

บทที่ 2

วัสดุอุปกรณ์และวิธีการวิจัย

วัสดุอุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้

1. สัตว์ทดลอง

หนูขาว (albino rat) สายพันธุ์ Charles Foster เพศเมีย 3
ระกัับอายุคือ

ระกัับอายุ 7 วัน

ระกัับอายุ 15 วัน

ระกัับอายุ 21 วัน

2. อุปกรณ์ที่ใช้ในการเลี้ยงสัตว์ทดลอง

2.1 กรงสแตนเลสขนาด 30 x 30 x 15 เซนติเมตร พร้อมฝานิคมที่มี
ตะแกรงใส่อาหารเม็ก

2.2 ขวดน้ำ

2.3 ขี้กบหรือขี้เสื่อย

2.4 ที่เจาะรูหนูเพื่อทำเครื่องหมายหนู

2.5 อาหารหนูชนิดเม็ก ของบริษัท F.E. Zuellig

3. สารที่ให้แกสัตว์ทดลอง

3.1 น้ำกลั่น

3.2 ผงชูรสที่ซั้งขายตามท้องตลาด 1 ปีห้อ ราคาภิโอรรมละ 44 บาท

4. อุปกรณ์ที่ใช้ในการเตรียมสารละลายผงชูรส

4.1 เครื่องชั่งอย่างละเอียดของ Mettler model P165

4.2 บีกเกอร์

4.3 แห้งแก้วสำหรับคน

4.4 กระบอกตวงขนาด 10 มิลลิลิตร

5. อุปกรณ์ที่ใช้ในการป้อนสารละลายผงขุรฐ

- 5.1 กระจกเข็มฉีดยานิกพลาสติก ขนาด 1.0 มิลลิลิตร
- 5.2 เข็มฉีดยาเบอร์ 15 ตักปลายใหญ่ แล้วทำให้โค้ง
- 5.3 polyethylene catheter Clay Adam No.240

6. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ยาคัดหนู

- 6.1 ภาชนะสำหรับผสมหนู
- 6.2 กรรไกรยาคัด หนาใหญ่และเล็ก
- 6.3 ฉากยาคัด
- 6.4 ปากคืบ
- 6.5 สำลี
- 6.6 กระจกชาวะระ
- 6.7 aluminum foil
- 6.8 ขวด specimen tubes ขนาด 50 x 25 มิลลิเมตร
- 6.9 กระจกเลเบล
- 6.10 แอลกอฮอล์ 70 %
- 6.11 diethyl ether (BDH Chemicals Ltd.)

7. อุปกรณ์ที่ใช้บันทึกผล

- 7.1 เครื่องชั่งหนูแบบ triple beam balance
- 7.2 เครื่องชั่งอย่างละเอียดของ Mettler model P.165
- 7.3 กลองฉายรูป
- 7.4 ฟิล์มสไลด์ และฟิล์มสี Fuji

8. อุปกรณ์ที่ใช้ยมนเนื้อเป็ชมกอก

- 8.1 ทุอชมกอก 65°C
- 8.2 petri dish
- 8.3 aluminum foil
- 8.4 ปากกาเมจิกเขียนแกวสำหรับเลเบล

9. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ตัดเนื้อเป็อรงใจ

- 9.1 Bouin's solution
- 9.2 ethyl alcohol (BDH Chemical Ltd.)
- 9.3 butyl alcohol (BDH Chemical Ltd.)
- 9.4 xylol (BDH Chemical Ltd.)
- 9.5 paraplast
- 9.6 haematoxylin
- 9.7 eosin
- 9.8 piccolyte
- 9.9 น้ำกลั่น
- 9.10 albumin
- 9.11 aluminum foil
- 9.12 needle
- 9.13 forceps
- 9.14 หมอชดชม paraplast
- 9.15 rotary microtome model 820 (American Optical Company)
- 9.16 slide และ cover slip
- 9.17 slide warmer

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright © by Chiang Mai University

All rights reserved

- 9.18 beaker
- 9.19 dropper
- 9.20 ไบมีคโกน
- 9.21 block
- 9.22 ตะเกียงแอลกอฮอล์
- 9.23 กระจกชาวระ
- 9.24 couplin jar
- 9.25 คินสอเขียนแก้ว
- 9.26 กระจกเลเบล
- 9.27 ฉากใส่สไลด์
- 9.28 กล้องจุลทรรศน์
10. อุปกรณ์ที่ใช้ศึกษาเนื้อเยื่อรังไข่
- 10.1 กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ
- 10.2 ocular และ stage micrometer

วิธีการวิจัย

1. การเลี้ยงแม่หนูและคัดเลือกหนู Charles Foster เพศเมีย สำหรับใช้
ในการทดลอง

ใช้หนูขาว (albino rat) พันธุ์ Charles Foster ที่สมบูรณ์
เป็นแม่พันธุ์ทำการตรวจเซลล์เย็บของคลอด โดยวิธี vaginal smear ให้ได้
หนูที่มีวงจรการเป็นสัค (estrous cycle) ปกติ จากนั้นนำหนูที่อยู่ในระยะ
proestrus ไปผสมกับหนูพ่อพันธุ์ในขณะเป็นแล้วทำการตรวจหา sperm ของ
ตัวผู้จากช่องคลอดของตัวเมียในเช้าวันรุ่งขึ้น ถ้าตรวจพบ sperm ถือเอาวันที่

ตรวจพบ sperm เป็นวันที่ 1 ของการตั้งท้อง หลังจากนั้นประมาณ 22-23 วัน หนูก็จะออกลูก หลังจากวันที่ออกลูก 3-4 วัน ให้แยกลูกหนูเพศผู้ออกคักเอาแค่เพศเมียเลี้ยงไว้จนลูกหนูมีอายุครบตามจำนวนวันที่ต้องการใช้ในการทดลองดังนี้

- ก. ลูกหนูอายุครบ 7 วัน คักเอาเฉพาะที่มีน้ำหนักเฉลี่ยประมาณ 16 ± 4 กรัม จำนวน 20 ตัว
- ข. ลูกหนูอายุครบ 15 วัน คักเอาเฉพาะที่มีน้ำหนักเฉลี่ยประมาณ 23 ± 4 กรัม จำนวน 20 ตัว
- ค. ลูกหนูอายุครบ 21 วัน คักเอาเฉพาะที่มีน้ำหนักเฉลี่ยประมาณ 32 ± 4 กรัม จำนวน 20 ตัว

2. การแบ่งกลุ่มหนูทดลอง

แบ่งหนูทดลองออกเป็น 3 กลุ่ม ตามระดับอายุ และแต่ละกลุ่มแบ่งออกเป็น 2 กลุ่มย่อยดังนี้

กลุ่มที่ I กลุ่มระดับอายุ 7 วัน แบ่งออกเป็น 2 กลุ่มย่อยคือ

- 1 กลุ่มควบคุม ป้อนน้ำกลั่น จำนวน 10 ตัว
- 2 กลุ่มป้อนสารละลายผงชูรส ในปริมาณ 4 มิลลิกรัม/กรัม น้ำหนักตัว /วัน จำนวน 10 ตัว

กลุ่มที่ II กลุ่มระดับอายุ 15 วัน แบ่งออกเป็น 2 กลุ่มย่อยคือ

- 1 กลุ่มควบคุม ป้อนน้ำกลั่น จำนวน 10 ตัว
- 2 กลุ่มป้อนสารละลายผงชูรส ในปริมาณ 4 มิลลิกรัม/กรัม น้ำหนักตัว /วัน จำนวน 10 ตัว

กลุ่มที่ III กลุ่มระกั้บอายุ 21 วัน แบ่งออกเป็น 2 กลุ่มย่อยคือ

- 1 กลุ่มควบคุมป้อนน้ำกลั้บ จำนวน 10 ตัว
- 2 กลุ่มป้อนสารละลายผงชูรส ในปริมาณ 4 มิลลิกรัม/กรัมน้ำหนักตัว /วัน จำนวน 10 ตัว

3. การเตรียมสารละลายผงชูรส

ทำการเตรียม stock solution ของผงชูรสให้มีความเข้มข้น 60 % โดยใช้น้ำกลั้บเป็นตัวทำละลายแล้วทำการวางเปรียบเทียบระหว่างน้ำหนักหนู ปริมาณผงชูรสที่หนูได้รับ และจำนวนมิลลิลิตรของ stock solution ที่ป้อนหนู

4. วิธีป้อนสารละลายผงชูรสและน้ำกลั้บ

ชั่งน้ำหนักหนูทุกเช้าก่อนที่จะทำการป้อนสารละลายผงชูรส หรือน้ำกลั้บ เพื่อนำน้ำหนักหนูไปเทียบกับตารางเปรียบเทียบระหว่างน้ำหนักหนู ปริมาณผงชูรสที่หนูได้รับ และจำนวนมิลลิลิตรของ stock solution ที่จะป้อนหนู (ตารางที่ได้จากการคำนวณในข้อ 3) ส่วนหนูกลุ่มควบคุมปริมาณของน้ำกลั้บที่ป้อน จะเท่ากับจำนวนมิลลิลิตรของ stock solution ที่จะป้อนหนูกลุ่มทดลองที่มีน้ำหนักเท่ากัน เมื่อทราบจำนวนมิลลิลิตรของ stock solution และน้ำกลั้บที่จะป้อนหนูแล้ว จึงป้อนให้กินทุกวัน ๆ ละ 1 ครั้ง จนกระทั่งหนูทุกระกั้บอายุมีอายุครบ 60 วัน แล้วจึงนำหนูเหล่านั้นมาศึกษาต่อ

วิธีป้อน ใช้กระบอกฉีดยาขนาด 1 มิลลิลิตร คอ้เข้ากับเข็มฉีดยาเบอร์ 15 ที่ตัดปลายให้ห้ และทำให้โค้ง สวมปลายเข็มฉีดยาคั้ว polyethylene

catheter เบอร์ 240 ถูกสารละลายผงชูรส (น้ำกลั่น) ไว้เข้าไปให้ได้ปริมาณตามที่ต้องการป้อนแล้วใช้นิ้วหัวแม่มือและนิ้วชี้ของมือซ้าย จับลูกหนูบริเวณคอ โดยหนีบหางอยู่ระหว่างนิ้วก้อยกับนิ้วนางและกำลูกหนูอยู่ในอุ้งมือ มือขวาค่อย ๆ สอดปลายเข็มเข้าไปในปากลูกหนูให้ลึกพอสมควร ค่อย ๆ ป้อนจนหมดหลอด การป้อนต้องระมัดระวังไม่ให้เกิดบาดแผลต่อลูกหนู และสารละลายผงชูรส (น้ำกลั่น) ต้องเข้ากระเพาะหมด

สำหรับลูกหนูกลุ่มอายุน้อยมากคือ ระยะเวลา 7 วัน การป้อนจะต้องระมัดระวังอย่างยิ่งที่จะไม่ให้ลูกหนูได้รับอันตราย โดยจะสอดปลายเข็มเข้าไปในปากให้ลึกเท่าที่จะทำได้ และปลายเข็มจะต้องไม่ทำให้เกิดบาดแผลที่คอแล้วจึงค่อย ๆ ป้อนทีละหยกหรือให้ลูกหนูกลืนลงไปทีละหยก จนกระทั่งลูกหนูอายุมากขึ้นและแข็งแรงขึ้น จึงป้อนตามปกติได้

วิธีศึกษาผล

1. การศึกษาผลของสารละลายผงชูรสต่อการ เปิดช่องของคลอด
(vaginal opening)

ในระหว่างป้อนสารละลายผงชูรส (น้ำกลั่น) ให้ครบจุด การเปิดของช่องคลอดของหนูทดลองทุกตัว โดยใช้เกณฑ์ที่ว่าช่องคลอดจะต้องเปิดหมดแล้วบันทึกวันที่ไว้เพื่อนำมาคำนวณหาอายุของหนู เมื่อช่องคลอดเปิด



ช่องคลอดเปิด

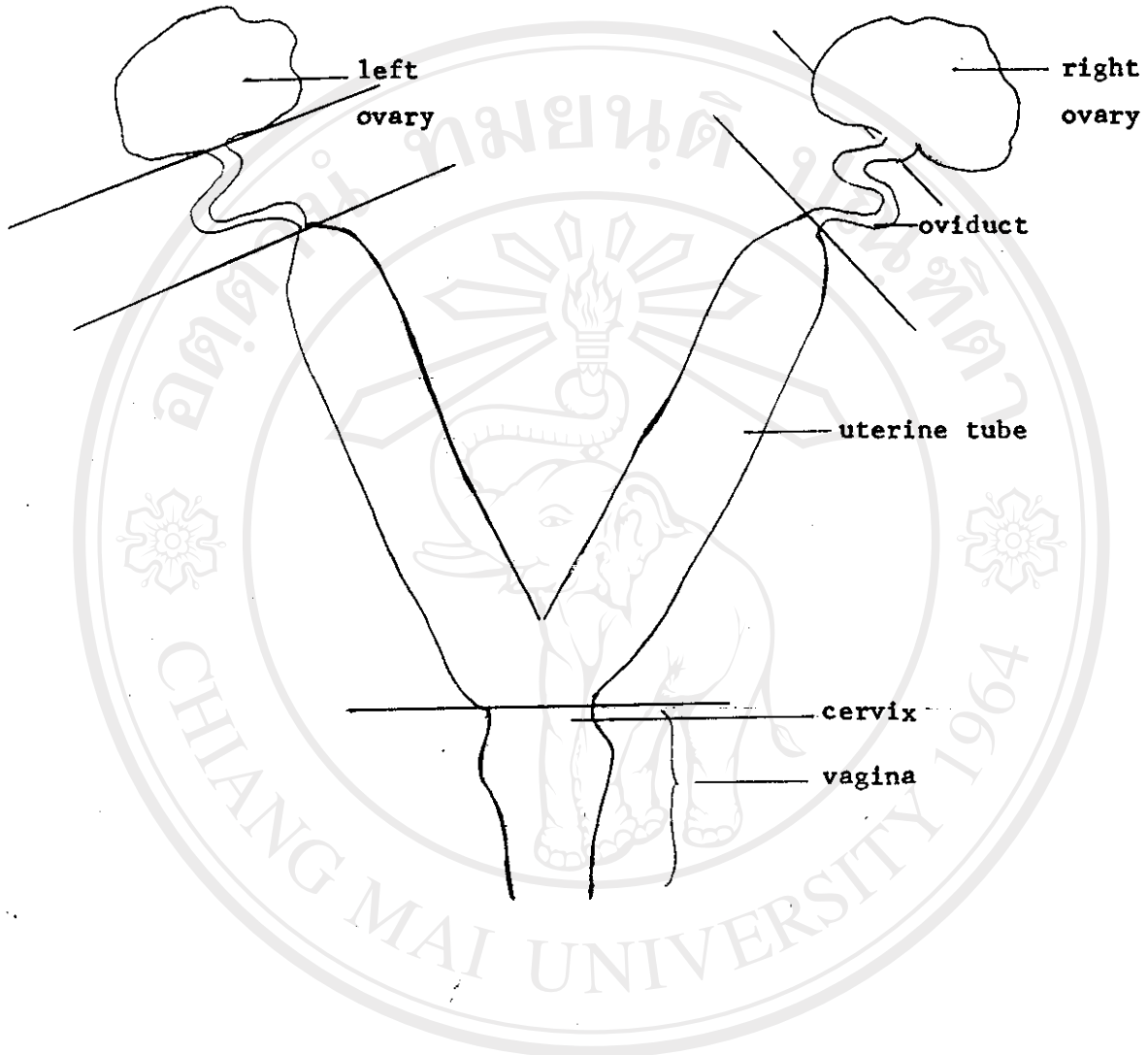


ช่องคลอดปิด

ภาพที่ 2 แสดงช่องคลอดของหนูที่เปิดเปรียบเทียบกับช่องคลอดหนูที่ปิด

2. การศึกษาผลของสารละลายผงชูรสต่อส่วนต่าง ๆ ของระบบสืบพันธุ์

นำหนูที่ครบกำหนดที่จะนำอวัยวะมาศึกษาใส่ในโถที่มี diethyl ether อยู่ บันทึกน้ำหนักและหมายเลขหนูแล้วจึงนำหนูนอนหงายคานหน้าท้องขึ้นในฉากผ่าตัด ใช้คีมปากคีบจับหนังคานท้องขึ้นแล้วใช้กรรไกรตัดไปตามความยาวของลำตัวจากบริเวณใกล้ช่องคลอดจนถึงบริเวณอกแล้วตัดผนังลำตัวคานข้างทั้งซ้ายและขวาออก ยกทางเดินอาหารบริเวณช่องท้องจะเห็นอวัยวะสืบพันธุ์ที่มีไขมันติดอยู่ใช้กรรไกรเล็ก ตัดไขมันออกจากรังไข่และมดลูก แล้วตัดอวัยวะทั้ง 2 ส่วน วางบนกระดาษกรอง ตัดไขมันออกให้หมด ทำการแยกอวัยวะทั้ง 2 ส่วนออกจากกันโดยแยกเฉพาะรังไข่โดยไม่รวมท่อ oviduct และแยกส่วนมดลูกโดยไม่รวมท่อ oviduct และส่วนของช่องคลอด (ตัดตามแผนผังดังภาพที่ 3) นำอวัยวะเหล่านั้นมาศึกษาความแตกต่างระหว่างกลุ่มทดลองและกลุ่มควบคุม



ภาพที่ 3 แผนผังแสดงตำแหน่งที่แยกส่วนรังไข่และมดลูกนำไปศึกษา

2.1 ศึกษาผลของสารละลายผงชูรสต่อน้ำหนักมดลูก

นำเอาส่วนของมดลูกที่ตัดไข่ม้วนออกหมด มาอบเพื่อหาค่าน้ำหนักแห้งโดยวางส่วนของมดลูกลงบนจานเพาะเชื้อที่สะอาดพร้อมทั้งติดเลเบลระบุหมายเลข จากนั้นนำไปอบในตู้อบอุณหภูมิประมาณ 65°C ซ้ำมครั้ง แล้วจึงนำมาชั่งด้วยตาชั่งละเอียด จากนั้นนำไปอบที่อุณหภูมิหนึ่งและนำมาชั่งอีกครั้ง ถ้าน้ำหนักที่

ซึ่งโคไม่เปลี่ยนแปลง ก็ถือว่ามดลูกแห่งสนิท ค่าที่ได้คือ ค่าน้ำหนักแห้งของมดลูกที่ต้องการ บันทึคน้ำหนักเป็นมิลลิกรัมแล้วจึงนำค่าไปคำนวณน้ำหนักเป็นมิลลิกรัมเปอร์เซ็นต์ โดยคิดดังนี้

$$\text{น้ำหนักอวัยวะ (มิลลิกรัมเปอร์เซ็นต์)} = \frac{\text{น้ำหนักอวัยวะ (มิลลิกรัม)} \times 100}{\text{น้ำหนักตัวของหนู (กรัม)}}$$

2.2 ผลคือน้ำหนักรังไข่

นำส่วนของรังไข่ที่ตัดไขมันออก ไปวางบนกระดาษชั่งสารที่ทราบน้ำหนักแน่นอน จากนั้นเอาไปชั่งด้วยตาชั่งละเอียดทันที บันทึกผลน้ำหนักเป็นมิลลิกรัมแล้วจึงนำค่าที่ได้ไปคือน้ำหนักเป็นมิลลิกรัมเปอร์เซ็นต์

2.3 ผลต่อจำนวน Graafian follicle และจำนวน corpus luteum

หลังจากชั่งน้ำหนักรังไข่แล้วให้นำรังไข่ไปทำ serial section โดยใช้ paraffin เป็นสื่อ

2.3.1 วิธีการทำ section

2.3.1.1 นำรังไข่ไป fixed ด้วย Bouin's solution 1

วัน

2.3.1.2 dehydrate ด้วยชุดของ alcohol (grading alcohol)

2.3.1.3 embed ใน paraffin

2.3.1.4 ตัด section ด้วย rotary microtome ขนาด

5-7 μ

2.3.1.5 นำ section ที่ติดกับ slide

2.3.1.6 นำไปย้อมสี haematoxylin & eosin

2.3.2 วิธีการย้อมสี haematoxylin & eosin

2.3.2.1 นำ paraffin section มาแช่ใน xylol 5 นาที แล้ววนไปยังสารละลาย n-butyl 95 % alcohol, 90 % alcohol, 80 % alcohol, 70 % alcohol, 50 % alcohol, 30 % alcohol น้ำกลั่น โดยทิ้งไว้ในสารละลายแต่ละอย่าง 3 นาที

2.3.2.2 แช่ในสี haematoxylin 1 นาที

2.3.2.3 ล้างในค้ำยน้ำประปา 3 นาที

2.3.2.4 ย้อมใน eosin 0.5 % 3 นาที ล้างน้ำอย่างเร็ว

2.3.2.5 ผ่านสารละลาย alcohol 70 %, 90 %, 95 %, absolute alcohol อย่างเร็ว

2.3.2.6 แช่ใน Xylol I, Xylol II อย่างละ 5 นาที

2.3.2.7 mount ค้ำย piccolyte

จากนั้นนำ section ที่ได้ไปอ่านผล นับจำนวน Graafian follicle และจำนวน corpus luteum ภายใต้กล้องจุลทรรศน์แบบเลนส์ประกอบ พร้อมทั้งบันทึกภาพถ่ายด้วย และในการนับ Graafian follicle นั้นใช้เกณฑ์ในการนับโดยนับเฉพาะ follicle ที่มีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางตั้งแต่ 250μ ขึ้นไปเท่านั้น และการวัดเส้นผ่าศูนย์กลางให้วัดช่วงที่กว้างที่สุดของ Graafian follicle 2 ค่าคือ x_1, x_2 ดังภาพแล้วจึงนำมาหาค่าเฉลี่ย

3. สถิติที่ใช้วิเคราะห์

Analysis of variance



ภาพที่ 4 แสดงวิธีวัดเส้นผ่าศูนย์กลางของ Graafian follicle ภายในรังไข่

x_1 = เส้นผ่าศูนย์กลางช่วงที่กว้างที่สุดของ Graafian follicle
 ค่ำที่ 1

x_2 = เส้นผ่าศูนย์กลางช่วงที่กว้างที่สุดของ Graafian follicle
 ค่ำที่ 2