

### บทที่ 3

#### วิธีการดำเนินการศึกษา

##### กลุ่มตัวอย่าง

##### เกณฑ์คัดเข้าร่วมการศึกษา

กลุ่มอาสาสมัครที่ออกกำลังกายไม่สม่ำเสมอและมีสุขภาพแข็งแรง อายุระหว่าง 18-35 ปี จำนวน 20 ราย ไม่เคยได้รับสารกระตุ้นหรือวิตามินที่เสริมฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ เช่น วิตามินซี และมีดัชนีมวลกาย (Body mass index; BMI) อยู่ในเกณฑ์ปกติ (18.5-24.9 กก./ม.<sup>2</sup> อ้างอิง WHO และ International obesity task force) (ได้ทำการประเมินก่อนร่วมการศึกษา) และต้องเป็นผู้ออกกำลังกายไม่สม่ำเสมอ คือ ต่ำกว่า 3 ครั้งต่อสัปดาห์

##### เกณฑ์การคัดออกหรือยกเลิกในขณะทำวิจัย

1. มีความผิดปกติ เช่น ใจสั่น หน้ามืด วิงเวียนศีรษะ ทั้งขณะหรือก่อนหน้าการศึกษา รวมทั้งมีอาการปวดเมื่อยอย่างรุนแรง หรืออัตราการเต้นของหัวใจเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็วเมื่อเริ่มออกกำลังกาย
2. ผู้เข้าร่วมการศึกษามีความประสงค์ขอยกเลิกการศึกษาวិจัยครั้งนี้ด้วยตนเอง ทั้งก่อนและขณะทำการศึกษาค้างนี้

##### สถานที่ทำการวิจัย

- ห้องปฏิบัติ Oxidative Stress and Exercise Biochemistry ชั้น 4 ภาควิชากายภาพบำบัด

คณะเทคนิคการแพทย์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

- สถานที่ออกกำลังกาย ณ สถานีอนามัยบ้านหนองหลุม ตำบลป่าสัก อำเภอเมือง จังหวัดลำพูน

##### อุปกรณ์และสารเคมี

##### อุปกรณ์

1. Spectrophotometer รุ่น Biochrom Libra S11 England
2. Treadmill รุ่น Marquette series 2000 USA
3. Heart rate monitor รุ่น Polar M22™ Finland

4. Microcentrifuge tube
5. Centrifuge
6. Vortex
7. นาฬิกาจับเวลา ความละเอียด 0.01 วินาที
8. เครื่องชั่งน้ำหนัก
9. เครื่องวัดความดันโลหิต
10. กระจาดนค่า RPE Borg scale
11. แบบฟอร์มใบยินยอม และแบบบันทึกผล

#### สารเคมี

1. Trolox (Sigma, Germany)
2. 2,2'-Azino-Bis(3-Ethylbenzthiazoline-6-Sulphonic Acid) (ABTS) (Sigma, Germany)
3. Potassium Persulfate (Sigma, Germany)
4. Sodium Chloride (Lab-Scan, Thailand)
5. Thiobarbituric Acid (TBA) (Fluka, Germany)
6. Orthophosphoric Acid (Merck, Germany)
7. Trichloroacetic acid
8. Xylenol orange
9. Ammonium ferrous sulfate
10. Perchloric acid

#### ขั้นตอนการศึกษา

##### การสร้างโปรแกรมการออกกำลังกาย

1. เตรียมเพลงที่จะใช้ประกอบการเดินแอโรบิก
2. คิดทำทางประกอบจังหวะเพลง
3. ให้ผู้นำซ้อมตามทำที่คิดไว้
4. ปรับทำทาง และจังหวะให้ได้ระดับความหนักของการออกกำลังกายในระดับปานกลาง (64-75%MHR) โดยสุ่มวัดจากผู้เข้าร่วมการทดลอง 5 คน

รายละเอียดโปรแกรมการออกกำลังกายแอโรบิกโดยวิธีการเดินแอโรบิก (ดังภาคผนวก ค) แบ่งเป็น 3 ช่วง คือ

1. ช่วงเร่งออกกำลังกาย ใช้เวลา 20 นาที ด้วยจังหวะ 70 ครั้งต่อนาที ทำท่าละ 8 ครั้ง ทำท่าละ 2 ชุด
2. ช่วงอบอุ่นร่างกาย ใช้เวลา 4 นาที ด้วยจังหวะ 44 ครั้งต่อนาที ทำท่าละ 1-4 ครั้ง ทำท่าละ 2 ชุด
3. ช่วงผ่อนออกกำลังกาย ประกอบด้วย
  - ก. ยืดกล้ามเนื้อ ใช้เวลา 5 นาที มีจังหวะ 42 ครั้งต่อนาที โดยนับ 1-5 ต่อ 1 ท่า ทำท่าละ 2 ชุด
  - ข. ทำบริการหายใจ ใช้เวลา 1 นาที ทำท่าละ 3 ครั้ง

#### การเก็บรวบรวมข้อมูล

1. หลังจากกลุ่มตัวอย่างทุกคนได้รับข้อมูลเกี่ยวกับงานวิจัย และลงลายมือยินยอมเข้าร่วมวิจัยแล้ว ให้ปฏิบัติตามขั้นตอนดังนี้
2. ระยะเวลาเก็บข้อมูล แบ่งออกเป็น 2 ระยะคือ
  - 2.1 ระยะควบคุม 1 สัปดาห์ วันที่ 1-7 ของการศึกษา
    - 2.1.1 ในวันแรกกลุ่มอาสาสมัครทั้งหมดจะถูกเจาะเลือดเพื่อตรวจวัดปริมาณสารชีวเคมีในเลือด ได้แก่ผลิตภัณฑ์จากกระบวนการเกิดอนุมูลอิสระจากภาวะออกซิเดทีฟสเตรส (oxidative stress) คือ สารโปรตีนไฮโดรเปอร์ออกไซด์ (Proteinhydroperoxide; PrOOH) และมาลอนไดอัลดีไฮด์ (Malondialdehyde; MDA) และคุณสมบัติต้านอนุมูลอิสระ (Total antioxidant capacity; TAC) และผลิตภัณฑ์จากกระบวนการอักเสบ คือ อินเตอร์ลิวคินทู (Interleukin 2; IL-2) วัดปริมาณการใช้ออกซิเจนสูงสุด (Maximal Oxygen consumption;  $VO_2$  max) และระยะเวลาที่ใช้วิ่งทั้งหมดจนหมดแรง (Time To Exhaustion) จากการทดสอบ Bruce maximal treadmill test

ในวันี่ 7 นักกีฬาทุกคนถูกเจาะเลือดและทดสอบร่างกายเป็นครั้งที่ 2 เช่นเดียวกับ ครั้งแรก

#### 2.2. ระยะศึกษา 6 สัปดาห์

- 2.2.1 กลุ่มผู้เข้าร่วมการศึกษาเข้าโปรแกรมการออกกำลังกายระดับปานกลางแบบเดินแอโรบิกที่สถานที่ออกกำลังกายของสถานีนามัยบ้านหล่ม ตำบลป่าสัก อำเภอเมือง จังหวัดลำพูนอย่างน้อยอาทิตย์ละ 3 วัน เป็นเวลา 6 สัปดาห์

2.2.2 สิ้นสุดสัปดาห์ที่ 6 ผู้เข้าร่วมการศึกษาทุกคนถูกเจาะเลือดและทดสอบร่างกายเป็นครั้งที่ 3 เหมือนวันแรกและวันที่ 7 ของการศึกษา

### วิธีการตรวจวัดปริมาณสารชีวเคมีในเลือด

#### 1. สารโปรตีนไฮโดรเปอร์ออกไซด์ (PrOOH)

ทำการตรวจวัดด้วยวิธี Ferric Xylenol Orange (FOX) ตามวิธีของ Gay และ Gebicki (2003) โดยนำน้ำเลือด (Plasma) จำนวน 0.1 มิลลิลิตร มาเติม (0.2 M) Perchloric Acid (PCA) 0.5 มิลลิลิตร จากนั้นปั่นให้ตกตะกอนที่ความเร็ว 6,000 ต่อนาที เป็นเวลา 5 นาที ดูดส่วนที่เป็นน้ำด้านบนออกให้เหลือแต่ตะกอน จากนั้นเติมสารละลาย (6 M) GuHCl จำนวน 800 มิลลิลิตร และเติมสารละลาย (0.5 M) PCA จำนวน 40 ไมโครลิตร, (5 mM) Xylenol orange (XO) จำนวน 25 ไมโครลิตร, และ Ammonium ferrous sulphate ( $Fe^{2+}$ ) จำนวน 10 มิลลิลิตรผสมให้เข้ากัน ทิ้งไว้ 30 นาทีในที่มืด แล้วจึงนำมาปั่นให้ตกตะกอนอีก 5 นาที ที่ความเร็ว 6,000 รอบต่อนาที นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 560 นาโนเมตร นำค่าที่ได้ไปคำนวณหาค่าความเข้มข้นของสาร Hydroperoxide โดยใช้สารมาตรฐาน Tert-Butyl Hydroperoxide หน่วยเป็นไมโครโมลาร์ ( $\mu M$ )

#### 2. Malondialdehyde (MDA)

ทำการตรวจวัดด้วยวิธี Thiobarbituric acid reactive substances (TBARS) จะทำการตรวจวัดโดยนำจำนวนสาร มาลอนไดอัลดีไฮด์ (Malondialdehyde, MDA) มาเป็นดัชนีชี้วัดปริมาณการเกิดปฏิกิริยาลิพิดเปอร์ออกซิเดชัน ด้วยวิธีของ Chirico (1994) โดยนำน้ำเลือดพลาสมา 0.1 มิลลิลิตร แล้วเติม 0.9% Normal saline solution (NSS) จำนวน 0.45 มิลลิลิตร, 100% Trichloroacetic acid (TCA) จำนวน 1.0 มิลลิลิตร และ 4% Thiobarbituric acid (TBA) จำนวน 0.2 มิลลิลิตร แล้วนำไปต้ม ณ อุณหภูมิ 90 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที แล้วนำไปแช่น้ำเย็น 1-2 นาที ทำการปั่นแยกตะกอนด้วยเครื่องปั่นที่ความเร็วรอบ 10,000 รอบต่อนาที นาน 3 นาที ก่อนนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 532 นาโนเมตร นำค่าการดูดกลืนแสงที่ได้ไปเทียบกับกราฟมาตรฐาน โดยใช้สารมาตรฐาน Malondialdehyde (MDA) เพื่อหาปริมาณ Malondialdehyde เป็นไมโครโมลาร์ ( $\mu M$ )

#### 3. สถานะต้านอนุมูลอิสระ (Antioxidant status; TAC)

ทำการตรวจวัดสถานะต้านอนุมูลอิสระ (Antioxidant status) โดยการใช้วิธีการของ Re และคณะ (1999) ด้วยวิธี ABTs decolorization โดยการผสมสารละลาย ABTs (14 mM) กับตัวกระตุ้น Potassium persulfate ที่ความเข้มข้น 2.45 mM เป็นเวลา 24 ชั่วโมง จากนั้นนำมาเจือจางด้วยการกลั่นจนได้ค่าการดูดกลืนแสงประมาณ  $0.7 \pm 0.2$  จากนั้นเติมพลาสมาในปริมาณ 10

ไมโครลิตร แล้วทำการติดตามค่าการดูดกลืนแสงที่ลดลงเป็นระยะเวลา 3 นาที แล้วทำคำนวณเป็นค่าการดูดกลืนแสงที่ลดลงต่อนาที ( $\Delta A/\text{min}$ ) และทำการเปรียบเทียบกับฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของพลาสมา โดยเปรียบเทียบกับอัตราการลดลงของสารต้านอนุมูลอิสระมาตรฐาน Trolox ที่เท่ากับ 0.1 และแสดงฤทธิ์เป็นหน่วยของมิลลิโมลของ Trolox ในเลือด 1 ลิตร (mmol Trolox/L)

#### 4. Interleukin-2 (IL-2)

ทำการตรวจวัดด้วยวิธี ELISA kit Test โดยตามวิธีการตรวจวัดใน Quantikine®, R&D systems. นำน้ำเลือดพลาสมาจำนวน 0.1 มิลลิลิตร ลงใน 96-wells ที่มี Anti-IL-2 polyclonal antibody ตรึงไว้ที่ก้นหลุม จากนั้นทิ้งไว้เป็นเวลา 2 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิห้อง จากนั้นทำการล้างออกเป็นจำนวน 3 รอบ จากนั้นจึงเติมสารละลายที่ IL-2 และ HRP จำนวน 400 ไมโครลิตร แล้วทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 2 ชั่วโมง ทำการดูดส่วนใส่ออกให้หมด ทำการเติมสารทำปฏิกิริยาหรือ TMB ทิ้งไว้เป็นเวลา 20 นาที จนเกิดสี แล้วจึงเติมสารหยุดปฏิกิริยา (Sulfuric acid) จำนวน 50 ไมโครลิตร นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่นที่ 450 นาโนเมตร ภายใน 30 นาที ปริมาณของ IL-2 ในพลาสมาคำนวณได้จากกราฟของค่าการดูดกลืนแสงของสาร IL-2 (31.2-2,000 พิกแกรมต่อมิลลิลิตร)

วิธีการตรวจวัดปริมาณการใช้ออกซิเจนสูงสุด ( $\text{VO}_2 \text{ max}$ ) และระยะเวลาที่ใช้วิ่งจนรู้สึกเหนื่อย (Maximal exhaustive running time) จนอัตราการรู้สึกเหนื่อย หรือ Rate perceived exertion (RPE) มีค่าถึง 15 หรือที่ 85% ของอัตราการเต้นหัวใจสูงสุด (Maximal heart rate; MHR)

จะใช้ Modified bruce protocol และรูปแบบการออกกำลังกายอย่างหนักตามคำแนะนำจาก ACSM's Guideline (2005) ดังรายละเอียด ดังต่อไปนี้

1. ยึดกล้ามเนื้อ Hip flexors (กล้ามเนื้องอสะโพก) Hip extensor (กล้ามเนื้อเหยียดสะโพก) Quadriceps (กล้ามเนื้อเหยียดเข่า) Hamstring (กล้ามเนื้องอเข่า) Gastrocnemius และ Soleus (กล้ามเนื้อน่อง) ใช้เวลาประมาณ 3 นาที

2. อบอุ่นร่างกายด้วยการวิ่งบนลู่วิ่งอย่างเบาๆ อัตราการเต้นของหัวใจไม่เกิน 35% ของอัตราการเต้นของหัวใจสูงสุด (MHR) หรือ อัตราความรู้สึกเหนื่อย หรือ Rate perceived exertion (RPE) น้อยกว่า 10 (RPE 6-20 scale) โดยใช้เวลาประมาณ 5 นาที

3. ผู้ถูกทดสอบวิ่งบนสายพานเลื่อนไฟฟ้าจนกระทั่งอัตราการรู้สึกเหนื่อย หรือ Rate perceived exertion (RPE) มีค่าถึง 15 หรืออัตราการเต้นของหัวใจมีค่าเท่ากับ 85% ของอัตราการเต้นหัวใจสูงสุด (Maximal heart rate; MHR) ตามวิธีการทดสอบ Modified bruce treadmill Protocol ของ ดังตารางต่อไปนี้



ตาราง 3 แสดงการวิ่งตามการทดสอบของ Modified bruce treadmill protocol

ระดับ	เวลา (นาที)	ความเร็ว (กม./ชม.)	ระดับความชัน
1	0	2.74	0
2	3	4.02	2
3	6	5.47	4
4	9	6.76	6
5	12	8.05	8
6	15	8.85	10
7	18	9.65	12
8	21	10.46	14
9	24	11.26	15
10	27	12.07	15

4. วัดอัตราการเต้นของหัวใจ และอัตราความรู้สึกเหนื่อย หรือ Rate perceived exertion (RPE) ในแต่ละขั้นของการออกกำลังกาย หาก ถึง 15 (RPE 6-20 scale) ในขณะออกกำลังกายหรืออัตราการเต้นของหัวใจมีค่าเท่ากับ 85% ของอัตราการเต้นหัวใจสูงสุด(Maximal heart rate; MHR) ให้หยุดการออกกำลังกายได้ทันที พร้อมบันทึกผล

5. ค่อยๆ หยุดสายพานให้เครื่องทำงานช้าลง ในเวลา 5 นาที เพื่อให้ผู้เข้าร่วมศึกษาได้ผ่อนคลาย แล้วเก็บปัสสาวะทันทีเมื่อการทดสอบสิ้นสุดให้บันทึกเวลาที่ทำได้ และนำมาคำนวณปริมาณ  $VO_2 \max$  ด้วยสูตร

$$\text{เพศหญิง } VO_2 \max = 4.38 \times T - 3.9$$

โดยที่ T = ระยะเวลาที่ใช้วิ่งจนรู้สึกเหนื่อย(Maximal exhaustive running time) จนอัตราความรู้สึกเหนื่อย หรือ Rate perceived exertion (RPE) มีค่าถึง 15 หรือที่ 85% ของอัตราการเต้นหัวใจสูงสุด(Maximal heart rate; MHR) (นาที)

แล้วนำค่าที่ได้มาแทนในสมการ เพื่อหาค่าปริมาณการใช้ออกซิเจนสูงสุดของเพศหญิง (Pollock et al.,1982)

### การวิเคราะห์ข้อมูล

1. ข้อมูลทั่วไป น้ำหนัก, ส่วนสูง, อายุ, ความดันโลหิต ซีพจร แบ่งเป็นช่วงหาความถี่ แล้วแสดงเป็นร้อยละเป็นร้อยละและส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
2. เปรียบเทียบความแตกต่างระหว่าง สารโปรตีนไฮโดรเปอร์ออกไซด์ (Proteinhydroperoxide; PrOOH) และมาลอนไดอัลดีไฮด์ (Malondialdehyde; MDA) และคุณสมบัติต้านอนุมูลอิสระ (Total antioxidant capacity; TAC) และผลิตภัณฑ์จากกระบวนการอักเสบ คือ อินเตอร์ลิวคินทู (Interleukin 2; IL-2) ในเลือด วัดปริมาณการใช้ออกซิเจนสูงสุด (Maximal Oxygen consumption;  $VO_2$ , max) และระยะเวลาที่ใช้วิ่งจนรู้สึกเหนื่อย (Maximal exhaustive running time) จนอัตราความรู้สึกเหนื่อย หรือ Rate perceived exertion (RPE) มีค่าถึง 15 หรือที่ 85% ของอัตราการเต้นหัวใจสูงสุด (Maximal heart rate; MHR) จำนวน 3 ครั้ง ตามระยะการเก็บข้อมูล โดยใช้สถิติ repeated ANOVA หรือ Friedman test (SPSS version 12) ที่ระดับความเชื่อมั่น 0.05 แล้วแต่ความเหมาะสมของข้อมูล