4.3)

**ตารางที่ 4.4** แสดงระยะห่างทางพันธุกรรมของลำดับนิวคลีโอไทด์ของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัดจากบริเวณ COI สร้างด้วยโปรแกรม MEGA 6.0

Species	Crayfish_SK1_Chmr	Crayfish_CR1_Chmr	Crayfish_UD1_Chmr	Crayfish_MSK1_Chmr	Crayfish_ROI1_Chmr	Crayfish_KK1_Chmr	Crayfish_KR1_Chmr	Crayfish_YT1_Chmr
Crayfish_SK1_Chmr	0.00							
Crayfish_CR1_Chmr	0.10	0.00						
Crayfish_UD1_Chmr	0.06	0.12	0.00					
Crayfish_MSK1_Chmr	0.64	0.63	0.63	0.00				
Crayfish_ROI1_Chmr	0.07	0.13	0.07	0.64	0.00			
Crayfish_KK1_Chmr	0.05	0.12	0.07	0.63	0.05	0.00		
Crayfish_KR1_Chmr	0.06	0.12	0.06	0.63	0.07	0.06	0.00	
Crayfish_YT1_Chmr	0.62	0.63	0.61	0.43	0.62	0.61	0.62	0.00

#### 4.4 การส่งเสริมการใช้ประโยชน์จากพันธุ์กุ้งเครย์ฟิชในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ในกลุ่ม ร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์)

จากการประชุมเครือข่ายผู้เลี้ยงกุ้งก้ามแดง ได้พบปัญหาที่เกษตรกรเป็นกังวลสำหรับการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง คือการเป็นโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว จึงได้ทำกิจกรรมย่อยในสวนของการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรัคเตอร์ (*Cherax destructor*) กุ้งก้ามแดง *Cherax quadricarinatus* ได้ผลดังนี้

**ผลของกิจกรรมที่ 1** การสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรัคเตอร์ (*Cherax destructor*) กุ้งก้ามแดง (*Cherax quadricarinatus*)

ผลจากการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรัคเตอร์ (*Cherax destructor*) กุ้งก้ามแดง (*Cherax quadricarinatus*) โดยการสำรวจพื้นที่ 5 ภูมิภาคได้แก่ ภาคกลาง ภาคเหนือ ภาคอีสาน ภาคตะวันออก และภาคใต้ ซึ่งใช้วิธีการสัมภาษณ์เกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงและวิธีการสังเกตความเปลี่ยนแปลงของชนิดและจำนวนกุ้งก้ามแดงในฟาร์มต่อการเกิดโรคระบาดโดยเฉพาะโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) พบว่า

ภาคกลาง มีเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงบริโภคเป็นระบบฟาร์มอยู่ที่จังหวัด กรุงเทพมหานครฯ ปทุมธานี สระบุรี นครปฐม ลพบุรี และราชบุรี บางรายมีการเพาะเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชสวยงามบางชนิด คือเรดเจแปนร่วมกับกุ้งก้ามแดง โดยการสำรวจในครั้งนี้ ไม่พบการระบาดของโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวในพื้นที่ภาคกลาง

ภาคเหนือ มีเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงบริโภคเป็นระบบฟาร์มอยู่ที่จังหวัด ชัยนาท อุตรดิตถ์ พิษณุโลก กำแพงเพชร แพร่ เชียงใหม่ และเชียงรายมีการเพาะเลี้ยงกุ้งชนิดเทศทรัคเตอร์ ร่วมกับกุ้งก้ามแดง โดยการสำรวจในครั้งนี้ ไม่พบการระบาดของโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวในพื้นที่ภาคเหนือ

ภาคอีสาน มีเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงบริโภคเป็นระบบฟาร์มอยู่ที่จังหวัด นครราชสีมา ขอนแก่น อุตรดิตถ์ มหาสารคาม ร้อยเอ็ด ยโสธร บุรีรัมย์ มุกดาหาร และบึงกาฬ บางพื้นที่มีการเพาะเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชสวยงามร่วมกับกุ้งก้ามแดง โดยการสำรวจในครั้งนี้ พบโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวในพื้นที่จังหวัด มหาสารคาม และจังหวัดขอนแก่น ของกุ้งก้ามแดงเพื่อบริโภค แต่ไม่ก่อให้เกิดความเสียหายทางเศรษฐกิจ เพราะเกษตรกรมีการบริหารจัดการฟาร์มที่ ถูกวิธีและกำจัดโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวได้ทันท่วงที



ภาคตะวันออก มีเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงบริโภคน้ำเป็นระบบฟาร์มอยู่ที่จังหวัด นครนายก ฉะเชิงเทรา ชลบุรี ระยอง และสระแก้ว บางพื้นที่มีการเพาะเลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชสวยงาม เช่น *Cherax maron* sp. ร่วมกันกับกุ้งก้ามแดง โดยการสำรวจในครั้งนี้ พบโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวในพื้นที่จังหวัด จังหวัดสระแก้ว ของกุ้งก้ามแดงเพื่อบริโภค แต่ไม่ก่อให้เกิดความเสียหายทาง เศรษฐกิจ เพราะเกษตรกรมีการบริหารจัดการฟาร์มที่ถูกวิธีและกำจัดโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวได้ ทันที

ภาคใต้ มีเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงบริโภคน้ำเป็นระบบฟาร์มอยู่ที่จังหวัด เพชรบุรี ประจวบคีรีขันธ์ และภูเก็ต โดยการสำรวจในครั้งนี้ ไม่พบการระบาดของโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว ในพื้นที่ภาคใต้

อย่างไรก็ตาม เนื่องจากเกษตรกรส่วนใหญ่มีระบบการจัดการที่ดีขึ้น เพราะมี ประสบการณ์เกี่ยวกับโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวของกุ้งก้ามแดง ในปี 2559-2560 ที่ผ่านมา โดยทุก ฟาร์มมีการกำจัดกุ้งที่เป็นโรคและเรียนรู้วิธีปฏิบัติอย่างถูกต้องตามคำแนะนำของกรมประมง ส่วนข้อมูลด้านการตลาด เกษตรกรส่วนใหญ่พบปัญหาด้านการผลิตที่ไม่เพียงพอต่อความต้องการ ของผู้บริโภค ซึ่ง ปัจจุบันราคาสินค้ากุ้งก้ามแดงเพื่อการบริโภค แบ่งตามขนาดและราคาได้ดังนี้

1. ขนาดกุ้งก้ามแดง 6-10 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 1,200 บาท
2. ขนาดกุ้งก้ามแดง 10-15 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 750-850 บาท
3. ขนาดกุ้งก้ามแดง 16-25 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 450-550 บาท
4. ขนาดกุ้งก้ามแดง 25-30 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 350-450 บาท

ดังนั้นตลาดของกุ้งก้ามแดงเพื่อการบริโภคเนื้อจึงอยู่บนพื้นฐานของราคาความเป็นจริงที่ ผู้บริโภคยอมรับได้โดยเฉพาะปัจจุบันการบริโภคกุ้งก้ามแดงส่วนใหญ่เป็นกลุ่มนักท่องเที่ยวชาวจีน ที่มีความนิยมอย่างมากการตลาดของกุ้งก้ามแดงขนาดเล็กสุดและราคาที่ผู้บริโภคเข้าถึงได้ง่าย เกษตรกรจึงส่งขายได้ตามร้านบู๊ฟเฟ่ที่อยู่ตามแหล่งท่องเที่ยวในเขตพื้นที่ เมืองพัทยา และภูเก็ต เป็นต้น

อย่างไรก็ตาม กิจกรรมการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ใน กุ้ง เต ส ท ร ค เต อ ร ( *Cherax destructor* ) กุ้ง ก้าม แดง ( *Cherax quadricarinatus* ) ถือเป็นเรื่องที่สำคัญต่อเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงในประเทศซึ่งจะ ส่งผลต่อการสร้างองค์ความรู้ที่ดีต่อตัวเกษตรกร การบริหารจัดการฟาร์มที่ถูกต้อง ระบบการผลิต และการวางแผนการตลาดที่เหมาะสมต่อการสร้างอาชีพที่ดีของตัวเกษตรกรและความรับผิดชอบ ต่อสังคม ต่อผู้บริโภคทั้งในและต่างประเทศ

### ประโยชน์และองค์ความรู้จากโครงการวิจัยที่ให้บริการวิชาการ

1. ทราบผลจากการสำรวจความหลากหลายของชนิดพันธุ์สัตว์น้ำ กุ้งก้ามแดง ปลา ท้องถิ่นระบบนิเวศ และผลกระทบของประชาชนในชุมชนใกล้เคียงกับน้ำพระปรอง จ.สระแก้ว ในหลายมิติ
2. ทราบผลของการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรัคเตอร์ (*Cherax destructor*) กุ้งก้ามแดง (*Cherax quadricarinatus*)
3. ทราบผลของการสำรวจข้อมูลเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งแคร์ย์ฟิชเพื่อการบริโภคและความสัมพันธ์ของคุณภาพกุ้งแคร์ย์ฟิชต่อผลกระทบของระบบการผลิตเพื่อเพิ่มมูลค่าสินค้าเกษตรจากกุ้งแคร์ย์ฟิช (Crayfish)
4. เกษตรกรสามารถนำความรู้จากผลการวิจัยไปปฏิบัติได้จริงในการบริหารจัดการพื้นที่ทำนาข้าวอินทรีย์ร่วมกับการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง รวมทั้งการปลูกพืชผัก พืชสมุนไพร ไม้ผล เพื่อเพิ่มทางเลือกและรายได้ในครอบครัว และการรักษาระบบนิเวศ สิ่งแวดล้อมที่เหมาะสมกับพื้นที่ในชุมชน
5. ได้ข้อมูลการวิจัยในทุกมิติ อาทิ ข้อมูลพื้นฐานที่สำคัญ ข้อมูลวิทยาศาสตร์เกษตร ประยุกต์ ข้อมูลการพัฒนาต่อยอดนวัตกรรมเพื่อสร้างมูลค่าเพิ่มให้กับสินค้าเกษตรในหลายมิติ รวมถึงการบริหารจัดการน้ำใช้ทำการเกษตรอย่างคุ้มค่า ในการปลูกพืชหลายชนิดเพื่อเป็นทุนหมุนเวียนที่เหมาะสมกับพื้นที่ของเกษตรกรในประเทศไทย และเผยแพร่บทความในวารสารวิจัยระดับชาติ และนานาชาติ
6. สามารถใช้เป็นข้อมูลพื้นฐาน พัฒนาเป็นแหล่งเรียนรู้ในระบบนิเวศ สิ่งแวดล้อมที่ดีได้ รวมทั้งเป็นแหล่งเรียนรู้ถึงกระบวนการถ่ายทอด และเทคโนโลยีที่เหมาะสมกับการพัฒนาอย่างยั่งยืน
7. เกษตรกรสามารถพัฒนาองค์ความรู้เพื่อการขายสินค้าเกษตรที่ดี ในประเทศ และส่งออกต่างประเทศ ด้วยการพัฒนายกระดับพัฒนาฟาร์มที่ถูกต้องตามหลักสากล โดยการขึ้นทะเบียน GAP ของสำนักงานมาตรฐานสินค้าเกษตรแห่งชาติ ที่เป็นมาตรฐานสากล อันจะส่งผลการส่งออกกุ้งแคร์ย์ฟิชไปต่างประเทศนำรายได้เข้าประเทศไทยอย่างยั่งยืน



ภาพที่ 4.19 การประชุมเครือข่ายผู้เลี้ยงกุ้งก้ามแดง



ภาพที่ 4.20 การประชุมเครือข่ายเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งก้ามแดง





ภาพที่ 4.21 การนำนักศึกษาลงพื้นที่ให้ความรู้ในเรื่องการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง และการสังเกตอาการของกุ้งที่ติดเชื้อไวรัส



ภาพที่ 4.22 ถอดบทเรียนที่ได้จากการจัดกิจกรรมการสำรวจและติดตามเผ่าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรักเตอร์ (Cherax destructor) กุ้งก้ามแดง *Cherax quadricarinatus*

### ผลการประเมินการจัดกิจกรรม

จัดโครงการค่ายอบรมเชิงปฏิบัติการ “ ความรู้จากการวิจัยเพื่อขจัดปัญหาการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง ” โดยเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ โดยมีเกษตรกรเข้าร่วม 33 คน เป็นเพศหญิง 16 และเพศชาย 17 คน ภาพรวมใน ด้านความรู้อยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด ด้านวิทยากรและผู้ดำเนินการจัดกิจกรรมอยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด ด้านการดำเนินงานในการจัดกิจกรรมอยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด ความพึงพอใจในภาพรวมอยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด

ข้อ	รายการ	$\bar{x}$	S.D.	ระดับความพึงพอใจ
<b>ด้านความสะดวกสบายในการเข้ารับการอบรม</b>		<b>4.49</b>	<b>0.65</b>	<b>มาก</b>
1	ความสะดวกในการรับข้อมูลข่าวสารการอบรม	4.17	0.92	มาก
2	ความสะดวกในการลงทะเบียนเข้ารับการอบรม	4.58	0.50	มากที่สุด
3	ความสะดวกในการเดินทางเข้ารับการอบรม	4.33	0.82	มาก
4	การอำนวยความสะดวกระหว่างการอบรมและการประสานงานของเจ้าหน้าที่โครงการ	4.54	0.51	มากที่สุด
5	ความเหมาะสมของอาหาร	4.83	0.48	มากที่สุด
<b>ด้านระยะเวลาการอบรม</b>		<b>3.42</b>	<b>0.95</b>	<b>ปานกลาง</b>
1	ความเหมาะสมของเวลาที่จัดอบรม	3.46	1.10	ปานกลาง
2	ความเหมาะสมของระยะเวลาการอบรมแต่ละเรื่อง	3.38	0.82	ปานกลาง
3	ความเหมาะสมของจำนวนวันที่อบรม	3.42	0.93	ปานกลาง
<b>ด้านความชัดเจนเหมาะสมของเนื้อหาสาระในการอบรม</b>		<b>4.71</b>	<b>0.51</b>	<b>มากที่สุด</b>
1	มีเนื้อหาสอดคล้องกับการเรียนการสอน	4.71	0.55	มากที่สุด
2	กิจกรรมการทดลองสามารถนำไปใช้ในการทำโครงการได้	4.71	0.46	มากที่สุด
<b>ด้านวิทยากร</b>		<b>4.63</b>	<b>0.58</b>	<b>มากที่สุด</b>
1	มีความชัดเจนของเนื้อหาและการนำเสนอ	4.50	0.66	มาก
2	การถ่ายทอดของวิทยากร น่าสนใจ ชวนให้ติดตาม	4.71	0.55	มากที่สุด
3	มีความรู้ ทักษะ สามารถอธิบายเนื้อหาได้ชัดเจนและตรงประเด็น	4.71	0.55	มากที่สุด

ข้อ	รายการ	$\bar{x}$	S.D.	ระดับความพึงพอใจ
4	ใช้ภาษาที่เหมาะสมและเข้าใจง่าย	4.54	0.66	มากที่สุด
5	การนำเสนอกระตุ้นให้คิดและสอดแทรกการนำไปใช้	4.67	0.48	มากที่สุด
<b>ด้านเอกสาร และอุปกรณ์ประกอบการอบรม</b>		<b>4.58</b>	<b>0.54</b>	<b>มากที่สุด</b>
1	เอกสารครอบคลุมเนื้อหาที่จำเป็นต่อการอบรม	4.63	0.49	มากที่สุด
2	เอกสารมีรายละเอียดพอที่จะนำไปใช้ได้	4.54	0.59	มากที่สุด
<b>ด้านผลของการอบรม และการนำความรู้ไปใช้</b>		<b>4.63</b>	<b>0.51</b>	<b>มากที่สุด</b>
1	ความรู้จากการอบรมตรงกับความต้องการของท่าน	4.54	0.51	มากที่สุด
2	ได้รับความรู้ด้านเทคนิคใหม่ๆ	4.54	0.59	มากที่สุด
3	เกิดความมั่นใจในการประกอบอาชีพ	4.67	0.48	มากที่สุด
4	เป็นประโยชน์ต่อการพัฒนาการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง	4.67	0.48	มากที่สุด
5	มองเห็นแนวทางในการพัฒนาวิชาชีพ	4.79	0.41	มากที่สุด
6	มีโอกาสได้แลกเปลี่ยนประสบการณ์กับเพื่อนเกษตรกร	4.63	0.49	มากที่สุด
<b>ความพึงพอใจในภาพรวม</b>		<b>4.61</b>	<b>0.55</b>	<b>มาก</b>



## บทที่ 5

### สรุป และวิจารณ์ผลการศึกษา

#### 5.1 สรุปผลการวิจัย

เมื่อนำมาศึกษารูปร่างและลักษณะภายนอกของกึ่งก้ามแดง พบว่าจากการวิเคราะห์กึ่งก้ามแดงที่นำมาจากฟาร์มต่างๆ มีลักษณะภายนอกที่สมบูรณ์ คือ กึ่งก้ามแดงมีรูปร่างปกติและมีอวัยวะครบ มีสีน้ำตาลอมเขียวตามธรรมชาติของกึ่ง ส่วนหัวติดแน่นกับส่วนลำตัว เปลือกแข็งเป็นเงามันตามธรรมชาติ เนื้อติดแน่นกับเปลือก เนื้อแน่น ค่อนข้างใส สะอาด ไม่มีตำหนิที่เห็นได้ชัดเจน เช่นแผลตามลำตัว หรือความพิการ ปราศจากปรสิตหรือร่องรอยที่เกิดจากการติดเชื้อหรือเป็นโรคเมื่อตรวจสอบด้วยตา ปราศจากกลิ่นที่ไม่พึงประสงค์ ตามมาตรฐานสินค้าเกษตร มกษ. 7019-2556 และเมื่อพิจารณาสีของเนื้อกึ่ง มีสีชมพูใส

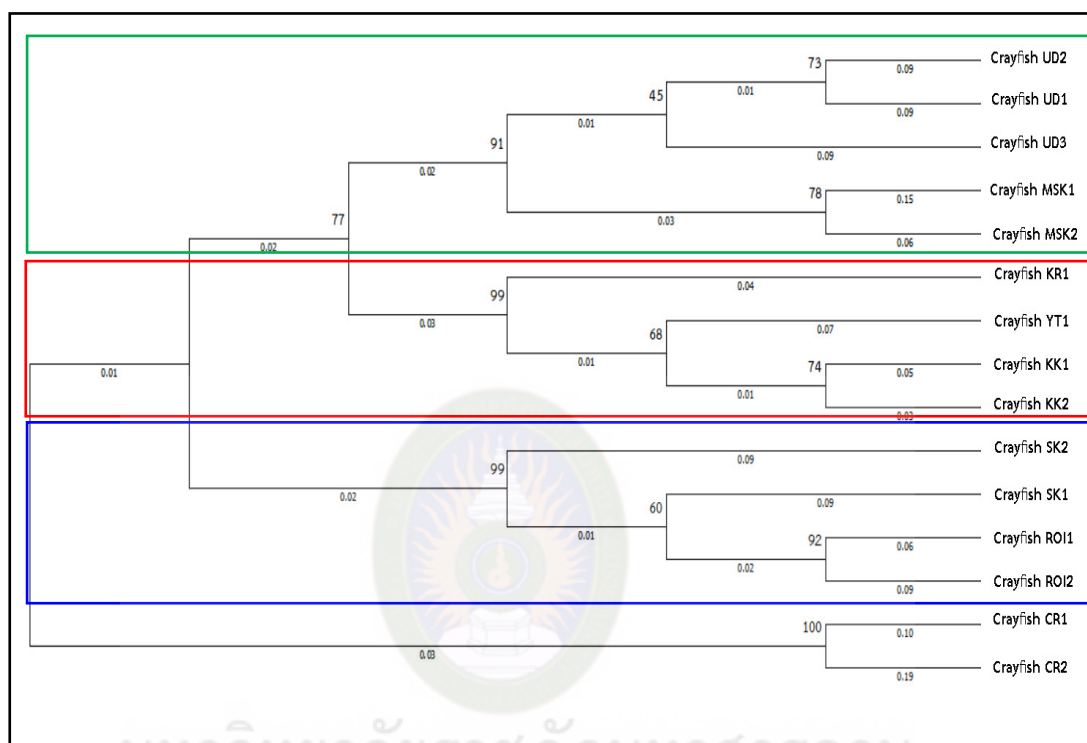
เกษตรกรส่วนใหญ่มีระบบการจัดการที่ดีขึ้น เพราะมีประสบการณ์เกี่ยวกับโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวของกึ่งก้ามแดง ในปี 2559-2560 ที่ผ่านมา โดยทุกฟาร์มมีการกำจัดกึ่งที่เป็นโรคและเรียนรู้วิธีปฏิบัติอย่างถูกต้องตามคำแนะนำของกรมประมง ส่วนข้อมูลด้านการตลาด เกษตรกรส่วนใหญ่พบปัญหาด้านการผลิตที่ไม่เพียงพอต่อความต้องการของผู้บริโภค ซึ่ง ปัจจุบันราคาสินค้ากึ่งก้ามแดงเพื่อการบริโภค แบ่งตามขนาดและราคาได้ดังนี้

1. ขนาดกึ่งก้ามแดง 6-10 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 1,200 บาท
2. ขนาดกึ่งก้ามแดง 10-15 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 750-850 บาท
3. ขนาดกึ่งก้ามแดง 16-25 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 450-550 บาท
4. ขนาดกึ่งก้ามแดง 25-30 ตัวต่อกิโลกรัม ราคาเฉลี่ย 350-450 บาท

ดังนั้นตลาดของกึ่งก้ามแดงเพื่อการบริโภคเนื้อจึงอยู่บนพื้นฐานของราคาความเป็นจริงที่ผู้บริโภคยอมรับได้โดยเฉพาะปัจจุบันการบริโภคกึ่งก้ามแดงส่วนใหญ่เป็นกลุ่มนักท่องเที่ยวชาวจีน ที่มีความนิยมอย่างมากการตลาดของกึ่งก้ามแดงขนาดตัวเล็กสุดและราคาที่ผู้บริโภคเข้าถึงได้ง่ายเกษตรกรจึงส่งขายได้ตามร้านบุฟเฟ่ต์ที่อยู่ตามแหล่งท่องเที่ยวในเขตพื้นที่ เมืองพัทยา และภูเก็ต เป็นต้น

จากการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์บริเวณยีน Cytochrome C oxidase I (COI) ของไมโทคอนเดรีย ด้วยไพรเมอร์ที่มีลักษณะเป็น universal primers ที่จำเพาะต่อยีน COI (COI-C03 -5' ACYTCYGGRTGACCAARAAYCA 3' - COI-C01 -5' TYTCWACWAAY CAYAAAGAYATTGG 3') ในปฏิกิริยา PCR หลังจากเพิ่มปริมาณแล้วตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอ พบว่าผลผลิตพีซีอาร์ที่ได้มีขนาดประมาณ 700-800 คู่เบส เมื่อนำไปเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่างในฐานข้อมูล Genebank พบว่ามีความคล้ายคลึงกับนิวคลีโอไทด์บนฐานข้อมูลมากกว่า 70% เมื่อนำนิวคลีโอไทด์

ไปวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมด้วยโปรแกรม MEGA 6.0 พบว่ามีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่สามารถนำไปวิเคราะห์ความเหมือนหรือความแตกต่าง (identity and similarity) ของนิวคลีโอไทด์ทั้งหมด 606 คู่เบส



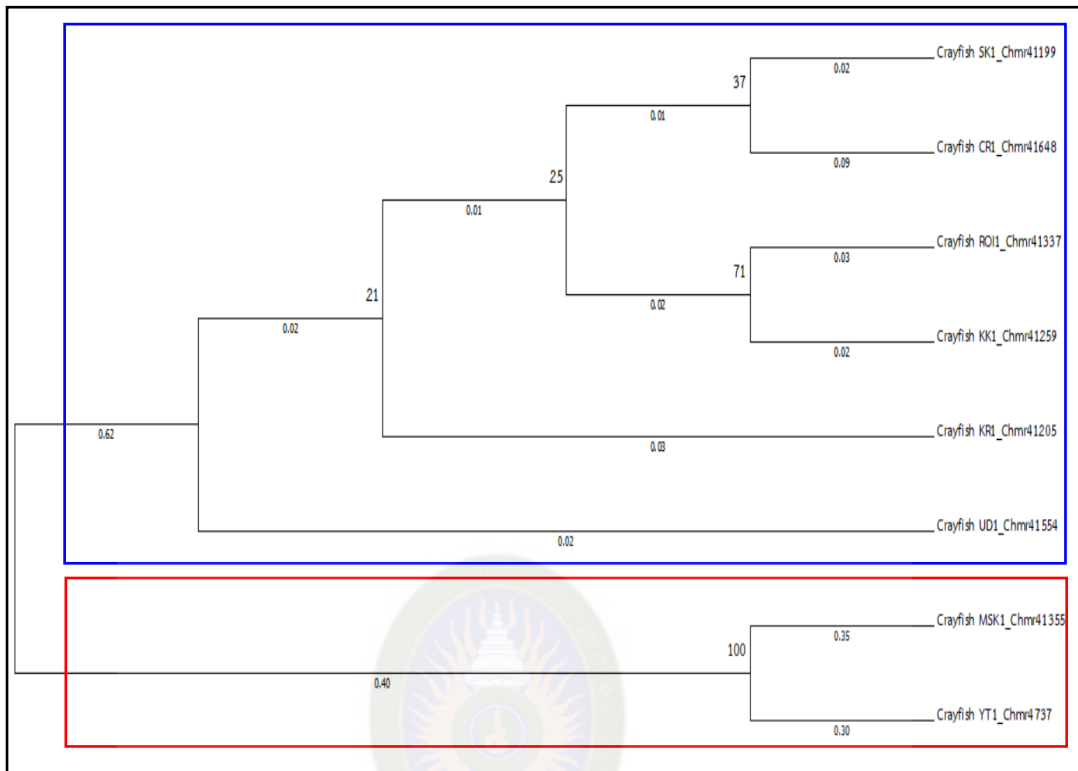
ภาพที่ 5.1 Phylogenetic tree of *COI* sequences of crayfish was constructed using Neighbor joining method by MEGA version 6.0. The number on the branches are bootstrap confidence levels.

เมื่อศึกษาความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัด โดยการสร้างแผนภูมิต้นไม้จากลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* โดยใช้ไพรเมอร์ *COI-C03* -5' ACYTCYGGRTGACCAARAAAYCA 3' - *COI-C01* -5' TYTCWACWAAY CAYAAAGAYATTGG 3') ทั้งหมดที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่า ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน *COI* สามารถแบ่งประชากรของกุ้งก้ามแดงออกจากกันได้ โดยใช้แบบแผนการสร้างแผนภูมิต้นไม้ด้วยวิธี Neighbor joining และ Maximum Likelihood สามารถจำแนกได้เป็นกลุ่มจังหวัดต่าง ๆ ได้อย่างชัดเจน โดยกลุ่มประชากรของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดต่างๆ ขอเป็น 4 กลุ่ม คือ กลุ่มที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดเชียงราย มีความแตกต่างทางพันธุกรรมมากกว่าจังหวัดอื่น ๆ กลุ่มที่ 2 กุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก

จังหวัดอุดรธานีมีความใกล้เคียงกับกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดมหาสารคาม เนื่องจากรับตัวอย่างกุ้งก้ามแดงแม่พันธุ์ พ่อพันธุ์จากเกษตรกรจังหวัดมหาสารคาม ทำให้มีความใกล้เคียงทางพันธุกรรมมากที่สุด มีค่าระยะห่างทางพันธุกรรมระหว่าง 0.19-0.24 กลุ่มที่ 3 ตัวอย่างกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดขอนแก่น จังหวัดยโสธร และจังหวัดนครราชสีมา มีค่าระยะห่างทางพันธุกรรมระหว่าง 0.19-0.37 กลุ่มที่ 4 คือกลุ่มตัวอย่างกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดยโสธร และจังหวัดสระแก้ว ค่าระยะห่างทางพันธุกรรมระหว่าง 0.18-0.25

จากการวิเคราะห์ลำดับนิวคลีโอไทด์บริเวณยีน COI โดยใช้ไพรเมอร์ Chmr4-C03 -5' ACYTCRGGRTGRCCRAARAATCA 3' - Chmf4 -5' TYTCWACWAAYCAYAAAGAYATCGG 3' -) เพื่อใช้ศึกษาความสัมพันธ์ของกุ้ง Crayfish ซึ่งมีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่มีขนาดความยาวแตกต่างกัน ตั้งแต่ 1,000 ถึง 1,600 คู่เบส เมื่อนำไปเปรียบเทียบกับลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่างในฐานข้อมูล Genbank พบว่ามีความคล้ายคลึงกับนิวคลีโอไทด์บนฐานข้อมูลมากกว่า 70% เมื่อนำนิวคลีโอไทด์ไปวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมด้วยโปรแกรม MEGA 6.0 พบว่ามีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่สามารถนำไปวิเคราะห์ความเหมือนหรือความแตกต่าง (identity and similarity) ของนิวคลีโอไทด์ทั้งหมด 622 คู่เบส

เมื่อศึกษาความสัมพันธ์เชิงวิวัฒนาการของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัด โดยการสร้างแผนภูมิต้นไม้จากลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน COI โดยใช้ไพรเมอร์ Chmr4-C03 -5' ACYTCRGGRTGRCCRAARAATCA 3' - Chmf4 -5' TYTCWACWAAYCAYAAAGAYATCGG 3' -) ทั้งหมดที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้ พบว่า ลำดับนิวคลีโอไทด์ของยีน COI สามารถแบ่งประชากรของกุ้งก้ามแดงออกจากกันได้ โดยใช้แบบแผนการสร้างแผนภูมิต้นไม้ด้วยวิธี Neighbor joining และ Maximum Likelihood สามารถจำแนกได้เป็นกลุ่มจังหวัดต่าง ๆ ได้อย่างชัดเจน โดยกลุ่มประชากรของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดต่างๆ ขอเป็น 2 กลุ่ม คือ กลุ่มที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดสระแก้ว เชียงราย ขอนแก่น นครราชสีมา อุดรธานี และจังหวัดร้อยเอ็ด ค่าระยะห่างทางพันธุกรรมระหว่าง 0.05-0.13 กลุ่มที่ 2 กุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดยโสธร มีความใกล้เคียงกับกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจากจังหวัดมหาสารคาม มีค่าระยะห่างทางพันธุกรรมเท่ากับ 0.43



ภาพที่ 5.2 The evolutionary history was inferred by using the Maximum Likelihood method based on the Kimura 2-parameter model . The tree with the highest log likelihood (-3238.9445) is shown. There were a total of 622 positions in the final dataset. Evolutionary analyses were conducted in MEGA6.

จากการประชุมเครือข่ายผู้เลี้ยงกุ้งก้ามแดง ได้พบปัญหาที่เกษตรกรเป็นกังวลสำหรับการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง คือการเป็นโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว จึงได้ทำกิจกรรมย่อยในสวนของการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรัคเตอร์ (*Cherax destructor*) กุ้งก้ามแดง (*Cherax quadricarinatus*) ซึ่งกิจกรรมการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรัคเตอร์ (*Cherax destructor*) กุ้งก้ามแดง (*Cherax quadricarinatus*) ถือเป็นเรื่องที่สำคัญต่อเกษตรกรผู้เพาะเลี้ยงกุ้งก้ามแดงในประเทศซึ่งจะส่งผลต่อการสร้างองค์ความรู้ที่ดีต่อตัวเกษตรกร การบริหารจัดการฟาร์มที่ถูกต้อง ระบบการผลิตและการวางแผนการตลาดที่เหมาะสมต่อการสร้างอาชีพที่ดีของตัวเกษตรกรและความรับผิดชอบต่อสังคม

ต่อผู้บริโภคทั้งในและต่างประเทศ และผลจากการจัดโครงการค่ายอบรมเชิงปฏิบัติการ “ ความรู้จากการวิจัยเพื่อขจัดปัญหาการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง ” โดยเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งเครย์ฟิชในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ โดยมีเกษตรกรเข้าร่วม 33 คน เป็นเพศหญิง 16 และเพศชาย 17 คน ภาพรวมในด้านความรู้อยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด ด้านวิทยากรและผู้ดำเนินการจัดกิจกรรมอยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด ด้านการดำเนินงานในการจัดกิจกรรมอยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด ความพึงพอใจในภาพรวมอยู่ในความพึงพอใจระดับมากที่สุด

## 5.2 วิจัยผลการวิจัย

การใช้เครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โคดสามารถใช้ในการจัดจำแนกสัตว์สะเทินน้ำสะเทินบกทั้ง 10 ชนิดออกจากกันได้ ซึ่งแนวความคิดในการใช้ลำดับนิวคลีโอไทด์ที่แสดงเอกลักษณ์จำเพาะชนิดของสิ่งมีชีวิต ถูกเสนอขึ้นโดย Hebert และคณะ (2003) ได้เสนอคำว่าดีเอ็นเอบาร์โคด เพื่อใช้สำหรับเรียกดีเอ็นเอบริเวณหนึ่ง ๆ ในจีโนมที่สามารถจำแนกสิ่งมีชีวิตต่างชนิดออกจากกันได้ โดยได้ทดสอบดีเอ็นเอในไมโทคอนเดรียบริเวณยีน Cytochrome c oxidase subunit 1 (*Cox1* หรือ *COI*) โดยมีความยาว 648 คู่เบส ในการระบุชนิดสัตว์ และพบว่าเป็นเครื่องมือในการระบุชนิดสัตว์หลายกลุ่มได้อย่างมีประสิทธิภาพ ซึ่งการศึกษาครั้งนี้มีความยาวของยีน *COI* ที่ได้จากการเพิ่ม ด้วยไพรเมอร์ที่มีลักษณะเป็น universal primers ชนิด *COI-CO3* -5' ACYTCYGGRTGACCAARAAYCA 3'- *COI-CO1* -5' TYTCWACWAAY CAYAAAGAYATTGG 3') ในปฏิกิริยา PCR หลังจากเพิ่มปริมาณแล้ว ตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอ พบว่าผลผลิตพีซีอาร์ที่ได้มีขนาดประมาณ 700-800 คู่เบส และไพรเมอร์ *Chmr4* - *CO3* -5' ACYTCRGGRTGRCCRAARAATCA 3' - *Chmf4* -5' TYTCWACWAAYCAYAAAGAYATCGG 3'-) ซึ่งมีลำดับนิวคลีโอไทด์ที่มีขนาดความยาวแตกต่างกัน ตั้งแต่ 1,000 ถึง 1,600 คู่เบส เหตุที่ได้จำนวนลำดับนิวคลีโอไทด์มากกว่างานวิจัยที่ผ่านมาเนื่องจากเป็นตรวจหาลำดับนิวคลีโอไทด์ทั้งสองด้านของผลผลิต (5' → 3' และ 3' → 5') ทำให้ได้ยีนที่มีความยาวมากกว่า

## 5.3 ข้อเสนอแนะในงานวิจัยครั้งต่อไป

1. การใช้ดีเอ็นเอเครื่องหมายแบบบาร์โคดสามารถใช้ในการหาความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมสามารถใช้ศึกษาวิวัฒนาการ และความใกล้ชิดของสายพันธุ์ก้ามแดงได้ แต่หากต้องการความถูกต้องและแม่นยำมากขึ้นควรมีการใช้ยีนหลายๆ บริเวณ เช่น *COI*, *Cytochrome b* หรือ *ND4* ซึ่งเป็นบริเวณยีนที่มีความแปรผันที่นิยมนำมาใช้ในการหาความสัมพันธ์ทางวิวัฒนาการของสัตว์

2. ควรใช้ลายพิมพ์ดีเอ็นเอ ในการวิเคราะห์ความสัมพันธ์ทางพันธุกรรมของกุ่มก้ามแดงร่วมด้วย จะช่วยยืนยันการแยกกลุ่มประชากรของสิ่งมีชีวิตได้ ซึ่งจะเป็นประโยชน์อย่างมากถ้า นำไปใช้ในการติดตามการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างวิวัฒนาการของประชากรสัตว์น้ำในระบบ แหล่งน้ำธรรมชาติ
3. ในปัจจุบันความนิยมเลี้ยงกุ่มก้ามแดงลดลง ทำให้การหาตัวอย่างเริ่มยากขึ้น ฟาร์มกุ่มก้ามแดง ในภาคตะวันออกเฉียงเหนือปิดตัวลงหลายที่ เนื่องจากประสบปัญหาจากการบริหารจัดการ น้ำ การหาตลาดรองรับค่อนข้างน้อย และระบบการบริหารจัดการของเกษตรกรเอง ทำให้ ปัจจุบันตลาดในการผลิตกุ่มก้ามแดงจะกระจุกตัวแถบภาคตะวันออก และภาคกลาง



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY



## บรรณานุกรม

- กันยารัตน์ ไชยสุต. 2532. เซลล์พันธุศาสตร์และเซลล์อนุกรมวิธานของพืชสกุล *Zephyranthes*. ภาควิชาพฤกษศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, กรุงเทพฯ.
- ปรีชา ประเทพา. 2543. เทคโนโลยีชีวภาพ : การปรับแต่งพันธุกรรมของสิ่งมีชีวิตด้วยเทคโนโลยีพันธุวิศวกรรม. มหาสารคาม: ภาควิชาเทคโนโลยีชีวภาพ คณะเทคโนโลยีมหาวิทยาลัยมหาสารคาม.
- จุฬามาศ วงศ์ภูมิ และบุญมี กวินเสกสรร. มปป. การวิเคราะห์ลักษณะทางพันธุกรรมกุ่มเคยโดยเทคนิค RAPD. [ระบบออนไลน์]. แหล่งที่มา <http://sci.bsru.ac.th/dept/micro/picnew/mut.doc> (10 กันยายน 2559).
- จอมสุตา ตวงวงษา. 2546. ความแปรผันทางพันธุกรรมกุ่มก้ามกราม (*Macrobrachium osenbergii* de Man) จากประเทศไทยและพม่าโดยการตรวจลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเทคนิค RAPD. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยขอนแก่น.
- ฉวีวรรณ หนูหนู. 2554. “กุ่มก้ามบนดอย.” [ระบบออนไลน์]. แหล่งที่มา <http://job.numnai.com/> (3 กันยายน 2559).
- พึงบุญ ้วานสูงเนิน. 2552. การเลี้ยงกุ่มเครย์ฟิชโดยใช้ดินเป็นวัสดุรองพื้น. ปัญหาพิเศษ สาขาวิชาการประมง มหาวิทยาลัยแม่โจ้ วิทยาเขตชุมพร.
- ปรีชา ประเทพา. 2543. เทคโนโลยีชีวภาพ : การปรับแต่งพันธุกรรมของสิ่งมีชีวิตด้วยเทคโนโลยีพันธุวิศวกรรม. มหาสารคาม: ภาควิชาเทคโนโลยีชีวภาพ คณะเทคโนโลยีมหาวิทยาลัยมหาสารคาม.
- ศุภมิตร เมฆฉาย. 2555. การประยุกต์ใช้เครื่องหมายทางพันธุกรรมในการปรับปรุงพันธุ์สัตว์. **แก่นเกษตร 40** ฉบับพิเศษ 2 : 51-54.
- อัญชลี ทิศนาขจร. 2546. การศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรม และโครงสร้างประชากรกุ่มกุลาดำในประเทศไทย โดยใช้เครื่องหมายดีเอ็นเอชนิดไมโครแซเทลไลต์. **วารสารวิธีวิทยาการวิจัย** ปีที่ 16 ฉบับที่ 3: 359-373.
- โอปอล์ สีวะสุธรรม, สุวิทย์ วุฒิสุทธิเมธาวิ, สถาพร ดิเรกบุษราคม และ ปิยะพงศ์ โชติพันธุ์. 2556. การประเมินสมรรถภาพการเจริญเติบโตในกุ่มกุลาดำที่ผสมตามธรรมชาติจากข้อมูลความสัมพันธ์ทางโมเลกุล. **การประชุมวิชาการพันธุศาสตร์: พันธุศาสตร์ก้าวหน้า**

สู่อาเซียน (Genetics towards ASEAN) 17-19 กรกฎาคม 2556 ณ โรงแรมแอมบาสเดอร์ สุขุมวิท กรุงเทพมหานคร.

- Filipová, L. Grandjean, F. Chucholl, C. Soes, D.M. and Petrusek A. 2011. Identification of exotic North American crayfish in Europe by DNA barcoding. **Knowledge and Management of Aquatic Ecosystems** (11): 1-14.
- Frezal, L. and Leblois, R. 2008. Four years of DNA barcoding: Current advances and prospects. **Infection. Genetics and Evolution** 8: 727-736.
- Herbert, P.D.N., Ratnasingham, S. And deWaard, J.R. 2003. Barcoding animal life: cytochrome oxidase subunit 1 divergences among closely related species. **Proceedings of the Royal Society B** 270: S96-S99.
- Marzano, F. N., Scalici, M., Chiesa, S., Gherardi, F., Piccinini, A. and Gibertini, G. 2009. The first record of the marbled crayfish adds further threats to fresh waters in Italy. **Aquatic Invasions** 4(2): 401-404.
- Wong, L. L., Peatman, E., Lu, J., Kucuktas, H., He, S., Zhou, C., Na-nakorn, U. and Liu, Z. 2011. DNA Barcoding of Catfish: Species Authentication and Phylogenetic Assessment. **Open Access Freely Available Online** 6(3):1-7.
- Gustavo, L. S. and Molina, F. W. 2005. Karyotype diversification in fishes of the Balistidae, Diodontidae and Tetraodontidae (Tetraodontiformes). **Caryologia** 58(3): 229-237.
- Hadrys, H., Balick, M. and B. Schierwater. 1992. Applications of random amplified polymorphic DNA (RAPD) in molecular ecology. **Mol. Ecol.** 1: 55-63.
- Hardie, D. C. and Hebert, P. D. N. 2003. The nucleotypic effects of cellular DNA content in cartilaginous and ray-finned fishes. **Genome** 46: 683-706.
- Herbert, P.D.N., Ratnasingham, S. And deWaard, J.R. 2003. Barcoding animal life: cytochrome oxidase subunit 1 divergences among closely related species. **Proceedings of the Royal Society B** 270: S96-S99.
- Hinegardner, R. and Rosen, D. E. 1972. Cellular DNA content and the evolution of teleostean fishes. **The American Naturalist** 106: 621-644.

- Hirata, J. and Urushido, T. 2000. Karyotypes and DNA contents in Osteoglossiformes fishes. **Science Report of the Research Institute of Evolutionary Biology** 9: 83-90.
- Howell, W .M. and Black, D. A. 1980. Controlled silver-staining of nucleolus organizer regions with a protective colloidal developer: a 1-step method. **Experientia** 36(8): 1014-1015.
- Kaewsri, S. 2014. **Cytogenetics of Some Species of the Families Scaridae and Labridae**. Ph.D. Thesis. Graduate School, Khon Kaen University.
- King, M. 1993. **Species evolution: The role of Chromosomes Change**. Cambridge: Cambridge University Press.
- Lakra, W. S. and Rishi, K. K. 1991. Chromosomes of Indian fishes: an annotated list. **The Indian Journal of Animal Sciences** 61: 342-349.
- Mabuchi, K., Arai, R. and Nishida, M. 2002. Karyotypes and nuclear DNA contents of two *Pseudolabrus* species from the southern coast of Japan. **Japanese Journal of Zoology** 49:87-95.
- Maloyjo, J, Bhattacharjee, B. A., Laskar, B. D. and Sankar K. G. 2012. Identification and Re-Evaluation of Freshwater Catfishes through DNA Barcoding. **Open Access Freely Available Online** 7(11): 1-7.
- Malakar, A. K., Lakra, W. S., Goswami, M. and Mishra, R.M. 2013. Genetic differentiation of *Ompok bimaculatus* (Teleostei: Siluridae) population based on mtDNA cytochrome b gene. **Mitochondrial DNA** 24 (2): 145-150.
- Mani, I., Kumar, R., Singh, M., Kushwaha, B., Nagpure, N.S., Srivastava, P.K. and Lakra, W.S. 2013. Chromosomal distribution of constitutive heterochromatin in eight species of mahseers (Family: Cyprinidae) from India. **Indian Journal Biotechnology** (12):178-186.
- Martinez, A. P., Araujo, C. W. and Molina, F. W. 2010. Derived cytogenetic traits, multiple NORs and B chromosomes in the compact karyotype of *Canthigaster figueiredoi* (Tetraodontiformes). **Marine Genomics** 3: 85-89.
- Miyaki, K., Tabeta, O. and Kayano, H. 1995. Karyotypes in six species of

- pufferfishes genus *Takifugu* (Tetraodontidae, Tetraodontiformes). **Fisheries Science** 61: 594-598.
- Nanda, I., Scharl, M., Feichtinger, W., Schlupp, I., Parzefall, J. and Schmid, M. 1995. Chromosomal evidence for laboratory synthesis of a triploid hybrid between the gynogenetic teleost *Poecilia Formosa* and its host species. **Journal of Fish Biology** 47(4):619-623.
- Nelson, J. S. 1994. **Fishes of the World**. 3<sup>rd</sup> ed. John Wiley & Sons., New York.
- Nelson, J.S. 2006. **Fishes of the world**. 4<sup>th</sup> ed. John Wiley and Sons., New York.
- Ojima, Y. and Yamamoto, K. 1990. Cellular DNA contents of fishes determined by flow cytometry. **La Kromosomo II** 57: 1871-1888.
- Olivara, C. C. and Galetti, M. P. 1995. cytogenetic studies of Two puffer species (*Sphoeroides*, Tetraodontidae) from Rio de Janeiro Coast, Brazil. **Cytologia** 60:369-374.
- Painter, T. S. 1923. Studies in mammalian spermatogenesis II. **Journal of Experimental Zoology** 37(3): 291-336.
- Rainboth, W. J. 1996. **Fishes of the Cambodian Mekong**. FAO Species Identification Field Guide for Fishery Purposes. Mekong River Commission. FAO and DANIDA.
- Rooney, D. E. 2001. **Human Cytogenetics: Constitutional Analysis: a Practical Approach**. Oxford University Press, London.
- Rooney, D. E. and Czepulkowski, B. H. 1986. **Human Cytogenetics**. IRL Press, Oxford.
- Sá-Gabriel, L. G. and Molina, W. F. 2005. Karyotype diversification in fishes of the Balistidae, Diodontidae and Tetraodontidae (Tetraodontiformes). **Caryologia** 58: 229-237.
- Sahoo, P. K., Baral, A. and Ponniah, A. G. 1997. Replication banding in *Channa punctata* (Channidae, Pisces). **Chromosome Science** 1: 123-125.
- Sharma, O. P., Tripathi, N. K. and Sharma, K. K. 2002. A review of chromosome banding in fishes. In: **Some Aspects of Chromosome Structure and Functions**. Sobti, R.C. (Ed.). Narosa Publishing House, New Delhi.

- Shipp, R. L. 2003. **Tetraodontidae, Puffers**. University of South Alabama, USA.
- Tamrongnawasawad, T., Saisaeng, A., Temboonkiet, B. and Sumanatemeya, N. 2004. **Marine Fish of Thailand**. 2<sup>nd</sup> ed. Banpra-Artith Press, Bangkok.
- Smith, H. M. 1945. **The Freshwater Fishes of Siam or Thailand**. United States Government. office, Washington.
- Turpin, R. and Lejeune, J. 1965. **Les Chromosomes Humains**. Gauthier-Villars, Paris.
- Veeruraj, A., Arumugam, M., Ajithkumar, T. and Balasubramanian, T. 2011. Distribution of tetraodontiformes (Family: Tetraodontidae) along the Parangipettai Coast, Southeast coast of India. **Zootaxa** 3015: 1-12.
- Vidthayanon, C., Karnasuta, J. and Nabhitabhata, J. 1997. **Diversity of freshwater fishes in Thailand**. Integrated promotion technology Company, Bangkok.
- Vidthayanon, C. 2008. **Marine Fish Guide**. Sarakhadee Press, Bangkok.
- Vinogradov, A. E. 1998. Genome size and GC-percent in vertebrates as determined by flow cytometry: the triangular relationship. **Cytometry** 31: 100-109.
- Wang, J. X. and Zhao, X. F. 1993. Chromosome study of three species of tetraodontiform fishes. **Zoological Research** 14: 345-346.
- Wike, W. S. 1989. **Therapy in Rheumatic Disease**. Maccel Dekker, New York.
- Ward, R. D., Zemlak, T. S., Innes, B. H., Last, P. R. and Hebert, P. D. N.. 2005. DNA barcoding Australia's fish species. **Philosophical Transactions of The Royal Society**. 360: 1847-1857.
- Wong, L. L., Peatman, E., Lu, J., Kucuktas, H., He, S., Zhou, C., Na-nakorn, U. and Liu, Z. 2011. DNA Barcoding of Catfish: Species Authentication and Phylogenetic Assessment. **Open Access Freely Available Online** 6(3):1-7.
- Yuksel, E. and Gaffaroglu, M. 2008. The analysis of nucleolar organizer regions in *Chalcalburnus mossulensis* (Pisces: Cyprinidae). **Journal of Fisheries Science** 2(3): 587-591.
- Yunis, J. J. 1976. High resolution of human chromosome. **Science** 191: 1268-1270.
- Zhao, X. F., Wang, J. X., Yang, Q. and Zhang, J. L. 1994. Karyotype analysis of five species of marine fishes. **Zoological Research** 15: 103-106.

## ประวัตินักวิจัย

### หัวหน้าโครงการวิจัย

#### 1. หัวหน้าโครงการวิจัย

1. (ชื่อ - สกุล ไทย) นางสาวพันธิวา แก้วมาตย์  
(ชื่อ - สกุล อังกฤษ) Mis.Puntivar Kaewmad

2. ตำแหน่งวิชาการปัจจุบัน ผู้ช่วยศาสตราจารย์

3. สถานที่ทำงาน

สาขาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม

อำเภอเมือง จังหวัดมหาสารคาม 44000 โทรศัพท์: 043-742620 โทรสาร: 043-742620

e-mail: juujunk@hotmail.com โทรศัพท์มือถือ: 086-9546466

4. ประวัติการศึกษา

วิทยาศาสตร์บัณฑิต (วท.บ.) ชีววิทยา มหาวิทยาลัยขอนแก่น

วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (วท.ม.) ชีววิทยา มหาวิทยาลัยขอนแก่น

ปรัชญาดุษฎีบัณฑิต (ปร.ด.) ชีววิทยา มหาวิทยาลัยขอนแก่น

5. ประสบการณ์ด้านการวิจัย

งานวิจัยทางด้านชีววิทยา , พันธุศาสตร์เซลล์

6. ประสบการณ์ด้านการเผยแพร่งานวิจัยทั้งภายในและนอกประเทศ

6.1 งานวิจัยที่ทำเสร็จแล้ว :

พันธิวา แก้วมาตย์. 2553. พันธุศาสตร์เซลล์ของเสือบางชนิดในประเทศไทย. **สัมมนาสัตว์ป่า**

**เมืองไทย ครั้งที่ 31** (32) ณ คณะวนศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

พันธิวา แก้วมาตย์. 2554. การวิเคราะห์คาร์โบไฮโปและระบบโครโมโซมเพศของอ้นกลาง.

**สัมมนาสัตว์ป่าเมืองไทย ครั้งที่ 32** (58) ณ คณะวนศาสตร์

มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

พันธิวา แก้วมาตย์ และพรณรงค์ สิริปิยะสิงห์. 2555. การสำรวจและขยายพันธุ์พืชสมุนไพรวงศ์

ขิงข่า (Zingiberaceae) ในจังหวัดมหาสารคามด้วยการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ เพื่อนำไปสู่

การใช้ประโยชน์ของชาวบ้าน; กรณีศึกษาในเขตอำเภอเมือง. **การประชุมวิชาการ**

**ความหลากหลายทางชีวภาพและภูมิปัญญาท้องถิ่น: บูรณาการองค์ความรู้สู่การ**

**พัฒนาท้องถิ่นอย่างยั่งยืน ครั้งที่ 1** ณ อาคารสถาบันภาษาและคอมพิวเตอร์

มหาวิทยาลัยราชภัฏเชียงราย.



**บทความวิจัย/บทความทางวิชาการที่ตีพิมพ์ในวารสารฐาน TCI และฐานข้อมูลอื่นๆ**

สมาน ศรีสะอาด พันธวิภา แก้วมาตย์ ทองสุก พลละมา นุกูล กุดแกลง และพรณรงค์ สิริปิยะสิงห์.

2555.การศึกษาเปรียบเทียบบัพยพีซสด 3 ชนิดเพื่อปรับปรุงความอุดมสมบูรณ์ของดิน และเพิ่มผลผลิตข้าวหอมมะลิ 105 ในพื้นที่ปลูกหนองบ่อ มหาวิทยาลัยราชภัฏ มหาสารคาม. วารสารวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏสกลนคร 2(1). 1-6.

Kaewmad, P., Tanomtong, A and Khunsook, S. 2007. A Study on Karyotype of the Asian Leopard Cat, *Prionailurus bengalensis* (Carnivora, Felidae) by Conventional Staining, G-banding and High-resolution Technique. **Cytologia** 72(1) : 101-110.

Tanomtong, A., Khunsook, S., Kaewmad, P. and Siripiyasing, P. 2008. Karyological Study of the Jungle Cat, *Felis Chaus* (Carnivora, Felidae) by Conventional Staining, G-banding and High-resolution Technique. **Cytologia** 73: 61-70.

Tanomtong, A., Khunsook, S., Kaewmad, P. and Bunjonrat, R. 2008. Standardized Karyotype and idiogram of the Clouded Leopard, *Neofelis nebolosa* (Carnivora, Felidae) by Conventional Staining, G-banding and High-resolution Technique. **Cytologia** 73: 71-80.

Tanomtong, A., Khunsook, S., Kaewmad, P. and Pintong, K. 2008. Cytogenetic Study of the Leopard, *Panthera pardus* (Carnivora, Felidae) by Conventional Staining, G-banding and High-resolution Technique. **Cytologia** 73: 81-90.

Tanomtong, A., Kaewmad, P., Khunsook, S., and Kaewsri, S. 2009. Cytogenetic Studies of Fishing Cat, *Prionailurus viverrinus* (Bennett 1833) and Asiatic Golden Cat, *Catopuma temminckii* (Vigors and Horsfield 1827) by Conventional Staining, G-banding and High-resolution Techniques. **Cytologia** 74: 3-15.

Supiwong, W., Tanomtong, A., Jumrusthanasna, S., Kaewmad, P., Siripiyasing, P. and Sanoamuang, L. 2013. First report of NORs polymorphism and

- chromosome analysis of John's snapper, *Lutjanus johnii* (Perciformes, Lutjanidae) in Thailand. 78(4): Accepted. (ISI impact factor 0.43, 2011)
- Watee Kongbuntad, Puntivar Kaewmad and Alongklod Tanomtong. 2013. Semen Quality and Artificial Insemination of Eastern Sarus Crane *Grus antigone shapii* Linn. In Captive Condition in the Nakhon Ratchasima Zoo, Thailand. **World Applied Sciences Journal** 28 (1): 145-152.
- Keawmad, P., Tanomtong, A., Kaewboribut, T., Wonkaonoi, W., Khunsook, S. and Sianoamuang, L. 2013. First karyological analysis of black crowned crane (*Balearica pavonina*) and scaly breasted munia (*Lonchura punctulata*). **Cytologia** 78 (3): 205-211.
- Alongklod Tanomtong, Sumpars Khunsook, Pawarisa Boonhan, Puntivar Kaewmad, Anan Kenthao and La-Orsri Sanoamuang. 2013. The First Karyological Analysis, Natural NOR Polymorphism, and Delineation of the X1Y,X2Y/X1X2 Multiple Sex Chromosome System of the Hoary Bamboo Rat (*Rhizomys pruinosus*) **Cytologia** 78(4) 1-15.
- Kaewmad, P. Monthatong, M. Supiwong, W. Saowakoon, S. and Tanomtong, A. 2014. Natural Autotetraploid and Chromosomal Characteristics in the Subfamily Botiinae (Cypriniformes, Cobitinae) from Northeast Thailand. **Cytologia** 79(3): 299–313.
- Supiwong, W., Tanomtong, A., Pinthong, K., Kaewmad, P., Poungnak, P. and Jangsuwan, N. 2015. The First Chromosomal Characteristics of Nucleolar Organizer Regions and Karyological Analysis of Pink Anemonefish, *Amphiprion perideraion* (Perciformes, Amphiprioninae). **Cytologia** 80 (3): 271-278.
- Isara Patawang, A. Tanomtong, P. Kaewmad, Y. Chuaynkern and P. Duengkae. 2016. New record on karyological analysis and first study of NOR localization of parthenogenetic brahminy blind snake, *Ramphotyphlops braminus* (Squamata, Typhlopidae) in Thailand. **Nucleus** 59 (1): 61-66.
- Sreeputhorn, K., Mangumphan, K., Muanphet, B., Tanomtong, A., Supiwong, W. and Kaewmad, P. 2017. The first report on chromosome analysis of F1 hybrid

catfish: Mekong giant catfish (*Pangasianodon gigas*) ? striped catfish (*Pangasianodon hypophthalmus*) and spot pangasius (*Pangasius larnaudii*) x *Pangasianodon hypophthalmus* (Siluriformes, Pangasiidae). **Cytologia** 82(4): 457-463.

Supiwong, A., Phimphan, S., Kaewmad, P., Saenjundaeng, P., Jantarat, S., and Tanomtong A. 2017. First cytogenetic study of the whitecheek monocle bream, *Scolopsis vosmeri* (Perciformes, Nemipteridae) from Thailand. **Cytologia** 82(5): 481-484.



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY



ภาคผนวก ก.  
การเตรียมสารเคมี

มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

## รายการวัสดุอุปกรณ์ สารเคมี และการเตรียมสารต่างๆ

### 1. วัสดุอุปกรณ์และสารเคมีในการศึกษาพันธุศาสตร์เซลล์

#### 1.1 วัสดุอุปกรณ์

- ปีกเกอร์ขนาดต่าง ๆ
- Hot plate และ magnetic stirrer
- ขวดเลี้ยงเซลล์ขนาด 10 และ 15 มล.
- กระบอกฉีดยา (syring) และเข็มฉีดยาขนาดต่าง ๆ
- Automicropipette, micropipette tips และ pipette ขนาดต่าง ๆ
- โถสำหรับย้อมสี (staining jar)
- เครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge)
- เครื่องกรองสาร และ Millipore membrane filter ขนาด 0.2 ไมโครลิตร
- เครื่องชั่งแบบละเอียด (balance)
- โถดูดความชื้น
- ตู้เย็น
- เครื่อง suction
- อ่างน้ำอุ่น (water bath)
- หม้อนึ่งความดันไอ (autoclave)
- เครื่อง vortex mixture
- ตู้เพาะเลี้ยง (incubator)
- ตู้ปลอดเชื้อ (laminar air flow carbinet)
- กล้องจุลทรรศน์ใช้แสงพร้อมอุปกรณ์ถ่ายภาพ

#### 1.2 สารเคมี

- โพแทสเซียมคลอไรด์ (KCl)
- โคลชิซิน (colchicine)
- กรดอะเซติกเข้มข้น (glacial acetic acid)
- เมทานอล (methanal)
- เอทานอล 95 และ 70 เปอร์เซ็นต์ (ethanol 95% และ 70%)
- สีย้อมจิมซ่า (Giemsa's stain)
- โซเดียมไฮโดรเจนฟอสเฟต ( $\text{NaHPO}_4$ )

- โพแทสเซียมไดไฮโดรเจนฟอสเฟต ( $\text{KH}_2\text{PO}_4$ )
- กรดไฮโดรคลอริก (HCl)
- โซเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH)

## 2. การเตรียมอาหารและสารเคมี

### การเตรียม hypotonic solution

การเตรียมสาร Hypotonic solution 0.075 M HCl

น้ำยาที่ใช้เตรียม

1. KCl crystal
2. น้ำกลั่น

#### วิธีเตรียม

ชั่งผลึก KCl 0.5588 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 100 มล. เขย่าจนผลึกละลายหมด เก็บใส่ขวดไว้ที่อุณหภูมิห้อง

หมายเหตุ : น้ำยานี้มีอายุการใช้งาน 1-2 สัปดาห์ ก่อนใช้ต้องนำไปต้มที่

อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส

### การเตรียม colchicine

- สูตรที่ 1 ชั่ง Colchicine 0.002 กรัม ละลายน้ำกลั่น 10 มล. ได้ความเข้มข้น 0.2 มก./มล.
- สูตรที่ 2 ชั่ง Colchicine 0.001 กรัม ละลายน้ำกลั่น 10 มล. ได้ความเข้มข้น 0.1 มก./มล.

Colchicine powder เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 2-8 องศาเซลเซียส

### การเตรียม fixative

สารที่ใช้เตรียม

1. Glacial acetic acid
2. Absolute methanol

#### วิธีเตรียม

ใช้ glacial acetic acid 1 ส่วน ผสมกับ absolute methanol 3 ส่วน เก็บใส่ขวดแช่ในตู้เย็น ควรทำการเตรียมใหม่ทุกครั้งที่จะใช้



### การเตรียม Sorensen buffer

สารที่ใช้เตรียมการเตรียม

1. Stock solution A : ใช้  $\text{KH}_2\text{PO}_4$  9.1 กรัม ละลายน้ำกลั่น 1,000 มล.
2. Stock solution B : ใช้  $\text{NaHPO}_4$  9.5 กรัม ละลายน้ำกลั่น 1,000 มล.

#### วิธีเตรียม

ใช้ stock solution A ปริมาณ 50.8 มล. ผสมกับ stock solution B ปริมาณ 49.2 มล. จะได้ Sorensen buffer (pH 6.8) 100 มล.

### การเตรียมสีย้อม Giemsa's

การเตรียมสีย้อมซ่า 10% (10% Giemsa's solution)

สีย้อมซ่า 10% เตรียมจาก Giemsa's stain ใช้ชนิด stock Giemsa's solution โดยดูดสีย้อมซ่าจาก stock Giemsa's solution มา 5 มล. ละลายใน Sorensen buffer 45 มล.

### สารละลาย 1 N NaOH

น้ำยาที่ใช้เตรียม

1. NaOH crystal
2. น้ำกลั่น

วิธีเตรียม (ปริมาตรที่เตรียม 500 มล.)

## 2. วัสดุอุปกรณ์และสารเคมีสำหรับการศึกษาพันธุศาสตร์ระดับโมเลกุล

### 2.1 วัสดุอุปกรณ์

- (1) Auto-Pipette ขนาด 0.5-10  $\mu\text{l}$
- (2) Auto-Pipette ขนาด 2-20  $\mu\text{l}$
- (3) Auto-Pipette ขนาด 10-100  $\mu\text{l}$
- (4) Auto-Pipette ขนาด 100-1,000  $\mu\text{l}$
- (5) dNTP set
- (6) Micro Pipette Tip 0.1-10  $\mu\text{l}$
- (7) Micro Pipette Tip 10-200  $\mu\text{l}$
- (8) Micro Pipette Tip 200-1,000  $\mu\text{l}$
- (9) Micro Tube ขนาด 200  $\mu\text{l}$
- (10) Micro Tube ขนาด 1.5 ml
- (11) เครื่องถ่ายภาพภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ต

- (12) เครื่องกลั่นน้ำ
- (13) เครื่อง gel electrophoresis
- (14) เครื่องชั่ง 4 ตำแหน่ง
- (15) เครื่องทำ PCR (PCR machine:CR cobett Research)
- (16) เครื่องปั่นเหวี่ยง
- (17) ตู้ควบคุมความเย็นเก็บตัวอย่าง  $-20^{\circ}\text{C}$
- (18) ตู้เย็น
- (19) ตู้อบฆ่าเชื้อ
- (20) หม้อนึ่งความดันไอ
- (21) ถูมือยาง เบอร์ M
- (22) หลอดเก็บตัวอย่างขนาด 20 ml
- (23) อลูมิเนียมฟอยด์ ขนาด 24/18 นิ้ว
- (24) อ่างน้ำอุ่น (water bath)

## 1.2 สารเคมี

- (1) Bromophenol blue ( $\text{C}_{19}\text{H}_{10}\text{Br}_4\text{O}_5\text{S}$ )
- (2)  $\beta$ -mercaptoethanol ( $\text{HSCH}_2\text{CH}_2\text{OH}$ )
- (3) Chloroform ( $\text{CHCl}_3$ )
- (4) Enzyme Taq DNA polymerase
- (5) Ethanol ( $\text{CH}_3\text{CH}_2\text{OH}$ )
- (6) Ethidium bromide (EtBr:  $\text{C}_{21}\text{H}_{20}\text{BrN}_3$ )
- (7) Ethylenediaminetetraacetic acid (EDTA:  $\text{C}_{10}\text{H}_{16}\text{N}_2\text{O}_8$ )
- (8) GenePure Agarose
- (9) Isopropanol ( $\text{C}_3\text{H}_8\text{O}$ )
- (10) Phenol ( $\text{C}_6\text{H}_5\text{OH}$ )
- (11) Primers
- (12) Protienase K
- (13) RNase A
- (14) Silica gel
- (15) Sodium chloride (NaCl)
- (16) Sucrose ( $\text{C}_{12}\text{H}_{22}\text{O}_{11}$ )

- (17) TAE buffer
- (18) TE buffer
- (19) Tris base ( $C_4H_{11}NO_3$ )

### การเตรียมสารต่างๆเพื่อใช้ในงานวิจัย

#### 1. การเตรียมเจล อะกาโรส ความเข้มข้น 1.5 เปอร์เซ็นต์ ปริมาตร 40 มิลลิลิตร

##### ส่วนผสม

1. agarose	0.6	กรัม
2. 1X TAE buffer	30	มิลลิลิตร

**วิธีเตรียม** ชั่งสาร agarose ให้ได้ปริมาณ 0.6 กรัม ใส่ในขวดทดลอง เติม 1X TAE buffer ปริมาตร 40 มิลลิลิตร ปิดปากขวดด้วยแผ่นพาราฟิล์ม นำไปอุ่นในเตาอบไมโครเวฟ หรือในอ่างน้ำอุ่น เมื่อเดือดให้เอาขวดทดลองออกมา แกว่งเพื่อให้ agarose ละลายได้ดียิ่งขึ้น อุณหภูมิที่พบว่าได้สารละลายที่ใสไม่มีผง agarose เหลือในสารละลาย ทิ้งให้อุณหภูมิลดลงจนรู้สึกว่สารละลายอุ่น ระหว่างนี้ให้แกว่งขวดทดลองเป็นระยะ เติสสารละลายลงในภาชนะเตรียมเจล ที่จัดวางไว้เพื่อให้เกิดหลุมสำหรับหยอดดีเอ็นเอไว้แล้ว ทิ้งไว้ประมาณ 30-45 นาทีเพื่อให้เจลแข็งตัว ก่อนนำไปใช้ให้ยกหัวออกอย่างระมัดระวัง

#### 2. การเตรียมเจล อะกาโรส ความเข้มข้น 0.8 เปอร์เซ็นต์ ปริมาตร 30 มิลลิลิตร

##### ส่วนผสม

1. agarose	0.32	กรัม
2. 1X TAE buffer	40	มิลลิลิตร

**วิธีเตรียม** มีขั้นตอนการเตรียมเช่นเดียวกับการเตรียมเจล อะกาโรส ความเข้มข้น 1.2 เปอร์เซ็นต์

#### 3. 1X TAE buffer ปริมาตร 1,000 มิลลิลิตร

##### ส่วนผสม

1. Tris-base	10.8	กรัม
2. glacial acetic acid	5.5	กรัม
3. 5 M EDTA	4	มิลลิลิตร
4. น้ำกลั่น	996	มิลลิลิตร

**วิธีเตรียม** ละลาย Tris-base, glacial acetic acid และ 5 M EDTA ในน้ำกลั่นจากนั้นปรับปริมาตรเป็น 1,000 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปอบฆ่าเชื้อในเครื่องอบฆ่าเชื้อควบคุมความดัน ทิ้งให้เย็น แล้วเก็บสารละลายไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

#### 4. TE buffer ปริมาตร มิลลิลิตร

##### ส่วนผสม

1. Tris-base	0.303	กรัม
2. EDTA	0.093	กรัม

**วิธีเตรียม** ละลาย Tris-base และ EDTA ในน้ำกลั่น ปรับ pH ให้ได้ pH8.4 และปรับปริมาตรเป็น 250 มิลลิลิตร นำไปอบฆ่าเชื้อในเครื่องอบฆ่าเชื้อควบคุมความดัน ทิ้งให้เย็น แล้วเก็บสารละลายไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

#### 5. Loading buffer

##### ส่วนผสม

1. sucrose	40	กรัม
2. bromophenol blue	0.25	กรัม
3. น้ำกลั่น	100	มิลลิลิตร

**วิธีเตรียม** ละลาย sucrose และ bromophenol blue ในน้ำกลั่นจากนั้นเก็บสารละลายไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส



ภาคผนวก ข.  
ลำดับนิวคลีไอทด์

มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

>Crayfish SK1\_COI-CO1 695

CCAGTGAAGCTAGGATCGGAGCTAGATCAGAGTATAGTAGGCACTTCCCT  
 AAGACTGATTCTTCGGGCACCCCGAGAGTAACCCGGAAGATCAATCGGAG  
 ACGATCGCATTTATCATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCATAATGATT  
 TTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAAATATGAAGT  
 TCCCCATAAACCTGGAGCCCCAGAAATAACCTTCCCTCCAAAAATAATA  
 TAAGAATCTGAACCTTACCATTTTCTCTCTCCCTCGTCTTACCAAGGGA  
 AATGTAAAGAGAGGGGTCCGGATCGGCTGGACCTTTTATCCTCCTCTAAC  
 AACATCCATCGCCCCGGGAAGGGCGACAGTCGACCTCTGCATCTTCCACC  
 TTCCTTTGGTCGGAGTCACCATGGTTCTCAGAGACGTGAATTTTATAATC  
 ACCACAATTCATATCCAAACATAAGGATGATCATAGATGCGAATATTCT  
 TATGCACATGATCCGATCATCGCTACTGCAATAATTCCGGTTTTATATCCC  
 TCCCCGCTTCTAACAGGAGAAATGACTATACATCTTATGAACGAAAACCT  
 AATCTTTACTCTTCTTTTCGACCCTGCTGGCGGGGGGGGAGCTATTCACTA  
 CAACACTGATTCTGAGTCTTTCTGTAAGACTCAAAAGTAAAAAAA

>Crayfish SK2\_COI-CO1 686

CAATTAAAATCTTGAGATTCTGAGAATGTAAGGTATAATAGGCACTTCCC  
 TAAGACTGATTCTTCGAGGCCGAACCTGGTAAACCAGGAAGATTAATCGG  
 AGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGA  
 TTTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAAATTTATTA  
 GTTCCCCTTATAATTGGAACCCCTGATATAACCTTTCCCTCCAAAAATAA  
 TAAAAAATCTGAATTTTACCCTTTTTTCTCTCCCTTCCCTTACCAGGG  
 GAATAATAAAAAGAGGGTGTTCGGGGCAAGGTGGACAATTTATCCTCCTCTA  
 ACAACATCCATCGCCCATGGAAGAAGAACAAACCACCCCATCGTCTTCCC  
 CCTTCCATTGGGCGGAGTGCCCCCGATTCCCTGGAACCGTGAATTTTATAA  
 ACCCAACCATTCAATTTACGAAAAAAGGAATTCCCATATCCGAATTACCT  
 TAATTTTATGAATCATCCTCGTTTCTGGAAGAATTTTGCTTTTATCCCTC  
 CCCCCTCCACCCAGAGCAATAATTTACATCCTTCCGACCCAAAAATAAAC  
 CTACTTTTTTTTTGCCCCCCCGGGGGGGGGGAGCCAATCCCCACCCAAA  
 ATTATTTTGGTTTTTTTTGGAAAGACAAAAA

>Crayfish CR1\_COI-CO1 689

TGGGTGAAAACCTAGGGATAGTAGGTACTGAGGTATAGTAGCACTTCCCT  
 AAGACTGATTCTTCGAGGCCCCCGAGGTAACCCGAAGATCAATCGGAGAC  
 GATCAAATTTATATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGATTTTC  
 TTCATAGTTATAACCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAAATGATTAGTTCC  
 CCTTATACTTGGAGCCCCTGATATAGCCTTCCCTCGAATAAATAATATAA  
 GATTCTGAATTTTACCATTTTCTCTCACCCCTTCTCCTTACAAAGGGAATA  
 GTAAAAAGAGGTGTCAGGACCCGGTGGACACCTTATCCTCCTCTAACAAAC  
 ATCAATCGGCCAGGGAAGAGCGTCAGTCGACCTAGGCATCTTCTCCCTTC  
 ATTTGGCCGGAGTCTCCTCGATTCTCGGAAGTGTGAATTTTATTACTACA  
 GCCATTCATATACCAACCACAAGGATATCCATAGACCCAATACCCTTAAT



CGTATGATCCGGCGCCGGTACTGCGGGTAATTCTGCTTTTATCCCTCCCC  
 CCTCCCACCAGGAGCCAATACTATAACATCTTACAGACCGAAAAATTAAAC  
 ACTACTTTCTTTGACCCTGCGTGGGGGGGGGATCCTATTCTCTACCAAC  
 ACTTATTCTGAGTTTTTTGGGAAGCCAAGAAGAAAAAA

>Crayfish CR2\_COI-CO1 686

ACAAATGGATCATAGGATCTGGGGTAATCAAGTATAGTAGCACTTCCCTA  
 AGACTGATTCTCGGGCACCCCGAGGTAACCAGGAAGATTAATCGGAGACG  
 ATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGATTTTC  
 TTCATAGTTATAACCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAATTGATTAGTTCC  
 CTTTATACTTGGAGCCCCTGATATAGCCTTCCCTCGAATAAATAATATAA  
 GATTCTGACTTTTTACCATTTTCTCTCACCTTCTCCTTACAAGGGGAATA  
 GTAGAAAGAGGGGTCGGGACAGGGTGGACAGTTTATCCTCCTCTAACAAAC  
 ATCAATCGCCCATGGAGGAGCGTCAGTCGACCTAGGCATCTTCTCCCTTC  
 ATTTGGCCGGAGTCTCCTCAATTCTCGGAGGTGTAAATTTTATAACGACA  
 GCAATCCATATACGAACCAGAGGGATATCCATAGACCGAATACCCTTATT  
 CGTATGATCCGTCTTCCCTTACTGCAGTAATTCTGCTTTTATCCCTCCCCG  
 TTCCAACAAGAGCCATTACTATACTTACAGACCGAAATCTAAACACT  
 ACTTTCTTGACCCTGCTGGCGGGGGAGATGCTATTCTCTACCAACACGTT  
 ATTCTGATTTTTTTGGTATGACTGGGGTGAAAAAA

>Crayfish ROI1\_COI-CO1 689

CCAGTATAAGCCAGAACTCAGAGGTGCTCAGGTATAGTAGGCACTTCCC  
 TAAGACTGATTCTTCGAGCCACCCCGAGGTCACCAGGAAGATTAATCGGA  
 GACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGAT  
 TTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAAATGATTAA  
 TTCCCCTTATACTTGGAAACCCTGAAATAACCCTCCCCCAAAAAATAAA  
 AAAAAATCTGAATTTTTCCATTTTTTCTCTCCCCTTTCCTTTAAAGGG  
 AAAAATAAAAAAAGGGGGCCGGGGGGGAAAATTTATCCCCCCTAA  
 CAACAACCATCGCCCCTGGAAGGGCCACAATCCACCTAAGGATCTTCCCC  
 CTTTCTTTGGGCGGAGTCTCCCCGATTTTCCGAAGTGTGAATTTTTTTAA  
 CCCAGCCATCCATATTCCAAACAGAAGGGTATTCATTAACCCAATACCCT  
 TATTTCTATGAACCCTCTTCCCTTCTGGCATAATTTTGGTTTTTATTCCTC  
 CCCGGTCCAACAAGAGCCATTTCTTTAACTCTTCCGGACGAAAACCTAA  
 CACTACTTTTTTTTGCCCTGCTGGGGGGGGAGAACCCAATCTCTACCCAA  
 AATTATTTTGATTTTTTTGGACACCCCGAAAAA

>Crayfish ROI2\_COI-CO1 691

CCAATTTATACTTAGTGTCTAAACTGATCTAGTATAGTAGGCACTTCCCT  
 AAGACTGATTCTTCGGCCACCCCGAGGTTACCTGGAAGATTAATCGGAGA  
 CGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGATTT  
 TCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAAATGATTAATT  
 CCCCCTAAACCTGGAACCCCGGAAAAGCCTTCCCCCAAATAATAATAT

AAAAATTTGAATTTTACCCTTTTTTCTCTCCCCTTTCCTTTACAAGGGAA  
 AAATAAAAAAAGGGGTCCGGACCGGGGGGAAAATTTATCCCCCTCTTACC  
 ACATCCATCGCCCATGGAAGGGCCACCATCCACCCAAGCATCTTCCCCCT  
 TTCATTGGGCGGAATCCCCCTAATTCCCGGAGCCGTGAAATTTTTTAACC  
 CAAGCATTCAATTATCCAAACCAAAGGGAATTCAATGACCCGAAAACCCTA  
 ATTCTATGAACCCGCCTTCTTTCTGGAGTAATTTTCGCTTTTAATCCTCCC  
 CCGTCCAAGAGGGGACCAATTCCAAACATTCTTAAGAACCAAACTAAAA  
 CCTACCTTTTTTTTGCCCCGGCGGGGGGGGGATCCCAATCTCTACCCAA  
 CACTTATTCTAATTTTTTCGGAAGGCCCAAAGGAAAAAAAAG

>Crayfish MSK1\_COI-CO1 735

GGCATGATAAGGTTCTGAACATCTGAGCATGATAAAGGTATAGTAGGCACT  
 TCCCTAAGACTAATTATTCGAGCCGAACCTTGGTCAACCAGGAAGATTAAT  
 CGGAGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAA  
 TGATTTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGGTTTGGGAATTGA  
 TTAATTTCCCCTTATACTTGAACCCCTGATATAACCTTCCCTCCAATAAA  
 TAATATAAGAATCTGAATTTTACCATTTTCTCCCCCCCCTCTCCTTACCA  
 GGGGAATAGTAGAAAGAAGGGGCGGACCGGGGGGAAAGTTTAACCTCCT  
 CTCAACAGACATCCATTCGCCCATGGAAGGAGGATCAAGTCGACCTAGGG  
 ATCCTCCTCCCCTCCTTTGGGCGGAGTCTCCTCCATTCTTCGAGGTGGTA  
 CTTGATCAGCTCGATCATGGGTGCGATCAACGTGATCTTTACCATCCTC  
 AACCTGCGCGCCCCGGGCATGAGGCTGATGAAGATGCCGCTGTTCGTCTG  
 GACCTGGCTGATCACCGCCTTCTGTTGATCCCGGTGATGTCGGTGCTGG  
 CCGGCGTGGTGACCATGATGCTGATGGACATCCACTTCAGCACCAACTTC  
 TTTTTCTTTGCCCGCGGCGGCGACGGGGGTGCTGTTCCACCACGTGTTCT  
 GATTCTTCTTTTTTCTCCGAGGTAACGGGAAAAAAA

>Crayfish MSK2\_COI-CO1 740

GGCATGATAAGGTTCTGAACATCTGAGCATGATAAAGGTATAGTAGGCACT  
 TCCCTAAGACTAATTATTCGAGCCGAACCTTGGTCAACCAGGAAGATTAAT  
 CGGAGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAA  
 TGATTTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGGTTTGGGAATTGA  
 TTAATTTCCCCTTATACTTGAACCCCTGATATAACCTTCCCTCCAATAAA  
 TAATATAAGAATCTGAATTTTACCATTTTCTCCCCCCCCTCTCCTTACCA  
 GGGGAATAGTAGAAAGAAGGGGCGGACCGGGGGGAAAGTTTAACCTCCT  
 CTCAACAGACATCCATTCGCCCATGGAAGGAGGATCAAGTCGACCTAGGG  
 ATCCTCCTCCCCTCCTTTGGGCGGAGTCTCCTCCATTCTTCGAGGTGGTA  
 ATTTTATTACCACGGCAATCAATATATCAACCAAACCGGAGGGTTCATTG  
 AACGAATAACCCTAATTAATATGAATCAATCCTCCTTACTGCCGGAATTC  
 TTCTTTTATTCTCCCCCTCCAACAAAGAAAGAAATAATAGACTTCTTT  
 CTTGACCGAAAAAAAACAAACACTTTCTTTTGTTCCTGCCTGGGG  
 GGGGGGGGGGGCGTATTCTTCTTCCAACACATAATTTTTGATTTTGT  
 TTTTGGAGGCTCCCCCTGAAAAAAAATAATCATTTTTT

>Crayfish KK1\_COI-CO1 685  
 ACAATAAAGCTAGTTTCTGAAGTGTAAGGTATATAGGCACTTCCCTAAGA  
 CTGATTCTTCGGCCACCCCGAGGTAAACCCCTGCCTGCATCGGAGACGAT  
 CGCATTCTTCATGTAAACGACACCATGTAGCCTTCGATCATGATTTTCTT  
 CAGCGTTGTTGCCGGCCTAATTGGGGGTGGTGGGAATTATGAACCCGCC  
 ATGAACGTGGCGCCCCAGAGGCTCTGCCCCGGAAAAAATAATATAATAT  
 TGTGACTTTTACGATTTTCTCTCCCCGTTGGCCTTACCCCGGGACTAGCC  
 CAGCGAGGTGTCTGGGACAGGGTGGACCTTCTATCCTCCTCTAGCAACATC  
 AATCGCCCATGCAAGAGCGTCCTTCGACCTATGCATCTTCCCCCTGGATT  
 TGATCAGATTCTCCTCGGTTCTCGGAAGTGTGAATTTTATAACCCCTCACC  
 CTGAATATACCCGACCATAGGGCTGATGAAGAACCCAATGTTCTTATGGA  
 TATGATCTGATCTTCGCTACTGCAGTACTTCTGCTTTTATCCCTGCTGTT  
 CGGCGTGGAGACCATACTGTACATCTTATGACCGAAATCAAAGCCTACT  
 TTCTTTGACCCTGCTGGCGGGGGAGATCCTGTTCTCTACCCAGATCTGAT  
 TCTGATTCTACCGCCAAGCTAAAGGTAAAAAAAC

>Crayfish KK2\_COI-CO1 797  
 CAGTTAATGTTCTTGGGTGATCAGAGAGTGATCAGGTATAGTAGGCACTT  
 CCCTAAGACTAATTATTCGAGCCGAACCTTGGTCAACCAGGAAGATTAATC  
 GGAGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAAT  
 GATTTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAATTGAT  
 TAGATCCCCTTATACTTGGAGCCCCTGATATAGCCTTCCCTCCAATAAAT  
 AATATAAGATTCTGACTTTTACCATTTTCTCTCTCCCTTCTCCTTACAAG  
 GGAATAGTAGAAAGAGGTGGTCTGGGACAGGGTGGACAGTTTTATCCTCCC  
 TCCAGCAGCATCAATCGGCCCATGGCAGGAGGCATCATGTGCGACCCTTGG  
 AGATGCTTCTACCCTCTCATTTTGGTCCGGCAGTGCGCCTGCAATTGCTT  
 CGGAGCGTGGGTGATTATTTTAAACCACCGGCAAGTCAATCATATTTAAC  
 CCAACACGGGAGGGTTCATCAGATCCGGAATGACCTCTCTATTTAATAT  
 GGAATGCACCCCGTCATTCACTGGCAGGGGACTTACTGTCTTGTTATTAC  
 CACCCCCCGCCTCCTAGTCAAGGAGACAAATTCACTGAGGACTATACTTA  
 TCTTGACGCGAAAAATAAAAAATCAACCACCTTTTCTTTTGTTCCTCGC  
 CTGGGCGGGGGGGAGAGGCGTATCTCGTCTCACCCAACGTCATAGATGTT  
 GACGGATGATCTTTTGTGGCTCACGCCTGGAAAAGAATAAAAAATAA

>Crayfish UD1\_COI-CO1 693  
 CCAAATTCATTGGGTTTCGGAGCTGATCCGGTATAGTAGGCACTTCCCT  
 AAGACTGATTCTTCTGGGCACTACCTTGAGTCACCTGGAAGATTAATCGG  
 AGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGA  
 TTTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAATGATTA  
 ATTCCCCTTATACTTGGAGCCCCTGATATAGCCTTCCCTCAAATAAATAA  
 TATAAAATCTGAATTTTACCATTTTCTCTCTCCCTCTCCTTACAAAGG  
 GAAAAATAAAAAAAGGGGCGGGACAGGGGGGAAAATTTATCCTCCCCCA

ACAACATCCATCGCCCATGGAGGAGGAACAAACGACCTTGGCATCTTCTC  
 CCTTCCTTTGGGCGGGGGCTCCTCAATTCTCGGAACTGTGAATTTTATAA  
 CCCCCGCAATCCATATACCAACCCGAAGGGTATCCCTTGGCCGAAAAACC  
 TTATTTCTATGAATCCGCGTTCTTACTGGCGGAAATTTTGTTTAATCCT  
 CCCCCCTCTCACAAGAGCCATTACTTTACTTCTTTTCAGAACGAAAAATA  
 AACCCCTACCTTTCTTTGACCCTGCTGGGGGGGGGGGACCCATTCTCTACC  
 CAAACATAATCTGAGGAGACTTTGGAGTAAAAAAAAAAGAAAA

>Crayfish UD2\_COI-COI 739

CCGATTGAACCTTGAACCTCTGATGTGATCAGGTATAGTAGGCACTTCCCT  
 AAGACTAATTATTTCGAGCCGAACTTGGTCAACCAGGAAGATTAATCGGAG  
 ACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCACGCCTTCGTAATGATT  
 TTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGGTTTTGGGAATTGATTAGT  
 TCCCTTATACTTGGAGCCCCTGATATAGCCTTCCCTCGAATAAATAATA  
 TAAGATTCTGACTTTTACCATTTTCTCTCTCCCTTCTCCTTACAAGGGGA  
 ATAGTAGAGAGAGGTGGCGGGACAGGGGGGACAGTTTATCCTCCTCTAGC  
 AAGCATCAATCGTCCCATGGGAGGAGGCATCAGTACGACCTTGGGCATCT  
 TTCTCCCTTCATTTGGTCCGGAGTCTCCCTCAATTCTTCGGAGGTGGGTA  
 ATTTTATTACCAGCGGCAATCAATATTTTGAACCAACAGGGATATATCAT  
 TAGACCGGAATACCTCTTATTTAATATGATCCAGTCTTCGTTACTGCCGG  
 TAATTCTGCTTTTATCCCTCCCCGCCTCTAACAAAGAGCGATTACTGTAC  
 TTCTTACTGACCGAAAATAATAAACTACTTTGCTTTGGACCCTGCTG  
 GGCGGGGGGAGAGGCCTATCTCTCTACCAACACATAATTTTTGATTTTTT  
 TTTTTAGGGCCCCAGGAAGAAAAAAAAAATGGAAAAA

>Crayfish UD3\_COI-COI 884

TAGGTATTAGATTTGGGAATTAGAGAAACATGATCAGGTATAGTAGGCAC  
 TTCCCTAAGACTAATTATTTCGAGCCGAACTTGGTCAACCAGGAAGATTA  
 TCGGAGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCACGCCTTCGTA  
 ATGATTTTCTTCATAGTTATGCCAATCACAATTGGGGGTTTTGGGAATG  
 ATTAGCTCCCCTTATACTTGGGAACCCCTGGATATACGCCTTCCCTCCCA  
 ATTAATAATATAAAGATTCTGACTTTTACCAATGTTCTCCCGCCCCTTC  
 CCCTTACCAGGGGGAATAGTATCAAAGAGGGGGTCCGGACCGGGTGGAAAT  
 GTTTAACCTCCCCAACAGGATCAATCGTCCCGGGAAGAGCATCAATCCA  
 CCTAGGAAACCTCTCCCCTCTTTTGGTCCGGAGGCGCCGCAACTCTTGGAG  
 GGGGGGATTTTTTTTACCACCGCAATCAATATATTTAAGAACAGGGATGTG  
 CATAGACCGAAAACCCCTCTTCACATGATCCGCCCTCCTTAATGGGGGAC  
 CTCTGCTTTTTTTCCCCCCCCCCCCCTTCAGGAGCCATTACTGTACTTCT  
 TCTGACCGGAAAAAAAAAACTCCTTAGCTTTGTTTCCTGCCTGGGGGG  
 GGGGGGAGCTCTCTCTTCCAACGACAAAATTGTTGTTTTTTTTTTTTT  
 GAGGTTTCGTCCGAAAAAAAAATTCTAAAAGAATTTGCCCGTCTCTCCGCG  
 TCTCCTCCCGCATAGGGGTACAAGAGCGGAGGTGGTAGACGACTTATTTT  
 CGAATTAGATAAGACAACACTCTTCTGCTTCAAACCCGTGTGTTGACTG

TAACTACCTCCATTTTCCATGTAGATTGGAAGTG

>Crayfish KR1\_COI-CO1 833

CAAGGATTTGGCTTGTTACTCTGAGCTGCTCAGGTATAGTAGGCACTTCC  
CTAAGACTAATTATTCGAGCCGAACCTGGTCAACCAGGAAGATTAATCGG  
AGACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGA  
TTTTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGTTTTGGGAATTGATTA  
GTTCCCCTTATACTTGGAGCCCCTGATATAGCCTTCCCTCGAATAAATAA  
TATAAGATTCTGACTTTTACCATTTTCTCTCTCCCTTCTTCCTTACAAGG  
GGGAATAGTAGAAGAGAGGTGTCGGGGACAGGGGTGGACAGTTTATCCTT  
CCTCTAGCAGCATCAATCGCCATGGAGGAGCATCAGTCGACCTAGGCAT  
CTTCTCCCTTCATTTGGCCGGAGTCTCCTCAATTCTCGGAGCTGTAAATT  
TTATAACCACAGCAATCAATATACGAACCAAAGGGATATCCATAGACCGA  
ATACCCTTATTCGTATGATCCGTCTTCATTACTGCAGGACTTCTGCTTTT  
ATCCCTCCCCGCTCTAGCAAGAGCAATTACTATACTTCTTACAGACCGAA  
ATCTAAACACTACTTTCTTTGACCCTGCCTGGCGGGGGAGATCCTATTCT  
CTACCAAACACTTATTTCTGATTTTTTTTTTTGAGGCCCGGGCCGGAAAAA  
AAAAAAGGAAACCTCTGATTCGCTGTGGCCTGTGTTCCCTCTTCTCCCTCC  
GGGGTGGGGCCCCGTGGGCGGTGAGGCTGTTGCTCTGTGTGCGCGTGT  
GGTGTTTTTTCCCCCTGCTCTCGGGGCGGGGG

>Crayfish YT1\_COI-CO1 734

CAAATGGAACCTTGAGATCTGGGGTGCTCAGGTATAGTAGGCACTTCCCT  
AAGACTAATTATTCGAGCCGAACCTGGTCAACCAGGAAGATTAATCGGAG  
ACGATCAAATTTATAATGTAATCGTCACAGCCCACGCCTTCGTAATGATT  
TTCTTCATAGTTATGCCAATCATAATTGGGGTTTTGGGAATGATTAGT  
TCCCCTTATACTTGGAAACCCCTGATATAGCCTTCCCTCACAATAAATAA  
ATAAAAATCGTGAATTTTACCATTTTCTCTCTCCCTCTCCTTACCAAGG  
GGAATAGTAAAAAGAAGTGTGGGACAGGGTGGACAGTTTATCCTCCTCT  
TACAACATCCATCGGCCATGGAAGGGGAACAATCGACCTAGGAATCTTCT  
CCCTTCCTTTTTGTGGGAGTCTCCTCAATTCTCCGAGGTGGGAATTTTTT  
TACCACGGCAATCCATATTCCAAACACCACGGATTTTCATAGGACCGAAT  
AACCTTATTTAATATGATCCGGCGTCTTGTGGGGGGAATACTGCCTTT  
TTCCCTCCCCCCTCCAACAAGAACAATACTATAACTTCTTTTTTTGACC  
GAAAAAAAAAAAAACCCTACTTTCTTTTGGCCCTCCTGGGCGGGGGGAG  
GATCCTATTTCTCTACCAAACACTTATTTTTGATTTTTTTTTTAGGGCC  
TCGGAAAAAAAAAAAAAAAAACATCTTTAATAAA

>Crayfish SK1\_Chmr4 1199  
 GGCTGGGGCATTGGCCCCACGTTCTCCGCCAACAGGGGTCAAAGAAGT  
 AGTGTTTAGATTTTCGGTCTGTAAGAAGTATAGTAATTGCTCCTGCTAGAA  
 CGGGGAGGGATAAAAGCAGAAGTACTGCAGTAATGAAGACGGATCATAACG  
 AATAAGGGTATTCGGTCTATGGATATCCCTCTGGTTTCGTATATTGATTGC  
 TGTGGTTATAAAATTTACAGCTCCGAGAATTGAGGAGACTCCGGCCAAAT  
 GAAGGGAGAAGATGCCTAGGTCGACTGATGCTCCTGCATGGGCGATTGAT  
 GCTGCTAGAGGAGGATAAACTGTCCACCCTGTCCCGACACCTCTCTCTAC  
 TATCCCCCTTGTAAGGAGAAGGGAGAGAGAAAATGGTAAAAGTCAGAATC  
 TTATATTATTTATTTCGAGGGAAGGCTATATCAGGGGCTCCAAGTATAAGG  
 GAACTAATCAATTCCCAAACCCCCAATTATGATTGGCATAACTATGAA  
 GAAAATCATTACGAAGGCGTGGGCTGTGACGATTACATTATAAATTTGAT  
 CGTCTCCGATTAATCTTCCTGGTTGACCAAGTTCGGCTCGAATAATTAGT  
 CTTAAGGAAGTGCCTACTATACCGGATCAGGCTCCGAACACAAAGTATAG  
 AGTACCAATGTCTTTGTGGTTTGTAGAAAATAGAAAAGTGTACGCCCTGA  
 TAACTCTGAAGGTGAGTCTACATCTAGAAGTAAGAGATTCTTGTAATCTG  
 CAAAGCGTATTTGTGCCCGTCTCTAGATGCGTTACAGGGGATTATACCGT  
 TGTAAGGGATTCATGAGTCTCTAATAGTTGCAGAGGAACTTCTCTATGTG  
 TATCCTACCTGGTGTGAGTGGATAGTGACGTGCGATCTGTGAGATCGGC  
 TTCATTTTAACTCAGTCAAGTGTGATTTTCTCTGGTATTTAAAAGTGGTC  
 ATGACTGAGAGTGAGGTGATTCGGCTTGTTTCATTAGTCTATTGATTGTCA  
 GTAATATATTTAGGATGTAGGGAGGAGAGGTCGGGATGTTAGGTTGATTG  
 TTGTCTTTGTTTCTCTTTAGAATGTGTTCTTGTAGGCATGATGGATCGAT  
 TATTACTAGATTATGTGAATGCTGGGATTCTAGACATGTGATGCTGCAT

>Crayfish CR1\_Chmr4 1648  
 AATTGGCAGATACCCCAGGTTGTCGCGAATGGGTCAAAAATGTGCTTAAT  
 TTCGGCTGTAGATGATTTAATTGCTCCTGCTGAACGGGGAGGGAAAAAGC  
 AGAAGTACTGCAGTAATGAAGACGGATCATAACGAATAAGGGTATTCGGTC  
 TATGGATATCCCTCTGGTTTCGTATATTGATTGCTGTAGTTATAAAATTTA  
 CAGCTCCGAGAATTGAGGAGACTCCGGCCAAATGAAGGGAGAAGATGCCT  
 AGGTGACTGATGCTCCTGCATGGGCGATTGATGCTGCTAGAGGAGGATA  
 AACTGTCCACCCTGTCCCGACACCTCTCTCTACTATTCCCCTTGTAAGGA  
 GAAGGGTGAGAAAAAATGGTAAAAGTCAGAATCTTATATTATTTTATTTCG  
 AGGGAAGGCTATATCAGGGGCTCCAAGTATAAGGGGAATAATCAATTCC  
 CAAAACCCCCAATTATGATTGGTATAACTATGAAGAAAATCATTACCAAG  
 GGGGGGGGCTGGGGACAATTACTTTATAAATTTTGATCGCCTCCCAATTA  
 AACTTTCCTGGTTTGACCAAAGTTTCGGCCCCGAAAAAATAAGCCTTAGG  
 GAAGTGGCCTCCCTTTTCCGGGAGAAAGGGGCCGAAAAAAAAAAAAAAAAAA  
 AGGATCCCCACATGTTTTTTAGGGGTTTTTTGAAAAAGAAAAAATTAATG  
 CACAGAGACGCCATCTAGTTTTTTAGTGGGTGGTGGGCGGCCAGTTTAATA



TCGTAACAAAAATAGCAAGGAGATAGGAAAGCCAACTGATCGTTTGAGTTC  
GGCTAAAGCAAGGTTGTTGGTGCATGAAGTTAATGCGAGATAACGATGAT  
ATTTACGAGGCTAATTGAGTTGATTCAACCTCTAGATAGGCCTATTTGAG  
CTTTTAATGAGGGAGATCTATGGGGAGCTTCTCGTAATGTGATCATGACG  
CTGGTTGACCGTTGGTATTATGACTTCTTGAAGTTGTATCCCAAAGGGGG  
TTCACAATATCCATGGAGATCACGTTTTGTGCAGTTGAGCGCTATGTCAT  
TAGCCCTAGAGGAGTTGGAGCTGTTACGAAGAGA ACTGGTTGGATGATTG  
TGAGATGGTGGTGTGACGGATGGTGACTCGAAGATTAAATAGTAGAGCTG  
CGATATCAACCAACGCGTTGCTCTCGTACGTCCGTTTACTGGACTTATTG  
GCAATACATTACGGTGCATAGGTGTAGGTTAATACCTGTGTGGGCTGCT  
AGATGTACTGTTGCACCGGTGTATTTACGTGTGTGTTGGTAAATGAGGAG  
ATGCTTGCGCGCATATGTAGTGATAGATGATAGTGCTGGGTGTGACTTGA  
TTACTAACGGCAGATTAGGGTAGGAATATTGCGTATTGCGTTTGCGCTAT  
CGTAGATGCATTTGGCAGCAATGCATGGTGAGTTGCAGATGGGTGCGCAA  
TGATGCCGTAATTGTCCTATCGTGTGTGGCCATATGATATTTGATGGATA  
ACTAACTATTATATGGTGGCGTTATTGCATTGATGTACGGTGTATATAT  
GCTGTGTAGAGTGCGGAGATGAATAGGCGTGTGTTCAATACTGAGCAATA  
TTAATGAGAGTAACTAGGATTGGGAGGGAGTATATAGGATTGTGTGTT

>Crayfish UD1\_Chmr4 1554

GCACTCAACAGCGTCATCCGTCGGGTCAAAAGAAGTGTGTTTAGATTTTC  
GGTCTGTAAGAAGGTCAGTACTTGCTCCTGCTAGAACGGGGAGGGATTAA  
AGCAGAAGTACTGCAGTAATGAAGACGGATCATATGAATAAGGGTATTTCG  
GTCTATGGATATCCCTCTGGTTCGTATATTGATTGCTGTGGTTATAAAAT  
TTACAGCTCCGAGAATTGAGGAGACTCCGGCCAAATGAAGGGAGAGATG  
CCTAGGTGCGACTGATGCTCCTGCATGGGCGATTGATGCTGCTAGAGGAGG  
ATAAACTGTCCACCCTGTCCCGACACCTCTCTCTACTATTCCCCTTGTA  
GGAGAAGGGAGAGAGAAAATGGTAAAAGTCAGAATCTTATATTATTTATT  
CGAGGGAAGGCTATATCAGGGGCTCCAAGTATAAGGGGA ACTAATCAATT  
CCCAAACCCCAATTATGATTGGCATAACTATGAAGAAAATCATTACGA  
AGGCGTGGGCTGTGACGATTACATTATAAATTTGATCGTCTCCGAAATAA  
TCTTCCTGGTTGACCAAGTTCGGCTCGAAAAATTAATCTTAAGGAAGTGC  
CTACTATACCGGGATCAGGCTCCGAACACAAAGTATAGAGTACCAATGTC  
TTTTTTGGTTTTGTTTTAAAAAAAAAAAAAAAAAATTTTTGTGTCATTTTCGCG  
TCGTTACTTTTTCTTTTTAATTCAGATTTTCTTCTATTGTTGCGATCC  
GGCTTAGAAATCGTTCCTTAAAGTCTATTAAGTCCGAGGAATGTTTATAT  
TGTTAGGTTGTATCTTGATTTAGCAAAAACAACACTCGTGTGATAGTGT  
AAAACGTATCTTCTGTTAACCTTTATATAGGTTGCTTCTACACGTTGGCA  
TATTCACAAGCAGTATCATTATTA ACTATCCTATAGCTTTACATAATTTA  
TAAGGGGGGACAGGTTTATAAGTGATACTAATAAACGCTGACCTATAATT  
GGTGGGTCAGCTTAAGTGGCTATCGATGTTTTTAGTCGATACATTCTTTTT  
CCACATCGTACGTAATAAAACAATTAATATCCTATCCAGCTGCACACGA  
TGTCTCGGCATGTATCCCTTACACAATTACTTTTTCGCTATAATAGTATTG

ATACATAGTTAGCCTTATTCGCCGCGTTTGGAAATCGCCGTGCTTGCGAT  
 CTATGGGCGTAATCATATCATAATAGTTGGCTTGAACGATATTTGATAAT  
 AAACAGATATCATATAACTAACCCACCTGCTGTGTACTCCTTTGCTCTGC  
 AACATTGCGGACGTTAGTTATGGCGCATTAAATGACGTGTCGTTTATATAC  
 GGACGGAAGGAACATGAATCGGATATATAATTTGATATATAATATCTCTA  
 ATGCGCGCGTTGTTGATCATTCTGAACGATTGGTGATAAAAACCATTTAG  
 CGGATATTACGTTGGCTCGCGTTAAAATGACTACATTATGGAGGTTTTGG  
 GCACTATGTATTGAAATAAAAGTAAATTTGTGCTCCCGAACTTCTAGTCTC  
 ACAA

>Crayfish MSK1\_Chmr4 1355

CGTGGGAAAACACCAAAAAAAAAACGCCCCACCGCAGACTGCAGCCTGC  
 TTCTTGTGTATTCTATAGTGTACCTAAATAGCTTGGCGTAATCATGGTC  
 ATAGCTGTTTCTGTGTGAAATTGTTATCCGCTCACAATTCACACAACA  
 TACGAGCCGGAAGCATAAAGTGTAAGCCCGGGGTGCCTAATGAGTGAGC  
 TAACTCACATTAATTGCGTTGCGCTCACTGCCCGCTTCCAGTCGGGAAA  
 CCTGTGCTGCCAGCTGCATTAATGAATCGGCCAACGCGCGGGGAGAGGCG  
 GTTTGCCTATTGGGCGCTCTTCCGCTTCCCTCGCTCACTGACTCGCTGCGC  
 TCGGTGCTTCGGCTGCGGCGAGCGGTATCAGCTCACTCAAAGGCGGTAAT  
 ACGGTTATCCACAGAATCAGGGGATAACGCAGGAAAGAACATGTGAGCAA  
 AAGGCCAGCAAAAGGCCAGGAACCGTAAAAAGGCCGCGTTGCTGGCGTTT  
 TTCCATAGGCTCCGCCCCCTGACGAGCATCACAAAATCGACGCTCAAG  
 TCAGAGGTGGCGAAACCCGACAGGACTATAAAGATACCAGGCGTTTCCCC  
 CTGGAAGCTCCCTCGTGCGCTCTCCTGTTCCGACCCTGCCGCTTACCGGA  
 TACCTGTCCGCCTTTCTCCCTTCGGGAAGCGTCCTTTATACCCTCAAAAA  
 AAAGGCTCTATTATTTTATAATTTATTTAAAAAAATTTTATTATTTATA  
 ATTAATTAATAATTATAATAAAATTTATATAATATAATAAATATAATTTA  
 TAATAAATATAAATATATTATAATTATATATATTAATTAATTTTATA  
 TTCTTAATTATAATTATAAATATTAATAAATAAATTTTATTATTATAA  
 ATATTTAAAAAATATAAATATTTATAATTAAATAAATTTATTATAATT  
 AATATATATTAATTTAAATAAATTTATATTAATATAAATTGATATATAATT  
 GAATATATTAATAATGAAAATATATATTAAGTAATTATTAATAATTTTATA  
 GATGGTATAATTGATTATGAAATGATAGATATATAGTATTAGAATGATGG  
 ATACAAAACATAAATAAATTATATTTAGTGTATAATTTATATTTATATAAA  
 TTTTAATAATATTATATGAGGAAGCAAGGATAACTTTGATCATAAAAAAT  
 ACTTTTGTATTATATCGACTATTATATTTAATAAAAATAAACAATATTA  
 AATACGTATATGAAAATGGGACATTTTTAACTAAGTATGTGGATGTAGTG  
 TAAACAAATTTTATAATATCACGAAATCTACTATTAAGATAAATTGTAAC  
 TTATT

>Crayfish ROI1\_Chmr4 1337

ACGTGGGATTGCCCAACAGGTCTCCCGCCAGCAGGGGTCAAGAAGTAGT  
 GTTTAGATTTCCGGTCTGTAAGAAGTATAGTAATTGCTCCTGCTAGAACGG

GGAGGGATAAAAAGCAGAAGTACTGCAGTAATGAAGACGGATCATAACGAAT  
 AAAGGTATTCGGTCTATGGATATCCCTCTGGTTCGTATATTGATTGCTGT  
 GGTTATAAAATTTACAGCTCCGAGAATTGAGGAGACTCCGGCCAAATGAA  
 GGGAGAAGATGCCTAGGTCTGACTGATGCTCCTGCATGGGCGATTGATGCT  
 GCTAGAGGAGGATAAACTGTCCACCCTGTCCCGACACCTCTCTCTACTAT  
 TCCCCTTGTAAGGAGAAGGGAGAGAGAAAATGGTAAAAGTCAGAATCTTA  
 TATTATTTATTTCGAGGGAAGGCTATATCAGGGGCTCCAAGTATAAGGGGA  
 ACTAATCAATTCCTAAAACCCCAATTATGATTGGCATAACTATGAAGAA  
 AATCATTACCAAAGCGTGGGCTGTGACGATTACCTTATTAATTTGATCGT  
 CTCCGATTAATCTTCCTGGTTGAACAAGTTCGGCTCCAATAATTAATCCT  
 AAGGAAGTGCCTACTATAACCGAACAGGGTCCGAACACCAAGTATAGAGT  
 TCCAATGTCTTTGTGGTGAGGTGAAAAACAGAATATAACTATAAAAAAA  
 ATGTATCTTCTTCGGAAATATCAAGAAGGACTAATATTGTTTTATTATTGT  
 ATTATTTTATAGAAACGTTAGTTAAGGCAGTAGTTCGGCGCCATAATTG  
 AGAACCTTACGAATTACGAAGTCTTAATTGTACTGAGTGAGAGATAGGT  
 AATAGTTATTATCGTGTTTTGATTAATTATATTTTTGAAGATTTGTTTTAT  
 TTTTAGATATACTCATCATTTACGGTCTTAGATCATATTTTTATTTTTCT  
 TTATGCTCAGTATTTATATATGTTTTATCAGTACTATGATTGGCTATTAT  
 TTTTGTTTTAGGGATATTCTAGATATTTAATCCCCGAGAGTGGAGTCTAG  
 TTTACTGAGCATTCCGATAATCAGCGAATCTAATCAAGTCATGGATAGAT  
 GTCGCGTTTATAAATAGAATGTCAATATATGACTCGTTTTGATGAATTAT  
 CTTGCTATGTGGGGTGTATCTAGAATTACAATATCATTAGTAAAGTTTTTC  
 ATAGTGTACTACAGTTGCTACCCATGTGATGAGAGATATATTATGTATG  
 TTGATATCTTTATATTTTTGATTTATGGTTTGAGATCTGTAGGACCAGATT  
 ATCTGTATGTGTGAGTTGATATGGTAAGAATGTATTT

>Crayfish\_KK1\_Chmr4\_1259  
 AGTGGATTGCAATCACTCGTCTCTCGCAGACAGTCAAGAAGTAGTGTTTA  
 GATTTTCGGTCTGTAAGAAGTATAGTAATTGCTCCTGCTAGAACGGGGAGG  
 GATAAAAGCAGAAGTACTGCAGTAATGAAGACGGATCATAACGAATAAGGG  
 TATTCGGTCTATGGATATCCCTCTGGTTCGTATATTGATTGCTGTGGTTA  
 TAAAATTTACAGCTCCGAGAATTGAGGAGACTCCGGCCAAATGAAGGGAG  
 AAGATGCCTAGGTCTGACTGATGCTCCTGCATGGGCGATTGATGCTGCTAG  
 AGGAGGATAAACTGTCCACCCTGTCCCGACACCTCTCTCTACTATTCCCC  
 TTGTAAGGAGAAGGGAGAGAGAAAATGGTAAAAGTCAGAATCTTATATTA  
 TTTATTCGAGGGAAGGCTATATCAGGGGCTCCAAGTATAAGGGGAACATA  
 TCAATTCCTAAAACCCCAATTATGATTGGCATAACTATGAAGAAAATCA  
 TTACGAAGGCGTGGGCTGTGACGATTACATTATAAATTTGATCGTCTCCG  
 ATTAATCTTCTGGTTGACCAAGTTCGGCTCGAATAATTAGTCTTAGGGA  
 AGTGCCTACTATAACCGGATCAGGCTCCGAACACAAAGTATAGAGTACCAA  
 TGTCTTTGTGATTAGATTGAAAAGAGAAAATATGTTTTTATTTAAGATTTT  
 TTTAATCGTCTGGTCTTTAAGTATAAACATATTATTTTTTATTTAGTTT  
 CGATTTAGTGAGACTAGTATATATTGTGGGGAATAACGCATTAAGTGTTT

GACTATCGCCGTTAATTTTGTACTTACTATTAAAAAATGTTAATCTATGA  
 TTTTCAGGATTGGAGTGTGGTGAATGGTTTTTGTGTCTGTAAGTTTACTC  
 ATGCTCGGGTCGGTCTTTAACATCGGCAAGTTATCAAGGTTATATAGATA  
 TGTAGTTATATATATTATTTCTATGTTGTATGTATATAATTAGGAATGCT  
 GCAGAGTGTACTTTTTTGTCTATAGAGGTGAAGATCATAGATTTGAAATTT  
 GTTTGTTTTGGGTATATGAAAATATATATAATATCCTTTGATCGTAATCC  
 ATAGTAGATTCTGAGATATATTATAGAGTTGTTGAGTGTTAATGCAGCAC  
 ATTATAGAACATTACAGCTAGCAGTGAACACAGATGTTTTTGTGTTGTTA  
 TTTATGTTTTGTTTGTATATTAATATGTTATCTGATGGCGATGATTTTGC  
 TTGATGGAT

>Crayfish KR1\_Chmr4 1205  
 AGATGGGCACTGAACACGCTCTCCGCCAAGCAGGTCAAGTAAGTAGTGTT  
 TAGATTTTCGGTCTGTAGAAGTATAGTAATTGCTCCTGCTAGAACGGGGAG  
 GGATAAAAGCAGAAGTACTGCAGTAATGAAGACGGATCATAACGAATAAAG  
 GTATTCGGTCTATGGATATCCCTCTGGTTCGTATATTGATTGCTGTGGTT  
 AAAAAATTTACAGCTCCGAGAATTGAGGAGACTCCGGCCAAATGAAGGGA  
 GAAGATGCCTAGGTGCGACTGATGCTCCTGCATGGGCGATTGATGCTGCTA  
 GAGGAGGATAAACTGTCCACCCTGTCCCGACACCTCTCTACTATTCCC  
 CTTGTAAGGAGAAGGGAGAGAGAAAATGGTAAAAGTCAGAATCTTATATT  
 ATTTATTCGAGGGAAGGCTATATCAGGGGCTCCAAGTATAAGGGGAACTA  
 ATCAATTCCTAAAACCCCAATTATGATTGGCATAACTATGAAGAAAATC  
 ATTACGAAGGCGTGGGCTGTGACGATTACATTATAAATTTGATCGTCTCC  
 GATTAATCTTCCTGGTTGACCAAGTTCGGCTCGAATAATTAGTCTTAGGG  
 AAGTGCCTACTATAACCGGATCAGGCTCCGAACACAAAGTATAGAGTACCA  
 ATGTCCTTGTGATTTGTACGAACAAGAAAAGGTAAGAAATATAAGAAATT  
 TGTCTTCCTGCAAATACGGGTGAAAAGTGTTCCTTTAATATATTTATATTT  
 ATTCATTTATATAGATGAGATTGTTTTTTCGGTCTTTCTTACATATCCCT  
 TTTTACAACCTTTTGTGCGTAATCTTGTCTAAAATGTATGGTTATTATCGTG  
 GATTTTACAAAACCTCATGATAGTTATAGTGTTTTAATGTCATAATTAGT  
 ACCTAGGCAATATGATTTATTAGTAGACGTAGTATAATTCTCTTTTGTAT  
 TTAAGTACGCGAGCTTATCGATTGGAGTTTGTATGTAAGAATATCCCGCGAT  
 GCTTAACGGGTAATCGCAATTGTATATGATTGTTGATAGGTATGGTCATA  
 ATATTTTTTAATATTGCTTGAGGGGAGCATATTATGTAAGTGTGTTTTTATG  
 TATAGTTGTGATTTAGAAAGAAAATAAGTTTGTATTATTGTTTTTGTCTT  
 TTTTGTGTTTTTTTATTGTCATGTGTCTTAGGCTCATTTTGAATGATTAT  
 ACTCA

>Crayfish YT1\_Chmr4 737  
 GAAAATGTAATCCTCGGGGAAGTAGGAATACCAGGGTACACAAGCCATT  
 CTACTCGCTATTCTCAAGCTGCTCATAGGTAGAGGGGTGGTCCAAGAACA  
 CAGTCAGATACTTCCCTTTCCGTAGCGTGGCTCCCCCTCTGCAGCCTCTG  
 TCCAACAACCTCCTAAGTCAACTTCTGCCGTCCTGGAAATCCCATAGTCT

CTCTAGGGAAATAGACCCTACCTGGCCTCCCTACAAACAAACAAACTTTC  
ATTATTAATACCTGAGGACAGGGACAAAATGGGTTCAGCTACCAGAGTCA  
TGCACACCCACTTACTGATTGGTTCACGATTGCCGACTAATCCTGGTGGG  
GAGCGTCGGCTACATTCAGTGGTGTGAGCTCATCCAGAAGTTTTTCATCCT  
GTTCTCCGCCGAAGCAGGGGATACCGCGGGAGCGAACAAGGGACCCATAC  
GCCACCTCAACGCCAGGAACCGGTAAAAGGACGCGGTACGTTTACCTCAC  
CTAAGCTCCGCCCTCCTGACGACGCTCGCGCAAATTTATTCTCACTGCCT  
ATGCGCAGAAAGCTTGCAGGACTCTCTAGATGTCACGCGTTTTCCCCTGA  
ATTCTTCATCATGCGCTCTGCAGTACCGACCCTGCCGCTCACAGAATACC  
TGTCTCCTTTCTCCCATCTGGAGCTCATCTCATAACCCTGAAAAGGTTC  
ACATCTCCCTCTGGAAAGGACCCATGAGCTCAGAGGA



มหาวิทยาลัยราชภัฏมหาสารคาม  
RAJABHAT MAHASARAKHAM UNIVERSITY

## สารบัญ

หัวข้อ	หน้า
กิตติกรรมประกาศ .....	ก
บทคัดย่อ .....	ข
ABSTRACT .....	ค
สารบัญ .....	ง
สารบัญตาราง .....	ช
สารบัญภาพ .....	ฉ
บทที่ 1	
บทนำ .....	1
1.1 ความสำคัญและความเป็นมาของปัญหา .....	1
1.2 วัตถุประสงค์การวิจัย .....	3
1.3 ขอบเขตการวิจัย .....	3
1.4 ทฤษฎี สมมุติฐาน (ถ้ามี) และกรอบแนวความคิดของ โครงการวิจัย .....	3
1.5 ประโยชน์ที่ได้รับ .....	4
บทที่ 2	
ทฤษฎีและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง .....	5
2.1 อนุกรมวิธานและลักษณะทั่วไปของกิ้งก่ามแดง.....	5
2.2 เครื่องหมายทางพันธุกรรม .....	13
2.3 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง .....	15
บทที่ 3	
วิธีดำเนินการวิจัย .....	21
3.1 ข้อมูลและแหล่งที่มาของข้อมูล .....	21
3.2 ประชากรและกลุ่มตัวอย่าง .....	21
3.3 เครื่องมือในการวิจัย .....	21
3.4 ขั้นตอนในการดำเนินงานวิจัย .....	21



## สารบัญ (ต่อ)

หัวเรื่อง	หน้า
<b>บทที่ 4</b>	
ผลการศึกษา .....	27
4.1 ข้อมูลการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง .....	27
4.2 การศึกษาลักษณะภายนอกของกุ้งก้ามแดง.....	32
4.3 การสร้างเครื่องหมายดีเอ็นเอแบบบาร์โคด .....	37
4.4 การส่งเสริมการใช้ประโยชน์จากพันธุ์กุ้งเครย์ฟิชในภาค ตะวันออกเฉียงเหนือ ในกลุ่มร้อยแก่นสารสินธุ์ (4 จังหวัด คือ ร้อยเอ็ด ขอนแก่น มหาสารคาม และกาฬสินธุ์) .....	62
<b>บทที่ 5</b>	
สรุป และวิจารณ์ผลการวิจัย .....	69
5.1 สรุปผลการวิจัย .....	69
5.2 วิจารณ์ผลการวิจัย .....	73
5.3 ข้อเสนอแนะในงานวิจัยครั้งต่อไป.....	73
<b>บรรณานุกรม</b> .....	75
<b>ภาคผนวก ก.</b> การเตรียมสารเคมี .....	80
<b>ภาคผนวก ข.</b> ลำดับนิวคลีโอไทด์ .....	87
<b>ประวัตินักวิจัย</b> .....	100

## สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
ตารางที่ 4.1	การวิเคราะห์โปรตีนในเนื้อกุ้งก้ามแดงที่เลี้ยงด้วยอาหารทดลอง ตามวิธีการของ Kjeldahl method .....	36
ตารางที่ 4.2	แสดงการเปรียบเทียบลำดับดีเอ็นเอของตัวอย่าง บนฐานข้อมูล Genebank .....	40
ตารางที่ 4.3	แสดงระยะห่างทางพันธุกรรมของลำดับนิวคลีโอไทด์ของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัดจากบริเวณ COI สร้างด้วยโปรแกรม MEGA 6.0 .....	54
ตารางที่ 4.4	แสดงระยะห่างทางพันธุกรรมของลำดับนิวคลีโอไทด์ของกุ้งก้ามแดงที่เก็บตัวอย่างจาก 8 จังหวัดจากบริเวณ COI สร้างด้วยโปรแกรม MEGA 6.0 .....	61

## สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
ภาพที่ 2.1	เขตการกระจายตัวของกุ้งก้ามแดง .....	36
ภาพที่ 2.2	ลักษณะทางสัณฐานวิทยาของกุ้งก้ามแดง .....	7
ภาพที่ 2.3	การจำแนกเพศของกุ้งก้ามแดง .....	8
ภาพที่ 2.4	การจำลองขณะตัวผู้ทำการส่งถ่ายถุงน้ำเชื้อ .....	9
ภาพที่ 2.5	การจำลองพฤติกรรมการผสมพันธุ์ของกุ้งก้ามแดง .....	10
ภาพที่ 2.6	วงชีวิตกุ้งก้ามแดง .....	11
ภาพที่ 2.7	การลอกคราบของกุ้งก้ามแดง .....	13
ภาพที่ 2.8	แผนโปรแกรมของประชากรกุ้งเครย์ฟิช ในการจำแนกประชากรของกุ้ง ใน อเมริกาเหนือ และกุ้งในยุโรป .....	19
ภาพที่ 4.1	สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของสหกรณ์การเกษตรเขื่อนพระปราง จังหวัด สระแก้ว .....	28
ภาพที่ 4.2	สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของชายณรงค์เครย์ฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม .....	29
ภาพที่ 4.3	สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของตุ้เครย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี .....	30
ภาพที่ 4.4	สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของเต้าเครย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น .....	31
ภาพที่ 4.5	สถานที่เลี้ยงกุ้งก้ามแดงของคุณพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด จังหวัด ร้อยเอ็ด .....	32
ภาพที่ 4.6	ลักษณะทางสัณฐานวิทยาของกุ้งก้ามแดง .....	33
ภาพที่ 4.7	การจำแนกเพศของกุ้งก้ามแดง .....	33
ภาพที่ 4.8	ก. กุ้งก้ามแดงของตุ้เครย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี ข. กุ้งก้ามแดงของชายณรงค์เครย์ฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม ค. กุ้งก้ามแดงของเต้าเครย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น ง. กุ้งก้ามแดงของพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด .....	34
ภาพที่ 4.9	ก. เนื้อกุ้งก้ามแดงของตุ้เครย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดอุดรธานี ข. เนื้อกุ้งก้ามแดงของชายณรงค์เครย์ฟิชฟาร์ม จ.มหาสารคาม ค. เนื้อกุ้งก้ามแดงของเต้าเครย์ฟิชฟาร์ม จังหวัดขอนแก่น ง. เนื้อกุ้งก้ามแดงของพรชัยฟาร์มกุ้งก้ามแดงร้อยเอ็ด .....	35

## สารบัญญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
ภาพที่ 4.10	แสดงผลการตรวจสอบคุณภาพของดีเอ็นเอกุ้ง Crayfish 15 ตัวอย่าง .....	37
ภาพที่ 4.11	แสดงผลการตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอของกุ้ง Crayfish 15 ตัวอย่างที่ได้จากการเพิ่มปริมาณด้วยไพรเมอร์ของยีนบริเวณ COI (COI- C03 ,COI-C01) .....	38
ภาพที่ 4.12	แสดงผลการตรวจสอบคุณภาพของชิ้นส่วนดีเอ็นเอของกุ้ง Crayfish 8 ตัวอย่างที่ได้จากการเพิ่มปริมาณด้วยไพรเมอร์ของยีนบริเวณ COI (Chmr4, Chmf4) .....	39
ภาพที่ 4.13	เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 .....	45
ภาพที่ 4.14	Phylogenetic tree of COI sequences of crayfish was constructed using Neighbor joining method by MEGA version 6.0. The number on the branches are bootstrap confidence levels. ....	52
ภาพที่ 4.15	Phylogenetic tree of COI sequences of crayfish was constructed using Maximum Likelihood method by MEGA version 6.0. The number on the branches are bootstrap confidence levels. ....	53
ภาพที่ 4.16	เปรียบเทียบลำดับนิวคลีโอไทด์ของบริเวณยีน COI ด้วยโปรแกรม MEGA เวอร์ชัน 6.0 .....	55
ภาพที่ 4.17	The evolutionary history was inferred by using the Maximum Likelihood method based on the Kimura 2-parameter model . The tree with the highest log likelihood (-3238.9445) is shown. There were a total of 622 positions in the final dataset. Evolutionary analyses were conducted in MEGA6. ....	59

## สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
ภาพที่ 4.18	The evolutionary history was inferred using the Neighbor-Joining method. The optimal tree with the sum of branch length = 1.01889068 is shown. The percentage of replicate trees in which the associated taxa clustered together in the bootstrap test (1000 replicates) are shown next to the branches. The analysis involved 8 nucleotide sequences. There were a total of 622 positions in the final dataset. Evolutionary analyses were conducted in MEGA6. ....	60
ภาพที่ 4.19	การประชุมเครือข่ายผู้เลี้ยงกุ้งก้ามแดง .....	65
ภาพที่ 4.20	การประชุมเครือข่ายเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งก้ามแดง .....	65
ภาพที่ 4.21	การนำนักศึกษาลงพื้นที่ให้ความรู้ในเรื่องการเลี้ยงกุ้งก้ามแดง และการสังเกตอาการของกุ้งที่ติดเชื้อไวรัส .....	66
ภาพที่ 4.22	ถอดบทเรียนที่ได้จากการจัดกิจกรรมการสำรวจและติดตามเฝ้าระวังโรคไวรัสตัวแดงดวงขาว (White spot disease) ในกุ้งเทศทรีคเตอร์ ( <i>Cherax destructor</i> ) กุ้งก้ามแดง <i>Cherax quadricarinatus</i> .....	66
ภาพที่ 5.1	Phylogenetic tree of COI sequences of crayfish was constructed using Neighbor joining method by MEGA version 6.0. The number on the branches are bootstrap confidence levels. ....	70
ภาพที่ 5.2	The evolutionary history was inferred by using the Maximum Likelihood method based on the Kimura 2-parameter model . The tree with the highest log likelihood (-3238.9445) is shown. There were a total of 622 positions in the final dataset. Evolutionary analyses were conducted in MEGA6. ....	72