

### บทที่ 3 อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

#### วัสดุอุปกรณ์และสารเคมี

##### 1. พืชสมุนไพร

ใบมะรุมและใบว่านพญาจันทร์ที่ใช้ในการทดลองครั้งนี้ได้มาจากจังหวัดเชียงใหม่ ซึ่งพืชทั้ง 2 ชนิดได้ผ่านการพิสูจน์เอกลักษณ์พรรณไม้ โดยนักพฤกษศาสตร์ของสวนพฤกษศาสตร์สมเด็จพระนางเจ้าสิริกิติ์ และเก็บตัวอย่างแห้งไว้ในหอเก็บพรรณไม้ภายใต้หมายเลข WP2614 และ WP2615 ตามลำดับ

##### 2. สัตว์ทดลอง

หนูขาว (*Rattus norvegicus*) สายพันธุ์ Wistar เพศผู้ อายุประมาณ 6 สัปดาห์ ที่มีน้ำหนักตัวระหว่าง 120-150 กรัม จากสำนักสัตว์ทดลองแห่งชาติ มหาวิทยาลัยมหิดล ตำบลศาลายา อำเภอนครชัยศรี จังหวัดนครปฐม



ภาพ 11 หนูขาวสายพันธุ์ Wistar (*Rattus norvegicus*)

ที่มา: <http://men49sio.rr.nu/n.php?h=1&s=pmg>

##### 3. อุปกรณ์ที่ใช้ในการเลี้ยงสัตว์ทดลอง

3.1 กรงสแตนเลสขนาด 36 x 22 x 15 เซนติเมตร

3.2 ขวดน้ำและจุกยางพร้อมท่อสแตนเลส

- 3.3 ถุงพลาสติกสีดำ
- 3.4 ขี้เลื่อย
- 3.5 เทปกาวใส
- 3.6 อาหารสำเร็จรูปชนิดเม็ด (C.P. mice feed) No. 082

#### 4. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้กับสัตว์ทดลอง

- 4.1 เข็มป้อนสาร
- 4.2 กระจกบดเข็มฉีดยาขนาด 5 มิลลิลิตร
- 4.3 น้ำกลั่น
- 4.4 สารสกัดจากใบมะรุ้มและใบว่านพญาวานร
- 4.5 เครื่องชั่งแบบสปริง ชนิด 2 กิโลกรัม

#### 5. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการเตรียมสารสกัดน้ำจากใบมะรุ้มและใบว่านพญาวานร

- 5.1 ใบสดมะรุ้มและว่านพญาวานร
- 5.2 กระจกบดวง ขนาด 100 มิลลิลิตร
- 5.3 บีกเกอร์ขนาด 1,000 มิลลิลิตร
- 5.4 น้ำกลั่น
- 5.5 เครื่อง vacuum rotary evaporator
- 5.6 ผ้าขาวบาง
- 5.7 โถขนาด 10 ลิตร
- 5.8 แท่งแก้วคนสาร

#### 6. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการเก็บไขมันและเนื้อเยื่อของสัตว์ทดลอง

- 6.1 โถสลับ
- 6.2 Chloroform (Merck)
- 6.3 สำลี
- 6.4 เครื่องมือผ่าตัด
- 6.5 ถาดรองผ่าตัด
- 6.6 เครื่องชั่ง
- 6.7 eppendorf ขนาด 1.5 ml

- 6.8 dropper
- 6.9 เครื่องปั่นเหวี่ยง (Laboratory Centrifuge) ยี่ห้อ Gallenkamp, England
- 6.10 freezer - 40 °C ยี่ห้อ SANYO รุ่น MDF - U5410
- 6.11 เข็มฉีดยาเบอร์ 18

#### 7. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการตรวจนับไมโครนิวเคลียส

- 7.1 กรรไกรผ่าตัด
- 7.2 คีมตัดกระดูก
- 7.3 หลอดหยด
- 7.4 หลอดทดลอง
- 7.5 เครื่องปั่นเหวี่ยง (Laboratory Centrifuge) ยี่ห้อ Gallenkamp, England
- 7.6 กล้องจุลทรรศน์แบบใช้แสง ยี่ห้อ Olympus รุ่น CX31RBSFA
- 7.7 Petri dish
- 7.8 counter
- 7.9 เข็มฉีดยาเบอร์ 22
- 7.10 แผ่นสไลด์
- 7.11 Normal saline 0.85%
- 7.13 Fetal bovine serum (Sigma)
- 7.14 สี Methylene blue (Sigma)
- 7.15 สี Eosin 0.5% (Sigma)

#### 8. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการตรวจวัดค่าทางโลหิตวิทยา

- 8.1 แผ่นสไลด์
- 8.2 cell counter
- 8.3 Micropipette ยี่ห้อ Finnpiptette รุ่น FP Focus 10-100 ul
- 8.4 Micropipette ยี่ห้อ Finnpiptette รุ่น FP Focus 100-1,000 ul
- 8.5 เครื่อง High Speed Microcentrifuge ยี่ห้อ Labogene รุ่น ScanSpeed 1730 MR
- 8.6 Hemocytometer
- 8.7 เครื่อง Vortex Mixer ยี่ห้อ Gemmy Industrial Corp. รุ่น VM300
- 8.8 หลอดทดลอง

- 8.9 Heparinized capillary tube
- 8.10 กล้องจุลทรรศน์แบบใช้แสง ยี่ห้อ Olympus รุ่น CX31RBSFA
- 8.11 เครื่อง Spectrophometer รุ่น Thermo Scientific ;Genesys 20
- 8.12 Freezer  $-40^{\circ}\text{C}$  ยี่ห้อ Sanyo รุ่น MDF-U5410
- 8.13 Normal Saline 0.85%
- 8.14 น้ำกลั่น
- 8.15 สารละลาย Turk's solution
- 8.16 สารละลาย Grower's solution
- 8.17 สารละลาย Drabkin's solution
- 8.18 Wright Giemsa stain

#### 9. อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการตรวจสอบผลทางเนื้อเยื่อวิทยา

- 9.1 ขวดเก็บตัวอย่าง
- 9.2 เครื่องหลอมพาราฟินแบบควบคุมอุณหภูมิ (Selecta รุ่น 6000141)
- 9.3 เข็มเย็บ (needle)
- 9.4 ปากคีบ (forceps)
- 9.5 กระดาษอะลูมิเนียม
- 9.6 Petri dish
- 9.7 กล้องจุลทรรศน์
- 9.8 คัตเตอร์
- 9.9 ตะเกียงแอลกอฮอล์ (alcohol burner)
- 9.10 บล็อกพลาสติก
- 9.11 เครื่องตัดเนื้อเยื่อกึ่งอัตโนมัติ (SLEE 5062, MAINZ, Germany)
- 9.12 พู่กัน
- 9.13 Slides
- 9.14 Cover glass
- 9.15 Hot plate
- 9.16 กล้องสำหรับเก็บ Slides ขนาด 100 แผ่น
- 9.17 ชุดย้อมสี Hematoxyline และ Eosin
- 9.18 นาฬิกาจับเวลา

- 9.19 น้ำประปา
- 9.20 Ethanol ความเข้มข้น 70, 85, 95% และ Absolute ethanol
- 9.21 Bouin's solution
- 9.22 Xylene (ACI Labscan)
- 9.23 Hematoxylin (Fluka)
- 9.24 Eosin Y (Fluka)
- 9.25 น้ำยา permount
- 9.26 Destain (1% acid alcohol)
- 9.27 Stop-destain (2% ammonium hydroxide)

## 10. สถานที่ในการทำการวิจัย

- 10.1 อาคารสัตว์ทดลอง ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
- 10.2 หน่วยชั้นสูตรโรคสัตว์ ศูนย์บริการสุขภาพสัตว์ คณะสัตวแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

## วิธีการวิจัย

### 1. การเตรียมสารสกัดจากใบมะรุุมและว่านพญาพาน

วิธีการสกัดจากใบมะรุุมและว่านพญาพานนั้น ขั้นตอนแรกนำใบของพืชแต่ละชนิดมาสับให้ละเอียดและนำไปแช่ในน้ำกลั่นในอัตราส่วน 100 กรัม ต่อน้ำ 1 ลิตร เป็นเวลา 4 ชั่วโมง เมื่อครบกำหนดนำไปกรองด้วยผ้าขาวบาง สารสกัดที่ได้จะนำไประเหยด้วยเครื่อง vacuum rotary evaporator ที่ 50°C และนำไปทำ freeze dry ผลลัพธ์สุดท้ายจะได้สารสกัดเป็นผงแห้งมีสีเขียวที่เก็บไว้ใช้ในการทดลองต่อไป

สำหรับการเตรียมสารสกัดจากใบมะรุุมและว่านพญาพานที่ใช้ป้อนให้กับหนูทดลองนั้น นำสารสกัดหยาบที่เตรียมไว้ข้างต้นไปละลายในน้ำกลั่น สำหรับสารสกัดจากมะรุุมให้มีระดับความเข้มข้น 12, 24, 36 และ 48 mg/ml (เท่ากับขนาด 60, 120, 180 และ 240 mg/kg BW) และสารสกัดจากว่านพญาพานระดับความเข้มข้น 1, 2, 3 และ 4 mg/ml (เท่ากับขนาด 5, 10, 15 และ 20 mg/kg BW) ซึ่งความเข้มข้นที่ใช้ในการวิจัยครั้งนี้ ทำการเปรียบเทียบจากความเข้มข้นที่ผู้บริโภคนิยมรับประทานเพื่อส่งเสริมสุขภาพ (ไตรภพ, 2552) โดยกำหนดที่ความเข้มข้นระดับที่ใช้จริง ต่ำกว่า 1 ค่าความเข้มข้นและมากกว่าอีก 2 ค่าความเข้มข้น (การคำนวณแสดงในภาคผนวก ก)

## 2. การเลี้ยงสัตว์ทดลอง

การเลี้ยงหนูทดลอง จะเลี้ยงในห้องที่มีเครื่องปรับอากาศควบคุมอุณหภูมิประมาณ 24 - 26 องศาเซลเซียส ให้แสงสว่างด้วยหลอดฟลูออเรสเซนต์ 12 ชั่วโมง คือช่วงสว่างตั้งแต่เวลา 6.00 น. ถึง 18.00 น. และช่วงมืดตั้งแต่เวลา 18.00 น. ถึงเวลา 6.00 น. ให้อาหารสำเร็จรูปและน้ำตามปกติตลอดระยะเวลาทำการทดลอง

ระบบเลี้ยงสัตว์ทดลองเป็นไปตามมาตรฐานการเลี้ยงสัตว์ทดลองของสำนักสัตว์ทดลองแห่งชาติ ภายใต้การกำกับของคณะกรรมการจรรยาบรรณการใช้สัตว์ทดลอง ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ (หมายเลข Re. 002/10)



ภาพ 12 ลักษณะกรงเลี้ยงของหนูทดลอง

## 3. การป้อนสารให้กับหนูทดลอง

การป้อนสารสกัด ใช้เข็มฉีดยาเบอร์ 15 ที่ตัดปลายส่วนที่แหลมออก ลบคมให้ทุบ และทำให้โค้ง เพื่อความสะดวกในการป้อนและการต่อเข้ากับกระบอกฉีดยาขนาด 5 มิลลิลิตรขณะทำการป้อนใช้กระบอกฉีดยาคูดสารปริมาณ 1 มิลลิลิตร ใช้นิ้วโป้งและนิ้วมือซ้ายจับรวบบริเวณต้นคอหนู เพื่อบังคับให้ปากมีช่องว่าง สำหรับป้อนสารที่ใช้ในการทดลองเข้าไป ส่วนนิ้วที่เหลือใช้บังคับและพยุงหนูให้นิ่ง โดยสุดท้ายหนูจะอยู่ในลักษณะอ้าปากเล็กน้อย จากนั้นค่อยๆ สอดเข็มเข้าไปมุมปากทางด้านซ้ายให้ถึงหลอดอาหารลึกพอประมาณแล้วจึงป้อนสารเข้าไปอย่างรวดเร็ว ในการป้อนนี้ควรระวังอย่าให้เข็มสอดผิดเข้าไปในบริเวณหลอดลม ซึ่งอาจทำให้หนูสำลักได้



การทำวิจัยจะป้อนสารสกัดแก่หนูทดลองเป็นเวลา 60 วัน โดยแบ่งหนูออกเป็น 9 กลุ่มๆ ละ 8 ตัวดังนี้

กลุ่มที่ 1 ป้อนน้ำกลั่น (กลุ่มควบคุม)

กลุ่มที่ 2 ป้อนสารสกัดจากใบมะรุมขนาด 60 mg/kgBW

กลุ่มที่ 3 ป้อนสารสกัดจากใบมะรุมขนาด 120 mg/kgBW

กลุ่มที่ 4 ป้อนสารสกัดจากใบมะรุมขนาด 180 mg/kgBW

กลุ่มที่ 5 ป้อนสารสกัดจากใบมะรุมขนาด 240 mg/kgBW

กลุ่มที่ 6 ป้อนสารสกัดจากใบว่านพญาวานขนาด 5 mg/kgBW

กลุ่มที่ 7 ป้อนสารสกัดจากใบว่านพญาวานขนาด 10 mg/kgBW

กลุ่มที่ 8 ป้อนสารสกัดจากใบว่านพญาวานขนาด 15 mg/kgBW

กลุ่มที่ 9 ป้อนสารสกัดจากใบว่านพญาวานขนาด 20 mg/kgBW

ตลอดระยะเวลาการทดลองจะชั่งน้ำหนักหนูสัปดาห์ละครั้ง เพื่อนำไปใช้ในการเตรียมสารสกัดจากใบมะรุมและว่านพญาวานรตามขนาดที่ต้องการ

#### 4. การตรวจสอบพิษก่อกลายพันธุ์ด้วยวิธีไมโครนิวเคลียส

เมื่อเลี้ยงหนูครบ 60 วัน นำหนูมาสลบ โดยใช้ Chloroform ตัด Femur ของขาขวา มาล้างไขกระดูกด้วย Fetal bovine serum ปริมาตร 1 มิลลิลิตร จากนั้นนำสารละลายที่ได้ไปปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่อง centrifuge ที่ 1,500 รอบต่อนาที เป็นเวลา 10 นาที นำตะกอนที่ได้มา smear บนสไลด์ รอให้แห้ง นำสไลด์ที่แห้งดีแล้วมาคงสภาพด้วย absolute alcohol ย้อมด้วยสี Methylene blue เป็นเวลา 5 นาที และย้อมซ้ำด้วยสี Eosin 0.5% เป็นเวลา 1 นาที จากนั้นนำไปตรวจสอบการเกิดไมโครนิวเคลียสภายใต้กล้องจุลทรรศน์ (Schmid, 1985) โดยปกติจะรายงานผลในรูปของร้อยละของจำนวนไมโครนิวเคลียส (MNPCE/PCE(%)) และอัตราส่วนของ Polychromatic erythrocyte กับ Normochromatic erythrocyte (PCE/NCE ratio)

การนับจำนวนการเกิดไมโครนิวเคลียสนั้น จะนับจากเซลล์ตัวอ่อนเม็ดเลือดแดงของหนูทดลองตัวละ 3 ครั้ง ครั้งละ 3,000 เซลล์ กลุ่มละ 5 ตัว (Total = 45,000) ส่วนการหาค่า PCE/NCE ratio นั้นจะทำการนับจากเซลล์ตัวอ่อนเม็ดเลือดแดงของหนูทดลองตัวละ 3 ครั้ง ครั้งละ 400 เซลล์ กลุ่มละ 5 ตัว (Total = 6,000)

## 5. การตรวจสอบพิษกึ่งเรื้อรัง

เมื่อเลี้ยงหนูทดลองครบ 60 วัน นำหนูมาสลบโดยใช้ Chloroform ทำการผ่าตัดเปิดช่องอกเพื่อเก็บเลือดด้วยวิธี Cardiac puncture คุดเลือดออกมา 5 มิลลิลิตร จากนั้นตัดเก็บส่วนของตับและไต ตัดเป็นชิ้นเล็กๆ แช่ลงในสารละลาย Bouin's fixative เพื่อทำการศึกษาเนื้อเยื่อต่อไป เลือดที่เก็บได้แบ่งเป็น 2 ส่วน คือ 1 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดที่มี Ethylene diamine tetraacetic acid (EDTA) เพื่อใช้ศึกษาค่าทางโลหิตวิทยา ส่วนที่เหลือ 4 มิลลิลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่อง Centrifuge ที่มีความเร็วรอบ 3,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 15 นาที จากนั้นเก็บส่วนของซีรัมไปตรวจสอบค่าทางชีวเคมีต่อไป

ซีรัมที่แยกได้จากเลือดจะถูกบรรจุใน eppendorf เพื่อนำส่ง หน่วยชันสูตรโรคสัตว์ ศูนย์บริการสุขภาพสัตว์ คณะสัตวแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ เพื่อตรวจหาค่าทางชีวเคมีที่บ่งชี้การทำงานของตับและไต

### 5.1. การตรวจวัดค่าทางโลหิตวิทยา

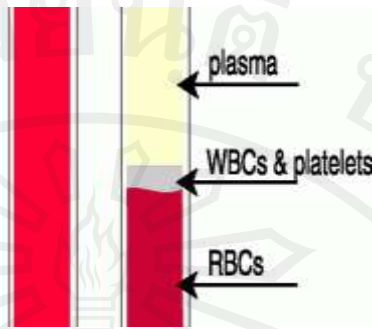
#### 5.1.1 การวัดความเข้มข้นฮีโมโกลบิน

ใส่สารละลาย Drabkin's solution 10 มิลลิลิตร ลงในหลอดทดลอง ใส่ตัวอย่างเลือด 20 ไมโครลิตร ผสมลงในสารละลายที่เตรียมไว้ เขย่าให้เข้ากันตั้งทิ้งไว้ 10 นาที นำสารที่ได้ไปวัดค่าดูดกลืนแสงด้วยเครื่อง Spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร จากนั้นนำค่าที่ได้ไปหาปริมาณฮีโมโกลบิน โดยเทียบจากกราฟมาตรฐาน (Standard curve) (แสดงในภาคผนวก ข)

#### 5.1.2 การวัดปริมาณเม็ดเลือดแดงอัดแน่น

คุดเลือดสู่หลอด Heparinized capillary tube ที่มีความยาว 75 มิลลิเมตร เส้นผ่าศูนย์กลาง 1 มิลลิเมตร คุดเลือดให้ได้ 4 ใน 5 ส่วนของความยาวหลอด จากนั้นปิดปลายด้านหนึ่งไว้ด้วยดินน้ำมัน นำหลอด Capillary ที่ได้ไปปั่นด้วยเครื่อง Hematocrit centrifuge ด้วยความเร็ว 12,000 รอบต่อนาที เป็นเวลา 5 นาที อ่านค่าปริมาณเม็ดเลือดแดงบนจานอ่านค่า ค่าที่อ่านได้จะอยู่ในรูปเปอร์เซ็นต์ การอ่านค่าให้พิจารณาเฉพาะชั้นเซลล์สีแดงเท่านั้น (ไม่นับส่วนสีขาวเทาซึ่งเป็นส่วนของเม็ดเลือดขาวและเกร็ดเลือด และชั้นบนสุดซึ่งเป็นลีสซึ่งเป็นชั้นพลาสมา)





ภาพ 13 การแยกชั้นของเม็ดเลือดแดงอัดแน่น  
ที่มา: ศักดา (2551)

#### 5.1.3 การนับจำนวนรวมของเม็ดเลือดแดง

ผสมเลือด 10 ไมโครลิตร กับสารละลาย Grower's solution ปริมาตร 2,000 ไมโครลิตร ในหลอดทดลองเขย่าให้เข้ากันอย่างน้อย 3 นาที จากนั้นจึงหยดลงใน Haematocytometer chamber นำมาส่องดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์ โดยใช้กำลังขยาย 40x นับจำนวนเม็ดเลือดแดงจำนวน 5 ช่องเล็กต่อข้าง จึงนำค่าที่นับได้ไปคำนวณหาค่าเม็ดเลือดแดงโดยรวม (วิธีคำนวณแสดงในภาคผนวก ข)

#### 5.1.4 การนับจำนวนรวมเม็ดเลือดขาว

ผสมเลือด 10 ไมโครลิตรกับสารละลาย Turk's solution ปริมาตร 200 ไมโครลิตร ในหลอดทดลองเขย่าให้เข้ากันอย่างน้อย 3 นาที จากนั้นจึงหยดส่วนผสมลงใน Haematocytometer chamber ทิ้งไว้นาน 1 นาที จากนั้นนำมาส่องดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์ โดยใช้กำลังขยาย 40x นับจำนวนเม็ดเลือดขาวจำนวน 4 ช่องใหญ่ต่อข้าง จึงนำค่าที่นับได้ไปคำนวณหาค่าเม็ดเลือดขาวโดยรวม (วิธีคำนวณแสดงในภาคผนวก ข)

#### 5.1.5 การนับเม็ดเลือดขาวแยกชนิด

นำเลือดมาทำ Blood smear บนสไลด์ทิ้งไว้ให้แห้ง จากนั้นย้อมด้วยชุดย้อมสี Wright Giemsa stain เมื่อสไลด์แห้งดีแล้วจึงนำมาศึกษาจำนวนเม็ดเลือดขาวแยกชนิดภายใต้กล้องจุลทรรศน์ โดยใช้กำลังขยาย 40x นับจำนวนเม็ดเลือดขาวจำนวน 100 เซลล์ต่อ 1 สไลด์ของ Blood smear ทำให้ครบ 3 สไลด์ต่อหนู 1 ตัว จากนั้นนำมาหาค่าเฉลี่ย (รายละเอียดการทำ Blood smear และการย้อมสีแสดงในภาคผนวก ค)

## 5.2 การตรวจสอบผลทางเนื้อเยื่อ

นำเนื้อเยื่อตับและไตมาตรึงสภาพในสารละลาย Bouin's fixative จากนั้นนำไป dehydrate ด้วย grading ethanol ทำการ clearing ด้วย xylene แล้วนำไปผ่านขบวนการ infiltration ด้วย paraffin นำมาทำ paraffin section โดยตัดที่ความหนา 6 ไมโครเมตร และย้อมสีเนื้อเยื่อด้วย hematoxylin และ Eosin จากนั้นตรวจสอบความผิดปกติภายใต้กล้องจุลทรรศน์พร้อมกับบันทึกภาพความผิดปกติที่สามารถสังเกตพบของเนื้อเยื่อ (รายละเอียดการเตรียมสไลด์ แสดงในภาคผนวก ก)

## 6. การทดสอบทางสถิติ

นำข้อมูลที่ได้จากการทดลองมาทดสอบความแปรปรวน (Analysis of variance) โดยใช้แผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) และวิเคราะห์ความแตกต่างโดยใช้ Least Significant Difference (LSD) ด้วยโปรแกรมสำเร็จรูป SPSS for Windows version 16 และแสดงผลออกมาในรูปของ Mean  $\pm$  Standard deviation