

บทบาทของเอนไซม์ที่เกี่ยวข้องกับความนุ่มของเนื้อ Involvement of Muscle Proteinase Enzyme to Meat Tenderness

ปิยะดา ทวีศรี¹

คำนำ

ความนุ่มของเนื้อ (tenderness) เป็นคุณลักษณะสำคัญประการหนึ่งที่ถูกบริโภคให้ความสำคัญในการตัดสินใจเพื่อเลือกซื้อเนื้อโดยเฉพาะอย่างยิ่งเนื้อโคที่มีคุณภาพ ความนุ่มของเนื้อขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายประการทั้งปัจจัยก่อนสัตว์ตาย ได้แก่ ชนิด พันธุ์ เพศ และอายุสัตว์ ชนิดของกล้ามเนื้อและเส้นใยกล้ามเนื้อ ระดับการสะสมไขมัน รวมไปถึงการใช้สารเร่งการเจริญเติบโต และปัจจัยหลังสัตว์ตายซึ่งได้แก่ อัตราการเกิดปฏิกิริยาไกลโคไลซิส ปริมาณและความสามารถในการละลายของคอลลาเจน สภาวะของกล้ามเนื้อก่อนและหลังการเกิดการเกร็งตัวของกล้ามเนื้อ (rigor mortis) และการย่อยสลายของเส้นใยย่อยในกล้ามเนื้อ (myofibrillar protein) โดยปัจจัยต่างๆ ภายหลังสัตว์ตายนี้จะเกี่ยวข้องกับการทำงานของเอนไซม์ที่ช่วยในการย่อยเนื้อทั้งสิ้น (Morton, 1999) ในการปรับปรุงความนุ่มของเนื้อนั้นจำเป็นต้องเข้าใจถึงการทำงานของเอนไซม์ที่มีผลต่อความนุ่มของเนื้อ ดังนั้นการศึกษาถึงบทบาทการทำงานของเอนไซม์ที่มีต่อความนุ่มของเนื้อจึงเป็นสิ่งสำคัญที่ผู้ผลิตเนื้อสัตว์ควรทำความเข้าใจ

1. การย่อยสลายโปรตีนกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตาย

ภายใน 24 ชั่วโมงแรกหลังสัตว์ตาย เนื้อสัตว์จะมีความเหนียวมากเนื่องมาจากการเกิดการเกร็งตัวของกล้ามเนื้อ (rigor mortis) ซึ่งเป็นปรากฏการณ์ที่กล้ามเนื้อเกิดการหดตัวอย่างถาวรภายหลังสัตว์ตาย เกิดขึ้นหลังจากที่พลังงานสะสมทั้งที่อยู่ในรูป glycogen, ADP และ ATP ถูกใช้ไปจนหมด สภาวะเช่นนี้เนื้อสัตว์จะมีสภาพเกร็งตัวเนื่องจากเส้นใยกล้ามเนื้อหดสั้นเข้าหากันทำให้ sarcomere มีความยาวสั้นลงอย่างมากส่งผลให้เนื้อที่ได้ภายหลังสัตว์ตายมีความเหนียวมากกว่าปกติ ซึ่งพบว่าความยาวของ sarcomere ที่ระยะคลายตัวของเส้นใยกล้ามเนื้อจะมีความยาว 2.24 μm แต่เมื่อเวลาผ่านไปและเข้าสู่ระยะหดตัวอย่างถาวรจะมีความยาวลดลงเหลือ 1.69 μm (Koochmarai *et al.*, 2002) เมื่อทำการบ่มเนื้อเป็นระยะเวลาหนึ่งเนื้อจะมีความนุ่มเพิ่มมากขึ้น การที่เนื้อนุ่มขึ้นเกิดเนื่องจากเมื่อระยะเวลาผ่านไปเอนไซม์ที่อยู่ในเนื้อสัตว์ (indigenous enzyme) จะออกมาทำการย่อยโปรตีนในเนื้อทำให้เกิดความนุ่มขึ้น โปรตีนกล้ามเนื้อที่สำคัญและมีปริมาณมากถึง 60% ของโปรตีนทั้งหมด ได้แก่ โปรตีน myosin, actin, titin หรือ connectin, nebulin, α -actinin, troponin-T, vinculin, desmin, filamin, tropomyosin, c-protein และ m-protein (Hui *et al.*, 2001) การย่อยสลายเส้นใยกล้ามเนื้อจะเกิดขึ้นกับโปรตีนที่เป็นองค์ประกอบของกล้ามเนื้อ โดยเฉพาะอย่างยิ่งในโปรตีน myofibrillar เช่น titin, โปรตีน myofibril cytoskeleton เช่น desmin และโปรตีน costamer เช่น vinculin (Figure 1)

การเปลี่ยนแปลงที่เกิดขึ้นในกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตายมีดังนี้ (Hedrick *et al.*, 1993)

1. เกิดการย่อยสลายบริเวณ Z disk ทำให้เส้นใยกล้ามเนื้อฉีกขาด
2. โปรตีน desmin ถูกทำลายทำให้เนื้อเยื่อเกี่ยวพันระหว่างเส้นใยย่อยในกล้ามเนื้อฉีกขาด
3. troponin T ซึ่งทำหน้าที่ยึด actin-myosin complex หายไปในขณะที่ polypeptides ชนิดหนึ่งที่มีน้ำหนัก

โมเลกุล 28-32 kDa เกิดขึ้น

¹หลักสูตรสัตวศาสตร์ สาขาวิชาเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง วิทยาเขตชุมพร ชุมพร

4. โปรตีน titin ซึ่งเป็นองค์ประกอบย่อยของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันในเส้นใยกล้ามเนื้อและควบคุมการยืดหดตัวของเส้นใยกล้ามเนื้อถูกทำลาย จึงทำให้กล้ามเนื้อคลายตัว
5. โปรตีน nebulin ถูกทำลาย
6. การย่อยสลายโปรตีนที่เป็นองค์ประกอบของเส้นใยกล้ามเนื้อเหล่านี้ เช่น titin ทำให้เกิดโปรตีนใหม่ที่มีขนาดแตกต่างกันขึ้น
7. เส้นใยย่อยของ actin และ myosin ซึ่งเป็น myofibrillar protein สำคัญที่เป็นองค์ประกอบของเส้นใยกล้ามเนื้อซึ่งทำหน้าที่ในการหดตัวของกล้ามเนื้อไม่ได้ถูกย่อย แม้ว่าจะยี่ระยะเวลาการบ่มนานถึง 56 วันก็ตาม

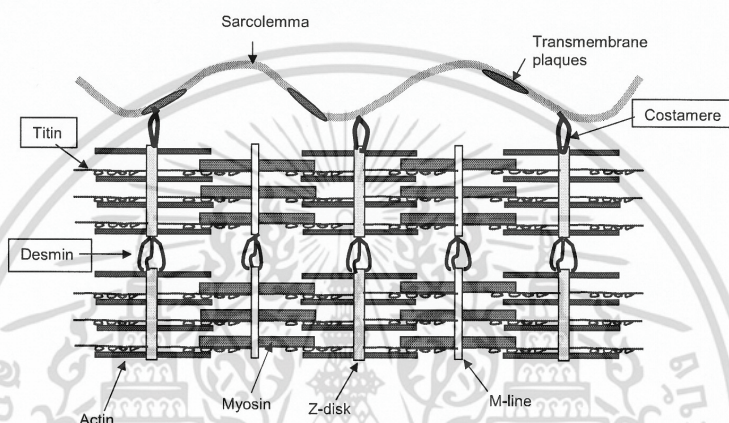


Figure 1 Schematic of muscle myofibrillar proteins showing the major components of the sarcomere. Box indicate the cytoskeletal structures and proteins susceptible to post-mortem cleavage (Kemp *et al.*, 2010)

2. ระบบเอนไซม์ที่เกี่ยวข้องกับความนุ่มของเนื้อ

ในกล้ามเนื้อสัตว์มีเอนไซม์อยู่หลายชนิดเอนไซม์เหล่านี้เป็นสารประกอบอินทรีย์ที่มีบทบาทในการย่อยสลายโปรตีนภายในเนื้อสัตว์ โดยเอนไซม์ย่อยโปรตีน (proteolytic enzymes) จะทำหน้าที่เป็นตัวย่อยสลายโปรตีนของเส้นใยกล้ามเนื้อ นอกจากนี้ยังมีเอนไซม์บางชนิดที่ทำปฏิกิริยาย่อยสลายโมเลกุลของเนื้อเยื่อเกี่ยวพัน ทำให้มีความนุ่มและฉ่ำน้ำเพิ่มขึ้นจึงทำให้เนื้อสัตว์มีรสชาติดีขึ้น (Levie, 1970) ระบบเอนไซม์ช่วยย่อยโปรตีนในเนื้อที่สำคัญได้แก่

2.1 Lysosomal cathepsins

เอนไซม์ cathepsins มีหลายกลุ่ม ได้แก่ กลุ่ม cysteine proteinase (cathepsins B, H, L และ X), กลุ่ม aspartic proteinase (cathepsins D และ E) และกลุ่ม serine proteinase (cathepsins G) โดยมี cystatin เป็นตัวยับยั้งการทำงานของเอนไซม์เหล่านี้ ในสภาวะปกติเอนไซม์ cathepsins จะอยู่ใน lysosome และจะสามารถทำงานได้เมื่อทำให้ออกมาอยู่ใน cytosol ซึ่งเป็นส่วนที่เป็นของเหลวภายในเซลล์ แต่จากการทดลองพบว่าแม้จะมีการใช้กระแสไฟฟ้าในการกระตุ้นซากร่วมกับการบ่มซากที่ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลาถึง 28 วัน ก็ตาม lysosomal cathepsin จะยังคงอยู่ภายใน lysosome (Koochmarai, 1994; Kemp *et al.*, 2010) Lawrie and Ledward (2006) รายงานว่าเอนไซม์ cathepsin H ไม่ได้มีส่วนช่วยในการย่อยโปรตีน actin และ myosin แต่ในสภาวะที่เนื้อมีความเป็นกรดต่ำกว่า 5 แล้วเอนไซม์ cathepsin D จะสามารถย่อยสลายโปรตีนดังกล่าวได้ ทั้งนี้โดยปกติแล้วกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตายจะมีค่าความเป็นกรด-ด่างสุดท้าย (ultimate pH) ประมาณ 5.5 ซึ่งที่สภาวะดังกล่าวเอนไซม์ cathepsin B

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

และ L จะสามารถเข้าย่อยสลายโปรตีน actin และ myosin ได้ดีกว่า และที่สภาวะนี้เอนไซม์ cathepsin L สามารถย่อยสลายโปรตีน troponin T, I และ C, titin, nebulin, α -actinin และ tropomyosin ได้เช่นกัน

เอนไซม์ cathepsin จะทำหน้าที่ได้อย่างมีประสิทธิภาพก็ต่อเมื่ออยู่ในสภาวะที่มีอุณหภูมิสูงและค่าความเป็นกรด-ด่างของเนื้อค่อนข้างต่ำเนื่องจากที่สภาวะนี้จะสามารถทำลายเยื่อหุ้ม lysosome เพื่อให้เอนไซม์ที่อยู่ภายในออกมาอยู่ใน cytosol ได้กล่าวคือช่วงค่าความเป็นกรด-ด่างที่เหมาะสมสำหรับการทำงานจะค่อนข้างต่ำกว่าค่าความเป็นกรด-ด่างสุดท้ายในเนื้อ (Table 1) ดังนั้นการทำงานของเอนไซม์นี้จึงมีความสำคัญต่อการย่อยโปรตีนกล้ามเนื้อไม่มากนัก แต่กลับมีบทบาทสำคัญในการย่อยโปรตีนเนื้อเยื่อเกี่ยวพัน เช่น collagen และ mucopolysaccharides ซึ่งเป็นส่วนประกอบของเซลล์เนื้อเยื่อเกี่ยวพันที่ไม่เป็นเส้นใย (ground substance)

Table 1 Endogenous proteinases implicated with meat ageing

Location	Proteinase	M.W. (kDa)	pH range	Action
Lysosome	Cathepsin B	25	3.5-6.5	Degrades myosin, actin, troponin T and collagen
	Cathepsin L	28	3.0-6.5	Degrades myosin, actin, troponin T and I, tropomyosin, α -actinin and collagen
	Cathepsin D	42	3.0-6.0	Degrades myosin, actin, troponin T and I, tropomyosin, α -actinin and collagen
Sarcoplama	Proteasome	700	7.5-8.0	Degrades myosin, actin, troponin C, tropomyosin, nebulin
	μ -Calpain	110	6.5-7.5	Releases α -actinin, Z-line
	m-Calpain	110	6.5-7.5	Degrades desmin, connectin, nebulin, troponin T and I, tropomyosin, C- and M- proteins

Modified from Jiang (1998)

2.2 Proteasome หรือ Multicatalytic proteinase complex (MPC)

เป็นเอนไซม์ขนาดใหญ่มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 700 kDa พบทั่วไปในร่างกายสัตว์และพบที่กล้ามเนื้อในปริมาณมาก (Lawrie and Ledward, 2006) เอนไซม์ proteasome จะเข้าย่อยสลายเฉพาะ troponin C และเส้นใย myosin chain -1 และ chain -2 เท่านั้น และทำงานได้ดีในช่วงค่าความเป็นกรด-ด่าง 7.5-8.0 (Table 1) ที่อุณหภูมิประมาณ 45 องศาเซลเซียส ดังนั้นบทบาทของเอนไซม์ในระบบนี้จึงไม่เด่นชัดมากนักต่อการย่อยสลายโปรตีนในกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตายซึ่งจะทำให้เนื้อนุ่มขึ้น เนื่องจากสภาวะของกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตายไม่เอื้อต่อการทำงานของเอนไซม์นี้ (Koochmaraie, 1994) แต่อาจเป็นไปได้ว่าเอนไซม์นี้สามารถช่วยย่อยสลายเส้นใยกล้ามเนื้อในช่วงระยะแรกภายหลังสัตว์ตายซึ่งค่าความเป็นกรด-ด่างยังคงสูงอยู่ Koochmaraie (1992) รายงานว่าเอนไซม์ proteasome ที่สกัดได้จากเนื้อแกะไม่ได้มีส่วนช่วยในการย่อยเนื้อแต่อย่างใด ขณะที่ Robert *et al.* (1999) พบว่าเอนไซม์นี้สามารถย่อยโปรตีน nebulin, myosin, actin และ tropomyosin ในเส้นใยกล้ามเนื้อของโคได้ นอกจากนี้ยังมีอีกหลายงานวิจัยที่ให้ผลขัดแย้งกันเกี่ยวกับการทำงานของเอนไซม์ชนิดนี้ว่ามีส่วนเกี่ยวข้องกับการย่อยสลายเส้นใยกล้ามเนื้อหรือไม่

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.3 Calpain (calcium-dependent enzymes)

เอนไซม์ calpain จัดเป็นเอนไซม์จำพวก intracellular cysteine protease เนื่องจากต้องการสารบางชนิดที่สามารถป้องกัน -SH group ซึ่งเป็น active site ให้ยังคงสภาพสมบูรณ์พร้อมทำงานได้ สารดังกล่าวได้แก่ cysteine, dithiothreitol (DTT) และ 2-mercaptoethanol เอนไซม์นี้สามารถพบได้ทั่วไปใน sarcoplasm ของเนื้อเยื่อกล้ามเนื้อสัตว์ ทำหน้าที่ในการย่อยสลายโปรตีน desmin, α -actinin, tropomyosin, troponin T และ titin รวมถึงโปรตีนเส้นใยกล้ามเนื้อบริเวณ Z-line, N2 line และ M line ด้วย จึงจัดว่าเป็นเอนไซม์สำคัญที่มีบทบาทในการทำให้เนื้อนุ่มภายหลังสัตว์ตาย (Lawrie and Ledward, 2006)

ระบบเอนไซม์ calpain ในกล้ามเนื้อสัตว์ประกอบด้วย isoenzyme 8 ชนิด ได้แก่ calpain 1, 2, 5, 7, 10, 12, 14 และ 15 รวมถึง tissue-specific (p94) หรือ calpain-3 (Ilian *et al.*, 2004) แต่เอนไซม์ในเนื้อสัตว์ที่สำคัญซึ่งเป็นองค์ประกอบหลักของระบบเอนไซม์ calpain คือ μ -calpain (calpain I) และ m-calpain (calpain II) ซึ่งจัดเป็น isoform ของ calcium dependent thiol protease ที่สามารถทำงานได้เมื่อมีความเข้มข้นของ Ca^{2+} ในระดับที่ต่างกัน โดยเอนไซม์ μ -calpain ต้องการ Ca^{2+} มากกระตุ้นการทำงานในระดับ micromolar (30 μM) ส่วนเอนไซม์ m-calpain ต้องการ Ca^{2+} ในระดับ millimolar (1 mM) และทำงานได้ดี ณ สภาวะค่าความเป็นกรด-ด่าง 7.5 ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส (Sensky *et al.*, 1996)

เอนไซม์ calpain (μ - และ m- calpains) มีลักษณะเป็น heterodimers ประกอบด้วย large catalytic subunit ขนาด 80 kDa และ small regulatory subunit ที่มีขนาด 30 kDa เอนไซม์ทั้งสองมี catalytic subunit แตกต่างกัน เนื่องจากมีลำดับของกรดอะมิโนที่แตกต่างกัน แต่ก็ยังมีลำดับที่เหมือนกันอยู่ประมาณ 50% subunit ชนิดนี้ประกอบด้วย 4 domains (I - IV) ในส่วน small regulatory subunit ของเอนไซม์ทั้ง 2 ตัว จะมีลักษณะเหมือนกันซึ่งประกอบด้วย 2 domains คือ N-terminal glycine rich domain (V) และ C-terminal Ca^{2+} -binding domain (VI) ในสภาวะปกติ μ - และ m- calpain จะอยู่ในรูป inactive proenzyme ต่อเมื่อมี Ca^{2+} มากกระตุ้นจึงเปลี่ยนไปอยู่ในรูป active proteinase และสามารถทำงานได้ ทั้ง large catalytic subunit และ small regulatory subunit จะแยกออกจากกันในสภาวะที่มี Ca^{2+} มากในระดับหนึ่งและชักนำให้เอนไซม์ calpain เกิด autolysis ขึ้น การเติม Ca^{2+} จะทำให้เกิด autolysis ขึ้นทันทีนั้นแสดงว่าเริ่มเกิดการย่อยสลายเซลล์กล้ามเนื้อ (Nishimura and Goll, 1991; Juszczuk-Kubiak *et al.*, 2002)

การทำงานของเอนไซม์ calpain จะต้องมี Ca^{2+} ที่ถูกปลดปล่อยออกมาสู่ภายนอกเซลล์กล้ามเนื้อมากกระตุ้นการทำงาน Ca^{2+} ดังกล่าวถูกปล่อยออกมาจาก mitochondria ผ่านมาทาง sarcoplasmic reticulum ออกสู่ภายนอกเซลล์กล้ามเนื้อ ดังนั้นหากมีการเพิ่มปริมาณ Ca^{2+} โดยการฉีดสารละลาย CaCl_2 เข้าเข้าไปในซากหรือในเนื้อโคจึงเป็นการกระตุ้นการทำงานของเอนไซม์ calpain ให้มีประสิทธิภาพมากขึ้น ทำให้เกิดการฉีกขาดบริเวณ Z-line มากขึ้น ส่งผลให้เนื้อโคมีความนุ่มเพิ่มขึ้น การยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ calpain นอกจากเกิดขึ้นจาก endogenous inhibitor ซึ่งคือโปรตีน calpastatin แล้ว สารประกอบในกลุ่ม chelating agents เช่น EDTA, EGTA, E-64, calpeptin และ leupeptin ยังสามารถยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ดังกล่าวได้อีกด้วย นอกจากนี้หาก Ca^{2+} รวมตัวกับโลหะ เช่น Zn ions เกิดเป็น chelate ขึ้นจะทำให้ความสามารถในการทำงานของเอนไซม์ย่อยเนื้อลดลง ทำให้ความนุ่มของเนื้อลดลงตามไปด้วย (Lawrie and Ledward, 2006)

2.4 Calpastatin

โปรตีน calpastatin (EC 3.4.22.17, Ca^{2+} -dependent cysteine proteinase) มีน้ำหนักโมเลกุล 130 kDa เป็น endogenous inhibitor ของทั้ง μ - และ m- calpain ต้องการ Ca^{2+} ปริมาณ 40-50 μM และ 250-500 μM ในการจับกับเอนไซม์ μ - และ m- calpains ตามลำดับ และเข้าจับกับโปรตีน titin ที่ N2 line ซึ่งเป็นตำแหน่งที่เกิดปฏิกิริยาการย่อยสลายโปรตีนขณะเริ่มกระบวนการปรับปรุงความนุ่มของเนื้อสัตว์ภายหลังสัตว์ตาย ทำให้เป็นการเข้าไป

ขัดขวางการทำงานของเอนไซม์ calpain (Taylor *et al.*, 1995) โปรตีน calpastatin ประกอบด้วยส่วน repeating inhibitory domain 4 ส่วน คือ domain I - IV และส่วน NH₂-terminal domain (domain XL/L) ซึ่งไม่มีหน้าที่เกี่ยวข้องกับกัการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ calpain แต่อาจมีบทบาทในการควบคุม calcium ion channels

ในแต่ละ repetitive domain ประกอบไปด้วย conserved subdomain 3 ส่วน คือ A, B และ C (Cong *et al.*, 1998) การทำงานของโปรตีน calpastatin ในการจับกับ calpain นั้นพบว่าโปรตีน calpastatin จะใช้ domain I และ IV เข้าจับกับบางส่วนของ domain III และ culmodulin-like domain (IV และ VI) แต่ไม่จับกับ domain I และ II ของ calpain นอกจากนี้ยังพบว่าโปรตีน calpastatin ในส่วน subdomain A จะเข้าไปจับกับ domain IV ซึ่งเป็นส่วน catalytic subunit ของ calpain ในขณะที่ subdomain C เข้าไปจับกับ domain VI ในส่วน regulatory subunit (Betts *et al.*, 2003)

ความสัมพันธ์ระหว่างโปรตีน calpastatin กับความเหนียวของเนื้อ

Calpastatin จะมีปริมาณมากน้อยแตกต่างกันไปตามชนิด พันธุ์ และกล้ามเนื้อของสัตว์ เนื้อที่มีปริมาณ calpastatin สูงจะมีความเหนียวมากกว่า (Dransfield, 1994) Hedrick *et al.* (1993) รายงานว่าเนื้อโคจะเหนียวกว่าเนื้อแกะและเนื้อสุกร เนื่องจากมีปริมาณ calpastatin ในกล้ามเนื้อมากกว่า และพบว่าเนื้อของโคที่มีระดับเลือดของสายพันธุ์ *Bos indicus* อยู่ในระดับที่สูงจะมีความเหนียวมากกว่าเพราะมีปริมาณ calpastatin สูง เนื่องจาก calpastatin เป็นตัวจำกัดการทำงานของเอนไซม์ calpain ในระหว่างการย่อยสลายเส้นใยกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตาย ทำให้ความนุ่มของเนื้อลดลง ดังนั้นการคัดเลือกโคที่มี calpastatin ในปริมาณต่ำจะทำให้เนื้อโคที่ได้มีความนุ่มมากกว่า นอกจากนี้ยังพบว่าการทำงานของ calpastatin ยังขึ้นอยู่กับระดับความเครียดที่สัตว์ได้รับ หากว่าสัตว์เกิดความเครียดอย่างรุนแรงก็จะส่งผลให้ฮอร์โมน adrenaline มีปริมาณสูงซึ่งทำให้ปริมาณ calpastatin สูงตามไปด้วยเนื้อที่ได้จึงมีความเหนียวมากขึ้น

ปัจจัยอันเนื่องมาจากพันธุ์สัตว์ที่แตกต่างกันมีผลต่อปริมาณของ calpastatin Pringle *et al.* (1997) ได้ทำการศึกษา calpain proteinase system ที่มีผลต่อความนุ่มของโคลูกผสมเพศผู้ตอนระหว่างพันธุ์ Angus และ Brahman ที่ระดับเลือดต่างๆ คือ 0%, 25%, 37%, 50%, 75% และ 100% Brahman ผลพบว่าที่ระดับเลือด 37% Brahman มีปริมาณเอนไซม์ μ -calpain สูงที่สุด ส่วนปริมาณของ calpastatin จะเพิ่มขึ้นเมื่อระดับเลือดของ Brahman สูงขึ้น โดยที่ระดับเลือดจาก 0% ถึง 100% Brahman ปริมาณ calpastatin จะเพิ่มขึ้น 31% สำหรับปริมาณเอนไซม์ m-calpain ในทุกระดับเลือดพบว่าไม่มีความแตกต่างกัน (Table 2) เช่นเดียวกับ Wheeler *et al.* (1990) ที่รายงานว่าปริมาณของ calpastatin จะสัมพันธ์กับการถ่ายทอดระดับเลือดของโคพันธุ์ Brahman โดยปริมาณ calpastatin จะเพิ่มขึ้นเมื่อระดับเลือดของ Brahman เพิ่มขึ้น

Table 2 Calpain and calpastatin activities in longissimus muscle from steers varying in percentage Brahman (B) and Angus breeding.

Traits	Breed composition						P-value
	0% B	25% B	37% B	50% B	75% B	100% B	
No. of steers	11	13	10	12	12	11	-
μ -calpain, U/50 g	60.4 ^b	58.2 ^{ab}	72.1 ^c	58.4 ^{ab}	53.0 ^{ab}	49.7 ^a	<0.01
m-calpain, U/50 g	47.7	49.2	48.4	46.2	41.1	49.0	0.25
calpastatin, U/50 g	173.8 ^a	193.8 ^{ab}	181.4 ^{ab}	198.1 ^{ab}	205.8 ^{bc}	227.7 ^c	<0.01
calpastatin: μ -calpain	3.03 ^{ab}	3.36 ^{ab}	2.60 ^a	3.66 ^b	4.40 ^c	4.68 ^c	<0.01

^{a,b,c}Means in the same row with different superscripts differ, P<0.05

Source: Adapted from Pringle *et al.* (1997)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.5 Caspase

จากหลายงานวิจัยได้รายงานว่านอกจากเอนไซม์ cathepsins, protease และ calpain จะมีบทบาทในการย่อยสลายโปรตีนเส้นใยกล้ามเนื้อแล้ว ยังพบเอนไซม์อีกกลุ่มหนึ่งที่มีผลต่อความนุ่มของเนื้อเยื่อหลังสัตว์ตายเช่นกัน นั่นคือเอนไซม์ caspase ที่มีถึง 14 ชนิดด้วยกัน เอนไซม์นี้จัดอยู่ในกลุ่ม cysteine aspartate-specific protease เพราะมีกรดอะมิโน cysteine อยู่ตรงตำแหน่ง active site และเข้าไปย่อยโปรตีนตรงตำแหน่งที่มีกรดอะมิโน aspartate Kemp *et al.* (2010) รายงานว่าโดยปกติแล้วเอนไซม์นี้จะทำหน้าที่เกี่ยวกับการเสื่อมสลายของเซลล์ (apoptosis) และกระบวนการเกิดการอักเสบ (inflammation) ในร่างกายสัตว์ เอนไซม์ caspase ที่เกี่ยวข้องกับการตายของเซลล์แบ่งออกเป็น 2 กลุ่ม กลุ่มแรกคือ initiator caspases ได้แก่ caspases 8 9 10 และ 12 กลุ่มที่สองคือ effector caspases ได้แก่ caspases 3, 6 และ 7 เอนไซม์ทั้งสองกลุ่มจะทำหน้าที่แตกต่างกันโดยกลุ่มแรกสามารถทำงานได้ทันทีเมื่อถูกกระตุ้นด้วยสภาวะต่างๆ ในขณะที่เอนไซม์ในกลุ่มที่สองต้องได้รับการกระตุ้นจากเอนไซม์ในกลุ่มแรกก่อนจึงจะสามารถทำงานได้

เอนไซม์ caspase ในกลุ่ม initiator caspases ถูกกระตุ้นให้ทำงานได้ 3 วิธี วิธีแรกคือ cell death pathway หรือ extrinsic pathway วิธีนี้เกิดขึ้นกับเอนไซม์ caspase 8 และ 10 ซึ่งจะเกิดการกระตุ้นโดยตัวรับที่ผิวเซลล์ วิธีที่สองคือ intrinsic pathway ซึ่งจะเกี่ยวข้องกับเอนไซม์ caspase 9 ที่ถูกกระตุ้นเมื่อร่างกายเกิดภาวะผิดปกติ เช่น ภาวะเลือดมีออกซิเจนต่ำมาก (hypoxia) หรือภาวะการขาดเลือดเฉพาะที่ (ischaemia) วิธีที่สามคือ ER mediated pathway เกิดการกระตุ้นเมื่อ endoplasmic reticulum ผิดปกติ เช่น ภาวะสมดุล Ca^{2+} ถูกขัดขวางทำให้เอนไซม์ caspase 12 ถูกกระตุ้นให้ทำงาน (Figure 2) ส่วนเอนไซม์ในกลุ่ม effector caspase จะถูกกระตุ้นโดยเอนไซม์ในกลุ่ม initiator caspase จากนั้นจึงทำการย่อยสลายเซลล์เนื้อเยื่อต่างๆ รวมถึงโปรตีนเส้นใยกล้ามเนื้อด้วย ดังนั้นสภาวะภายหลังสัตว์ตายในระยะแรกอาจจะเป็นการกระตุ้นให้เอนไซม์ caspase ทำงานผ่านวิธีต่างๆ ทำให้เกิดการย่อยสลายเส้นใยกล้ามเนื้อและทำให้เนื้อนุ่มขึ้นได้

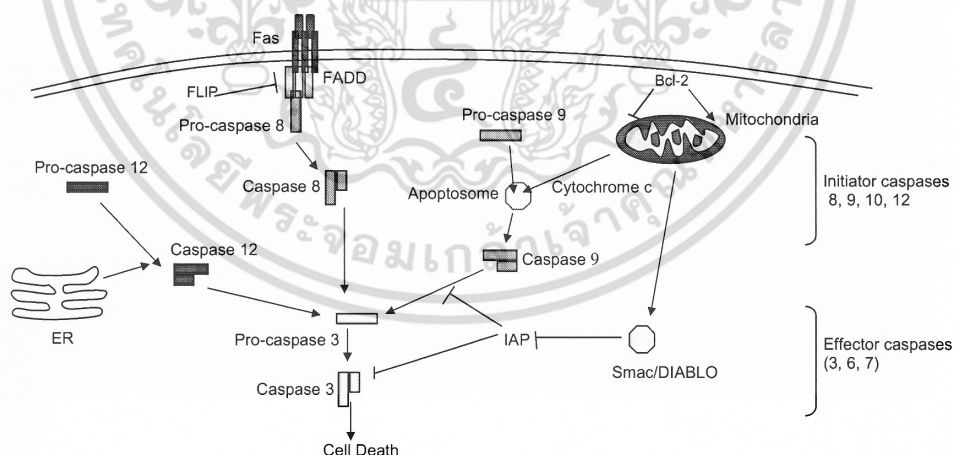


Figure 2 Schematic diagram of the intrinsic, extrinsic and ER-mediated apoptosis pathway showing caspases involve in each pathway. FADD – Fas associated death domain, IAP – inhibitor of apoptosis, Smac – secondary mitochondrial activator of caspases, DIABLO – direct IAP binding protein with low pI (Kemp *et al.*, 2010)

การศึกษาการทำงานของเอนไซม์ caspase โดย Kemp and Parr (2008) ในกล้ามเนื้อสันนอกของสุกรเมื่อตรวจสอบโดยใช้ MULDI-TOFF mass spectrometry พบว่าเอนไซม์ caspase 3 สามารถย่อยโปรตีน actin, troponin T และ myosin light chain ได้ และพบว่าการทำงานของเอนไซม์ calpain ที่ถูกยับยั้งโดยโปรตีน calpastatin จะเป็นการเพิ่มความสามารถในการทำงานของเอนไซม์ caspase ด้วย นอกจากนี้ Wang *et al.* (1998) รายงานว่าเอนไซม์ caspase 1, 3 และ 7 สามารถทำลายเอนไซม์ calpastatin ได้ซึ่งจะส่งผลให้เอนไซม์ calpain สามารถทำงานได้ดีขึ้นและทำให้เนื้อนุ่มขึ้นได้

2.6 เอนไซม์กลุ่มอื่นที่ย่อยโปรตีนเนื้อสัตว์ (Proteinase enzyme)

อบเชยและขมิ้นชัน (2554) กล่าวถึงเอนไซม์ในกลุ่มอื่นที่สามารถย่อยโปรตีนเนื้อสัตว์ได้มีอยู่หลายชนิด ได้แก่

- เอนไซม์ปาเปอิน (papain) เป็นเอนไซม์ในกลุ่ม cysteine protease ที่พบในยางส่วนใบและผลมะละกอดิบ จะทำงานอย่างมีประสิทธิภาพที่อุณหภูมิ 60 – 80 องศาเซลเซียส ซึ่งเป็นความร้อนที่เนื้อได้รับขณะปรุงให้สุก ดังนั้นจึงไม่จำเป็นต้องหมักเนื้อด้วยเอนไซม์นี้ทั้งวันนาน เพราะหากทิ้งระยะเวลาการหมักวันนานเกินไปหรือใช้ในปริมาณมากเกินไปจะทำให้เนื้อเปื่อยยุ่ยและทำให้เนื้อมีรสฝื่อน

- เอนไซม์โบรมะลินิน (bromelain) ได้จากสับปะรด เนื้อที่หมักด้วยเอนไซม์นี้จะมีกลิ่นและรสชาติดี
- เอนไซม์ฟิซิน (ficin) จากผลมะเดื่อฝรั่ง

นอกจากนี้ยังมีเอนไซม์ทริพซิน (trypsin) จากตับอ่อนของสัตว์ โรไซม์ (rhozyme) จากรา และ meat tenderizer ซึ่งเป็นผงสำเร็จรูปที่ใช้หมักทำให้เนื้อนุ่มมักมีส่วนผสมของเอนไซม์ปาเปอิน

สรุป

การเปลี่ยนแปลงของกล้ามเนื้อภายหลังสัตว์ตายแม้ว่าจะทำให้เนื้อสัตว์มีความเหนียวเพิ่มขึ้น แต่เมื่อผ่านไประยะหนึ่งเนื้อจะกลับนุ่มขึ้นได้ ทั้งนี้ด้วยการทำงานของเอนไซม์ที่อยู่ภายในเนื้อสัตว์เองที่ทำให้เกิดการย่อยสลายโปรตีนเนื้อสัตว์ การทำงานของเอนไซม์ที่มีบทบาทในการย่อยสลายเส้นใยกล้ามเนื้อสัตว์ด้วยกันหลายระบบโดยจะทำงานในสภาวะแวดล้อมที่ต่างกัน ในระยะแรกภายหลังสัตว์ตายเอนไซม์ protease จะเริ่มทำงานเนื่องจากสภาวะหลังสัตว์ตายในช่วงแรกนั้นจะเหมาะสมกับการทำงานของเอนไซม์นี้ ระยะต่อมาจึงเป็นการทำงานของเอนไซม์ calpain ซึ่งในปัจจุบันสามารถกล่าวได้ว่าเอนไซม์ calpain นี้มีบทบาทสำคัญเป็นอย่างมากในการทำให้เนื้อนุ่มแม้ว่าจะมีโปรตีน calpastatin เป็นตัวยับยั้งการทำงานก็ตาม หลังจากความเป็นกรด-ด่างลดต่ำลงจนถึงค่าความเป็นกรด-ด่างสุดท้ายแล้วจึงเป็นสภาวะที่เอื้อต่อการทำงานของเอนไซม์ cathepsin แม้ว่าค่าของความเป็นกรด-ด่างจะยังไม่ต่ำจนถึงสภาวะที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ที่กล่าวมาด้วย อย่างไรก็ตามยังมีเอนไซม์อีกหลายระบบที่ทำงานเกี่ยวข้องกับการย่อยสลายโปรตีนในเนื้อสัตว์ หนึ่งในนั้นคือเอนไซม์ caspase ซึ่งทำหน้าที่เกี่ยวข้องกับการเสื่อมสลายของเซลล์ต่างๆ จึงอาจเป็นไปได้ว่าเอนไซม์กลุ่มนี้มีความเกี่ยวข้องกับการย่อยสลายโปรตีนเส้นใยกล้ามเนื้อซึ่งจะส่งผลต่อความนุ่มของเนื้อได้เช่นกัน

เอกสารอ้างอิง

- อบเชย วงศ์ทอง และขมิ้นชัน พูนผลกุล. 2554. หลักการประกอบอาหาร. สำนักพิมพ์มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ. 163 น.
- Betts, R., S. Weinsheimer, G.E. Blouse and J. Anagli. 2003. Structural determinants of calpain inhibitory activity of calpastatin peptide B27-WT. *J. Biol. Chem.* 278(10): 7800-7809.
- Cong, M., V.F. Thomsons, D.E. Goll and P.B. Antin. 1998. The bovine calpastatin gene promoter and a new N-terminal region of the protein are targets for cAMP-dependent protein kinase activity. *J. Biol. Chem.* 273: 660-666.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Dransfield, E. 1994. Tenderness of meat, poultry and fish, pp. 289-315. In A.M. Pearson and T.R. Dutson, eds. Quality Attributes and their Measurement in Meat, Poultry and Fish Product. Blackie Academic & Professional, London.
- Hedrick, H.B., E.D. Aerle, J.C. Forrest, M.D. Judge and R.A. Merkel. 1993. Principles of Meat Science. Kendall/Hunt Publ. Co., Iowa.
- Hui, Y.H., W.K. Nip, R.W. Rogers and O.A. Young. 2001. Meat Science and Application. Marcel Deccer, Inc., New York.
- Ilian, M.A., A.E.A. Bekhit and R. Bickerstaffe. 2004. Does the newly discovered calpain 10 play a role in meat tenderization during post-mortem storage?. Meat Sci. 66: 317-327.
- Jiang, S.T. 1998. Contribution of muscle proteinases to meat tenderization. Proc. Nat. Sci. Council. 22: 97-107.
- Juszczyk-Kubiak, E., S.J. Rosochacki and K. Wicińska. 2002. A note on restriction fragment length polymorphism for *Hhal* in the bovine calpain gene. Animal Science Papers and Reports. 20(3): 181-185.
- Kemp, C.M. and T. Parr. 2008. The effect of recombinant caspase 3 on myofibrillar proteins in porcine skeletal muscle. Animal. 2: 1254-1264.
- Kemp, C.M., P.L. Sensky, R.G. Bardsley, P.J. Buttery, and T. Parr. 2010. Tenderness - an enzymatic view. Meat Sci. 84: 248-256.
- Koohmaraie, M. 1992. The role of Ca^{2+} -dependent protease (calpains) in postmortem proteolysis and meat tenderness. Biochimie. 74: 239-245.
- Koohmaraie, M. 1994. Muscle proteinases and meat aging. Meat Sci. 36: 93-104.
- Koohmaraie, M., M.P. Kent, S.D. Shackelford, E. Veiseth, and T.L. Wheeler. 2002. Meat tenderness and muscle growth: is there any relationship?. Meat Sci. 62: 345-352.
- Lawrie, R.A., and D.A. Ledward. 2006. Lawrie's meat science. Woodhead Publishing Limited, Cambridge.
- Levie, A. 1970. The Meat Handbook. The Avi Publ. Co. Inc., Connecticut.
- Morton, J.D., R. Bickerstaffe, M.P. Kent, E. Dransfield and G.M. Keeley. 1999. Calpain-calpastatin and toughness in *M. longissimus* from electrically stimulated lamb and beef carcasses. Meat Sci. 52: 71-79.
- Nishimura, T. and D.E. Goll. 1991. Binding of calpain fragments to calpastatin. J. Biol. Chem. 266(18): 11842-11850.
- Pringle, T.D., S.E. Williams, B.S. Lamb, D.D. Johnson and R.L. West. 1997. Carcass characteristics, the calpain proteinase system, and aged tenderness of Angus and Brahman crossbred steers. J. Anim. Sci. 75: 2955-2961.
- Robert, N., M. Briand, R. Taylor, and Y. Briand. 1999. The effect of proteasome on myofibrillar structures in bovine skeletal muscle. Meat Sci. 51: 149-153.
- Sensky, P.L., T. Parr, R.G. Bardsley and P.J. Buttery. 1996. The relationship between plasma epinephrine concentration and the activity of the calpain enzyme system in porcine longissimus muscle. J. Anim. Sci. 74: 380-387.
- Taylor, R.G., G.H. Geesink, V.F. Thompson, M. Koohmaraie and D.E. Goll. 1995. Is Z-disk degradation responsible for post-mortem tenderization?. J. Anim. Sci. 73: 1351-1367.
- Wang, K.K., R. Posmantur, R. Nadimpalli, R. Nath, P. Mohan and R.A. Nixon. 1998. Caspase-mediated fragmentation of calpain inhibitor protein calpastatin during apoptosis. Arch. Biochem. Biophys. 356: 187-196.
- Wheeler, T.L., J.W. Savell, H.R. Cross, D.R. Lunt and S.B. Smith. 1990. Mechanisms associated with the variation in tenderness of meat from Brahman and Hereford cattle. J. Anim. Sci. 68: 4206-4220.