

เนื้อเรื่อง

วิธีดำเนินการวิจัย

สัตว์ทดลอง

หนูถีบจักรเพศผู้ อายุ 5 สัปดาห์ น้ำหนัก 25-35 กรัม ถูกเลี้ยงในกรงสเตนเลส กรงละ 5 ตัว ที่อุณหภูมิ 25 ± 2 °C ซึ่งได้รับน้ำและอาหารอย่างเพียงพอ เพื่อลดภาวะเครียดของสัตว์ทดลอง ก่อนทำการทดลองสัตว์ได้พักฟื้นเป็นเวลา 4 วัน หลังจากนั้นได้ถูกแบ่งออกเป็น 8 กลุ่ม ดังนี้

1. กลุ่ม Control จำนวน 10 ตัว
2. กลุ่ม PG จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อน Propylene glycol (PG) ทางปาก ซึ่งเป็นตัวทำละลายของสารสกัดพรมมิ
3. กลุ่ม PG-NSS จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อน PG ทางปาก และถูกฉีดด้วย 0.9% Normal saline solution เข้าไปที่ Lateral ventricle
4. กลุ่ม PG-AB จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อน PG ทางปาก และถูกฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปที่ Lateral ventricle
5. กลุ่ม BA- AB จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อนสารสกัดพรมมิ ขนาด 40 mg/kg ทางปากและถูกฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปที่ Lateral ventricle
6. กลุ่ม Saponin- AB จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อน Saponin enriched ความเข้มข้น 30% ด้วยขนาด 6.67 mg/kg ทางปาก และถูกฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์ เข้าไปที่ Lateral ventricle
7. กลุ่ม EGb - AB จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อนด้วยสารสกัดแปะก๊วยขนาด 100 mg/kg ทางปาก และถูกฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปที่ Lateral ventricle
8. กลุ่ม Aricept- AB จำนวน 7 ตัว สัตว์ทดลองได้รับการป้อนทางปากด้วย Aricept ขนาด 0.2 mg/kg และถูกฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์ เข้าไปที่ Lateral ventricle

ก่อนการให้ยา สัตว์ทดลองจะทำการจัดกลุ่มโดยอาศัยการตรวจความสามารถในการเคลื่อนไหว

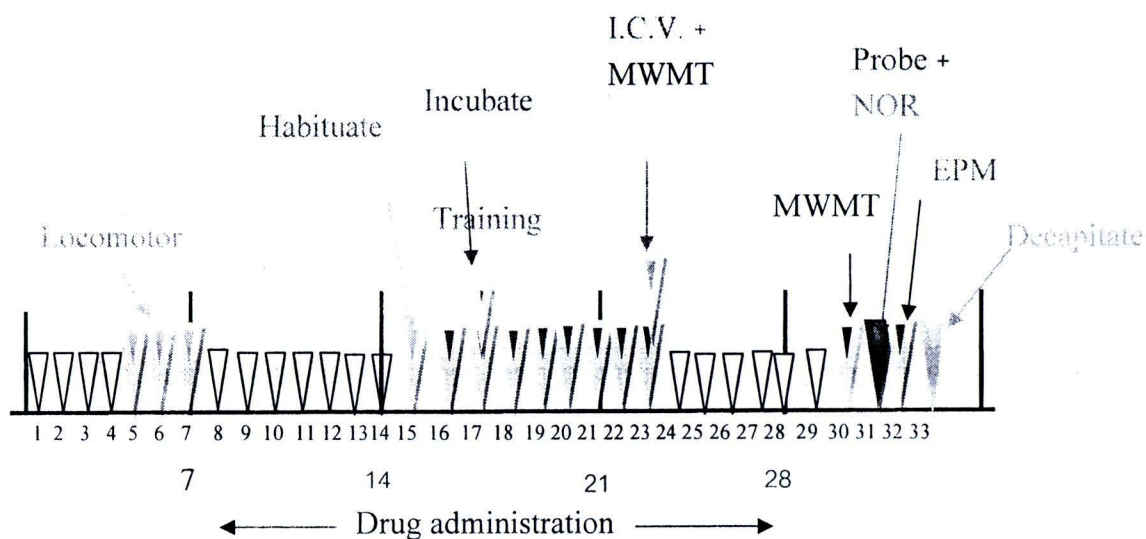
(locomotor activity test)

รายละเอียดการให้ยาแก่สัตว์ทดลองมีดังนี้คือ

1. สัตว์ทดลองได้รับยา 2 สัปดาห์ก่อน และ 1 สัปดาห์หลังการฉีดเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปที่ Lateral ventricle

2. การให้ยาสัตว์ทดลองได้รับยาโดยวิธีใส่ท่อเข้าไปในหลอดอาหาร (Feeding needle)

วันละ 1 ครั้งตอนเช้าด้วยปริมาตร 200 μ l



ภาพที่ 2 แสดงแผนดำเนินการวิจัย

แผนการดำเนินการวิจัย

สัตว์ทดลองได้ทำการถูกวัดความสามารถในการเคลื่อนไหว (Locomotor test) หลังจากนั้นจะทำการวัด MWMT หลังจากการฉีด $A\beta_{25-35}$ เข้าไปใน Lateral ventricle หลังจากนั้น 1 วันจากการทำ MWMT สัตว์ทดลองจะถูกทำการทดสอบ novel recognition (NOR) test และ elevated plus maze (EPM) test ตามลำดับ แล้วนั้นสัตว์ทดลองจะถูกฆ่าโดยการดิงกระดูกคอ สมองของสัตว์ถูกผ่าแล้วนำมาวัดระดับของ lipid peroxidation และย้อมสีของเซลล์ประสาทต่อไป

การเตรียมสารสกัดพรมมิ

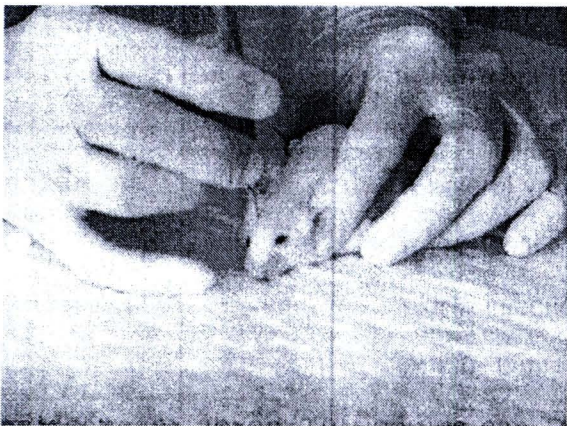
ลำต้นของพรมมิถูกตัดให้เป็นชิ้นเล็กๆแล้วนำไปอบให้แห้ง จากนั้นนำไปแช่ใน ethanol ความเข้มข้น 95% นาน 8 ชั่วโมง แล้วนำไปอบแห้งอีกครั้ง หลังจากนั้นทำการระเหย ethanol ออกโดยใช้เครื่อง Rotary evaporator ทำให้ได้สารสกัดพรมมิที่มีความเข้มข้น 5% และ 30 % ตามลำดับ ซึ่งสารสกัดพรมมิที่ได้นั้นมีส่วนผสมของ Saponin เป็นหลักประกอบด้วย bacoside A3, bacopaside II, bacopa saponin X, bacopasaponin C and bacopaside I. สุดท้ายทำการทดสอบความบริสุทธิ์ของสารสกัดดังกล่าวด้วยวิธี HPLC (Deepak et al., 2005; Hou et al., 2002; Phrompittayarata et al., 2007)

การเตรียมเบต้าอะไมลอยด์

ละลายเบต้าอะไมลอยด์ ด้วย 0.9% Normal saline ด้วยความเข้มข้น 1 mg/ml หลังจากนั้นทำการแบ่งออกเป็น 5 ส่วนเท่าๆกัน และเก็บไว้ที่อุณหภูมิ -20°C ก่อนการนำมาฉีดเข้า Lateral ventricle เบต้าอะไมลอยด์ถูกบ่มใน Water bath ที่อุณหภูมิ 37°C เป็นเวลาติดต่อกัน 4 วัน และถูกส่งด้วยกล้องจุลทัศน์เพื่อให้แน่ใจว่า เบต้าอะไมลอยด์นั้นเป็นพิษต่อเซลล์ (globular form)

การฉีด A_{25-35} peptides เข้าไปใน Lateral ventricle

สัตว์ทดลองจะถูกทำให้สลบด้วย Isoflurane และได้รับ Beta-amyloid peptide ($A\beta_{25-35}$) โดยฉีดผ่านเข้าโพรงสมอง (Intraventricular injection) เพื่อเหนี่ยวนำให้เกิดการเสื่อมหรือการตายของเซลล์ประสาท โดยอ้างอิงตำแหน่งการฉีดจาก 1 mm ห่างจาก Mid line ตรงระดับจุดกึ่งกลางระหว่างตากับหูของสัตว์ทดลอง และลึก 2.0 มิลลิเมตร จาก Dura mater และทำการฉีดในปริมาณ 10 nmol/10 μl ภายในระยะเวลา 30 วินาที หลังจากฉีดแล้วสัตว์ทดลองต้องกลับมามีอาการปกติภายใน 1 นาที



ภาพที่ 3 แสดงการฉีด $A\beta_{25-35}$ เข้าไปใน Lateral ventricle

การวัดความจำเกี่ยวกับสถานที่ ใน Morris water maze test (MWM)

สัตว์ทดลองจะถูกนำมาทดสอบการวัดความจำเกี่ยวกับสถานที่ หลังการได้รับ $A\beta$ ยา และสารสกัดสมุนไพร โดยจัดทำอ่างที่มีเส้นผ่าศูนย์กลาง 110 เซนติเมตร ที่แบ่งออกเป็น 4 ส่วน และมีแท่น (Hidden platform) เส้นผ่าศูนย์กลาง 10 เซนติเมตร ฝังอยู่ต่ำกว่าระดับผิวน้ำ 1 เซนติเมตร และให้สัตว์ทดลองว่ายน้ำในน้ำแบ่งขุ่นที่มีความลึก 13 เซนติเมตร สัตว์ทดลองจะถูกปล่อยลงที่จุดกึ่งกลางของขอบอ่าง เป็นเวลา 60 วินาทีและจับเวลาในการว่ายน้ำของสัตว์ทดลองที่ไปยืนค้ำบน Hidden platform เป็นเวลา 10 วินาที แล้วจึงนำมาพัก 5 นาทีและทำการทดลองอีกโดยการปล่อยสัตว์ทดลองลงในตำแหน่งจุดกึ่งกลางของขอบอ่างอีก 2 ส่วน ปฏิบัติเช่นนี้เป็นเวลา 7 วันติดต่อกันเพื่อให้สัตว์จดจำแท่น Platform หลังจากสัตว์ทดลองได้รับ $A\beta$ แล้วเป็นเวลา 2 ชั่วโมงและ 7 วัน สัตว์ทดลองจะถูกนำมา

ทดสอบการวัดความจำเกี่ยวกับสถานที่อีกครั้งโดยปฏิบัติเช่นเดียวกับข้างต้น และบันทึกระยะเวลาที่สัตว์ทดลองใช้ในการว่ายน้ำหาแท่น (Escape latency) สัตว์ทดลองที่ใช้เวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำได้สันนิษฐานว่ามีความสามารถในการจำสถานที่ได้มากกว่าตัวที่ใช้เวลานานกว่า และนำผลที่ได้ก็นำมาเปรียบเทียบระหว่างกลุ่ม

The Novel Object Recognition (NOR) test

เป็นการทดสอบความจำที่ไม่ใช่ความจำเกี่ยวกับสถานที่ของสัตว์ทดลอง อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลองนั้นประกอบด้วยกล่องพลาสติกขนาด $37 \times 51 \times 20 \text{ cm}^3$ และวัตถุจำนวน 3 ชิ้นที่มีขนาดใกล้เคียงกันได้แก่ รถเขรามิคกี้แดง แก้วทรงสี่เหลี่ยมสีฟ้าและขวดสีชา ก่อนทำการทดสอบปล่อยให้สัตว์ทดลองอยู่ในกล่องทดสอบเพื่อปรับสภาพความเคยชินเป็นเวลา 10 นาที การทดสอบเริ่มขึ้นโดยวางวัตถุ 2 ชิ้นคือ รถเขรามิคกี้แดงและแก้วทรงสี่เหลี่ยมสีฟ้าที่กลางกล่องและให้วัตถุทั้งสองห่างกัน 15 cm หลังจากนั้นทำการปล่อยสัตว์ทดลองลงตรงกลางของวัตถุทั้งสอง ทำการจับเวลาที่สัตว์ทดลองเฝ้าจ้อง ทั่ว มาสัมผัสกับวัตถุทั้งสองชนิดที่ระยะน้อยกว่า 1 cm เป็นเวลา 5 นาที แล้วบันทึกเวลาเป็น T_a และ T_b เพื่อนำมาคำนวณเป็นค่าร้อยละความชอบของวัตถุ (% Preference index) = $[(T_a \times 1000) / (T_a + T_b)]$ เสร็จแล้วนำเอาแก้วทรงสี่เหลี่ยมสีฟ้าออกแล้วนำเอาขวดสีชาเข้าไปแทนที่ หลังจากนั้นนำสัตว์ปล่อยลงตรงกลางของวัตถุทั้งสองแล้วทำการจับเวลาเช่นเดียวกันเป็น T_a และ T_c แล้วคำนวณหาค่าร้อยละการจำวัตถุสิ่งใหม่ (% Recognition index) = $[(T_c \times 1000) / (T_a + T_c)]$ และนำมาเปรียบเทียบระหว่างกลุ่ม

Elevated plus-maze (EPM) test

เป็นการทดสอบภาวะการวิตกกังวลของสัตว์ทดลอง ซึ่งอาศัยพฤติกรรมธรรมชาติของสัตว์ทดลอง โดยสัตว์ทดลองปกติจะมีนิสัยอยากรู้อยากเห็น ส่วนสัตว์ทดลองที่มีอาการวิตกกังวลมักชอบที่จะอยู่ในที่มีดและกลัวความสูง อุปกรณ์ที่ใช้ทดสอบประกอบด้วย Open arms ขนาด $25 \times 5 \text{ cm}$ และมีผนังสูง 0.5 cm จำนวน 2 ชิ้นวางตั้งฉากกัน และ closed arms ขนาด $25 \times 5 \text{ cm}$ และมีผนังสูง 16 cm จำนวน 2 ชิ้นวางตั้งฉากเช่นกันตรงกลางของ Arm ทั้งสองนั้นเป็น Center area ที่มีขนาด $5 \times 5 \text{ cm}$ อุปกรณ์นี้วางอยู่บนขาตั้งที่มีความสูง 50 cm และวางไว้ในอ่าง Morris water maze เพื่อป้องกันไม่ให้อัตว์ทดลองหนีจากการทดสอบ วิธีการทดสอบทำได้โดยการปล่อยสัตว์ทดลองวางไว้ตรง Center area ของอุปกรณ์และให้สัตว์ทดลองเคลื่อนไหวโดยอิสระ หลังจากนั้นทำการบันทึกภาพวิดีโอและจับเวลาที่สัตว์ทดลองเข้าไปใน Open arms และ closed arms เป็นเวลา 5 นาที และนำผลที่ได้มาเปรียบเทียบกันระหว่างกลุ่ม

การเตรียมเนื้อสมองในการวัดระดับของ lipid peroxidation

หลังจากที่สัตว์ทดลองถูกฆ่าแล้ว สมองส่วน hippocampus และ cortex ได้ถูกผ่าและถูกนำมาบดละเอียด Homogenization แล้วนำมาผสมกับสารละลายที่มีส่วนผสมของ 1 M phosphate buffer (pH

7.4) และ 1% Triton-X 100 ด้วยอัตราส่วนของเนื้อสมองและสารละลายดังกล่าวเท่ากับ 1:10 (w/v) แล้วนำไปเก็บไว้ในอุณหภูมิ -80 °C ก่อนนำไปวิเคราะห์หาระดับ Lipid peroxidation

การวัดระดับของ lipid peroxidation

นำเนื้อเยื่อสมองที่ถูกบดโดยละเอียด และ standard (1,1',3,3' tetramethoxy propane : TMP) จำนวน 100 µl หลังจากนั้นเติม 0.1% sodiumdodesyl sulphate (SDS) ลงไปจำนวน 200 µl ตามด้วย 2.0% acetic acid (pH 3.5) จำนวน 1.5 ml และ 0.81% TBAจำนวน 1.5 ml จากนั้นทำการต้มใน Water bath ที่อุณหภูมิ 90 °C เป็นเวลา 60 min แล้วทำให้เย็นโดยการผ่านด้วยน้ำ tap water เป็นเวลา 10 นาที นำไปปั่นเหวี่ยง (Centrifugation) ที่ความเร็ว 2,500 g ภายใน 20 นาที จากนั้นทำการวิเคราะห์หา Lipid peroxidaiton โดยทำการวัดระดับ TBA-RS ด้วยเครื่อง Spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 532 นาโนเมตร ระดับของ Lipid peroxidation นั้นแสดงค่า µmol MDA ต่อมิลลิกรัมโปรตีน

Histological procedure

สมองถูกเตรียมตามวิธี Tissue processing โดยผ่าน Fixative, Ethanol และ Clearing reagent ก่อนถูกทำซาบในพาราฟิน จากนั้นเนื้อเยื่อถูกนำไปฝังในพาราฟิน และถูกตัดที่ความหนาประมาณ 5 ไมโครเมตร เพื่อทำการย้อมเซลล์ประสาทด้วยวิธี H&E เพื่อดูการตายของเซลล์ประสาทถูกเหนี่ยวนำจากเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์

วิธีการย้อมเซลล์ประสาทด้วยวิธี H&E
นำเนื้อเยื่อของสมองที่ถูกฝังในพาราฟินและถูกตัดที่ความหนา 5 ไมโครเมตร มาทำการจุ่มในโกที่มีสารเคมีต่างๆตามเวลาดังนี้

โกที่	สารเคมี	เวลา (นาที)
1	Xylene	5
2	Xylene	5
3	100% Alcohol	3
4	100% Alcohol	3
5	95% Alcohol	3
6	95% Alcohol	3
7	Tap water	5
8	Haematoxylene	5
9	Tap water	10
10	Lithium carbonate	5 dips

11	Tap water	1
12	95% Alcohol	1
13	Eosin	10 dips
14	95% Alcohol	5 dips
15	95% Alcohol	5 dips
16	100% Alcohol	5 dips
17	100% Alcohol	5 dips
18	Xylene	5
19	Xylene	5
20	Permout	

สถิติที่ใช้ในการวิจัย

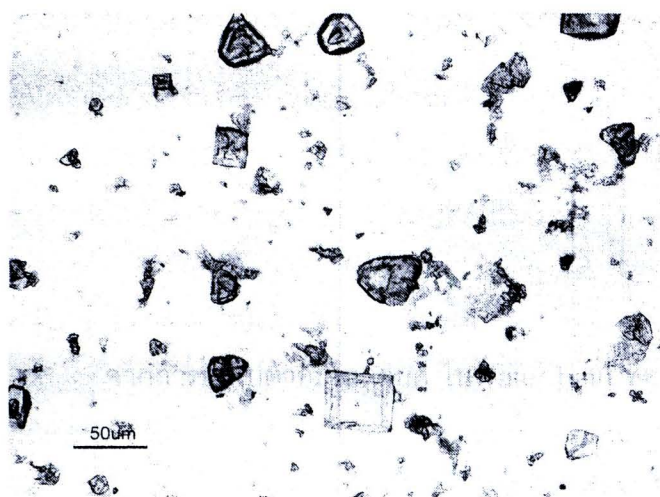
mean±S.E.M., ANOVA (LSD) test โดยตั้งค่านัยสำคัญที่ค่า p Value < 0.05

ผลการทดลอง และอภิปรายผลการทดลอง

ผลของสารสกัดพรมมิ และสารสำคัญของพรมมิต่อการเสื่อมของเซลล์ประสาท และความจำบกพร่องที่ถูกเหนี่ยวนำจากเบต้าอะไมลอยด์

ผลการเตรียมเตรียมเบต้าอะไมลอยด์

จากการบ่มเบต้าอะไมลอยด์ ใน Water bath ที่อุณหภูมิ 37 °C และนำเบต้าอะไมลอยด์ไปส่องดูที่กล้องจุลทรรศน์พบว่าเบต้าอะไมลอยด์นั้นได้เกาะกลุ่มกันเป็นชนิด Globular form ซึ่งยืนยันได้ว่า เบต้าอะไมลอยด์นั้นสามารถเป็นพิษต่อเซลล์ประสาทได้หลังจากที่เบต้าอะไมลอยด์ที่พร้อมทำการฉีดเข้าไปใน Lateral ventricle ของสัตว์ทดลอง

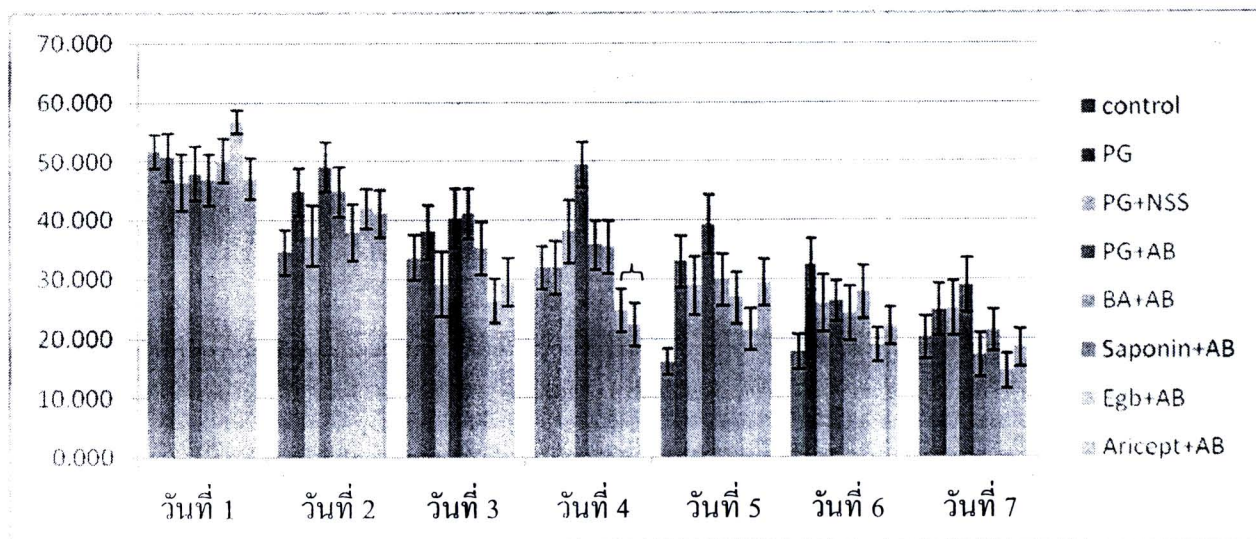


ภาพที่ 4 แสดงการเกาะกลุ่มกันของ เบต้าอะไมลอยด์ ด้วยกำลังขยาย 4x

ผลของการวัดความจำเกี่ยวกับสถานที่ ใน Morris water maze test

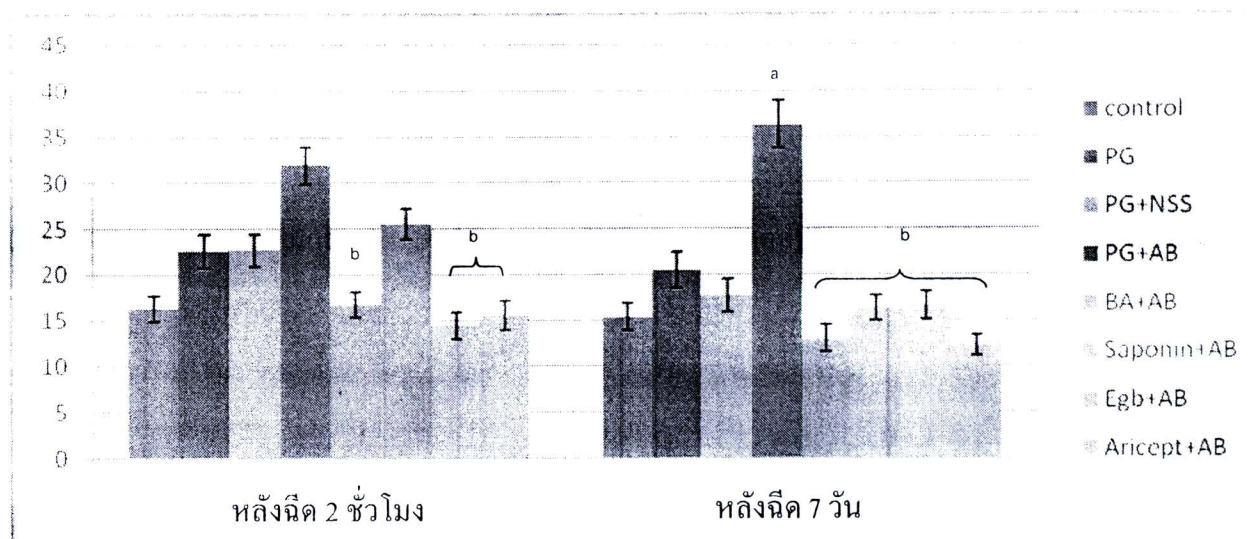
สัตว์ทดลองที่ได้รับการฝึกความจำเกี่ยวกับสถานที่เป็นเวลาทั้งสิ้น 7 วัน โดยภาพรวมพบว่าตั้งแต่วันที่ 1 ถึงวันที่ 7 นั้นสัตว์ทดลองของทุกกลุ่มมีความสามารถว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำโดยใช้เวลาลดลงตามลำดับดังแสดง

ผลการฝึก MWMT ที่ภาพข้างด้านล่างนี้



ภาพที่ 5 แสดงกราฟการฝึกสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี MWMT เป็นเวลา 7 วัน

หลังจากการฝึกสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี MWMT แล้วสัตว์ทดลองได้ถูกทำให้เซลล์ประสาทเสื่อมด้วยการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ เข้าทาง Lateral ventricle จากนั้นสัตว์ทดลองได้ถูกนำไปทดสอบ MWMT หลังจากสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์ เป็นเวลา 2 ชั่วโมงและ 7 วันตามลำดับ เพื่อดูผลความสามารถในการจำของสัตว์ทดลองที่เกิดจากการเสื่อมของเซลล์ประสาทในระยะสั้นและระยะยาว และผลที่ได้ แสดงไว้ในภาพด้านล่าง



ภาพที่ 6 แสดงค่าเฉลี่ยของเวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำ (mean $\pm$ S.E.M) ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี MWMT (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มเบต้าอะไมลอยด์)

จากภาพด้านบนพบว่าหลังการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ที่เวลา 2 ชั่วโมงนั้นพบว่ากลุ่ม Control PG และ PG+NSS ซึ่งเป็นกลุ่มที่ไม่ได้เหนี่ยวนำให้มีการตายของเซลล์ประสาทรุนแรงนั้นมิใช้เวลาในการว่ายน้ำหา

แทนได้น้ำเท่ากับ 16.31 ± 2.86 22.59 ± 3.59 และ 22.67 ± 3.47 วินาที ตามลำดับ ซึ่งไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ แสดงให้เห็นว่า สารละลาย PG ที่สัตว์ทดลองกิน และการฉีด NSS เข้าไปใน Lateral ventricle นั้นไม่มีผลต่อการจำและว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำเลย ในขณะที่กลุ่มสัตว์ทดลองที่รับเบต้าอะไมลอยด์ คือกลุ่ม PG+AB นั้นต้องใช้เวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำนานที่สุด 31.86 ± 4.09 วินาที แสดงให้เห็นว่า สัตว์ทดลองในกลุ่มนี้ไม่สามารถจดจำแท่นได้น้ำได้ ซึ่งมีความเป็นไปได้ที่เซลล์ประสาทได้ถูกทำลายจากการฉีด เบต้าอะไมลอยด์ และเมื่อสังเกตไปที่กลุ่มสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือสารสมุนไพรควบคู่ไปกับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์นั้น พบว่า กลุ่มของสัตว์ทดลองที่ได้รับ พรมมิ เปะก๊วย และ Aricept นั้น สัตว์ทดลองสามารถว่ายน้ำหาแท่นได้เป็นเวลาเท่ากับ 16.70 ± 2.693 14.44 ± 2.931 และ 15.45 ± 3.237 วินาที ตามลำดับ ซึ่งเป็นเวลาที่สั้นกว่าของสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+AB อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) แสดงว่าสัตว์ทดลองยังสามารถจดจำแท่นได้น้ำได้ดีทั้งที่ที่ได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์ ซึ่งผลที่ได้นั้นใกล้เคียงกับผลของกลุ่ม Control อีกด้วย แสดงให้เห็นว่าพรมมิ เปะก๊วย และ Aricept นั้นสามารถป้องกัน การตายของเซลล์ประสาทได้

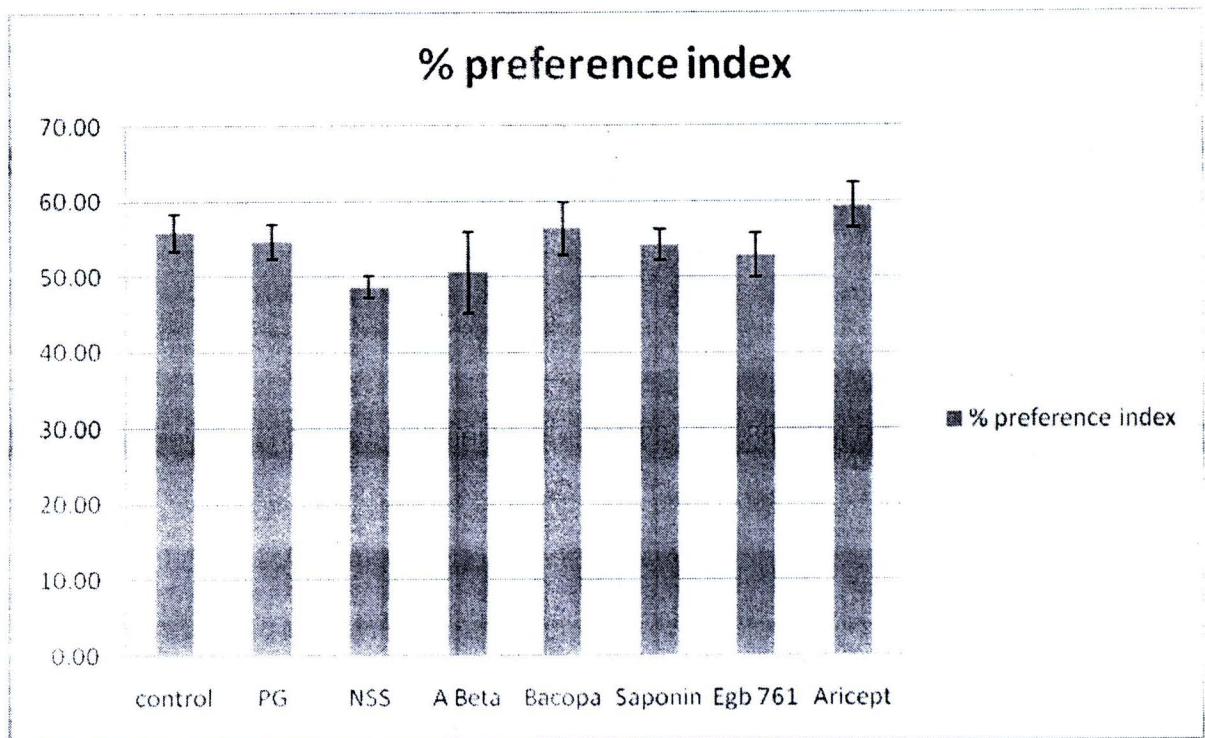
ผลของการทดสอบ MWMT หลังการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ในวันที่ 7 พบว่าหนูกลุ่ม Control PG และ PG+NSS ใช้เวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำเท่ากับ 15.33 ± 2.964 20.44 ± 3.891 และ 17.71 ± 3.625 วินาที ตามลำดับ ซึ่งไม่มีความแตกต่างของใช้เวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำเช่นเดียวกันกับผลของ MWMT หลังการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ 2 ชั่วโมง นอกจากนี้แล้วยังพบว่าสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+AB ยังใช้เวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำนานที่สุด 36.24 ± 5.151 วินาทีเช่นเดิม โดยเฉพาะอย่างยิ่งเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มของ PG+NSS นั้นพบว่า มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ $p \leq 0.05$ ในขณะที่ สัตว์ทดลองที่ได้รับสมุนไพรและยาได้แก่ พรมมิ Saponin เปะก๊วย และ Aricept นั้น สัตว์ทดลองสามารถว่ายน้ำหาแท่นได้เป็นเวลาเท่ากับ 12.96 ± 2.994 16.26 ± 2.757 16.56 ± 3.042 และ 12.24 ± 2.126 วินาที ตามลำดับ ซึ่งเป็นเวลาที่ใกล้เคียงกันกับกลุ่ม Control PG และ PG+NSS (15.33 ± 2.964 20.44 ± 3.891 และ 17.71 ± 3.625 วินาที) และเมื่อเปรียบเทียบเวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำของสัตว์ทดลองในกลุ่มที่ ไหยาหรือสมุนไพรทั้ง 3 กลุ่มนี้ กับเวลาในการว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำของสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+AB นั้น พบว่าหนูของทั้ง 3 กลุ่มนี้สามารถว่ายน้ำหาแท่นได้น้ำได้น้อยกว่าอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ $p \leq 0.05$

ผลการทดสอบ Object recognition task

ผลของเวลาที่สัตว์ทดลองใช้จำรูปหรือท่าไปสัมผัสกับวัตถุ 2 ชนิดได้แสดงไว้ดังภาพด้านล่างนี้

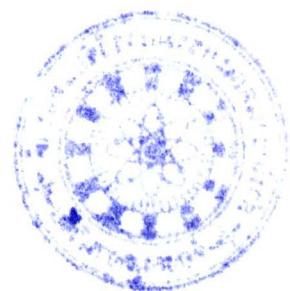


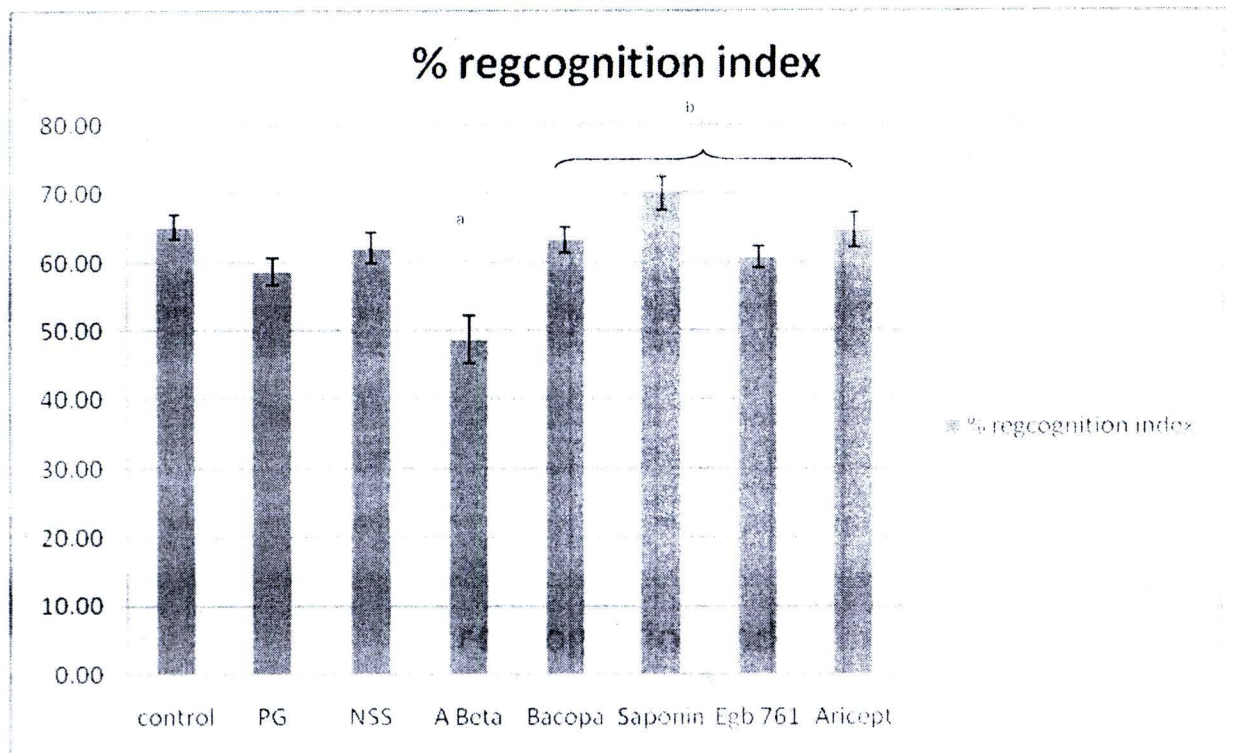
สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ	
ห้องสมุดงานวิจัย	
วันที่.....	- 1 ต.ค. 2555
เลขทะเบียน.....	246494
เลขเรียกหนังสือ.....	



ภาพที่ 7 แสดงค่าเฉลี่ยของ % preference index (mean ± S.E.M) ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี NOR (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

จากภาพด้านบนนั้นพบว่า % Preference index ของสัตว์ทดลองของกลุ่ม Control PG PG+NSS พรอมมี Saponin เปะก๊วย และ Aricept มีค่าเท่ากับ 22.27 ± 1.85 54.69 ± 1.95 48.63 ± 2.23 50.06 ± 3.43 56.36 ± 1.79 54.16 ± 2.46 52.90 ± 1.58 และ 59.43 ± 2.58 ตามลำดับ ซึ่ง % Preference index ของสัตว์ทดลองทุกกลุ่มนั้นไม่มีความแตกต่างกัน แสดงว่าสัตว์ทดลองของทุกกลุ่มนั้นมีความชื่นชอบกับวัตถุทั้งสองสิ่งนี้พอๆกัน และเมื่อทำการเปลี่ยนวัตถุชิ้นใหม่เข้าไปแทนที่วัตถุเก่าพบว่าเวลาของการสนใจในวัตถุสิ่งใหม่ของสัตว์ทดลองในแต่ละกลุ่มนั้นมีความแตกต่างกันดังแสดงไว้ในภาพด้านล่างนี้



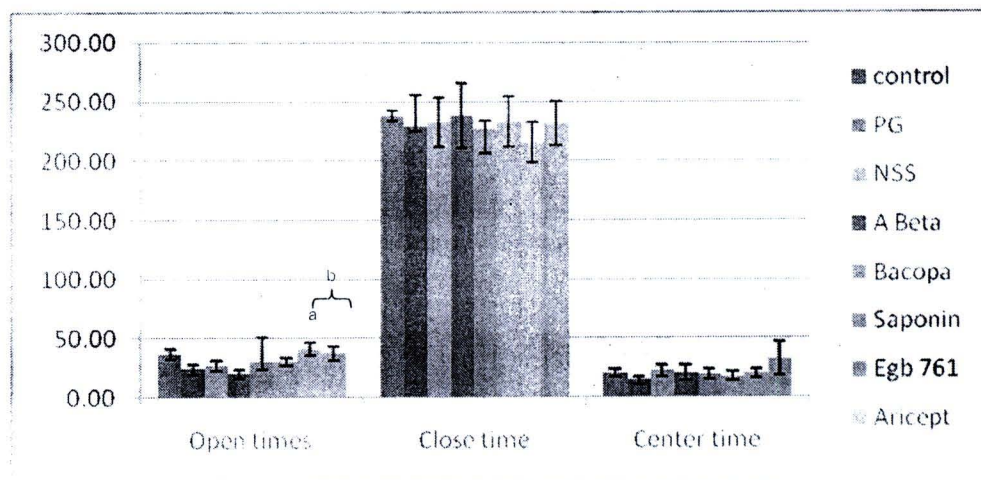


ภาพที่ 8 แสดงค่าเฉลี่ยของ % recognition index (mean ± S.E.M) ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี NOR (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

จากภาพด้านบนพบว่าเวลาที่สัตว์ทดลองสนใจในวัตถุสิ่งใหม่ของกลุ่ม Control PG และ NSS นั้นมี % Recognition index เท่ากับ 65.21 ± 2.46 58.65 ± 2.27 และ 62.09 ± 1.44 ตามลำดับ ซึ่งไม่มีความแตกต่างกัน ในขณะที่สัตว์ทดลองที่ได้รับการฉีดเบต้าอะไมลอยด์กลุ่ม PG+AB นั้นให้ความสนใจกับวัตถุสิ่งใหม่น้อยลง (% Recognition index = 48.77 ± 5.41) และเมื่อเปรียบเทียบ % Recognition index ของสัตว์ทดลองกลุ่ม PG+AB กับกลุ่ม NSS แล้วพบว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) แสดงให้เราทราบว่าสัตว์ทดลองกลุ่ม PG+AB นั้นไม่สามารถจดจำวัตถุเดิมๆได้ ซึ่งผลที่ได้นั้นแตกต่างกับสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือ สมุนไพร คือกลุ่มของ พรมมิ Saponin เปะก๊วย และ Aricept ควบคู่กับการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ นั้นได้ให้ความสนใจต่อวัตถุสิ่งใหม่ โดยสามารถหาค่า % Recognition index ได้เท่ากับ 63.27 ± 3.46 70.02 ± 2.04 60.72 ± 2.90 และ 64.68 ± 2.93 ตามลำดับ และเมื่อนำผลที่ได้ของกลุ่มดังกล่าวไปเปรียบเทียบกับผลที่ได้ของกลุ่ม PG+AB นั้นมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

ผลการทดสอบ EPM

เวลาที่สัตว์ทดลองเคลื่อนไหวใน Open และ Close arm ได้แสดงไว้ในภาพด้านล่างนี้



ภาพที่ 9 แสดงค่าเฉลี่ยของเวลาที่สัตว์ทดลองเข้าไปใน Open และ Close arm (mean ± S.E.M) ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

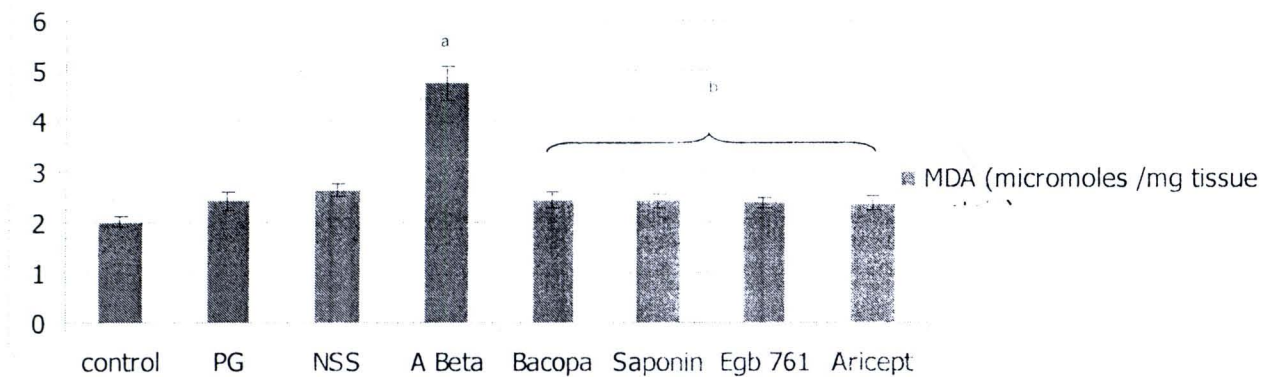
เวลาที่อยู่ใน Close arm ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG NSS PG+AB พรหมมี Saponin แปะกัวย และ Aricept มีค่าเท่ากับ 237.81±4.33 228.87±26.40 232.18±20.62 237.98 ±27.13 226.59±20.30 232.85± 18.68 231.50±17.06 และ 215.42±21.27 วินาที ตามลำดับ

เวลาที่อยู่ใน Open arm ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG NSS PG+AB พรหมมี Saponin แปะกัวย และ Aricept มีค่าเท่ากับ 37.17±4.56 24.70±3.75 27.29±3.95 20.45±4.04 31.02±7.41 30.86± 3.46 41.68±5.71 และ 37.73±6.13 วินาที ตามลำดับ

ผลการวัดระดับของ Lipid peroxidation

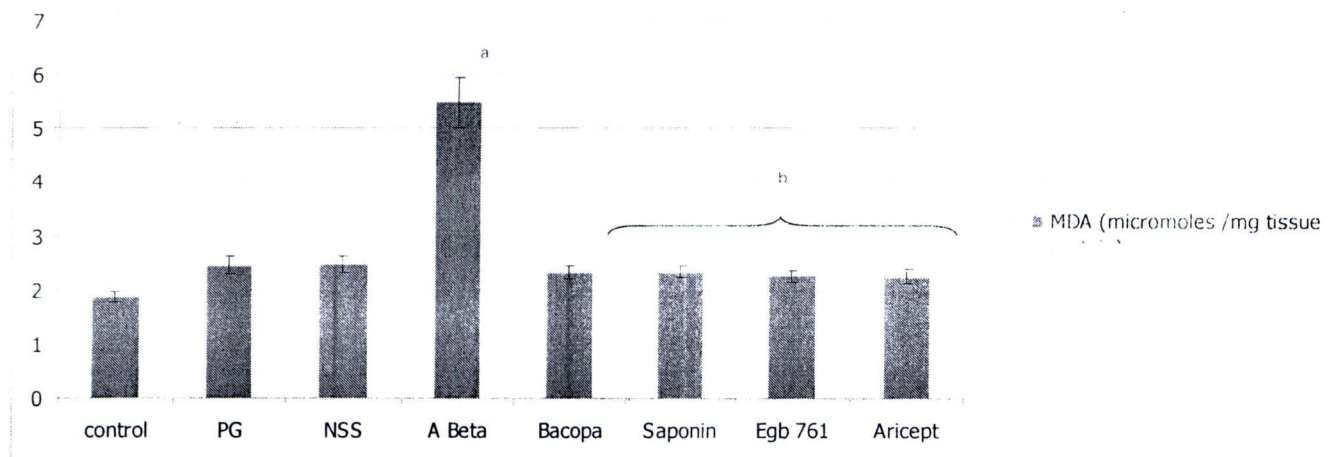
ระดับของ Lipid peroxidation ของสมองส่วน Cortex และ Hippocampus ของสัตว์ทดลองแต่ละกลุ่มได้แสดงไว้ในภาพด้านล่างนี้

MDA (micromoles /mg tissue protein)



ภาพที่ 10 แสดงค่าเฉลี่ยของระดับ MDA $\mu\text{mole/mg tissue proteins}$ ในสมองส่วน Cortex (mean $\pm$ S.E.) (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

MDA (micromoles /mg tissue protein)



ภาพที่ 11 แสดงค่าเฉลี่ยของระดับ MDA $\mu\text{mole/mg tissue proteins}$ ในสมองส่วน Hippocampus (mean $\pm$ S.E.) (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

ระดับ MDA ของสมองส่วน Cortex ของสัตว์ทดลองในกลุ่ม Control PG และ NSS นั้นมีค่าเท่ากับ 2.02 ± 0.10 2.43 ± 0.17 และ 2.65 ± 0.13 $\mu\text{mole/mg tissue proteins}$ ตามลำดับ ในขณะที่ ระดับ MDA ของสมองส่วน Cortex ของสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+AB มีค่าเท่ากับ 4.75 ± 0.33 $\mu\text{mole/mg tissue proteins}$ ซึ่งมีค่า มากกว่าของสัตว์ทดลองกลุ่มที่ PG+NSS (2.65 ± 0.12 $\mu\text{mole/mg tissue proteins}$) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)



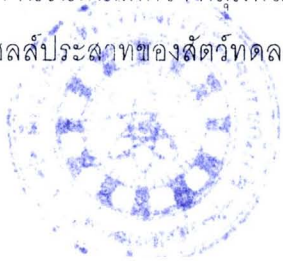
ระดับ MDA ของสมองส่วน Hippocampus ของสัตว์ทดลองในกลุ่ม Control PG และ NSS นั้นมีค่าเท่ากับ 1.87 ± 0.08 2.45 ± 0.17 และ 2.47 ± 0.15 $\mu\text{mole/mg}$ tissue proteins ตามลำดับ และ ระดับ MDA ของสมองส่วน Hippocampus ของสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+AB มีค่าเท่ากับ 5.48 ± 0.48 $\mu\text{mole/mg}$ tissue proteins ซึ่งมีค่ามากกว่าของสัตว์ทดลองกลุ่มของ PG+NSS อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เช่นเดียวกับของสมองส่วน Cortex

จากผลการทดลองดังกล่าวทำให้เราทราบว่าการฉีดเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle สามารถทำให้ ระดับ MDA ในสมองเพิ่มขึ้นได้โดยเฉพาะสมองส่วน Cortex และ Hippocampus ในขณะที่สัตว์ทดลองได้รับยา หรือ สมุนไพรควบคู่กับการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ นั้น ระดับของ MDA ในสมองส่วน Cortex ของสัตว์ทดลองในกลุ่ม พรหมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept มีค่าเท่ากับ 2.45 ± 0.17 2.43 ± 0.14 2.38 ± 0.10 และ 2.38 ± 0.13 $\mu\text{mole/mg}$ tissue proteins ตามลำดับ ส่วน ระดับของ MDA ในสมองส่วน Hippocampus ของสัตว์ทดลองในกลุ่ม พรหมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept มีค่าระดับของ MDA เท่ากับ 2.33 ± 0.123 2.3 ± 0.10 2.25 ± 0.10 และ 2.24 ± 0.14 $\mu\text{mole/mg}$ tissue proteins ตามลำดับ เช่นกัน ระดับของ MDA ที่สมองทั้งส่วนของ Cortex และ hippocampus ของสัตว์ทดลองที่ได้รับพรหมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept ควบคู่กับการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ นั้นมีค่าที่น้อยกว่าของสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+AB (4.75 ± 0.33 5.48 ± 0.48 $\mu\text{mole/mg}$ tissue proteins) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) อีกด้วย

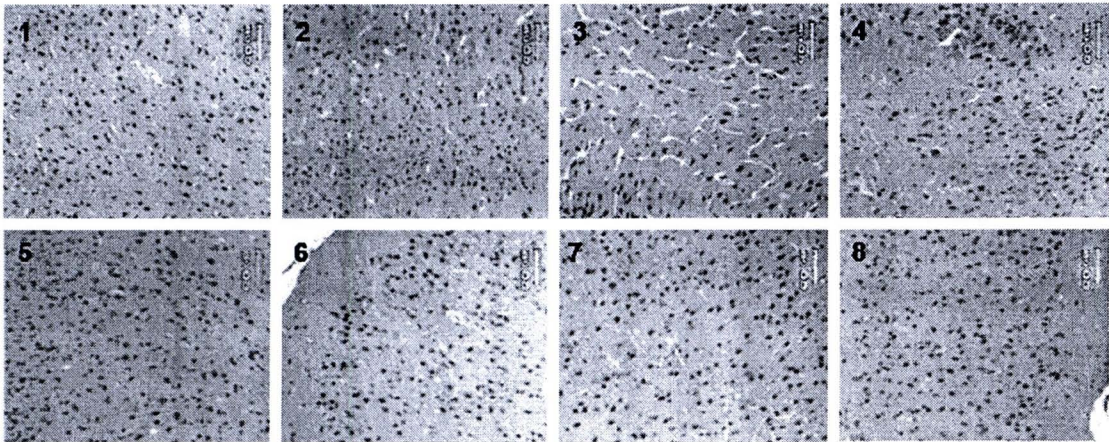
ผลของพรหมิต่อการป้องกันการตายของเซลล์ประสาทด้วยวิธี H&E

การวิจัยในครั้งนี้ได้ทำการย้อมเซลล์ประสาทด้วยวิธี H&E และได้ทำการนับเซลล์ประสาทที่สมบูรณ์นั้นต้องสามารถเห็นลักษณะของเซลล์ Nucleus และ Nucleolus ที่สมบูรณ์ ซึ่งเซลล์ประสาทที่นับได้นั้นได้ถูกคำนวณเป็นร้อยละจำนวนเซลล์เพื่อเทียบกับกลุ่ม NSS

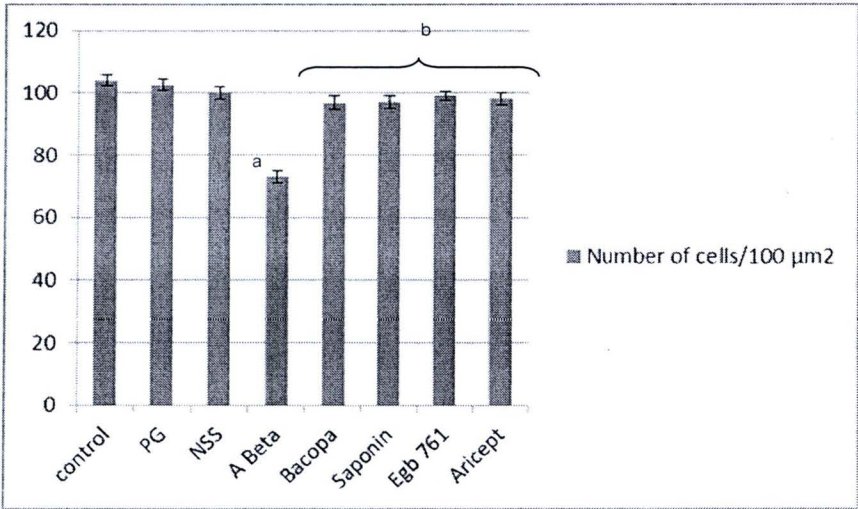
เซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 (External granular/pyramidal layer) ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 104.04 ± 1.85 102.60 ± 1.77 และ 100 ± 2.01 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ ชั้นที่ 4/5 (nxternal granular/pyramidal layer) มีค่า เท่ากับ 101.99 ± 2.64 100.70 ± 1.52 และ 99.76 ± 1.71 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ และชั้นที่ 6 (Poly morphic layer) มีค่า เท่ากับ 100.35 ± 2.19 101.19 ± 2.41 และ 100.66 ± 2.22 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 4/5 และ ชั้นที่ 6 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม PG+AB นั้นมีค่า เท่ากับ 72.93 ± 1.96 75.05 ± 3.49 และ 75.50 ± 2.39 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ จะเห็นได้ว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ของสัตว์ทดลองที่ได้รับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์ นั้นมีจำนวนที่น้อยกว่ากลุ่มที่ไม่ได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์ โดยเฉพาะอย่างยิ่งเมื่อนำมาเปรียบเทียบกับเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองในกลุ่ม PG+NSS นั้นพบว่าจำนวนเซลล์



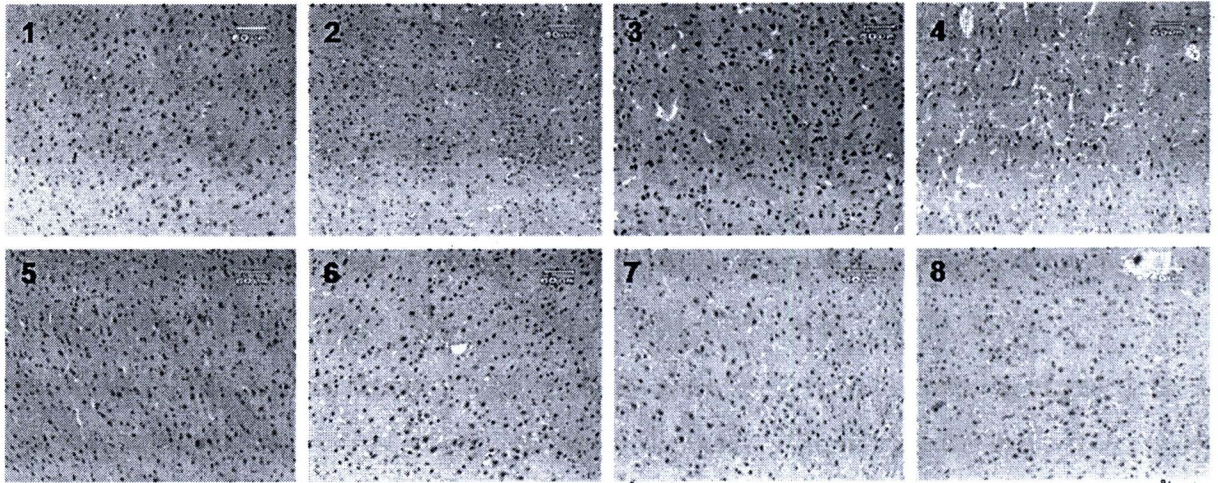
ประสาทของทุกชั้นใน Cortex มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อพิจารณาจำนวนของเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือสมุนไพรที่ควบคู่ไปกับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle ได้แก่ สัตว์ทดลองในกลุ่ม พรหมมี Saponin แปะก๊วย และ Aricept นั้นพบว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 ของสัตว์ทดลอง นั้นมีค่า เท่ากับ 96.86 ± 2.16 97.11 ± 2.02 99.12 ± 1.47 และ 98.07 ± 1.89 cells/100 μm^2 ตามลำดับ ชั้นที่ 4/5 มีค่า เท่ากับ 97.32 ± 2.52 95.07 ± 2.48 96.42 ± 2.53 และ 97.45 ± 2.51 cells/100 μm^2 ตามลำดับ และชั้นที่ 6 มีค่า เท่ากับ 97.62 ± 3.32 96.05 ± 2.83 95.72 ± 2.80 และ 95.94 ± 2.39 cells/100 μm^2 ตามลำดับ จะเห็นได้ว่าจำนวนเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองกลุ่มที่ได้รับยา หรือสมุนไพรเมื่อนำไปเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+AB แล้วพบว่าจำนวนเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองกลุ่มที่ได้รับยา หรือสมุนไพรนั้นมีเซลล์ประสาทที่มากกว่าอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ทำให้เราทราบว่าสัตว์ทดลองที่ได้รับ พรหมมี Saponin แปะก๊วย และ Aricept นั้นสามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ที่ถูกเหนี่ยวนำโดยเบต้าอะไมลอยด์ได้



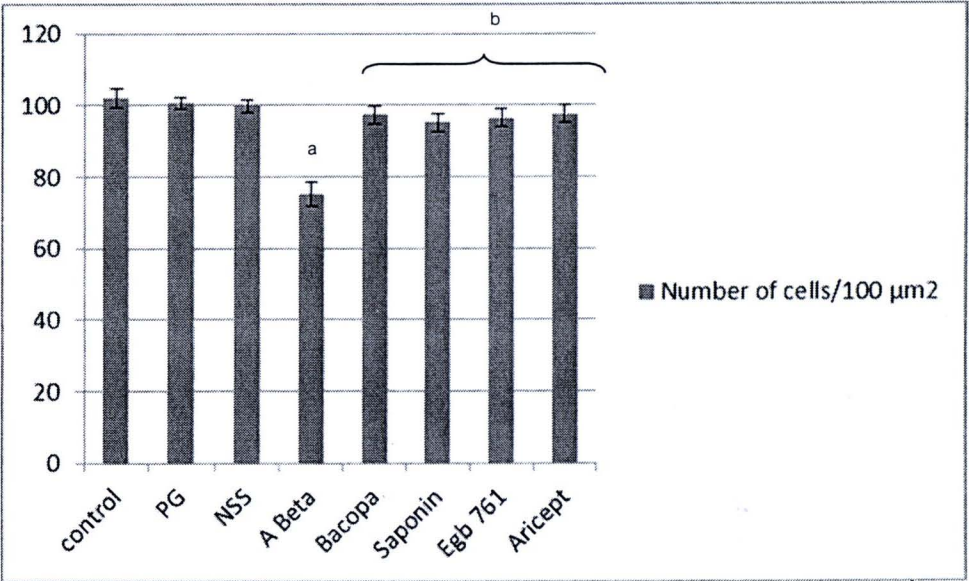
ภาพที่ 12 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 ด้วยกำลังขยาย 4x ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)



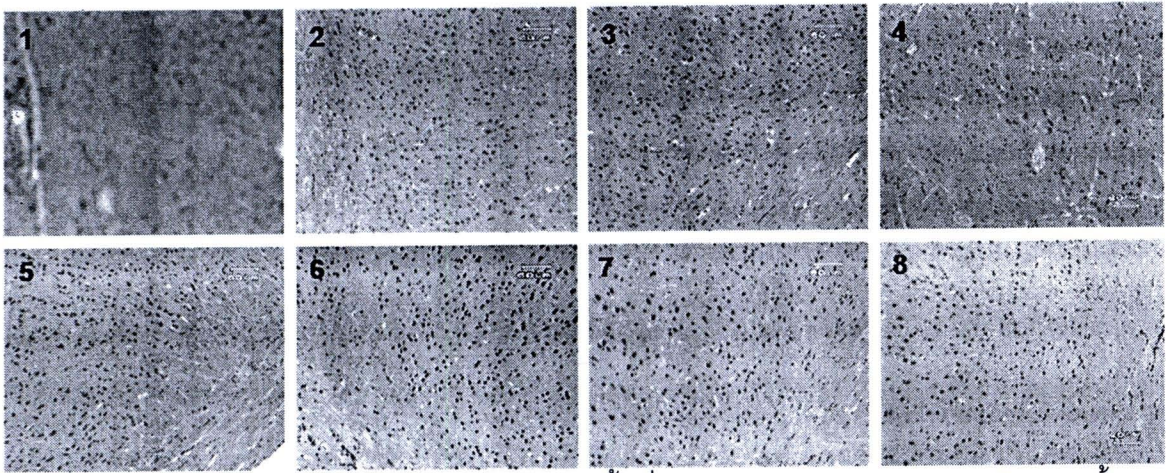
ภาพที่ 13 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex บริเวณชั้นที่ 4/5 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



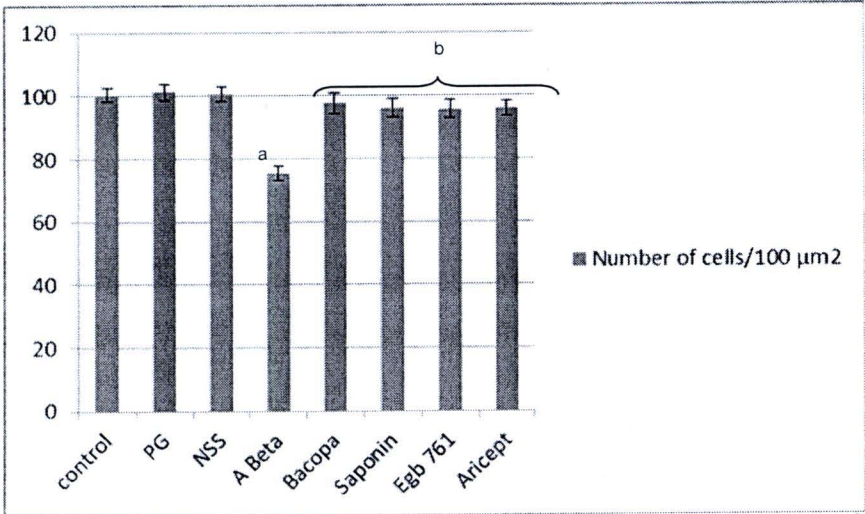
ภาพที่ 14 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 4/5 ด้วยกำลังขยาย 4x ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม(1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)



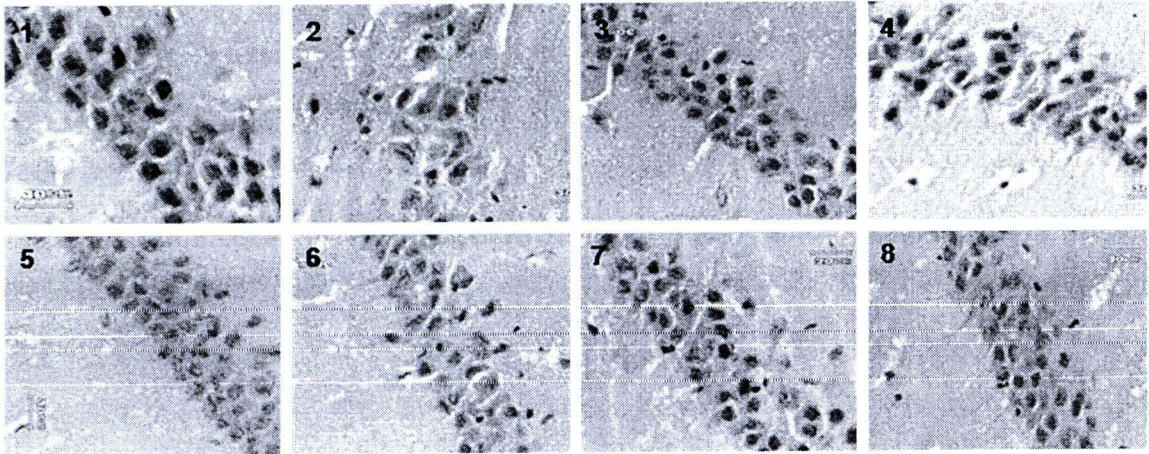
ภาพที่ 15 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex บริเวณชั้นที่ 4/5 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



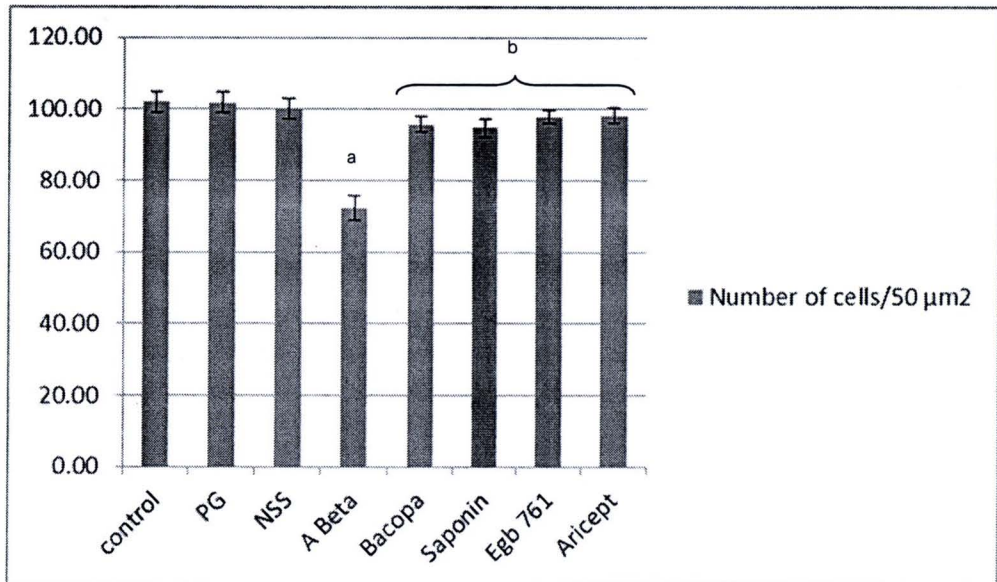
ภาพที่ 16 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 6 ด้วยกำลังขยาย 4x ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)



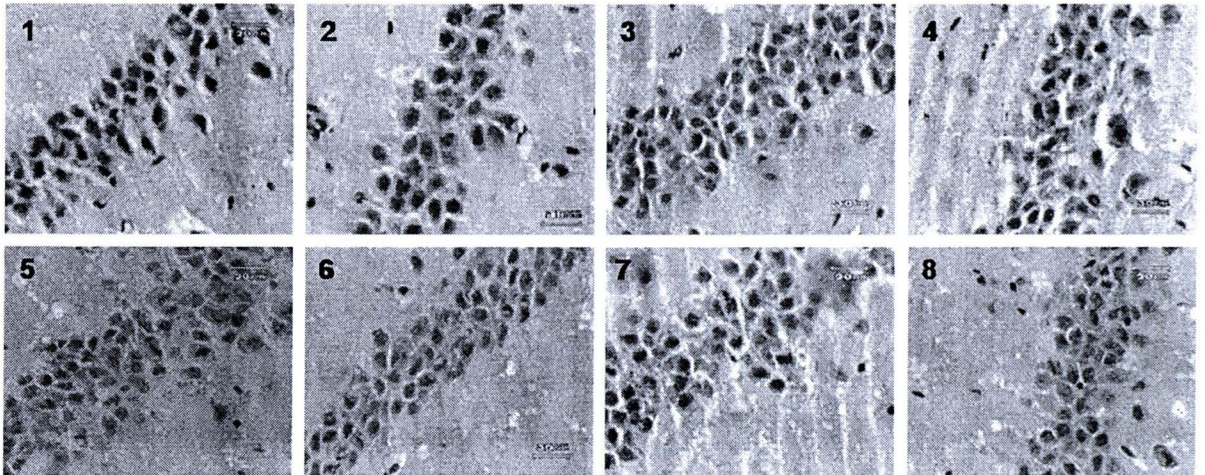
ภาพที่ 17 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex บริเวณชั้นที่ 6 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



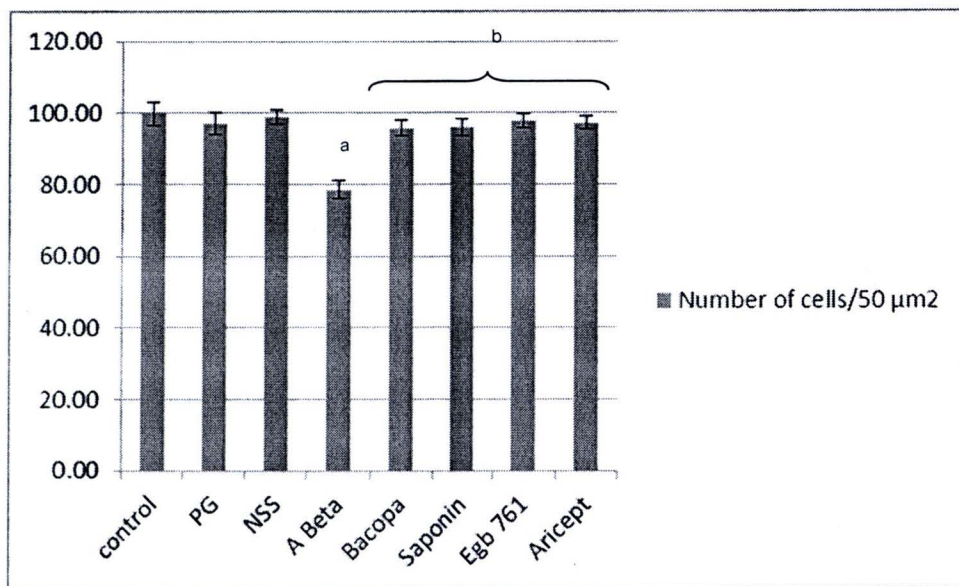
ภาพที่ 18 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 1 ด้วยกำลังขยาย 20x ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)



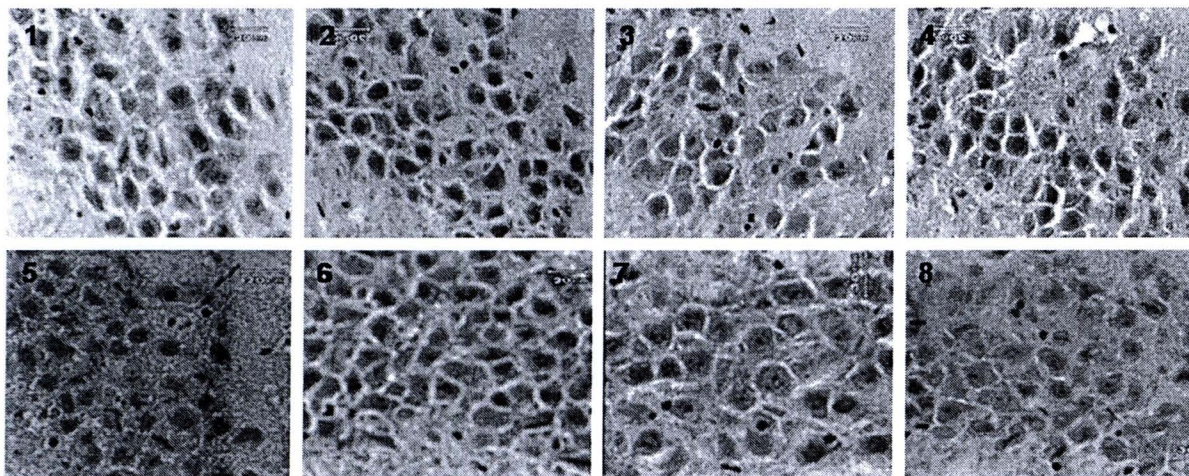
ภาพที่ 19 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



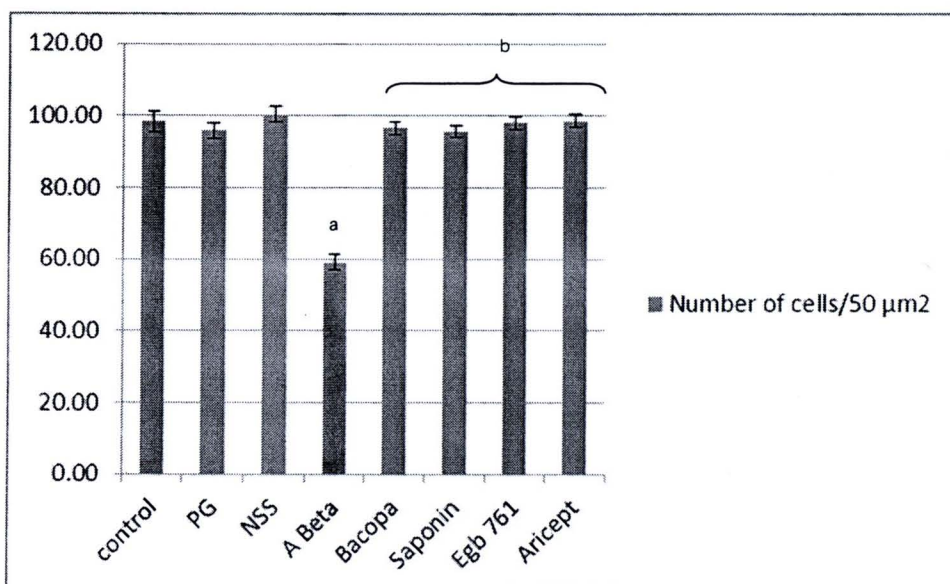
ภาพที่ 20 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 2 ด้วยกำลังขยาย 20x ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม(1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)



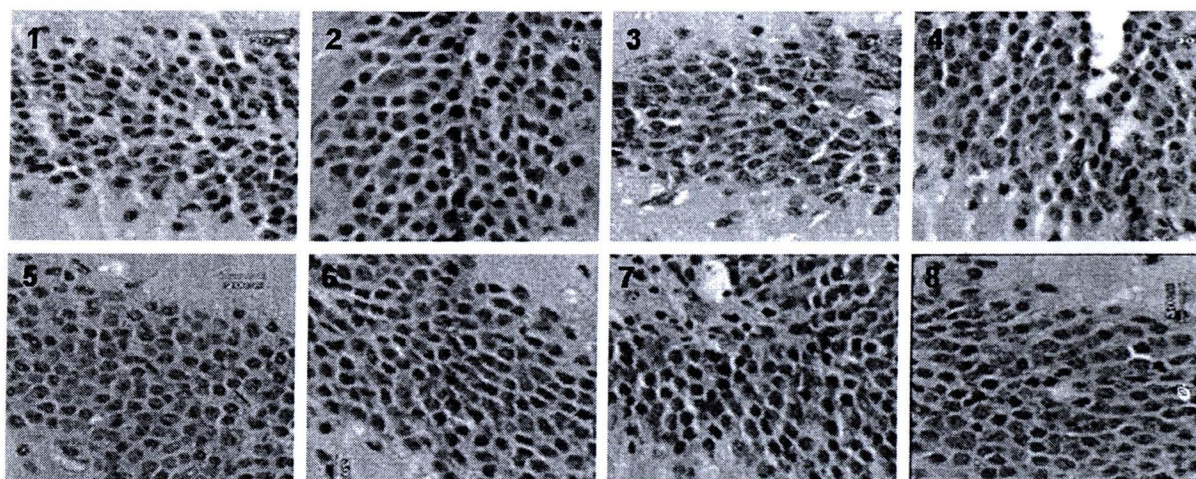
ภาพที่ 21 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA2 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



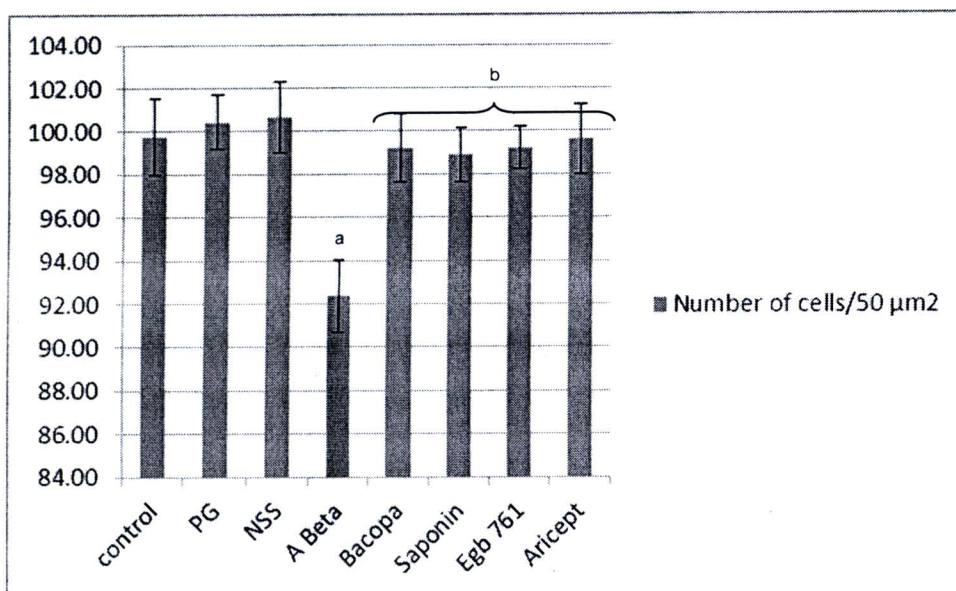
ภาพที่ 22 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 3 ด้วยกำลังขยาย 20x ของ สัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม(1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)



ภาพที่ 23 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA3 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



ภาพที่ 24 แสดงเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ Dentate gyrus ด้วยกำลังขยาย 20x ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 Egb, 8 Aricept)

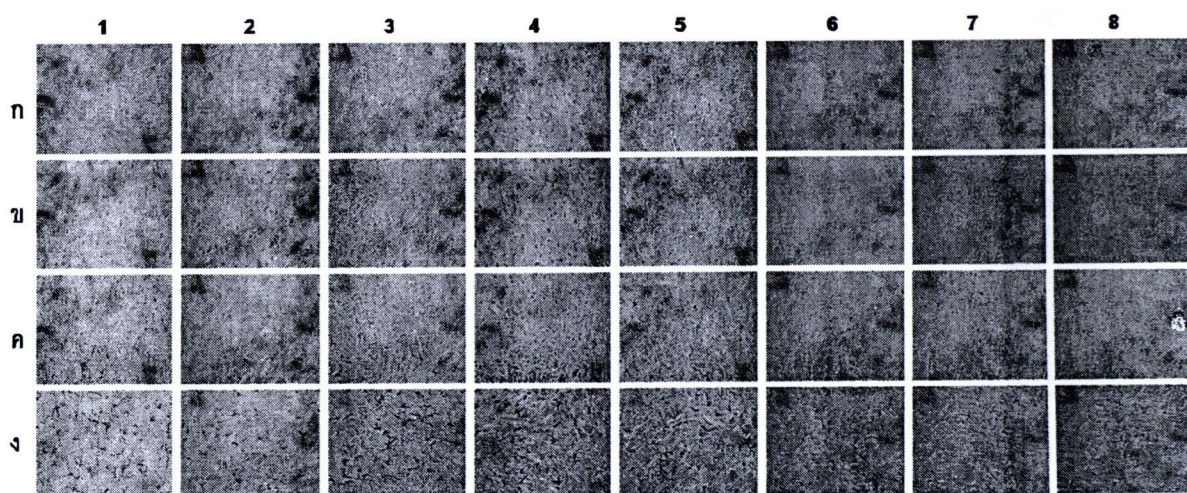


ภาพที่ 25 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณDentate gyrus (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 101.92 ± 2.83 101.82 ± 2.97 และ 100.14 ± 2.74 cells/50μm² ตามลำดับ บริเวณ CA2 มีค่า เท่ากับ 99.76 ± 3.32 96.98 ± 3.03 และ 98.86 ± 1.94 cells/50μm² ตามลำดับ บริเวณ CA3 มีค่า เท่ากับ 98.38 ± 2.92 95.81 ± 2.23 และ 100.38 ± 2.25 cells/50μm² ตามลำดับ และบริเวณ Dentate gyrus มีค่า เท่ากับ 199.77 ± 1.77 100.44 ± 1.28 และ 100.65 ± 1.66 cells/50μm² ตามลำดับ เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 CA2 CA3 และDentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่มPG+AB นั้นมีค่า เท่ากับ 72.35 ± 3.37 cells/50μm² 78.51 ± 2.54 59.09 ± 2.20 และ 92.36 ± 1.7 cells/50μm² ตามลำดับจะเห็นได้ว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus ของสัตว์ทดลองที่ได้รับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์ นั้นมีจำนวนที่น้อยกว่า กลุ่มที่ไม่ได้รับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์ โดยเฉพาะอย่างยิ่งเมื่อนำมาเปรียบเทียบกับเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองในกลุ่มNSS นั้นพบว่าจำนวนเซลล์ประสาทของทุกชั้นใน Hippocampus มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อพิจารณาจำนวนของเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือสมุนไพรที่ควบคู่ไปกับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle ได้แก่ สัตว์ทดลองในกลุ่ม พรหมมิ Saponin เปะก๊วย และ Aricept นั้นพบว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณCA1 ของสัตว์ทดลอง นั้นมีค่า เท่ากับ 95.76 ± 2.05 94.74 ± 2.66 97.89 ± 1.76 และ 98.28 ± 2.08 cells/50μm² ตามลำดับ บริเวณCA2 มีค่า เท่ากับ 95.77 ± 2.09 95.85 ± 2.30 97.74 ± 2.08 และ 97.17 ± 1.69 cells/50μm² ตามลำดับบริเวณCA3 มีค่า เท่ากับ 96.61 ± 1.82 95.63 ± 1.77 98.01 ± 1.78 และ 98.60 ± 1.79

cells/50 μm^2 ตามลำดับ และบริเวณ Dentate gyrus มีค่า เท่ากับ 99.21 $\pm$ 1.58 98.90 $\pm$ 1.25 99.20 $\pm$ 0.98 และ 99.61 $\pm$ 1.61 cells/50 μm^2 ตามลำดับ จะเห็นได้ว่าเมื่อนำจำนวนเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองกลุ่มดังกล่าวไปเปรียบเทียบกับจำนวนเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองกลุ่ม PG+AB แล้วพบว่ามันมีจำนวนเซลล์ประสาทที่มากกว่าอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) ทำให้เราทราบว่าสัตว์ทดลองที่ได้รับ พรหมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept นั้นสามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus ที่ถูกเหนี่ยวนำโดยเบต้าอะไมลอยด์ได้

นอกจากการวัดจำนวนของเซลล์ประสาทด้วยวิธี H&E แล้วคณะผู้วิจัยยังได้ทำการย้อมเซลล์ประสาท Astrocyte โดยใช้วิธี GFAP Immunohistochemistry เพื่อศึกษาผลกระทบของเบต้าอะไมลอยด์ต่อเซลล์ประสาท Astrocyte และการป้องกันการตายของ Astrocyte ของสัตว์ทดลองที่ได้รับสารสกัดพรหมิและยาต่างๆ ดังแสดงไว้ดังภาพด้านล่าง



ภาพที่ 26 แสดงผลการย้อม Astrocyte ด้วยวิธี GFAP Immunohistochemistry ด้วยกำลังขยาย 40 เท่า ภาพ ก-ค แสดง Cortical protoplasmic astrocyte สมองชั้นที่ 2/3 4/5 และ 6 ตามลำดับ

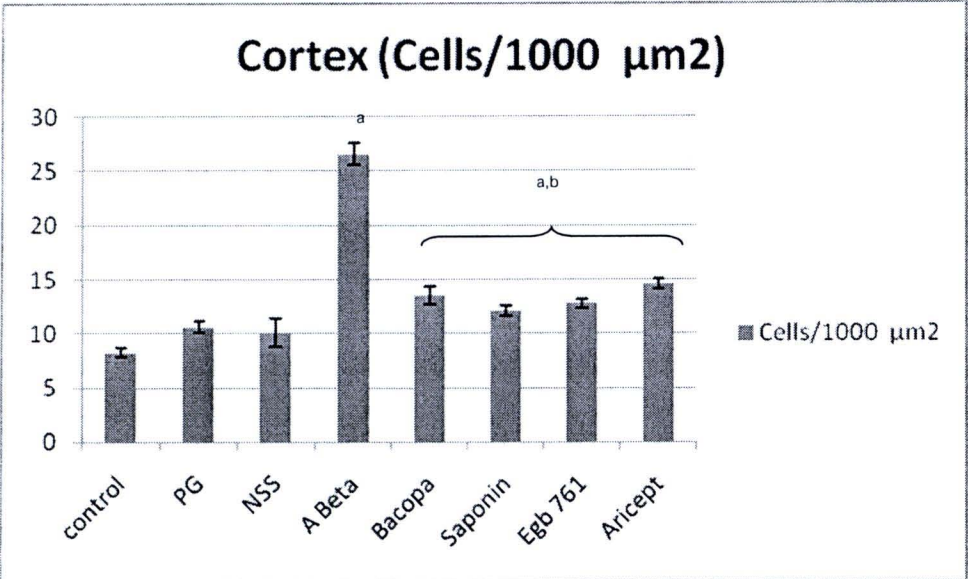
ภาพ ง แสดง Cortical fibrous astrocyte ตรงบริเวณ Cingulum ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)

หลังจากนั้นคณะผู้วิจัยได้ทำการนับประสาธ Astrocyte ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม ซึ่งแสดงให้เห็นดังตารางด้านล่าง



ตารางที่ 1 แสดงจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ในส่วน Cerebral cortex (Cells/1000 μm^2) ด้วยวิธี GFAP Immonohistochemistry

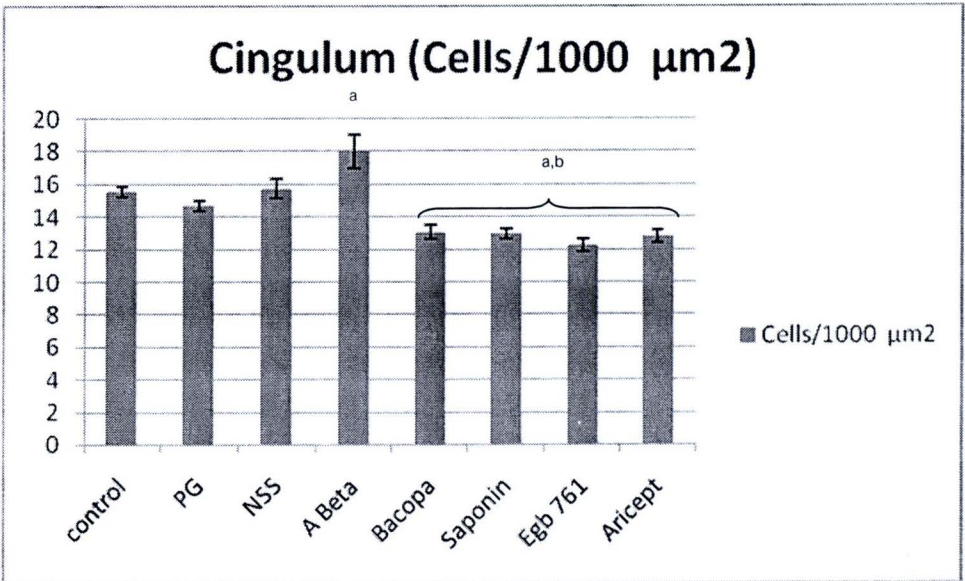
	Cortex	Cingulum
Control	8.22±0.45	15.56±0.33
PG	10.58±0.51	14.67±0.31
PG+NSS	10.08± 1.25	15.75±0.56
PG+ A beta	26.54±1.01	18.00±1.02
Bacopa	13.53±0.83	13.07±0.43
Saponin	12.07±0.51	12.93±0.30
EGb	12.78±0.41	12.22±0.40
Aricept	14.56±0.48	12.82±0.39



ภาพที่ 27 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Cerebral cortex (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

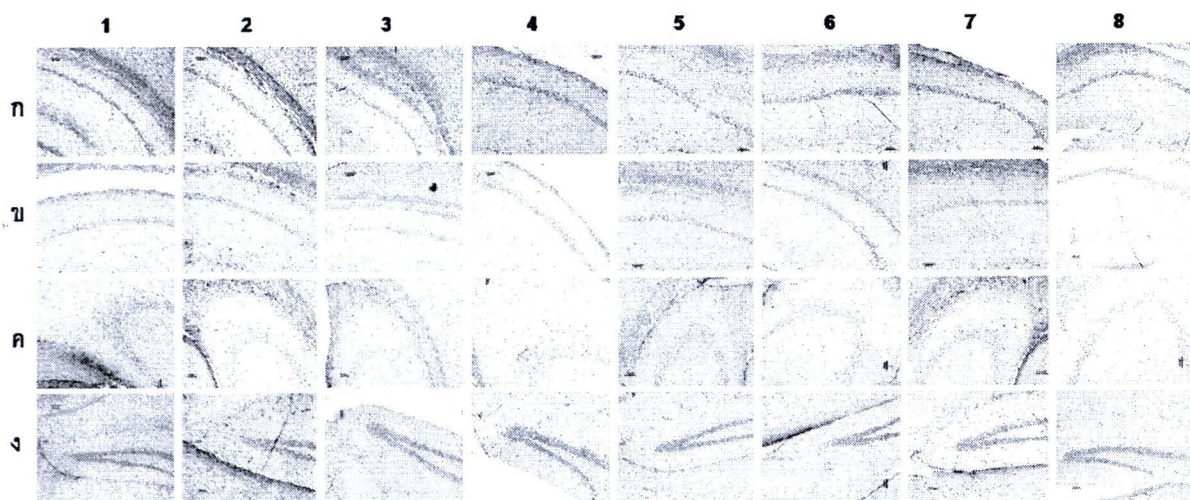
จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Cortex ทั้ง 6 ชั้น ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 8.22±0.45 10.58±0.51 และ 10.08± 1.25 cells/100 μm^2 ตามลำดับ ในขณะที่ จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์ มีค่า เท่ากับ 26.54±1.01 cells/100 μm^2 ซึ่งมีจำนวน Astrocyte มากกว่าประมาณ 2-3 เท่าอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (p

≤ 0.05) คาดว่าอาจจะเกิดจาก เบต้าอะไมลอยด์ นั้นทำลายเซลล์ประสาท (Neurons)ในสมองส่วน Cortex ทำให้มีการกระตุ้นกลไกให้มีการเพิ่มจำนวนของ Astrocytes มากขึ้น เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดพรมมิ Saponin EGb และ ยา Aricept จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Cortex มีค่าเท่ากับ 13.53 ± 0.83 12.07 ± 0.51 12.78 ± 0.41 และ 14.56 ± 0.48 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ และเมื่อเปรียบเทียบจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ดังกล่าวกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์ รวมถึงกลุ่ม PG+NSS พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลองกลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)



ภาพที่ 28 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของ เซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Cingulum (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

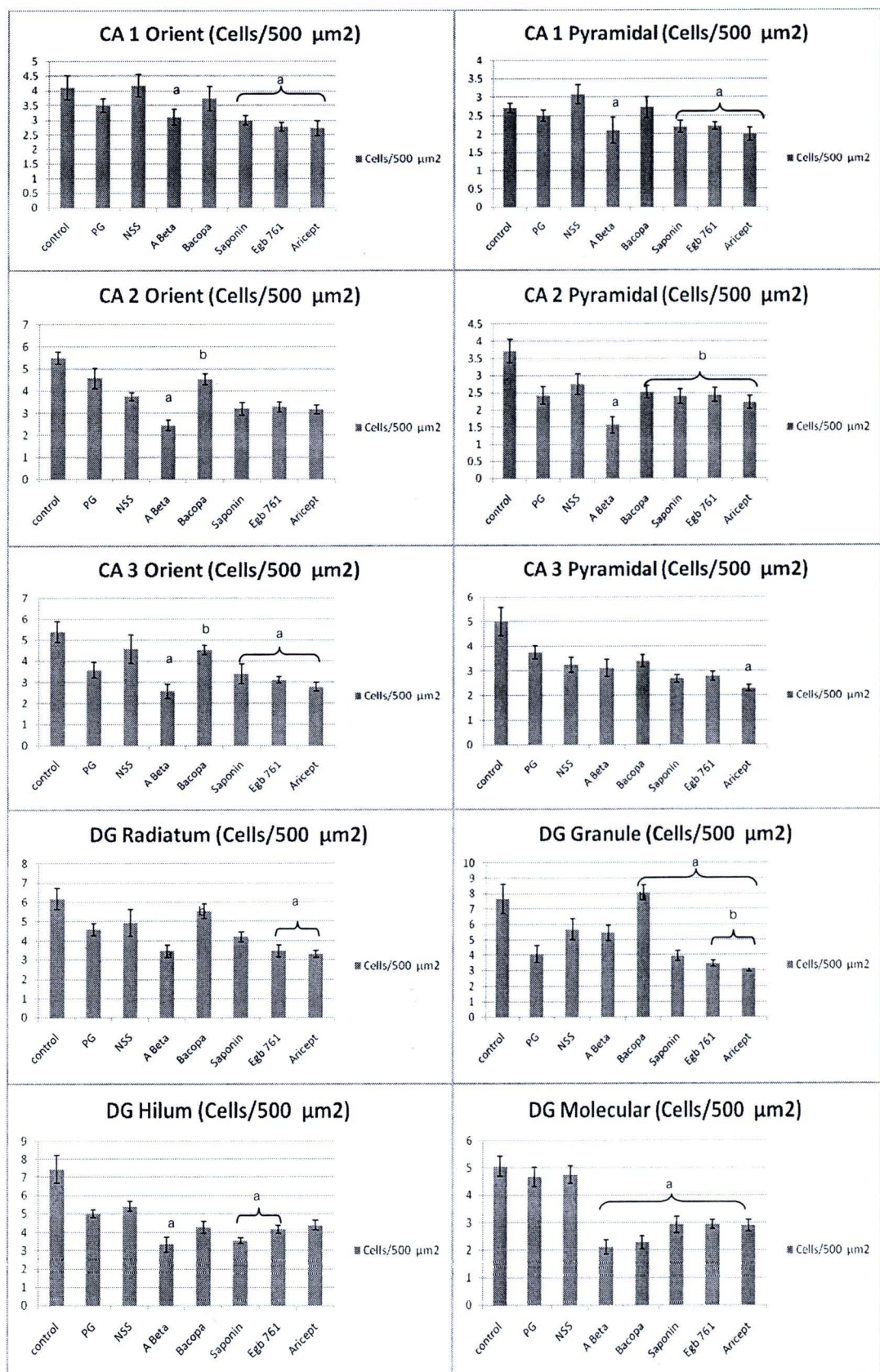
ส่วนจำนวนเซลล์ประสาท Cortical fibrous astrocyte บริเวณ Cingulum ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 15.56 ± 0.33 14.67 ± 0.31 และ 15.75 ± 0.56 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ ในขณะที่ จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์ มีค่า เท่ากับ 18.00 ± 1.02 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ซึ่งมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดพรมมิ Saponin EGb และ ยา Aricept จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte มีค่าเท่ากับ 13.07 ± 0.43 12.93 ± 0.30 12.22 ± 0.40 และ 12.82 ± 0.39 cells/ $100\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ และเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์ รวมถึงกลุ่ม PG+NSS พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เช่นกัน



ภาพที่ 29 แสดงผลการย้อม Astrocyte ด้วยวิธี GFAP Immonohistochemistry ด้วยกำลังขยาย 20 เท่า ภาพ ก-ง แสดง Hippocampal protoplasmic astrocyte สมองบริเวณ CA1 CA2 CA3 และ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม ตามลำดับ (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)

ตารางที่ 2 แสดงจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte (Cells/500 μ m²) ส่วนของHippocampus บริเวณCA1-3 ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี GFAP Immonohistochemistry

	CA1		CA2		CA3	
	Orient	Pyramidal	Orient	Pyramidal	Orient	Pyramidal
Control	4.11±0.41	2.72±0.13	5.50±0.27	3.72±0.34	5.39±0.50	5.00±0.58
PG	3.50±0.23	2.50±0.15	4.58±0.45	2.42±0.26	3.58±0.37	3.75±0.27
PG+NSS	4.17±0.38	3.08±0.26	3.75±0.17	2.75±0.30	4.58±0.67	3.25±0.30
PG+ A beta	3.11±0.26	2.11±0.35	2.44±0.24	1.56±0.24	2.56±0.33	3.11±0.35
Bacopa	3.73±0.41	2.73±0.28	4.53±0.25	2.53±0.19	4.53±0.23	3.40±0.25
Saponin	3.00±0.16	2.20±0.17	3.20±0.29	2.40±0.21	3.40±0.47	2.67±0.15
EGb	2.78±0.15	2.22±0.10	3.28±0.24	2.44±0.20	3.11±0.15	2.78±0.19
Aricept	2.72±0.26	2.00±0.18	3.17±0.20	2.22±0.19	2.78±0.20	2.28±0.13



ภาพที่ 30 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ เซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 4.11 ± 0.41 3.50 ± 0.23 และ 4.17 ± 0.38 cells/500 μm^2 จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Pyramidal บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 2.72 ± 0.13 2.50 ± 0.15 และ 3.08 ± 0.26 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้ว จำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient และ Pyramidal บริเวณ CA1 เท่ากับ 3.11 ± 0.26 และ 2.11 ± 0.35 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งมีจำนวนที่ลดลงทำให้เราทราบว่า เบต้าอะไมลอยด์นั้นสามารถลดจำนวนของ Astrocyte ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรหมิ Saponin EGb และ Aricept พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 3.73 ± 0.41 3.00 ± 0.16 2.78 ± 0.15 และ 2.72 ± 0.26 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ส่วน จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมอง Hippocampus ชั้น Pyramidal บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 2.73 ± 0.28 2.20 ± 0.17 2.22 ± 0.10 และ 2.00 ± 1.18 cells/500 μm^2 ตามลำดับ จะเห็นได้ว่าสัตว์ทดลองที่ได้รับสารสกัดพรหมิเท่านั้นที่สามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาท Astrocyte ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient บริเวณ CA2 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 5.50 ± 0.27 4.58 ± 0.45 และ 3.75 ± 0.17 cells/500 μm^2 จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Pyramidal บริเวณ CA2 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 3.72 ± 0.34 2.42 ± 0.26 และ 2.75 ± 0.30 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้ว จำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient และ Pyramidal บริเวณ CA2 เท่ากับ 2.44 ± 0.24 และ 1.56 ± 0.24 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งมีจำนวนที่ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรหมิ Saponin EGb และ Aricept พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient บริเวณ CA2 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 4.53 ± 0.25 3.20 ± 0.29 3.28 ± 0.24 และ 3.17 ± 0.20 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ส่วน จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมอง Hippocampus ชั้น Pyramidal บริเวณ CA2 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 2.53 ± 0.19 2.40 ± 0.21 2.44 ± 0.20 และ 2.22 ± 0.19 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte บริเวณ CA2 ของสัตว์ทดลอง ที่ได้นั้นมีผลเช่นเดียวกันกับจำนวนเซลล์ประสาท

Astrocyte บริเวณ CA1 นั้นคือสัตว์ทดลองที่ได้รับสารสกัดพรมมิเท่านั้นที่สามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาท Astrocyte ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient บริเวณ CA3 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 5.39 ± 0.50 3.58 ± 0.37 และ 4.58 ± 0.67 cells/500 μm^2 จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Pyramidal บริเวณ CA3 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 5.00 ± 0.58 3.75 ± 0.27 และ 3.25 ± 0.30 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้ว จำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient และ Pyramidal บริเวณ CA3 เท่ากับ 2.56 ± 0.33 และ 3.11 ± 0.35 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งมีจำนวนที่ลดลงโดยเฉพาะจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ชั้น Orient นั้นมีค่าน้อยลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรมมิ Saponin EGb และ Aricept พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Orient บริเวณ CA3 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 4.53 ± 0.23 3.40 ± 0.47 3.11 ± 0.15 และ 2.78 ± 0.20 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ส่วน จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมอง Hippocampus ชั้น Pyramidal บริเวณ CA3 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 3.40 ± 0.25 2.67 ± 0.15 2.78 ± 0.19 และ 2.28 ± 0.13 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ทำให้เราทราบว่า จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte บริเวณชั้น Orient เท่านั้นที่สัตว์ทดลองที่ได้รับสารสกัดพรมมิเพียงอย่างเดียวที่สามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาท Astrocyte ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

ตารางที่ 3 แสดงจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte (Cells/500 μm^2) ส่วน Hippocampus บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี GFAP Immonohistochemistry

	Radiatum	Granule	Hilum	Molecular
Control	6.17 ± 0.56	7.67 ± 0.95	7.44 ± 0.76	5.06 ± 0.36
PG	4.58 ± 0.31	4.07 ± 0.56	5.00 ± 0.21	4.67 ± 0.36
PG+NSS	4.92 ± 0.69	5.67 ± 0.69	5.42 ± 0.26	4.75 ± 0.32
PG+ A beta	3.44 ± 0.33	5.44 ± 0.50	3.33 ± 0.40	2.11 ± 0.26
Bacopa	5.53 ± 0.38	8.07 ± 0.50	4.27 ± 0.33	2.27 ± 0.24
Saponin	4.20 ± 0.27	3.93 ± 0.33	3.53 ± 0.16	2.93 ± 0.30
EGb	3.44 ± 0.31	3.44 ± 0.18	4.17 ± 0.21	2.94 ± 0.17
Aricept	3.28 ± 0.19	3.11 ± 0.19	4.39 ± 0.28	2.89 ± 0.21

จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Radiatum บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 6.17 ± 0.56 4.58 ± 0.31 และ 4.92 ± 0.69 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้ว จำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Radiatum บริเวณ Dentate gyrus มีจำนวน Astrocyte เท่ากับ 3.44 ± 0.33 cells/500 μm^2 ซึ่งมีจำนวนที่ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรหมิ Saponin EGb และ Aricept พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Radiatum บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 5.53 ± 0.38 4.20 ± 0.27 3.44 ± 0.31 และ 3.28 ± 0.19 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลองที่ได้รับสารสกัดพรหมิเพียงอย่างเดียวที่สามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาท Astrocyte ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

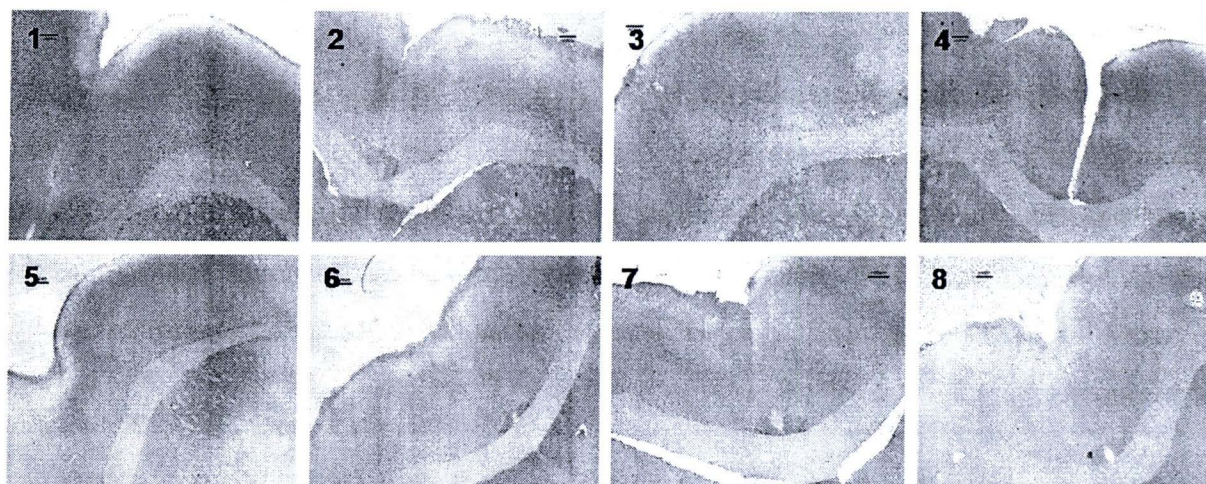
จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Granule บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 7.67 ± 0.95 4.07 ± 0.56 และ 5.67 ± 0.69 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้ว จำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Granule บริเวณ Dentate gyrus มีจำนวน Astrocyte เท่ากับ 5.44 ± 0.50 cells/500 μm^2 นั้นมีค่าน้อยลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรหมิ Saponin EGb และ Aricept พบว่า จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Granule บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 8.07 ± 0.50 3.93 ± 0.33 3.44 ± 0.18 และ 3.11 ± 0.19 cells/500 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลองที่ได้รับสารสกัดพรหมิ แป๊ะก๊วย และ Aricept นั้นที่สามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาท Astrocyte ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Hilum บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 7.44 ± 0.76 5.00 ± 0.21 และ 5.42 ± 0.26 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้ว จำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Hilum บริเวณ Dentate gyrus มีจำนวน Astrocyte เท่ากับ 3.33 ± 0.40 cells/500 μm^2 นั้นมีค่าน้อยลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรหมิ Saponin EGb และ Aricept พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Hilum บริเวณ Dentate gyrus

สัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 4.27 ± 0.33 3.53 ± 0.16 4.17 ± 0.21 และ 4.39 ± 0.28 cells/500 μm^2 ตามลำดับซึ่งจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสัตว์ทดลองที่ได้รับ Saponin และแปะก๊วยนั้นสามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาท Astrocyte ได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

จำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Molecular บริเวณ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 5.06 ± 0.36 4.67 ± 0.36 และ 4.75 ± 0.32 cells/500 μm^2 เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีด เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle แล้วจำนวนของเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Molecular บริเวณ Dentate gyrus มีจำนวน Astrocyte เท่ากับ 2.11 ± 0.26 cells/500 μm^2 นั้นมีค่าน้อยลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองได้รับสารสกัดสมุนไพรหรือยาต่างๆ ได้แก่ พรหมมี Saponin EGb และ Aricept พบว่าจำนวนเซลล์ประสาท Astrocyte ของสมองส่วน Hippocampus ชั้น Molecular บริเวณ Dentate ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Bacopa Saponin EGb และ Aricept นั้นมีค่า เท่ากับ 2.27 ± 0.24 2.93 ± 0.30 2.94 ± 0.17 และ 2.89 ± 0.21 cells/500 μm^2 ตามลำดับ

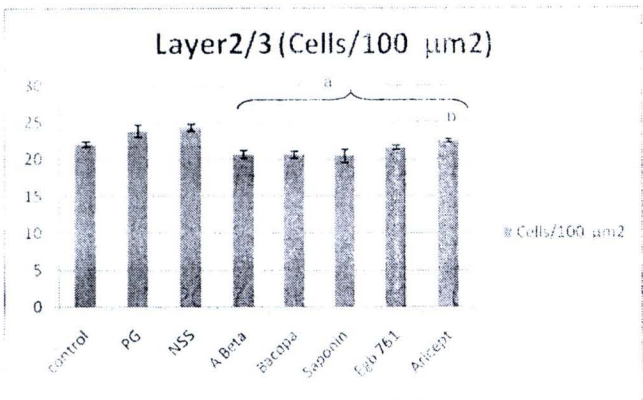
คณะผู้วิจัยยังได้ทำการวัดระดับของจำนวนโปรตีน ชนิด Amyloid precursor protein โดยใช้วิธี Immunohistochemistry ดังแสดงไว้ดังภาพ



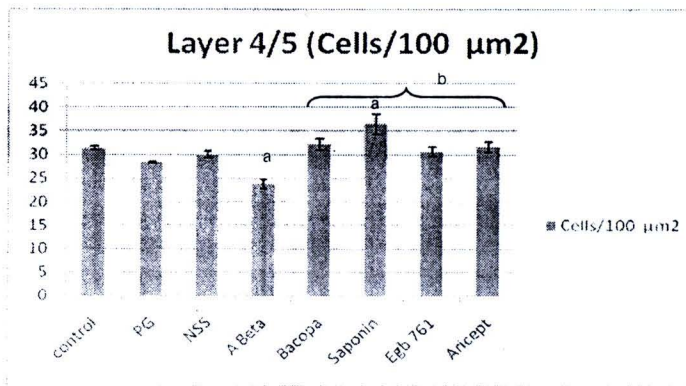
ภาพที่ 31 แสดงผลการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ด้วยกล้องกำลังขยาย 10 เท่าของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)

ตารางที่ 4 แสดงจำนวนเซลล์ประสาท ใน ส่วน Cerebral cortex (Cells/100 μm^2) ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี Amyloid precursor protein Immonohistochemistry

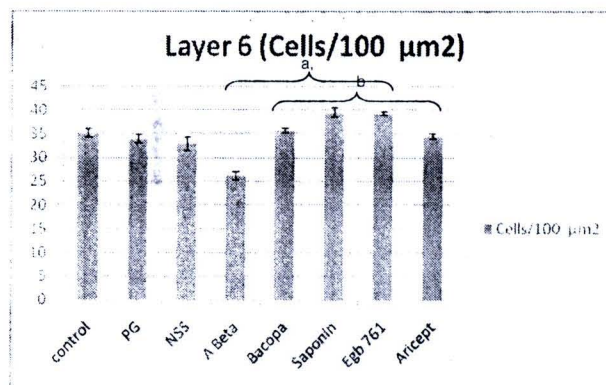
	ชั้นที่ 2/3	ชั้นที่ 4/5	ชั้นที่ 6
Control	22.00±0.37	31.33±0.47	35.17±0.90
PG	23.83±0.82	28.42±0.14	33.92±0.92
PG+NSS	24.25±0.47	30.08±0.73	32.83±1.37
PG+ A beta	20.67±0.52	23.78±0.98	26.11±0.88
Bacopa	20.62±0.43	32.13±1.20	35.67±0.49
Saponin	20.47±0.89	36.40±2.07	39.47±0.96
EGb	21.61±0.32	30.61±1.01	39.28±0.37
Aricept	22.50±0.24	31.61±1.05	34.50±0.50



ภาพที่ 32 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



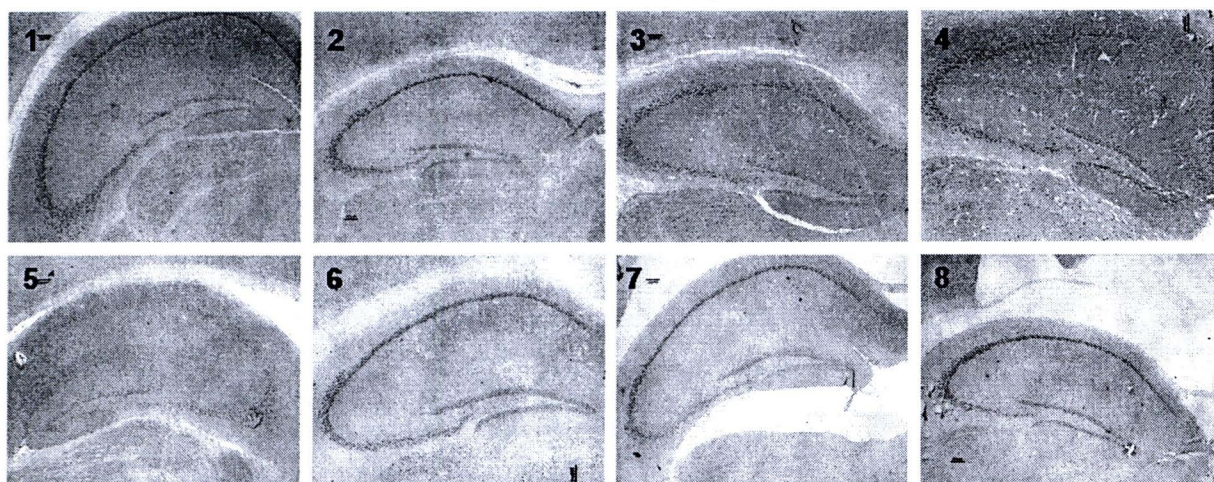
ภาพที่ 33 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 4/5 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



ภาพที่ 34 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 6 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

เซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 ที่ย้อมติดสีจากการย้อมเซลล์ด้วยวิธี Immunohistochemistry โดยใช้ Amyloid precursor protein antigen ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่าเท่ากับ 22.00 ± 0.37 23.83 ± 0.82 และ 24.25 ± 0.47 cells/100 μm^2 ตามลำดับ ชั้นที่ 4/5 มีค่าเท่ากับ 31.33 ± 0.47 28.42 ± 0.14 และ 30.08 ± 0.73 cells/100 μm^2 ตามลำดับ และชั้นที่ 6 มีค่าเท่ากับ 35.17 ± 0.90 33.92 ± 0.92 และ 32.83 ± 1.37 cells/100 μm^2 ตามลำดับ เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 4/5 และชั้นที่ 6 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม PG+AB นั้นมีค่าเท่ากับ 20.67 ± 0.52 23.78 ± 0.98 และ 26.11 ± 0.88 cells/100 μm^2 ตามลำดับ นั้นมีค่าน้อยลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองที่ได้รับการยาหรือสมุนไพรที่ควบคู่ไปกับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle ได้แก่ สัตว์ทดลองในกลุ่ม พรหมมี Saponin แปะกาว และ Aricept นั้นพบว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่

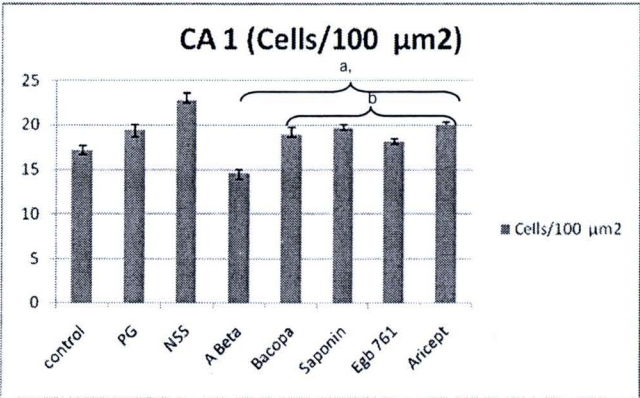
2/3 ของสัตว์ทดลอง นั้นมีค่า เท่ากับ 20.62 ± 0.43 20.47 ± 0.89 21.61 ± 0.32 และ 22.50 ± 0.24 cells/100 μm^2 ตามลำดับ ขั้นที่ 4/5 มีค่า เท่ากับ 32.13 ± 1.20 36.40 ± 2.07 30.61 ± 1.01 และ 31.61 ± 1.05 cells/100 μm^2 ตามลำดับ และขั้นที่ 6 มีค่า เท่ากับ 35.67 ± 0.49 39.47 ± 0.96 39.28 ± 0.37 และ 34.50 ± 0.50 cells/100 μm^2 ตามลำดับ ซึ่งพบว่าเซลล์ประสาทบริเวณชั้น 2/3 พรมมิ Saponin แปะก๊วย นั้นไม่การเพิ่มขึ้นของ Amyloid precursor protein ได้ เว้นแต่สัตว์ทดลองในกลุ่ม Aricept เท่านั้นที่มีการเพิ่มขึ้นของ Amyloid precursor protein อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) ส่วนเซลล์ประสาทบริเวณชั้น 4/5 พรมมิ Saponin แปะก๊วย และ Aricept นั้นไม่สามารถป้องกันการตายของเซลล์ประสาทได้ เว้นแต่สัตว์ทดลองในกลุ่ม Aricept เท่านั้นที่มีการเพิ่มขึ้นของ Amyloid precursor protein อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) สุดท้ายคือเซลล์ประสาทบริเวณชั้น 6 สัตว์ทดลองในกลุ่ม Aricept เท่านั้นที่มีการเพิ่มขึ้นของ Amyloid precursor protein อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)



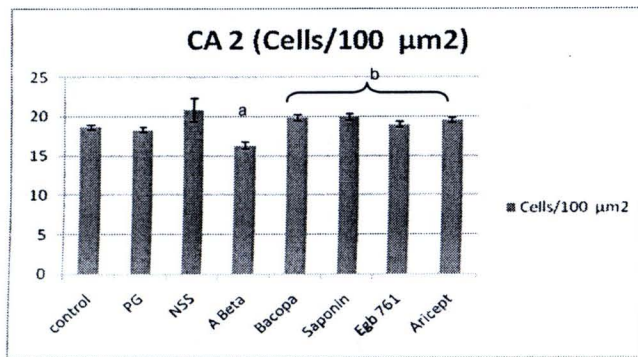
ภาพที่ 35 แสดงผลการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus ด้วยกล้องกำลังขยาย 10 เท่าของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม (1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)

ตารางที่ 5 แสดงจำนวนเซลล์ประสาท ใน ส่วน Hippocampus (Cells/50 μm^2) ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี Amyloid precursor protein Immonohistochemistry

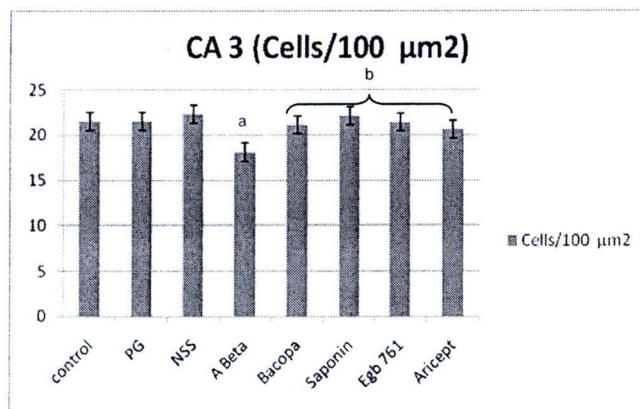
	CA1	CA2	CA3	Dentate gyrus
Control	17.22±0.44	18.67±0.29	21.50±0.30	27.39±0.45
PG	19.42±0.58	18.33±0.31	21.50±0.91	22.42±0.95
PG+NSS	22.83±0.80	20.83±1.44	22.33±1.08	25.58±0.90
PG+ A beta	14.67±0.33	16.33±0.44	18.11±0.51	23.35±0.72
Bacopa	19.00±0.73	19.87±0.41	21.13±0.29	33.13±1.26
Saponin	19.67±0.37	19.93±0.39	22.13±0.56	32.13±1.39
EGb	18.18±0.25	19.00±0.37	21.44±0.46	30.22±0.73
Aricept	20.00±0.30	19.56±0.31	20.63±0.36	30.50±0.73



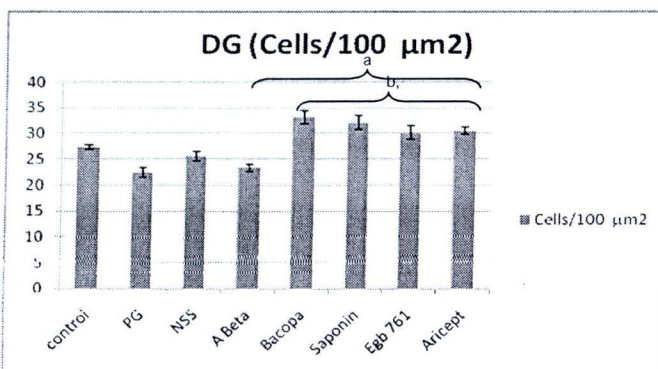
ภาพที่ 36 แสดงค่าเฉลี่ย (mean ± S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 1 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b= $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



ภาพที่ 37 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 2 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



ภาพที่ 38 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 3 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

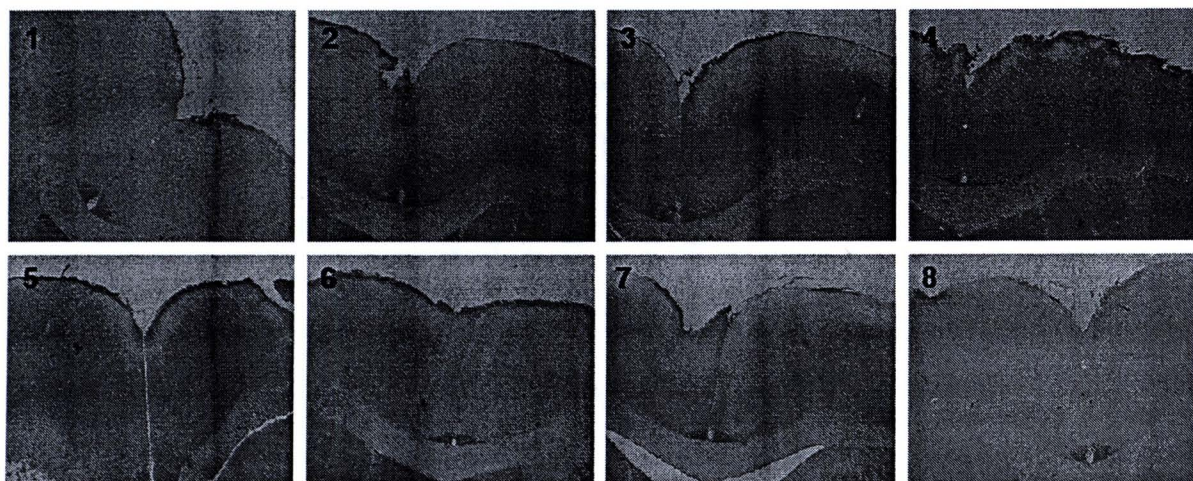


ภาพที่ 39 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของเซลล์ประสาทจากการย้อม Amyloid precursor protein ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ Dentate gyrus ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

จำนวนเซลล์ประสาทที่ย้อมติดสีจากการย้อมเซลล์ ด้วยวิธี Amyloid precursor protein Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 17.22 ± 0.44 19.42 ± 0.58 และ 22.83 ± 0.80 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ บริเวณ CA2 มีค่า เท่ากับ 18.67 ± 0.29 18.33 ± 0.31 และ 20.83 ± 1.44 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ บริเวณ CA3 มีค่า เท่ากับ 21.50 ± 0.30 21.50 ± 0.91 และ 22.33 ± 1.08 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ และบริเวณ Dentate gyrus มีค่า เท่ากับ 27.39 ± 0.45 22.42 ± 0.95 และ 25.58 ± 0.90 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ เมื่อ สัตว์ทดลองได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle จำนวนเซลล์ประสาทของสมอง ส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 CA2 CA3 และDentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่มPG+AB นั้นมีค่า เท่ากับ 14.67 ± 0.33 16.33 ± 0.44 18.11 ± 0.51 และ 23.35 ± 0.72 cells/ $50\mu\text{m}^2$ นั้นมีค่าน้อยลงอย่างมี นัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือสมุนไพรที่ควบคุมไปกับการฉีดด้วย เบต้าอะ ไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle ได้แก่ สัตว์ทดลองในกลุ่ม พรหมิ Saponin เปะก๊วย และ Aricept นั้นพบว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณCA1 ของสัตว์ทดลอง นั้นมีค่า เท่ากับ 19.00 ± 0.73 19.67 ± 0.37 18.18 ± 0.25 และ 20.00 ± 0.30 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ บริเวณCA2 มี ค่า เท่ากับ 19.87 ± 0.41 19.93 ± 0.39 19.00 ± 0.37 และ 19.56 ± 0.31 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับบริเวณCA3 มีค่า เท่ากับ 21.13 ± 0.29 22.13 ± 0.56 21.44 ± 0.46 และ 20.63 ± 0.36 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ และ บริเวณ Dentate gyrus มีค่า เท่ากับ 33.13 ± 1.26 32.13 ± 1.39 30.22 ± 0.73 และ 30.50 ± 0.73 cells/ $50\mu\text{m}^2$ ตามลำดับ จะเห็นได้ว่าเมื่อนำจำนวนเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองกลุ่มดังกล่าวไป เปรียบเทียบกับจำนวนเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองกลุ่ม PG+AB แล้วพบว่านั้นมีจำนวนเซลล์ประสาทที่ มากกว่าอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) ทำให้เราทราบว่าสัตว์ทดลองที่ได้รับ พรหมิ Saponin เปะก๊วย และ Aricept สามารถเพิ่มจำนวนของ Amyloid precursor protein อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

คณะผู้วิจัยยังได้ทำการวัดระดับของจำนวนโปรตีน ชนิด Beta amyloid โดยใช้วิธี Immonohistochemistry ดังแสดงไว้ดังภาพ

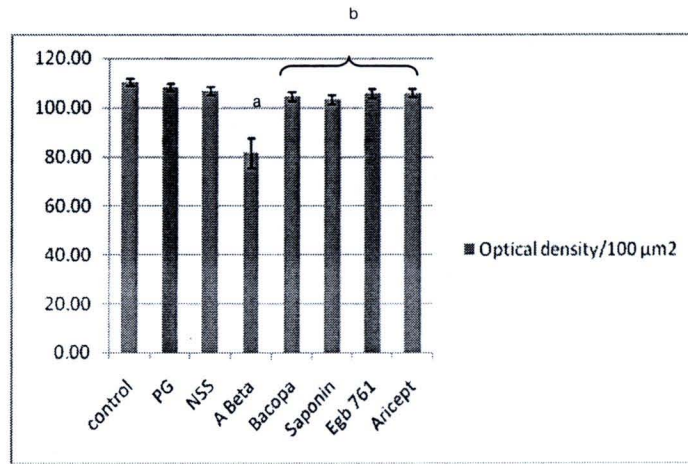
*



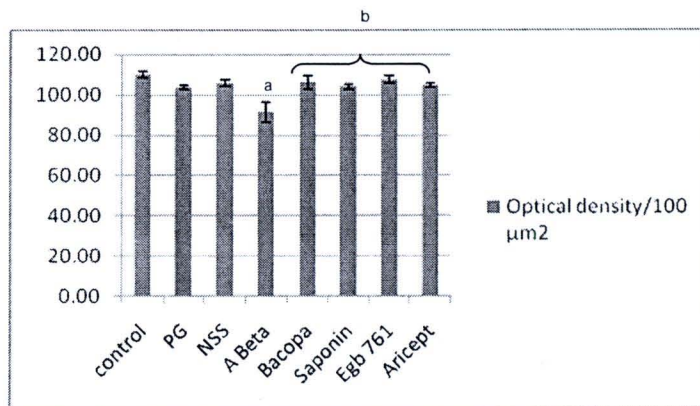
ภาพที่ 40 แสดงผลการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ด้วย กำลังขยาย 10 เท่าของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม(1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)

ตารางที่ 6 แสดงผลการวัด Optical density ในพื้นที่ 100 μm^2 ใน ส่วน Cerebral cortex ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี Beta amyloid Immonohistochemistry

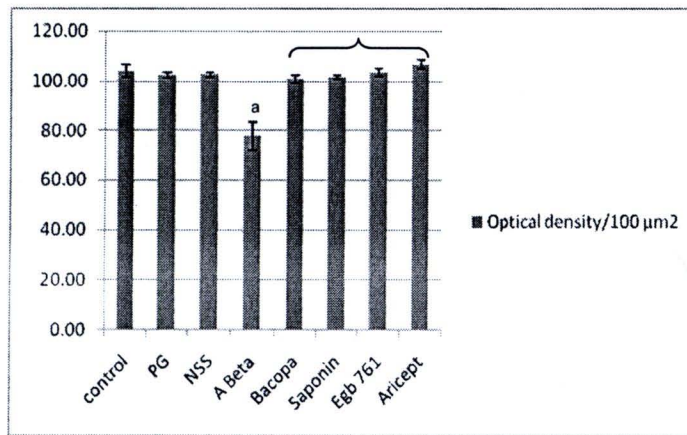
	Layer2/3	Layer4/5	Layer6
Control	110.20±1.51	110.15±1.71	103.98±2.48
PG	108.11±1.47	103.73±1.06	102.22±1.09
PG+NSS	106.78±1.58	105.69±1.64	102.53±0.84
PG+ A beta	81.41±6.18	91.37±5.07	77.81±5.71
Bacopa	104.51±1.87	106.11±3.30	100.80±1.66
Saponin	103.13±1.88	104.07±1.33	101.53±0.80
EGb	105.61±1.75	107.59±1.69	103.46±1.51
Aricept	105.83±1.50	104.61±1.04	106.78±1.74



ภาพที่ 41 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

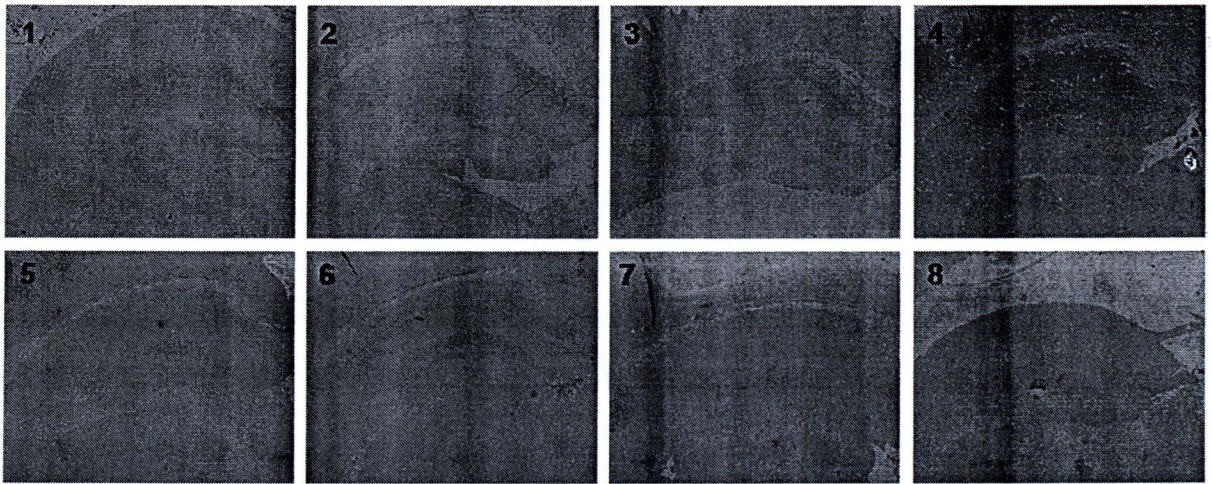


ภาพที่ 42 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 4/5 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



ภาพที่ 43 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 6 ($a = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ $b = p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

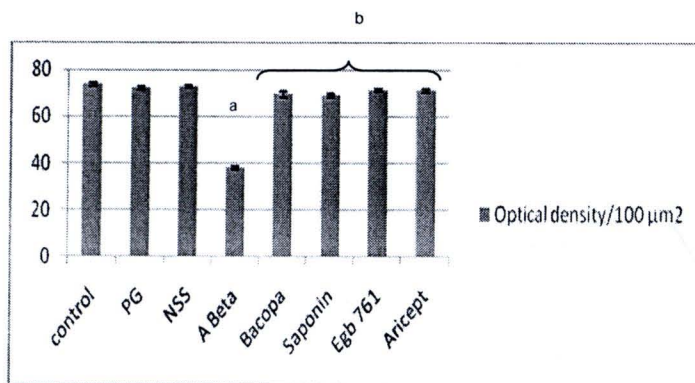
เซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 ที่ย้อมติดสีจากการย้อมเซลล์ด้วยวิธี Immunohistochemistry โดยใช้ Beta amyloid antigen ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่า เท่ากับ 110.20 ± 1.51 108.11 ± 1.47 และ 106.78 ± 1.58 ตามลำดับ ชั้นที่ 4/5 มีค่า เท่ากับ 110.15 ± 1.71 103.73 ± 1.06 และ 105.69 ± 1.64 ตามลำดับ และชั้นที่ 6 มีค่า เท่ากับ 103.98 ± 2.48 102.22 ± 1.09 และ 102.53 ± 0.84 ตามลำดับ เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 4/5 และ ชั้นที่ 6 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม PG+AB นั้นมีค่า เท่ากับ 81.41 ± 6.18 91.37 ± 5.07 และ 77.81 ± 5.71 ตามลำดับ ซึ่งมีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือสมุนไพรที่ควบคู่ไปกับการฉีดด้วย เบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle ได้แก่ สัตว์ทดลองในกลุ่ม พรมมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept นั้นพบว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Cortex ชั้นที่ 2/3 ของสัตว์ทดลอง นั้นมีค่า เท่ากับ 104.51 ± 1.87 103.13 ± 1.88 105.61 ± 1.75 และ 105.83 ± 1.50 ตามลำดับ ชั้นที่ 4/5 มีค่า เท่ากับ 106.11 ± 3.30 104.07 ± 1.33 107.59 ± 1.69 และ 104.61 ± 1.04 ตามลำดับ และชั้นที่ 6 มีค่า เท่ากับ 100.80 ± 1.66 103.46 ± 1.51 และ 106.78 ± 1.74 ตามลำดับ ทำให้เราทราบว่าสัตว์ทดลองที่ได้รับพรมมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept นั้นสามารถลดความเป็นพิษของเบต้าอะไมลอยด์อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)



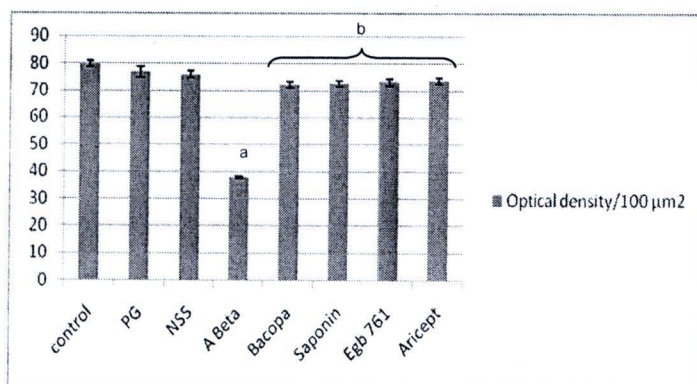
ภาพที่ 44 แสดงผลการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immonohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 1 ด้วยกำลังขยาย 1 เท่า ของสัตว์ทดลองทั้ง 8 กลุ่ม(1 control, 2 PG, 3 PG+NSS, 4 เบต้าอะไมลอยด์, 5 Bacopa, 6 Saponin, 7 EGb, 8 Aricept)

ตารางที่ 7 แสดงผลการวัด Optical density ในพื้นที่ 100 μm^2 ใน ส่วน Hippocampus ของสัตว์ทดลอง ด้วยวิธี Beta amyloid Immonohistochemistry

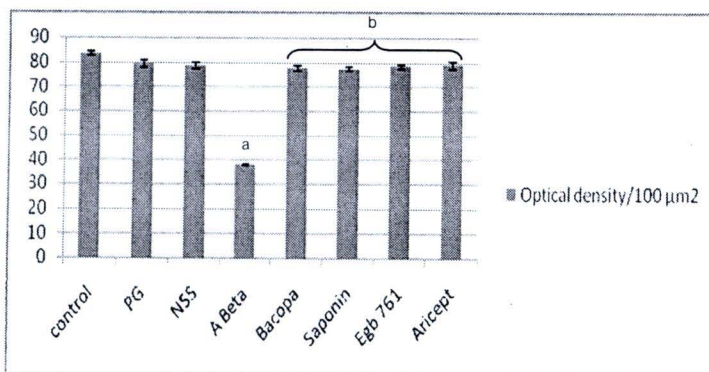
	CA1	CA2	CA3	Dentate gyrus
Control	73.74±0.86	79.74±1.12	83.44±0.95	76.81±1.52
PG	72.11±0.59	76.71±1.87	79.36±1.56	76.16±1.33
PG+NSS	72.81±0.59	75.89±1.30	78.53±1.28	75.19±1.35
PG+ A beta	38.07±0.69	37.93±0.42	37.89±0.32	37.00±0.62
Bacopa	69.69±1.13	72.18±1.22	77.53±1.07	73.82±1.52
Saponin	69.07±0.78	72.49±1.19	77.36±0.77	72.60±1.32
EGb	71.44±0.57	73.19±1.25	78.31±0.91	75.81±0.54
Aricept	71.08±0.60	73.53±1.12	78.81±1.64	75.83±1.97



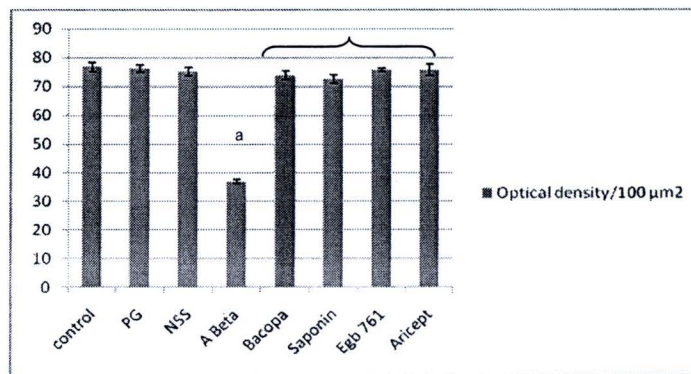
ภาพที่ 45 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 1 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



ภาพที่ 46 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 2 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



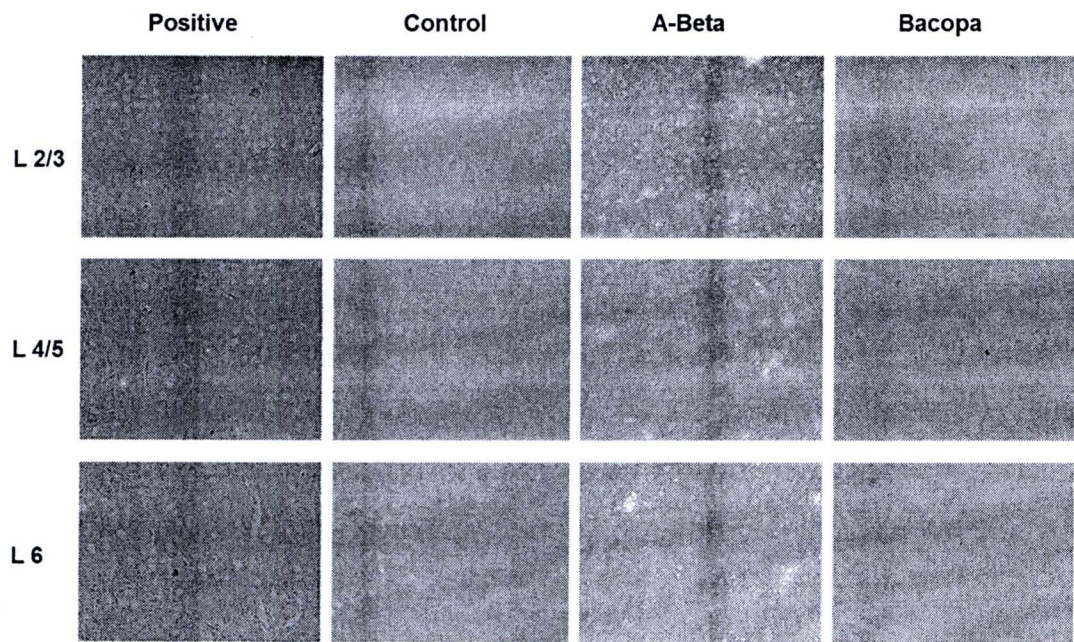
ภาพที่ 47 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA 3 (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)



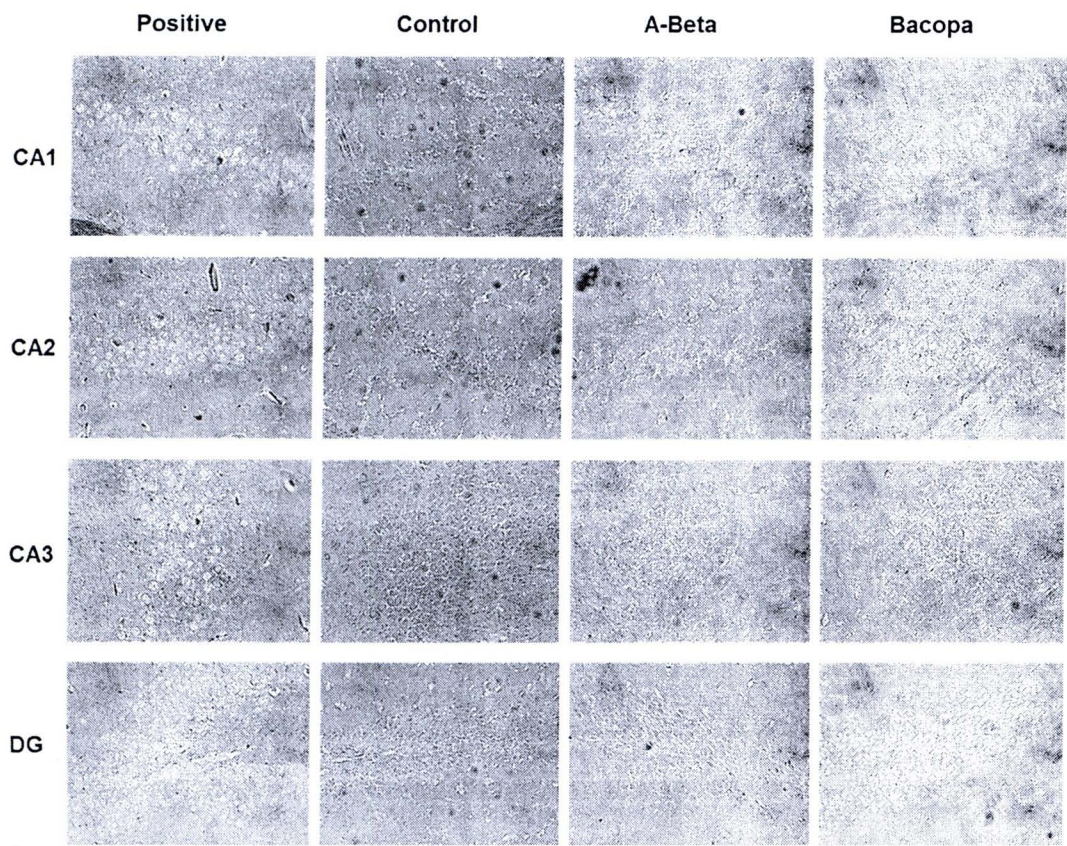
ภาพที่ 48 แสดงค่าเฉลี่ย (mean $\pm$ S.E.) ของ Optical density ของการย้อม Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ Dentate gyrus (a = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม PG+NSS และ b = $p \leq 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่ม เบต้าอะไมลอยด์)

จำนวนเซลล์ประสาทที่ย้อมติดสีจากการย้อมเซลล์ ด้วยวิธี Beta amyloid ด้วยวิธี Immunohistochemistry ของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS นั้นมีค่าเท่ากับ 73.74 ± 0.86 72.11 ± 0.59 และ 72.81 ± 0.59 ตามลำดับ บริเวณ CA2 มีค่า เท่ากับ 79.74 ± 1.12 76.71 ± 1.87 และ 75.89 ± 1.30 ตามลำดับ บริเวณ CA3 มีค่า เท่ากับ 83.44 ± 0.95 79.36 ± 1.56 และ 78.53 ± 1.28 ตามลำดับ และบริเวณ Dentate gyrus มีค่า เท่ากับ 76.81 ± 1.52 76.16 ± 1.33 และ 75.19 ± 1.35 ตามลำดับ เมื่อสัตว์ทดลองได้รับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 CA2 CA3 และ Dentate gyrus ของสัตว์ทดลอง กลุ่ม PG+AB นั้นมีค่า เท่ากับ 38.07 ± 0.69 37.93 ± 0.42 37.89 ± 0.32 และ 37.00 ± 0.62 ตามลำดับซึ่งมีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$) เมื่อพิจารณาจำนวนของเซลล์ประสาทของสัตว์ทดลองที่ได้รับยา หรือสมุนไพรที่ควบคู่ไปกับการฉีดด้วยเบต้าอะไมลอยด์เข้าไปใน Lateral ventricle ได้แก่ สัตว์ทดลองในกลุ่ม พรมมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept นั้นพบว่า จำนวนเซลล์ประสาทของสมองส่วน Hippocampus บริเวณ CA1 ของสัตว์ทดลอง นั้นมีค่า เท่ากับ 69.69 ± 1.13 69.07 ± 0.78 71.44 ± 0.57 และ 71.08 ± 0.60 ตามลำดับ บริเวณ CA2 มีค่า เท่ากับ 72.18 ± 1.22 72.18 ± 1.22 73.19 ± 1.25 และ 73.53 ± 1.12 ตามลำดับบริเวณ CA3 มีค่า เท่ากับ 77.53 ± 1.07 77.36 ± 0.77 78.31 ± 0.91 และ 78.81 ± 1.64 ตามลำดับ และบริเวณ Dentate gyrus มีค่า เท่ากับ 73.82 ± 1.52 72.60 ± 1.32 75.81 ± 0.54 และ 75.83 ± 1.97 ตามลำดับ ตามลำดับทำให้เราทราบว่าสัตว์ทดลองที่ได้รับพรมมิ Saponin แปะกัวย และ Aricept นั้นสามารถลดความเป็นพิษของเบต้าอะไมลอยด์อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p \leq 0.05$)

นอกจากนี้คณะผู้วิจัยยังได้ทำการวัดระดับของLipofuscin โดยใช้วิธี Sudan Black B ดังแสดงไว้
ดังภาพ



ภาพที่ 49 แสดงผลการย้อม Lipofuscin ด้วย Sudan Black B ของสมองส่วน Cortex ด้วยกำลังขยาย 40 เท่า



ภาพที่ 50 แสดงผลการย้อม Lipofuscin ด้วย Sudan Black B ของสมองส่วน Hippocampus

เมื่อนำสไลด์ที่ผ่านการย้อม Lipofuscin ด้วย Sudan Black B มาส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ภายใต้กำลังขยายขนาด 40x แล้วพบว่าสัณฐานของเซลล์ทุกกลุ่มที่ได้รับพรมมิ Saponin แปะก๊วย และ Aricept หรือแม้กระทั่ง กลุ่ม Control PG และ PG+NSS เองไม่สามารถมองเห็นการสะสมของ Lipofuscin ทำให้คณะผู้วิจัยคาดว่าเบต้าอะไมลอยด์ที่สัตว์ได้รับการฉีดเข้าไปในโพรงสมองนั้นไม่ทำให้เกิดการสะสมของ Lipofuscin

สรุปผลการทดลอง

การศึกษาค้นคว้าครั้งนี้ได้นำเอาเบต้าอะไมลอยด์ซึ่งเป็นเปปไทด์ชนิดหนึ่งนำมาเหนี่ยวนำให้มีการเสื่อมของเซลล์ประสาทโดยการฉีดเข้าไปในโพรงสมอง และศึกษาผลของสารสกัดพรมมิ, Enriched saponin, แปะก๊วย และยา Aricept โดยให้สารต่างๆ เหล่านี้ก่อนการฉีดเบต้าอะไมลอยด์ทางปากในขนาด 40 6.67 100 และ 0.2 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักตัว 1 กิโลกรัมตามลำดับ หลังจากนั้นคณะผู้วิจัย ได้ประเมินพฤติกรรม การเรียนรู้และความจำด้วยเทคนิค MWM และ NOR พบว่าสัตว์ทดลองที่ถูกเหนี่ยวนำด้วยเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์นั้นมีความจำที่ลดลง ($p < 0.05$) ขณะที่ในกลุ่มของสัตว์ทดลองที่ได้รับยาหรือสารสกัดสมุนไพรก่อนการเหนี่ยวนำด้วยเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์ มีการเพิ่มการเรียนรู้และความจำใกล้เคียงกับกลุ่มควบคุมที่ไม่ได้ให้เบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์ ส่วนผลของสารสกัดพรมมิต่อระดับการเกิด Lipid peroxidation พบว่าสัตว์ทดลองที่ถูกเหนี่ยวนำด้วยเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์นั้นมีระดับของ Lipid peroxidation เพิ่มขึ้น เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมและกลุ่มที่ได้รับยาหรือสารสกัดสมุนไพรก่อนการเหนี่ยวนำด้วยเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์ นอกจากนี้คณะผู้วิจัย ยังได้ศึกษาผลของยาและสารสกัดสมุนไพรดังกล่าวต่อการเปลี่ยนแปลงทางโครงสร้างของสมองโดยดูผลทาง Histology โดยวิธี H&E และ Immunohistochemistry โดยใช้ GFAP, APP, A- β antibodies ผลการวิจัยพบว่าสัตว์ทดลองที่ถูกเหนี่ยวนำด้วยเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์นั้นเซลล์ประสาทถูกเหนี่ยวนำให้มีการเสียหายมากขึ้น ($p < 0.05$) ส่วนกลุ่มสัตว์ทดลองที่ได้รับยาหรือสารสกัดสมุนไพรก่อนได้รับเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์ พบมีจำนวนเซลล์ประสาทที่เสียหายลดลงเมื่อเทียบกับกลุ่มที่ได้รับเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์ ($p < 0.05$) ผลการวิจัยครั้งนี้สรุปได้ว่าสารสกัดพรมมิสามารถป้องกันการเสื่อมของเซลล์ประสาทที่ถูกเหนี่ยวนำจากเบต้าอะไมลอยด์เปปไทด์และให้ผลใกล้เคียงกับยา Aricept และสมุนไพรแปะก๊วย ดังนั้นสารสกัดพรมมิน่าจะถูกนำมาพัฒนาเป็นพืชเศรษฐกิจที่นำมาใช้เป็นอาหารเสริมในการป้องกันและรักษาโรคที่เกี่ยวข้องกับการสูญเสียความจำได้