

สำนักวิทยบริการและเทคโนโลยีสารสนเทศ

จ.แพร่ วันที่ ๑๖ มกราคม พ.ศ. ๒๕๖๔

การวิเคราะห์ความหลากหลายทางพันธุกรรมของม้าน้ำในประเทศไทย
โดยใช้ RFLP

RFLP analysis of genetic diversity of seahorse (*Hippocampus spp.*)
in Thailand

นักวิทยาศาสตร์

ดร. นฤมล ภู่ว่องไว

นางชูตा บุญภักดี

งานวิจัยนี้ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัย ประจำเงินรายได้
งบประมาณแผ่นดิน ประจำปีงบประมาณ ๒๕๔๐ และ ๒๕๔๑

ประกาศคุณูปการ

งานวิจัยนี้สำเร็จได้ด้วยการได้รับความช่วยเหลือจากบุคคลและหน่วยงานต่างๆ หลายหน่วยงาน โดยเฉพาะอย่างยิ่งทุนอุดหนุนการวิจัยบประมาณแผ่นดิน มหาวิทยาลัยมูรพา และได้รับการสนับสนุนและช่วยเหลือด้านสถาบันที่และอุปกรณ์เป็นอย่างดีจากภาควิชาชีววิทยา ภาควิชาการวิชาศาสตร์ และโครงการจัดตั้ง บัณฑิตศึกษา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยมูรพา ที่ให้ความช่วยเหลือด้านอุปกรณ์ประกอบการวิจัยครั้นนี้ และงานวิจัยนี้สมบูรณ์ได้ด้วยคุณ Marie-Annick Moreau แห่งมหาวิทยาลัย McGill ที่ยืนยันการบ่งชี้ชนิดของม้าน้ำ ข้าพเจ้าขอขอบคุณทุกท่านมา ณ โอกาสนี้

สุชา บุญกักดี

บทคัดย่อ

การศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมของม้าน้ำที่พบในประเทศไทย ทำการศึกษาในม้าน้ำ 3 ชนิดคือ *Hippocampus spinosissimus*, *H. kuda* และ *H. trimaculatus* โดยเตรียมตีอีนเข้าห้องทดลองจากเลือดของม้าน้ำด้วยวิธีการเก็บตัวอย่างเลือดให้ในบัฟเฟอร์ TNES-Urea (10 mM Tris-HCl, pH7.5; 125 mM NaCl; 10 mM EDTA; 1% SDS; Urea 4 M) สามารถเตรียมตีอีนเข้าได้ประมาณ 2-5 ไมโครกรัมต่อเลือด 1 ไมโครลิตร ลักษณะของตีอีนจะมีความเป็นโนเรกูลที่ค่อนข้างสมบูรณ์ มีขนาดมากกว่า 23.1 กิโลเบส เมื่อวิเคราะห์รูปแบบตีอีนเข้าที่จำเพาะต่อชนิดของม้าน้ำในบริเวณยีน 18S rRNA พบว่า *H. spinosissimus* มีแกนตีอีนเข้า 2 แคน ขนาดประมาณ 900 และ 650 คู่เบส *H. kuda* มีแกนตีอีนเข้า 1 แคน ขนาดประมาณ 900 คู่เบส และ *H. trimaculatus* มีแกนตีอีนเข้า 1 แคน และอาจ 3 แคน ขนาดประมาณ 900 คู่เบส และต่ำกว่า 500 คู่เบส ตามลำดับ การศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมภายในชนิดของม้าน้ำ *H. spinosissimus* ทำโดยวิเคราะห์ชิ้นส่วนไม้ตัดตอนเตรียมตีอีนเข้าเพิ่มจำนวนด้วยเทคนิค PCR ตั้งแต่บริเวณยีน cytochrome b จนถึง 12S rRNA ของม้าน้ำจาก จ. ชลบุรี, จ. ระยอง และ จ. ตราด โดยย่อๆชิ้นส่วนตีอีน เข้าดังกล่าวด้วยเรสทริกชันเอนไซม์ *Eco*RI, *Hind*III, *Kpn*I, *Hae*III, *Hha*I, *Msp*I และ *Taq*I เมื่อใช้ *Taq*I พบความแตกต่างทางพันธุกรรมในม้าน้ำจาก จ. ระยอง ซึ่งเกิดขึ้นภายใต้แรงดึงดูดของดีบากันและต่างจากแหล่งอื่นด้วย สำหรับการศึกษาความหลากหลายทางพันธุกรรมของม้าน้ำ *H. kuda* ทำการศึกษาม้าน้ำจาก จ.ชลบุรี และ จ. ตราด โดยวิเคราะห์ในบริเวณยีน ATPase ของไม้ตัดตอนเตรียมตีอีนเข้าและทดสอบเช่นเดียวกับม้าน้ำ *H. spinosissimus* แต่ไม่พบความแตกต่างทางพันธุกรรมภายในชนิดของม้าน้ำ *H. kuda*

ABSTRACT

Three species of seahorse, *Hippocampus spinosissimus*, *H. kuda* and *H. trimaculatus* were studied on their genetic diversity. Total DNA was prepared from whole blood preserved in TNES-Urea buffer (10 mM Tris-HCl, pH7.5; 125 mM NaCl; 10 mM EDTA; 1% SDS; Urea 4 M). DNA yield was about 2-5 µg DNA/µl blood with high molecular weight and more than 23.1 kb. in length. The specific DNA pattern of each species was performed on PCR amplified DNA fragment of 18S rRNA gene. The results showed that *H. spinosissimus* has two intent bands approximately 900 and 650 bp. *H. kuda* has only one intent band approximately 900 bp. and *H. trimaculatus* has one intent band and three light bands approximately 900 and less than 500 bp., respectively. Genetic diversity within species of *H. spinosissimus* from Chonburi, Rayong, and Trad was investigated in PCR amplified mtDNA fragment from cytochrome b gene to 12S rRNA. After digestion those DNA fragments with *EcoRI*, *HindIII*, *KpnI*, *HaellI*, *Hhal*, *MspI* and *TaqI*, DNA pattern of Rayong samples digested with *TaqI* was not only distinct from other samples but also differed from those in the same locality. While genetic diversity within species of *H. kuda* from Chonburi and Trad investigated on ATPase gene of PCR amplified mtDNA fragment. After digestion those DNA fragments with *EcoRI*, *HindIII*, *KpnI*, *HaellI*, *Hhal*, *MspI* and *TaqI*, different DNA pattern of all samples was not found. This result indicated that genetic variation within species of *H. kuda* could not be detected.

สารบัญ

หน้า

บทคัดย่อ

บทคัดย่อภาษาไทย.....	๑
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ.....	๒
สารบัญ.....	๓
สารบัญตาราง.....	๔
สารบัญภาพ.....	๕
บทที่ 1 บทนำ.....	๑
บทที่ 2 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา.....	๓
บทที่ 3 วิธีดำเนินการทดลอง	
วัสดุอุปกรณ์.....	๑๖
วิธีดำเนินการศึกษา.....	๑๘
บทที่ 4 ผลการทดลอง.....	๒๔
บทที่ 5 วิเคราะห์และสรุปผลการทดลอง.....	๓๓
เอกสารอ้างอิง.....	๓๙
ภาคผนวก.....	๔๓

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
2.1 ความเข้มข้นของอะกາริสที่ใช้แยกดีเอ็นเอกซ์ขนาดต่างๆ กัน.....	8
3.1 ปริมาณสารที่ใช้ในปฏิกริยา PCR.....	21
4.1 ขนาดของผลิตผล PCR ภายหลังถอยด้วยเรสทริกชันเอนไซม์ชนิดต่างๆ.....	25

สารบัญภาพ

ภาพที่	หน้า
2.1 แผนภาพไมโครคอนเดรียลดีเจ็นเอของหมู.....	7
3.1. ม้าน้ำตัวเต็มวัย.....	19
4.1 รูปแบบดีเจ็นเอทั้งหมดของเซลล์ของม้าน้ำ	27
4.2 รูปแบบผลิตผล PCR บริเวณยืน 18S rRNA ของม้าน้ำ.....	27
4.3 รูปแบบผลิตผล PCR บริเวณยืน cytochrome b ถึง 12S rRNA ของ ม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i>	28
4.4 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i> ภายหลังย่อยด้วย เรสทริกชันเคนไซม์.....	28
4.5 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i> ภายหลังย่อยด้วย EcoRI.....	29
4.6 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i> ภายหลังย่อยด้วย HaeIII.....	29
4.7 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i> ภายหลังย่อยด้วย HhaI.....	30
4.8 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i> ภายหลังย่อยด้วย MspI.....	30
4.9 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. spinosissimus</i> ภายหลังย่อยด้วย TaqI.....	31
4.10 ผลิตผล PCR ของไมโครคอนเดรียลดีเจ็นเอบริเวนยืน ATPase ของม้าน้ำ <i>H. kuda</i>	31
4.11 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. kuda</i> ภายหลังย่อยด้วยเรสทริกชันเคนไซม์..	32
4.12 รูปแบบผลิตผล PCR ของม้าน้ำ <i>H. kuda</i> ภายหลังย่อยด้วย HaeIII.....	32