

Review Article

บทความนี้

# การไข้งาน มิเนอร์ล ไตรออกไซด์ เอ็กกริเกրท (เอ็ม ที เอ) ทางทันตกรรมสำหรับเด็ก

นฤมล เพชรปัญญา

กลุ่มงานทันตกรรม โรงพยาบาลเจ้าพระยาภิรมราชนครินทร์

**บทคัดย่อ** มิเนอร์ล ไตรออกไซด์ เอ็กกริเกอรท (เอ็ม ที เอ) เป็นวัสดุทางทันตกรรม ที่ได้รับการยอมรับจากองค์กรอาหารและยา สหราชอาณาจักร สามารถใช้เป็นวัสดุในการรักษาคลองรากฟันในมนุษย์ได้อย่างปลอดภัย ตั้งแต่ปี ก.ศ. 1998 โดยพบว่า เอ็ม ที เอ มีคุณสมบัติเหนือกว่าวัสดุตัวที่ใช้รักษาประสาทฟันในปัจจุบัน ทั้งคุณสมบัติความเข้ากันได้ทางชีวภาพ มีความแนบสนิทที่ดี และมีความเป็นพิษน้อยกว่า รายงานฉบับนี้ได้ทบทวนวรรณกรรมเกี่ยวกับคุณสมบัติของ เอ็ม ที เอ ทั้งในด้านองค์ประกอบ คุณสมบัติทางกายภาพ ความเข้ากันได้ทางชีวภาพ และการใช้งานทางคลินิก โดยการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง หรือ พัลป์โทมี ในฟันน้ำนม

**คำสำคัญ:** เอ็ม ที เอ การปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง พัลป์โทมี ฟันน้ำนม

## บทนำ

ถึงแม้ว่าปัจจุบันการพัฒนาการป้องกันฟันผุได้มีความก้าวหน้าไปมาก และผู้ปกครองเห็นความสำคัญของเก็บรักษาฟันน้ำนมไว้มามากขึ้น แต่ก็ยังคงมีฟันน้ำนมที่สูญเสียไปก่อนกำหนด ซึ่งทำให้เกิดผลเสียตามมาอย่างมากมาย เช่นการสูญเสียที่ว่างในขากรรไกร ฟันซ้อนเก การสบฟันไม่ถูกต้อง การพูดออกเสียง หรืออวัยวะต่าง ๆ ในช่องปาก ทำหน้าที่ผิดปกติไป ซึ่งอาจเกิดปัญหาเพียงชั่วคราว หรือเป็นปัญหาถาวรก็ได้<sup>(1-4)</sup>

เนื่องจากลักษณะทางกายวิภาคของฟันน้ำนมที่มีชั้นเนื้อฟัน และชั้นผิวเคลือบฟันที่บาง แต่มีโครงประสาทฟันที่ใหญ่กว่าฟันแท้ ทำให้การอุดฟันน้ำนมมีโอกาสเกิดการเผยแพร่เนื้อเยื่อใน (exposed pulp) ได้ง่าย ดังนั้นเมื่อฟันน้ำนมเกิดการเผยแพร่เนื้อเยื่อใน ได้มีผู้แนะนำว่าควรรักษาด้วยวิธีการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง (direct pulp capping) หรือ พัลป์โทมี (pulpotomy) การปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง คือการรักษาประสาทฟันที่มีการเผยแพร่เนื้อเยื่อในขนาดเล็กซึ่งเกิดจาก

เครื่องมือทำฟัน ขณะตัดกรวยพุหรือจากอุบติเหตุฟันหัก จนมีการเผยแพร่เนื้อเยื่อใน โดยใส่วัสดุที่มีคุณสมบัติเหมาะสมปิดจุดที่มีการเผยแพร่เนื้อเยื่อใน แล้วบูรณะฟันให้มีความแนบสนิทที่ดี ป้องกันรอยซึมเล็ก (microleakage) ตามขอบวัสดุอุด การปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรงมีข้อห้าม ในฟันที่แสดงการอักเสบของเนื้อเยื่อใน<sup>(3,5,6)</sup> อย่างไร ก็ตามผลสำเร็จของการรักษาที่ผ่านมาไม่สูงมากนัก ดังนั้นการรักษาด้วยวิธีนี้ในฟันน้ำนมจึงไม่เป็นที่นิยม โดยแคลเซียมไฮดรอกไซด์เป็นวัสดุที่ได้รับการยอมรับในการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง<sup>(6-10)</sup> แต่เมื่อติดตามการรักษาไปในระยะยาว พบร่วมแคลเซียมไฮดรอกไซด์ สามารถละลายและมีการเลื่อมถลายนได้ ซึ่งเป็นสาเหตุที่ทำให้การรักษาล้มเหลว<sup>(11)</sup>

พัลพิโพโนมี เป็นการรักษาโดยการกำจัดเนื้อเยื่อในของโพรงฟันที่มีการอักเสบหรือติดเชื้อออกทั้งหมด และรักษาเนื้อเยื่อในของคลองรากฟันให้ยังคงมีชีวิต และทำหน้าที่ได้ตามปกติ โดยการล้างยา และวัสดุบุพนปิด ในส่วนโพรงฟันก่อนที่จะบูรณะฟันที่เหมาะสมป้องกันรอยซึมเล็กต่อไป<sup>(2,4,6,12)</sup>

เป็นเวลากว่า 70 ปีแล้วที่ พอร์โรมิครีชอล เป็นที่ยอมรับโดยทั่วไปในการนำมาใช้ในการรักษาพัลพิโพโนมีในฟันน้ำนม<sup>(13-15)</sup> และเป็นที่ยอมรับของสมาคมทันตกรรมสำหรับเด็กแห่งประเทศไทย<sup>(6)</sup> พอร์โรมิครีชอลเป็นสารที่มีฟอร์มาดไฮด์เป็นส่วนประกอบ ซึ่งได้มีการตรวจสอบอันตรายของสาร โดยเมื่อ พอร์โรมิครีชอลสัมผัสถกับเนื้อเยื่ออ่อนจะทำให้เกิดการระคายเคืองได้ ในการทำพัลพิโพโนมีด้วยฟอร์โรมิครีชอล พบร่วมการอักเสบ และการตายของเนื้อเยื่อในคลองรากฟัน<sup>(16)</sup> และอาจส่งผลกระทบต่อฟันแท้ที่อยู่ข้างใต้ได้<sup>(17)</sup> นอกจากนี้ยังพบว่า ฟอร์มาดไฮด์ มีพิษทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของเซลล์ และเป็นสารก่อมะเร็ง โดยทำให้เกิด DNA-protein crosslink<sup>(18-20)</sup> ดังนั้นการใช้ทางทันตกรรมจึงต้องใช้ด้วยความระมัดระวัง

Mineral Trioxide Aggregate (MTA) เป็นวัสดุที่ถูกคิดค้นในช่วงต้นทศวรรษ ค.ศ. 1990 เพื่อเป็นวัสดุ

อุดปiallyรากฟันแท้ และได้รับการยอมรับจากการอาหารและยาของประเทศไทย เมื่อปี ค.ศ. 1998 ให้สามารถใช้เป็นวัสดุในการรักษาคลองรากฟันในมนุษย์ได้<sup>(21)</sup>

รายงานผลสำเร็จของการใช้ MTA ในช่วงแรก ส่วนใหญ่ทำการศึกษาในฟันแท้ พบร่วมการรักษาประสิทธิภาพที่ดีกว่าวัสดุตัวอื่น ๆ ไม่ว่าจะใช้ช่องเชมรูทะลุของรากฟัน และ รักษาพยาธิสภาพบริเวณจุดfurcation lesion) วัสดุปิดทับเนื้อเยื่อใน (pulp capping) ทำให้ปลายคลองรากฟันปิด (apexification) และเป็นวัสดุอุดปิดปลายรากฟัน (root-end filling) ในฟันแท้ที่ปลายรากฟันเปิด<sup>(21,22)</sup> ส่วนการใช้ในฟันน้ำนมยังมีรายงานอุบกวน้อย แต่พบว่าให้ผลสำเร็จในการรักษาเป็นอย่างดี ไม่ว่าจะเป็นการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง<sup>(23-25)</sup> หรือ พัลพิโพโนมี<sup>(26-35)</sup> ซึ่งจะได้กล่าวโดยละเอียดต่อไป

รายงานฉบับนี้ได้รวบรวมรายละเอียดของ MTA เกี่ยวกับ องค์ประกอบ คุณสมบัติทางกายภาพ (physical properties) ความเข้ากันได้ทางชีวภาพ (biocompatibility) และการใช้งานทางคลินิกในฟันน้ำนม โดยใช้ปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง หรือ พัลพิโพโนมี

#### องค์ประกอบ และคุณสมบัติทางกายภาพ (compositions and physical properties)

MTA เป็นสารผสมรวมกันของผงหลัก 3 ชนิด คือ Portland cement 75% สารทึบแสงสี 20% (Brismuth oxide) และยิปซัมอีก 5% นอกจากนี้ยังมีสารประกอบย่อยของสารประกอบออกไซด์ของโลหะอื่น ๆ อีก เช่น  $\text{SiO}_2$ ,  $\text{CaO}$ ,  $\text{MgO}$ ,  $\text{K}_2\text{SO}_4$  และ  $\text{Na}_2\text{SO}_4$  โดยในส่วนประกอบหลักซึ่งเป็น Portland cement ประกอบด้วย Dicalcium silicate, Tricalcium silicate, Tricalcium aluminate และ Tetracalcium aluminoferrite<sup>(36-37)</sup>

Torabinejad และคณะ<sup>(38)</sup> ได้ทำการศึกษาถึงลักษณะของ MTA เมื่อแข็งตัว(set) พบร่องสร้างที่เป็นผลึกไม่ต่อเนื่อง (discrete crystal) ซึ่งประกอบด้วย

แคลเซียม 33%, ฟอสเฟต 49%, ชิลิกา 6%, คลอไรด์ 3% และคาร์บอน 2% ซึ่งแคลเซียม และฟอสเฟต เป็นส่วนประกอบหลักของ เนื้อยื่นแข็ง (hard tissue) เช่น กัน ดังนั้น MTA จึงมีความเข้ากันได้ทางชีวภาพ (biocompatibility) ที่ดี เมื่อสัมผัสถกับเซลล์ หรือเนื้อยื่น ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) ของ MTA เมื่อผสมเสร็จเท่ากับ 10.2 และเมื่อยื่นตัว เท่ากับ 12.5 (ประมาณ 3 ชั่วโมง หลังผสม) และจะคงอยู่เท่านี้ไปตลอด ซึ่งเท่ากับ แคลเซียมไฮดรอกไซด์<sup>(36,38)</sup> ทำให้ MTA มีคุณสมบัติ ต้านจุลชีพ (antimicrobial)<sup>(22,39)</sup> และกระตุนให้มีการสร้างเนื้อยื่นแข็ง (hard tissues) เมื่อใช้เป็นวัสดุอุด ปลายรากฟัน<sup>(37-38,40)</sup> ซึ่งกระบวนการสร้าง เนื้อยื่นแข็ง เกิดขึ้นได้อย่างเรียบไม่เป็นที่ทราบแน่นัด แต่เชื่อว่า เมื่อมองกับ แคลเซียมไฮดรอกไซด์ เพราะเมื่อ calcium silicate ใน MTA ทำปฏิกิริยากับของเหลวจากเนื้อยื่น (tissue fluid) จะได้ผลผลิตพลอยได้ (by-product) เป็น แคลเซียมไฮดรอกไซด์<sup>(22)</sup>

MTA เมื่อสัมผัสถกับของเหลวจากเนื้อยื่นจะปลดปล่อยประจุโลหะ (metallic ion) และตกตะกอนให้โครงสร้างที่คล้ายกับผลึกไฮดรอกไซด์พาไทด์ (hydroxyapatite crystal) ปกคลุมที่ผิวของ MTA และแทรก ระหว่างช่องว่างของ MTA กับเนื้อฟัน ดังนั้นการยึดของ MTA ในระยะแรกจะเป็นพันธะเชิงกล (mechanical bond) ต่อมามีประจุโลหะตกตะกอน จึงเกิดเป็น พันธะเคมี (chemical bond) กับเนื้อฟัน ทำให้ MTA มี ความสามารถสนิท (sealing ability) ที่ดี มีความเข้ากันได้ทางชีวภาพ สามารถกระตุนให้สร้างเนื้อฟัน (dentinogenic activity) และสามารถกระตุนให้สร้างกระดูก (osteogenic activity) ที่ดี<sup>(36-37)</sup>

บริษัทผู้ผลิตแนะนำว่าควรใส่ลำลิขบัน้ำชื่น ๆ ปิดไว้บน MTA นานอย่างน้อย 4 ชั่วโมง เพื่อรอให้ MTA แข็งตัว<sup>(41)</sup> ซึ่งความชื้นจากเนื้อยื่นจะช่วยในปฏิกิริยาการแข็งตัวของ MTA<sup>(22)</sup> ในขณะที่มีการแข็งตัวของ MTA ความชื้นมีส่วนช่วยเพิ่มความแข็งแรง (strength) และแนะนำสนิท (adaptability) ของวัสดุ ดัง

นั้นจึงแนะนำว่าควรใส่ลำลิขบัน้ำให้ชื่น และอุดช้ำครัวไว้ก่อนเป็นเวลาอย่างน้อย 3 วันก่อนที่จะบูรณะฟัน ถาวรต่อไป โดยเฉพาะในบริเวณที่เป็นจุดต้องรับแรงมาก ๆ เนื่องจาก MTA มีปฏิกิริยาแข็งตัวต่อไปจนถึงวันที่ 21<sup>(42-43)</sup>

MTA เป็นวัสดุที่ต้องใช้ความระมัดระวังในการใช้งาน โดยไม่ควรออกแรงกดมากเกินไปบนวัสดุ เพราะแรงกดที่มากเกินไปจะทำให้โมเลกุลของ ส่วนผงเข้ามาซิดกันมากจนขาดที่สำหรับโมเลกุลของน้ำที่จะเข้าไปทำปฏิกิริยาไชเดรชัน (hydration) ล่งผลให้ความแข็งผิว (surface hardness) และการสร้างผลลัพธ์จะลดลง<sup>(44)</sup> นอกจากนี้ Fridland และ Roseda<sup>(45)</sup> พบว่าสภาพละลายได้ (solubility) และความพรุน (porosity) ของ MTA จะลดลง ถ้าอัตราส่วนของน้ำต่อ ผงลดลง จึงควรผสมในอัตราส่วนที่ผู้ผลิตกำหนด

MTA ในท้องตลาดมี 2 ประเภท คือ gray MTA (ProRoot MTA, Dentsply Tulsa Dental) และ White MTA (Tooth-Colored MTA, Dentsply Tulsa OK, USA) ซึ่ง white MTA ผลิตขึ้นมาภายหลังเนื่องจาก grey MTA ทำให้ฟันที่รักษามีสีคล้ำ โดย white MTA มีส่วนประกอบของ  $\text{Al}_2\text{O}_3$ ,  $\text{MgO}$  และ  $\text{FeO}$  น้อยกว่าอย่างมีนัยสำคัญ การที่มี  $\text{FeO}$  และแมgnesiocseiyum ลดลงทำให้สีของวัสดุอ่อนลง นอกจากนั้นใน white MTA ไม่มี aluminum, dicalcium silicate และ tetracalcium aluminoferrite เป็นส่วนประกอบ และขนาดอนุภาค (particle) มีขนาดเล็กกว่า<sup>(21-22,35,46-47)</sup> จากการทดสอบ ความเข้ากันได้ทางชีวภาพ พบว่า white MTA ให้ผลใกล้เคียงกับ grey MTA โดยสามารถเห็นได้ว่า การเพิ่มจำนวนของเซลล์ (proliferation) ไม่ทำให้เกิด apoptosis หรือ cell cycle arrest<sup>(48-50)</sup> ส่วนการทดสอบการรักษาพบว่า white MTA ให้ผลใกล้เคียงกับ grey MTA<sup>(51-53)</sup> อย่างไรก็ตามหลายการศึกษาพบว่า grey MTA มีคุณสมบัติที่ดีกว่า white MTA โดยพบว่าทำให้เกิดผลึกไฮดรอกไซด์พาไทด์ มากกว่า และรักษาอย่างกว่า<sup>(22,54-56)</sup> ส่วนการศึกษาทางคลินิกในการรักษาพัลพ์โพทومีในฟันน้ำนม พบ

ว่า grey MTA ให้ผลสำเร็จในการรักษาได้ดีกว่าทั้งทางคลินิก และจากการพัฒรังสี<sup>(27)</sup>

เนื่องจาก MTA มีราคาแพงมากจึงได้มีผู้คิดนำ Portland cement มาใช้แทน เพราะส่วนประกอบหลักของ MTA 75% คือ Portland cement เมื่อทดสอบเบรียบเทียบ Portland cement กับ MTA พบว่าส่วนประกอบคล้ายคลึงกันมาก ยกเว้นใน Portland cement ไม่มีสารทึบแสง<sup>(21-22,57)</sup> การทดสอบการรั่วซึมพบว่าไม่มีความแตกต่างกัน<sup>(58-60)</sup> ส่วนการทดสอบความเข้ากันได้ทางชีวภาพ ทางห้องปฏิบัติการ และในหนู พบว่า Portland cement ให้การตอบสนองที่ดีไม่แตกต่างจาก MTA<sup>(58,61-64)</sup> แต่ยังไม่พบรายงานการศึกษาในมนุษย์

ข้อเสียของ MTA คือ มีระยะเวลาการทำงานที่ลันแต่มีการแข็งตัวที่นาน ผสมยาก ร่วนเป็นผง และมีโอกาสถูกฉาบออกนำไปได้มากถ้าอยู่ในสภาวะที่มีความชื้นมากเกินไป ดังนั้นจึงมีผู้พยายามหาวิธีลดระยะเวลาการแข็งตัวของ MTA โดยการให้ MTA แข็งตัวด้วยการฉายแสง หรือใช้สารเคมีเป็นตัวเร่งการเกิดปฏิกิริยาเคมี (เหมือนที่ใช้ได้ผลกับ Portland cement ในอุตสาหกรรมก่อสร้าง) พบว่าการใช้แคลเซียมмолอไรด์ลงไปทำให้เวลาการแข็งตัวลดลงอย่างมีนัยสำคัญโดยไม่ทำให้คุณสมบัติทางกายภาพเปลี่ยนแปลงอย่างมีนัยสำคัญ<sup>(65-67)</sup> นอกจากนี้ยังมีการศึกษาอื่นแสดงให้เห็นว่าการเติมแคลเซียมмолอไรด์สามารถช่วยลดการเกิดรอยชิมเล็กได้อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม<sup>(68-69)</sup> Bortoluzzi และคณะ<sup>(70)</sup> พบว่าการเติมแคลเซียมмолอไรด์ลงไปใน MTA ช่วยเพิ่มคุณสมบัติทางสรีรศาสตร์ (physicochemical properties) ให้กับวัสดุ ช่วยให้ทำงานได้ง่ายขึ้น ต้องการใช้น้ำในการผสมลดลง

เนื่องจาก MTA เป็นวัสดุที่จำเป็นต้องเก็บในที่ที่แห้ง เพราะว่าถ้าถูกความชื้นจากอากาศ จะทำให้เกิดปฏิกิริยา air-setting ซึ่งจะทำให้ความแข็งแรงของส่วนผสมลดลง และเมื่อเปิดใช้แล้วแต่ถ้าใช้ไม่หมดควรเก็บไว้ในภาชนะที่กันได้ทั้งน้ำและอากาศ และควรใช้ให้หมดภายใน 4

สัปดาห์<sup>(20)</sup>

### ความเข้ากันได้ทางชีวภาพ (Biocompatibility)

ความเข้ากันได้ทางชีวภาพของวัสดุคือความสามารถของวัสดุที่จะทำให้ร่างกายมีปฏิกิริยาตอบสนองที่เหมาะสมภายหลังจากที่เนื้อเยื่อของผู้ป่วยได้สัมผัสกับวัสดุ แล้วไม่ทำให้เกิดอันตรายจากพิษ การระคายเคือง การอักเสบ การแพ้ และไม่มีผลกระแทบที่เป็นพิษต่อจีนส์ หรือเซลล์ (genotoxic or cytotoxic effect)<sup>(61)</sup> คุณสมบัติความเข้ากันได้ทางชีวภาพเป็นคุณสมบัติที่สำคัญข้อหนึ่งของวัสดุ ที่จะทำให้การรักษาประสบผลสำเร็จหรือไม่ เพราะพิษของวัสดุ เป็นสาเหตุทำให้เนื้อเยื่ออักเสบ<sup>(71)</sup>

การศึกษาจำนวนมากแสดงถึงความเข้ากันได้ทางชีวภาพของ MTA ทั้งในห้องปฏิบัติการ และในสัตว์ทดลอง โดยจากการทดสอบถึงผลกระทบต่อจีนส์ หรือเซลล์ พบว่า MTA ไม่ได้เป็นสารที่เป็นพิษต่อจีนส์ และเซลล์ที่ทดสอบ จนทำให้เซลล์ตาย<sup>(21-22,61-62, 64, 71-72)</sup> โดยเมื่อทดสอบกับเซลล์กระดูกบ้าฟันของมนุษย์ (human alveolar bone cell) พบว่าเซลล์ภาวะดี และแพร่กระจายเข้าไปหา MTA ภายใน 24 ชั่วโมง หลังจากนั้นเซลล์เพิ่มจำนวน ร่วมกับสร้างชั้นเมทริกซ์ (matrix layer) ภายใน 7 วัน<sup>(73)</sup>

ส่วนการทดสอบเบรียบความเข้ากันได้ทางชีวภาพของ MTA กับ วัสดุตัวอื่น ทั้งในห้องปฏิบัติการ และในสัตว์ทดลอง พบว่า MTA ให้การตอบสนองของเนื้อเยื่อได้ดีกว่าวัสดุตัวอื่น เนื่นี่ยวนำให้เกิดการอกรากใหม่ของเนื้อเยื่อ (tissue regeneration) และแร่化ตุติกะกอนพอกพูน (mineralization) ตรงตำแหน่งที่ใกล้กับที่ใส่วัสดุลงไป<sup>(21-22, 74-81)</sup>

MTA มีคุณสมบัติเป็น Bioactive material สามารถกระตุ้นให้หลังสาร cytokine โดยตรวจพบ โปรตีน หรือ mRNAs ชนิดต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องกับ การอกรากใหม่ของเนื้อเยื่อ การซ่อมแซมเนื้อเยื่อ (tissue repair) หรือ เนื่นฯ นำให้เกิดการสร้างเนื้อเยื่อแข็งขึ้นมาใหม่<sup>(21-22,75,77,82-86)</sup>

เมื่อเบรียบเทียบการสร้าง dentine bridge ใน

ลัตว์ทดลอง และในฟันแท้ที่ไม่มีฟันผุ หลังจากใช้ MTA หรือแคลเซียมไอกрокไซด์ พบร่วกคู่ม์ MTA เกิดขึ้นได้เร็วกว่า คุณภาพดีกว่าโดยมีความหนา ความต่อเนื่อง และไม่พบลักษณะของ tunnel defects เมื่อนทิพนในแคลเซียมไอกрокไซด์<sup>(21-22, 87-93)</sup>

### การใช้ MTA ใน การรักษาประสาทฟันน้ำนม

การใช้งาน MTA ทางคลินิกในฟันน้ำนมได้สรุปดังตารางที่ 1 ซึ่งจากตารางได้รายงานถึง ผู้ทำการศึกษา ปี วิธีการรักษา จำนวนชีฟันที่เริ่มทำการศึกษา ระยะเวลาในการติดตามการรักษา การบูรณะฟันภายหลังการรักษา และผลสำเร็จของการรักษา

### การปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง

การปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรงในฟันน้ำนมยังไม่เป็นที่นิยมมากนัก เนื่องจากผลสำเร็จของการรักษาไม่สูงมากนัก ร่วมกับการรักษาพัลพ์โพโตรามีในฟันน้ำนม ทำได้ไม่ยาก แต่ให้ผลสำเร็จของการรักษาที่สูงกว่า ดังนั้นจึงมีรายงานการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรงด้วยการใช้ MTA เพียง 3 ฉบับเท่านั้น<sup>(23-25)</sup>

Boden และคณะ<sup>(23)</sup> รายงานกรณีศึกษา 1 ราย ที่ติดตามการรักษาเป็นระยะเวลา 18 เดือนพบว่าให้ผลสำเร็จของการรักษาเป็นอย่างดีทั้งทางคลินิก และภาพถ่ายรังสี นอกจากนี้พบว่าฟันยังมีชีวิตอยู่

Caicedo และคณะ<sup>(24)</sup> ได้รายงานผลการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง ด้วย MTA จำนวน 10 ชี และพัลพ์โพโตรามี 11 ชี ติดตามการรักษาเป็นระยะเวลา 6 เดือน พบว่าให้ผลสำเร็จของการรักษา คิดเป็น 80% และ 91% ตามลำดับ โดยพบว่าฟัน 2 ชี จากการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง และอีก 1 ชี จากการรักษา พัลพ์โพโตรามี มีอาการปวดหลังการรักษา และเมื่อติดตามการรักษาไป 6 เดือน พบว่าแสดงอาการของการเสื่อมสภาพของเนื้อเยื่อใน (pulp degeneration) เมื่อดูทางวิทยาเนื้อเยื่อ (Histology) พบร่วมกับสนองของเนื้อเยื่อประสาทฟันที่หลักหลาย เช่น เนื้อเยื่อในประคต การตกตะกอน

ของแร่ธาตุภายในโพรงประสาทฟัน การสร้าง dentine bridge การอักเสบเกิดขึ้นภายในโพรงประสาทฟัน หรือเนื้อเยื่อในตาย เป็นต้น โดยพบว่าสร้าง dentine bridge จำนวน 13/21 ชี แต่จากการถ่ายรังสีไม่ได้มีการรายงาน Tuna และคณะ<sup>(25)</sup> ได้รายงานผลการศึกษา การติดตามการรักษาเป็นระยะเวลา 24 เดือน ศึกษาเปรียบเทียบผลการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรงด้วยการใช้ MTA กับ แคลเซียมไอกрокไซด์ ในคน ๆเดียว กัน ร่วมกับรองฟัน ด้วย ซิงค์ออกไซด์ยู Jinol และบูรณะฟันด้วยมัลกัม ชีฟันที่ศึกษาหั้งหมดเลือกเฉพาะที่ผู้เชพะด้านบนเดียวเท่านั้นผลการรักษาพบว่าไม่มีฟันซึ่งได้เลยที่บ่งบอกถึง ความล้มเหลวของการรักษาหั้งทางคลินิก และภาพถ่ายรังสี ทั้งกลุ่ม MTA และกลุ่มแคลเซียมไอกрокไซด์ ตลอดระยะเวลาที่ทำการติดตามผล

### การรักษาพัลพ์โพโตรามี

การศึกษาส่วนใหญ่เป็นการรายงานผลการศึกษาเปรียบเทียบ การใช้ MTA กับ ฟอร์โมครีซอล ชีกษาในระยะเวลาตั้งแต่ 18 - 24 เดือนขึ้นไป พบร่วมกับการใช้ MTA ให้ผลสำเร็จของการรักษาที่ดีกว่าทั้งทางคลินิก และทางภาพถ่ายรังสี โดยพบว่า รากฟันละลายน้อยกว่า และเหมาะสมที่จะใช้ MTA แทน ฟอร์โมครีซอล ในการรักษาพัลพ์โพโตรามีในฟันน้ำนม<sup>(26-32)</sup> โดย Holan และคณะ<sup>(28)</sup> ศึกษาเปรียบเทียบการรักษาพัลพ์โพโตรามี โดยใช้ฟอร์โมครีซอล กับ MTA ติดตามการรักษาเป็นระยะเวลา 4-74 เดือน (เฉลี่ย 38 เดือน) พบร่วมกับที่รักษาพัลพ์-โพโตรามี ด้วย ฟอร์โมครีซอล ไม่ประสบความสำเร็จในการรักษาหลังติดตามการรักษา 4-30 เดือน ในขณะที่กลุ่ม MTA ตรวจพบว่าล้มเหลวในการรักษาเพียงชีวิตที่ระยะเวลา 12 เดือน และหลังจากนั้นไม่พบว่าล้มเหลวในการรักษาอีกเลย

Maroto และคณะ<sup>(33)</sup> ได้รายงานผลการติดตามการรักษาพัลพ์โพโตรามีในฟันน้ำนมด้วย grey MTA เป็นระยะเวลา 42 เดือน พบร่วมกับประสบผลสำเร็จทางคลินิก

## การใช้งาน มิเนอรัล ไทรออกไซด์ เอ็กซ์กรีเกր (เอ็ม ที เอ) ทางทันตกรรมสำหรับเด็ก : บทความปริทัศน์

### ตารางที่ 1 สรุปข้อมูลการใช้งานทางคลินิกในฟันน้ำนม

Study	Year	Treatment	No. of teeth	Follow-up time (month)	Restoration	Success/Total(%)	
						MTA	Other
Bodem <sup>23</sup>	2004	Direct pulp cap	1	18	CF	1 / 1(100)	-
Caicedo <sup>24</sup>	2006	Direct pulp cap	10	6	CF	8 / 10(80)	-
		Pulpotomy	11	6	CF	10 / 11(91)	-
Tuna <sup>25</sup>	2008	Direct pulp cap	50	24	AF	22/22(100)	CH:22/22(100)
Eidelman <sup>26</sup>	2001	Pulpotomy	45	6 - 30	SSC	17/17(100)	FC: 14/15(93)
Agamy <sup>27</sup>	2004	Pulpotomy	72	12	SSC	GMTA : 19/19(100)	FC:18/20 (90)
						WMTA: 16/20(80)	
Holan <sup>28</sup>	2005	Pulpotomy	62	4 - 74	SSC, AF,CF	32/33 (97)	FC:24/29(83)
Farsi <sup>29</sup>	2005	Pulpotomy	120	24	SSC	38/38(100)	FC:35/36*(98.6)
						31/36#(86.8)	
Naik <sup>30</sup>	2005	Pulpotomy	50	6	SSC	24/24(100)	FC:23/ 23(100)
Aeinehchi <sup>32</sup>	2007	Pulpotomy	126	6	AF, GI	43/43(100)	FC:57/57*(100)
						51/ 57#(89.47)	
Maroto <sup>33</sup>	2006	Pulpotomy	69	42	SSC	26/26*(100)	-
						25/26# (98.5)	
Percinoto <sup>34</sup>	2006	Pulpotomy	110	12	CF	44/45 (97.78)	CH:39/ 45 (86.67)
Maroto <sup>35</sup>	2006	Pulpotomy	23	6	SSC	23/23(100)	-

\* Clinical success

SSC = stainless steel crown

GMTA = grey MTA

# Radiographic success

GI = Glass ionomer

WMTA = white MTA

CF = composite filling

CH = calcium hydroxide

AF = amalgam filling

FC = formocresol

100% และจากภาพถ่ายรังสี 98.5% โดยพบคลองรากฟันตืบ (pulp canal obliteration or pulp canal stenosis) 84% และ dentine bridge 83% (เริ่มพบจากภาพถ่ายรังสีตั้งแต่ 12 เดือนขึ้นไป) ซึ่งการสร้างเนื้อฟันจะเพิ่มขึ้นตามระยะเวลาที่เนื้อเยื่อในคลองรากฟันล้มผลักกับ MTA นอกจากนี้ยังพบว่ามีฟันแท้ขึ้นแทนที่ฟันน้ำนมที่รักษาไปจำนวน 11 ชิ้น ทุกชิ้นตามระยะเวลาปกติ และเมื่อพบร่วมกับมีพยาธิสภาพเกิดขึ้นที่ตัวฟัน

จากภาพถ่ายรังสี ที่พบว่ามีการตืบตันของคลอง

รากฟัน ภายหลังการรักษาพัลพ์โพโทมีด้วย MTA ไม่ถือว่าประสบความล้มเหลวในการรักษา แต่เป็นการแสดงว่าเนื้อเยื่อประสานฟันล่วนที่เหลือในคลองรากฟันยังคงความมีชีวิตอยู่ ไม่มีพยาธิสภาพเกิดขึ้นในฟันที่ได้รับการรักษา MTA จึงบรรลุวัตถุประสงค์ในการทำ พัลพ์โพโทมีในฟันน้ำนม ที่สามารถเก็บรักษาฟันน้ำนมไว้โดยไม่ทำให้เกิดพยาธิสภาพต่อเนื้อเยื่อในล่วนปลายราก<sup>(26-29,31,33,35)</sup>

ถึงแม้ว่าผู้ผลิตแนะนำว่าควรใส่สำลีชั้นปิดไว้บน MTA เป็นเวลาอย่างน้อย 4 ชั่วโมง<sup>(41)</sup> แต่หลายการ

ศึกษาได้ปิดทับ MTA ด้วย IRM และบูรณะฟันด้วยครอบฟันเหล็กไร้สนิมทันที ซึ่ง MTA น่าจะได้ความชันจากเนื้อเยื่อในส่วนคลองรากฟันช่วยในการเกิดปฏิกิริยาการแข็งตัวต่อจุณสมบูรณ์ ดังนั้นเวลาในการใช้รักษาพัลพโโพโทามีด้วย MTA จึงน้อยกว่าการใช้ฟอร์โมครีซอล เพราะไม่ต้องรอเวลา 5 นาที ซึ่งในบางครั้งขณะเอกสารก้อนสำลีออกถ้ามีลิมเลือดที่แข็งตัวแล้วติดออกมาด้วย ทำให้เกิดเลือดออกใหม่ได้อีก<sup>(26-30,33)</sup>

การใช้ชิงค์ออกไซด์ยูจินอล ปิดทับลงไปบนเนื้อเยื่อประสาทฟันโดยตรงเลย ในการรักษา พัลพโโพโทามี ด้วยฟอร์โมครีซอล หรือ เพอร์ริกซัลเฟต ทำให้เกิดการอักเสบของเนื้อเยื่อในของฟัน จึงเป็นสาเหตุที่ทำให้เกิดการละลายผิดปกติภายในรากฟัน (internal root resorption) แต่การใช้ MTA ตัววัสดุจะกันไม่ให้ ชิงค์ออกไซด์ยูจินอลสัมผัสถันเนื้อเยื่อในของฟัน จึงไม่เกิดการละลายผิดปกติภายในรากฟัน<sup>(26,28)</sup>

## วิจารณ์

MTA เป็นวัสดุที่ใช้ในการรักษาคลองรากฟันที่เพิ่งมีการใช้งานมาได้ประมาณ 10 ปี แต่พบว่าให้ผลสำเร็จในการรักษาเป็นอย่างดี เพราะว่าคุณสมบัติที่ดีของวัสดุคือให้แนบสนิทดี เข้ากันได้ทางชีวภาพ มีค่าความเป็นกรด-ด่างที่สูง สามารถแข็งตัวได้ในที่ที่มีความชื้น สามารถกระตุนให้สร้างเนื้อเยื่อแข็งขึ้นมาใหม่ ทำให้ MTA สามารถปิดช่องทางติดต่อระหว่างเนื้อเยื่อในของฟัน กับสิ่งแวดล้อมภายนอกได้เป็นอย่างดี ซึ่งการใช้งานทางคลินิกส่วนใหญ่ใช้ในฟันแท้ เช่นการซ่อมรูหoles ของรากฟัน ปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง ปิดปลายคลองรากฟัน และเป็นวัสดุอุดปลายรากฟัน ในฟันแท้ที่ปลายรากฟันเปิด แต่การนำมาใช้กับฟันน้ำนมยังมีอยู่น้อยโดยพบว่าเมื่อนำ MTA มาปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรง หรือการรักษาพัลพโโพโทามี ได้ผลการรักษาที่ดีเมื่อติดตามการรักษาเป็นระยะเวลานาน

การศึกษาในฟันน้ำนมในระยะยาวที่พบว่าประสบผลสำเร็จเป็นอย่างดีทั้งทางคลินิก และภาพถ่ายรังสี นั้น

ขึ้นอยู่กับการเลือกผู้ป่วยที่ดี ร่วมกับการบูรณะฟันที่ดี แข็งแรงเพื่อป้องกันรอยชีมเล็ก โดยพบว่าส่วนใหญ่ได้รับการบูรณะฟันทันทีด้วยครอบฟันเหล็กไร้สนิม หรืออุดฟันด้วยมัลกัมในการณ์ที่มีการผูกเฉพาะด้านบนเดียวเพียงด้านเดียว

เมื่อคำนึงถึงว่าฟอร์โมครีซอลมีอันตราย ดังนั้นจึงพยายามที่จะหาวัสดุตัวใหม่มาใช้แทน ในการรักษาพัลพโโพโทามีในฟันน้ำนม ซึ่งพบว่า MTA เป็นวัสดุตัวหนึ่งที่มีคุณสมบัติที่ดี ให้ผลการรักษาได้ดีทั้งทางคลินิก และภาพถ่ายรังสี แต่การแนะนำให้ใช้ในวงกว้างอาจต้องรอการศึกษาที่มากกว่านี้ ติดตามการรักษาที่ยาวนานกว่านี้ และจากราคาที่แพงมากของ MTA ดังนั้นการรักษาพัลพโโพโทามีด้วยฟอร์โมครีซอล ยังคงจำเป็นอยู่ แต่ต้องรักษาอย่างระมัดระวังยิ่งขึ้น โดยเฉพาะในกรณีที่จำเป็นต้องได้รับการรักษาพัลพโโพโทามีหลาย ๆ ชั้นพร้อม ๆ กัน

## สรุป

จากรายงานที่ผ่านมาพบว่า MTA มีคุณสมบัติที่ดี หลายประการ การนำ MTA มาใช้ในงานทันตกรรม สำหรับเด็ก ไม่ว่าจะเป็นการปิดทับเนื้อเยื่อในโดยตรงหรือการรักษาพัลพโโพโทามี พบว่าให้ผลสำเร็จในการรักษาได้เป็นอย่างดี มีความปลอดภัย แต่การที่จะแนะนำให้ใช้ MTA ในการรักษาฟันน้ำนมในวงกว้างคงต้องรอการศึกษาเพิ่มเติม ในจำนวนประชากรที่มากกว่านี้ และติดตามผลการรักษาในระยะยาว

## กิตติกรรมประกาศ

ขอขอบคุณ รศ.ทพญ. อารยา พงษ์หาญมุทธ ภาควิชาทันตกรรมสำหรับเด็ก มหาวิทยาลัยมหิดล ที่ช่วยให้คำแนะนำในการเรียนเรียงบทความในครั้งนี้

## เอกสารอ้างอิง

- Levine N, Pulvor F, Torneck CD. Pulpal therapy in primary and young permanent teeth. In: Weis S, editors. Pediatric dentistry—total patient care. Philadelphia:

- Lea & Febiger; 1998. 298-312.
2. McDonald RE, Avery DR, Dean JA. Treatment of deep caries vital pulp exposure and pulpless teeth. In: McDonald RE, Avery DR, editors. Dentistry for the child and adolescent. 7th ed. St Louis: Mosby; 2000.413-39.
  3. Funks AB. Pulp therapy for the primary dentition. In: Pinkham JR, Casamassima PS, Field HW, McTigue DJ, Nowak A, editors. Pediatric dentistry infancy through adolescence. 3rd ed. Philadelphia: WB Saunders Co; 1999. 341-55.
  4. การดี ไหดรกวันนท์, วัชราภรณ์ ทัศจันทร์. การรักษาประสาทฟันในเด็ก. พิมท์ครั้งที่ 2. กรุงเทพมหานคร: โรงพยาบาลพิมพ์จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย; พ.ศ. 2533.
  5. Carrotte P. Endodontic treatment for children. Br Dent J 2005; 198:9-15.
  6. American Academy of Pediatric Dentistry. Guidelines on pulp therapy for primary and young permanent teeth. Pediatr Dent. 2004; 26:115-9.
  7. Kopel HM. Considerations for the direct pulp capping procedure in primary teeth : a review of the literature. ASDC J Dent Child 1992; 56:141-9.
  8. Fuks AB. Pulp therapy for the primary and young permanent dentitions. Dent Clin North Am 2000; 44:571-96.
  9. Rodd HD, Waterhouse PJ, Fuks AB, Fayle SA, Moffat MA. Pulp therapy for primary molar. Int J Pediatr Dent 2006; 16(suppl. 1): 15-23.
  10. Olsson H, Petersson K, Rohlin M. Formation of a hard tissue barrier after pulp capping in humans. A systematic review. Int Endod J 2006; 39:429-42.
  11. Cox CF, Subay RK, Ostro E, Suzuki S, Suzuki SH. Tunnel defects in dentine bridge : their formation following direct pulp capping. Oper Dent 1996; 21:4-11.
  12. Kilpatrick N, Seow KW, Cameron AC, Widmer RP. Pulp therapy for primary and young permanent teeth. In: Cameron AC, Widmer RP, editors. Handbook of pediatric dentistry. Barcelona: Mosby; 1997. 83-94.
  13. Ranly DM, Garcia-Godoy F. Current and potential pulp therapies for primary and young permanent teeth. J Dent 2000; 28:153-61.
  14. Ranly DM. Pulpotomy therapy in primary teeth : new modalities for old rationales. Pediatr Dent 1994; 16: 406-9.
  15. King SRA, McWhorter AG, Seale NS. Concentration of formocresol used by pediatric dentists in primary tooth pulpotomy. Pediatr Dent 2002; 24:157-9.
  16. Garcia-Godoy F, Navakavic DP, Carvajal IN. Pulp response to different application time of formocresol. J Dent 1982; 6:176-93.
  17. Pruh RJ, Olen GA, Sharma PS. Relationship between formocresol pulpotomies on primary teeth and enamel defects on their permanent successors. J Am Dent Assoc 1977; 94:689-700.
  18. Burnett S, Walker J. Comparison of ferric sulfate, formocresol and combination of ferric sulfate/ formocresol in primary tooth vital pulpotomies : a retrospective radiographic survey. J Dent Child 2002; 69: 44-8.
  19. Ribeiro DA. Do endodontic compounds induce genetic damage? A comprehensive review. Oral Surg Oral Med Oral Pathol Oral Radiol Endod 2008; 105: 251-6.
  20. Srinivasan V, Patchett CL, Waterhouse PJ. Is there life after bulkley's formocresol? Part I a narrative review of alternative interventions and materials. Int J Paediatr Dent 2006; 16:117-27.
  21. Camilleri J, Pitt Ford TR. Mineral trioxide aggregate: a review of the constituents and biological properties of the material. Int Endod J 2006; 39:747-54.
  22. Roberts HW, Toth JM, Berzins DW, Chalton DG. Mineral trioxide aggregate material use in endodontic treatment: a review of the literature. Dent Mater 2008; 24:149-64.
  23. Bodem O, Blumenshine S, Zen D, Koch MJ. Direct pulp capping with mineral trioxide aggregate in a primary molar: a case report. Int J Paediatr Dent 2004; 14:376-9.
  24. Caicedo R, Abbott PV, Alongi DJ, Alarcon MY. Clinical, radiographic and histological analysis of the effects of mineral trioxide aggregate used in direct pulp capping and pulpotomies of primary teeth. Aust Dent J 2006; 51:297-305.
  25. Tuna D, Olmez A. Clinical long-term evaluation of MTA as a direct pulp capping material in primary teeth. Int Endod J 2008 Apr; 41(4):273-8. Epub 2007 Nov 27.
  26. Eidelman E, Holan G, Fuks AB. Mineral trioxide aggregate vs. formocresol in pulpotomized primary molars: a preliminary report. Pediatr Dent 2001; 23 :15-8.
  27. Agamy HA, Barkry NS, Mounir MF, Avery DR. Comparison of mineral trioxide aggregate and formocresol as pulp-capping agents in pulpotomized primary teeth. Pediatr Dent 2004 Jul-Aug; 26(4):302-9.
  28. Holan G, Eidelman E, Fuks AB. Long-term evaluation of pulpotomy in primary molars using mineral trioxide aggregate or formocresol. Pediatr Dent 2005; 27 :129-36.
  29. Farsi N, Alamoudi N, Balto K, Mushayt A. Success of mineral trioxide aggregate in pulpotomized primary molars. J Clin Pediatr Dent 2005; 29:307-11.

30. Naik S, Hegde AH. Mineral trioxide aggregate as a pulpotomy agent in primary molars: An in vivo study. *J Indian Soc Pedod Prev Dent* 2005; 23:13-6.
31. Peng L, Ye L, Tan H, Zhou X. Evaluation of the formocresol versus mineral trioxide aggregate primary molar pulpotomy: a meta-analysis. *Oral Surg Oral Med Oral Pathol Oral Radiol Endod* 2006; 102(6):e40-4. Epub 2006 Sep 26.
32. Aeinehchi M, Dadvand S, Fayazi S, Bayat-Movahed S. Randomized controlled trial of mineral trioxide aggregate and formocresol for pulpotomy in primary molar teeth. *Int Endod J* 2007; 40(4):261-7.
33. Moroto M, Barberia E, Vera V, Garcia-Godoy F. Mineral trioxide aggregate as pulp dressing agent in pulpotomy treatment of primary molars: 42-month clinical study. *Am J Dent* 2007; 20(5):283-6.
34. Percinoto C, Castro AM, Pinto LM. Clinical and radiographic evaluation of pulpotomies employing calcium hydroxide and trioxide mineral aggregate. *Gen Dent* 2006; 54:258-61.
35. Moroto M, Barberia E, Vera V, Garcia-Godoy F. Dentin bridge formation after white mineral trioxide aggregate (white MTA) pulpotomies in primary molars. *Am J Dent* 2006; 19(2):75-9.
36. ກຸມພາ ໄດ້ຮັບປັດຈິວທີ່ ອຣນູ່ ຖອນຮູຮານ. Clinical application of mineral trioxide aggregate (MTA). ເອີ້ນໄດ້ສາງ 2550; 12:32-8.
37. Sarkar NK, Caicedo R, Ritwik P, Moiseyeva R, Kawashita I. Physicochemical basis of the biologic properties of mineral trioxide aggregate. *J Endod* 2005; 31:97-100.
38. Torabinejad M, Hong CU, McDonald F, Pitt Ford TR. Physical and chemical properties of a new root-end filling material. *J Endod* 1995; 21:349-53.
39. Schwartz RS, Mauger M, Clement DJ, Walker WA 3rd. Mineral trioxide aggregate: a new material for endodontics. *J Am Dent Assoc* 1999; 130:967-75.
40. Witherspoon DE, Small JC, Harris GZ. Mineral trioxide aggregate pulpotomies: a case series outcomes assessment. *J Am Dent Assoc*. 2006; 137:610-8.
41. Material Safety Data Sheet, ProRoot MTA (mineral trioxide aggregate), root canal repair material. Johnson City, TN: Dentsply Tulsa Dental, 2001.
42. Sluyk SR, Mon PC, Hartwell GR. Evaluation of setting properties and retention characteristics of mineral trioxide aggregate when used as a furcation perforation repair material. *J Endod* 1998; 24:768-71.
43. Gancedo-Caravia L, Garcia-barbero E. Influence of humidity and setting time on the push-out strength of mineral trioxide aggregate obturations. *J Endod* 2006; 32:894-6.
44. Nekoofar MH, Adusei G, Sheykhezade MS, Hayes SJ, Bryant ST, Dummer PM. The effect of condensation pressure on selected physical properties of mineral trioxide aggregate. *Int Endod J* 2007; 40:453-61.
45. Fridland M, Rodoso M. Mineral trioxide aggregate (MTA) solubility and porosity with different water-to-powder ratios. *J Endod* 2003; 29:814-7.
46. Asgary S, Parirokh M, Eghbal MJ, Brink F. Chemical difference between white and grey mineral trioxide aggregate. *J Endod* 2005; 31:101-3.
47. Komabayashi T, Spangberg LS. Comparative analysis of the particle size and shape of commercially available mineral trioxide aggregates and Portland cement: a study with a flow particle image analyzer. *J Endod* 2008; 34:94-8.
48. Moghuddame-Jafari S, Mantellini MG, Botero TM, McDonald NJ, Nor JE. Effect of ProRoot MTA on pulp cell apoptosis and proliferation in vitro. *J Endod* 2005; 31:387-91.
49. Camillieri J, Montesin FE, Papioannou S, McDonald F, Pitt Ford TR. Biocompatibility of two commercial forms of mineral trioxide aggregate. *Int Endod J* 2004; 37:699-704.
50. Ribeiro DA, Matsumoto MA, Hungaro Duarte MA, Alencar Marques ME, Favero Salvadori DM. In vitro biocompatibility tests of two commercial types of mineral trioxide aggregate. *Braz Oral Res* 2005; 19: 183-7.
51. Tselnik M, Baumgartner JC, Marshall JG. Bacterial leakage with mineral trioxide aggregate or a resin-modified glass ionomer used as a coronal barrier. *J Endod* 2004; 30:782-4.
52. Hamad HA, Tordik PA, McClanahan SB. Furcation perforation repair comparing gray and white MTA: a dye extraction study. *J Endod* 2006; 32:337-40.
53. Ferris DM, Baumgartner JC. Perforation repair comparing two types of mineral trioxide aggregate. *J Endod* 2004; 30:422-4.
54. Bozeman TB, Lemon RR, Eleazer PD. Elemental analysis of crystal precipitate from gray and white MTA. *J Endod* 2006; 32:425-8.
55. Chng HK, Islam I, Yap AU, Tong YW, Koh ET. Properties of a new root-end filling material. *J Endod* 2005; 31:665-8.
56. Strom B, Eiuhamiller FC, Tordick PA, Goodell GG. Setting expansion of gray and white mineral trioxide aggregate and Portland cement. *J Endod* 2008; 34:80-2.
57. Oliveira MG, Xavier CB, Demarco FF, Pinheiro AB, Costa AT, Pozza AT. Comparative chemical study of MTA and Portland cements. *Braz Dent J* 2007; 18:3-

- 7.
58. Gandolfi MG, Sauro S, Mannocci F, Watson TF, Capoferri M, Pratic C. New tetrasilicate cements as retrograde filling material: an in vitro study on fluid penetration. *J Endod* 2007; 33(6):742-5.
  59. De-Deus G, Reis C, Brandao C, Fidel S, Fidel RA. The ability of Portland cement, MTA, and MTA Bio to prevent through-and-through fluid movement in repaired furcal perforations. *J Endod* 2007; 33:1374-7.
  60. De-Deus G, Petruccelli V, Gurgel-Filho E, Coutinho-Filho T. MTA versus Portland cement as repair material for furcal perforations: a laboratory study using a polymicrobial leakage model. *Int Endod J* 2006; 39: 293-8.
  61. Ribeiro DA, Duarte MA, Matsumoto MA, Marque ME, Salvadori DM. Biocompatibility in vitro tests of mineral trioxide aggregate and regular and white Portland cements. *J Endod* 2005; 31(8):605-7.
  62. Ribeiro DA, Sogui MM, Matsumoto MA, Duarte MA, Marque ME, Salvadori DM, et al. Genotoxicity and cytotoxicity of mineral trioxide aggregate and regular and white Portland cements on Chinese hamster ovary (CHO) cells in vitro. *Oral Surg Oral Med Oral Pathol Oral Radiol Endod* 2006; 101:258-61.
  63. Min KS, Kin HI, Park HJ, Pi SH, Hang CU, Kim EC. Human pulp cells response to Portland cement in vitro. *J Endod* 2007; 33:163-6.
  64. Saidon J, He J, Zhu Q, Safavi K, Spangberg LS. Cell and tissue reactions to mineral trioxide aggregate and Portland cement. *Oral Surg Oral Med Oral Pathol Oral Radiol Endod* 2003; 95:483-9.
  65. Gomes-Filho JE, de Faria MD, Estrada Bernabe PF, Nery MJ, Otoboni-Filho JA, Dezan-junior E, et al. Mineral trioxide aggregate but not light-cure mineral trioxide aggregate stimulated mineralization. *J Endod* 2008; 34:62-5.
  66. Ber BS, Halton JF, Stewart GP. Chemical modification of Proroot MTA to improve handling characteristics and decrease setting time. *J Endod* 2007; 33:1231-4.
  67. Wiltbank KB, Schwartz SA, Schindler WG. Effect of selected accelerants on the physical properties of mineral trioxide aggregate and Portland cement. *J Endod* 2007; 33:1235-8.
  68. Hong ST, Bae KS, Baek SH, Kum KY, Lee WC. Microlleakage of accelerated mineral trioxide aggregate and Portland cement in an in vitro apexification model. *J Endod* 2008; 34:56-8.
  69. Bortoluzzi EA, Broon NJ, Bramante CM, Garcia RB, de Moraes IG, Bernardineli N. Sealing ability of MTA and radiopaque Portland cement with or without calcium chloride for root-end filling. *J Endod* 2006; 32:897-900.
  70. Bortoluzzi EA, Broon NJ, Hungaro Duarte MA, de Oliveira Demarchi AC, Bramante CM. The use of a setting accelerator and its effect on pH and calcium ion release of mineral trioxide aggregate and white Portland cement. *J Endod* 2006; 32:1194-7.
  71. Gorduysus M, Avcu N, Gorduysus O, Pekel A, Baran Y, Avcu F, et al. Cytotoxic effects of four different endodontic materials in human periodontal ligament fibroblasts. *J Endod* 2007; 33:1450-4.
  72. Ribeiro DA, Matsumoto MA, Duarte MA, Marque ME, Salvadori DM. Ex vivo biocompatibility tests of regular and white forms of mineral trioxide aggregate. *Int Endod J* 2006; 39:26-30.
  73. Al-Rabeah E, Perinpanayagan H, Mac Farland D. Human alveolar bone cells interact with ProRoot and tooth-colored MTA. *J Endod* 2006; 32:872-5..
  74. Nakayama A, Ogiso B, Tanabe N, Takeichi O, Matsuzaka K, Inoue T. Behaviour of bone marrow osteoblast-like cells on mineral trioxide aggregate: morphology and expression of type I collagen and bone-related protein mRNAs. *Int Endod J* 2005; 38:203-10
  75. Yoshimine Y, Ono M, Akamine A, In vitro comparison of the biocompatibility of mineral trioxide aggregate, 4META/MMA-TBB resin, and intermediate restorative material as root-end-filling materials. *J Endod* 2007; 33:1066-9.
  76. Koh ET, McDonald F, Pitt Ford TR, Torabinejad M. Cellular response to Mineral Trioxide Aggregate. *J Endod* 1998; 24:543-7.
  77. Andelin WE, Shabahang S, Wright K, Torabinejad M. Identification of hard tissue after experimental pulp capping using dentin sialoprotein (DSP) as a marker. *J Endod* 2003; 29:646-50.
  78. Yaltirik M, Ozbas H, Bilgic B, Issever H. Reactions of connective tissue to mineral trioxide aggregate and amalgam. *J Endod* 2004; 30:95-9.
  79. Torabinejad M, Ford TR, Abedi HR, Kariyawasam SP, Tang HM. Tissue reaction to implanted root-end filling materials in the tibia and mandible of guinea pigs. *J Endod* 1998; 24:468-71.
  80. Fernandez-Yanez Sanchez A, Leco-Berrocal MI, Martinez-Gonzalez JM. Metaanalysis of filler materials in periapical surgery. *Med Oral Patol Oral Cir Bucal* 2008 Mar 1; 13(3):E180-5.
  81. Bernabe PF, Gomes-Filho JE, Rocha WC, Nery MJ, Otoboni-Filho JA, Dezan-Junior E. Histological evaluation of MTA as a root-end filling material. *Int Endod J* 2007; 40:758-65.

82. Razende TM, Vargas DL, Cardoso FP, Sobrinho AP, Vieira LQ. Effect of mineral trioxide aggregate on cytokine production by peritoneal macrophages. *Int Endod J* 2005; 38:896-903.
83. Tani-Ishii N, Hamada N, Watanabe K, Tujimoto Y, Teranaka T, Umemoto T. Expression of bone extracellular matrix proteins on osteoblast cells in the presence of mineral trioxide. *J Endod* 2007; 33:836-9.
84. Guven G, Cehreli ZC, Ural A, Serdar MA, Basak F. Effect of mineral trioxide aggregate cements on transforming growth factor beta1 and bone morphogenetic protein production by human fibroblasts in vitro. *J Endod* 2007; 33:447-50.
85. Tomson PL, Grover LM, Lumley PJ, Sloan AJ, Smith AJ, Copper PR. Dissolution of bio-active dentine matrix components by mineral trioxide aggregate. *J Dent* 2007; 35:636-42.
86. Nakayama A, Ogiso B, Tanabe N, Takeichi O, Matsuzaka K, Inoue T. Behaviour of bone marrow osteoblast-like cells on mineral trioxide aggregate: morphology and expression of type I collagen and bone-related protein mRNAs. *Int Endod J* 2005; 38:203-10.
87. Accorinte Mde L, Hollond R, Reis A, Bortoluzzi MC, Murata SS, Dezan E Jr, et al. Evaluation of mineral trioxide aggregate and calcium hydroxide cement as pulp-capping agents in human teeth. *J Endod* 2008; 34:1-6.
88. Chacko V, Kurikose S. Human pulpal response to mineral trioxide aggregate (MTA): a histologic study. *J Clin Pediatr Dent* 2006; 30:203-9.
89. Nair PN, Duncan HF, Pitt Ford TR, Luder HU. Histological, ultrastructural and quantitative investigations on the response of healthy human pulps to experimental capping with mineral trioxide aggregate: a randomized controlled trial. *Int Endod J* 2008; 41:128-50.
90. Briso AL, Rahal V, Mestrener SR, Dezan Junior E. Biological response of pulps submitted to different capping materials. *Braz Oral Res* 2006; 20:219-25.
91. Faraco IM Jr, Holland R. Response of the pulp of dogs to capping with mineral trioxide aggregate or a calcium hydroxide cement. *Dent Traumatol* 2001; 17: 163-6.
92. Faraco IM Jr, Holland R. Histomorphological response of dogs' dental pulp capped with white mineral trioxide aggregate. *Braz Dent J* 2004; 15:104-8.
93. Pitt Ford TR, Torabinejad M, Abedi HR, Bakland LK, Kariyawasam SP. Using mineral trioxide aggregate as a pulp-capping material. *J Am Dent Assoc* 1996; 127:1491-4.

**Abstract    Mineral Trioxide Aggregate (MTA) Used in Primary Teeth : A Review of the Literature**

**Narumol Petplook**

Dental Department, Chaoprayayommaraj Hospital, Suphan Buri

*Journal of Health Science* 2008; 17:SIV1182-92.

Mineral Trioxide Aggregate (MTA) is a new material and approval by the US FDA in human pulpal therapy (since 1998). MTA has been reported to have superior biocompatibility, sealing ability and less cytotoxic than other materials currently used in pulpal therapy. This report is a review of MTA's composition, physical properties and clinical used in primary teeth, as direct pulp capping and pulpotomy.

**Key words:** **MTA, direct pulp capping, pulpotomy, primary teeth**