

วัสดุและวิธีดำเนินการ

1. สารเคมี

(1,2 -³H) cortisol specific activity 49 ci/m mol, (The Radiochemical Centre, Amersham, England) ทำให้เจือจาง โดย absolute ethanol เพื่อให้ได้ความเข้มข้น 10uci/ml และเก็บไว้ที่ -20°C

Cortisol, naphthalene และ Fuller's earth (B.D.H., England) Absolute ethanol และ dichloromethane (E.Merck, Darmstadt, Germany)

BBOT (2,5 - bis - 2 (5 - tert - butylbenzoxazolyl) - thiophene) (Scintillation grade) (Packard, U.S.A.)

Ethylene glycol monoethyl ether และ toluene (Carlo Erba, Milano)

Cortrophine ACTH Organon (highly purified) (N.V. Organon Oss. Holland) 1 vial บรรจุ 50 I.U. corticotrophin

Liquid scintillator เตรียมโดย ใช้ naphthalene 80 กรัม และ BBOT 6 กรัม ละลายใน toluene 500 มล. และ ethylene glycol monoethyl ether 500 ml.

2. บุคคลที่ใช้ในการทดลอง

ได้แก่ นักศึกษา, คนงาน และคนไร้ซึ่งหายเป็นปกติแล้ว ประกอบด้วยผู้หญิง 58 คน และผู้ชาย 50 คน อายุระหว่าง 15 - 75 ปี ซึ่งแบ่งออกเป็น 2 กลุ่ม

1 บุคคลที่ใช้ทำการทดลอง จะต้องไม่เป็นโรคเกี่ยวกับระบบต่อมไร้ท่อ, โรคตับ และโรคไต และจะต้องไม่ได้รับคอร์ติโคสเตียรอยด์, เอสโตรเจน และ ACTH ในเวลาใด ๆ ก็ตามที่เก็บตัวอย่างด้วย

ก. กลุ่มที่ 1 กลุ่มนี้ใช้ในการหาค่าปกติของคอร์ติซอลในพลาสมาและในบัสสาวะ ประกอบด้วย ผู้ชาย 58 คน และผู้หญิง 50 คน อายุระหว่าง 15 - 75 ปี

ข. กลุ่มที่ 2 กลุ่มนี้ใช้ในการศึกษา adrenal cortical reserve โดยการฉีด ACTH ประกอบด้วยผู้ชาย 16 คน และผู้หญิง 5 คน อายุระหว่าง 19 - 52 ปี

3. การเก็บตัวอย่าง (specimens)

ก. บัสสาวะ เก็บบัสสาวะ 24 ชม. โดยไม่ต้องเติมสารกันบูด อาจจะทำการทดลองทันที หรือเก็บใส่ตู้เย็นไว้ก่อน หรือจะเก็บไว้ที่ -20°C ก็ได้

บัสสาวะที่เก็บจากผู้ชาย 2 คน และผู้หญิง 2 คน อายุ 25 - 30 ปี ทุก ๆ 2 ชม. จนครบ 24 ชม. เพื่อศึกษาการเปลี่ยนแปลงระดับคอร์ติซอลในบัสสาวะตลอด 24 ชม.

ในการศึกษา adrenal cortical reserve จะเก็บบัสสาวะ 24 ชม. เป็นเวลา 4 - 5 วัน ติดต่อกัน เก็บบัสสาวะจากผู้ชาย 7 คน และผู้หญิง 3 คน อายุระหว่าง 19 - 45 ปี ละลาย 25 units ของ ACTH ในน้ำเกลือ (normal saline) 500 มล. แล้วให้ทางเส้นเลือดดำ เป็นเวลา 8 ชม. โดยให้ในวันที่ 2 และ 3 ตั้งแต่เวลา 8 - 9 น. ถึงเวลา 15 - 16 น.

ข. เลือด เจาะเลือด 5 มล. ในระหว่างเวลา 8 - 9 น. และอีกครึ่งหนึ่ง ในเวลา 15 - 16 น. ใช้ heparin เป็นสารป้องกันการแข็งตัวของเลือด (anti-coagulant)

ในการศึกษา adrenal cortical reserve จะเจาะเลือดในเวลา 8 น. และ 14. น. ก่อน และให้ ACTH 25 units ทางกล้ามเนื้อ และ 1 ชม. หลังจากนั้นจะเจาะเลือดอีกครั้ง บุคคลที่ไรทำการทดลองประกอบด้วยผู้ชาย 9 คน และผู้หญิง 2 คน อายุระหว่าง 22 - 52 ปี

4. การเตรียม CBG^3H

เตรียมโดย ผสม $(1,2\text{-}^3\text{H})$ Cortisol $10\ \mu\text{ci/ml}$ 0.4 มล. กับน้ำกลั่นก่อน แล้วจึงเติม pooled human plasma 5 ml และเติมน้ำกลั่นลงไปอีกจนครบ 100 มล. ผสมให้เข้ากัน

5. ค่าคัมพัสของการทดลอง

ค่าคัมพัสของการทดลองประกอบด้วย

ก. Deproteinization

ข. Quantitation

6. การทำการเพาะตรฐาน

ใส่ 5, 10, 15, 20, 25, 30 และ 40 ng ของ standard cortisol (0.1 µg/ml) ลงในหลอดทดลองนำไปประเหยให้แห้ง โดยใช้ N_2 อุณหภูมิไม่สูงกว่า $45^\circ C$
 การทำการเพาะตรฐานแต่ละชุดจะมี 1 หลอดที่ไม่ใส่ standard cortisol

เติม CBG 3H 1 ml ลงในหลอดทดลองที่นำไปประเหยให้แห้งแล้วทุกหลอด นำไปแช่ใน waterbath อุณหภูมิ $45^\circ C$ เพื่อละลาย standard cortisol 5 นาที นำไปทำให้เย็นที่ $10^\circ C$ 10 นาที แล้วเติม Fuller's earth 12 mg ลงในแต่ละหลอดนำไปแช่อย่างแรงโดยใช้ automatic shaker 2 นาที แล้วนำกลับไปที่ใน waterbath อุณหภูมิ $10^\circ C$ อีก 10 นาที นำไปหมุนเหวี่ยงที่ 2000 รอบต่อนาที 5 นาที

แยกสารละลายส่วนบน 0.5 มล. ใส่ใน counting vial และเติม liquid scintillator 10 มล. แช่ให้เข้ากัน แล้วนำไปวัดรังสี โดยใช้ Packard Liquid Scintillation Spectrometer Model 3390 หรือ 3375

7. การแยกฮอร์โมนจากเลือดและปัสสาวะ

ก. เลือด ใส่พลาสมา 0.1 มล. แล้วเติม absolute ethanol 1 มล. แช่อย่างแรงประมาณ 1 นาที เพื่อตกตะกอน binding protein นำไปหมุนเหวี่ยงที่ 2000 รอบต่อนาที 5 นาที แยกสารละลายส่วนบนมา 0.5 มล. ใส่หลอดทดลอง แล้วนำไปประเหยให้แห้ง โดยใช้ N_2 อุณหภูมิไม่เกิน $45^\circ C$

ข. ปัสสาวะ นำปัสสาวะปริมาณ 1/3000 ของปริมาณทั้งหมดและเติมน้ำกลั่นลงไปจนได้ปริมาตรสุดท้ายเป็น 3 มล. เติม dichloromethane 3 มล. และแช่อย่างแรง 1 นาที แยกชั้นของ dichloromethane เก็บไว้แล้วเติม dichloromethane 3 มล. ลงในส่วนที่เหลือ และแช่อย่างแรงอีก 1 นาที แยกชั้นของ dichloromethane นำมารวมกับที่เก็บไว้ครั้งแรก แยกสารละลายที่เก็บไว้ในหลอดทดลอง 2 หลอดหลอดละ 2 มล. แล้วนำไปประเหยให้แห้ง โดยใช้ N_2 อุณหภูมิไม่เกิน $45^\circ C$

ในการทดลองแต่ละครั้ง ทุกค่าจะทำ 2 ครั้ง (duplicate) และจะมี pooled human plasma ทำด้วยเพื่อใช้ในการทดสอบผลการทดลองทุกครั้ง

หลังจากแยกคอร์โมนจากพลาสมา และมีดีสภาวะแล้ว การทดลองที่เหลือทำเหมือนกับเมื่อ
ตอนสร้างกราฟมาตรฐาน

8. การคำนวณ

ก. เปอร์เซ็นต์ binding

ถ้า A เป็นจำนวน cpm (count per minute) เมื่อใช้ Fuller's earth

B เป็นจำนวน cpm เมื่อไม่ได้ใช้ Fuller's earth

$$\% \text{ binding} = \frac{A}{B} \times 100$$

ข. ความไวในการวัด (sensitivity)

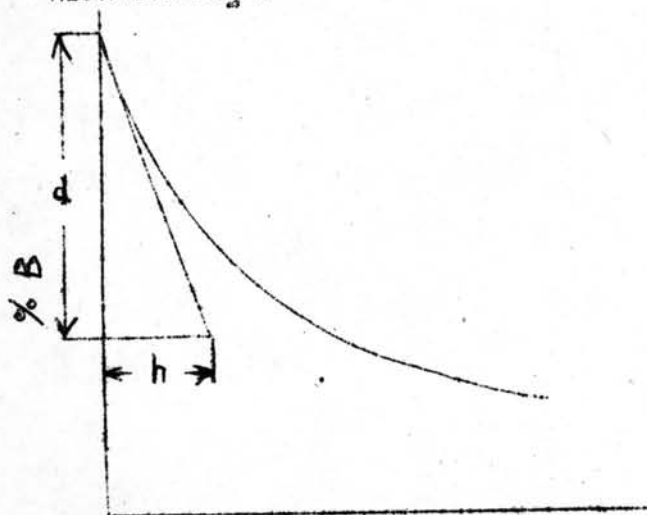
ใช้วิธีของ Ekins และ Newman (1970)

$$\text{Sensitivity} = \frac{\text{Statistical error}}{\text{slope}}$$

วิธีหาเปอร์เซ็นต์ความคลาดเคลื่อนทางสถิติ ทำได้โดยหาอัตราส่วน F/B ทุกจุด ที่ทำ
กราฟมาตรฐานและค่าเฉลี่ย และหา % ความแตกต่างและค่าเฉลี่ย ก็จะได้ความคลาดเคลื่อนทางสถิติ
เฉลี่ย

วิธีหาความชันของกราฟมาตรฐาน ทำได้โดยเขียนกราฟระหว่าง % B กับปริมาณของ

คอร์ติซอลมาตรฐาน



$$\text{slope} = \frac{d}{h}$$

Standard cortisol (ng)

ค. การคำนวณ Percentage recovery

สมมติปริมาณคอร์ติซอลใน pooled plasma	= A	นาโนกรัม
ปริมาณคอร์ติซอลมาตรฐานที่เติมลงไป	= B	นาโนกรัม
ปริมาณคอร์ติซอลที่อ่านได้จากกราฟมาตรฐาน	= X	นาโนกรัม
Percentage recovery	$= \frac{X}{A + B} \times 100$	

ง. Specificity

สมมติเมื่อมี คอร์ติซอล P ng count	A cpm
คอร์ติซอล P ng + X P ng count	B cpm
ผลเมื่อเปรียบเทียบกับคอร์ติซอลความเข้มข้นเท่ากัน	$= \frac{(A - B)}{A} \times 100 \%$

จ. ปริมาณ คอร์ติซอลในพลาสมาและไมส์สภาวะ

เมื่ออ่านค่าจากกราฟมาตรฐานแล้ว สมมติปริมาณของคอร์ติซอลในพลาสมา = A ng

และไมส์สภาวะ = B ng

ใน 0.5 มล. extraction	มีคอร์ติซอล	A ng
ถ้าใน 1.1	" "	$\frac{1.1 \times A \text{ ng}}{0.5}$
		= 2.2 x A $\mu\text{g} \%$
ใน 2 มล. extraction	มีคอร์ติซอล	B ng
ถ้าใน 6	" "	$\frac{6 \times B \text{ ng}}{2}$
ใน $\frac{1}{3000}$ เท่าของปัสสาวะ 24 ชม.	มีคอร์ติซอล	$\frac{6 \times B \text{ ng}}{2}$
ถ้าใน 1	" "	$\frac{6 \times B \text{ ng}}{2} \times 3000 \text{ ng}$
		= 9000 x B ng
		= 9 x B $\mu\text{g}/24\text{-hr. urine}$

ปริมาณคอร์ติซอลในพลาสมาอ่านจากกราฟมาตรฐานแล้วคูณด้วย 2.2 และไมส์สภาวะ

คูณด้วย 9 มีหน่วยเป็น $\mu\text{g} \%$ และ $\mu\text{g}/24\text{-hr. urine}$ ตามลำดับ

จ. การคำนวณค่าเฉลี่ย (\bar{X}), สัมประสิทธิ์ความเบี่ยงเบน (coefficient of variation), ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (SD) และ t statistic

$$\text{coefficient of variation} = \frac{\text{S.D.} \times 100}{\text{Mean}}$$

$$\text{unpaired t} = \frac{\bar{X} - \bar{Y}}{\sqrt{\frac{(N_x-1)(SD_x)^2 + (N_y-1)(SD_y)^2}{N_x + N_y} \left(\frac{1}{N_x} + \frac{1}{N_y} \right)}}$$

$$\text{paired t} = \frac{\bar{X} - \bar{Y}}{\sqrt{\frac{(SD_x)^2 + (SD_y)^2 - 2r SD_x SD_y}{N}}}$$

$$\bar{X} = \frac{\sum X_i}{N_x} ; \bar{Y} = \frac{\sum Y_i}{N_y}$$

SDx = standard deviation of X

$$= \sqrt{\frac{\sum (X_i - \bar{X})^2}{N_x - 1}}$$

SDy = standard deviation of Y

$$= \sqrt{\frac{\sum (Y_i - \bar{Y})^2}{N_y - 1}}$$

r = correlation coefficient

$$\frac{\sum XY - \frac{\sum X \sum Y}{N}}$$

$$= \frac{\sum XY - \frac{\sum X \sum Y}{N}}{\sqrt{\left(\sum X^2 - \frac{(\sum X)^2}{N} \right) \left(\sum Y^2 - \frac{(\sum Y)^2}{N} \right)}}$$