



บทที่ 1

บทนำ

กระบือ (*Bubalus bubalis* Linn) จัดเป็นสัตว์เลี้ยงที่อยู่ในวงศ์ย่อย Bovinac เช่นเดียวกับโค (*Bos taurus*) ปัจจุบันทั่วโลกมีจำนวนประชากรกระบือประมาณ 150 ล้านตัว ซึ่งประมาณ 1 ใน 10 ของประชากรทั้งหมดจะกระจายตัวอยู่ในทวีปเอเชีย โดยเฉพาะประเทศในเขตร้อนชื้นหรือกึ่งร้อนชื้นที่มีรายได้หลักของประเทศมาจากการเกษตร กระบือได้ถูกจัดแบ่งออกเป็น 2 ชนิดตามลักษณะทางพันธุกรรม ลักษณะภายนอกและนิสัยในการนอนแช่ปลัก คือ กระบือแม่น้ำ (river buffalo) และกระบือปลัก (swamp buffalo) โดยกระบือปลักมีจำนวนโครโมโซม 48 แท่ง และกระบือแม่น้ำมีจำนวนโครโมโซม 50 แท่ง (Chuanchai, 1986) กระบือปลักเป็นกระบือที่เลี้ยงมากในประเทศจีนตอนใต้ ออสเตรเลีย และประเทศไทยแถบเอเชียตะวันออกเฉียงใต้รวมถึงประเทศไทยด้วย (Cockrill, 1974) ซึ่งเกษตรกรนอกจากจะเลี้ยงกระบือไว้ใช้งานแล้วยังเป็นรายได้หลักทดแทน เมื่อพืชผลทางการเกษตรได้รับความเสียหาย เพราะเนื้อกระบือเป็นแหล่งอาหารโปรตีนที่สำคัญ เป็นโปรตีนที่ใช้ทำอาหารแปรรูป เช่น ใส้กรอก ลูกชิ้น ได้ดีกว่าเนื้อโค ความต้องการในการบริโภคเนื้อสัตว์ที่เพิ่มขึ้นตามจำนวนประชากรที่เพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว จึงเป็นเหตุจูงใจให้กิจการผลิตกระบือ ได้รับความสนใจจากผู้ลงทุนจากภาคอุตสาหกรรมเป็นอันมาก มีหน่วยงานและองค์กรเกิดขึ้น หลายแห่งทั้งภายในประเทศและระหว่างประเทศ องค์กรเหล่านี้ล้วนแล้วแต่เห็นความสำคัญ ที่จะให้ความสนใจศึกษาและวิจัย เพื่อเพิ่มผลผลิตกระบือทั้งในระดับฟาร์ม และระดับเกษตรกรรายย่อย (จรัญ จันทลักษณ์, 2527; Frish and Vercoe, 1984; Mahadevan, 1984; Kamonpatana et al, 1989,) แต่วิทยาการด้านการผลิตกระบือก็ยังมีสิ่งที่จะต้องค้นคว้าอีกมากทั้งนี้เนื่องจาก การเลี้ยงกระบือส่วนมากอยู่ในประเทศในทวีปเอเชีย ซึ่งเป็นประเทศเกษตรกรรมส่วนใหญ่ วิธีการเพาะเลี้ยงยังใช้เทคโนโลยีพื้นบ้าน ในการเพาะเลี้ยง จึงมีงานวิจัยด้านกระบือน้อยเมื่อเทียบกับงานโค เป็นผลให้การผลิตกระบืออยู่ในระดับต่ำ ซึ่งจากรายงานของสำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร (2535) ในช่วงปี พ.ศ. 2504-2532 อัตราการเพิ่มของโคโดยเฉลี่ย 1.75 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่กระบือเพิ่มเพียง 0.34 เปอร์เซ็นต์ ดังนั้นถ้าจะใช้ระบบอุตสาหกรรมในการผลิตกระบือให้เทียบเท่ากับการผลิตโคก็จำเป็นต้อง

สร้างฐานของงานวิจัย และสร้างเทคโนโลยีที่เหมาะสม ด้วยเหตุผลข้างต้นที่กล่าวมา งานวิจัยเพื่อพัฒนาเทคโนโลยีการผลิตกระป๋อง จึงได้รับความสนใจจากนักวิจัยระดับวิจัยศึกษาในรอบสองทศวรรษที่แล้ว และมีผลต่อเนื่องในกิจการพัฒนาเทคโนโลยีขั้นสูงในการผลิตกระป๋อง ทำให้มีโอกาสได้เข้าสู่อุตสาหกรรมมาเป็นลำดับ

จากการศึกษากระบวนการสืบพันธุ์ในกระป๋อง พบว่าจะมีความคล้ายคลึงกับโคทั้งทางด้านกายวิภาค และสรีรวิทยาของการสืบพันธุ์ (Jainudeen, 1983a; Bodhipaksha 1985) กระป๋องปลักเพศเมียจะเข้าสู่วัยเจริญพันธุ์ อายุโดยเฉลี่ย 3-4 ปี (Bodhipaksha et al, 1978) ซึ่งช้ากว่าโคประมาณ 6 เดือน (ประสพ บูรณมานัส 2530) ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับ การเลี้ยงดูและอาหารเป็นสำคัญ (Arora, 1979) อายุที่ให้ลูกเฉลี่ย  $5.26 \pm 0.94$  ปี โดยอยู่ในช่วงระหว่าง 3.75-6.68 ปี (Usanakornkul et al, 1979) ซึ่งโดยทั่วไปชาวบ้านเชื่อกันว่ากระป๋องควรมีอายุประมาณ 3 ปี จึงควรใช้สืบพันธุ์ เพราะกระป๋องสาวเมื่ออายุ 3 ปี จะมีน้ำหนัก 200-250 กิโลกรัม ซึ่งอยู่ในขนาดที่ให้ลูกได้สมบูรณ์เพียงพอ ถ้าใช้กระป๋องสาวขนาดเล็กเกินไปผสมพันธุ์ จะได้ลูกกระป๋องที่มีขนาดเล็กไม่ค่อยสมบูรณ์และมีผลกระทบต่อสุขภาพของแม่กระป๋องด้วย กระป๋องเมื่อเข้าสู่วัยเจริญพันธุ์จะมีการเปลี่ยนแปลงทางสรีรวิทยา ซึ่งจากรายงานการศึกษาระยะต่าง ๆ ของวงจรการเป็นสัด (พีระศักดิ์ และคณะ 2523, ประสพ บูรณมานัส 2527) พบว่าแบ่งออกเป็น 4 ระยะด้วยกัน คือ

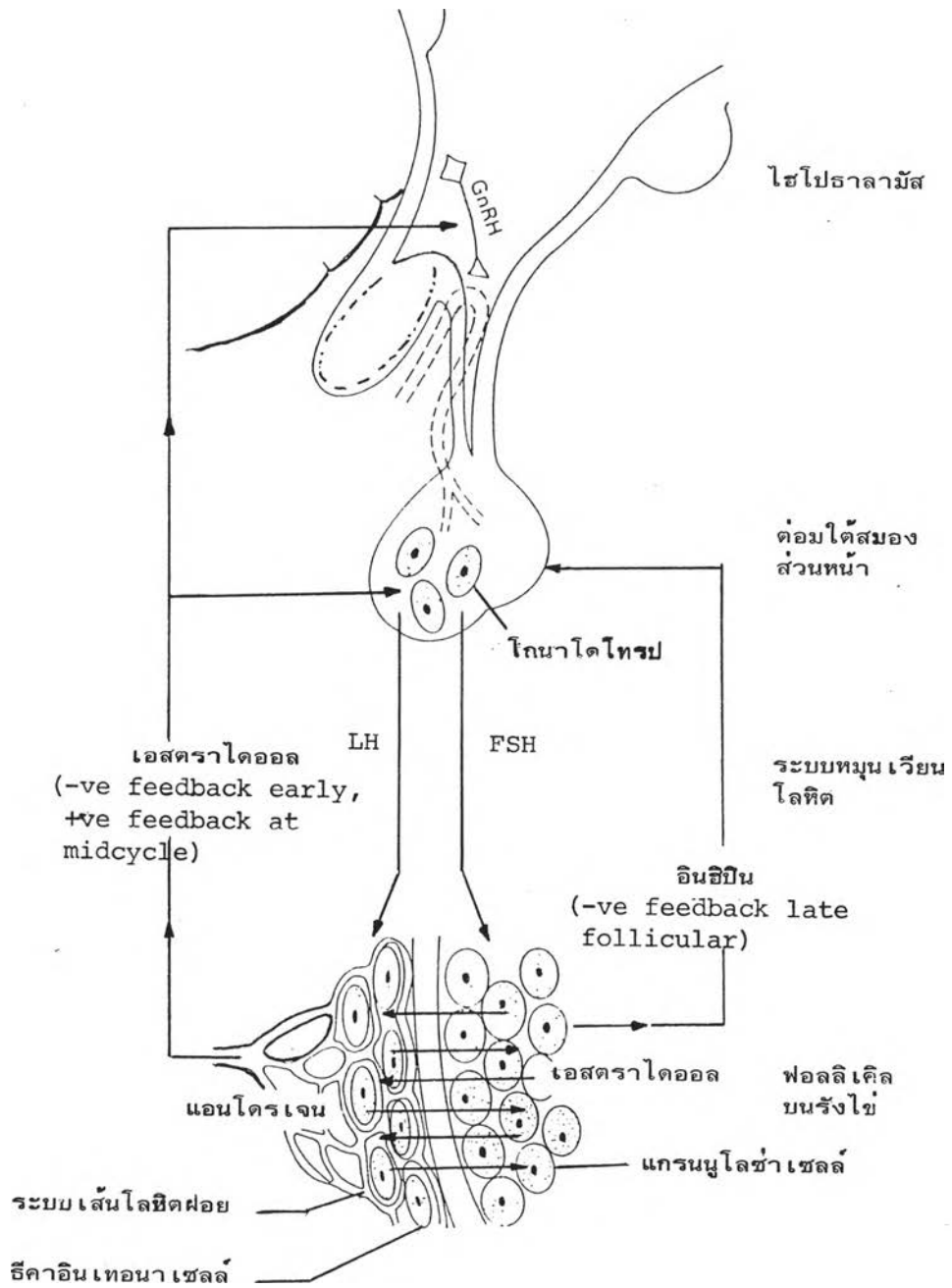
1. **ระยะก่อนเป็นสัด (Proestrus)** เป็นระยะที่ฟอลลิเคิลซึ่งมีไข่สูงขึ้นด้วยอิทธิพลของฟอลลิเคิลสติมูเลติง ฮอร์โมน (FSH) ซึ่งกระตุ้นให้มีการเจริญของฟอลลิเคิล ภายใต้อิทธิพลของฟอลลิเคิลที่เจริญเต็มที่ (Graafian follicle) นี้จะมีของเหลวภายในซึ่งมีฮอร์โมนเอสโตรเจน จำนวนมาก ทำให้เริ่มมีการเปลี่ยนแปลงของอวัยวะสืบพันธุ์ โดยจะมีเลือดมาเลี้ยงมากขึ้นที่เยื่อค่าน้ำนมคลุก ช่องคลอด และเยื่อช่องคลอด ทำให้หนาขึ้น ปากมดลูกเริ่มหย่อน อาจมีของเหลวค่อนท่างใสหรือขาวปน เป็นเมือกเหนียวไหลออกมา กระป๋อง จะเริ่มแสดงอาการเป็นสัด

2. **ระยะเป็นสัด (Estrus)** เป็นระยะที่สัตว์แสดงออกถึงการยอมรับการผสมจากเพศผู้ กระบือไม่ค่อยแสดงอาการสัดต่าง ๆ ให้เห็นเด่นชัด หรือเป็นสัดเงียบ (silent heat) ซึ่งแตกต่างจากโค โดยระยะนี้ใช้ประมาณ 28 ชั่วโมง

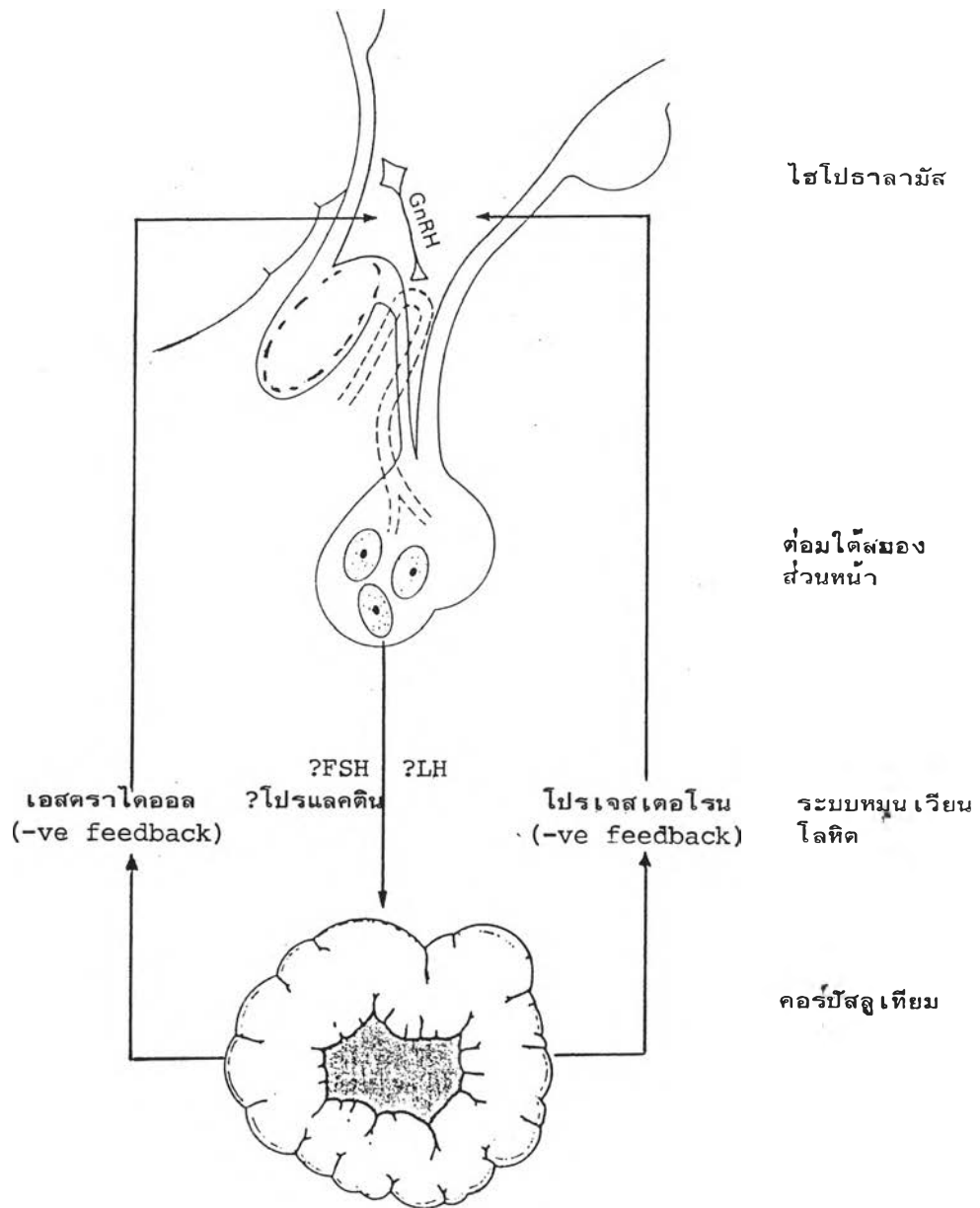
3. **ระยะหลังเป็นสัด (Metestrus)** เป็นระยะที่เกิดหลังเป็นสัด ในระยะนี้คอร์ปัสลูเทียมจะเจริญอย่างรวดเร็ว และสร้างฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน โดยระยะนี้ใช้เวลา 19 ชั่วโมง

4. **ระยะสิ้นสุดการเป็นสัด (Diestrus)** เป็นระยะที่นานที่สุดของวงจรการเป็นสัด โดยคอร์ปัสลูเทียมจะเจริญและสร้างฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนมากขึ้น เยื่อบุมดลูกจะหนาขึ้น เพื่อเตรียมที่จะรับการฝังตัวของไข่ที่ได้รับการผสม ในตอนท้ายของระยะนี้คอร์ปัสลูเทียมจะฝ่อตัวไป และเริ่มมีการเจริญของฟอลลิเคิลใบใหม่ขึ้นมา

การเปลี่ยนแปลงทางสรีรวิทยาในระยะต่าง ๆ ของวงจรการเป็นสัด เกิดขึ้นจากความสัมพันธ์ทางสรีรวิทยา และต่อมไร้ท่อที่ควบคุมขั้นตอนการสืบพันธุ์ โดยการทำงานร่วมกันระหว่างสมองในส่วนของไฮโปทาลามัส ต่อมใต้สมอง และรังไข่ ดังแสดงในรูปที่ 1.1 และ 1.2 โดยกลไกการควบคุมย้อนกลับแบบ positive และ negative ระหว่างรังไข่กับต่อมใต้สมอง และสมองในส่วนของไฮโปทาลามัส (Convey, 1973; Gonzalez-Padilla et al, 1975; Schams et al, 1977; Haresign et al, 1983 ; Johnson and Everitt, 1988) โดยสมองในส่วนของไฮโปทาลามัส โดยเฉพาะบริเวณ medial basal และ arcuate nucleus, จะมี neurosecretory neurons ซึ่งมีปลายประสาท axon มาสิ้นสุดที่ส่วนกลางของ median eminence เซลล์ประสาทเหล่านี้จะหลั่งโกนาโดโทรปินรีลีสซิง ฮอร์โมน (Gn-RH) ซึ่งเป็นโปรตีนฮอร์โมนที่ประกอบไปด้วยกรดอะมิโน 10 ตัว (Schally et al, 1971) และการเรียงตัวของกรดอะมิโนในสูตรโครงสร้าง พบว่าประกอบไปด้วย Pyro-Glu-His-Trp-Ser-Tyr-Gly-Leu-Arg-Pro-Gly-NH<sub>2</sub> ดังแสดงในรูปที่ 1.3



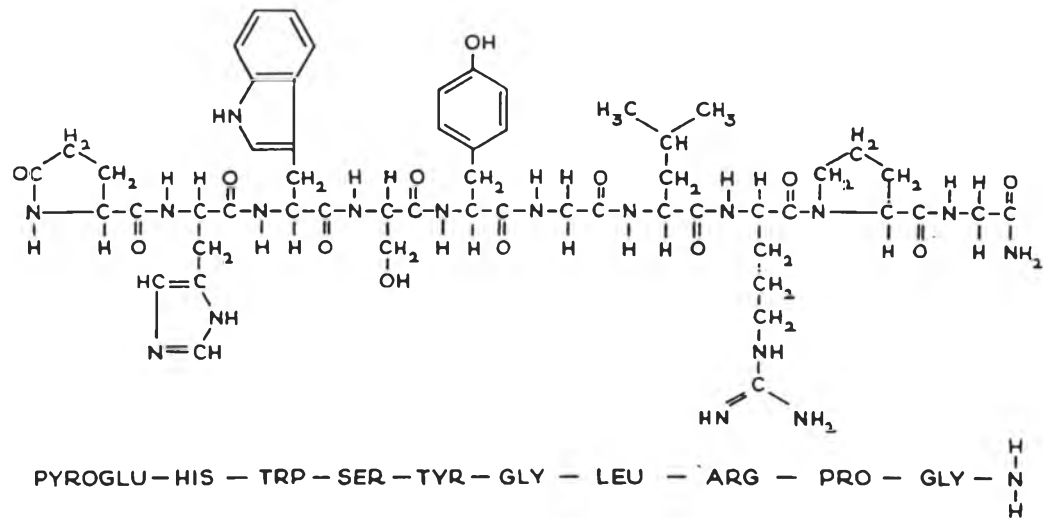
รูปที่ 1.1 แสดงการควบคุมซึ่งกันและกัน ระหว่างสมองในส่วนของ ไฮโปธาลามัส ต่อมใต้สมองส่วนหน้า และรังไข่ในระยะ ฟอลลิคูลาร์ (Johnson and Everitt, 1988)



รูปที่ 1.2 แสดงการควบคุมซึ่งกันและกัน ระหว่างสมองในส่วนของ ไฮโปธาลามัส ต่อมใต้สมองส่วนหน้า และรังไข่ในระยะ กูเทียม (Johnson and Everitt, 1988)

โดย Gn-RH ที่หลังไปยังต่อมใต้สมองส่วนหน้าโดยผ่าน portal blood vessel จะไปมีผลกระตุ้นเซลล์โกนาโดโทรปจากต่อมใต้สมองส่วนหน้าให้หลั่ง LH และ FSH ซึ่งพบได้ทั้งในแกะ (Haresign et al,1975; Jenkin et al,1977; Mcleod et al,1982) โค (Kaltenbach et al,1974; Schams et al,1974 ; Karsch et al,1992) และ กระบือ (Aboul-Ela et al,1983) โดยที่กลไกการควบคุมการหลั่ง Gn-RH จากสมองในส่วนของไฮโปธาลามัส Clarke (1987) ได้รายงานไว้ว่า เกิดจากการควบคุมย้อนกลับจากสเตอรอยด์ ฮอโมน จากรังไข่ ซึ่งก่อนหน้านี้ Clarke และคณะ (1982) ได้ทำการศึกษาการเปลี่ยนแปลงที่เกิดขึ้นหลังจากให้ฮอโมนเอสโตรเจนในแกะที่ทำการตัดรังไข่ พบว่า ผลที่เกิดขึ้นอันดับแรก ทันทีที่ให้ฮอโมนเอสโตรเจน คือ ทำให้ระดับ LH ในพลาสมาลดลงทันทีโดยเรียกการควบคุมย้อนกลับนี้ว่า short-term negative และหลังจากนั้นระดับ LH ในพลาสมาจะเพิ่มขึ้นมากกว่าระดับก่อนฉีด เรียกการควบคุมย้อนกลับแบบนี้ว่า positive ซึ่งก่อนหน้านี้ Dickman และ Malven (1973) ได้เคยรายงานไว้แล้วว่า ถ้าฉีดฮอโมนเอสโตรเจนต่อไปในแกะที่ตัดรังไข่ จะทำให้ระดับ LH ในพลาสมาลดลงกว่าสัตว์ที่ตัดรังไข่และไม่ฉีดฮอโมนเอสโตรเจน เรียกการควบคุมย้อนกลับแบบนี้ว่า long-term negative และจากรายงานการศึกษากการควบคุมการหลั่ง LH ของฮอโมนโปรเจสเตอโรนในโคพบว่า เป็นฮอโมนหลักในการควบคุมย้อนกลับแบบ negative (convey et al, 1977) โดยขณะที่โคตั้งท้อง ฮอโมนโปรเจสเตอโรนในระดับสูงจะกดการหลั่ง Gn-RH จากสมองในส่วนไฮโปธาลามัส มีผลทำให้ต่อมใต้สมองส่วนหน้าได้รับการกระตุ้นให้หลั่ง LH ไม่เพียงพอ

Karsch และคณะ (1992) ได้รายงานการศึกษานในแกะพบว่า LH จะถูกเหนี่ยวนำให้หลั่ง โดยมีรูปแบบการหลั่งที่ขึ้นกับการหลั่งของ Gn-RH มาตาม portal blood vessel โดยการเปลี่ยนแปลงสูงขึ้น หรือการคงอยู่ของ Gn-RH นี้ ถูกกระตุ้นเนื่องจากการเพิ่มขึ้นของฮอโมนเอสตราไดโอดในกระแสเลือดที่หลั่งมาจากเวสคิวลาฟอลลิเคิลขนาดใหญ่ถึงระยะใกล้ตกไข่ ซึ่งกระบวนการควบคุมนี้รวมไปถึงสวิตช์ควบคุมรูปแบบการหลั่งขึ้น-ลงของ Gn-RH ที่เฉพาะเจาะจงในแต่ละช่วงของวงจรการเป็นสัดด้วย



รูปที่ 1.3 แสดงการเรียงตัวของกรดอะมิโนของโกนาโดโทรฟิน รีลีซซิง  
ฮอโมน (gonadorelin) ที่สกัดจากสมองในส่วนของ  
ไฮโปธาลามัสของหมู (Schally et al, 1971)

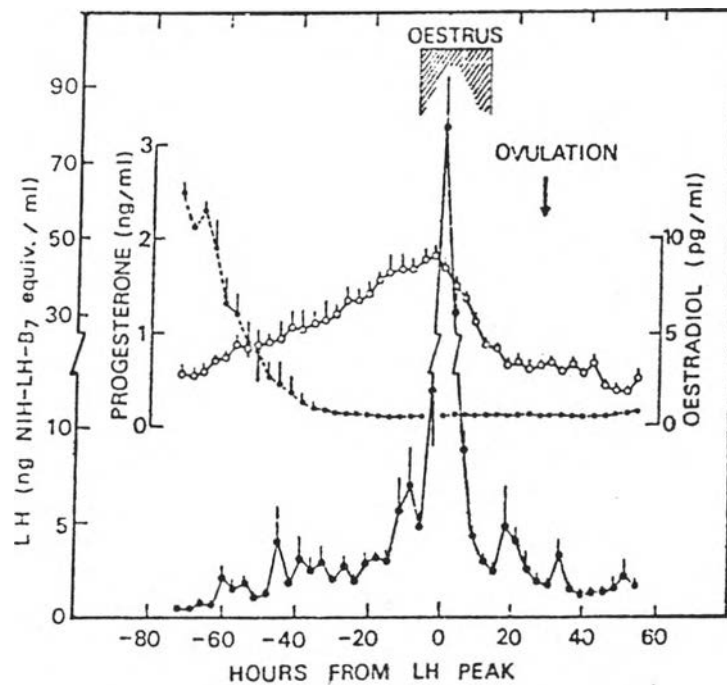
Moenter และคณะ (1992) ได้รายงานการศึกษารูปแบบของการหลั่ง Gn-RH มาตาม portal blood vessel โดยทำการศึกษาในแกะหลังจากตัดรังไข่ โดยทำการศึกษาทันทีหลังจากตัด พบว่า pulse ของ Gn-RH จะเป็นแบบ square wave โดย pulse ที่มีขนาดใหญ่และใช้เวลานานเพียงพอ จึงจะทำให้การหลั่ง pulse ของ LH ที่มี amplitude สูงสุด

โดยที่การหลั่ง LH และ FSH จะไปมีผลต่อรังไข่ที่จะทำให้เกิดการเจริญของ ฟอลลิเคิลจนถึงมีการตกไข่ ซึ่งในแกะพบว่า LH และ FSH จะจับกับรีเซพเตอร์ที่ผนังเซลล์ ของเซลล์ในฟอลลิเคิลของรังไข่ ซึ่งผนังเซลล์เหล่านี้จะเปลี่ยนแปลงไปเฉพาะตัว ขึ้นกับ ระยะของวงจรการเป็นสัด ในช่วงแรกของระยะฟอลลิคูลาร์ LH จับกับรีเซพเตอร์ที่ อีคา อินเทอนาเซลล์ กระตุ้นการสร้างฮอร์โมนแอนโดรเจน จากอะซิเตท และไมเลสเตรอล แต่อีคา อินเทอนาเซลล์ เองไม่สามารถจะเปลี่ยนฮอร์โมนแอนโดรเจนเป็นฮอร์โมนเอสโตรเจน ได้ ในระยะเดียวกันนี้ FSH จะจับกับรีเซพเตอร์ ที่แกรนูโลซาเซลล์ กระตุ้นให้ฮอร์โมน แอนโดรเจนเปลี่ยนเป็น ฮอร์โมนเอสโตรเจนโดยการเกิด aromatization แต่เนื่องจาก แกรนูโลซาเซลล์ไม่สามารถสร้างฮอร์โมนแอนโดรเจนได้ด้วยตัวเอง จึงต้องอาศัยฮอร์โมน แอนโดรเจนที่ อีคา อินเทอนาเซลล์ สร้างไว้โดยเฉพาะฮอร์โมนแอนโดรเจนชนิด ฮอร์โมน แอนโดรสตีโนไดโอน และฮอร์โมนเอสโตรเจนตัวแรกที่สร้าง คือ ฮอร์โมนเอสตราไดออล ฮอร์โมนเอสตราไดออลนี้จะเข้าสู่ระบบไหลเวียนเลือดและเข้าสู่แอนทรีม และมีบทบาทสำคัญ ต่อการเปลี่ยนแปลงของแกรนูโลซาเซลล์ ในช่วงท้ายของระยะฟอลลิคูลาร์ โดยจับกับ รีเซพเตอร์ที่ไซโตพลาสซึมของแกรนูโลซาเซลล์ กระตุ้นให้เกิดการแบ่งของเซลล์ และ สร้างฮอร์โมนเอสตราไดออล และด้วยกลไกการควบคุมย้อนกลับแบบ positive ของ ฮอร์โมนเอสตราไดออล ต่อการสร้างฮอร์โมนเอสตราไดออล ในโคจะเกิดระยะกลางของ วงจรการเป็นสัด (Ireland, 1987 and Kinder et al, 1987) ทำให้ฮอร์โมน เอสตราไดออลมีระดับสูงสุด และกระตุ้นการหลั่ง LH ช่วงท้ายของระยะฟอลลิคูลาร์ก่อนที่จะ ตกไข่

การศึกษาการเปลี่ยนแปลงของระดับฮอร์โมนเพศในวงจรการเป็นสัดของแม่แกะ โดย Kamonpatana และคณะ (1979) ได้ทำการศึกษาโดยการตรวจวัดการเปลี่ยนแปลง ระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน และฮอร์โมนเอสตราไดออล 17-เบต้า พบว่า วงจรการ เป็นสัดปกติจะอยู่ช่วงระหว่าง 19-27 วัน และระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนก่อนการเป็นสัด จนถึงเป็นสัด โดยเฉลี่ย 9.7 นาโนกรัมต่อ 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร และค่อย ๆ เพิ่มขึ้น ประมาณ 7-10 วัน จนถึงระดับสูงสุดประมาณ 15-16 วันมีค่าเท่ากับ 38.8 นาโนกรัมต่อ 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร และจะลดระดับอย่างรวดเร็วจนถึงระดับปกติ ประมาณ 4-7 วัน



ก่อนวงจรการเป็นสัดถัดไป และระดับฮอร์โมนเอสตราไดโอรอล 17-เบต้า จะมีระดับปกติต่ำกว่า 5.0 นาโนกรัมต่อ 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร และจะเข้าสู่ระดับสูงสุด 13.0 นาโนกรัมต่อ 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร ก่อนการเป็นสัด เป็นเวลาประมาณ 4 วัน และจะลดลงอย่างรวดเร็วสู่ระดับปกติ 3.9 นาโนกรัมต่อ 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร



รูปที่ 1.4 แสดงการเปลี่ยนแปลงระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน (---) เอสตราไดโอรอล 17-เบต้า (-o-) และ LH (—•) ในพลาสมากระปือปลัก ในวงจรการเป็นสัด โดยมีความยาววงจรโดยเฉลี่ย 20 วัน (Kanai, 1987)

Kaker และคณะ (1980) ได้ทำการศึกษาระดับ LH พบว่า ในขณะที่กระปือเป็นสัตว์ ระดับสูงสุดของ LH โดยเฉลี่ย  $20.80 \pm 3.43$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร ในฤดูร้อน และโดยเฉลี่ย  $21.24 \pm 0.98$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร ในฤดูหนาว โดยที่จะอยู่ในระดับสูงนี้เป็นเวลา 4 ชั่วโมง และเข้าสู่ระดับปกติ ประมาณ 1-2 นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร

Jainudeen และคณะ (1981) ได้ทำการศึกษาการเปลี่ยนแปลงระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรน พบว่า วงจรการเป็นสัตว์ของกระปือจะประมาณ 22 วัน ในวันที่เป็นสัตว์คือวันที่ 0 ระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรน จะอยู่ในระดับต่ำโดยเฉลี่ย  $0.24 \pm 0.12$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และจะเพิ่มสูงขึ้นเป็นระดับโดยเฉลี่ย  $0.42 \pm 0.21$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร หลังจากเป็นสัตว์ 6 วัน และขึ้นสู่ระดับสูงสุดโดยเฉลี่ย  $1.51 \pm 0.35$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร ในวันที่ 15 และลดลงสู่ระดับปกติ  $0.2$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร ในวันที่ 22

Avenell และ Fletcher (1982) ได้ทำการศึกษาถึงความสัมพันธ์ระหว่างระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรน และการแสดงอาการสัตว์ของกระปือปลักในประเทศอินเดีย พบว่า ระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรนจะเปลี่ยนแปลงอยู่ระหว่างระดับปกติโดยเฉลี่ย  $0.14 \pm 0.07$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และระดับสูงสุดโดยเฉลี่ย  $2.60 \pm 0.12$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร โดยมีช่วงการเป็นสัตว์ โดยเฉลี่ย  $22.4 \pm 0.3$  วัน

Jainudeen (1983 b) ได้ทำการศึกษาถึงความสัมพันธ์ของระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรน และสภาพของรังไข่จากการส่องตรวจผ่านทางทวารหนัก พบว่าในขณะที่ตรวจพบคอร์ปัสลูเทียม ระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรนในพลาสมาโดยเฉลี่ย  $1.49 \pm 0.78$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และขณะที่ไม่พบคอร์ปัสลูเทียมระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรนโดยเฉลี่ย  $0.14 \pm 0.09$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร

Kanai และ Shimizu (1984) ได้ศึกษาการเปลี่ยนแปลงระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน ในวงจรการเป็นสัด พบว่า สูงขึ้นหลังเป็นสัด 5 วัน และมีระดับสูงสุดวันที่ 10 และลดลงอย่างรวดเร็วก่อนเป็นสัด 5 วัน และตามด้วยการเพิ่มของระดับฮอร์โมนเอสตราไดออล 17-เบต้า ส่วนระดับ LH จะอยู่ในระดับต่ำปกติจนถึงตอนกลางของระยะลูทีล และเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว ในระยะฟอลลิคูลาร์ ซึ่งการตกไข่จะเกิดขึ้นหลังจากนั้น 27-30 ชั่วโมง

Kanai (1987) ได้ทำการศึกษาวงจรการเป็นสัดของกระบือ พบว่า วงรอบปกติจะอยู่ในช่วงระหว่าง 17-26 วัน หรือโดยเฉลี่ย  $21.5 \pm 5.3$  วัน โดยมีความเป็นไปได้ตั้งแต่ 9-38 วัน และการเปลี่ยนแปลงระดับฮอร์โมนเอสตราไดออล 17-เบต้า จะเพิ่มจาก 2.9 พิโคกรัมต่อมิลลิลิตร ในวันก่อนที่มี LH ระดับสูงสุด 4 วัน ถึง 9.1 พิโคกรัมต่อมิลลิลิตร ในวันที่เป็นสัด และคงที่อยู่ที่ 3 พิโคกรัมต่อมิลลิลิตรในระยะลูทีล ส่วนระดับ LH จะมีระดับสูงสุดในวันที่เป็นสัด จะสูงถึง 16.7 นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และเปลี่ยนแปลงอยู่ในช่วง 0.8-3.4 นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร ในช่วงก่อนและหลังเป็นสัด 1 วัน จนเข้าสู่ระดับปกติในระยะฟอลลิคูลาร์ คือ ในช่วงก่อนและหลังเป็นสัด 6 วัน ซึ่งวัดได้ 0.8-1.2 นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และก่อนเป็นสัด 5 วัน จะเพิ่มจาก 1.19 เป็น 3.34 นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร โดยที่การตกไข่จะเกิดหลังจากเป็นสัด 13.9 ชั่วโมง

นอกจากการที่กระบือมีวงจรการเป็นสัดไม่สม่ำเสมอแล้ว คือมีความเป็นไปได้ตั้งแต่ช่วงระหว่าง 9-38 วัน (Kanai, 1987) ช่วงเวลาของการเป็นสัดมีความแปรปรวนสูง คือ 24-72 ชั่วโมง ทำให้มีการศึกษาถึงเวลาที่เหมาะสมในการผสมพันธุ์

โดยที่ Leenanuraksa และคณะ (1979) พบว่า ในวันที่ทำการผสม ระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรนจะอยู่ในระดับต่ำเท่ากับ  $0.16 \pm 0.20$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร หลังจากนั้น 24 วัน และ 30 วัน กระจกที่ผสมติดจะมีระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรน โดยเฉลี่ย  $1.81 \pm 0.92$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และ  $2.05 \pm 1.08$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ ซึ่ง Kamonpatana และคณะ (1980) ได้ทำการศึกษาในขณะที่กระจกตั้งท้องระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรนจะคงที่อยู่ในระดับสูง โดยเฉลี่ย  $1.47 \pm 0.23$  นาโนกรัมต่อมิลลิลิตร และลดลงทันทีในวันคลอดจนถึงระดับปกติ ส่วนระดับ LH จะอยู่ในระดับปกติจนถึงการเป็นสัดครั้งแรก

สภาวะการสืบพันธุ์หลังคลอด เป็นปัจจัยสำคัญที่มีผลต่อประสิทธิภาพในการขยายพันธุ์กระจก (Perera, 1981) ซึ่งช่วงการตกูกก็คือ เวลาที่นับจากวันคลอดลูกครั้งสุดท้ายจนถึงวันคลอดลูกครั้งต่อมา จึงประกอบไปด้วยระยะจากวันคลอดจนถึงการผสมติดหรือที่เรียกว่าระยะเปิด (open period) และระยะการตั้งท้อง ซึ่งโดยปกติจะอยู่ในช่วงระหว่าง 310-330 วัน (Dobson and Kamonpatana, 1986) ซึ่งมีรายงานการศึกษาแม่กระจกปลักในประเทศไทย พบว่า ช่วงห่างการตกูกจะอยู่ระหว่าง 380-1,080 วัน โดยเฉลี่ย 587 วัน (Chantalakana et al, 1981) หรือ 514 วัน (Perera, 1981) ซึ่งต่างจากช่วงห่างการตกูกของโคที่อยู่ระหว่าง 400-471 วัน (มณีวรรณ กมลพิริยะ และคณะ 2531) ได้มีผู้ทำการศึกษาการเริ่มทำงานของรังไข่หลังคลอด ในกระจก โดย Jainudeen และคณะ (1981) ได้ทำการศึกษาการเปลี่ยนแปลงระดับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรน และสภาพของรังไข่จากการส่องตรวจรังไข่ผ่านทางทวารหนักในช่วง 150 วันหลังคลอด พบว่า สามารถแบ่งการทำงานของรังไข่ได้ 3 แบบ คือ พบคอร์ปัสลูเทียม และแสดงอาการสัด 21 เปอร์เซ็นต์ พบคอร์ปัสลูเทียมแต่ไม่แสดงอาการสัด 42 เปอร์เซ็นต์ และไม่แสดงอาการสัดเลย 37 เปอร์เซ็นต์ เช่นเดียวกับที่ Barkawi และคณะ (1986) ได้ทำการศึกษาในแม่กระจกหลังคลอด พบว่า กระจกที่รังไข่ทำงานสม่ำเสมอมีเพียง 45.5 เปอร์เซ็นต์ และรังไข่ที่ทำงานไม่สม่ำเสมอ พบซิสที่รังไข่หรือคอร์ปัสลูเทียมค้าง 20.9 เปอร์เซ็นต์ และรังไข่ไม่ทำงานถึง 13.6 เปอร์เซ็นต์

นอกจากนี้ช่วงการทำงานของรังไข่หลังคลอดซึ่ง Kamonpatana และคณะ (1980) ได้ทำการศึกษาของการเปลี่ยนแปลงระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนในกระปือ 5 ตัว พบว่า จะเปลี่ยนแปลงจากระดับปกติเพิ่มสูงขึ้นหลังคลอด 23 61 64 85 และ 138 วัน ตามลำดับ ซึ่งคล้ายกับที่ Jainudeen (1984a) ได้ศึกษาไว้ถึงการตกไข่ครั้งแรกจะอยู่ช่วง ระหว่าง 52-140 วัน Jainudeen และคณะ (1984b) ได้ทำการศึกษาพบว่า กระปือที่ให้ ผนังมดลูกจะเป็นสัปดาห์หลังคลอดโดยเฉลี่ย  $88 \pm 26$  วัน และมีการเพิ่มสูงของระดับฮอร์โมน โปรเจสเตอโรนโดยเฉลี่ย  $96 \pm 22$  วัน ซึ่งคล้ายกับที่ Wongsrikeao และคณะ (1990) พบว่ารังไข่ทำงานหลังคลอดโดยเฉลี่ย  $80.57 \pm 7.23$  วัน

จากการศึกษาความพร้อมของอวัยวะสืบพันธุ์หลังคลอด พบว่า มีรายงานการกลับสู่ สภาพปกติของมดลูก (uterine involution) หลังคลอดโดยเฉลี่ย  $32.7 \pm 3.59$  วัน หรือ  $28.0 \pm 6.0$  วัน (Jainudeen et al, 1983c) และการตกไข่หลังคลอด จากการสังเกต ตรวจรังไข่ผ่านทางทวารหนักพบคอร์ปัสลูเทียม ในช่วงหลังคลอด 30-90 วัน (Jainudeen et al, 1983c) หรือ  $67.0 \pm 13.26$  วัน (Wongsrikeao et al, 1990) และมีการ ศึกษาพบว่า การให้ผนังมดลูกหลังคลอดก็มีผลต่อการทำงานของรังไข่ ด้วย Jainudeen et al, 1983c, 1984b; Nasir Hussain et al, 1986; Wongsrikeao et al, 1990) เช่นเดียวกับที่พบในโค (Carter et al, 1980; Lamming et al, 1981; Short et al, 1989 ; Williams, 1990) ดังมีรายงานการศึกษาของ Jainudeen และคณะ (1984b) โดยศึกษาผลของการให้ผนังมดลูกต่อการทำงานของรังไข่และต่อมาได้สมองส่วนหน้าจะพบว่า กระปือกลุ่มที่ให้ผนังมดลูกจะมีจำนวนการไม่เป็นที่สัปดาห์หลังคลอดสูงกว่ากลุ่มที่ไม่ให้ผนังมดลูก และการหย่านมหลังคลอด 30 วัน รังไข่จะทำงานหลังคลอดภายใน 60 วัน โดยศึกษาจากการตอบสนองของต่อมใต้สมองส่วนหน้าในการหลั่ง LH ตอบสนองต่อ Gn-RH ในกระปือหลังคลอด พบว่า กลุ่มที่ไม่ให้ผนังมดลูกจะตอบสนองอยู่ในช่วง 21-24 วัน กลุ่มที่ให้ผนังมดลูกจะตอบสนองอยู่ใน ช่วง 30-39 วัน และกลุ่มที่ไม่เป็นที่สัปดาห์จะตอบสนองอยู่ในช่วง 69-181 วัน โดยที่การให้ผนังมดลูก จะยับยั้งการทำงานของรังไข่ โดยการยับยั้งการหลั่ง Gn-RH จากสมองส่วนไฮโปธาลามัส (Jainudeen et al, 1984b)

จากการศึกษาผลของ Gn-RH ในโคพบว่า เมื่อฉีด Gn-RH จะกระตุ้นให้หลังทั้ง LH และ FSH (Kittok et al,1973; Kaltenbach et al,1974; Schams et al; 1974; Fernandes et al,1978; Foster,1978; Zaied et al,1980) ซึ่งการตอบสนอง ของต่อมได้สมองส่วนหน้าต่อ Gn-RH ในการหลัง LH ระดับสูงสุดที่จะทำให้มีการตกไข่ได้ในโคนมจะประมาณ 10 วัน (Fernandes et al,1978; Foster et al,1980) และมากกว่า 20 วันในโคที่ให้นมลูก (Webb et al,1977) และปริมาณของ Gn-RH ที่นำมาใช้ Schams และคณะ (1974) พบว่า การฉีด Gn-RH ในโคเมื่อเพิ่มปริมาณของ Gn-RH จะให้ระดับ LH เพิ่มขึ้นตามกันแบบเส้นตรง (linear) และระดับ FSH จะเพิ่มแบบเส้นโค้ง (Curvilinear) โดยที่ระดับฮอร์โมนทั้งสองจะมีระดับสูงสุดภายใน 30-60 นาที และลดลงสู่ระดับปกติภายใน 4 ชั่วโมง (Webb et al,1977)

จากการศึกษาการฉีด Gn-RH ในแม่โคหลังคลอดระยะแรก พบว่าจะทำให้ระดับ LH และ FSH เพิ่มขึ้นทันทีหลังฉีด (Etherington et al,1984; Gillian et al, 1981) และขึ้นสู่ระดับสูงสุดภายใน 15-30 นาที (Rodger and Stormshak,1986) นอกจากนี้การฉีด Gn-RH เพียงครั้งเดียวในปริมาณสูงไม่สามารถที่จะทำให้มีการหลังฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน เพียงพอที่จะทำให้เกิดวงรอบปกติได้ (Webb et al,1977; Lishman et al,1979)

ต่อมา Lofstedt และคณะ (1981) ได้ทำการศึกษาโดยการให้สารละลาย Gn-RH 15 ไมโครกรัมต่อชั่วโมงเข้าเส้นเลือดเป็นเวลา 12 ชั่วโมง ในโคเนื้อหลังคลอด ทำให้หลัง LH ในปริมาณสูงในระดับที่ทำให้มีการตกไข่ได้ในโคทุกตัว โดยจะหลัง Gn-RH หลังจากให้ 30 นาที แต่มีเพียง 4 ตัว จากโค 14 ตัว ที่มีการตกไข่ได้ ซึ่ง Edwards และคณะ (1983) ได้อธิบายว่า การทำให้ Gn-RH เป็นจังหวะที่ปริมาณและความถี่ต่าง ๆ กัน ไม่สามารถทำให้โคทุกตัว ตอบสนองจนมีการตกไข่ได้ พบว่าขึ้นกับขนาดของไข่ในรังไข่ในขณะที่ทำการฉีด Gn-RH ด้วย โดยที่จังหวะของการหลัง LH ตอบสนองต่อการกระตุ้นของ Gn-RH ทำให้โคมีการตกไข่ และมีวงจรการเป็นสัดปกติได้ (Peter et al,1985; Jagger et al, 1987; Lamming and Mcleod,1988)

เนื่องจากการที่กระป๋องถูกเลี้ยงมาเพื่อวัตถุประสงค์ในการใช้แรงงาน และเป็นแหล่งอาหารโปรตีนที่สำคัญ ดังนั้นวิธีการหนึ่งที่จะทำให้กระป๋องมีประสิทธิภาพในการสืบพันธุ์สูงขึ้น ซึ่งตามปกติกระป๋องควรจะให้ลูก 2 ตัวในระยะเวลา 3 ปี แต่พบว่าช่วงห่างการตกูกของกระป๋องมีความเป็นไปได้ตั้งแต่ 380-1,080 วัน หรือโดยเฉลี่ย 587 วัน โดยมีช่วงการตั้งท้องอยู่ระหว่าง 310-330 วัน และมดลูกทำงานได้ปกติหลังคลอด 30 วัน ฉะนั้นตั้งแต่หลังคลอด 30 วันเป็นต้นไป กระป๋องควรมีวงจรการสืบพันธุ์ได้ตามปกติ แต่มีปัจจัยที่ทำให้กระป๋องไม่ประสบความสำเร็จในการสืบพันธุ์มีทั้ง ตัวสัตว์เอง และสภาพแวดล้อม โดยเฉพาะในช่วงหลังคลอด การให้นมลูกก็เป็นปัจจัยหนึ่งที่ทำให้การทำงานของรังไข่ช้ากว่าปกติ ดังนั้นผู้วิจัยจึงมีแนวคิดจะนำ Gn-RH มากระตุ้นการทำงานของรังไข่หลังคลอด โดยพบว่าการฉีด Gn-RH ในโคและกระป๋อง สามารถกระตุ้นต่อมใต้สมองส่วนหน้าให้หลั่งทั้ง LH และ FSH และประสบความสำเร็จในการนำมาเพิ่มประสิทธิภาพการสืบพันธุ์ในโค และจากรายงานการนำ Gn-RH มาใช้ในกระป๋อง ดังมีรายงานการศึกษาดังนี้

Singh และคณะ (1984) ได้ศึกษาการนำ Gn-RH ขนาด 250 ไมโครกรัม (Receptal) เพื่อเหนี่ยวนำในการมีการตกไข่และเพิ่มความสำเร็จพันธุ์ ในกระป๋องมูราห์ 25 ตัว ที่รังไข่ยังไม่ทำงานตามปกติ พบว่า แสดงอาการสัด 14 เปอร์เซ็นต์ Rao และ Rao (1984) ได้ศึกษาการนำ Gn-RH ขนาด 250 ไมโครกรัม (Receptal) ในกระป๋องมูราห์ เพื่อเพิ่มอัตราการผสมติด โดยการฉีดในวันที่ทำการผสม พบว่า ทำให้อัตราผสมติดสูงขึ้น Aboul-Ela และคณะ (1985) ได้ทำการศึกษาผลของ Gn-RH (Receptal) ขนาด 6 หรือ 12 ไมโครกรัม โดยฉีดในกระป๋องหลังคลอด 15 วัน พบว่า ลดช่วงเวลาหลังคลอดจนถึงมีการเพิ่มสูงขึ้นของระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน และช่วงหลังฉีดจนถึงมีการเพิ่มสูงขึ้นของฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน สันนิษฐานว่าเมื่อใช้ Gn-RH ขนาด 12 ไมโครกรัม Pattabiraman และคณะ (1986) ได้ทำการศึกษาการใช้ Gn-RH (Receptal) ขนาด 500 ไมโครกรัม ในกระป๋องที่รังไข่ไม่ทำงาน และแม่กระป๋องหลังคลอด 20 25 และ 30 วัน พบว่า กระป๋องมีวงจรการเป็นสัดหลังฉีด 80 เปอร์เซ็นต์ อยู่ในช่วงระหว่าง 11-30 วัน โดยที่กระป๋องหลังคลอด 16.7 เปอร์เซ็นต์ มีวงจรการเป็นสัดอยู่ในช่วง 10-22 วัน Barkawi และ

Aboul-Ela (1987) ได้ทำการศึกษาผลของ Gn-RH (Receptal) ขนาด 10 ไมโครกรัม ในแม่กระป๋องที่รังไข่ไม่ทำงาน และระยะฟอลลิคูลาร์ของวงจรการเป็นสัด พบว่า ทำให้ไขตก หลังฉีดโดยเฉลี่ย  $1.4 \pm 0.4$  วัน โดยมีการตกไข่ต่อจำนวนกระป๋องในกลุ่มที่ทดลอง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมที่รังไข่ไม่ทำงานตามปกติอยู่ในระยะต่างๆ กันของวงจรการเป็นสัดเท่ากับ 2.3 ต่อ 1.7 แต่กลุ่มที่รังไข่ไม่ทำงานแล้วแสดงอาการสัดมากกว่า

Nasir Hussain และคณะ (1990) ได้ทำการศึกษากาการฉีด Gn-RH (Fertagyl) ในกระป๋องหลังคลอด 14 วัน ด้วยขนาด 100 และ 250 ไมโครกรัม พบว่า ทำให้มดลูกทำงานปกติเร็วขึ้น รังไข่ทำงานเร็วขึ้น และอัตราการผสมครั้งเดียวติดเพิ่มขึ้น โดยที่ขนาด Gn-RH ให้ผลไม่แตกต่างกัน

ซึ่ง Receptal ที่นำมาใช้ในโคและกระป๋องนี้เป็น Gn-RH สังเคราะห์ อยู่ในสถานะ สารละลายพร้อมฉีด มีผลทำให้ต่อมใต้สมองส่วนหน้าหลั่งฮอร์โมน LH และ FSH โดยใน 1 มิลลิกรัม ของ Receptal มีปริมาณ Buserelin 0.004 มิลลิกรัม ส่วน Fertagyl เป็น สารละลาย gonadorelin (Gn-RH สังเคราะห์) ซึ่งเป็นสารสังเคราะห์ที่มีคุณสมบัติเทียบ ได้กับ Gn-RH ที่หลั่งจากสมองในส่วนของไฮโปทาลามัส โดยจะมีผลทำให้ต่อมใต้สมองส่วน หน้าหลั่ง LH และ FSH ในเวลาโดยรวดเร็วหลังฉีด โดยปริมาณ 250 ไมโครกรัม ที่ใช้ใน โคและกระป๋อง เป็นปริมาณที่ทำให้เกิดการหลั่ง LH และ FSH ได้ในปริมาณสูงสุดที่จะทำให้เกิดการตกไข่และกระตุ้นการทำงานของรังไข่หลังคลอด

จากการศึกษาที่กล่าวมา การนำ Gn-RH มาใช้ในกระป๋องที่รังไข่ไม่ทำงาน และหลัง คลอด สามารถกระตุ้นให้รังไข่ทำงานได้ ด้วยการฉีดเพียงครั้งเดียว แต่ปริมาณที่ใช้ที่แตกต่างกันไป ตั้งแต่ 10-500 ไมโครกรัม ดังนั้นผู้วิจัยจึงมีแนวคิดว่าจะมีการศึกษาถึงการให้ Gn-RH (Fertagyl) ในปริมาณที่กระตุ้นให้รังไข่ทำงานได้ แต่โดยการฉีด 3 ครั้งห่างกัน 6 และ 18 ชั่วโมง และศึกษาการตอบสนอง โดยการตรวจวัดระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน



เอสตราไดโอด 17-เบต้า และ LH ในพลาสมา โดยยังไม่มีผู้ทำการศึกษาในกระบี้อมาก่อน  
พร้อมกับการตรวจสอบสภาพของรังไข่โดยการส่องตรวจรังไข่ผ่านทางทวารหนัก พร้อมกับการตรวจ  
วัดระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนหลังคลอด 45-150 วัน

#### วัตถุประสงค์ของงานวิจัย

1. เพื่อศึกษาการทำงานของรังไข่ เนื่องจากอิทธิพลของฮอร์โมน Gn-RH ที่ใช้  
กระตุ้นจากภายนอก ในระยะหลังคลอดก่อนกลับสัด
2. เพื่อตรวจสอบการทำงานของรังไข่หลังกระตุ้นด้วยฮอร์โมน Gn-RH ด้วย  
การวัดระดับโปรเจสเตอโรน เอสตราไดโอด 17-เบต้า และ LH ในพลาสมา
3. เพื่อศึกษาความสัมพันธ์ และเชื่อมโยงระหว่างฮอร์โมนทั้งสามตัวในข้อ 2 ถึง  
กลไกการออกฤทธิ์ และระยะเวลาการตกไข่