

ผลกระทบของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง ต่อการเปลี่ยนแปลงของเซลล์แอสโตรไซต์

ณัฐนิชา ตันทรงษ์*
 ธีรณัฐญา ทองตัน** ศุภางค์ มณีศรี เลอกรองด์***

ธีรณัฐญา ทองตัน** ศุภางค์ มณีศรี เลอกรองด์***

Tantarungsee N, Thongtan T, Maneesri – le Grand S. Effect of chronic APAP treatment on alterations of astrocytes. Chula Med J 2018 Sep – Oct; 62 (5):859 - 70

Background : *During the last decade, a number of evidence have indicated adverse effects of paracetamol even at the therapeutic dose in several systems including the central nervous system.*

Objectives : *To investigate the effect of long-term use of chronic paracetamol on cell death and the ultrastructure alterations of astrocytes.*

Methods : *Astrocyte (C8-D1A) were treated with paracetamol at the concentration of 100 μ M for 24 h, 16 and 28 days. The numbers of cell death and the ultrastructure alterations of astrocytes were monitored in the paracetamol-treated cells compare with control cells.*

Results : *Paracetamol treatment of 24 h had no effect on alterations of astrocytes, while the paracetamol treatment of 16 and 28 days could increase the numbers of astrocytic cell death than those observed in the control. The structural analysis clearly demonstrated the abnormality of nucleus, nuclear membrane, rough endoplasmic reticulum and mitochondria in the paracetamol-treated cells when compared to those in the control.*

* นิสิตปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต ภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

** ภาควิชาชีวเคมี คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

***ภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

Conclusion : *The long-term use of paracetamol could induce cell death and alter the ultrastructure of astrocyte cells.*

Keywords : *Paracetamol, astrocyte, ultrastructure, cell death.*

Correspondence to: Maneesri – le Grand S. Department of Pathology, Faculty of Medicine,
Chulalongkorn University, Bangkok 10330, Thailand.

Received for publication. November 21, 2017.

ณัฐนิชา ตันทรัพย์, ธัญญา ทองตัน, ศุภางค์ มณีศรี เลอกรองด์. ผลกระทบของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังต่อการเปลี่ยนแปลงของเซลล์แอสโตรไซต์. *จุฬาลงกรณ์เวชสาร* 2561 ก.ย. ต.ค.; 62(5):859 – 70

- เหตุผลของการทำวิจัย** : ผลการศึกษาวิจัยในช่วง 10 ปีหลังนี้บ่งชี้ว่า การได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังด้วยขนาดของการรักษาสามารถส่งผลเสียต่อเซลล์และระบบต่าง ๆ ของร่างกายได้ รวมไปถึงระบบประสาทส่วนกลางด้วย
- วัตถุประสงค์** : เพื่อศึกษาผลของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังต่อการตายของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์และการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์
- วิธีการทำวิจัย** : เซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ (C8-D1A) ถูกเพาะเลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอล ที่ความเข้มข้น $100 \mu\text{M}$ เป็นเวลา 24 ชั่วโมง 16 และ 28 วัน จากนั้นทำการตรวจนับจำนวนเซลล์ตายและตรวจสอบโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์เพาะเลี้ยงที่ได้รับยาพาราเซตามอลเปรียบเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม
- ผลการศึกษา** : การได้รับยาพาราเซตามอลที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง ไม่ส่งผลให้เซลล์เพาะเลี้ยง แอสโตรไซต์เกิดการเปลี่ยนแปลง ขณะที่การเพาะเลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลเป็นระยะเวลา 16 และ 28 วัน ส่งผลให้เซลล์มีการตายเพิ่มสูงขึ้นและมีลักษณะโครงสร้างระดับจุลภาคที่ผิดปกติไป โดยพบว่ามีความผิดปกติของนิวเคลียส เยื่อหุ้มนิวเคลียส endoplasmic reticulum (ER) และไมโทคอนเดรียอย่างชัดเจน เมื่อเปรียบเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม
- สรุป** : การได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังสามารถเหนี่ยวนำให้เซลล์แอสโตรไซต์มีการตายเพิ่มขึ้น และส่งผลต่อโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์แอสโตรไซต์ให้เปลี่ยนแปลงไป
- คำสำคัญ** : พาราเซตามอล, แอสโตรไซต์, โครงสร้างระดับจุลภาค, เซลล์ตาย.

พาราเซตามอล (acetaminophen; APAP) จัดเป็นยาสามัญประจำบ้านที่ใช้ในการรักษาอาการปวดทั่วไป มีคุณสมบัติช่วยบรรเทาอาการปวดศีรษะ อาการปวดเมื่อย และลดไข้ รวมไปถึงฤทธิ์ในการต้านการอักเสบ เนื่องจากยานี้สามารถหาซื้อเองได้ง่ายโดยไม่ต้องมีใบสั่งจ่ายยาจากแพทย์และก่อให้เกิดผลข้างเคียงอันไม่พึงประสงค์น้อย ทำให้ยาพาราเซตามอลยังคงเป็นที่นิยมใช้กันอย่างแพร่หลายจนถึงปัจจุบัน

อย่างไรก็ตามงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับพาราเซตามอลในช่วง 10 ปีหลังกลับพบว่าการใช้ยาพาราเซตามอลในขนาดของการรักษา (therapeutic dose) อย่างต่อเนื่องเป็นระยะเวลานานสามารถส่ง ผลเสียต่อเซลล์และระบบต่าง ๆ ของร่างกาย เช่น งานวิจัยของ Sudano I. และคณะที่พบว่าการใช้ยาพาราเซตามอลอย่างต่อเนื่องเป็นระยะเวลา 2 สัปดาห์ในผู้ป่วยโรคหลอดเลือดหัวใจส่งผลให้ความดันโลหิตสูงขึ้น⁽¹⁾ และการให้ยาพาราเซตามอลในปริมาณที่ไม่ก่อให้เกิดพิษต่อเซลล์ (0.01 - 1 mM) ร่วมกับการบ่มเลี้ยงเซลล์ pneumocytes เป็นเวลา 4 ชั่วโมงพบว่าส่งผลให้ระดับ glutathione (GSH) ในเซลล์ลดลง⁽²⁾ รวมไปถึงระบบประสาทส่วนกลางด้วย โดยผลงานวิจัยก่อนหน้าของ Chantong C. และคณะ ในปี พ.ศ. 2556 ได้รายงานว่าหนูทดลองที่ได้รับยาพาราเซตามอลในปริมาณที่ใช้ในการรักษาติดต่อกันเป็นระยะเวลา 30 วัน มีการแสดงออกของสารไซโตไคน์ที่เกี่ยวข้องกับกระบวนการอักเสบเพิ่มสูงขึ้นในสมองบริเวณฮิปโปแคมปัส⁽³⁾ และการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างต่อเนื่องเป็นเวลานาน (30 วัน)(200 mg/kg BW) สามารถเหนี่ยวนำให้ภาวะความผิดปกติของ blood-brain barrier (BBB) ได้โดยพบว่าเกิดความผิดปกติของเซลล์เอนโดทีเลียลรอบหลอดเลือด และการแสดงออกของโปรตีน ICAM-1 และ VCAM-1 ที่เพิ่มสูงขึ้นในกลุ่มที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างต่อเนื่อง อีกทั้งยังพบว่าปริมาณของ tight junction proteins (ZO-1, Occludin และ Claudin-5) ลดลงเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม⁽⁴⁾ ซึ่งการตรวจพบความผิดปกติของหลอดเลือดสมองเหล่านี้บ่งชี้ว่าในหนูที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างต่อเนื่องมีการสูญเสีย blood-brain barrier integrity

ซึ่งพบรวมไปกับการตรวจพบการบวมของ astrocyte foot plate ที่วางตัว อยู่โดยรอบ endothelial cells⁽⁴⁾

เนื่องจากแอสโทรไซต์เป็นเกลียเซลล์ที่มีบทบาทสำคัญในการสนับสนุนการทำงานของ BBB โดยมีส่วนช่วยในการควบคุมการผ่านเข้าออกของสารบริเวณ BBB ซึ่งมีผลต่อระดับการแสดงออกของโปรตีน tight junction⁽⁵⁾ ตลอดจนรักษาสมดุลของ anti-inflammation ในระบบประสาท ส่วนกลาง⁽⁶⁾ ทำให้มีหลายงานวิจัยที่มุ่งเน้นศึกษาถึงผลกระทบของความผิดปกติของ astrocyte ต่อการเปลี่ยนแปลงของ BBB เช่น งานวิจัยของ Neuhaus W. และคณะ ในปีพ.ศ. 2557 ที่รายงานไว้ว่า เมื่อทำการเพาะเลี้ยงเซลล์ astrocyte ร่วมกับ เซลล์ endothelial โดยกระตุ้นเซลล์ astrocyte ให้เกิดการขาดเสบด้วยวิธี oxygen/glucose deprivation สามารถก่อให้เกิดความเสียหายกับ BBB ได้ โดยพบว่ามีสารซึมผ่าน BBB เพิ่มขึ้นและมีการแสดงออกของโปรตีน tight junction น้อยลงเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม⁽⁷⁾ ดังนั้น การเกิดภาวะความผิดปกติของเซลล์แอสโทรไซต์ จึงน่าจะส่งผลกระทบต่อการทำงานของ BBB ด้วย ด้วยเหตุผลนี้จึงมีความเป็นไปได้ว่าการตรวจพบว่าผิดปกติของ BBB ในภาวะที่ได้รับยาพาราเซตามอล อย่างเรื้อรังที่พบในการ ศึกษา ก่อนหน้านี้⁽⁴⁾ อาจมีส่วนหนึ่งที่เกิดจากผลกระทบของยาพาราเซตามอลที่ส่งผลต่อเซลล์แอสโทรไซต์

เพื่อเป็นการทดสอบสมมติฐานข้างต้น ผู้วิจัยจึงทำการศึกษาผลกระทบของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังที่มีต่อเซลล์แอสโทรไซต์ โดยทำการตรวจสอบ การตายและการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระดับจุลภาค (ultrastructure) ของเซลล์แอสโทรไซต์ด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนชนิด ลำแสงส่องผ่าน (Transmission electron microscope)

วิธีการทดลอง

การเพาะเลี้ยงเซลล์

เซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ (C8-D1A) ถูกเพาะเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเซลล์ Dulbecco's Modified Eagle's Medium (DMEM) โดยเติม 10% heat-inactivated Fetal

Bovine Serum (FBS), 100 unit/ml ของ penicillin และ 100 µg/ml ของ streptomycin (complete media) บ่มเลี้ยงที่อุณหภูมิ 37°C ในตู้เพาะเลี้ยงที่มี 5% CO₂ โดยมีการย้ายเซลล์ (subculture) ไปยังภาชนะเลี้ยงเซลล์ใหม่ ทุก ๆ 72 ชั่วโมง ด้วย 0.25% Trypsin/EDTA เพื่อให้เซลล์หลุดออกจากภาชนะ และในการศึกษาครั้งนี้ได้เลือกใช้ยา พาราเซตามอลที่ความเข้มข้น 100 µM เนื่องจากมีการรายงานว่าเป็นความเข้มข้นที่อยู่ในช่วงที่ไม่ก่อให้เกิดอันตรายต่อเซลล์และยังมีผลในด้านการปกป้องเซลล์อีกด้วย⁽⁸⁾

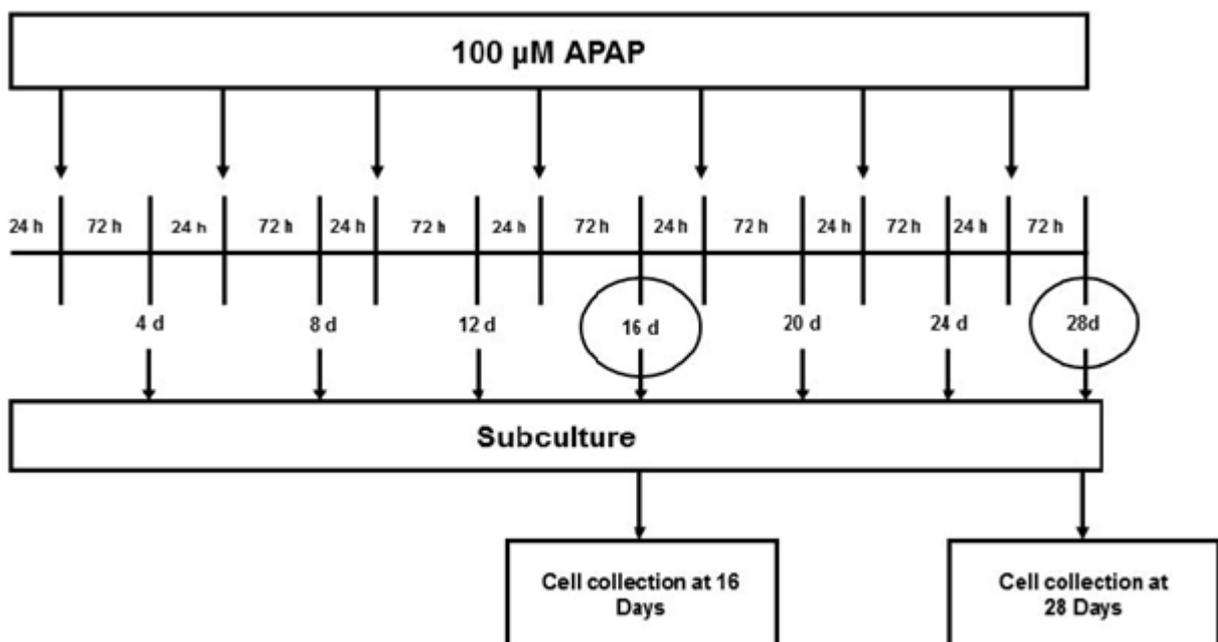
การศึกษาการเปลี่ยนแปลงของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน (24 ชั่วโมง)

เซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ (C8-D1A) จำนวน 9.5×10^5 cells ถูกเพาะเลี้ยงในภาชนะเลี้ยง เซลล์ขนาด 75 cm² เป็นเวลา 24 ชั่วโมงก่อนทำการทดลอง จากนั้นทำการเติมอาหารเลี้ยงเซลล์ที่ผสม ยาพาราเซตามอลลงไป นำไปบ่มเลี้ยงในตู้เลี้ยงเซลล์ที่มี 5% CO₂ เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เมื่อครบกำหนดตรวจสอบการตายของเซลล์

ด้วยเทคนิค Trypan blue Dye Exclusion และทำการเก็บตะกอนเซลล์เพื่อนำไปศึกษาลักษณะโครงสร้างระดับจุลภาคภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนต่อไป

การศึกษาการเปลี่ยนแปลงการของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (16 และ 28 วัน)

เซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ (C8-D1A) จำนวน 9.5×10^5 cells ได้ถูกบ่มเลี้ยงในภาชนะเลี้ยงเซลล์ขนาด 75 cm² เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ก่อนทำการทดลอง จากนั้นทำการเติมอาหารเลี้ยงเซลล์ที่ผสมยาพาราเซตามอลลงไป นำไปบ่มเลี้ยงในตู้เลี้ยงเซลล์เป็นเวลา 72 ชั่วโมง เมื่อครบเวลา เซลล์ถูกย้ายไปเลี้ยงในภาชนะเลี้ยงเซลล์ใหม่ ซึ่งเซลล์แอสโตรไซต์ถูกเพาะเลี้ยงในสภาวะดังกล่าวต่อเนื่องเป็นเวลา 4 สัปดาห์ ดังแสดงในรูปที่ 1 เมื่อครบกำหนดทำการตรวจสอบการตายของเซลล์ด้วยเทคนิค Trypan blue Dye Exclusion และเก็บตะกอนเซลล์ที่ถูกเพาะเลี้ยงมาเป็นเวลา 16 วัน และ 28 วัน เพื่อนำไปศึกษา ลักษณะโครงสร้างระดับจุลภาคภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนต่อไป



รูปที่ 1. แผนภาพแสดงขั้นตอนของการเพาะเลี้ยงเซลล์แอสโตรไซต์ร่วมกับยาพาราเซตามอล เป็นระยะเวลา 16 และ 28 วัน

การนับจำนวนเซลล์ด้วยเทคนิค Trypan blue Dye Exclusion

เซลล์ถูกล้างด้วย PBS 2 ครั้ง จากนั้นทำให้เซลล์หลุดออกจากภาชนะเพาะเลี้ยงเซลล์ด้วย 0.25% trypsin/EDTA และปั่นเหวี่ยงที่ 1,500 rpm นาน 5 นาที เพื่อเก็บตะกอนเซลล์ ทำการละลายตะกอนเซลล์ด้วย complete media จากนั้นนำสารละลายเซลล์ปริมาตร 20 μ l มาผสมกับ 30 μ l ของ PBS และ 50 μ l ของ 0.4% Trypan blue Dye (สารละลายเซลล์จะถูกเจือจาง 1:5) ให้เข้ากัน และตั้งทิ้งไว้เป็นเวลา 5 นาที จากนั้นทำการนับจำนวนเซลล์ทั้งหมดและเซลล์ตาย โดยเซลล์ตายติดสีน้ำเงินของ Trypan blue Dye ข้อมูลถูกแสดงในลักษณะจำนวนเซลล์ตาย/มิลลิลิตร

การศึกษาลักษณะสัณฐานวิทยา (morphology) ภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอน

เซลล์เพาะเลี้ยงตัวอย่างในกลุ่มที่จะทำการศึกษาลักษณะสัณฐานวิทยา (morphology) ทั้งหมดได้ถูกเก็บรวบรวมหลังจากครบกำหนดตามช่วงเวลาต่าง ๆ จากนั้นชุดเซลล์ออกเบา ๆ ด้วย cell scraper นำไปปั่นเหวี่ยงด้วยความเร็วที่ 5,000 rpm ณ อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลานาน 5 นาที จากนั้นนำตะกอนเซลล์เข้าสู่กระบวนการเตรียมตัวอย่างสำหรับการตรวจสอบภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนตามขั้นตอนที่ได้อธิบายไว้ในงานวิจัยก่อนหน้านี้⁽⁴⁾ โดยในงานวิจัยครั้งนี้ได้ศึกษาถึงการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์ซึ่งโครงสร้างที่ถูกศึกษานั้นประกอบไปด้วย, นิวเคลียส, เยื่อหุ้มเซลล์, ไมโทคอนเดรีย และเอนโดพลาสมิกเรติคูลัม

การรวบรวมข้อมูล (Data Collection)

ข้อมูลที่ได้จากการนับจำนวนเซลล์ด้วยเทคนิค Trypan blue Dye Exclusion ได้ถูกเก็บรวบรวมและวิเคราะห์โดยใช้โปรแกรม IBM SPSS Statistics 22 ซึ่งข้อมูลได้ถูกแสดงค่าเป็น mean \pm SEM โดยความแตกต่างทางสถิติระหว่างกลุ่มจะวิเคราะห์โดยใช้ *t*-test และ

เปรียบเทียบความแตกต่างระหว่างช่วงเวลาของกลุ่มเดียวกันโดยใช้ One-way ANOVA ตามด้วย Bonferroni's multiple comparison test ซึ่งความแตกต่างได้รับการพิจารณาให้มีความสำคัญทางสถิติที่ $P < 0.05$

ข้อมูลจากการศึกษาใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอน (electron microscope) ได้ถูกนำมาวิเคราะห์โดยพิจารณาจากการเปลี่ยนแปลงของลักษณะโครงสร้างระดับจุลภาคซึ่งประกอบไปด้วย การเปลี่ยนแปลงของเยื่อหุ้มเซลล์ ไมโทคอนเดรีย นิวเคลียสและเอนโดพลาสมิกเรติคูลัมของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ถูกเลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม

ผลการทดลอง

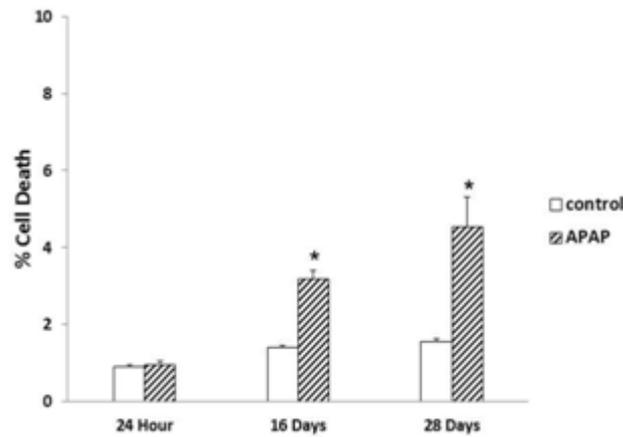
ผลการตายของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง

ผลการทดลองพบว่าเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลันไม่มีผลกระทบต่ออัตราการตายของเซลล์ ขณะที่เซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (16 และ 28 วัน) พบว่ามีจำนวนเซลล์ตายเพิ่มสูงขึ้นอย่างมีนัยสำคัญ เมื่อเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม ดังแสดงในรูปที่ 2

การศึกษาผลกระทบของยาพาราเซตามอลต่อการเปลี่ยนแปลงลักษณะสัณฐานวิทยา (morphology) ของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอน

ผลการศึกษาการเปลี่ยนแปลงลักษณะสัณฐานวิทยา (morphology) ของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน (24 ชั่วโมง)

เพื่อศึกษาถึงผลกระทบของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน (24 ชั่วโมง) ต่อการเปลี่ยนแปลงลักษณะโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ ในงานวิจัยนี้ได้ทำการศึกษาถึงการเปลี่ยนแปลง



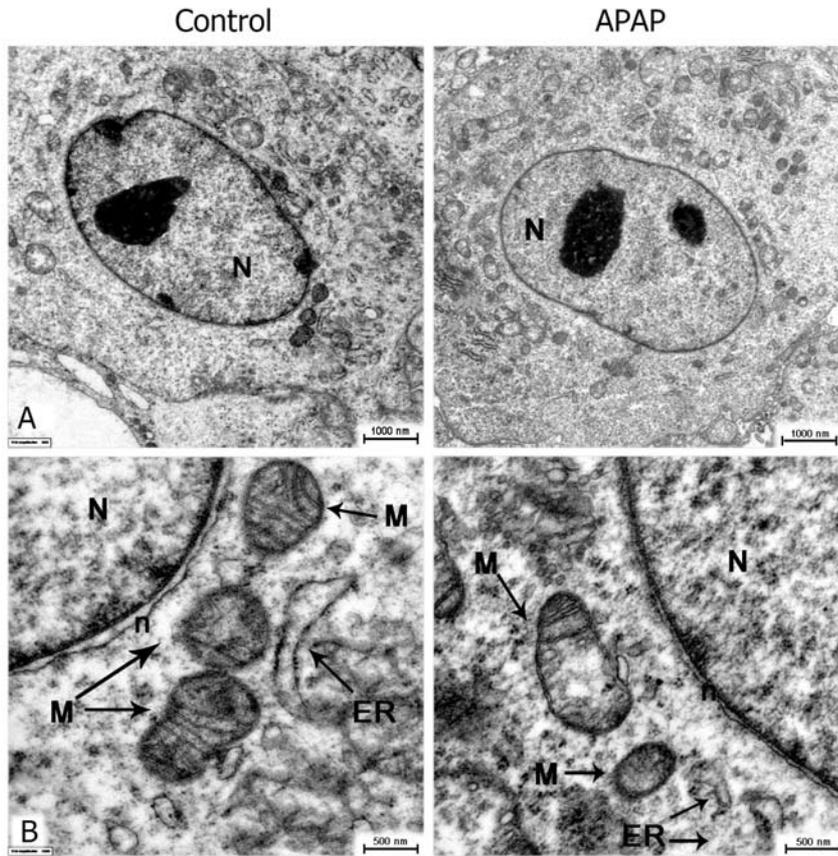
รูปที่ 2. กราฟแสดงร้อยละการตายของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริงเปรียบเทียบกับเซลล์เพะเลี้ยงควบคุมเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลได้รับการตรวจสอบการตายด้วยเทคนิค Trypan blue Dye Exclusion เปรียบเทียบกับเซลล์เพะเลี้ยงควบคุม
* $P < 0.05$ เมื่อเปรียบเทียบกับเซลล์เพะเลี้ยงควบคุม

แปลงโครงสร้างระดับจุลภาค ของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์หลังจากที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลเป็นระยะเวลา 24 ชั่วโมง เปรียบเทียบกับโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ควบคุม โดยโครงสร้างระดับจุลภาคต่าง ๆ ของเซลล์เพะเลี้ยงที่ทำการตรวจสอบนั้นประกอบไปด้วย เยื่อหุ้มเซลล์ เยื่อหุ้มนิวเคลียส การเปลี่ยนแปลงไมโทคอนเดรียและเอนโดพลาสมิกเรติคูลัม ซึ่งผลการทดลองพบว่าการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน ไม่มีความแตกต่างกับเซลล์เพะเลี้ยงควบคุม โดยเมื่อศึกษาที่กำลังขยายต่ำ (3,000 เท่า) พบว่าเซลล์ส่วนใหญ่มีลักษณะของออร์แกเนลล์ต่าง ๆ ปกติ ดังแสดงในรูปที่ 3A และเมื่อทำการศึกษาในกำลังขยาย 5,000 เท่า พบว่าไมโทคอนเดรียส่วนใหญ่มีลักษณะปกติ ดังแสดงในรูปที่ 3B

ผลการศึกษากการเปลี่ยนแปลงลักษณะสัณฐานวิทยา (morphology) ของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริง (16 และ 28 วัน)

เพื่อศึกษาถึงผลของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริงต่อการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างในระดับจุลภาค

ของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ ในงานวิจัยนี้จึงได้ทำการศึกษาถึงการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ถูกเลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริง (16 และ 28 วัน) เปรียบเทียบโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ควบคุม โดยโครงสร้างระดับจุลภาคต่าง ๆ ของเซลล์เพะเลี้ยงที่ถูกตรวจสอบประกอบไปด้วยเยื่อหุ้มเซลล์ เยื่อหุ้มนิวเคลียส การเปลี่ยนแปลงไมโทคอนเดรียและเอนโดพลาสมิกเรติคูลัม โดยผลจากการศึกษาวิจัยครั้งนี้พบว่าการเพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ร่วมกับยาพาราเซตามอลเป็นระยะเวลา 16 วัน มีผลทำให้โครงสร้างในระดับจุลภาคของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์เปลี่ยนแปลงไปจากเซลล์เพะเลี้ยงควบคุม โดยพบว่าลักษณะนิวเคลียสของเซลล์เพะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลเป็นระยะเวลา 16 วัน มีรูปร่างที่ผิดปกติไปเมื่อเทียบกับเซลล์เพะเลี้ยงควบคุม (รูปที่ 4A) นอกจากนี้การศึกษากายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนยังพบความผิดปกติของออร์แกเนลล์อื่น ๆ ที่สำคัญด้วย โดยพบการยืดขยาย (dilatation) ของเอนโดพลาสมิกเรติคูลัมและไมโทคอนเดรียที่มีลักษณะบวม (swelling) มีการตรวจพบการเรียงตัวของ Cristae

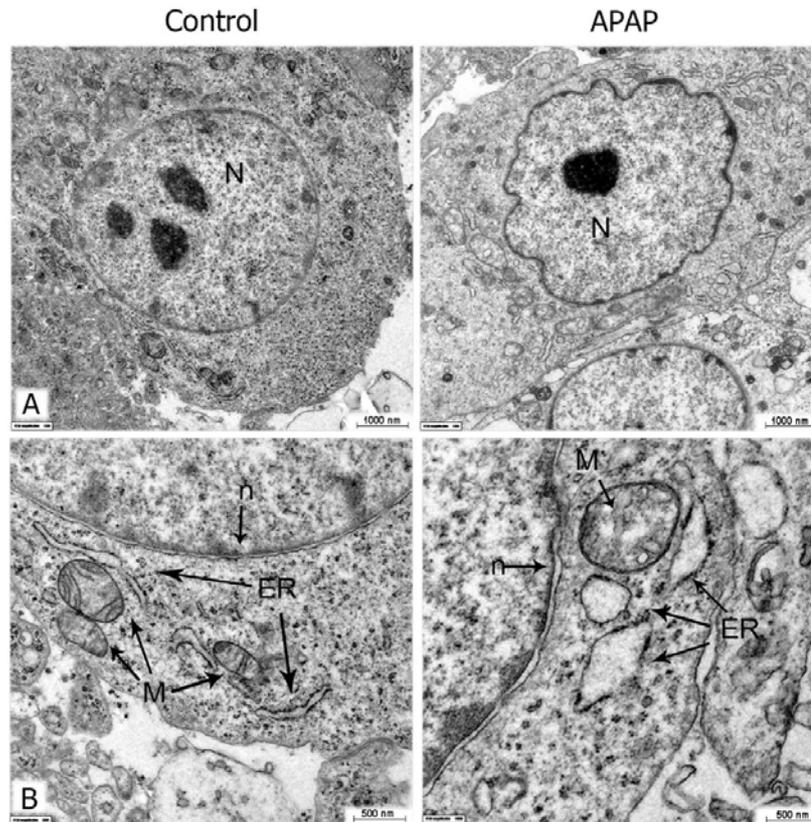


รูปที่ 3. ลักษณะสัณฐานวิทยาของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ควบคุมและเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน (24 ชั่วโมง)

- A. ภาพถ่ายจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแสดงถึงลักษณะของนิวเคลียสของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน (ขวา) ซึ่งพบว่ามีลักษณะปกติไม่แตกต่างกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม (ซ้าย) N = Nucleus, scale bar : 1,000 nm
- B. ภาพถ่ายจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแสดงลักษณะของเยื่อหุ้มนิวเคลียสของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลัน (ขวา) ซึ่งพบว่ามีลักษณะปกติไม่แตกต่างไปจากเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ควบคุม (ซ้าย) N = Nucleus, n = nuclear membrane, M = Mitochondria, ER = Endoplasmic Reticulum ที่กำลังขยาย 5,000X, scale bar : 500 nm

ที่ไม่เป็นระเบียบ (disarrangement) มากกว่าที่พบในเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม (รูปที่ 4B) ในส่วนของการเพาะเลี้ยงเซลล์แอสโทรไซต์ร่วมกับยาพาราเซตามอลเป็นระยะเวลา 28 วัน พบว่าส่งผลต่อการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างในระดับจุลภาคของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ให้เปลี่ยนแปลงไปจากเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุมเช่นกัน โดยพบว่าลักษณะนิวเคลียสของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลนั้น มีรูปร่างผิด ปกติไปเมื่อเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม (รูปที่ 5A) อีกทั้งยังตรวจ

พบการยืดขยาย (dilatation) ของ เอนโดพลาสมิกเรติคูลัมรวมไปถึงไมโทคอนเดรียที่มีลักษณะบวม (swelling) เป็นจำนวนมาก (รูปที่ 5B) และเมื่อทำการเปรียบเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลที่ระยะเวลา 16 วัน พบว่าการยืดขยาย (dilatation) ของเอนโดพลาสมิกเรติคูลัม และการบวม (swelling) ของไมโทคอนเดรียนั้นมีการยืดขยายและบวมมากกว่าเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลที่ระยะเวลา 16 วัน



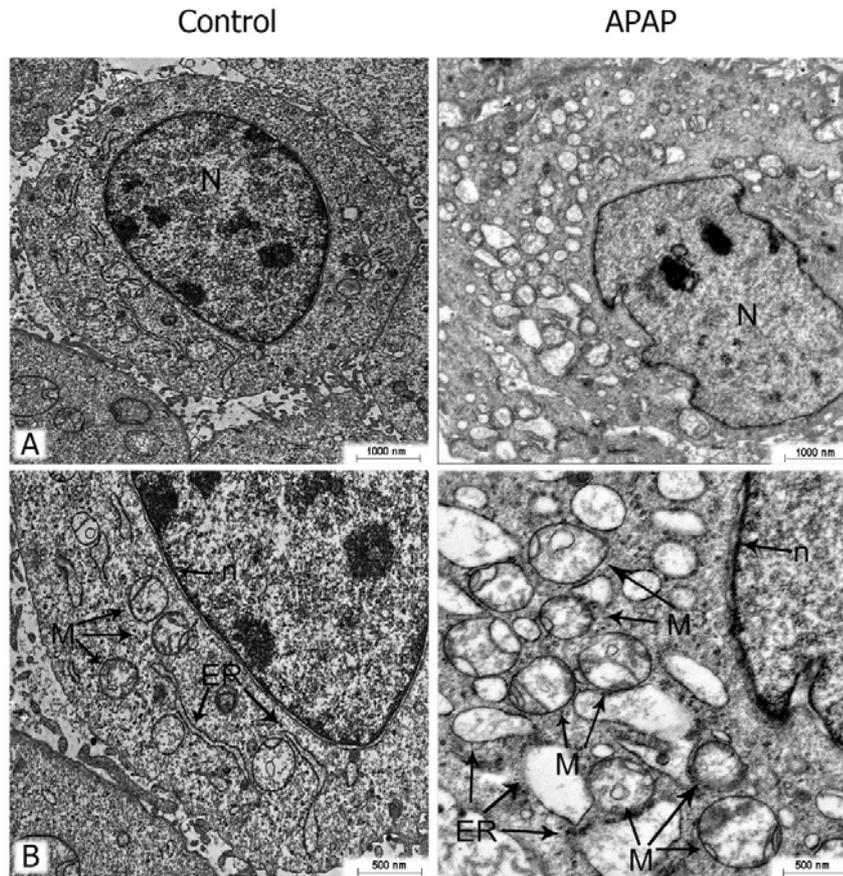
รูปที่ 4. ลักษณะสัณฐานวิทยาของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ควบคุมและเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (16 วัน)

- A. ภาพถ่ายจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแสดงลักษณะรูปร่างของนิวเคลียสของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (ขวา) ที่มีลักษณะรูปร่างเปลี่ยนแปลงไปเมื่อเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม (ซ้าย) N = Nucleus, scale bar : 1,000 nm
- B. ภาพถ่ายจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแสดงลักษณะการโป่งพองของเยื่อหุ้มนิวเคลียสและการยืดขยายของเอนโดพลาสมิกเรติคูลัม ในเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (ขวา) เทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม (ซ้าย) N = Nucleus, n = nuclear membrane, M = Mitochondria, ER = Endoplasmic Reticulum, scale bar : 500 nm

อภิปรายผล

ผลจากการศึกษาวิจัยครั้งนี้ แสดงให้เห็นว่า การได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลันและการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง ส่งผลต่อการกระตุ้นเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์แตกต่างกัน โดยพบว่าการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลันไม่มีผลต่อการตายของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ ในขณะที่การได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังนั้น กลับส่งผลให้เซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์มีการตายเพิ่มสูงขึ้น ซึ่งผลการศึกษาในส่วน

นี้สัมพันธ์กับผลจากการศึกษาเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ ภายใต้กล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังที่ได้แสดงให้เห็นว่า การได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังนั้นส่งผลกระทบต่อการเปลี่ยนแปลงลักษณะของโครงสร้างระดับจุลภาคในเซลล์ โดยพบว่าในเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโทรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังมีความผิดปกติของโครงสร้างระดับจุลภาคแตกต่างจากเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุมอย่างเห็นได้ชัด โดยพบว่าการเปลี่ยนแปลงลักษณะของนิวเคลียสรวมถึงพบ



รูปที่ 5. ลักษณะสัณฐานวิทยาของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ควบคุมและเซลล์เพาะเลี้ยง แอสโตรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (28 วัน)

- A. ภาพถ่ายจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแสดงลักษณะรูปร่างของนิวเคลียสของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (ขวา) ที่มีลักษณะรูปร่างเปลี่ยนแปลงไปเมื่อเทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม(ซ้าย) N = Nucleus, scale bar : 1,000 nm
- B. ภาพถ่ายจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแสดงลักษณะการโป่งพองและการยืดขยายของเอนโดพลาสมิกเรติคูลัมในเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง (ขวา) เทียบกับเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุม (ซ้าย) N = Nucleus, n = nuclear membrane, M = Mitochondria, ER = Endoplasmic Reticulum, scale bar : 500 nm

ลักษณะการบวม (swelling) ของไมโทคอนเดรียและเอนโดพลาสมิกเรติคูลัมแตกต่างไปจากเซลล์เพาะเลี้ยงควบคุมเป็นจำนวนมาก

ในการศึกษาวิจัยครั้งนี้ได้เลือกใช้ขนาดความเข้มข้นของยาพาราเซตามอลที่ 100 μM เนื่องจากเป็นค่าความเข้มข้นที่ส่งผลกระทบต่อเซลล์น้อยมาก จำนวนเซลล์ตาย ร้อยละ 10) จนถึงถือว่าเป็นค่าความเข้มข้นที่ไม่ก่อให้เกิดความเป็นพิษต่อเซลล์^(8, 9) โดยการศึกษาวิจัยก่อนหน้านี้ของ Tripathy D.และคณะ ในปีพ.ศ. 2552

ได้รายงานไว้ว่า ยาพาราเซตามอลที่ขนาดความเข้มข้น 100 μM นั้น สามารถปกป้องเซลล์ประสาทจากภาวะ oxidative stress และลดการตายของเซลล์ที่เกิดจากการกระตุ้นด้วย menadione ตลอดจนลดการสร้างสาร pro-inflammatory cytokines ได้⁽¹⁰⁾ ในการศึกษาวิจัยในครั้งนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาผลกระทบของการได้รับยาพาราเซตามอลเป็นระยะเวลาที่แตกต่างกัน (เฉียบพลันและเรื้อรัง) ต่อการเปลี่ยนแปลงของเซลล์เพาะเลี้ยงแอสโตรไซต์ และเพื่อเป็นการยืนยันว่าการเปลี่ยนแปลง

ของเซลล์แอสโตรไซต์ที่เกิดขึ้นนั้นไม่มีความเกี่ยวข้องกับ ความเข้มข้นของยาพาราเซตามอล ดังนั้นจึงได้เลือกใช้ ยาพาราเซตามอลที่ขนาดความเข้มข้น 100 μM ในการ ศึกษาผลกระทบของการได้รับยาพาราเซตามอลต่อการ เปลี่ยนแปลงของเซลล์เพาเลียงแอสโตรไซต์

โดยผลการวิจัยในครั้งนี้พบว่า การได้รับยา พาราเซตามอลอย่างเฉียบพลันที่ความเข้มข้น 100 μM ไม่ส่งผลกระทบต่ออัตราการตายของเซลล์เพาเลียงแอสโตรไซต์ ซึ่งผลการศึกษาในส่วนนี้ให้ผลไปในทิศทางเดียวกันกับ ผลที่ได้จากการศึกษาลักษณะสัณฐานวิทยาในเซลล์ เพาเลียงแอสโตรไซต์ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอล อย่างเฉียบพลัน โดยพบว่าเซลล์เพาเลียงแอสโตรไซต์ ที่เลี้ยงร่วมกับยาพาราเซตามอลมีลักษณะของโครงสร้าง ระดับจุลภาคไม่แตกต่างกับเซลล์เพาเลียงควบคุมควบคุม เมื่อพิจารณาจากผลของงานวิจัยที่ผ่านมาของ Tripathy D. และคณะ ในปีพ.ศ. 2552 ที่ศึกษาผลของการได้รับยา พาราเซตามอลอย่างเฉียบพลันต่อการเปลี่ยนแปลงของ เซลล์ในเซลล์ประสาทและเซลล์เอนโดทีเลียมที่ได้รับยา พาราเซตามอลที่ความเข้มข้นที่ 100 μM นั้นพบว่าการ ที่เซลล์เพาเลียงทั้งสองชนิดได้รับยาพาราเซตามอลใน ขนาดความเข้มข้นดังกล่าวเป็นระยะเวลาสั้นนั้น นอกจาก จะไม่ก่อให้เกิดความเป็นพิษใด ๆ ต่อเซลล์เพาเลียง ประสาทและเซลล์เพาเลียงเอนโดทีเลียมแล้ว ยังให้ผล ในด้านการปกป้องเซลล์จากภาวะ oxidative stress ที่ ถูกเหนี่ยวนำด้วยสาร menadione อีกด้วย^(8, 10)

อย่างไรก็ตาม ผลการศึกษาผลกระทบของการ ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังในการศึกษาวิจัยครั้งนี้ ให้ผลที่แตกต่างไปจากผลการศึกษาผลกระทบของการ ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเฉียบพลันอย่างชัดเจน โดย พบว่าการเพาเลียงเซลล์แอสโตรไซต์ร่วมกับยาพารา เซตามอลที่ระยะเวลา 16 และ 28 วัน ส่งผลให้เซลล์มี การตายเพิ่มสูงขึ้นอย่างมีนัยสำคัญ อีกทั้งยังส่งผลให้ ลักษณะโครงสร้างระดับจุลภาคมีการเปลี่ยนแปลงไป โดยเมื่อพิจารณาจากงานวิจัยก่อนหน้านี้ พบว่ามี การรายงานถึงผลของการได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรัง

ว่าสามารถชักนำให้เกิดการบาดเจ็บและการตายของ เซลล์ประสาทในสมองบริเวณฮิปโปแคมปัสได้⁽¹¹⁾ ซึ่งผล จากการศึกษาวิจัยในครั้งนี้ของผู้วิจัยสอดคล้องกับผล งานวิจัยของผู้วิจัย ดังกล่าว โดยพบว่า การได้รับยาพารา เซตามอลอย่างเรื้อรังนั้นทำให้เซลล์เพาเลียงแอสโตรไซต์ มีลักษณะเปลี่ยนแปลงไปเมื่อเทียบกับเซลล์เพาเลียง ควบคุม โดยผู้วิจัยพบว่าลักษณะนิวเคลียสมีรูปร่าง ที่เปลี่ยนแปลงไปเมื่อเทียบกับเซลล์เพาเลียงควบคุม ไมโทคอนเดรียมีลักษณะบวมพอง (swelling) แตกต่าง จากเซลล์เพาเลียงควบคุมเป็นจำนวนมาก มีการตรวจ พบการเรียงตัวของ Cristae ที่ไม่เป็นระเบียบ (disarrange- ment) และพบการเปลี่ยนแปลงเอนโดพลาสมิกเรติคูลัม ที่มีลักษณะบวมพองและยืดขยาย (dilated) มากกว่าที่ พบในเซลล์เพาเลียงควบคุม นอกจากนี้ยังสอดคล้องกับ ผลงานวิจัยของ Posadas I. และคณะ ในปีพ.ศ. 2555 ที่ได้รายงานไว้ว่ายาพาราเซตามอลสามารถเหนี่ยวนำให้ มีการตายแบบทำลายตัวเองของเซลล์ประสาท โดยผ่าน การกระตุ้น intrinsic apoptotic pathway ซึ่งผู้วิจัยกลุ่มนี้ ได้เสนอว่า กระบวนการดังกล่าวมีความเกี่ยวข้องโดยตรง กับการสร้างสารอนุมูลอิสระ, การกระตุ้นโปรตีนในวิถี NF- κ B และการสร้างสารไซโตไคน์ IL-1 ที่เพิ่มขึ้น⁽¹²⁾

สรุป

จากการศึกษาวิจัยในครั้งนี้สามารถสรุปได้ว่า การได้รับยาพาราเซตามอลในระยะเวลาที่แตกต่างกันมี ผลต่อการเปลี่ยนแปลงของเซลล์เพาเลียงแอสโตรไซต์ ที่แตกต่างกัน กล่าวคือ การได้รับยาพาราเซตามอลอย่าง เฉียบพลันไม่มีผลต่ออัตราการตายของเซลล์ จึงไม่มีผลต่อการ เปลี่ยนแปลงโครงสร้างระดับจุลภาคของเซลล์แอสโตรไซต์ ในขณะที่การได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเรื้อรังนั้น สามารถก่อให้เกิดความเสียหายต่อเซลล์และเหนี่ยวนำ ให้เซลล์เกิดการตายได้ และเป็นที่ยอมรับกันดีอยู่แล้วว่า แอสโตรไซต์เป็นเกลียเซลล์ที่มีบทบาทสำคัญต่อการ ทำงานของ BBB ผู้วิจัยจึงเชื่อว่า กลไกหนึ่งที่เกี่ยวข้องกับ ความเสียหายของ BBB integrity จากการได้รับยา

พาราเซตามอลอย่างเร็วจริง น่าจะเกิดจากภาวะความผิดปกติของเซลล์แอสโตรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริงด้วยโดยภาวะที่เซลล์แอสโตรไซต์ที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริงที่พบในการศึกษาวิจัยครั้งนี้ อาจสามารถใช้เป็นข้อมูลหนึ่งในการอธิบายภาวะความผิดปกติของระบบประสาทส่วนกลางและระบบหลอดเลือดที่พบในสัตว์ทดลองที่ได้รับยาพาราเซตามอลอย่างเร็วจริงได้

เอกสารอ้างอิง

1. Sudano I, Flammer AJ, Periat D, Enseleit F, Hermann M, Wolfrum M, et al. Acetaminophen increases blood pressure in patients with coronary artery disease. *Circulation* 2010;122:1789-96.
2. Dimova S, Hoet PH, Nemery B. Paracetamol (acetaminophen) cytotoxicity in rat type II pneumocytes and alveolar macrophages in vitro. *Biochem Pharmacol* 2000;59:1467-75.
3. Chantong C, Yisarakun W, Thongtan T, Maneesri-le Grand S. Increase of pro-inflammatory cytokine expression in hippocampus following chronic paracetamol treatment in rats. *Asian Arc Pathol* 2013;9:137-46.
4. Yisarakun W, Supornsilpchai W, Chantong C, Srikiatkhachorn A, Maneesri-le Grand S. Chronic paracetamol treatment increases alterations in cerebral vessels in cortical spreading depression model. *Microvasc Res* 2014;94:36-46.
5. Abbott NJ, Ronnback L, Hansson E. Astrocyte-endothelial interactions at the blood-brain barrier. *Nat Rev Neurosci* 2006;7:41-53.
6. Alvarez JI, Dodelet-Devillers A, Kebir H, Ifergan I, Fabre PJ, Terouz S, et al. The Hedgehog pathway promotes blood-brain barrier integrity and CNS immune quiescence. *Science* 2011;334:1727-31.
7. Neuhaus W, Gaiser F, Mahringer A, Franz J, Riethmuller C, Forster C. The pivotal role of astrocytes in an in vitro stroke model of the blood-brain barrier. *Front Cell Neurosci* 2014;8:352.
8. Tripathy D, Grammas P. Acetaminophen protects brain endothelial cells against oxidative stress. *Microvasc Res* 2009;77:289-96.
9. Posadas I, Santos P, Blanco A, Munoz-Fernandez M, Cena V. Acetaminophen induces apoptosis in rat cortical neurons. *PLoS One* 2010;5:e15360.
10. Tripathy D, Grammas P. Acetaminophen inhibits neuronal inflammation and protects neurons from oxidative stress. *J Neuroinflammation* 2009;6:10.
11. Fakunle PB, Ajibade AJ, Oyewo EB, Alamu OA, Daramola AK. Neurohistological degeneration of the hippocampal formation following chronic simultaneous administration of ethanol and acetaminophen in adult wistar rats (*Rattus norvegicus*). *J Pharmacol Toxicol* 2011;6:701-9.
12. Posadas I, Santos P, Cena V. Acetaminophen induces human neuroblastoma cell death through NFkB activation. *PLoS One* 2012;7:e50160.