

บทที่ 2

ตรวจเอกสาร

2.1. การเป็นสัด

2.1.1. รอบการเป็นสัด

การเป็นสัดในแม่แพะแตกต่างกันตามพันธุ์ของสัตว์และสภาพแวดล้อม รวมถึงปัจจัยอื่น ๆ อีกหลายอย่าง เช่น อุณหภูมิ แสงสว่าง ในแพะนั้นตอบสนองต่อความยาวของแสงในช่วงวันได้เป็นอย่างดี เมื่อความยาวของแสงในช่วงวันลดลงจะมีผลไปกระตุ้นต่อมใต้สมองส่วนหน้าทำให้เกิดการเป็นสัดขึ้นได้

ตารางที่ 2-1 แสดงลักษณะเฉพาะทางระบบสืบพันธุ์ของแพะ วงรอบการเป็นสัดของแพะนับจากช่วงไข่ตก (ovulation) ครั้งหนึ่งจนถึงไข่ตกครั้งต่อไป ใช้เวลาประมาณ 17-21 วัน โดยแบ่งระยะการเป็นสัดได้ 4 ระยะดังนี้

1. ระยะก่อนมีการตกไข่ เรียกว่า โพรเอสทริส (proestrus) ใช้เวลาประมาณ 3 วัน เป็นช่วงเวลาหลังจากการสลายตัวของคอร์ปัสลูเทียม (Corpus luteum, CL) ในวงรอบการเป็นสัดครั้งก่อน และมีการลดลงของระดับฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน (Progesterone, P_4) อย่างรวดเร็ว เป็นระยะที่อยู่ภายใต้อิทธิพลของฟอลลิเคิลสติมูเลตติ้งฮอร์โมน (Follicle stimulating hormone, FSH) โดย FSH จะไปกระตุ้นให้เกิดการเจริญของฟอลลิเคิลและในขณะเดียวกันเซลล์ภายในฟอลลิเคิลก็ผลิตฮอร์โมนเอสโตรเจน (Estrogen, E_2) เพิ่มขึ้นทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของอวัยวะสืบพันธุ์ โดยจะมีเลือดมาเลี้ยง endometrium มากขึ้น ช่องคลอดจะบวมหนามีเลือดมาเลี้ยงที่เยื่อช่องคลอดด้านในเพิ่มขึ้น และมีน้ำเมือกเหนียวบริเวณปากช่องคลอด

2. ระยะที่มีการตกไข่ หรือระยะเป็นสัด เรียกว่า เอสทริส (estrus หรือ ovulation) ใช้เวลาประมาณ 1-2 วัน เป็นระยะที่สัตว์ยอมรับการผสมพันธุ์จากตัวผู้ ในระยะนี้จะเริ่มตั้งแต่ตัวเมียยอมให้ตัวผู้ขึ้นขี่ครั้งแรก จนถึงครั้งสุดท้าย สัตว์เพศเมียจะแสดงอาการกระวนกระวาย ตื่นตกใจง่าย ขึ้นขี่ตัวอื่น กินอาหารลดลง สิ่งที่น่าสนใจได้คือ อวัยวะเพศจะมีสีแดงเรื่อ มีน้ำเมือกใสไหลออกมาทางปากช่องคลอด ระยะ estrus นี้ที่อยู่ภายใต้อิทธิพลของ E_2 และลูทีไนซิง ฮอร์โมน (Luteinizing hormone, LH)

3. ระยะที่มีการสร้าง CL เรียกว่า เมทเอสทริส (metestrus) ระยะนี้ใช้เวลาประมาณ 2 วัน เป็นช่วงหลังจากการตกไข่ ฟอลลิเคิลเปลี่ยนแปลงไปเป็น CL เริ่มมีการผลิต P_4 ทำให้มีการ

เปลี่ยนแปลงที่ผนังมดลูกเพื่อเตรียมรับการฝังตัวของตัวอ่อนในระยะนี้ถ้ามีการปฏิสนธิเกิดขึ้นแม่แพะจะใช้เวลาอุ้มท้องประมาณ 150 วัน (146-151 วัน) ตามด้วยระยะในการให้น้ำนมอีกประมาณ 30-60 วันจึงจะเริ่มเข้าสู่รอบของการเป็นสัดอีกครั้ง

4. ระยะไดเอสทริส (diestrus หรือ luteal phase) เป็นระยะที่มีระดับ P_4 สูง ใช้เวลาประมาณ 11-12 วัน หลังจากนั้นเมื่อไม่มีการปฏิสนธิเกิดขึ้น CL จะฝ่อหายไป ทำให้ระดับ P_4 ลงอย่างรวดเร็วเข้าสู่ระยะโปรเอสทริสต่อไป (Ensminger, 2002)

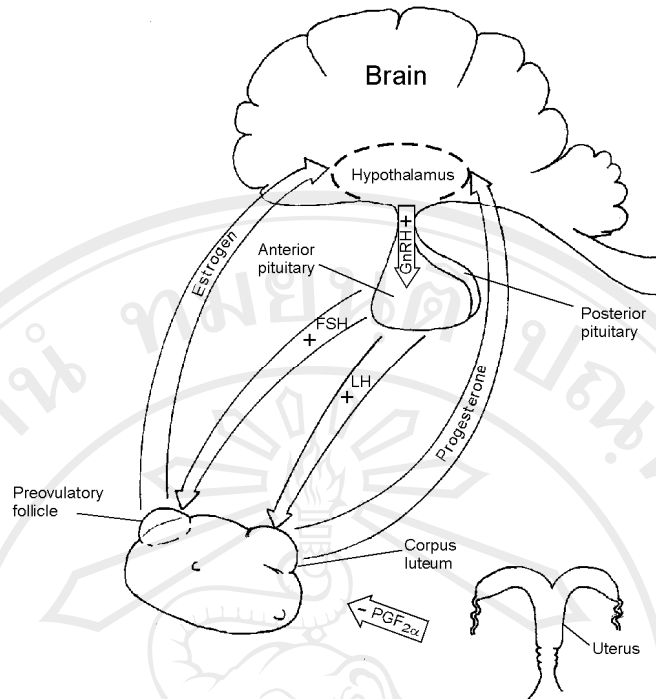
ตารางที่ 2-1. แสดงลักษณะเฉพาะทางระบบสืบพันธุ์ของแพะ

ลักษณะทางระบบสืบพันธุ์	พันธุ์แพะ		อ้างอิง
อายุเข้าสู่วัยเจริญพันธุ์ (เดือน)	Anglo-Nubian	5-7	Khanum <i>et al.</i> (2006)
รอบการเป็นสัด (วัน)	Saanen	19-22	Menchaca and Rubianes (2002)
ระยะเมทเอสทริส (วัน)	Shiba	0-5 (หลังตกไข่)	Suganuma <i>et al.</i> (2006)
ระยะไดเอสทริส (วัน)	Serrana	13-15	Kustritz (2001)
ระยะโปรเอสทริส (วัน)	Serrana	2-3	Kustritz (2001)
ระยะเอสทริส (ชั่วโมง)	Bore	12-24	Campbell <i>et al.</i> (2007)
ระยะเวลาไข่ตก (ชั่วโมง)	Bore	± 30	Campbell <i>et al.</i> (2007)
ช่วงเวลาการตั้งท้อง (วัน)	Anglo-Nubian	146-151	Khanum <i>et al.</i> (2006)

2.1.2. ฮอร์โมนที่เกี่ยวข้องกับการเป็นสัด

วงรอบการเป็นสัดที่เกิดขึ้นในสัตว์เลี้ยงลูกด้วยน้ำนมทุกชนิด ถูกควบคุมโดยส่วนสำคัญ 3 ส่วนคือ ระบบประสาทส่วนกลาง ฮอร์โมนจากต่อมใต้สมองส่วนหน้า และฮอร์โมนจากรังไข่

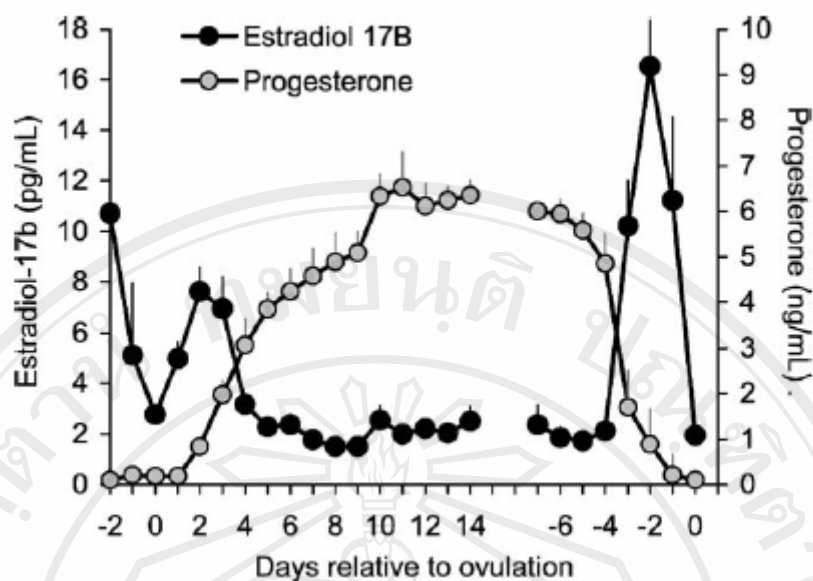
โกนาโดโทรปิน (gonadotrophin) เป็นฮอร์โมนที่มีฤทธิ์ต่อต่อมเพศซึ่งหลังจากต่อมพิทูอิตารี (pituitary) หรือต่อมใต้สมองส่วนหน้าพบว่ามียู 2 ชนิด คือ LH มีฤทธิ์ไปกระตุ้นให้กระเปาะไข่โตเต็มที่ มีการตกไข่และสร้าง CL ส่วนของกระเปาะไข่และ CL จะสร้าง E_2 และ P_4 ความสัมพันธ์ของระบบประสาทส่วนกลาง ฮอร์โมนจากต่อมใต้สมองส่วนหน้า และฮอร์โมนจากรังไข่ที่ควบคุมระบบสืบพันธุ์ แสดงในภาพที่ 2-1



ภาพที่ 2-1. ความสัมพันธ์ของระบบประสาทส่วนกลาง ฮอร์โมนจากต่อมใต้สมองส่วนหน้า และ ฮอร์โมนจากรังไข่ ที่ควบคุมระบบสืบพันธุ์ (ที่มา: Gordon, 1997).

E_2 ทำให้กระเปาะไข่เจริญเต็มที่ เป็นผลให้ระดับของ LH ขึ้นสูงสุด ทำให้เกิดการตกไข่ ภายใน 24 ชั่วโมง และมีผลต่อสมองทำให้สัตว์แสดงพฤติกรรมการเป็นสัตว์ เช่น ทำให้แพะเพศเมียยอมให้แพะเพศผู้ป้อนขึ้นทับผสมพันธุ์ได้ ระดับ E_2 และ LH จะสูงติดต่อกันไปประมาณ 48-60 ชั่วโมง และลดต่ำลงพร้อมๆ กับระดับ P_4 และ โกลนาโดโทรปิน (ภาพที่ 2-2) ก่อนที่จะมีการตกไข่ในรอบต่อไป หลังจากแสดงพฤติกรรมการเป็นสัตว์ประมาณ 30-36 ชั่วโมง (Rubianes and Menchaca, 2003)

หลังจากมีการตกไข่ ระดับ E_2 จะลดลงอย่างรวดเร็วในช่วงนี้ CL จะหลั่ง P_4 ไปกวดการทำงานของต่อมใต้สมอง จัดอยู่ในระยะ ไดเอสตรัส ถ้าไม่มีการปฏิสนธิเกิดขึ้นภายในวันที่ 12 ของวงรอบการเป็นสัตว์ จะมีการปล่อยสารพรอสตราแกลนดิน (prostaglandin) จากมดลูกเข้าสู่เส้นเลือดดำของมดลูก สารนี้จะเหนี่ยวนำให้คอร์ปัสลูเทียมฝ่อสลายไป และเริ่มต้นวงรอบการเป็นสัตว์ครั้งใหม่ (Gordon, 1997)



ภาพที่ 2-2. การเปลี่ยนแปลงความเข้มข้นของฮอร์โมนเอสโตรเจนและฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนในระหว่างการตกไข่ของแพะ ซาเนน (Saanen) (Rubianes and Menchaca, 2003).

2.1.3. อาการเป็นสัด

แพะแสดงอาการเป็นสัดโดยการเข้าหาตัวผู้ตามสัญชาตญาณ เมื่อแม่แพะอยู่ในอาการเป็นสัด จะมีการร้องเรียกตัวผู้ พยายามเดินเข้าหาตัวผู้ หรือตามกลิ่นตัวผู้ไป ซึ่งแตกต่างจากตัวที่ไม่เป็นสัดจะพยายามหลีกเลี่ยงตัวผู้ ในการเดินเข้าหาตัวผู้ที่มีการส่งสัญญาณ โดยการร้องเรียก กระดิกหาง เป็นจังหวะให้สังเกตได้ (Thiery *et al.*, 2002) เมื่อตรวจดูอวัยวะสืบพันธุ์ภายนอก พบว่ามีการบวมแดงของแคมของช่องคลอดและมักมีเมือกใสไหลออกมาเล็กน้อย เมือกใสนี้ถ้าสังเกตใกล้ ๆ มักสังเกตไม่พบ เพราะมีปริมาณที่ไหลออกน้อยกว่าในโคมาก และมักไม่ไหลย่อยลงมาให้สังเกตได้ง่าย ๆ เหมือนในโค (Rezac *et al.*, 2001)

2.1.4. การเปลี่ยนแปลงที่รังไข่

รังไข่ของแพะมีขนาดเล็กกว่าโคมากและรูปร่างรังไข่ของแพะมีลักษณะเกือบกลม คือ มีขนาดในระยะแอนเอสทรีสประมาณ $1.3 \times 1.2 \times 0.8$ เซนติเมตร กระเปาะไข่ในระยะแอนเอสทรีสมีขนาด 0.2 - 0.6 เซนติเมตร และอาจมีขนาดถึง 1 เซนติเมตรก็เป็นได้ ผนังของกระเปาะไข่จะบางใสมองเห็นของเหลวภายในกระเปาะซึ่งมีสีม่วงได้ (Orita *et al.*, 2000) เมื่อเกิดการตกไข่แล้วบริเวณที่เป็นกระเปาะไข่ก็เจริญไปเป็น CL การเจริญนี้คล้ายโคคือมีขนาดประมาณ 0.6 เซนติเมตร ในช่วงกลางของไดเอสทรีส (Ireland *et al.*, 2000) ในช่วงไดเอสทรีสนี้มีการเปลี่ยนแปลงสีจากสีแดงของเลือดกลายเป็นสีชมพูอ่อน และ CL จะคงขนาดนี้ไปเรื่อย ๆ จนกระทั่งถึงการเป็นสัดครั้งต่อไปซึ่ง

ในช่วงแอนเอสทริส ก็อาจมีการตกไข่และเกิดการสร้าง CL ขึ้นได้โดยไม่แสดงอาการเป็น สัตตออกมาให้เห็น การตกไข่ในช่วงของการเป็นสัดนั้นมีการตกไข่พร้อมกันได้ครั้งละ 1 ฟองถึง หลายฟองแล้วแต่สภาพแวดล้อม พันธุ์ อาหาร สอร์โมนและอายุของสัตว์ด้วย ในสัตว์ที่อายุน้อยและ อายุมากแล้วจะตกไข่น้อยกว่าสัตว์ที่อยู่ในวัยเจริญพันธุ์ (Evans *et al.*, 2000)

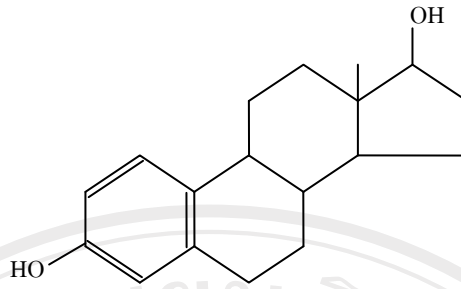
2.2. สอร์โมนเอสโตรเจน (Estrogen, E₂)

E₂ จัดเป็นสอร์โมนในกลุ่มสารประเภทสเตียรอยด์ (steroid hormone) สอร์โมนที่สำคัญใน กลุ่ม E₂ ได้แก่ เอสโตรน (estrone, E1), เอสตราไดออล-17β (estradiol-17 β, E2- β), เอสตราไดออล-17α (estradiol-17α, E2-α) และเอสทริอล (estriol, E3) E₂ สร้างจากเซลล์แกรนูโลซา (granulosa) ของฟอลลิเคิล (follicle) เซลล์แกรนูโลซาเป็นเซลล์ที่อยู่ด้านในของฟอลลิเคิล โดยอยู่ล้อมรอบ ช่องว่าง (antrum) ของฟอลลิเคิล E₂ ปริมาณน้อย ๆ จะช่วยกระตุ้นการสร้างและหลั่งสอร์โมน FSH นอกจากนี้ ยังเป็นสอร์โมนที่ทำให้สัตว์แสดงอาการเป็นสัด ซึ่งทำให้สัตว์เพศเมียมีเมือกใสไหลจาก ช่องคลอด โดยอาการเป็นสัดจะเด่นชัดขึ้นตามปริมาณของ E₂ ที่เพิ่มขึ้น

ลักษณะประจำโครงสร้างของสอร์โมนกลุ่มนี้จะมีพันธะคู่ 3 แห่งในวงแหวน A และไม่มี methyl group ที่ตำแหน่ง C-10 แต่จะมี hydroxyl group ที่ตำแหน่ง C-3 (ภาพที่ 2-3)

คุณสมบัติของ E₂

1. ชื่อสามัญ : Estrogen
2. ชื่ออื่นๆ : Estradiol 17β, Dihydrofolliculin, Dihydroxyestrin
3. ชื่อทางเคมี : Estra-1,3,5 (10)-triene-3,17β-diol
4. สูตรโครงสร้าง : C₁₈H₂₄O₂
5. มวลโมเลกุล : 272.39
6. จุดหลอมเหลว : 173 องศาเซลเซียส
7. Half life : ~ 13 ชั่วโมง (Schumacher *et al.*, 2001)

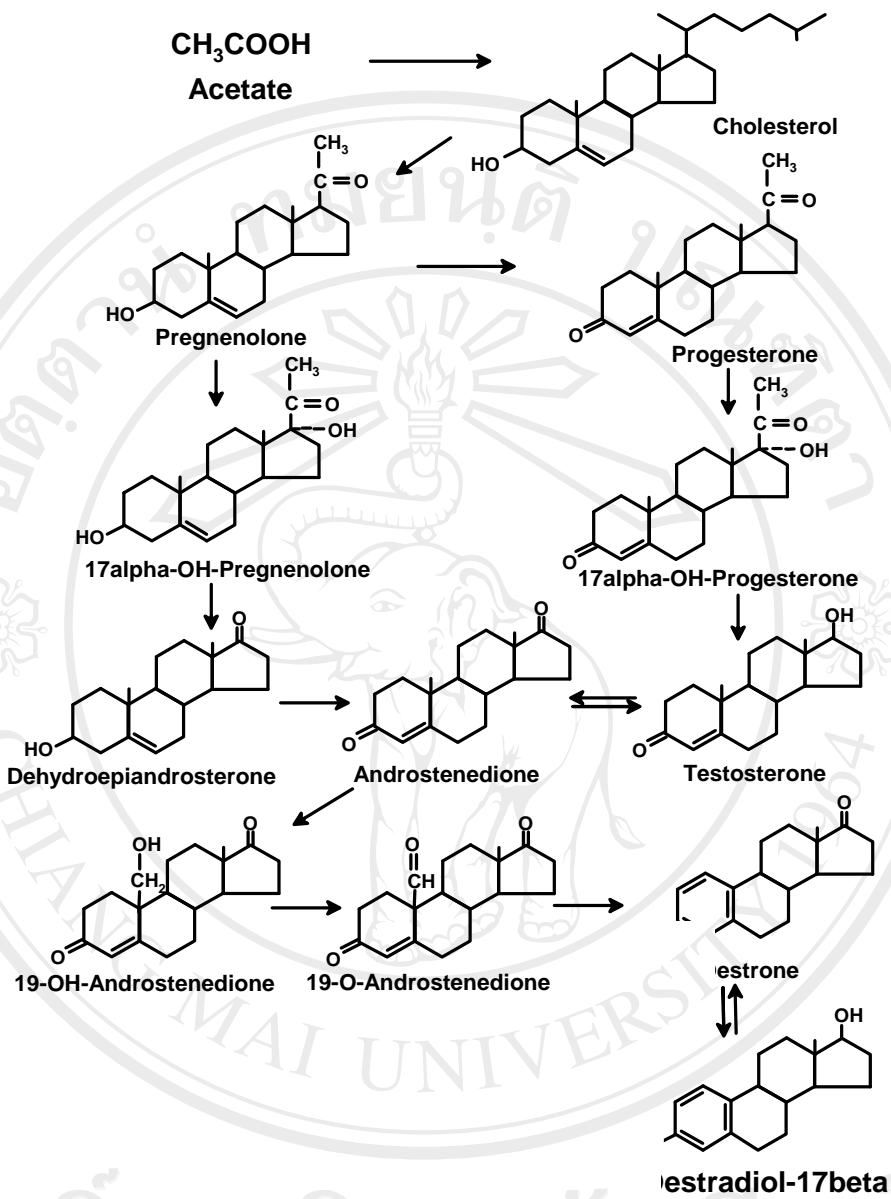


ภาพที่ 2-3. แสดงโครงสร้างทางเคมีของฮอร์โมนเอสโตรเจน
(<http://www.indstate.edu/thcme/mwking/steroid-hormones.html>).

รังไข่และรกเป็นแหล่งผลิต E_2 ที่สำคัญที่สุด นอกจากนี้ E_2 ยังถูกสร้างได้จากต่อมหมวกไต อีกด้วย ส่วนของรังไข่ที่ผลิต E_2 ได้แก่ ฟอลลิเคิล โดย LH จะกระตุ้นให้ thecal cell ของฟอลลิเคิลผลิต ฮอร์โมนเทสโทสเตอโรน (Testosterone) จะถูกเปลี่ยนเป็น E_2 ใน granulosa cell ภายใต้อิทธิพลของ FSH (ภาพที่ 2-4) (Simpson, 2003)

2.2.1. บทบาทหน้าที่ของฮอร์โมนเอสโตรเจน

E_2 ทำหน้าที่ กระตุ้นให้สัตว์แสดงอาการเป็นสัดเมื่อถึงระยะเวลาที่เหมาะสมต่อการผสมพันธุ์ ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงเซลล์เยื่อบุช่องคลอดโดยไปมีผลกระตุ้นให้มีการเจริญของมดลูกในส่วนของ myometrium และ endometrium และทำให้เกิดการบีบตัวของมดลูก และเพิ่มปริมาณการทำงานของ oxytocin และ prostaglandins ในการบีบตัวของมดลูกและท่อนำไข่ นอกจากนี้ยังควบคุมการหลั่งฮอร์โมนจากต่อมใต้สมองโดยขณะที่ปริมาณ E_2 อยู่ในระดับต่ำจะมีผลไปกระตุ้นให้ต่อมใต้สมองส่วนหน้าหลั่ง FSH เพื่อให้เกิดการเจริญของฟอลลิเคิลขึ้นและเมื่อ E_2 มีปริมาณสูงสุด ก็จะทำให้มีการหลั่ง LH เพื่อกระตุ้นการตกไข่



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 ภาพที่ 2-4. ขั้นตอนการสังเคราะห์สเตียรอยด์ฮอร์โมนในรังไข่ (Simpson, 2003).

Copyright© by Chiang Mai University
 All rights reserved

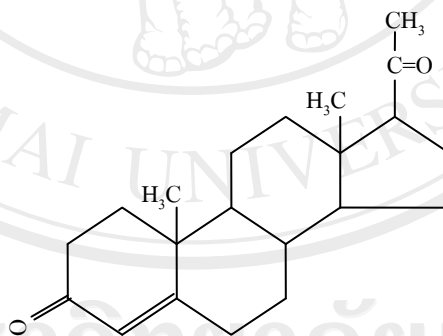
2.3. ฮอโมนโปรเจสเทอโรน (Progesterone, P₄)

เป็น C-21 สเตียรอยด์ คือฮอโมนที่มีฤทธิ์กระตุ้นมดลูก โดยเฉพาะเยื่อบุผนังมดลูกให้เจริญเพื่อเตรียมไว้สำหรับการฝังตัวและการเติบโตของไข่ที่ถูกผสมเชื้อแล้ว ฮอโมนนี้ถูกหลั่งจาก CL ของรังไข่โดย granulosa lutein cell เป็นส่วนใหญ่ theca lutein cells เป็นส่วนน้อยและรก P₄ เป็นสารตัวกลางของการสังเคราะห์สเตียรอยด์เพศในรังไข่

ลักษณะประจำโครงสร้างของ P₄ คือ มีแขนคู่เชื่อมระหว่าง C 4-5 มี double C- side chain ที่ C-17 และมีปริมาณออกซิเจนติดที่ C-3 และที่ C-20 (ภาพที่ 2-5)

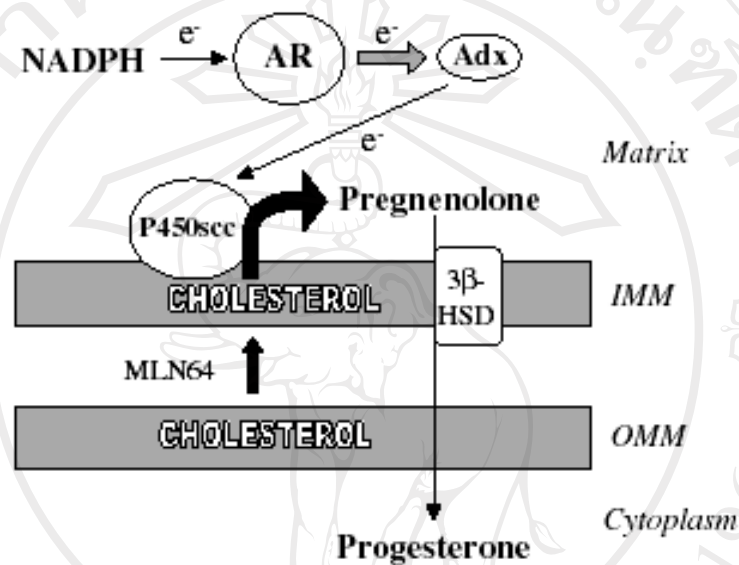
คุณสมบัติของ P₄

1. ชื่อสามัญ : Progesterone
2. ชื่ออื่นๆ : Progestin; Lutren; Lutein; Flavolutan; Corporin; Luteal hormone
3. ชื่อทางเคมี : 4-Pregnene-3,20-dione
4. สูตรโครงสร้าง : C₂₁H₃₀O₂
5. มวลโมเลกุล : 314.46
6. จุดหลอมเหลว : 128-130 องศาเซลเซียส (Schumacher *et al.*, 2001)



ภาพที่ 2-5. แสดงโครงสร้างทางเคมีของฮอโมนโปรเจสเทอโรน
 Copyright © by Chiang Mai University
<http://www.indstate.edu/theme/mwking/steroid-hormones.html>.

การสังเคราะห์ P_4 ทั้งที่รังไข่ รก และต่อมหมวกไตส่วนนอกต่างก็ใช้วิถีเดียวกันคือ มีโคเลสเตอรอล (cholesterol) เป็นสารตั้งต้น (ภาพที่ 2-6) การเปลี่ยนเพรกเนนโนโลน (Pregnenolone) ไปเป็น P_4 ประกอบด้วย 2 ขั้นตอน คือการเอาอะตอมของไฮโดรเจนออกจากตำแหน่ง 3-เบตา ทำให้เหลือกลุ่มคีโตนและการเปลี่ยนตำแหน่งของ double bond จากตำแหน่งที่ 4 ไปเป็นตำแหน่งที่ 5 ทั้งสองขั้นตอนถูกควบคุมด้วยเอนไซม์ตัวเดียวกันคือ 3β -hydroxysteroid dehydrogenase (3β HSD)



ภาพที่ 2-6. แสดงการสังเคราะห์ฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนในต่อมหมวกไตและต่อมเพศ (Tuckey, 2005).

2.3.1. บทบาทหน้าที่ของฮอร์โมนโปรเจสเตอโรน

P_4 ทำให้กล้ามเนื้อคลายตัวอยู่ในระยะสงบ และช่วยควบคุมปริมาณเลือดที่ไปเลี้ยงมดลูก และเตรียมเยื่อโพรงมดลูกให้พร้อมสำหรับการฝังตัวของตัวอ่อน รวมถึงกระบบภูมิคุ้มกันของแม่ไม่ให้เกิดปฏิกิริยาต่อต้านตัวอ่อนและรกในขณะเดียวกัน P_4 ยังมีผลในการกระตุ้นให้มีการพัฒนาของส่วน alveolar ของเต้านมเพื่อเตรียมสำหรับสร้างน้ำนมและยังใช้เป็นสารตั้งต้นสำหรับต่อมหมวกไตของตัวอ่อนเพื่อนำไปสร้าง กลูโคคอร์ติคอยด์ (glucocorticoid) และมินิรัลโลคอร์ติคอยด์ (mineralocorticoid) อีกด้วย

2.4. การเหนี่ยวนำการเป็นสัด (Estrus synchronization)

การเหนี่ยวนำการเป็นสัดคือการจัดการให้สัตว์หนึ่งตัว หรือหลายตัวเป็นสัดพร้อมกัน ในเวลาที่กำหนดไว้หรือในเวลาที่ต้องการ โดยทั่วไปใช้ฮอร์โมนที่สกัดจากธรรมชาติหรือสังเคราะห์ มาให้สัตว์ โดยเลียนแบบการเปลี่ยนแปลงของฮอร์โมนที่ควบคุมวงจรการเป็นสัดตามธรรมชาติ (Ball and Peter, 2004) การควบคุมวงจรการเป็นสัดขึ้นกับการจัดการฮอร์โมนที่มีการเปลี่ยนแปลง ในวงจรการเป็นสัดปกติเช่นการควบคุมการเจริญของฟอลลิเคิลที่จะตกในสัตว์ที่มีวงจรการเป็นสัด โดยมีกระบวนการหลักคือ กระบวนการสลาย CL หรือกระบวนการลดการหลั่ง P₄ ซึ่งในธรรมชาติกระบวนการนี้จะเกิดขึ้นในวันที่ 17 และ 18 ของวงจรการเป็นสัด ดังนั้นการทำให้ระดับของ P₄ ลดลงสามารถทำได้โดยการจัดการจากภายนอกตัวสัตว์ โดยการเลียนแบบการทำงานของ CL โดยการให้ P₄ ติดต่อกันหลายวันแล้วหยุดให้ (Chenault *et al.*, 2003)

2.4.1 การใช้ฮอร์โมนโปรเจสเตอโรนในการควบคุมวงจรการเป็นสัด

การใช้ P₄ ในการควบคุมวงจรการเป็นสัด คือ การเลียนแบบการทำงานของ CL โดยการให้ P₄ จากภายนอก ซึ่งในธรรมชาติระดับ P₄ ที่สูง จะกดการหลั่งฮอร์โมนจากต่อมใต้สมองและทำให้ฟอลลิเคิลไม่เจริญจนถึงตกไข่ได้ จนเมื่อหยุดการให้ P₄ จะมีการหลั่ง FSH จากต่อมใต้สมอง และการเจริญเต็มที่ของฟอลลิเคิลจึงมีการหลั่งของ LH ในระดับสูงและเกิดการตกไข่ตามมา (Mihm *et al.*, 2002) การเหนี่ยวนำการเป็นสัดในแพะมีด้วยกันหลายวิธี

2.4.1.1. Melengestrol Acetate (MGA) แบบเสริมในอาหาร

MGA เป็นผลิตภัณฑ์ที่ใช้ผสมในอาหารและมีผลต่อระบบสืบพันธุ์ เนื่องจาก MGA สังเคราะห์ P₄ MGA ส่วนใหญ่ใช้กับการเหนี่ยวนำการเป็นสัดในโคเนื้อ แต่ปัจจุบันสามารถนำมาใช้กับแพะ และแกะแล้ว โดยการนำ MGA ผสมในอาหารวันละ 1 หรือ 2 ครั้งเป็นเวลา 8-14 วัน ในขั้นตอนการเหนี่ยวนำการเป็นสัดโดยวิธีนี้มักใช้ร่วมกับ Pregnant mare serum gonadotrophin (PMSG) หรือ Human chorionic gonadotrophin (hCG) (Wildes, 2000) ผลจากการนำ MGA มาเหนี่ยวนำการเป็นสัด ดังตารางที่ 2-2 การตอบสนองต่อการเป็นสัดอยู่ในช่วง 13 ถึง 96 % และเพิ่มสูงขึ้นเมื่อใช้ PMSG หรือ Zeranol ร่วมกับการทดลองด้วย การผสมติดหลังจากใช้ MGA ผสมในอาหารขึ้นอยู่กับสารที่ใช้ร่วมกับการทดลอง การใช้ Zeranol (5 มิลลิกรัม) หลังจากสิ้นสุดการให้อาหารที่ผสม MGA ทำให้การตอบสนองต่อการเหนี่ยวนำการเป็นสัดสูงขึ้น

แต่การเหนี่ยวนำการเป็นสัดด้วยวิธีการใช้ MGA ผสมในอาหารยังไม่เป็นที่นิยม เนื่องจากผลตอบสนองต่อการเป็นสัดไม่คึก อัตรากการผสมติด และอัตรากการตั้งท้องต่ำมาก อาจเป็นผลจากการกำหนดขนาดยาในอาหารที่ยังไม่แน่นอน ซึ่งทำได้ลำบากและการดูดซึมทางระบบอาหารสู่

2.4.1.2. Norgestomet แบบฝังใต้ผิวหนังบริเวณใบหู

Norgestomet เป็นผลิตภัณฑ์ของ P₄ ซึ่งมีชื่อทางการค้าคือ SynchroMate-B (SMB) ใช้สำหรับเหนี่ยวนำการเป็นสัดโดยการฝังแท่ง norgestomet ไว้ใต้ผิวหนังบริเวณใบหูเป็นเวลา 9 ถึง 14 วัน และใช้ร่วมกับ PMSG หรือ Prostaglandin F_{2α} (PGF_{2α}) โดยฉีดสารเหล่านี้ 2 วันก่อนสิ้นสุดการเหนี่ยวนำด้วย norgestomet (Whitley and Jackson, 2004) ผลการตอบสนองต่อการเป็นสัดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย norgestomet อยู่ในช่วง 62-100 % ขึ้นอยู่กับปริมาณของ norgestomet ฤดูกาลและสิ่งทดลองร่วม ในทำนองเดียวกันกับอัตราการผสมติด (27-83 %) ก็ขึ้นอยู่กับความไม่คงที่ของปัจจัยที่กล่าวมาแล้วดังแสดงในตารางที่ 2-3 เมื่อใช้ norgestomet เทียบกับการใช้ CIDR ในการเหนี่ยวนำการเป็นสัดในแพะ Saanen พบว่า อัตราการเป็นสัดเท่ากันคือ 100 % แต่อัตราการผสมติดของแพะในกลุ่ม CIDR สูงกว่ากลุ่ม norgestomet คือ 100 และ 80 % ตามลำดับ (Oliveira *et al.*, 2001) แต่เนื่องจาก norgestomet เวลาใช้ต้องฝังใต้ผิวหนังทำให้สัตว์เกิดความเจ็บและยากต่อการบังคับสัตว์ทดลองเวลาฝังฮอร์โมนวิธีนี้จึงไม่ค่อยเป็นที่นิยมนัก

ตารางที่ 2-2 การตอบสนองต่อการเป็นสัดและอัตราการผสมติดเมื่อเหนี่ยวนำการเป็นสัดด้วยการเสริม Melengestrol Acetate (MGA) ในอาหาร

ปริมาณ MGA ในแต่ละวัน (มิลลิกรัม)	ระยะเวลาทดลอง (วัน)	สิ่งทดลองร่วม	จำนวน สัตว์ทดลอง	% การเป็นสัด	% การผสมติด	อ้างอิง
0.25	8	1.25 mg Zeranol 30 ชั่วโมง เมื่อสิ้นสุดการให้อาหาร	48	70.8	29.2	Powell <i>et al.</i> (1996)
		5 mg Zeranol 30 ชั่วโมง เมื่อสิ้นสุดการให้อาหาร	50	94.0	12.0	
0.25	14	-	20	80	75.0	Powell <i>et al.</i> (1996)
		5 mg Zeranol 30 ชั่วโมง เมื่อสิ้นสุดการให้อาหาร	23	95.7	43.5	
0.25	10	7.5 mg PGF _{2α} เมื่อสิ้นสุดการให้อาหาร	25	84	58	Jackson <i>et al.</i> (2006)
0.22	12	7.5 mg PGF _{2α}	12	80	50	Martinez-Alvarez <i>et al.</i> (2007)

ตารางที่ 2-3 การตอบสนองต่อการเป็นสัดและอัตราการผสมติดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย norgestomet แบบฝังใต้ผิวหนังบริเวณใบหู

ปริมาณ norgestomet (มิลลิกรัม)	ระยะเวลาทดลอง (วัน)	สิ่งทดลองร่วม	จำนวน สัตว์ทดลอง	% การเป็นสัด	% การผสมติด	อ้างอิง
3.0	9-13	300 IU PMSG 36 ชั่วโมง ก่อนถอดและ 50 ug Cloprostenol เมื่อถอด norgestomet	67	89	70	Rowe and East (1996)
3.0	11	400 IU PMSG และ 50 ug Cloprostenol 48 ชั่วโมงก่อนถอด	56	98	75	Freitas <i>et al.</i> (1997b)
1.5	11	400 IU PMSG และ 50 ug Cloprostenol 48 ชั่วโมงก่อนถอด	55	98	45	
3.0	9	-	12	64	58	Kusina <i>et al.</i> (2000)
3.0	9	125 ug Cloprostenal 48 ชั่วโมง ก่อนถอด norgestomet	12	82	75	
2.0	9	2.5 mg estradiol valerate และ 1.5 mg norgestomet ก่อนฝัง ; 100 IU eCG และ 0.05 mg Cloprostenol เมื่อถอด norgestomet	20	100	80	Oliveira <i>et al.</i> (2001)

2.4.1.3. Intravaginal Sponges แบบฟองน้ำสอดช่องคลอด

Intravaginal sponges เป็นอีกรูปแบบหนึ่งของการเหนี่ยวนำการเป็นสัดโดยการสอดเข้าช่องคลอดซึ่งอุปกรณ์นี้มีลักษณะเป็นแบบฟองน้ำ และแบ่งเป็น 2 ชนิดคือ fluogestone acetate (FGA) มีชื่อทางการค้าคือ Chronogest และอีกแบบหนึ่งคือ medroxyprogesterone acetate (MAP) มีชื่อทางการค้าคือ Veramix การเหนี่ยวนำด้วย Intravaginal sponges นี้ใช้ระยะเวลา 9-19 วันและใช้ร่วมกับ PMSG โดยฉีดเข้ากล้ามเนื้อเมื่อถอดเอาอุปกรณ์ออก หรือฉีดหลังจากเอาอุปกรณ์ออกไปแล้ว 48 ชั่วโมง (Wildeus, 2000) ผลการตอบสนองต่อการเป็นสัดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย Intravaginal sponges ค่อนข้างสูงคือ 75-100 % และอัตราการผสมติดก็สูงด้วยเช่นกันคือ 51-80 % ดังแสดงในตารางที่ 2-4 ซึ่งการเหนี่ยวนำด้วย Intravaginal sponges ค่อนข้างให้ผลดีถ้าหากว่าอุปกรณ์ไม่หลุดจากช่องคลอดในช่วงเวลาที่อยู่ในช่วงโปรแกรมการเหนี่ยวนำการเป็นสัด

2.4.1.4. Controlled internal drug release (CIDR) device แบบซิลิโคนสอดช่องคลอด

CIDR เป็นอุปกรณ์เหนี่ยวนำการเป็นสัดแบบสอดช่องคลอด มีลักษณะเป็นรูปตัวที (T-shaped) (ภาพที่ 2-7) ผลิตจากซิลิโคน ประกอบด้วย P₄ 0.3 กรัม ซึ่ง P₄ นี้เคลือบอยู่ที่ผิวด้านนอกของซิลิโคน ใช้ระยะเวลาในการเหนี่ยวนำการเป็นสัด 10-18 วัน (Fonseca *et al.*, 2005)

การตอบสนองต่อการเป็นสัดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย CIDR แสดงในตารางที่ 2-5 จากรายงานการวิจัยของ Dixon *et al.* (2006) ได้ศึกษาผลของ CIDR-G กับกลุ่มควบคุม โดยสอด CIDR-G เข้าช่องคลอดนาน 12 วัน จากการศึกษาพบว่าเปอร์เซ็นต์การเป็นสัดของกลุ่มควบคุมคือ 41.6 % น้อยกว่ากลุ่มที่เหนี่ยวนำด้วย CIDR-G คือ 97.7 % ($P < 0.01$) และอัตราการตั้งท้องในกลุ่มควบคุมคือ 79.0 % น้อยกว่ากลุ่มที่เหนี่ยวนำด้วย CIDR-G คือ 90.0 % ซึ่งไม่แตกต่างกันทางสถิติ

จากการศึกษาของ Romano (2004) มีวัตถุประสงค์ในการเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการตอบสนองการเป็นสัด การเหนี่ยวนำการเป็นสัด ระยะเวลาการเป็นสัด และอัตราการตั้งท้องระหว่างฟองน้ำสอดช่องคลอด (Intravaginal sponges) FGA, MAP และ CIDR โดยแบ่งการทดลองออกเป็น 3 กลุ่มแต่ละกลุ่มใช้แพะจำนวน 20 ตัว กลุ่มที่ 1 ให้ Intravaginal sponges ที่ประกอบด้วย FGA จำนวน 30 mg กลุ่มที่ 2 ให้ MAP จำนวน 60 mg และกลุ่มที่ 3 ให้ CIDR ประกอบด้วย P₄ จำนวน 300 mg ใช้เวลาในการสอดอุปกรณ์นี้ 13 วัน หลังจากการถอดอุปกรณ์นี้ออกฉีด prostaglandin F_{2α} 5 mg และทำการผสมเทียม 12 ถึง 24 ชั่วโมงหลังจากพบการเป็นสัด จากการทดลองพบว่า ไม่มีความแตกต่างกันของการตอบสนองการเป็นสัดแพะทั้ง 3 กลุ่มสามารถตอบสนองการเป็นสัดได้ทั้งหมด (100 %) แพะในกลุ่ม FGA สามารถเป็นสัดได้เร็วกว่าเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม CIDR ($P < 0.05$) และกลุ่ม MAP ($P < 0.001$) ช่วงห่างการเป็นสัดกลุ่ม CIDR มีช่วงการเป็นสัดสั้นกว่ากลุ่ม MAP ($P < 0.05$) การเหนี่ยวนำการเป็นสัดของทั้ง 3 กลุ่มไม่แตกต่างกันทางสถิติ และอัตราการตั้ง

Oliveira *et al.* (2001) ได้ศึกษาผลของ CIDR ร่วมกับการให้ equine chorionic gonadotrophin (eCG) หรือ cloprostenol โดยแบ่งการทดลองออกเป็น 3 กลุ่ม กลุ่มที่ 1- CIDR ที่ประกอบด้วย P₄ 0.3 g สอดเข้าช่องคลอดเป็นเวลา 9 วัน และก่อนถอด CIDR ฉีด eCG 100 IU และ cloprosterol 0.05 mg เข้ากล้ามเนื้อ กลุ่มที่ 2- CIDR ที่ประกอบด้วย P₄ 0.3 g สอดเข้าช่องคลอดเป็นเวลา 9 วัน และหลังถอด CIDR ฉีด eCG 100 IU และ cloprosterol 0.05 mg และ กลุ่มที่ 3- CIDR ที่ประกอบด้วย P₄ 0.3 g สอดเข้าช่องคลอดเป็นเวลา 9 วัน หลังจากถอด CIDR ออกฉีด cloprosternal 0.05 mg เข้ากล้ามเนื้อ จากการศึกษาพบว่า แพะในกลุ่ม ที่ 1- CIDR และกลุ่มที่ 2- CIDR แสดงอาการเป็นสัดทั้งหมด (100 %) ส่วนในกลุ่มที่ 3- CIDR แสดงการเป็นสัดต่ำกว่ากลุ่มที่ 1- CIDR และกลุ่มที่ 2- CIDR อย่างมีนัยสำคัญ ($P \leq 0.05$)

จากรายงานการทดลองของ Teresa *et al.* (2006) ได้ศึกษาผลในการเปรียบเทียบผลการตอบสนองของแพะที่เหนี่ยวนำด้วย P₄ สังเคราะห์ (FGA) และ P₄ ธรรมชาติ (CIDR-G) โดยสอดเข้าช่องคลอดนาน 11 วัน จากการทดลองพบว่าแพะทั้งหมดมีปริมาณ LH สูงสุดก่อนการตกไข่ (93.9 %) ที่ 54.7 ชั่วโมงหลังจากถอดอุปกรณ์เหนี่ยวนำ นอกจากนี้ยังพบว่าแพะที่ให้ CIDR-G มีการตกไข่ 93.3 % และตกลูก 67.5 % ซึ่งสูงกว่าแพะในกลุ่ม FGA เช่นเดียวกับ Leboeuf *et al.* (2003) พบว่าเมื่อมีการเหนี่ยวนำด้วย CIDR-G พบว่าสัตว์เกิด LH สูงสุดในช่วง 24-36 ชั่วโมงก่อนการตกไข่หลังจากการถอด CIDR-G 12-24 ชั่วโมงในทำนองเดียวกัน Billing and Katz (1999); Menchaca and Rubianes (2001) พบว่าการเหนี่ยวนำด้วย CIDR-G สามารถเหนี่ยวนำเป็นสัดและการตกไข่ได้ผลดีซึ่งการให้ CIDR-G นี้จะทำให้พบประมาณ P₄ คงระดับสูงในกระแสเลือดตลอดระยะเวลาที่ยังคงอยู่ของ CIDR-G (Tanaka *et al.*, 2004)

ตารางที่ 2-4 การตอบสนองต่อการเป็นสัดและอัตราการผสมติดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย Intravaginal Sponges แบบฟองน้ำสอดช่องคลอด

ชนิด และปริมาณสาร (มิลลิกรัม)	ระยะเวลาทดลอง (วัน)	สิ่งทดลองร่วม	จำนวน สัตว์ทดลอง	% การเป็นสัด	% การผสมติด	อ้างอิง
MAP - 60	14	300 IU PMSG เมื่อถอดอุปกรณ์	20	75	65	Greyling and Nest (2000)
MAP - 60	16	300 IU PMSG เมื่อถอดอุปกรณ์	30	93.1	51.7	Motlomelo <i>et al.</i> (2002)
FGA - 40	16	300 IU PMSG เมื่อถอดอุปกรณ์	30	96.7	60	
FGA - 40	11	50 µg cloprostenol 48 ชั่วโมง ก่อนถอด	31	82	68	Drion <i>et al.</i> (2002)
MAP - 60	13	5 mg PGF _{2α} เมื่อถอดอุปกรณ์	20	100	65	Romano (2004)
FAP - 30	13	5 mg PGF _{2α} เมื่อถอดอุปกรณ์	20	100	63	

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright © by Chiang Mai University
 All rights reserved

ต่อ ตารางที่ 2-4 การตอบสนองต่อการเป็นสัดและอัตราการผสมติดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย Intravaginal Sponges แบบฟองน้ำสอดช่องคลอด

ชนิด และปริมาณสาร (มิลลิกรัม)	ระยะเวลาทดลอง (วัน)	สิ่งทดลองร่วม	จำนวน สัตว์ทดลอง	% การเป็นสัด	% การผสมติด	อ้างอิง
MAP - 60	11	750 IU PMSG และ 125 µg PGF _{2α} หลังถอด 48 ชั่วโมง	19	100	52.6	Dogan <i>et al.</i> (2004)
FGA - 40	11	750 IU PMSG และ 125 µg PGF _{2α} หลังถอด 48 ชั่วโมง	24	100	50	
FGA - 45	19	400 IU PMSG เมื่อถอดอุปกรณ์	20	100	80	Amarantidis <i>et al.</i> (2004)
FGA - 45	19	-	20	100	80	

ตารางที่ 2-5 การตอบสนองต่อการเป็นสัดและอัตราการผสมติดเมื่อเหนี่ยวนำด้วย Controlled internal drug release (CIDR) device แบบซิลิโคนสอดช่องคลอด

ชนิด	ระยะเวลาทดลอง (วัน)	สิ่งทดลองรวม	จำนวน สัตว์ทดลอง	% การเป็นสัด	% การผสมติด	อ้างอิง
CIDR	9	100 IU eCG ก่อนถอดอุปกรณ์	30	100	-	Oliveira <i>et al.</i> (2001)
CIDR	9	100 IU eCG หลังถอดอุปกรณ์	30	100	-	
CIDR	9	0.05 mg clopresternal หลังถอดอุปกรณ์	30	73	-	
CIDR	16	300 IU PMSG เมื่อถอดอุปกรณ์	30	100	46.7	Motlomelo <i>et al.</i> (2002)
CIDR	13	5 mg PGF _{2α} เมื่อถอดอุปกรณ์	20	100	63	Romano (2004)
CIDR	12	-	45	97.7	90.0	Dixon <i>et al.</i> (2006)

แต่เนื่องจาก CIDR-G ผลิตจากซิลิโคนไม่สามารถย่อยสลายได้ตามธรรมชาติจึงได้ทำการพัฒนารูปแบบของ CIDR-G โดยใช้ผ้าซับในจันรูปอุปกรณ์และใช้ชานอ้อยบดอบแห้งเป็นวัสดุดูดซับฮอร์โมน



ภาพที่ 2-7. อุปกรณ์เหนี่ยวนำการเป็นสัดทางการค้า CIDR-G.

2.5. ชานอ้อย (Sugarcane Bagasse)

ลำต้นอ้อยประกอบด้วยเปลือกและเนื้ออ้อย ในส่วนของเนื้ออ้อยประกอบด้วยท่อแคปิลลารี (1) ที่มีเส้นผ่าศูนย์กลางท่อ 0.3-0.5 ไมครอน (จันกับพันธุ์อ้อย) จำนวนมาก เรียงขนานกันตามความยาวของลำต้นอ้อย แต่ละท่อแคปิลลารีประกอบด้วยส่วนที่เป็นข้อ (2) และส่วนที่เป็นปล้อง (3) เรียงสลับกันตลอดความยาวของท่อแคปิลลารี ดังแสดงในภาพที่ 2-8 ท่อแคปิลลารีที่ขนานกันอาจมีข้อไม่อยู่ในแนวเดียวกัน ส่วนปล้องมีความยาว 400-700 ไมครอน จันกับพันธุ์อ้อย ภายในปล้องของท่อแคปิลลารีแต่ละปล้อง มีน้ำอ้อยบรรจุอยู่ภายใน และข้อจะปิดกั้นการติดต่อของของเหลวที่อยู่ในปล้องที่อยู่ติดกัน

ท่อแคปิลลารีประกอบขึ้นจากสารประเภทเซลลูโลส ลิกนิน และเฮมิเซลลูโลสเป็นส่วนใหญ่ นอกนั้นเป็นส่วนประกอบอื่นๆ ในปริมาณเล็กน้อย (โดยที่ส่วนประกอบเฮมิเซลลูโลสมีอยู่ 30-35 % น้ำหนักของส่วนประกอบทั้งหมด) ลักษณะผนังท่อแคปิลลารีมีความยืดหยุ่น ทำให้มีความสามารถในการดูดซับของเหลวเข้าไปอยู่ภายในได้เป็นอย่างดี และสามารถปล่อยออกเมื่อมีแรงกด บีบหรืออัด เป็นต้น จากคุณสมบัติดังกล่าวจึงได้นำชานอ้อยที่มีท่อแคปิลลารีนี้มาใช้เป็นวัสดุดูดซับฮอร์โมนโปรเจสเทอโรนในการประดิษฐ์อุปกรณ์เหนี่ยวนำการเป็นสัดในครั้งนี้



ภาพที่ 2-8. โครงสร้างของท่อแคปิลลารี (1) ที่ประกอบด้วยข้อ (2) และปล้อง (3) ที่เรียงสลับกันตามความยาวของท่อ.

2.6. เอนไซม์ลิงค์อิมมูโนซอร์เบนท์แอสเซซ (Enzyme-linked Immunosorbent Assay: ELISA)

2.6.1. หลักการของ ELISA

ELISA เป็นปฏิกิริยาระหว่างแอนติเจน (antigen, Ag) และแอนติบอดี (antibody, Ab) โดยการติดฉลากแอนติบอดีหรือแอนติเจนด้วยเอนไซม์ เนื่องจากเอนไซม์หนึ่งโมเลกุลสามารถทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของสารตั้งต้น (substrate) ได้หลายโมเลกุล ดังนั้นการใช้เอนไซม์เป็นสารติดฉลากจึงช่วยขยายความสามารถในการตรวจสอบปฏิกิริยาระหว่างแอนติเจนและแอนติบอดีที่เกิดขึ้นในการทดสอบนั้น นอกจากนี้เอนไซม์ที่นำมาใช้ในการทดสอบยังสามารถเก็บไว้ได้นาน ปฏิกิริยาระหว่างเอนไซม์กับสารตั้งต้นได้ผลผลิตที่มีสีซึ่งสามารถมองเห็นได้ง่าย และชัดเจนโดยไม่ต้องใช้เครื่องมือพิเศษ

2.6.2. ระบบในการทำ ELISA แบ่งเป็น 3 ระบบ ดังนี้:

2.6.2.1. Direct ELISA

เป็นการทำ ELISA ที่ง่ายที่สุดแบบตรงไปตรงมา โดยละลายตัวอย่างที่มี Ag ที่ต้องการหาใน buffer แล้วเติมลงใน solid phase หลังจากบ่มไว้ให้ Ag จับกับ solid phase แล้วจึงล้างเอาส่วนเกินออก เติมสารละลาย blocking buffer เพื่อปิดพื้นที่ว่างของ solid phase เพื่อไม่ให้ protein ชนิดอื่น ๆ มาจับ solid phase ได้ จากนั้นจึงบ่ม แล้วล้างออก เติมแอนติบอดีที่เชื่อมติดกับเอนไซม์

2.6.2.2. Indirect ELISA

เป็นการทำ ELISA อีกแบบหนึ่งที่ใช้กันมากสำหรับวัดปริมาณ Ab โดยละลาย Ag ใน buffer แล้วเติมลงใน solid phase หลังจากบ่มไว้ให้ Ag จับกับ solid phase แล้วจึงล้างเอาส่วนเกินออก เติมสารละลาย blocking buffer บ่มไว้ แล้วล้างออก เติมตัวอย่างซึ่งส่วนใหญ่เป็น serum ที่มี Ab ที่ต้องการวัด บ่มไว้ ล้างเอา Ab ส่วนเกิน รวมทั้งสารชนิดอื่นๆ ออก เติม Anti-Ab-Enz ที่จับได้อย่างจำเพาะเจาะจงกับ Ab ที่ต้องการวัด บ่มไว้ ล้างเอา Anti-Ab-Enz ส่วนเกินออก เติม substrate และบ่มไว้ เติม stopping และอ่านผล การทำ ELISA วิธีนี้นิยมใช้กันมากเนื่องจากสามารถวัด Ab ใน serum ได้ ซึ่งใช้ในการตรวจวินิจฉัยโรคได้อย่างแม่นยำ และมีการผลิต Anti-Ab-Enz ออกมาขายมากมาย ทำให้สะดวกในการเลือกใช้ รวมทั้งสามารถเลือกวัด Ab ชนิดต่างๆ ได้ เช่น Anti-IgM, Anti-IgG1, Anti-IgG2 เป็นต้น

2.6.2.3. Sandwich ELISA

เป็นการทำ ELISA ที่ใช้สำหรับวัด Ag ที่ไม่สามารถยึดเกาะกับ solid phase ได้ โดยแบ่งย่อยออกได้อีก 2 ชนิด ดังต่อไปนี้

2.6.2.3.1. Direct sandwich ELISA

เติม Ab ตัวที่ 1 ที่ละลายใน buffer ลงใน solid phase บ่มไว้ แล้วล้างส่วนเกินออก เติมสารละลาย blocking buffer บ่มไว้ แล้วล้างส่วนเกินออก เติมสารตัวอย่างที่มี Ag ที่ต้องการวัด บ่มไว้ แล้วล้างออก เติม Ab-Enz ลงไป บ่มไว้ แล้วล้างเอาส่วนเกินออก เติม substrate บ่มไว้ แล้วล้างส่วนเกินออก เติม stopping และอ่านผล การทำ ELISA วิธีนี้ ใช้ Ab 2 ตัวในระบบ ซึ่งทำให้เกิดข้อจำกัดบางประการได้แก่ Ag หรือตัวอย่างที่ต้องการวัดจำเป็นต้องมีบริเวณที่ Ab เข้าจับ หรือที่เรียกว่า antigenic site มากกว่า 2 บริเวณ เพื่อให้ Ab เข้าจับได้ หรืออีกกรณีหนึ่งคือ Ab ทั้ง 2 ตัวที่ใช้ มีบริเวณจับ หรือ epitope site บน Ag นั้นแตกต่างกัน รวมทั้ง Ag ต้องมีขนาดใหญ่พอสมควรเพื่อให้ Ab 2 ตัวเข้าจับได้

2.6.2.3.2. Indirect sandwich ELISA

เป็นการทำ ELISA ที่มีขั้นตอนคล้ายกับ direct sandwich ELISA แต่ต่างกันที่ Ab ตัวที่ 2 ไม่ได้ จับกับ Enz ทำให้ระบบต้องมี Anti-Ab ตัวที่ 2-Enz เพิ่มขึ้นมาอีก 1 ตัว โดยเติม Ab ตัวที่ 1 ที่ละลายใน buffer ลงใน solid phase บ่มไว้ แล้วล้างส่วนเกินออก เติมสารละลาย blocking

2.6.2.4. Competition ELISA

เป็นวิธีการวิเคราะห์ที่ใช้ Ab หรือ Ag 2 ตัวแย่งกันจับกับ Ag หรือ Ab โดยวิธีนี้รวมถึงการวิเคราะห์ ELISA แบบ inhibition หรือ blocking assay ต่างกันเล็กน้อยตรงที่ competition ELISA จะเติม Ab หรือ Ag พร้อมกัน 2 ตัว แล้วจึงบ่มให้แย่งกันจับ แต่ inhibition หรือ blocking assay จะเติม Ab หรือ Ag ทีละตัวเป็นลำดับ (Crowther, 2001)

2.7. แอนติบอดี (Antibodies)

พันธะระหว่างแอนติเจนและแอนติบอดีโดยปกติเป็นพันธะแบบ noncovalent ระหว่างแอนติเจนและกรดอะมิโนที่บริเวณ binding site แรงที่เกิดขึ้นได้แก่ hydrogen bond, electrostatic และ hydrophobic การที่พันธะมีความแข็งแรงมากที่สุดเกิดขึ้นเนื่องจาก antibody combining site ของแอนติเจนสามารถจับกับ epitope ของแอนติบอดีได้พอดี (best fit)

ความจำเพาะเจาะจงและความสามารถในการจับกันระหว่างบริเวณของแอนติบอดีที่จับกับแอนติเจน (epitope หรือ antigen binding site) และส่วนของแอนติเจนที่มีพันธะกับแอนติบอดี (paratope หรือ antigen determinant) เรียกว่า affinity ในกรณีที่ paratope และ epitope จับกันได้ อย่างสมบูรณ์มีผลทำให้เกิด affinity สูง Ab ที่มี affinity สูงจะสามารถจับกับ Ag ได้ดี พบว่า Ab ที่มี affinity สูงมักจะเป็น Ab ที่สร้างขึ้นในช่วงท้าย ๆ ของการกระตุ้นภูมิคุ้มกัน แอนติบอดีที่เลือกใช้ใน ELISA มี 2 แบบคือ โพลีโคลนอลแอนติบอดี (polyclonal antibody, PAb) และโมโนโคลนอลแอนติบอดี (monoclonal antibody, MAAb)

PAb เป็นแอนติบอดีที่ได้จากการกระตุ้นสัตว์ด้วยแอนติเจนที่ต้องการ แล้วนำเอาซีรัมของสัตว์ที่สามารถสร้างภูมิคุ้มกันได้มาใช้ แต่เป็นแอนติบอดีที่มีความหลากหลายและมีความจำเพาะเจาะจงสูง-ต่ำ ปนกันทำให้ความสามารถในการจับกับแอนติเจนต่างกัน ในการวิเคราะห์โดยวิธี ELISA มีการเจือจางแอนติบอดีเพื่อหาความเหมาะสม อาจทำให้ปริมาณของแอนติบอดีที่มี affinity สูงเหลือปริมาณน้อยกว่า affinity ต่ำได้

MAAb เป็นแอนติบอดีที่ผลิตจากเซลล์ลูกผสม (hybridoma cell) ระหว่างเซลล์ที่สามารถสร้างแอนติบอดีที่มีความจำเพาะเจาะจงเป็นเม็ดเลือดขาวชนิด B lymphocyte ที่เกิดภายหลังจาก

ระบบภูมิคุ้มกันตอบสนองต่อแอนติเจนกับเซลล์ไมอีโลมา ซึ่งเป็นเซลล์มะเร็ง โมโนโคลนอลแอนติบอดีเป็นแอนติบอดีที่มีความจำเพาะเจาะจงสูง ด้วยคุณสมบัติดังกล่าวจึงมีผู้ให้ความสนใจการนำเอาโมโนโคลนอลแอนติบอดีมาใช้ในการวิเคราะห์ด้วยวิธี ELISA (Crowther, 2001)



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved