

ผลของการดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน เอสตราไดออล เทสโทสเตอโรน และคอร์ติซอล ในการ
ขยายพันธุ์ของนกกระสาคอดำ (*Ephippiorhynchus asiaticus*)

**Result of Progesterone 17- β Estradiol Testosterone and Cortisol to Breeding Black-necked
Stork (*Ephippiorhynchus asiaticus*)**

ชัยณรงค์ ปั้นคง ปั่นองค์ ทองนพคุณ นิตยา เพชรสุกร และอุพาริกา กองพรหม

Chainarong Punkong, Pin-arnong Thongnopakhun, Nittaya Petsukorn and Urarikha Kongprom
งานวิจัย ฝ่ายอนุรักษ์ วิจัยและสุขภาพสัตว์ สถานสัตว์ปีเดชาเที่ยว 235 หมู่ 7 บ.บางพระ อ.ศรีราชา จ.ชลบุรี 20110

บทคัดย่อ

กระบวนการขยายพันธุ์นกกระสาคอดำในสภาพการเพาะเลี้ยงมีปัจจัยหลายอย่างทำให้การจับคู่ขยายพันธุ์ประสบความสำเร็จได้ยาก เช่น ความไม่สมบูรณ์พันธุ์ รวมถึงความเครียดในสัตว์ การศึกษานี้มีวัตถุประสงค์เพื่อตรวจวัดระดับฮอร์โมน เพศ และฮอร์โมนคอร์ติซอลในมูลของนกกระสาคอดำเพื่อประโยชน์ในการเพาะขยายพันธุ์ต่อไป โดยศึกษาในนกกระสาคอดำที่เป็นเพศผู้ 4 ตัว และเพศเมีย 3 ตัว จากการศึกษาระดับฮอร์โมนเพศพบว่าในนกกระสาคอดำเพศเมียมีค่าเฉลี่ยพื้นฐานของฮอร์โมน โปรเจสเตอโรนเท่ากับ 77.8 ± 1.91 นาโนกรัมต่อกรัมของมูลแห้ง (Mean \pm SEM) ในช่วงที่เป็นฤดูกาลสืบพันธุ์พบว่าในนกกระสาคอดำเพศเมียที่จับคู่ทำรังวางไข่มีปริมาณฮอร์โมน โปรเจสเตอโรนสูงกว่ากลุ่มที่ไม่จับคู่อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) เมื่อเปรียบเทียบระดับความเข้มข้นเฉลี่ยของฮอร์โมนเอสตราไดออลระหว่างเพศเมียที่จับคู่ขยายพันธุ์ได้กับกลุ่มที่ไม่จับคู่ พบร่วมกับมีความแตกต่างกันอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) โดยนกกระสาคอดำเพศเมียมีค่าเฉลี่ยพื้นฐานของฮอร์โมนเอสตราไดออลเท่ากับ 21.87 ± 0.87 นาโนกรัมต่อกรัมของมูลแห้ง ทั้งนี้ในการตรวจวัดปริมาณฮอร์โมนเทสโทสเตอโรนในเพศผู้ พบร่วมกับแนวโน้มที่ไม่แสดงถึงการเปลี่ยนแปลงเป็นช่วงฤดูกาล แต่ในเพศผู้ที่จับคู่แล้วจะมีระดับของฮอร์โมนนี้สูงกว่าเพศผู้ในกลุ่มที่ยังจับคู่ไม่ได้อย่างมีนัยสำคัญ ($P<0.05$) โดยมีระดับฮอร์โมนโดยเฉลี่ยทั้งปีเท่ากับ 205.60 ± 13.10 และ 128.71 ± 4.76 นาโนกรัมต่อกรัมของมูลแห้งตามลำดับ ทั้งนี้การศึกษาความสัมพันธ์ทางสถิติ พบร่วมกับนกกระสาคอดำโดยรวมมีระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอล สามพันธุ์กับระดับของอุณหภูมิในทิศทางบวก ซึ่งในช่วงฤดูร้อนระดับฮอร์โมนนี้จะสูงกว่าช่วงเวลาอื่นอย่างมีนัยสำคัญ ($P<0.05$) ในกลุ่มนกที่ไม่จับคู่จากการศึกษาการเปลี่ยนแปลงของอะคริโโนคอร์ติโคโทรปิคฮอร์โมน (ACTH) พบร่วมกับการเปลี่ยนแปลงของฮอร์โมนคอร์ติซอลของนกกระสาคอดำจะเป็นประਯชน์ในการจัดการกรงเลี้ยงเพื่อการเพาะขยายพันธุ์ให้มีประสิทธิภาพมากที่สุด

คำสำคัญ: นกกระสาคอดำ โปรเจสเตอโรน 17- β เอสตราไดออล เทสโทสเตอโรน คอร์ติซอล

Abstract

There are many factors that involving with unsuccessful breeding Black-necked storks in captivity such as, infertility and stress. In the present study describes a project initiated to establish basic reproductive parameters and stress in this species, with the ultimate aim of achieving better breeding success in breeding programs. The study used 4 males and 3 females Black-necked storks for comparison study of hormonal levels between breeding and non-breeding groups. The results showed that the progesterone concentrations in breeding season of all females were significantly different between paired female and non-paired females, with paired female had higher than two non-paired females ($P<0.05$) but non-significant different in another time with non-breed season during a year period ($P>0.05$). For all females (out of breeding time) were

baseline concentrations of fecal progesterone averaged (Mean \pm SEM) 77.8 ± 1.91 ng/g of dry feces. When compared mean average 17- β Estradiol concentration in females, there was non-significant different in paired and non-paired (non-breeding) group ($P > 0.05$), however 17- β Estradiol level in paired female to be seem higher than in non-paired females. Baseline concentrations of fecal 17- β Estradiol averaged (Mean \pm SEM) 21.87 ± 0.87 ng/g of dry feces. The results of the testosterone in Black-necked stork males are contrast to females, there was no evidence of seasonality in testicular activity. Overall mean fecal testosterone concentrations were higher ($P < 0.05$) in the paired male (205.60 ± 13.10 ng/g of dry feces) than in non-paired males (128.71 ± 4.76 ng/g of dry feces). The study also found that cortisol level was highest in summer season ($P < 0.05$). However, an adrenocorticotropin hormone (ACTH) challenge in males and females demonstrated that the clearance rate of cortisol metabolites not to showed erratic stress level. Finally, knowledge of the reproductive and stress hormone of individual Black-necked storks are important for breeding management to be appropriate for ensure sustainable conservation of endangered species.

Keywords: Black-necked storks Progesterone 17- β Estradiol Testosterone Cortisol

1. บทนำ

นกกระสาคอดำ (*Ephippiorhynchus asiaticus*) จัดเป็นหนึ่งในนกที่มีความสูงมากที่สุดในกลุ่มนกกระสาที่บังคับหลงเหลืออยู่ในปัจจุบัน นกกระสาคอดำมีอินาศัยในเขตพื้นที่ชั่วหน้าต่างๆ และแพร่กระจายพันธุ์อยู่ในภูมิภาคเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ (ยกเว้นประเทศไทยเชียร์, อินโดนีเซีย และฟิลิปปินส์) รวมถึงบางส่วนของทวีปօอสเตรเลียด้วย นกกระสาคอดำ แบ่งออกเป็นสองสายพันธุ์ย่อย (subspecies:) คือ สายพันธุ์ *Ephippiorhynchus asiaticus asiaticus* ที่พบได้ในประเทศไทยและเอเชีย อีกสายพันธุ์ คือ *Ephippiorhynchus asiaticus australis* ที่พบได้ในพื้นที่ทางเหนือของทวีปօอสเตรเลีย และทางใต้ของนิว咎นี (Hancock, Kushlan and Kahl, 1992) ถูกจัดสถานภาพอยู่ในกลุ่มประชากรที่เสี่ยงต่อการถูกคุกคาม “Near Threatened” ในบัญชีแดงของ IUCN อันเนื่องมาจากถิ่นที่อยู่อาศัยถูกทำลาย (Sundar, 2003) สำหรับในประเทศไทยนกกระสาคอดำได้ถูกจัดว่าสูญพันธุ์ไปแล้ว จากธรรมชาติ สาเหตุหลักที่ทำให้เกิดการสูญพันธุ์คือประสบปัญหาจากการถูกล่าอย่างต่อเนื่องและถิ่นที่อยู่อาศัยถูกทำลายจาก การพัฒนาประเทศ เช่น เดิมกันน้ำกับกลุ่มประชากรในพื้นที่ทางภาคตะวันออกของออสเตรเลียที่มีจำนวนลดลงอย่างมีนัยสำคัญอันเนื่องมาจากมีการเปลี่ยนแปลงของพื้นที่ชั่วหน้าอันเป็นที่อาศัย (Neble, Porter and Kingsford, 2008) โดยพบว่าพื้นที่ชั่วหน้ากว่า 70 เปอร์เซ็นต์ของออสเตรเลียใต้ (South Australia) ถูกบุกรุกทำลายนับตั้งแต่ชาวบุโรพชนมาตั้งถิ่นฐานในครั้งอดีต (Hill, 2003) ทั้งนี้พบว่าในประเทศไทยมีจำนวนประชากรเล็กน้อยหลงเหลืออยู่ในสภาพของกรุงเทพฯ เลี้ยงขยายพันธุ์ ณ สวนสัตว์เปิดเขาเขียว องค์การสหประชากรได้ประเมินว่าในประเทศไทยมีจำนวนประชากรที่คงเหลืออยู่ประมาณ 1,000-1,500 ตัว ซึ่งถือเป็นกลุ่มประชากรชุดสุดท้ายที่มีความสามารถรอดูแลตัวเองได้ รวมถึงการจัดการ ทั้งด้านโภชนาการอาหารที่มีความจำเป็นต่อการดำรงชีวิต โดยในการศึกษาครั้งนี้จะเป็นการศึกษาแรกที่อธิบายถึงช่องทางเดียวที่สามารถใช้ในการตรวจสอบความชำรุดของอุปกรณ์และรักษาไว้ซึ่ง กลุ่มของนกกระสาชนิดนี้ แต่อย่างไรก็ตามกระบวนการขยายพันธุ์นกกระสาคอดำในกรุงเทพฯ เป็นเรื่องที่มีปัจจัยหลายอย่างที่ทำให้การขยายพันธุ์ประสบความสำเร็จได้ยาก ไม่ว่าจะเป็นภาวะความไม่สมบูรณ์พันธุ์ การไม่สามารถจับคู่ได้ รวมถึงการจัดการ ทางด้านโภชนาการอาหารที่มีความจำเป็นต่อการดำรงชีวิต โดยในการศึกษาครั้งนี้จะเป็นการศึกษาแรกที่อธิบายถึงช่องทางเดียวที่สามารถใช้ในการตรวจสอบความชำรุดของอุปกรณ์และรักษาไว้ซึ่ง กลุ่มสัตว์ ด้วยกระบวนการตรวจสอบ EIA ที่อาจมีความไวในการตรวจได้เทียบเท่าหรือดีกว่าการตรวจทาง RIA (Czekala *et al.*, 1986) โดยจัดเป็นการศึกษาแบบไม่ทำการจับบังคับหรือรบกวนตัวสัตว์ (Noninvasive methods) ที่มีความเหมาะสมสำหรับสัตว์ที่อยู่ในสภาพของกรุงเทพฯ (Plame *et al.*, 2005) ทั้งนี้ในการศึกษาด้วยรูปแบบดังกล่าวสามารถที่จะใช้ในการพิสูจน์ทราบ สถานภาพของระบบสืบพันธุ์ และช่องทางเดียวที่สามารถตรวจสอบความชำรุดของอุปกรณ์และรักษาไว้ซึ่ง กลุ่มสัตว์ ด้วยกระบวนการตรวจสอบ EIA ที่อาจมีความไวในการตรวจได้เทียบเท่าหรือดีกว่าการตรวจทาง RIA (Czekala *et al.*, 1986) โดยจัดเป็นการศึกษาแบบไม่ทำการจับบังคับหรือรบกวนตัวสัตว์ (Noninvasive methods) ที่มีความเหมาะสมสำหรับสัตว์ที่อยู่ในสภาพของกรุงเทพฯ (Plame *et al.*, 2005) ทั้งนี้ในการศึกษาด้วยรูปแบบดังกล่าวสามารถที่จะใช้ในการพิสูจน์ทราบ สถานภาพของระบบสืบพันธุ์ และการทำงานของต่อมอะดีโนนัลที่สามารถนำไปประยุกต์ใช้ทางแผนในการจัดการกรุงเทพฯ ได้ อย่างเหมาะสมให้กับนกกระสาคอดำนิว咎นีได้ อันเป็นการส่งเสริมการอนุรักษ์นกกระสาที่ ใกล้สูญพันธุ์ชนิดนี้ได้อย่างชั่วขึ้นต่อไป

2. วัตถุประสงค์

- 2.1 เพื่อตรวจวัดระดับฮอร์โมนในนกกระสาคอดำด้วยวิธีการสกัดจากมูล เพื่อใช้ประเมินการจัดการกรงเลี้ยง
- 2.2 เพื่อประเมินสภาพทางสรีรวิทยาของระบบสืบพันธุ์ในสัตว์แต่ละตัวในแต่ละช่วงการสืบพันธุ์ทั้งเพศเมียและเพศเมีย
- 2.3 เพื่อเปรียบเทียบระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอลในกลุ่มนกที่จับคู่และไม่จับคู่

3. วิธีการศึกษา

3.1 การเก็บตัวอย่างมูลนกกระสาคอดำ

สุ่มเก็บตัวอย่างมูลของนกกระสาคอดำแต่ละตัว เฉลี่ยสัปดาห์ละ 3 ครั้ง เป็นเวลา 12-24 เดือน มูลที่ได้จะถูกเก็บรักษาภายใต้อุณหภูมิแข็ง -20 °C จนกว่าจะถูกนำเข้าสู่กระบวนการต่อไป

(กรณีทดสอบการทำงานของระบบต่อมไวรัล (Adrenal) ในนกกระสาคอดำที่ไม่จับคู่ จะใช้กระบวนการเพิ่มเติมโดยการฉีดกระตุ้นด้วยอะคริโนคอร์ติโคโกร์บิคฮอร์โมน (ACTH) และเก็บตัวอย่างมูลทุกวันเป็นเวลา 2 สัปดาห์)

3.2 เก็บรักษาตัวอย่างหรือทำให้แห้ง

นำตัวอย่างที่แข็งแข็งเก็บรักษาสภาพมาทำให้แห้งด้วยการไอล์ความชื้นออกจากตัวอย่างด้วยการโดยการนำเข้าเตาอบ (hot air oven) ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส จนน้ำหนักไม่เปลี่ยนแปลงอีก จากนั้นเก็บรักษาตัวอย่างไว้ในที่เย็นและมีดีป่องกันการเปลี่ยนแปลงของสเตียรอยด์ (Möstl, Rettenbacher and Palme, 2005; Ziegler and Wittwer, 2005) เพื่อรอนำไปสกัดฮอร์โมนต่อไป

3.3 การสกัดสารเตียรอยด์ฮอร์โมนจากอุจจาระ

ทำการสกัดด้วยวิธีการต้ม (Dry and Wet Weight Fecal Extraction–Boiling Method) และเก็บสารละลายที่ได้ไว้ใน dilution buffer แข็งแข็งที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส รอการวิเคราะห์

3.4 การวิเคราะห์ปริมาณฮอร์โมน

ตรวจวิเคราะห์ด้วยวิธี Enzyme immunoassay แบบ Competitive ELISA ตามกระบวนการของ Brown และคณะ (2004)

ค่าเฉลี่ยข้อมูลแสดงในรูปของ Mean \pm SEM. ทั้งนี้ค่าเฉลี่ยฐานปริมาณฮอร์โมนในสัตว์ที่ไม่ได้ตั้งท้องจะใช้วิธีการคำนวนขั้นๆ แบบ iterative process (Brown *et al.*, 2001)

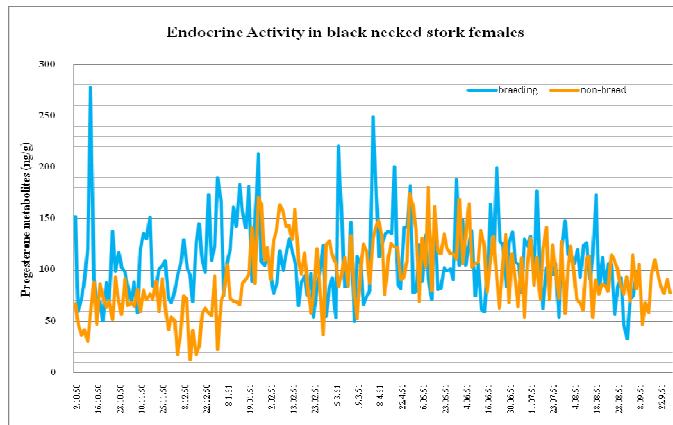
4. สรุปผลการศึกษา

จากการประเมินปัญหาอุปสรรคในการขยายพันธุ์นกกระสาคอดำ (*Ephippiorhynchus asiaticus*) ในกรงเลี้ยง โดยวิธีศึกษาปริมาณฮอร์โมน และ โภชนาการ สามารถสรุปผลได้ดังนี้

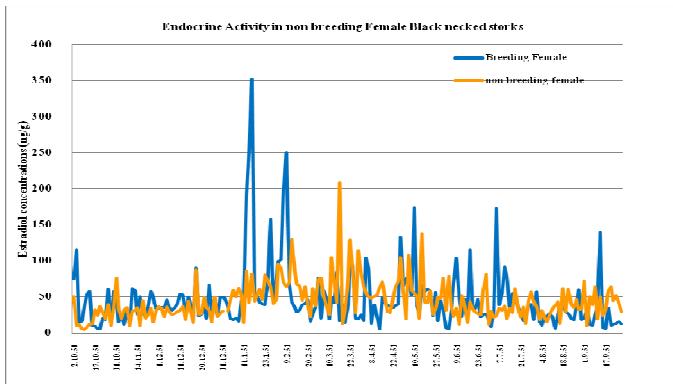
4.1 การตรวจวัดปริมาณฮอร์โมนเพศ

จากการศึกษาปริมาณฮอร์โมนในเพศเมียทั้งหมด พบร่วมมือบ่งชี้ที่แสดงให้เห็นถึงการทำงานของระบบสืบพันธุ์เพศเมียที่แสดงถึงความแตกต่างในบางช่วงเดือนของรอบปี โดยเฉพาะช่วงที่เป็นฤดูกาลสืบพันธุ์ (เดือนตุลาคม-พฤษจิกายน หรือ มกราคม-กุมภาพันธ์) จากการศึกษาในเพศเมีย มีเพียงตัวเดียวที่ประสบความสำเร็จในการจับคู่และให้ลูกได้ตลอดช่วงระยะเวลา 3 ปีของการศึกษา (2550-2553) ส่วนที่เหลือไม่ประสบความสำเร็จในการจับคู่ขยายพันธุ์ จากการศึกษาไม่พบความแตกต่าง ($P>0.05$) ของช่วงอายุระหว่างเพศเมียที่จับคู่ได้และจับคู่ไม่ได้ (paired and non-paired females) ทั้งนี้พบว่าปริมาณฮอร์โมนไปรเจสเตอโรนในช่วงที่เป็นฤดูกาลสืบพันธุ์ของนกกระสาคอดำระหว่างเพศเมียที่จับคู่ขยายพันธุ์ได้กับกลุ่มที่ไม่จับคู่ (ภาพที่ 1) มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) โดยเพศเมียที่จับคู่ได้และมีพฤติกรรมการขยายพันธุ์มีปริมาณความเข้มข้นของฮอร์โมนไปรเจสเตอโรนสูงกว่าเพศเมียอีก 2 ตัว ซึ่งเป็นกลุ่มที่ไม่จับคู่ สำหรับในช่วงเดือนอื่นๆ ที่ไม่ใช่ฤดูกาลสืบพันธุ์ของ

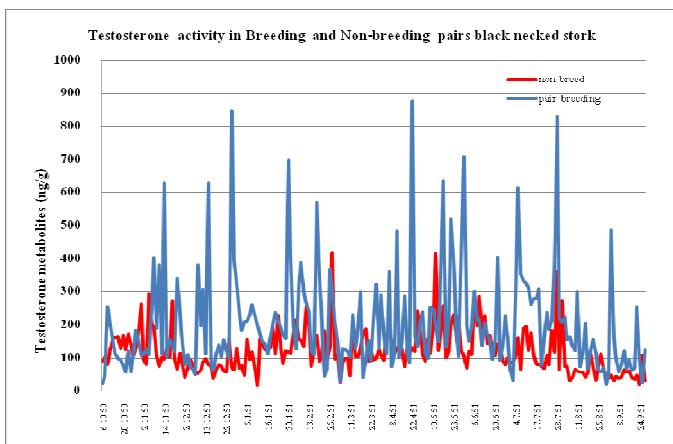
ปีพบว่าระดับของปริมาณฮอร์โมนมีความแตกต่างกันอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) สำหรับการศึกษาค่าเฉลี่ยพื้นฐานของฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน (baseline concentrations of fecal progesterone) ของเพศเมียทั้งหมด (ไม่นับรวมช่วงเวลาที่มีการสืบพันธุ์) พบว่าในกลุ่มกระสาคอค้าเพศเมียมีค่าเฉลี่ยพื้นฐานของฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนเฉลี่ยเท่ากับ 77.8 ± 1.91 นาโนกรัมต่อกรัมของมูลแห้ง (ng/g of dry feces) พิสัย 12 - 180 ng/g สำหรับการตรวจปริมาณฮอร์โมโนอสตราไดออล (17- β Estradiol) ในนักกระสาคอค้าเพศเมีย จากผลการศึกษาพบว่าแบบแผนของฮอร์โมนดังกล่าวค่อนข้างที่จะแปรปรวนสูง มีการขึ้นและลงสลับกัน (ภาพที่ 2) แต่มีแนวโน้มที่แสดงถึงความแตกต่างของปริมาณฮอร์โมนในช่วงที่มีการวางไข่ในช่วงเดือนกรกฎาคมที่ระดับของฮอร์โมนสูงมากกว่าช่วงอื่นๆ อายุมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) ทั้งนี้เมื่อเปรียบเทียบระดับความเข้มข้นเฉลี่ยของฮอร์โมนเอสตราไดออล ระหว่างเพศเมียที่จับคู่ขยายพันธุ์ได้กับกลุ่มที่จับคู่ไม่ได้พบว่ามีความแตกต่างกันอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) โดยในเพศเมียที่จับคู่ขยายพันธุ์ได้มีระดับความเข้มข้นเฉลี่ยของฮอร์โมนเอสตราไดออลสูงกว่ากลุ่มเพศเมียที่จับคู่ไม่ได้เล็กน้อย ค่าเฉลี่ยพื้นฐาน (baseline concentrations) ตลอดทั้งช่วงปีเท่ากับ 17.91 ± 0.86 ng/g of dry feces พิสัย 5.26 – 352.36 ng/g ในการศึกษาโครงสร้างอายุของนักกระสาคอค้าเพศผู้จำแนก 4 ตัว พบว่าเพศผู้ที่จับคู่และขยายพันธุ์ได้จะมีอายุมากกว่าเพศผู้อีก 3 ตัวที่จับคู่ไม่ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) ซึ่งแตกต่างกันที่พบในเพศเมีย ทั้งนี้ในการตรวจวัดปริมาณฮอร์โมนเพศผู้คือ ฮอร์โมนเทสโทสเตอโรน (Fecal Testosterone) ที่สามารถแสดงได้ดังภาพที่ 3 พบว่าแนวโน้มโดยเฉลี่ยของปริมาณฮอร์โมนไม่แสดงถึงการเปลี่ยนแปลงของ Testicular ที่เป็นช่วงฤดูกาล (seasonality in testicular activity) แต่ในเพศผู้ที่จับคู่แล้วมีระดับของฮอร์โมนเทสโทสเตอโรนสูงกว่าเพศผู้ในกลุ่มที่ยังจับคู่ไม่ได้และมีอายุน้อยกว่าอย่างมีนัยสำคัญ ($P<0.05$) โดยมีระดับความเข้มข้นของฮอร์โมนเทสโทสเตอโรนเฉลี่ยทั้งหมดในรอบปีเท่ากับ 205.60 ± 13.10 ng/g of dry feces (พิสัย 21-877 ng/g) และ 128.71 ± 4.76 ng/g of dry feces (พิสัย 8-1,042 ng/g) ตามลำดับ แต่เมื่อเปรียบเทียบเฉพาะในกลุ่มของเพศผู้ที่ไม่จับคู่จำแนก 3 ตัวพบว่ามีความแตกต่างของปริมาณฮอร์โมนอย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$)



ภาพที่ 1 กราฟเปรียบเทียบแบบแผนการเปลี่ยนแปลงของปริมาณฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนในมูลนกกระสาคอค้าเพศเมียที่จับคู่แล้วและยังจับคู่ไม่ได้



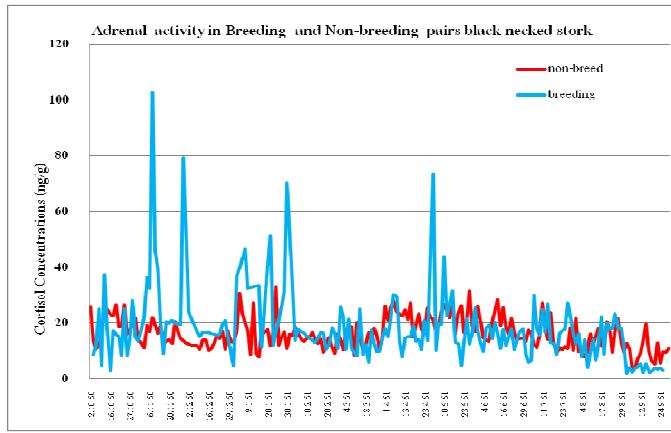
ภาพที่ 2 กราฟเปรียบเทียบแบบแผนการเปลี่ยนแปลงของปริมาณฮอร์โมน 17-ß เอสตราไดออล ในมูลนก
กระสาคอดำเพศเมียที่จับคู่แล้วและยังจับคู่ไม่ได้



ภาพที่ 3 กราฟเปรียบเทียบแบบแผนการเปลี่ยนแปลงของปริมาณฮอร์โมนเทสโทโรเจนในมูลนก
กระสาคอดำเพศผู้ที่จับคู่แล้วและยังจับคู่ไม่ได้

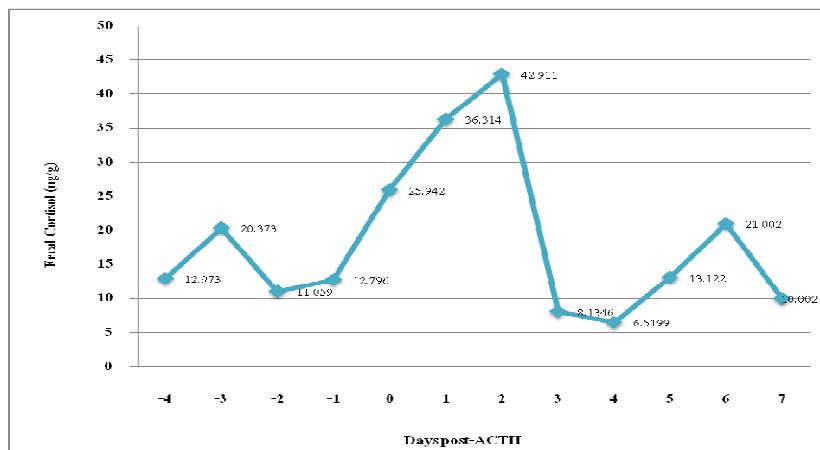
4.2 การตรวจวัดปริมาณฮอร์โมนคอร์ติซอล

จากการศึกษาพบว่าในนกกระสาคอดำเพศผู้และเพศเมียที่ไม่ได้จับคู่มีระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอล (Fecal Cortisol) หรือที่เรียกว่าฮอร์โมนความเครียด (stress hormone) สูงสุดในช่วงฤดูร้อน ส่วนเพศผู้ที่จับคู่แล้วจะมีระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอล (Fecal Cortisol) สูงสุดในช่วงที่เป็นฤดูกาลสืบพันธุ์ (ภาพที่ 4) และเมื่อทำการเปรียบเทียบระหว่างเพศเมียที่จับคู่ได้กับกลุ่มที่จับคู่ไม่ได้ พบร่วมกันความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) โดยเพศเมียที่จับคู่ได้มีระดับความเข้มข้นของคอร์ติซอลต่ำกว่ากลุ่มที่ไม่ได้จับคู่ ซึ่งมีระดับความเข้มข้นเฉลี่ยทั้งปีเท่ากับ 17.58 ± 1.04 ng/g และ 23.57 ± 1.03 ng/g of dry feces ตามลำดับ



ภาพที่ 4 กราฟเปรียบเทียบแบบแผนการเปลี่ยนแปลงของปริมาณฮอร์โมนคอร์ติซอล ในนกกระสาคอดำ เพศผู้ที่จับคู่แล้วและยังจับคู่ไม่ได้ของสวนสัตว์เปิดเขาเขียว

และการประเมินการทำงานของระบบต่อมไวร์ทอ (Adrenal) ของนกกระสาคอดำที่ไม่ได้จับคู่ ด้วยการเปรียบเทียบ การเปลี่ยนแปลงระดับของฮอร์โมนในกลุ่มกลูโคคorticoid (glucocorticoid) กับการกระตุ้นให้มีการสังเคราะห์ฮอร์โมนคอร์ติซอลโดยทดลองฉีดอะคริโนคอร์ติโคลิโกรบิซอร์โมน (Adrenocorticotrophic hormone, ACTH) พบว่า ต่อมไวร์ทอย่างคงแสดงถึงภาวะที่ยังคงทำงานอยู่ (active) ทั้งนี้ระดับความเข้มข้นของฮอร์โมนคอร์ติซอลในนกกระสาคอดำที่ยังไม่จับคู่ยังคงอยู่ในระดับที่ไม่สูงพิเศษ (ภาพที่ 5)



ภาพที่ 5 กราฟแสดงการเปลี่ยนแปลงระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอล (Cortisol metabolites) ในช่วงที่มีการทดสอบโดยการกระตุ้นด้วย ACTH

5. อภิปรายผลการศึกษา

รายงานการศึกษานี้ถือเป็นรายงานการศึกษาเกี่ยวกับปริมาณฮอร์โมนที่สักด JACKSON ของกลุ่มนกกระสาคอดำที่อยู่ในสภาพการเพาะเลี้ยงขยายพันธุ์เป็นครั้งแรกของภูมิภาคนี้ โดยได้ทำการศึกษาของความเครียดและฮอร์โมนเพศจากเพศผู้และเพศเมีย ซึ่งการศึกษาปริมาณฮอร์โมนความเครียดในการศึกษานี้ได้ใช้วิธีการตรวจวัดระดับฮอร์โมนคอร์ติซอล (Cortisol) แทนการตรวจวัดฮอร์โมนคอร์ติโคลสเตอโรน (Corticosterone) ซึ่งเป็นฮอร์โมนในกลุ่มเดียวกันคือกลุ่ม “กลูโคคorticoids” ที่พบว่าสามารถทำการตรวจวัดได้ถึงแม้ว่าในกลุ่มนกส่วนใหญ่จะมีอนุพันธุ์ของฮอร์โมน Corticosterone

เป็นหลักกีต้าม (Möstl, Rettenbacher and Palme, 2005) ซึ่งตามปกติครอร์ติซอลจะถูกหลังออกมานในร่างกายเมื่อเกิดความเครียด จึงถูกเรียกว่า “ฮอร์โมนความเครียด (Stress Hormone)” เมื่อว่าความเครียดจะไม่ใช่เหตุผลเดียวที่ทำให้เกิดการหลั่งคอร์ติซอลเข้า สู่ระบบเลือดกีต้าม (Scott, 2006) โดยจากการศึกษาพบว่าในกระสาคอดำเพศผู้และเพศเมียมีค่าเฉลี่ยของฮอร์โมนคอร์ติซอล เท่ากับ 16.65 ng และ 20.57 ng ต่อกรัมของมูลแห้งตามลำดับ นอกจากนี้พบว่าในช่วงฤดูร้อน ปริมาณฮอร์โมนคอร์ติซอลจะสูง กว่าช่วงเวลาอื่นอย่างมีนัยสำคัญ ($P<0.05$) เช่นเดียวกันกับในช่วงฤดูฝนพันธุ์วางแผนไว้ระดับคอร์ติซอลที่พบในมูลของนกกระสา คอดำเพศผู้ที่живคู่จะสูงกว่าช่วงเวลาอื่น อันสามารถแสดงได้ว่า เพศ, สภาพอากาศ, ฤดูกาล และพฤติกรรมมีผลต่อการหลั่ง ฮอร์โมนคอร์ติซอลในปริมาณที่แตกต่างกัน ลดคลื่นกับรายงานของ Goymann และ Eiermann (2005), Wingfield และ คณะ (2003) ที่ได้รายงานถึงปัจจัยความแตกต่างทางด้านชนิดพันธุ์ (species), เพศ (sex), ฤดูกาล(season) และสภาพแวดล้อม (environment) ล้วนแล้วแต่มีผลต่อระดับการเปลี่ยนแปลงของฮอร์โมนในนก เช่นฮอร์โมนในกลุ่ม Glucocorticoids (GC) เป็น ต้น นอกจากนี้จากการศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างระดับของคอร์ติซอล กับระดับของอุณหภูมิของสภาพอากาศในแต่ละช่วงเดือน ด้วยวิธีการทางสถิติแบบ Pearson (Two-tailed) พบว่าโดยรวมนกกระสาคอดำเพศผู้มีระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอลสัมพันธ์กับระดับ ของอุณหภูมิในทิศทางบวก สำหรับในเพศเมียระดับของฮอร์โมนคอร์ติซอลสัมพันธ์กับระดับของช่วงอุณหภูมิสูง (max temp) เช่นเดียวกัน ลดคลื่นกับรายงานของ Wingfield และ คณะ (2003) ที่ระบุถึงระดับของอุณหภูมิและช่วงเวลาที่มีแสง (photoperiod) มีผลต่อระดับฮอร์โมนของสัตว์ในกลุ่มนกต่างๆ รวมถึงรายงานการศึกษาของ Beebe, Bently และ Hau (2005) ที่ พบว่าช่วงเวลาที่มีแสงมีผลต่อการทำงานของต่อมเพศองค์ในเขตต้อนหลาชนิดเช่นเดียวกัน จึงอาจเป็นอีกเหตุผลหนึ่งที่นก ในเขตต้อน (tropical) บางชนิดแสดงพฤติกรรมบางอย่างที่คล้ายๆ กันในช่วงเดือนเดียวกันในทุกๆ ปี หรืออีกหนึ่งคือการ แสดงพฤติกรรมการขยายพันธุ์ ลดคลื่น หรือมีการเปลี่ยนแปลงของร่างกายในช่วงเดือนเดียวกันในแต่ละปี โดยการศึกษาปริมาณ ฮอร์โมนเพศในนกกระสาคอดำพบว่า นกกระสาคอดำเพศเมียมีระดับของฮอร์โมน โปรเจสเตอโรน (Progesterone) ที่เป็น ค่าเฉลี่ยพื้นฐาน (baseline concentrations) เท่ากับ 77.8 ng ต่อกรัมของมูลแห้ง โดยพบว่าเพศเมียที่живคู่และมีพฤติกรรมการ ขยายพันธุ์ได้มีปริมาณความเข้มข้นของฮอร์โมน โปรเจสเตอโรนสูงในช่วงที่เป็นฤดูกาลสืบพันธุ์มากกว่ากลุ่มที่ไม่живคู่ ขยายพันธุ์อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) ลดคลื่นกับพฤติกรรมการขยายพันธุ์ ส่วนนอกช่วงฤดูฝนพันธุ์มีระดับค่าเฉลี่ย ของฮอร์โมน โปรเจสเตอโรนไม่สูง สัมนิษฐานว่าในช่วงเวลาดังกล่าวเป็นช่วงที่ใกล้เคียงกับมีการวางไข่ครั้งแรก คล้ายคลึงกันกับ รายงานการศึกษาในนกมีน หรือนก “canaries” ที่พบว่าในช่วงที่มีการวางไข่ในระยะต้นของช่วงตุลาคมพบว่าบางช่วงวันระดับของฮอร์โมน โปรเจสเตอโรนมีระดับสูง สัมนิษฐานว่าในช่วงเวลาดังกล่าวเป็นช่วงที่ใกล้เคียงกับมีการวางไข่ครั้งแรก คล้ายคลึงกันกับ รายงานการศึกษาในนกกระสาคอดำเพศเมียที่สุด (Sockman and Schwabl, 1999) และเมื่อนอกมีการฟักไข่ระดับของ ฮอร์โมนเอสตราไดโอล (17- β Estradiol) ขึ้นสูงมากที่สุด (Sockman and Schwabl, 1999) และเมื่อนอกมีการฟักไข่ระดับของ ฮอร์โมนจะลดลง เช่นเดียวกันกับในช่วงเดือนตุลาคมที่นักกระสาคอดำมีพฤติกรรมฟักไข่ โดยพบว่าในนกกระสา คอดำเพศเมียมีระดับของฮอร์โมน โปรเจสเตอโรน โดยเฉลี่ยต่ำที่สุด ลดคลื่นกับรายงานดังกล่าวเช่นเดียวกัน สำหรับการศึกษา ของนก 17- β Estradiol ที่เป็นอีกหนึ่งในฮอร์โมนเพศเมียที่มีน้ำหนักตัวที่จะมีความแปรปรวนสูง มีการขึ้นและลงสักกัน โดยพบแนวโน้มที่แสดงถึงความแตกต่างเฉพาะในบางช่วงของปีที่เป็นฤดูกาลสืบพันธุ์ ส่วนช่วงเดือนอื่นๆ มีความแตกต่างกัน อย่างไม่มีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) โดยมีระดับความเข้มข้นเฉลี่ยตลอดทั้งปี ($Mean \pm SD$) เท่ากับ 44.91 ng ต่อกรัมของมูลแห้ง ทั้งนี้ในช่วงเดือนตุลาคมและบางช่วงวันในเดือนมกราคมซึ่งตรงกับช่วงที่พบว่ามีการวางไข่ และไข่ที่ปล่อยให้พ่อแม่นกฟักเองนั้นฟักออกมา เป็นตัวตามลำดับ และพ่อแม่นกแสดงพฤติกรรมการเลี้ยงดูลูกในช่วงสั้นๆ ก่อนที่จะมีการนำลูกนกออกจากเลี้ยงอนุบาลด้วยมือ โดยเจ้าหน้าที่บำรุงเลี้ยง อันมีแนวโน้มคล้ายคลึงกับรายงานการศึกษาของ Sockman และ Schwabl (1999) ที่กล่าวถึงช่วงต้น สำหรับการตรวจระดับของฮอร์โมนเทสโทสเทอโรนในนกกระสาคอดำเพศผู้ พน雯โน้มโดยเฉลี่ยของปริมาณฮอร์โมนที่ไม่ แสดงถึงการเปลี่ยนแปลงเป็นช่วงฤดูกาล แต่ในเพศผู้ที่живคู่แล้วจะมีระดับของฮอร์โมนเทสโทสเทอโรนสูงกว่าเพศผู้ในกลุ่มที่ยัง живคู่ไม่ได้และมีอายุน้อยกว่าอย่างมีนัยสำคัญ ($P<0.05$) โดยมีระดับความเข้มข้นของฮอร์โมนเทสโทสเทอโรนเฉลี่ยเท่ากับ

205.60 ng และ 128.71 ng ต่อกรัมของน้ำหนักมูลแห้ง ตามลำดับ ซึ่งไม่สามารถระบุถึงความสัมพันธ์ของปริมาณหรือโมนกับการแสดงพฤติกรรมก้าวร้าวได้แตกต่างจากรายงานการศึกษาในนก “Downy woodpeckers (*Picoides pubescens*)” ของ Kellama, Wingfield และ Lucas (2004) ที่พบว่าช่วงที่ระดับฮอร์โมนเทสโทโรนต่ำ พนความถี่ของพฤติกรรมก้าวร้าวระหว่างเพศผู้ต่อเพศผู้ด้วยกันต่ำกว่าเดียวกัน นอกจากนี้ในรายงานดังกล่าวยังพบว่าระดับการเปลี่ยนแปลงของฮอร์โมนเทสโทโรนยังเกี่ยวข้องกับการแสดงพฤติกรรมการเลือกจับคู่สมพันธ์และการรักษาพันธะหรือปฏิสัมพันธ์ระหว่างคู่อีกด้วย และจากการพิจารณาการให้อาหารนกกระสาคอคำที่อยู่ในสถานที่เพาะเลี้ยงของสวนสัตว์เปิดเขาเขียวนั้นพบว่าอาหารหลักที่ใช้ในการเพาะเลี้ยงขยายพันธุ์คือ ปลาข้างเหลือง นางครึ้ง เป็นปลาทูนากลีบ ซึ่งมีขนาดความยาวคำตัว ประมาณ 7-10 เซ็นติเมตร อันถือเป็นขนาดที่มีความเหมาะสมต่อการกินของนกกระสาคอคำที่ในธรรมชาติดูบว่าอาหารจำพวกปลาที่นกกระสาคอคำกินนั้นมีขนาดคำตัวยาวดังนี้ 4 – 10 เซ็นติเมตร (Maheswaran and Rahmani, 2007) และ 2.5-7.5 เซ็นติเมตร (Hancock, Kushlan และ Kahl, 1992) นอกจากอาหารจำพวกปลาแล้วนกกระสาคอคำสามารถกินอาหารอื่นๆ ได้อีกหลายชนิดแต่พฤติกรรมหรือความถี่ในการเลือกินจะน้อยกว่าอาหารประเภทปลาทางเดียวซึ่งอาจมีสาเหตุมาจากการคุ้นเคยกับการถูกเลี้ยงด้วยอาหารประเภทปลาข้างเหลืองและปลาทูที่เป็นอาหารหลักมากกว่า 95 เปอร์เซ็นต์ของอาหารทั้งหมด (คุณค่าทางโภชนาการเกือบทั้งหมดได้จากปลา) ทั้งนี้จากการศึกษาพบว่า่นกกระสาคอคำที่จับคู่ขยายพันธุ์ได้มีพฤติกรรมการหากินและการกินอาหารมากกว่ากลุ่มที่ไม่ได้จับคู่อย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P<0.01$, $P = 0.001$) เมื่อพิจารณาเปรียบเทียบปริมาณการกินอาหาร พบว่าในแต่ละช่วงเดือนนกกระสาคอคำโดยรวมมีค่าเฉลี่ยปริมาณการกินได้ใกล้เคียงกัน (ไม่มีนัยสำคัญ, $P>0.05$) แต่มีแนวโน้มถึงในช่วงเดือนมกราคมคู่พ่อแม่นกที่ได้เลี้ยงลูกเอง (ในช่วงสั้นๆ) จะมีปริมาณการกินอาหารมากกว่าช่วงเดือนอื่นๆ เล็กน้อย โดยแสดงพฤติกรรมการหากินและการกินอาหารมากที่สุดในช่วงเช้าหรือค่ำและช่วงสายของวัน ซึ่งช่วงนี้นกกระสาคอคำที่อยู่ในสภาพของการเพาะเลี้ยง ณ สวนสัตว์เปิดเขาเขียวมักมีความถี่ในการแสดงพฤติกรรมก้าวร้าวมากที่สุด สอดคล้องกับรายงานของ Maheswaran และ Rahmani (2007) ที่รายงานถึงนกกระสาคอคำในธรรมชาติมักแสดงพฤติกรรมก้าวร้าวมากที่สุดในช่วงเวลา 06.00 น. ถึง 10.00 น. โดยอาจมีสาเหตุมาจากช่วงเวลาดังกล่าวในธรรมชาติมักมีนกกินปลาชนิดอื่นๆ มาหากินอยู่ด้วยซึ่งเป็นช่วงที่นกกระสาคอคำ มีพฤติกรรมการหากินและการกินอาหารสูงที่สุด เช่นเดียวกัน โดยเฉพาะในช่วงของฤดูผสมพันธุ์ ทำรังวางไข่ของนกกระสาคอคำที่อยู่ในสภาพของการเพาะเลี้ยง

จากการศึกษารั้งนี้แสดงให้เห็นถึงความแตกต่างของปริมาณฮอร์โมนในแต่ละช่วงเดือนของปีหรือแต่ละช่วงเวลาของ การลีบพันธุ์ สำหรับในกลุ่มนกที่ไม่จับคู่และมีปริมาณฮอร์โมนคอร์ติซอลอยู่ในระดับที่ไม่สูงผิดปกตินั้นจำเป็นที่จะต้องศึกษา ปัจจัยอื่นๆ เพิ่มเติม โดยเฉพาะในเรื่องของการจัดการรงเรี้ยงและการเทียบถูกต้องกับการกินปลาชนิดอื่นๆ มาหากินอยู่ด้วยซึ่งเป็นไปได้ในการนำเอา เทคนิคโนโลยีช่วยทางการลีบพันธุ์มาใช้ ซึ่งสามารถใช้พื้นฐานการศึกษาปริมาณฮอร์โมนนี้ช่วยในการจัดการเพาะขยายพันธุ์ให้มีประสิทธิภาพมากยิ่งขึ้น ได้ เพิ่มโอกาสในการพัฒนาประชากรนกกระสาคอคำให้คงความหลากหลายทางชีวภาพได้ต่อไป.

6. บรรณานุกรม

- Beebe, K., Bentley, G.E., Hau, M. 2005. A seasonally breeding tropical bird lacks absolute photorefractoriness in the wild, despite high photoperiodic sensitivity. *Functional Ecology* 19, 505-512.
- Brown, J., Bellem, A.C., Fouraker, M., Wildt, D.E. and Roth, T.L. 2001. Comparative Analysis of Gonadal and Adrenal Activity in the Black and White Rhinoceros in North America by Noninvasive Endocrine Monitoring. *Zoo Biology*, Vol. 20, pp. 463-486.
- Brown, J., Walker, S, and Steinman, K. 2004. *Endocrine manual for the reproductive assessment of domestic and non-domestic species*, Second Edition, USA: Smithsonian institution.

- Czekala, N.M., Gallusser, S., Meier, M.E., Lasley, B.L. 1986. The development and application of an enzyme immunoassay for urinary estrone conjugates. *Zoo Biology*. 5: 1-16.
- Goymann, W. and Eiermann, S.J. 2005. Analysis of Hormones in Droppings and Egg York of Birds. Introduction to the European Science Foundation Technical Meeting. Ann, N.Y. Acad. Sci. 1046, 1-4. New York Academy of Sciences.
- Hancock, J.A., Kushlan, J.A. and Kahl, M.P. 1992. STROKS, IBISES and SPOONBILLS of the World. Brehm Foundation, Harcourt Brace Jovanovich, London. pp 109-113.
- Hill, H.J. 2003. Wetlands Strategy for South Australia. Retrieved July 13, 2010 from http://www.environment.sa.gov.au/biodiversity/pdfs/wetlands/wetlands_strategy.pdf
- Kellama, J.S., Wingfieldb, J.C. and Lucas, J.R. 2004. Nonbreeding season pairing behavior and the annual cycle of testosterone in male and female downy woodpeckers, *Picoides pubescens*. *Hormones and Behavior* 46, 703– 714.
- Maheswaran, G. and Rahmani, A.R. 2007. Activity Budget of the Black-necked Stork (*Ephippiorhynchus asiaticus*) during Non-breeding Season in India. *Zoos' Print Journal* 22(11), 2875-2878.
- Möstl, E., Rettenbacher, S. and Palme, R. 2005. Measurement of Corticosterone Metabolites in Bird's Droppings: An Analytical Approach. *New York Academy of Science*, 1046: 17-34.
- Nebel, S., Porter, J.L. and Kingsford, R.T. 2008. Long-term Trands of Shorebird Populations in Eastern Australia and Impacts of Freshwater Extraction. *ScienDirect. Biological Conservation* (141), 971-980.
- Plame, R., Rettenbacher, S., Touma, C., El-Bahr S. M. and Möstl, E. 2005. Stress Hormones in mammals and birds Comparative Aspects Regarding Metabolism , Excretion, and Noninvasive Measurement in Fecal Samples. *Ann. N.Y. Acad. Sci.* 1040, 162–171.
- Scott, E. 2006. Cortisol and stress: How to stay healthy. Retrieved March 8, 2006 from http://stress.about.com/od/stress_health/a/cortisol.htm.
- Sockman, K.W. and Schwabl Hubert. 1999. Daily Estradiol and Progesterone Levels Relative to Laying and Onset of Incubation in Canaries. *General and Comparative Endocrinology* 114, 257–268.
- Sundar, K.S.G. 2003. Notes on the Breeding Biology fo the Black-necked Stork (*Ephippiorhynchus asiaticus*) in Etawah and Mainpuri Ddistricts, Uttar Pradesh, India. *FORKTAIL* 19, 15-20.
- Wingfield, J.C., Hahn, T.P., Maney, D.L., Schoech, S.J., Wada, M. and Morton, M.L. 2003. Effects of temperature on photoperiodically induced reproductive development, circulating plasma luteinizing hormone and thyroid hormones, bod mass, fat deposition and molt in mountain white-crowned sparrows (*Zonotrichia leucophrys oriantha*). *General and Comparative Endocrinology* 131, 143-158.
- Ziegler, T.E. and Wittwer, D.J. 2005. Fecal Steroid Research in the Field and Laboratory Improved Methods for Storage, Transport, Processing, and Analysis. University of Wisconsin. *American Journal of Primatology* 67, 159-174.