

### บทที่ 3

#### ขั้นตอนและวิธีการทดลอง

#### วัตถุประสงค์และอุปกรณ์

##### สัตว์ทดลอง

สุนัขพันธุ์ผสม ไม่จำกัดเพศ อายุ 3- 5 ปี น้ำหนัก 12-16 กิโลกรัม จากกองควบคุมโรคระบาด กรุงเทพมหานคร มีสุขภาพสมบูรณ์ ไม่มีอาการเจ็บขา และไม่มีอาการของโรคข้อต่างๆ จำนวน 12 ตัว นำมาเลี้ยงที่ห้องเลี้ยงสัตว์ทดลอง คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เป็นเวลา 3 สัปดาห์ก่อนเริ่มทำการทดลอง ทำการตรวจสุขภาพ ตรวจเลือดรวมทั้งฉีดวัคซีนป้องกันโรคต่างๆ อาหารที่สุนัขได้รับคือ อาหารสำเร็จรูปชนิดเม็ดและจัดน้ำสะอาดให้เพียงพอตามความต้องการของสุนัขทดลอง

##### วิธีการดำเนินการทดลอง

นำสุนัขมาเลี้ยงเพื่อเป็นการปรับสภาพให้เข้ากับสิ่งแวดล้อมใหม่และเป็นการลดความเครียดเป็นเวลา 3 สัปดาห์ จากนั้นสุ่มแบ่งสุนัขออกเป็น 2 กลุ่มโดยแบ่งเป็นกลุ่มควบคุมที่ไม่เกิดภาวะข้อเข่าเสื่อมจำนวน 4 ตัว และกลุ่มที่ถูกเหนี่ยวนำให้เกิดภาวะข้อเข่าเสื่อมจำนวน 8 ตัว เจาะเก็บตัวอย่างน้ำไขข้อของสุนัขทุกตัว เพื่อใช้เป็นข้อมูลค่าปกติของ sulfated glycosaminoglycans และประเมินอาการเจ็บขาที่แสดงออกทางคลินิกโดยใช้ผู้ทำการประเมินที่ไม่ทราบกลุ่มของสัตว์ทดลองว่าเป็นกลุ่มใด จำนวน 1 คนตามตารางที่ 1

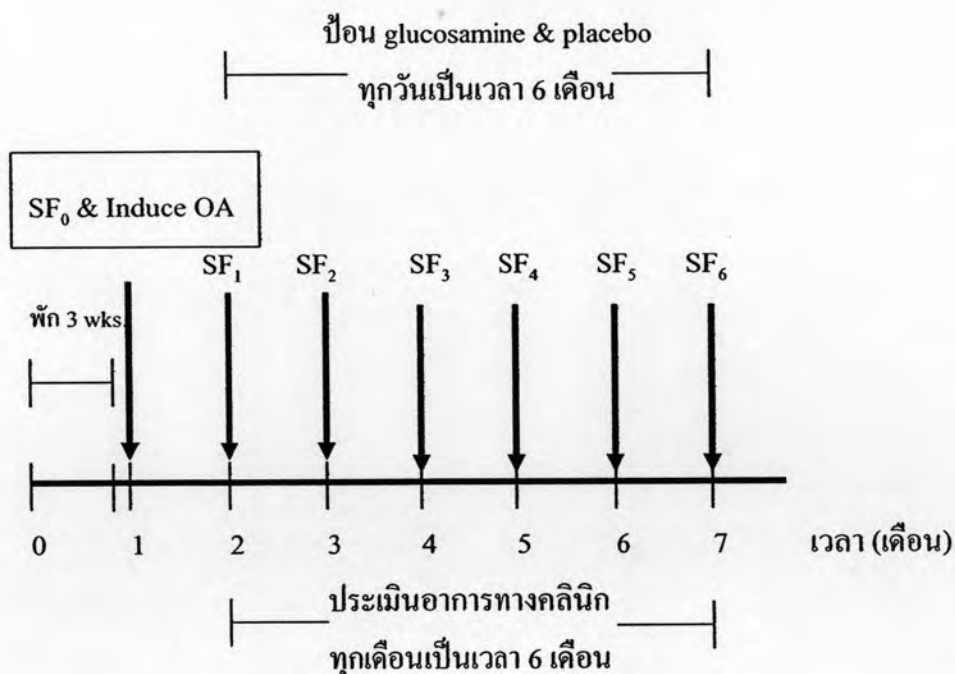
##### ตารางที่ 1 การประเมินอาการเจ็บขา

เกรด	อาการ
0	สุนัขปกติ ไม่มีอาการเจ็บปวดบริเวณข้อและกระดูก
1	สุนัขแสดงอาการเจ็บขาเพียงเล็กน้อย และใช้ขารับน้ำหนัก แต่จะแสดงอาการเจ็บปวดบริเวณข้อเมื่อกำลังตรวจ
2	สุนัขแสดงอาการเจ็บขา แต่สามารถลงน้ำหนักได้บ้างมากกว่า 50 % บางครั้งไม่ใช้ขารับน้ำหนัก
3	สุนัขแสดงอาการเจ็บขา ใช้ขาลงน้ำหนักน้อย มักไม่ใช้ขาข้างที่เจ็บ
4	สุนัขไม่ใช้ขาข้างที่เจ็บรับน้ำหนักเลย

(ดัดแปลงจาก Johnston, 1997)

สุนัขทดลองจำนวน 8 ตัวถูกเหนี่ยวนำให้เกิดภาวะข้อเข่าเสื่อมโดยการตัด cranial cruciate ligament ขาหลังขวาร่วมกับการทำ lateral retinacular imbrication technique ตามวิธีของ Flo และ Piermattei (1997) หลังผ่าตัดสุนัขทั้ง 8 ตัวจะได้รับยาปฏิชีวนะ cephalexin ขนาด 22 มก./กก. และ carprofen ขนาด 2.2 มก./กก. วันละ 2 ครั้งทุกวัน ติดต่อกันเป็นเวลา 10 วัน จากนั้นแบ่งสุนัขทั้ง 8 ตัวออกเป็น 2 กลุ่ม ๆ ละ 4 ตัวโดยวิธีการสุ่ม กลุ่มที่ 1 จะได้รับการป้อน glucosamine hydrochloride ขนาด 500 มก./ตัว/วัน ติดต่อกันทุกวัน วันละครั้งเป็นระยะเวลา 6 เดือน ส่วนอีกกลุ่มจะได้รับการป้อนอาหารเม็ดสำเร็จรูปแทนการป้อน glucosamine hydrochloride สุนัขในกลุ่มควบคุมได้รับการป้อนอาหารเม็ดแทนการได้รับ glucosamine hydrochloride เช่นเดียวกับกลุ่มที่ไม่ได้รับ glucosamine hydrochloride

จากนั้นจะเก็บตัวอย่างน้ำไขข้อนำมาหาค่า sulfated glycosaminoglycans (sGAG) โดยวิธี direct dimethylmethylene blue assay (Oke et al., 2003a, b) เพื่อดูความสัมพันธ์ระหว่างค่าของ sulfated glycosaminoglycans กับการเกิดภาวะข้อเข่าเสื่อมและผลของ glucosamine hydrochloride ต่อระดับของ sulfated glycosaminoglycans รวมทั้งประเมินอาการเจ็บขาที่แสดงออกทางคลินิก ทุก ๆ เดือนติดต่อกันจนสิ้นสุดการทดลอง



### การเจาะเก็บตัวอย่างน้ำไขข้อ

เจาะเก็บตัวอย่างน้ำไขข้อ (arthrocentesis) จากบริเวณข้อเข่าของสุนัขแต่ละตัว โดยให้สุนัขอดอาหารก่อนการให้ยาสลบเป็นระยะเวลา 8-12 ชั่วโมง ทำให้สุนัขหมดความรู้สึกด้วย (Zoletil® ขนาด 10 มก./กก. เข้าทางกล้ามเนื้อ) หลังจากสุนัขหมดความรู้สึกเตรียมบริเวณที่จะเจาะโดยใช้ aseptic technique จากนั้นใช้เข็มเบอร์ 21 ทำการเจาะเก็บ synovial fluid จากด้าน median ของ patella ligament ทำการแทงเข็มลงไปตรงๆ จากนั้นค่อยๆ คีบ plunger กลับจะพบว่า มี synovial fluid ตามขึ้นมาในปริมาณ 0.1-0.5 มล. ในสุนัขปกติ หากไม่พบว่า มี synovial fluid ในกระบอกฉีดยา ให้ขยับปลายเข็มเล็กน้อย เนื่องจากอาจไปถูกบริเวณที่เรียกว่า fat pad ทำให้ไม่สามารถเจาะเก็บส่วนของ synovial fluid ได้ ข้อควรระวังในการเจาะเก็บตัวอย่างน้ำไขข้อคือ การระมัดระวังไม่ให้ปลายเข็มไปทำอันตรายต่อส่วนของกระดูกอ่อนผิวข้อ meniscus รวมทั้ง caudal cruciate ligament เพราะจะทำให้สุนัขเกิดการเจ็บขาและอาจพัฒนาไปสู่ภาวะข้อเสื่อมต่อไป หลังจากเจาะเก็บตัวอย่างน้ำไขข้อแล้ว จะนำไปใส่ในหลอดที่มีสารป้องกันการแข็งตัวของเลือด (EDTA) และนำมาเตรียมตัวอย่างน้ำไขข้อต่อไป

### การเตรียมตัวอย่างน้ำไขข้อ

นำตัวอย่างน้ำไขข้อที่เจาะเก็บไว้ในหลอดที่มีสารป้องกันการแข็งตัวของเลือดปั่นแยก ส่วนประกอบอื่น ๆ ที่ไม่ต้องการออกไปโดยใช้เครื่อง centrifuge (Universal 16R Hettich , Germany) ที่ความเร็ว 20,000 G เป็นเวลา 15 นาทีภายใต้อุณหภูมิ 4 °C จากนั้นนำน้ำไขข้อที่ปั่นแยกแล้วมาดูดเก็บเฉพาะส่วนของ supernatant เก็บไว้ใน microcentrifuge tube ที่อุณหภูมิ - 80 °C

เมื่อต้องการนำมาวิเคราะห์ของ sulfated glycosaminoglycans จะนำ synovial fluid มาละลายและย่อยด้วยเอนไซม์ papain ความเข้มข้น 1 มก./มล. โดยเอนไซม์ papain จะละลายอยู่ใน buffer อัตราส่วนระหว่าง synovial fluid และ papain buffer ใช้อัตราส่วน 1 : 1 ภายใต้อุณหภูมิ 65 °C เป็นเวลา 3 ชั่วโมง จากนั้นจึงทำการตรวจวัดค่า sulfated glycosaminoglycans

### การเตรียมสี 1,9 dimethylmethylene blue (DMMB dye)

เริ่มจากการเติม 1,9 dimethylmethylene blue จำนวน 16 มก. ลงใน 5 มล. ของ 95% ethanol ผสมให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้ไม่ให้ถูกแสงนาน 30 นาทีที่อุณหภูมิ 20 °C หลังจากนั้นเติม formate buffer ลงไป 2 มล. จากนั้นทำการเติมน้ำกลั่นจนครบ 1,000 มล. ตรวจสอบความเข้มข้นของสีโดยนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 535 nm โดยเครื่อง spectrophotometer ต้องได้ค่าเท่ากับ 0.34 ทำการเก็บไว้ในภาชนะสีชาและเก็บไว้ให้พ้นแสงที่อุณหภูมิ 20 °C (Oke et al., 2003 a,b)

**การหาค่าของ sulfated glycosaminoglycans ในน้ำไขข้อของสุนัขโดยใช้วิธี direct spectrophotometric DMMB assay**

นำตัวอย่างน้ำไขข้อที่ถูกละลายโดยเอนไซม์ papain มาเจือจางด้วยน้ำกลั่นในอัตราส่วน 1 : 5 ผสมให้เข้ากันโดยใช้ vortex (Germmy industrial , Taiwan) จากนั้นดูดตัวอย่างน้ำไขข้อที่เจือจางแล้วปริมาณ 250  $\mu$ l ใส่ลงใน disposable cuvette ขนาด 4 ml เติม DMMB dye ลงไป 2.5 ml ผสมให้เข้ากันด้วยการพลิก cuvette กลับไปกลับมา 2-3 ครั้ง วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 525 nm โดยใช้เครื่อง spectrophotometer (UV-160A Shimadzu , Japan) นำค่าที่วัดได้ไปเปรียบเทียบกับ standard curve ที่ใช้ chondroitin sulfated C ในขนาดความเข้มข้นตั้งแต่ 0-25  $\mu$ g (Oke et al., 2003 a,b) โดยแต่ละตัวอย่างจะทำ 2 - 5 ซ้ำซึ่งจำนวนซ้ำจะขึ้นอยู่กับปริมาณของน้ำไขข้อที่จะเก็บได้

**การวิเคราะห์ทางสถิติ (Statistical data analysis)**

วิเคราะห์ความแตกต่างระหว่างข้อมูลของระดับ sGAG ในแต่ละกลุ่มทดลองโดยใช้ one-way analysis of variance (ANOVA) และเปรียบเทียบความแตกต่างของค่าเฉลี่ยโดยวิธี LSD ส่วนระดับของคะแนนจากการประเมินอาการเจ็บขาที่แสดงออกทางคลินิก (lameness score) ทำการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติโดยใช้ Mann-Whitney test จากนั้นรายงานผลการทดลองเป็นค่าเฉลี่ย  $\pm$  ค่าความคลาดเคลื่อนมาตรฐานของค่าเฉลี่ย (mean  $\pm$  standard error of mean) กำหนดค่าความเชื่อมั่นทางสถิติเท่ากับ 95%