



ใบรับรองปัญหาพิเศษ

เรื่อง
การตรวจหาแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักพื้นบ้านของไทย
(Assay of fibrinolytic enzyme activities in Thai traditional fermented foods)

จัดทำโดย

นางสาวมณีพร อัครพลกุล รหัสนักศึกษา 45040803

นางสาวสุกัญญา สุขสวัสดิ์ รหัสนักศึกษา 45040817

ได้รับการพิจารณาเห็นชอบจาก


.....

๕๓/๕๑/๕๙ อาจารย์ที่ปรึกษาปัญหาพิเศษ

(ผศ.ดร.ประพันธ์ ปินศิริโรดม)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ปัญหาพิเศษ

เรื่อง

การตรวจหาแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักพื้นบ้านของไทย
(Assay of fibrinolytic enzyme activities in Thai traditional fermented foods)



T096607

จัดทำโดย

นางสาวฉวีพร อัครพลกุล รหัสนักศึกษา 45040803
นางสาวสุกัญญา สุขสวัสดิ์ รหัสนักศึกษา 45040817

อาจารย์ที่ปรึกษา

ผศ.ดร. ประพันธ์ ปิ่นศิริโรดม

รายงานนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

พ.ศ. 2548

ปพ.

ป.133 ก

2548

เลขหมู่.....

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนลิขสิทธิ์ไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่รับคืนเป็นหนังสือ สิ่งนี้ให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

นางสาวณัฏพร อัครพลกุล และนางสาวสุกัญญา สุขสวัสดิ์ . 2549 : การตรวจหาแอกติวิตีของ
เอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักพื้นบ้านของไทย (Assay of fibrinolytic enzyme activities in
Thai traditional fermented foods) ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร โครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

บทคัดย่อ

จากการตรวจหาแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารหมักพื้นบ้านของไทยชนิด
ต่างๆ ได้แก่ กะปิ ปูดอง ปูจืด ปลาร้า แหนมหมู แหนมปลา เต้าเจี้ยวขาว ข้าวหมาก หอยดอง
หน่อไม้ดอง ผักกาดดอง เต้าหู้ยี้ โยเกิร์ต กระเทียมดอง ผักเสี้ยนดอง ปลาต้ม จิ้งคอง และไส้กรอก
อีสาน จำนวน 40 ตัวอย่าง โดยวิธีไฟบรินเพลท พบว่าอาหารที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน
คือ กะปิ ปูดอง แหนมหมูและไส้กรอกอีสาน ซึ่งปูจืดจากตลาดหัวตะเข้มีแอกติวิตีสูงสุด คือ 4.56
ยูนิตพลาสมีน/กรัมตัวอย่าง รองลงมาคือ ปูดองเกลือจากตลาดหัวตะเข้ 2.26 ยูนิตพลาสมีน/กรัม
ตัวอย่าง และกะปิสมุทรสงคราม มีแอกติวิตี 2.14 ยูนิตพลาสมีน/กรัมตัวอย่าง และตัวอย่างที่มีแอกติ
วิตีต่ำสุดคือ ไส้กรอกอีสาน 0.03 ยูนิตพลาสมีน/กรัมตัวอย่าง และเมื่อทดสอบความคงตัวของ
เอนไซม์ที่สกัดได้จากตัวอย่างกะปิสมุทรสงครามและปูดองจากตลาดหัวตะเข้ที่อุณหภูมิและพีเอช
ต่างๆ กัน พบว่าเอนไซม์มีความคงตัวในช่วงอุณหภูมิ 30-50 องศาเซลเซียส และเสถียรภาพอย่าง
สมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส เอนไซม์มีความคงตัวในช่วงพีเอช 5-10 โดยมีแอกติวิตีลดลง
ที่พีเอชต่ำกว่า 5

ณัฏพร อัครพลกุล
สุกัญญา สุขสวัสดิ์
ลายมือนักศึกษา


.....
(ผศ. ดร. ประพันธ์ ปิ่นศิริโรคม)
ลายมืออาจารย์ที่ปรึกษา

23 / ส.ค. / 49
.....
วัน / เดือน / ปี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กิตติกรรมประกาศ

การจัดทำปัญหาพิเศษฉบับนี้สำเร็จลุล่วงได้ด้วยดี ทั้งนี้ผู้จัดทำของกราบขอบพระคุณ ผศ.ดร. ประพันธ์ ปิ่นศิริโรคม ซึ่งเป็นอาจารย์ที่ปรึกษาปัญหาพิเศษ ซึ่งกรุณาสละเวลาอันมีค่ามาดูแลเอาใจใส่มิได้ขาด รวมทั้งให้กำลังใจและช่วยแก้ปัญหาต่างๆ ที่เกิดขึ้น จนสามารถผ่านลุล่วงไปได้ และขอขอบพระคุณอาจารย์ทุกท่านที่คอยให้ความช่วยเหลือและคำแนะนำต่างๆ จนทำให้การทำปัญหาพิเศษในครั้งนี้สำเร็จลุล่วงไปได้

ขอขอบพระคุณคุณแม่พ่อคุณแม่และครอบครัวของคณะผู้จัดทำ ที่คอยเกื้อหนุนกำลังทรัพย์และกำลังใจเสมอมา จนทำให้ผู้จัดทำผ่านอุปสรรคต่างๆ ที่เกิดขึ้นไปได้ ด้วยดี และขอขอบคุณพี่ๆ นักวิทยาศาสตร์ทุกท่านที่ให้ความช่วยเหลือและให้คำปรึกษาที่ดีเสมอมา

ขอขอบคุณเพื่อนๆ ทุกคน ที่เอื้อเฟื้ออุปกรณ์และสารเคมี จนทำให้การทำปัญหาพิเศษสำเร็จได้ ขอขอบคุณที่คอยรับฟังปัญหาต่างๆ ทั้งยังช่วยแก้ปัญหาและให้คำแนะนำที่ดี และขอบคุณสำหรับมิตรภาพที่ได้รับตลอดระยะเวลา 4 ปีที่อยู่ด้วยกัน

ขอขอบคุณคุณศศิอาภา บุญคง (มหาวิทยาลัยแม่โจ้) ที่ให้คำปรึกษาตั้งแต่เริ่มต้นทำปัญหาพิเศษ ทั้งยังคอยให้กำลังใจในการต่อสู้ตลอดมา และ Dr.Yoshinori Mime ที่ให้คำแนะนำที่ดีในการทำปัญหาพิเศษ

สุดท้ายนี้ขอขอบคุณเราทั้ง 2 คนที่คอยสู้ด้วยกันมาตลอด ขอขอบคุณอำนาจแห่งความดีในโลกนี้ ที่คลบบันดาลให้เราทำในสิ่งที่ดี

นางสาวมณีพร อัครพลกุล
นางสาวสุกัญญา สุขสวัสดิ์

23 มีนาคม 2549

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	ก
กิตติกรรมประกาศ	ง
สารบัญ	จ
สารบัญตาราง	ช
สารบัญภาพ	ซ
บทที่ 1 บทนำ	1
บทที่ 2 วารสารปริทรรศน์	
2.1 ข้อมูลเบื้องต้นเกี่ยวกับเอนไซม์ย่อยไฟบริน	2
2.2 แหล่งของเอนไซม์ย่อยไฟบริน	3
2.2.1 เอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหาร	3
2.2.2 เอนไซม์ย่อยไฟบรินจากแหล่งที่ไม่ใช่อาหาร	3
2.3 สมบัติทางชีวเคมีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากแหล่งต่าง ๆ	4
2.3.1 กะปิของจีน (fermented shrimp paste)	4
2.3.2 ผลิตภัณฑ์ปลาหมักของประเทศเกาหลี (Jeot – Gal)	7
2.3.3 เห็ดที่บริโภคได้ (Edible honey mushroom)	11
2.3.4 ผลิตภัณฑ์ถั่วหมักพื้นบ้านของจีน (Douchi)	13
2.3.5 ถั่วเน่า ถั่วหมักพื้นบ้านของไทย	14
2.3.6 ปลาหมักของประเทศญี่ปุ่น (Shiokara)	17
2.3.7 สาหร่ายทะเลสีเขียว (Marine green algae)	17
2.4 การศึกษาต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องกับเอนไซม์ย่อยไฟบริน	19
บทที่ 3 อุปกรณ์และวิธีการทดลอง	
3.1 วัตถุประสงค์	20
3.2 สารเคมี	21
3.3 อุปกรณ์ที่สำคัญ	22
3.4 วิธีการทดลอง	22
3.4.1 การสกัดเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างอาหารหมัก	22
3.4.2 การวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน	22
3.4.2.1 การเตรียมไฟบรินเพลาท	22
3.4.2.2 การเตรียมกราฟมาตรฐานของพลาสมิน	23

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญ (ต่อ)

	หน้า
3.4.2.3 การวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินใน ตัวอย่างอาหารหมัก	23
3.4.3 การศึกษาผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบริน ที่ได้จากตัวอย่าง	23
3.4.4 การศึกษาผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบริน ที่ได้จากตัวอย่าง	24
บทที่ 4 ผลการทดลอง	
4.1 การเตรียมกราฟมาตรฐานของพลาสมิน	25
4.2 การตรวจวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักชนิดต่าง ๆ	27
4.3 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างอาหารหมัก	31
4.4 ผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างอาหารหมัก	32
บทที่ 5 สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ	
5.1 สรุปผลการทดลอง	33
5.2 ข้อเสนอแนะ	34
เอกสารอ้างอิง	35
ภาคผนวก	37
ประวัติผู้เขียน	47

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า	
2.1	แสดงถึงอาหารที่เป็นแหล่งของเอนไซม์ย่อยไฟบรินและชนิดของเอนไซม์	3
2.2	ผลของไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากกะปิของจีน	6
2.3	ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากกะปิของจีน	6
2.4	ผลของไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก <i>Bacillus</i> sp. KA 38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot - Gal	8
2.5	ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก <i>Bacillus</i> sp. KA 38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot - Gal	9
2.6	ผลของ EDTA และ $ZnCl_2$ ที่มีต่อแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก <i>Bacillus</i> sp. KA 38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot - Gal	10
2.7	ผลของไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ <i>Armillaria mellea</i> ที่ใช้เลี้ยงเห็ดที่บริโภคได้	13
2.8	ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ <i>Armillaria mellea</i> ที่ใช้เลี้ยงเห็ดที่บริโภคได้	13
2.9	ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก Douchi	14
2.10	ผลของไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากถั่วเน่า	16
2.11	ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากถั่วเน่า	17
2.12	ผลของสารยับยั้งโปรติเอสที่มีต่อแอกติวิตีของ CLP	19
4.1	ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของวงใสและแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในตัวอย่างอาหารหมัก 40 ชนิด	28

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ

ภาพที่	หน้า
2.1 การย่อยลิ้มเลือด โดยเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ชื่อว่า พลาสมิน	2
2.2 เปรียบเทียบลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N – terminal ของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ได้จากกะปิกับอาหารชนิดอื่น	4
2.3 ผลของ pH ที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิกองจีน	5
2.4 ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิกองจีน	5
2.5 ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก Bacillus sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot – Gal	7
2.6 ผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก Bacillus sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot – Gal	8
2.7 ผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ <i>Armillaria mellea</i> ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้	11
2.8 ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ <i>Armillaria mellea</i> ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้	12
2.9 ผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากถั่วเน่า	15
2.10 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากถั่วเน่า	15
2.11 ผลของพีเอชที่มีความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก CLP	18
2.12 การใช้สารสกัดจากน้ำตาลโตนในการรักษาหนูที่ได้รับบาดเจ็บที่บริเวณต้นขา	19
4.1 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นพลาสมินที่ระดับต่าง ๆ กับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้น	25
4.2 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นพลาสมินที่ระดับ 0.1 – 0.5 ยูนิต์ต่อมิลลิลิตร กับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้น	26
4.3 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นพลาสมินที่ระดับ 1 – 5 ยูนิต์ต่อมิลลิลิตรกับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้น	27
4.4 แอคทีวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในตัวอย่างอาหารหมักชนิดต่าง ๆ	30
4.5 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในปูคองเกลือจากตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม	31
4.6 ผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในปูคองเกลือจากตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม	32

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 1

บทนำ

ในปัจจุบันผู้บริโภคมีความสนใจปัญหาเกี่ยวกับสุขภาพกันมากขึ้น โดยเฉพาะในเรื่องเกี่ยวกับอาหาร ดังจะเห็นได้ว่าผู้ผลิตหลายรายได้พยายามที่จะเสริมสารที่มีประโยชน์ต่อสุขภาพลงไปในการอาหารเพื่อเป็นจุดขายของผลิตภัณฑ์ เช่น กรดไขมันโอเมก้า-3 จากน้ำมันปลา , โยอาหาร และพรีไบโอติกต่าง ๆ เป็นต้น แต่โรคต่าง ๆ ที่เกิดขึ้นกับประชากรของโลกก็ได้ทำลายชีวิตของผู้คนไปมาก โดยเฉพาะโรคหัวใจซึ่งเป็นสาเหตุอันดับหนึ่งของการเสียชีวิตของประชากรโลก นักวิทยาศาสตร์จึงได้ค้นคว้าวิจัยแนวทางในการป้องกันการเกิดโรคหัวใจ และที่น่าสนใจคือ มีการค้นพบเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหาร โดยเฉพาะอาหารหมักของทางเอเชีย เช่น กะปิของจีน นัตโตปลาหมักของญี่ปุ่นและเกาหลี เป็นต้น ซึ่งเอนไซม์ย่อยไฟบรินดังกล่าวมีคุณสมบัติในการย่อยสลายลิ่มเลือด (fibrin clot) ที่เกิดขึ้นในหลอดเลือด โดยลิ่มเลือดเกิดจากปฏิกิริยาระหว่างไฟบริโนเจนกับทรอมบิน การสะสมของลิ่มเลือดในหลอดเลือดทำให้เลือดไหลเวียนไม่สะดวก และอาจก่อให้เกิดโรคหัวใจในที่สุด

สำหรับการป้องกันการเกิดโรคหัวใจนั้น นอกจากจะต้องอาศัยการออกกำลังกายอย่างสม่ำเสมอแล้ว การใส่ใจกับการเลือกบริโภคอาหารต่าง ๆ ก็เป็นสิ่งสำคัญ โดยเฉพาะอาหารที่มีไขมันอิ่มตัวมาก ต้องพยายามหลีกเลี่ยง และนอกจากนี้ได้มีรายงานว่าการบริโภคอาหารที่มีเอนไซม์ย่อยไฟบรินอยู่เป็นประจำ จะมีผลทำให้ไม่มีการสะสมลิ่มเลือดซึ่งเป็นสาเหตุของการเกิดโรคหัวใจ เนื่องจากเอนไซม์ชนิดนี้สามารถย่อยสลายลิ่มเลือดได้และจากการทดลองให้เอนไซม์ชนิดนี้กับสุนัขและมนุษย์ พบว่าเอนไซม์สามารถอยู่ในร่างกายได้นานกว่า 6 ชั่วโมง ผลที่ได้นี้แสดงให้เห็นว่าหากบริโภคเอนไซม์ชนิดนี้เป็นประจำเพื่อเป็นการสะสมไว้ในร่างกาย ก็น่าจะเป็นอีกแนวทางหนึ่งที่สามารถป้องกันการเกิดโรคหัวใจได้ ดังที่ได้กล่าวข้างต้น ซึ่งในประเทศไทยได้มีการค้นพบเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักทางภาคเหนือของไทย ได้แก่ ถั่วเน่า (ศศิอาภาและคณะ, 2548) พบว่าเอนไซม์ดังกล่าวมีความคงตัวที่พีเอช 5-10 และอุณหภูมิ 30-50 องศาเซลเซียส

เนื่องจากในประเทศไทยมีอาหารหมักพื้นบ้านอยู่หลากหลายชนิด ปัญหาพิเศษนี้จึงทำการตรวจหาแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักพื้นบ้านชนิดต่างๆ พร้อมทั้งศึกษาความเสถียรของเอนไซม์ที่อุณหภูมิและที่พีเอชต่าง ๆ ซึ่งจากการทดลองที่ได้จะเป็นการเพิ่มทางเลือกในการเลือกบริโภคอาหารที่จะมีผลต่อการป้องกันการเกิดโรคหัวใจได้

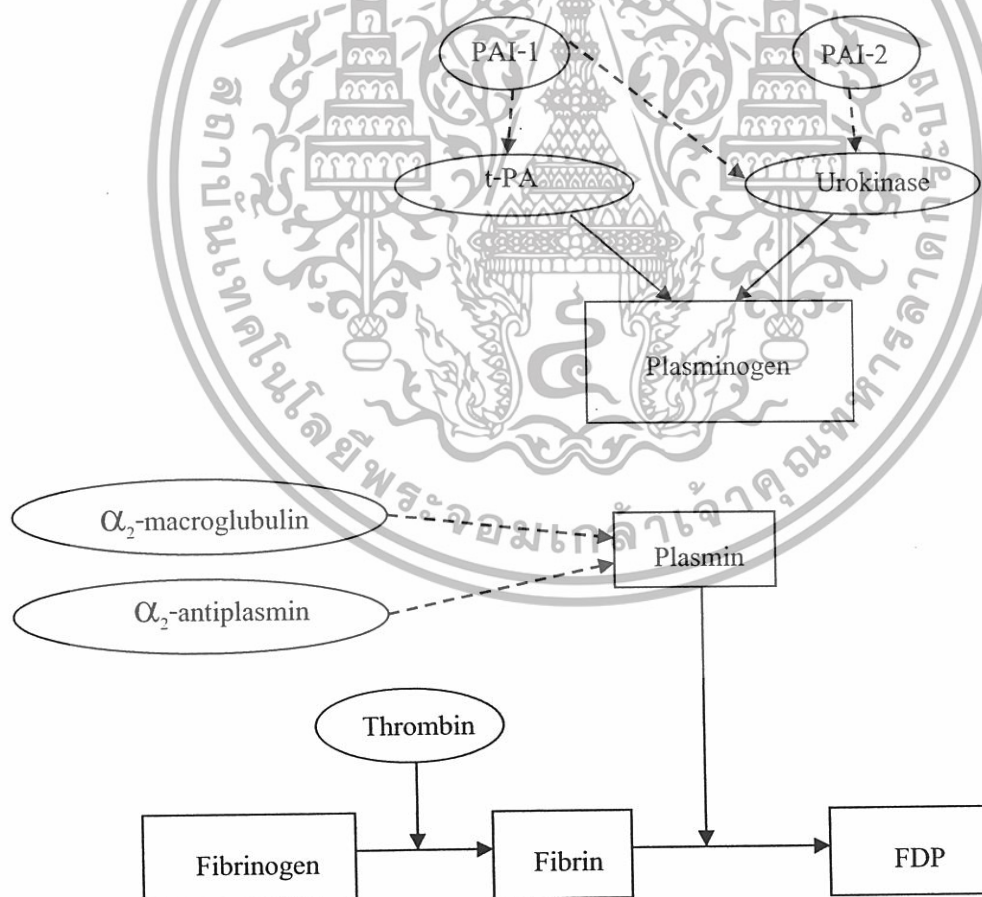
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 2

วารสารปริทรรศน์

2.1 ข้อมูลเบื้องต้นเกี่ยวกับเอนไซม์ย่อยไฟบริน

เมื่อร่างกายเกิดบาดแผลขึ้นจะมีกระบวนการยับยั้งไม่ให้เลือดออกมากเกินไป โดยจะมีการสร้างเกล็ดเลือดและรวมตัวเป็นร่างแห ในขณะที่เดียวกันนี้ก็จะมีการสลายเกล็ดเลือดที่สร้างขึ้นด้วย หากกระบวนการดังกล่าวไม่มีความสมดุล กล่าวคือการสร้างเกล็ดเลือดมากกว่าการสลายเกล็ดเลือด จะทำให้เกล็ดเลือดจับตัวกันเป็นลิ่มเลือด ลิ่มเลือดที่เกิดขึ้นนี้จะเกาะที่ผนังหลอดเลือด ทำให้การไหลเวียนของเลือดไม่เป็นปกติ แต่ทว่าลิ่มเลือดที่เกิดขึ้นนั้นก็จะถูกย่อยสลายได้โดยสารที่ชื่อว่า เอนไซม์ย่อยไฟบริน (fibrinolytic enzyme) ซึ่งกระบวนการย่อยสลายลิ่มเลือดโดยเอนไซม์ย่อยไฟบรินแสดงในรูปที่ 2.1 ซึ่งจากรูปจะเห็นว่าลิ่มเลือด (fibrin) เกิดจากการกระตุ้นไฟบริโนเจน (fibrinogen) โดยเอนไซม์ทรอมบิน (thrombin) ซึ่งลิ่มเลือดนี้สามารถถูกย่อยสลายได้โดยพลาสมิน ที่เกิดจากการถูกกระตุ้นจากพลาสมิโนเจน



รูปที่ 2.1 การย่อยลิ่มเลือดโดยเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่มีชื่อว่าพลาสมิน

ที่มา : Dobrovolsky & Titaeva , 2002

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.2 แหล่งของเอนไซม์ย่อยไฟบริน

2.2.1 เอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหาร

เอนไซม์ย่อยไฟบรินสามารถพบได้ในอาหารหลายชนิด โดยเฉพาะในอาหารหมักของเอเชีย ได้แก่ นัตโต ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ถั่วเหลืองหมักของญี่ปุ่น, เทมเป้ ผลิตภัณฑ์ถั่วเหลืองหมักของอินโดนีเซีย, เต้าหู้ยี้, กะปิของจีน และกิมจิ เป็นต้น ซึ่งชนิดของตัวอย่างอาหารและชนิดของเอนไซม์ย่อยไฟบรินแสดงดังตารางที่ 2.1

ตารางที่ 2.1 แสดงถึงอาหารที่เป็นแหล่งของเอนไซม์ย่อยไฟบรินและชนิดของเอนไซม์

Food source	origin	Description	Fibrinolytic enzyme
Natto	Japan	Bacillus fermented soy bean	An extracellular serine protease (Nattokinase)
Tofuyo	Japan	Fermented bean curd	A soybean milk coagulating enzyme(SMCE)
Skipjack shiokara	Japan	A salt-fermented fish product	An alkaline trypsin-like serine protease (Katsuwokinase)
Chungkook-Jang	Korea	Fermented soy bean sauce	An alkaline serine protease (CK)
Kimchi	Korea	Fermented vegetables	A Bacillus protease
<i>Armillariella mella</i>	World-wide china	An edible honey mushroom	A neutral metalloprotease
Fermented shrimp paste	china	A salt fermented shrimp paste	Neutral Metallo protease

ที่มา : ดัดแปลงจาก Mine *et al.*, 2005

2.2.2 เอนไซม์ย่อยไฟบรินจากแหล่งที่ไม่ใช่อาหาร

เอนไซม์ย่อยไฟบริน โดยทั่วไปจะพบในธรรมชาติอยู่แล้ว เช่น ในพืชที่ทำให้เกิดการตกเลือด สารคัดหลั่งของไส้เดือน สารที่จุลินทรีย์ในผลิตภัณฑ์อาหารสร้างขึ้น โดยเฉพาะเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก *Spirodela polyrhiza* ใช้เป็นส่วนประกอบในยาของชาวตะวันออก ที่ใช้ลดความดันในเลือดและแก้พิษงู เอนไซม์ย่อยไฟบรินที่มีศักยภาพสูงจะผลิตจากเชื้อ *Bacillus* sp. ที่พบในอาหาร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

หมัก หรือในสัตว์ไม่มีกระดูกสันหลัง *Stichopus japonicus* และสาหร่ายทะเล *Codiales codium* (Mine *et al.*, 2004)

2.3 สมบัติทางชีวเคมีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากแหล่งต่าง ๆ

2.3.1 กะปิของจีน (fermented shrimp paste)

มีรายงานการค้นพบเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิของจีนจากการศึกษาทดลองของ Wong และ Mine (2004) โดยเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่พบมีมวลโมเลกุลเท่ากับ 18 กิโลดาลตันและมีลำดับของกรดอะมิโนทางด้านปลาย N-terminal คือ DPYEEGPGCENLQVA ลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N – terminal บ่งบอกว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากกะปิเป็นเอนไซม์ชนิดใหม่ ที่ไม่เหมือนกับเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่เคยมีรายงานมาแล้ว (รูปที่ 2.2)

	1	5	10	15											
Fermented shrimp paste	D	P	Y	E	E	G	P	G	C	E	N	L	Q	V	A
Natto (nattokinase)	A	Q	S	V	P	Y	G	I	S	Q	I	K	A	P	
Chungkook-Jang (CK)	A	Q	T	V	P	Y	G	I	P	L	I	K	A	D	
Bacillus subtilis BK-17	A	Q	S	V	P	Y	G	V	S	Q	I	K	A	P	A
Tofuyo (SMCE)	A	Q	T	V	P	Y	G	I	P	Q	I	K	A	D	
Skipjack “Shiokara” (katsuwokinase)	I	V	G	G	Y	E	Q	Z	A	H	S	Q	P	H	Q
Armillariella mellea	X	X	Y	N	G	X	T	X	S	R	Q	T	T	L	V

รูปที่ 2.2 เปรียบเทียบลำดับกรดอะมิโนทางด้านปลาย N – terminal ของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ได้จากกะปิกับอาหารชนิดอื่น

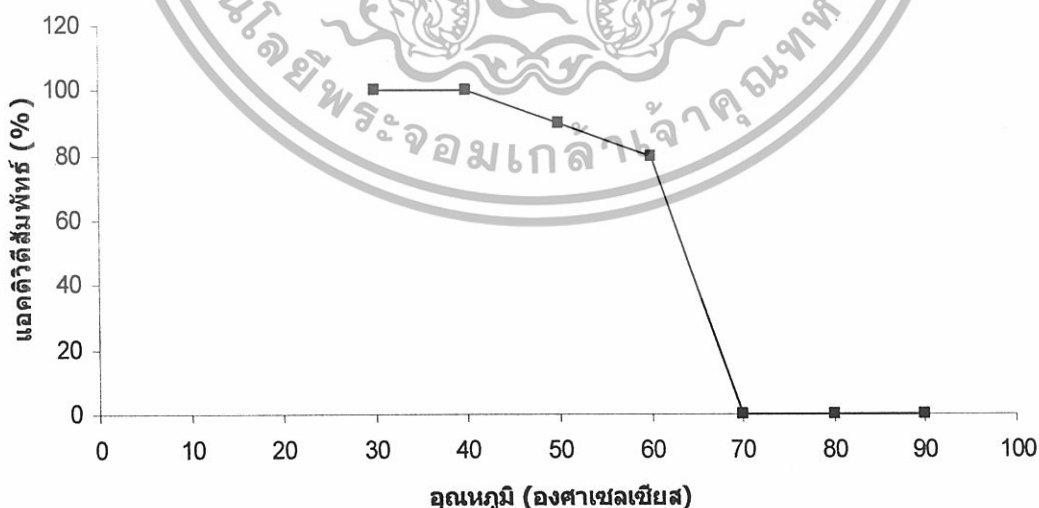
ที่มา : Mine *et al.* , 2005

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เอนไซม์ชนิดนี้ค่อนข้างมีความจำเพาะต่อไฟบรินหรือไฟริโนเจนซึ่งเป็นสับสเตรท เอนไซม์จะไม่ไฮโดรไลซ์ พลาสมาโปรตีน รวมถึง BSG , IgG , ทรอมบิน และซีโมโกลบิน เอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิของจีนเป็นประเภทนิวทรัลโปรติเอส (neutral protease) โดยเอนไซม์ชนิดนี้มีความเสถียรในช่วงพีเอช 3-6 (รูปที่ 2.3) และมีความเสถียรที่อุณหภูมิ 30-40 องศาเซลเซียส แต่จะเสถียรภาพอย่างสมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส ที่สำคัญเอนไซม์ชนิดนี้สามารถทนต่อการย่อยของเอนไซม์เปปซินและเอนไซม์ทริปซินได้



รูปที่ 2.3 ผลของค่า pH ที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิของจีน
ที่มา : Wong และ Mine, 2004



รูปที่ 2.4 ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิของจีน

ที่มา : Wong และ Mine, 2004

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เมื่อทดสอบความเสถียรต่อแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินด้วยไอออนโลหะ 5 ชนิด คือ Fe^{2+} , Mg^{2+} , Zn^{2+} , Hg^{2+} และ Cu^{2+} ที่ความเข้มข้น 2 มิลลิโมลาร์ พบว่าโลหะไอออนทั้งหมดที่ใช้ทดสอบมีผลยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินได้เพียงเล็กน้อยเท่านั้น (ตารางที่ 2.2)

ตารางที่ 2.2 ผลของไอออน โลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก กะปิของจีน

ไอออน โลหะ	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
Fe	96.9
Mg	93.8
Zn	93.8
Hg	93.8
Cu	75.0

ที่มา : Wong และ Mine, 2004

ตารางที่ 2.3 ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่างๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบริน ที่แยกได้จากกะปิของจีน

สารยับยั้งโปรติเอส	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)	
	1 มิลลิโมลาร์	2 มิลลิโมลาร์
DNP	100	100
E64	100	100
1,10-phenanthroline	100	100
collagenase inhibitor	100	100
TLCK	98.7	100
PMSF	96.7	88.9
Pepstatin A	96.7	88.9
DTT	99.3	77.8
EDTA	94.7	77.8

ที่มา : Wong และ Mine, 2004

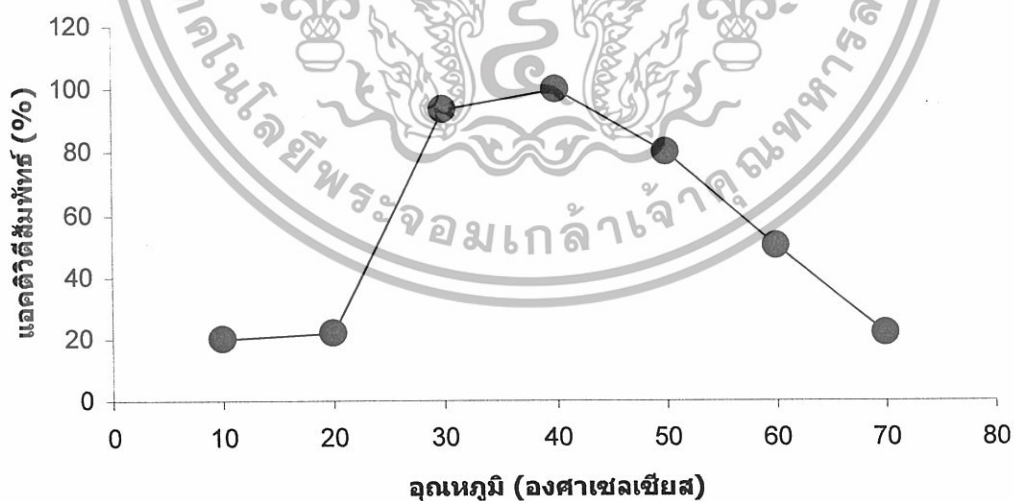
เมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินด้วยสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอส 9 ชนิด คือ 2,4-Dinitrophenol (DNP) , *trans* - Epoxysuccinyl - L - leucylamido (quantidino) butane (E64) , 1,10-phenanthroline , collagenase inhibitor , tosyl-lysyl-chloromethylketose (TLCK) , เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Phenylmethanesulfonyl fluoride (PMSF), Pepstatin A , Dithiothreitol (DTT) , ethylene diaminetetraacetic acid (EDTA) (ตารางที่ 2.3) พบว่าแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากกะปิของจีนที่เหลือไม่ถูกยับยั้งด้วย PMSF , TLCK และ Pepstatin A ซึ่งชี้ให้เห็นว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินดังกล่าวไม่ใช่ serine protease หรือ aspartic protease และไม่จัดอยู่ในกลุ่ม cystein protease เนื่องจาก E64 และ DNP ไม่มีผลต่อแอกติวิตีของเอนไซม์ ในทำนองเดียวกันเอนไซม์ที่แยกได้นี้ก็ไม่จัดอยู่ในประเภท metalloprotease เพราะแอกติวิตีของเอนไซม์ไม่ถูกยับยั้งด้วยสารยับยั้ง metalloprotease เช่น 1,10-phenanthroline และตัวยับยั้ง collagenase อย่างไรก็ตามแอกติวิตีของเอนไซม์จะถูกยับยั้งเล็กน้อยด้วย EDTA และ DTT ดังนั้นเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากกะปิของจีนนี้เป็นเอนไซม์ย่อยไฟบรินชนิดใหม่

2.3.2 ผลิตภัณฑ์ปลาหมึกของประเทศเกาหลี (Jeot-Gal)

จากรายงานของ Kim *et al.*, 1997 ที่ทดลองแยกเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก Jeot-Gal พบเชื้อ *Bacillus* sp. KA38 ซึ่งเป็นเชื้อที่สามารถผลิตเอนไซม์ย่อยไฟบรินชนิดใหม่ได้ โดยเอนไซม์ที่แยกได้จะทำให้ริสซูทรีด้วยโครมาโทกราฟีแบบคอลัมน์ ซึ่งมีมวลโมเลกุลเท่ากับ 41 กิโลดาลตัน และมีลำดับของกรดอะมิโนทางด้าน N-terminal คือ Val-Tyr-Pro-Phe-Pro-Gly-Pro-Ile-Pro-Asn

ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบริน โดยศึกษาในช่วงอุณหภูมิ 10-80 องศาเซลเซียส พบว่าเอนไซม์มีความเสถียรมากที่สุดในช่วงอุณหภูมิ 30-40 องศาเซลเซียส และจะลดลงอย่างรวดเร็วเมื่ออุณหภูมิสูงขึ้น (รูปที่ 2.5)

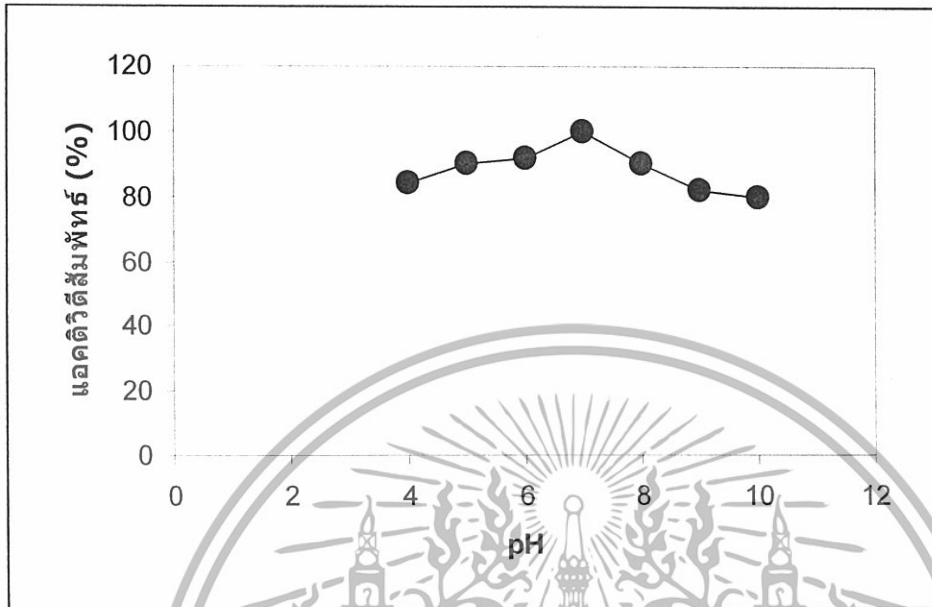


รูปที่ 2.5 ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก *Bacillus* sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot-Gal

ที่มา : Kim *et al.*, 1997

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการทำงานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

และการศึกษาผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ ซึ่งศึกษาในช่วงพีเอช 4-10 โดยวัดแอกติวิตีสัมพัทธ์ วิถีของเอนไซม์ที่เหลือ หลังจากบ่มที่พีเอชต่าง ๆ เป็นเวลา 12 ชั่วโมง พบว่าเอนไซม์มีความเสถียรที่พีเอช 4-10 โดยที่พีเอช 7 เอนไซม์มีความเสถียรสูงสุด (รูปที่ 2.6)



รูปที่ 2.6 ผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก *Bacillus* sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot-Gal
ที่มา : Kim *et al.*, 1997

ผลการทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกจาก Jeot-Gal ด้วยไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ทดลองโดยใช้ $ZnCl_2$, $NaCl$, KCl , $CoCl_2$, $CaCl_2$, $CuSO_4$ และ $FeCl_3$ แสดงดังตารางที่ 2.4

ตารางที่ 2.4 ผลของไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก *Bacillus* sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot-Gal

ไอออนโลหะ	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
$ZnCl_2$	158
$NaCl$	98
KCl	97
$CoCl_2$	77
$FeCl_3$	76
$CaCl_2$	2
$CuSO_4$	6

ที่มา : Kim *et al.*, 1997

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จากตารางที่ 2.4 จะเห็นว่าแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน จะถูกกระตุ้นด้วย Zn^{2+} แต่ถูกยับยั้งด้วย Ca^{2+} และ Cu^{2+} สำหรับ Co^{2+} และ Fe^{3+} นั้นสามารถยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ได้เพียงบางส่วน ในขณะที่ Na^+ กับ K^+ นั้นมีผลต่อแอกติวิตีของเอนไซม์น้อยมาก

ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก Jeot-Gal ทดลองโดยใช้ diisopropyl fluorophosphates (DFP) , soybean trypsin inhibitor (SBTI) , tosyl-phenylalanyl-chloromethylketose (TPCK) , tosyl-lysyl-chloromethylketose (TLCK) , phenylmethylsulfonylfluoride (PMSF) , ethylene diaminetetraacetic acid (EDTA) , 2,2'-bipyridine และ o-phenanthroline แสดงดังตารางที่ 2.5

ตารางที่ 2.5 ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก *Bacillus* sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot-Gal

สารยับยั้งโปรติเอส	ความเข้มข้น (มิลลิโมลาร์)	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
DFP	0.1	103
SBTI	0.1	100
PMSF	1	99
TLCK	0.1	97
Aprotinin	1	93
TPCK	0.1	88
EDTA	0.1	14
2,2'-bipyridine	0.1	10
o-phenanthroline	0.1	0

ที่มา : Kim *et al.*, 1997

จากตารางที่ 2.5 จะเห็นได้ว่าผลของสารยับยั้งที่เป็นสารยับยั้งเอนไซม์ในกลุ่ม serine protease (DFP , TLCK , TPCK และ PMSF) และสารยับยั้ง trypsin (SBTI และ aprotinin) มีผลเล็กน้อยต่อการยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน แต่ EDTA และ สารยับยั้งเอนไซม์ในกลุ่ม metalloprotease (2,2'-bipyridine , o-phenanthroline) มีผลต่อการยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน โดยเฉพาะ o-phenanthroline ที่ความเข้มข้น 0.1 มิลลิโมลาร์ นั้น แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินถูกยับยั้งโดยสมบูรณ์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ผลของ EDTA ต่อแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินซึ่งทดลองโดยการแปรค่าความเข้มข้นของ Zn^{2+} ที่แตกต่างกัน 3 ระดับ (ตารางที่ 2.6) โดยแอกติวิตีของเอนไซม์จะเพิ่มขึ้นตามปริมาณของ EDTA จากตารางหากเพิ่มค่าความเข้มข้นของ EDTA สูงขึ้น ที่ระดับความเข้มข้นของ Zn^{2+} เป็นศูนย์ จะพบว่าแอกติวิตีของเอนไซม์มีค่าลดลง หากเพิ่มระดับความเข้มข้น Zn^{2+} เป็น 1 และ 2 มิลลิโมลาร์ จะช่วยลดการยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์โดย EDTA ลงได้ แต่ทั้งนี้แม้ว่าจะเพิ่ม Zn^{2+} เป็น 1 หรือ 2 มิลลิโมลาร์ ที่ค่าความเข้มข้นของ EDTA 10 มิลลิโมลาร์ ก็ไม่ช่วยให้แอกติวิตีของเอนไซม์ดำเนินต่อไปได้ แสดงว่าความเข้มข้นของ EDTA 10 มิลลิโมลาร์ สามารถยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินได้อย่างสมบูรณ์

ตารางที่ 2.6 ผลของ EDTA และ $ZnCl_2$ ที่มีต่อแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก *Bacillus* sp. KA38 ซึ่งแยกได้จาก Jeot-Gal

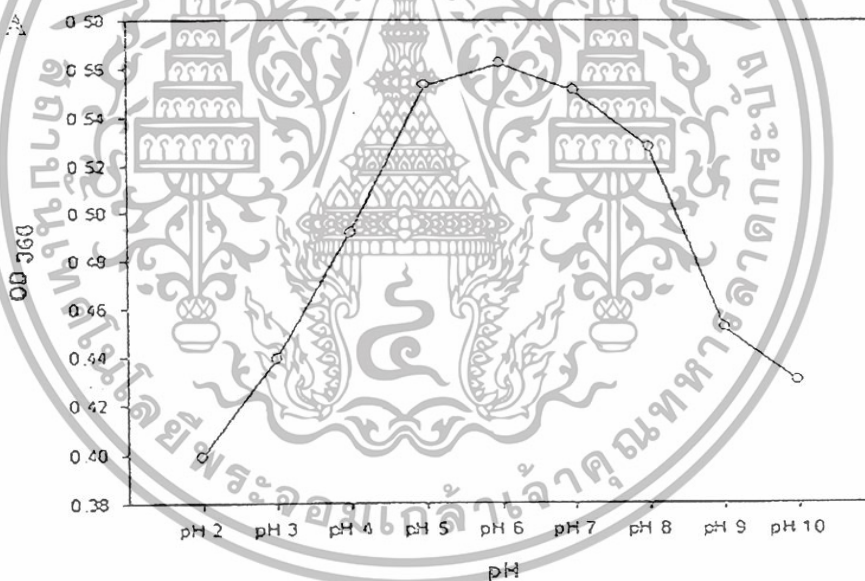
ความเข้มข้นของ EDTA (มิลลิโมลาร์)	ความเข้มข้นของ $ZnCl_2$ (มิลลิโมลาร์)	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
0	0	100
0.01	0	62
0.05	0	36
0.1	0	18
1	0	13
10	0	0
0	1	161
0.01	1	87
0.05	1	66
0.1	1	18
1	1	13
10	1	0
0	2	152
0.01	2	111
0.05	2	103
0.1	2	80
1	2	40
10	2	0

ที่มา : Kim et al., 1997

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.3.3 เห็ดที่บริโภคได้ (Edible mushroom)

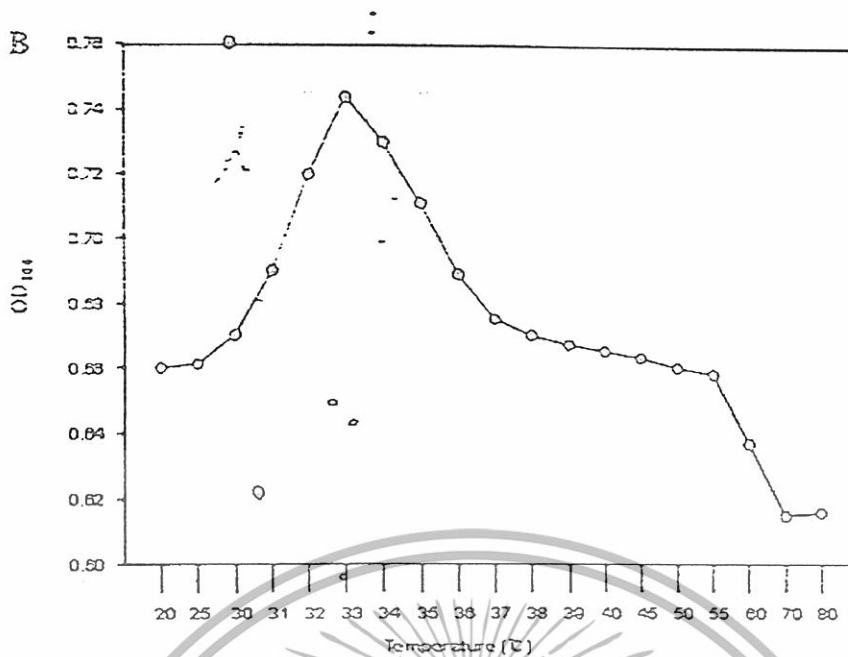
จากการทดลองแยกเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ *Armillaria mellea* ซึ่งเป็นอาหารที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้โดย Lee *et al.*, 2005 วิธีการทำเอนไซม์ให้บริสุทธิ์จะใช้วิธีโครมาโตกราฟีแบบแลกเปลี่ยนประจุ (ion-exchange chromatography) ตามด้วยวิธีเจลฟิเตรชัน (gel filtration) เอนไซม์ที่ได้มีชื่อว่า *Armillaria mellea metalloprotease* (AMMP) พบว่ามีมวลโมเลกุลเท่ากับ 21 กิโลดาลตัน และมีลำดับของกรดอะมิโนทางด้านปลาย N-terminal 24 ตัวแรกคือ MFSLSSRFFLYTLCLSAVAVSAAP เมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ AMMP ในช่วงพีเอช 2-8 จะพบว่าเอนไซม์มีความเสถียรที่พีเอช 5-8 แต่ถ้าพีเอชสูงเกิน 8 ความเสถียรของเอนไซม์จะลดลงทันที (รูปที่ 2.7) และเมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ AMMP ในช่วงอุณหภูมิ 20-80 องศาเซลเซียส จะพบว่าที่อุณหภูมิ 33 องศาเซลเซียส เอนไซม์มีความเสถียรสูงสุด แต่ถ้าอุณหภูมิสูงเกิน 55 องศาเซลเซียส ความเสถียรของเอนไซม์จะลดลงอย่างรวดเร็ว (รูปที่ 2.8)



รูปที่ 2.7 ผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ *Armillaria mellea* ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้

ที่มา : Lee *et al.*, 2005

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 2.8 ผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ *Armillaria mellea* ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้
ที่มา : Lee *et al.*, 2005

เมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินด้วยการเติมไอออนโลหะชนิด Ca^{2+} , Mg^{2+} , Fe^{2+} , Zn^{2+} , Cu^{2+} และ Co^{2+} ที่ความเข้มข้น 1 มิลลิโมลาร์ พบว่าแอกติวิตีของเอนไซม์จะมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อเติม Ca^{2+} และ Mg^{2+} แต่แอกติวิตีของเอนไซม์จะถูกยับยั้งด้วย Co^{2+} , Cu^{2+} , Fe^{2+} และ Zn^{2+} (ตารางที่ 2.7) และเมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินด้วยสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสจำนวน 5 ชนิด คือ APMSF, TLCK, PMSF, TPCK และ EDTA ที่ความเข้มข้น 1 มิลลิโมลาร์ (ตารางที่ 2.8) พบว่า APMSF, TLCK, PMSF และ TPCK มีผลการยับยั้งแอกติวิตีของ AMMP ได้เล็กน้อยเท่านั้น แต่ EDTA มีประสิทธิภาพสูงในการยับยั้งแอกติวิตีของ AMMP โดย EDTA นั้นเป็นสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสในกลุ่ม metalloprotease ดังนั้นเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ *Armillaria mellea* ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้นี้จัดอยู่ในกลุ่ม metalloprotease

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 2.7 ผลของไอออน โลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ *Armillaria mellea* ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้

ไอออนโลหะ	ค่าของแอกติวิตีที่ยังคงเหลืออยู่ (%)
Ca ²⁺	126.4
Mg ²⁺	121.5
Fe ²⁺	87.6
Zn ²⁺	86.3
Cu ²⁺	81.7
Co ²⁺	78.2

ที่มา : Lee *et al.*, 2005

ตารางที่ 2.8 ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากอาหารเลี้ยงเชื้อ *Armillaria mellea* ที่ใช้เลี้ยงเชื้อเห็ดที่บริโภคได้

สารยับยั้งโปรติเอส	ค่าของแอกติวิตีที่ยังคงเหลืออยู่ (%)
APMSF	89.2
TLCK	88.9
PMSE	81.5
TPCK	78.7
EDTA	50.6

ที่มา : Lee *et al.*, 2005

2.3.4 ผลิตภัณฑ์ถั่วหมักพื้นบ้านของจีน (Douchi)

มีรายงานการทดลองแยกเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก Douchi โดย Peng *et al.*, 2002 ทดลองแยกเชื้อจาก Douchi พบเชื้อ *Bacillus amyloliquefaciens* DC-4 ซึ่งเชื้อชนิดนี้สามารถสร้างเอนไซม์ย่อยไฟบรินได้ เอนไซม์ที่แยกได้มีชื่อว่า Subtilisin DFE มีมวลโมเลกุล 28 กิโลดาลตัน ลำดับของกรดอะมิโนทางด้านปลาย N-terminal ได้แก่ AQSVPYGVSQIKAPALHSQGFTGS ซึ่งจากการศึกษาผลของอุณหภูมิที่มีต่อความเสถียรของ Subtilisin DFE บริษัท พบว่าเอนไซม์มีความเสถียรที่อุณหภูมิระหว่าง 28-60 องศาเซลเซียส โดยที่อุณหภูมิ 48 องศาเซลเซียส เป็นอุณหภูมิที่เอนไซม์มีความเสถียรสูงที่สุด และเมื่อศึกษาผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ โดยทดสอบด้วยบัฟเฟอร์ที่พีเอชต่าง ๆ ผลการทดสอบพบว่าแอกติวิตีที่เหลือของ Subtilisin DFE มี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการทำงานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ความเสถียรที่พีเอช 6-11 แต่ที่พีเอช 9 เอนไซม์มีความเสถียรสูงสุด และจากการศึกษาผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่างๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก *Douchi* สามารถถูกยับยั้งอย่างสมบูรณ์ได้ด้วย phenylmethylsulfonyl fluoride (PMSF) ซึ่ง PMSF นี้เป็นตัวยับยั้ง serine protease และแอกติวิตีของเอนไซม์ที่เหลือบางส่วนจะถูกยับยั้งด้วย Benzamidine hydrochloride , Leupeptin และ Pepstatin A แต่ EDTA , EGTA และ Apoptin ไม่สามารถยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ได้ (ตารางที่ 2.9) ผลที่ได้ชี้ให้เห็นว่า Subtilisin DFE เป็นเอนไซม์ย่อยไฟบรินชนิด serine protease

ตารางที่ 2.9 ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่างๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก *Douchi*

สารยับยั้งโปรติเอส	ความเข้มข้น	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
Apoptin	1000 ยูนิตสากล/มล.	100
EGTA	10 มิลลิโมลาร์	100
EDTA	10 มิลลิโมลาร์	100
Pepstatin A	0.25 มก./มล.	84.2
Leupeptin	0.25 มก./มล.	76.5
Benzamidine hydrochloride	0.8 มก./มล.	43
PMSF	10 มิลลิโมลาร์	0

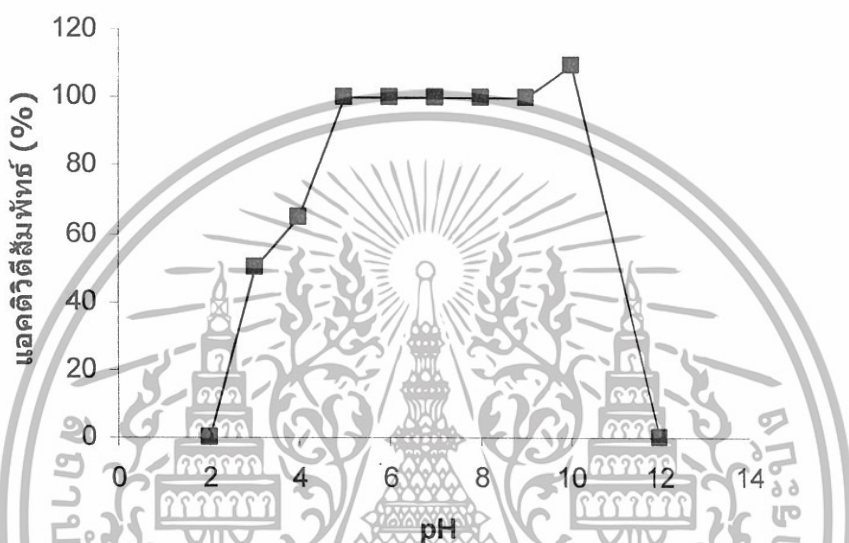
หมายเหตุ PMSF ละลายในไอโซโพรพานอล , Pepstatin A ละลายในเมทานอล และด้วยยับยั้งอื่นๆ ละลายในน้ำกลั่น หลังจากนั้นบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่เหลืออยู่ จะทำการทดสอบด้วยวิธีไฟบรินเพลท
ที่มา : Peng *et al.*, 2002

2.3.5 ถั่วเน่า ถั่วหมักพื้นบ้านของประเทศไทย

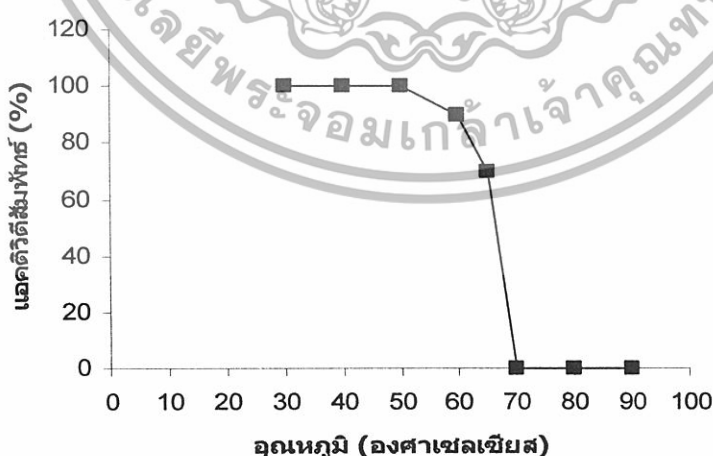
ถั่วเน่าอาศัยการหมักตามธรรมชาติที่มีการผลิตในประเทศไทยเป็นระยะเวลาานานกว่า 100 ปี การสกัดเอนไซม์จากถั่วเน่าพบว่าสารสกัดเอนไซม์ที่ยังไม่บริสุทธิ์ (crude extract) ประกอบด้วยเอนไซม์ย่อยไฟบรินหลายชนิดและทำการแยกเอนไซม์จากถั่วเน่าโดยเทคนิคโครมาโตกราฟีแบบแลกเปลี่ยนประจุลบ (anion exchange chromatography) นำเอนไซม์ที่แยกได้จากคอลัมน์ไปทำการศึกษาด้วยวิธี continuous elution native polyacrylamide gel electrophoresis (CAN-PAGE) เมื่อทดสอบความบริสุทธิ์ของเอนไซม์โดยวิธี SDS-PAGE พบว่าให้แถบโปรตีนที่มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 14.2 กิโลดาลตัน นอกจากนี้ใช้วิธีเฉพาะในการตรวจสอบเอนไซม์ย่อยไฟบริน เรียกว่า

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการทำงานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ไฟบรินไซโมกราฟี (fibrin zymography) พบว่าเอนไซม์ที่แยกได้จากการแยกด้วยโครมาโตกราฟีแบบแลกเปลี่ยนประจุลบ มีเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่มีน้ำหนักโมเลกุลใกล้เคียงกับ 14.2 กิโลดาลตัน และมีเอนไซม์ย่อยไฟบรินอย่างน้อย 4 ชนิด คือ มวลโมเลกุล 14.2, 20, 24 และ 45 กิโลดาลตัน การทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินใน crude extract พบว่ามีความเสถียรที่พีเอช 5-10 (รูปที่ 2.9) และเอนไซม์ย่อยไฟบรินดังกล่าวความเสถียรที่อุณหภูมิ 30-50 องศาเซลเซียส โดยจะเริ่มลดลงเมื่ออุณหภูมิสูงกว่า 60 องศาเซลเซียส และเสถียรภาพอย่างสมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส (ดังรูปที่ 2.10)



รูปที่ 2.9 ผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากถั่วเน่า
ที่มา : ศศิอาภา และ คณะ, 2548



รูปที่ 2.10 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากถั่วเน่า
ที่มา : ศศิอาภา และ คณะ, 2548

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ด้วยไอออนโลหะ ชนิดของไอออนโลหะที่ใช้ทดสอบมี 6 ชนิด คือ $MgCl_2$, $FeCl_2$, $CaCl_2$, $ZnCl_2$, $HgCl_2$ และ $CuCl_2$ ที่ความเข้มข้น 1 มิลลิโมลาร์ (ตารางที่ 2.10) โดยการผสมเอนไซม์ที่สกัดได้กับสารละลายของไอออนโลหะ หลังจากนั้นบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที และทดสอบแอกติวิตีของเอนไซม์ด้วยวิธีไฟบรินเพเลท ผลที่ได้พบว่าแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากถั่วเน่าไม่ถูกยับยั้งด้วยไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ทำให้บ่งชี้ได้ว่าไมโซเอนไซม์ย่อยไฟบรินในกลุ่ม metalloprotease และเมื่อทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ด้วยสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอส 8 ชนิด คือ *trans*-epoxysuccinyl-L-leucyamin(guanidine)-butane (E64) , 2,4 dinitrophenol (DNP) , Pepstatin A , DL-dithiothreitol (DTT) , ethylenediaminetetraacetic acid (EDTA) , 1,10-phenanthroline , phenylmethanesulfonyl fluoride (PMSF) และ *N*²- ρ -tosyl-L-lysein chloromethyl ketone (TLCK) ที่ความเข้มข้น 10 มิลลิโมลาร์ (ตารางที่ 2.11) โดยการผสมกับเอนไซม์ที่สกัดได้ บ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที และทดสอบแอกติวิตีของเอนไซม์ด้วยไฟบรินเพเลท พบว่า crude extract ที่สกัดได้อยู่ในกลุ่มของ serine protease เนื่องจากแอกติวิตีของเอนไซม์ถูกยับยั้งอย่างสมบูรณ์ด้วยสาร PMSF และ TLCK ดังนั้นจึงสรุปได้ว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากถั่วเน่าจัดอยู่ในกลุ่ม serine protease (ศศิอาภาและคณะ, 2548)

ตารางที่ 2.10 ผลของไอออนโลหะชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากถั่วเน่า

ไอออนโลหะ	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
$MgCl_2$	100
$FeCl_2$	100
$CaCl_2$	94.44
$ZnCl_2$	86.11
$HgCl_2$	86.11
$CuCl_2$	77.77

ที่มา : ศศิอาภา และ คณะ, 2548

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 2.11 ผลของสารยับยั้งเอนไซม์โปรติเอสชนิดต่าง ๆ ต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จากถั่วเน่า

สารยับยั้ง โปรติเอส	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
E64	100
DNP	94.44
Pepstatin A	94.44
DTT	91.67
EDTA	88.89
1,10-phenanthroline	88.89
PMSF	0
TLCK	0

ที่มา : ศศิอาภา และ คณะ, 2548

2.3.6 ปลาหมึกของประเทศญี่ปุ่น (Shiokara)

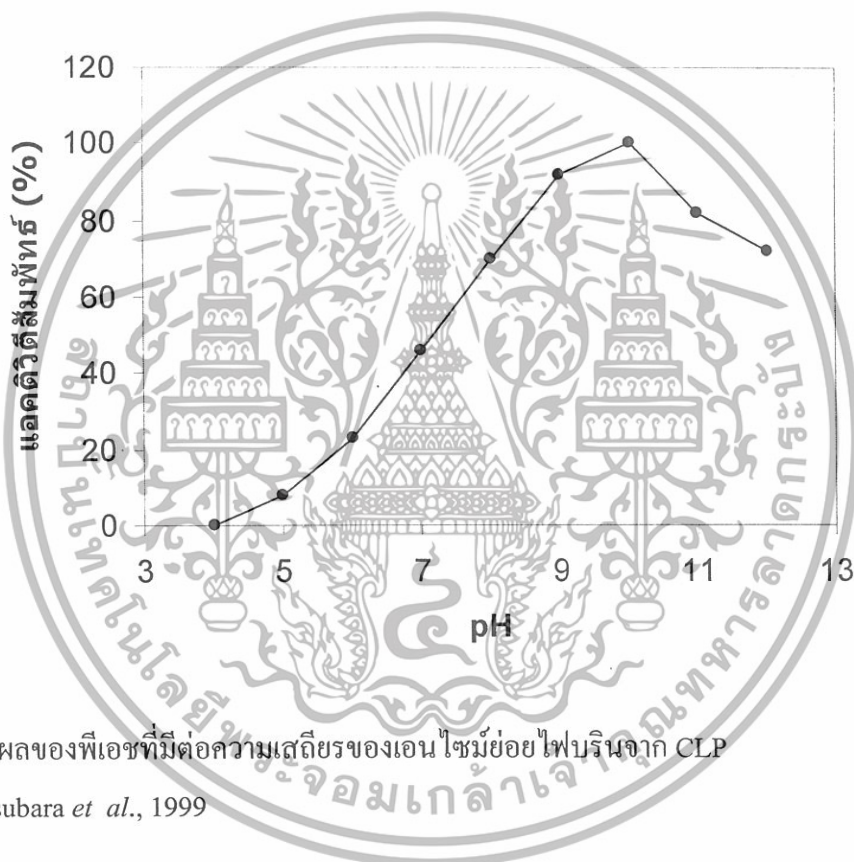
เอนไซม์ย่อยไฟบรินที่แยกได้จาก Shiokara มีชื่อว่า Katsuwokinase ซึ่งมีมวลโมเลกุลเท่ากับ 35 กิโลดาลตัน มีลำดับของกรดอะมิโนทางด้าน N-terminal 21 ตัว คือ IVGGYEQZAHSQPHQSLNSG เอนไซม์ Katsuwokinase จะไม่มีประสิทธิภาพถ้าอยู่ในสภาพที่มีเกลือโซเดียมคลอไรด์ 10% แต่จะมีความเสถียรในช่วงพีเอช 1-10 แอกติวิตีของเอนไซม์สามารถถูกยับยั้งได้โดย diisopropyl fluorophosphate (DFP), beef pancreas trypsin inhibitor (BPTI), soybean trypsin inhibitor (SBTI), และ aprotinin แต่ ϵ -amino-n-caproic acid และ t-4-amino-methylcyclohexane carboxylic acid ไม่สามารถยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ได้ (Sumi *et al.*, 1995)

2.3.7 สาหร่ายทะเลสีเขียว (Marine green algae)

สาหร่ายทะเลมีสมบัติเป็นตัวยับยั้งแบคทีเรียและเชื้อรา โพลีแซคคาไรด์ของสาหร่ายบางชนิดเป็นสารยับยั้งการจับตัวกันเป็นก้อนของเลือดและกระบวนการสลายลิ่มเลือด สารหลายชนิดในสาหร่ายทะเล เช่น เลคตินและฟิวโคสเตอรอลในสาหร่ายสีน้ำตาล มีผลต่อการเกิดลิ่มเลือดและการสลายลิ่มเลือด อีกทั้งมีสมบัติในการเหนี่ยวนำการผลิตตัวกระตุ้นพลาสมิโนเจนในเซลล์เยื่อบุผิว อย่างไรก็ตามมีรายงานเกี่ยวกับการเหนี่ยวนำเอนไซม์ย่อยไฟบรินในสาหร่ายทะเล โดยพบเอนไซม์ในสาหร่ายทะเลสีเขียวจากหลาย ๆ สปีชีส์ ของจีนัส *Codium* และพบแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในการสกัดจากสาหร่ายนั้น

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Matsubara *et al.*, 1999 ได้ทดลองแยกเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากสาหร่ายทะเลสีเขียว (*Codium latum*) เอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ได้เรียกว่า *Codium latum protease* (CLP) มีมวลโมเลกุลเท่ากับ 23 กิโลดาลตัน เอนไซม์ดังกล่าวแสดงแอกติวิตีสูงสุดที่พีเอช 10 ดังรูปที่ 2.11 และเมื่อทดสอบของสารยับยั้งโปรติเอส ที่มีต่อแอกติวิตีของ CLP (ตารางที่ 2.12) พบว่า แอกติวิตี CLP จะถูกยับยั้งอย่างสมบูรณ์ด้วย diisopropyl fluorophosphates (DFP) ซึ่งเป็นตัวยับยั้ง serine protease และแอกติวิตีของเอนไซม์จะถูกยับยั้งเกือบสมบูรณ์ด้วย TLCK ส่วน SBTI และ aprotinin มีความสามารถในการยับยั้งแอกติวิตีของ CLP บ้าง แต่ EDTA และ PCMB ไม่มีผลในการยับยั้งแอกติวิตีของเอนไซม์ได้ ซึ่งผลของสารยับยั้งเหล่านี้แสดงให้เห็นว่า CLP นี้จัดอยู่ในกลุ่ม serine protease



รูปที่ 2.11 ผลของพีเอชที่มีต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก CLP
ที่มา : Matsubara *et al.*, 1999

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

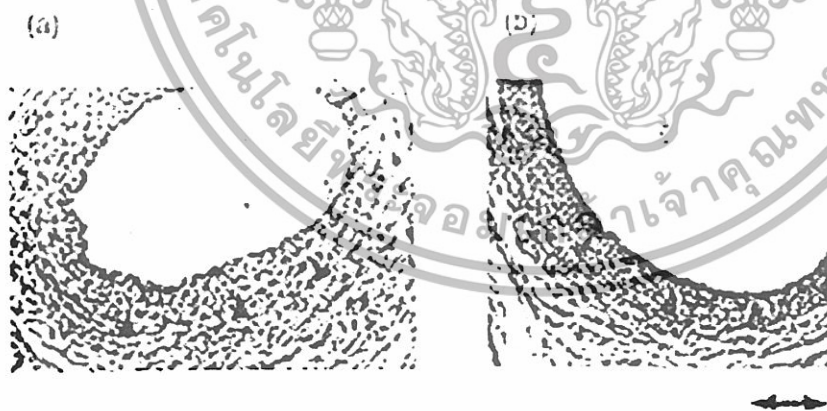
ตารางที่ 2.12 ผลของสารยับยั้งโปรติเอสที่มีต่อแอกติวิตีของ CLP

สารยับยั้งโปรติเอส	ความเข้มข้น	กิจกรรมที่เหลือ (%)
PCMB	1 มิลลิโมลาร์	109
EDTA	10 มิลลิโมลาร์	106
SBTI	200 ไมโครกรัม/มล.	32
Aprotinin	10 ยูนิตสากล/มล.	20
DFP	1 มิลลิโมลาร์	0
TLCK	1 มิลลิโมลาร์	1

ที่มา : Matsubara *et al.*, 1999

2.4 การศึกษาต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องกับเอนไซม์ย่อยไฟบริน

Sumi *et al.* ได้รายงานว่าเมื่อให้เอนไซม์ยูโรไคเนส ซึ่งเป็นตัวกระตุ้นพลาสมิโนเจนให้เปลี่ยนไปเป็นพลาสมินที่สามารถย่อยสลายลิ่มเลือดได้ทางปากกับสุนัขและมนุษย์ พบว่าจะยังคงรักษาระดับของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในเลือดได้นานกว่า 6 ชั่วโมง (Kim *et al.*, 1997) นอกจากนี้ Suzuki *et al.*, 2003 รายงานว่าสามารถใช้สารสกัดจากนัตโตในการรักษาหนูที่ได้รับบาดเจ็บที่หลอดเลือดเป็นเวลา 3 สัปดาห์ ผลปรากฏดังรูป 2.12



รูปที่ 2.12 การใช้สารสกัดจากนัตโตในการรักษาหนูที่ได้รับบาดเจ็บที่บริเวณต้นขา

ที่มา : Suzuki *et al.*, 2003

จากรูปจะเห็นว่ารูป 2.12 (a) หลอดเลือดหนูที่มีการควบคุมไม่ใช้สารสกัดจากนัตโตมีลักษณะผนังด้านในของหลอดเลือดหนา แต่รูป 2.12 (b) ผนังของหลอดเลือดด้านในมีลักษณะบางลง เนื่องจากการฉีดสารสกัดจากนัตโต

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

3.1 วัสดุดิบ

ตัวอย่างอาหารหมักที่ใช้ในการทดลองซื้อจากตลาดในเขต หัวตะเข้ พระโขนง จังหวัด กรุงเทพมหานคร และเขตบางพลี จังหวัดสมุทรปราการและซื้อจากซูเปอร์มาร์เก็ต มีทั้งหมด 40 ตัวอย่าง ดังนี้

- กะปิ ตลาดหัวตะเข้
- กะปิ ตลาดอุดมสุข
- กะปิตรากุ้งไทย (เคย 94 %) ผลิตโดยบริษัท พี . เพาเวอร์ โพรดักส์ จำกัด
- กะปิ ตลาดบางพลี
- กะปิใต้ ตลาดบางพลี
- กะปิเกาะช้าง ตลาดบางพลี
- กะปิสมุทรสงคราม (เคย 100 %) ผู้แทนจำหน่าย 151 บางนางเกรง สมุทรปราการ
- ปูดองเกลือ ตลาดบางพลี
- ปูดองเกลือ ตลาดหัวตะเข้
- ปูจืด ตลาดหัวตะเข้
- ปูดองน้ำปลา ตลาดหัวตะเข้
- ปูนาดองเกลือ ตลาดบางพลี
- ปูจืดดองน้ำปลา ตลาดหัวตะเข้
- ปลาร้า ตลาดอุดมสุข
- ปลาร้า ตลาดหัวตะเข้
- แหนมหมูตราห้วยแก้ว ผลิตโดย บริษัท อุตสาหกรรมอาหาร ส. ขอนแก่น จำกัด
- แหนมหมูห่อใบตองตลาดหัวตะเข้
- แหนมหมูตรา นิตยา
- แหนมปลา ตลาดบางพลี
- แหนมปลาทรายห่อใบตองตราช้อนทอง ผลิตโดย บริษัท ส . กิจวัฒนาฟู้ดส์ จำกัด
- เต้าเจี้ยวขาว ตลาดหัวตะเข้
- เต้าเจี้ยวขาว ตลาดอุดมสุข
- ข้าวหมาก ตรารสสุคนธ์ ผลิตที่ 22 ถ. ลาดพร้าว กลองจั่น บางกะปิ กทม . 10240
- ข้าวหมาก ตราเพชรบุรี ผลิตโดย บริษัท เพชรบุรีอินเตอร์ฟู้ดส์ จำกัด
- หอยดอง ตลาดบางพลี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

21096

- หน่อไม้คอง ตลาดหัวตะเข้
- หน่อไม้คอง ตลาดอุดมสุข
- ผักกาดคอง ตลาดบางพลี
- ผักกาดคอง ตลาดหัวตะเข้
- เต้าหู้ห่อใบไผ่
- โยเกิร์ตธรรมชาติ ตราโฟร์โมสต์ ผลิตโดย บริษัท โฟร์โมสต์ อาหารนม (กรุงเทพฯ ฯ) จำกัด
- โยเกิร์ตธรรมชาติ ตราดัชชี ผลิตโดย บริษัท ดัชมิลล์ จำกัด
- กระเทียมคอง ตลาดบางพลี
- กระเทียมคอง ตลาดหัวตะเข้
- ผักเสี้ยนคอง ตลาดหัวตะเข้
- ปลาต้ม ตลาดหัวตะเข้
- ปลาต้ม ตลาดบางพลี
- จิงคองในเต้าเจี้ยว จากห้างโลตัส
- ของคอง ตลาดบางพลี
- ไข่กรอกอีสาน ตลาดบางพลี

3.2 สารเคมี

- ไฟบริโนเจน (fibrinogen) (Sigma, รหัส F-8630)
- อะกาโรส (agarose) (BDH)
- ทรอมบินความเข้มข้น 1 ยูนิตต่อไมโครลิตร (thrombin) (Sigma, รหัส T-9000)
- พลาสมิน (plasmin from Human plasma) (Sigma, รหัส P-1867)
- โซเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH)
- กรดไฮโดรคลอริก (HCl)
- กรดซिटริก ($C_6H_8O_7 \cdot H_2O$)
- โซเดียมไฮโดรเจนฟอสเฟต ($Na_2HPO_4 \cdot 7 H_2O$)
- ไดโซเดียมบอเรต ($Na_2B_4O_7 \cdot 10 H_2O$)
- ทริสไฮดรอกซีเมทิลอะมิโนมีเทน (Tris (hydroxy methyl) aminomethane)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงหรือทำซ้ำเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าฯ ลาดกระบัง

3.3 อุปกรณ์ที่สำคัญ

- เครื่องหมุนเหวี่ยง
- Hot plate
- ตู้บ่มอุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส
- เครื่องปั่น
- เครื่องชั่ง
- พีเอชมิเตอร์
- เทอร์โมมิเตอร์
- ไมโครปิเปต
- เวอร์เนียวคาลิเปอร์
- เครื่องแก้ว

3.4 วิธีการทดลอง

3.4.1 การสกัดเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างอาหารหมัก

ชั่งตัวอย่างอาหาร 10.00 กรัม เติมทริสบัฟเฟอร์ (พีเอช 8) 0.1 โมลาร์ ปริมาตร 50 มิลลิลิตร นำไปโฮโมจีไนส์ด้วยเครื่องปั่นที่ความเร็วสูงสุดเป็นเวลา 3-5 นาที จากนั้นชนิดตัวอย่าง จากนั้นนำไปหมุนเหวี่ยงที่ความเร็ว 8500 รอบต่อนาที อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 30 นาที เทส่วนใสของสารละลายตัวอย่างที่ได้ นำมากรองด้วยกระดาษกรองวอร์ทแมนเบอร์ 1 จะได้สารละลายเอนไซม์ที่ใส วัดปริมาตรที่เหลือสุทธิโดยใช้กระบอกตวง เก็บใส่ขวดสีชาแช่ที่อุณหภูมิ -18 องศาเซลเซียส จนกว่าจะใช้ในการวิเคราะห์ต่อไป

3.4.2 การวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน

การวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจะใช้วิธีไฟบรินเพลท (fibrin plate method) ซึ่งมีหลักการคือ ถิมเลือดที่เกิดขึ้นจะมีลักษณะขาวขุ่นเมื่อถูกย่อยด้วยเอนไซม์ย่อยไฟบรินจะทำให้เกิดลักษณะของวงใส (clear zone) แล้วจึงวัดขนาดของวงใส ซึ่งวิธีนี้รายงานโดย Wong และ Mine (2004) ซึ่งจะรายงานค่าแอกติวิตีของเอนไซม์เทียบกับพลาสมา โดยมีการวิเคราะห์ดังนี้คือ

3.4.2.1 การเตรียมไฟบรินเพลท

ละลายไฟบริโนเจน 0.8 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ในโซเดียมบอโรเรทบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ (พีเอช 7.8) ใช้แท่งแก้วคนจนละลายเข้ากัน จะได้สารละลายไฟบริโนเจนแล้วพักไว้ จากนั้นชั่งอะกาโรส 0.8 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนักต่อปริมาตร ละลายในโซเดียมบอโรเรทบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ (พีเอช 7.8) นำไปแช่ในอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิที่ 75 องศาเซลเซียส ใช้แท่งแก้วคนให้ละลาย จากนั้นลดอุณหภูมิของสารละลายลงจนมีอุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส จึงเทเอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารละลาย ไฟบริโนเจนที่เตรียมไว้ข้างต้นลงไปผสม คนให้เข้ากัน เมื่ออุณหภูมิลดถึง 37 องศาเซลเซียส ให้เติมสารละลายทรอมบิน 0.2 เปอร์เซ็นต์โดยปริมาตร แล้วคนให้เข้ากันอย่างรวดเร็ว จนสังเกตเห็นสารละลายเริ่มเปลี่ยนเป็นสีขาวขุ่นให้เทลงเพลททันที ตั้งทิ้งไว้ให้แข็งตัวที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 2 ชั่วโมง เาะรบนแผ่นวุ้น จำนวน 8-10 รู จะได้ไฟบริโนเพลทไว้ใช้ในการทดลองต่อไป โดยสามารถเก็บไฟบริโนเพลทไว้ในตู้เย็นอุณหภูมิ 5-8 องศาเซลเซียส ได้ไม่เกิน 1 สัปดาห์

3.4.2.2 การเตรียมกราฟมาตรฐานของพลาสมิน

พลาสมินเป็นเอนไซม์ที่มีสมบัติในการย่อยสลายไฟบริโนได้ และนิยมใช้เป็นเอนไซม์มาตรฐานในการวิเคราะห์เปรียบเทียบแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริโนจากวัตถุดิบต่าง ๆ ที่นำมาศึกษา สำหรับกราฟมาตรฐานของพลาสมินเตรียมได้โดย หยดสารละลายพลาสมินในบัฟเฟอร์ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ กัน ดังนี้ 0, 0.1, 0.25, 0.50, 1.0, 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 ยูนิตต่อมิลลิลิตร ปริมาตร 10 ไมโครลิตร ลงในรูของไฟบริโนเพลทที่เตรียมไว้ นำเพลทไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 17 ชั่วโมง วัดขนาดของวงใส (clear zone) ที่เกิดขึ้นด้วย เวอร์เนียคาลิเปอร์ นำค่าที่ได้ไปเขียนกราฟระหว่างความเข้มข้นของพลาสมิน (ยูนิตต่อมิลลิลิตร) กับขนาดวงใส (มิลลิเมตร)

3.4.2.3 การวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริโนในตัวอย่างอาหารหมัก

เจือจางสารละลายเอนไซม์ที่สกัดได้จากข้อ 3.4.1 ให้มีความเข้มข้นที่เหมาะสมโดยใช้ทริสบัฟเฟอร์ (พีเอช 8) 0.1 โมลาร์ จากนั้นหยดสารละลายเอนไซม์จากตัวอย่างอาหารหมักลงในรูบนไฟบริโนเพลท ตัวอย่างละ 2 รู นำเพลทไปบ่มในตู้ควบคุมอุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 17 ชั่วโมง แล้ววัดขนาดของวงใส นำค่าขนาดวงใสที่วัดได้ไปคำนวณหาแอกติวิตีในหน่วยของยูนิตพลาสมินโดยใช้กราฟมาตรฐาน และคำนวณให้อยู่ในหน่วยยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง

3.4.3 การศึกษาผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบริโนที่ได้จากตัวอย่างทดสอบความเสถียรของเอนไซม์จากตัวอย่างอาหารที่สกัดด้วยสารละลายทริสบัฟเฟอร์ 0.1 โมลาร์ (พีเอช 8) ซึ่งตัวอย่างที่ใช้ในการทดสอบคือ สารละลายเอนไซม์ที่สกัดได้จากกะปิสมุทรสงครามและปูดองเกลือตลาดหัวตะเข้ โดยปีเปิดสารละลายเอนไซม์จากกะปิหรือปูดองเกลือ 1 มิลลิลิตร ใส่หลอดทดลองจำนวน 8 หลอด เติมสารละลายทริสบัฟเฟอร์ 0.1 โมลาร์ (พีเอช 8) 1 มิลลิลิตร นำไปบ่มที่อุณหภูมิต่าง ๆ คือ 30, 40, 50, 60, 65, 70, 80 และ 90 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที แล้วแช่น้ำเย็นทันที จากนั้นนำไปตรวจวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริโนที่เหลือโดยวิธีไฟบริโนเพลท นำค่าขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่วัดได้ไปเขียนกราฟระหว่างอุณหภูมิต่อเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3.4.4 การศึกษาผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ได้จากตัวอย่างทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดได้จากกะปิสมุทรสงครามและปูดองเกลือตลาดหัวตะเข้ โดยสกัดเอนไซม์จากกะปิและปูดองด้วยน้ำกลั่นแทนทริสบัฟเฟอร์ จากนั้นปีเปตสารละลายเอนไซม์ที่สกัดได้ ใส่ในหลอดทดลอง 8 หลอด หลอดละ 1 มิลลิลิตร เติมสารละลายบัฟเฟอร์ที่พีเอชต่าง ๆ 1 มิลลิลิตร ดังนี้คือ ที่พีเอช 3-7 ใช้สารละลายซिटริกฟอสเฟตบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ และที่พีเอช 8-10 ใช้สารละลายโซเดียมบอเรตบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง แล้วเข้มน้ำเย็นทันที จากนั้นนำไปตรวจวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน โดยวิธีไฟบรินเฟลท นำค่าขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่วัดได้ไปเขียนกราฟระหว่างพีเอชกับเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทที่ 4

ผลการทดลอง

4.1 การเตรียมกราฟมาตรฐานของพลาสมิน

ในการรายงานแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในตัวอย่างอาหารหมักจะรายงานในหน่วยของยูนิตพลาสมิน ซึ่งวิเคราะห์โดยวิธีไฟบรินเพลท (fibrin plate method) ดังนั้นจึงจำเป็นต้องเตรียมกราฟมาตรฐานของพลาสมิน โดยแปรความเข้มข้นของสารละลายพลาสมินในช่วง 0.1-5.0 ยูนิตต่อมิลลิลิตร และวัดขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้นบนไฟบรินเพลท ผลการทดลองแสดงดังกราฟรูปที่ 4.1



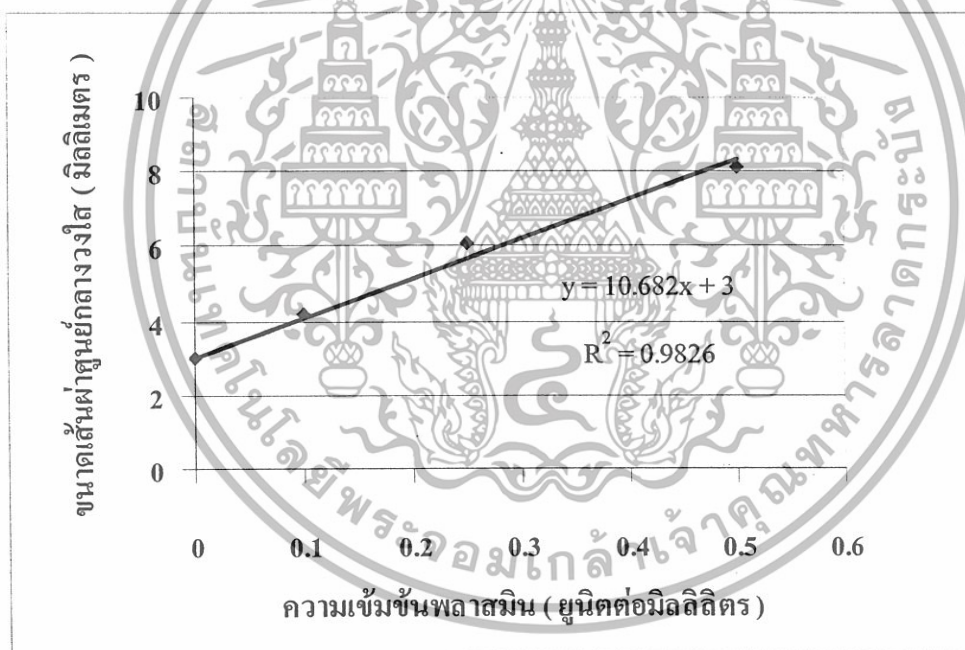
รูปที่ 4.1 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นพลาสมินที่ระดับต่าง ๆ กับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้น

จากผลการทดลองในรูปที่ 4.1 จะเห็นได้ว่ากราฟความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของพลาสมิน และขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้นมีลักษณะเหมือนกับกราฟความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเอนไซม์กับอัตราเร็วของปฏิกิริยาโดยทั่วไปที่มีเอนไซม์เป็นตัวเร่ง กล่าวคือ ในช่วงแรกของกราฟที่ความเข้มข้นของพลาสมินน้อย ๆ (0.1-0.5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร) ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสจะเพิ่มขึ้นด้วยอัตราที่เร็ว ในขณะที่เมื่อความเข้มข้นของพลาสมินเพิ่มสูงขึ้น (มากกว่า 5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร) ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้นจะเพิ่มขึ้นด้วยอัตราที่ช้าลงอย่างเห็นได้ชัด ทั้งนี้เนื่องจากสับสเตรท (ไฟบริน) ในระบบมีปริมาณไม่เพียงพอกับความเข้มข้นของพลาสมินที่เพิ่มขึ้นนั่นเอง ดังนั้นช่วงความเข้มข้นของพลาสมินที่เหมาะสมสำหรับเตรียมกราฟมาตรฐาน เพื่อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

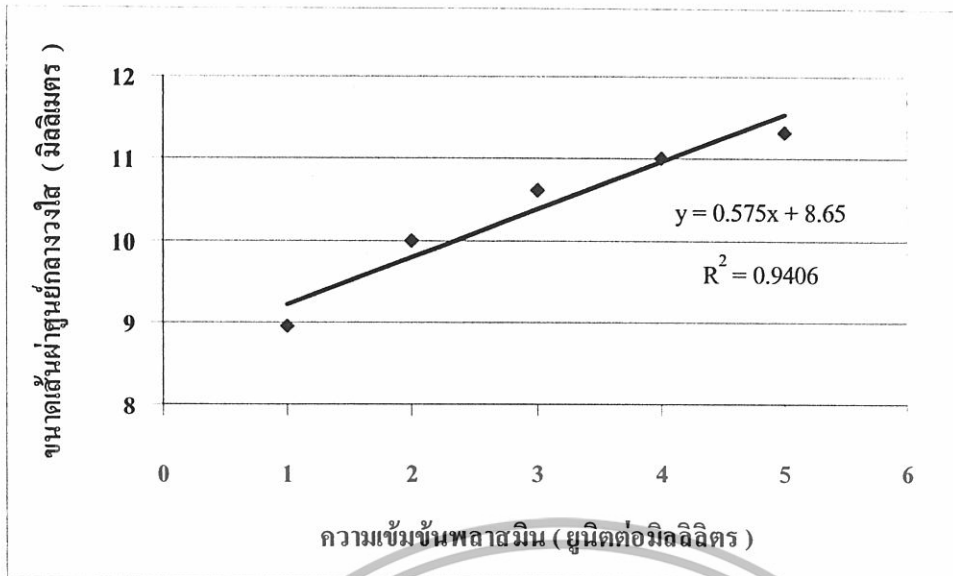
ใช้ในการวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในตัวอย่างอาหารหมัก สำหรับการทดลองนี้จึงควรเป็นช่วงความเข้มข้นที่ให้อัตราเร็วที่แท้จริงของปฏิกิริยา (0.1-0.5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร) ซึ่งให้ขนาดวงใสที่เกิดขึ้นมีเส้นผ่าศูนย์กลางไม่เกิน 8.65 มิลลิเมตร โดยตัวอย่างสารละลายเอนไซม์ที่สกัดได้จากตัวอย่างอาหารหมักจะต้องเจือจางให้มีความเข้มข้นที่เหมาะสม และให้วงใสมีขนาดไม่เกิน 8.65 มิลลิเมตร ดังกล่าว

อย่างไรก็ตามเนื่องจากข้อจำกัดในเรื่องเงินทุนและสารเคมีมีราคาแพง จึงไม่ได้ทำการเจือจางตัวอย่างให้ค่าเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้นตกอยู่ในช่วงที่เป็นอัตราเร็วที่แท้จริงของปฏิกิริยา จึงแก้ปัญหาโดยแบ่งกราฟมาตรฐานของพลาสมินออกเป็น 2 ช่วง คือ ช่วงที่ความเข้มข้นของพลาสมินเท่ากับ 0.1-0.5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร และ 1-5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร ดังแสดงในรูปที่ 4.2 และ 4.3 และใช้สมการเส้นตรง 2 สมการในการคำนวณ คือ ถ้าขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสน้อยกว่าหรือเท่ากับ 8.65 มิลลิเมตร ให้ใช้สมการจากรูปที่ 4.2 และถ้าขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสมากกว่า 8.65 มิลลิเมตร ให้ใช้สมการจากรูปที่ 4.3



รูปที่ 4.2 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นพลาสมินที่ระดับ 0.1-0.5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร กับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้น

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 4.3 กราฟแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นพลาสติกที่ระดับ 1-5 ยูนิต์ต่อมิลลิลิตรกับขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้น

4.2 การตรวจวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักชนิดต่าง ๆ

จากการตรวจวิเคราะห์แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในสารละลายเอนไซม์ที่สกัดได้จากตัวอย่างอาหารหมักต่าง ๆ 40 ตัวอย่าง โดยวิธีไฟบรินเฟลทและใช้กราฟมาตรฐานของพลาสติก (ผลการทดลองข้อ 4.1) ในการคำนวณหาค่าแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในหน่วยยูนิต์พลาสติกต่อกรัมตัวอย่าง ผลการตรวจวิเคราะห์แสดงดังตารางที่ 4.1

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4.1 ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสและแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในตัวอย่างอาหารหมัก 40 ชนิด

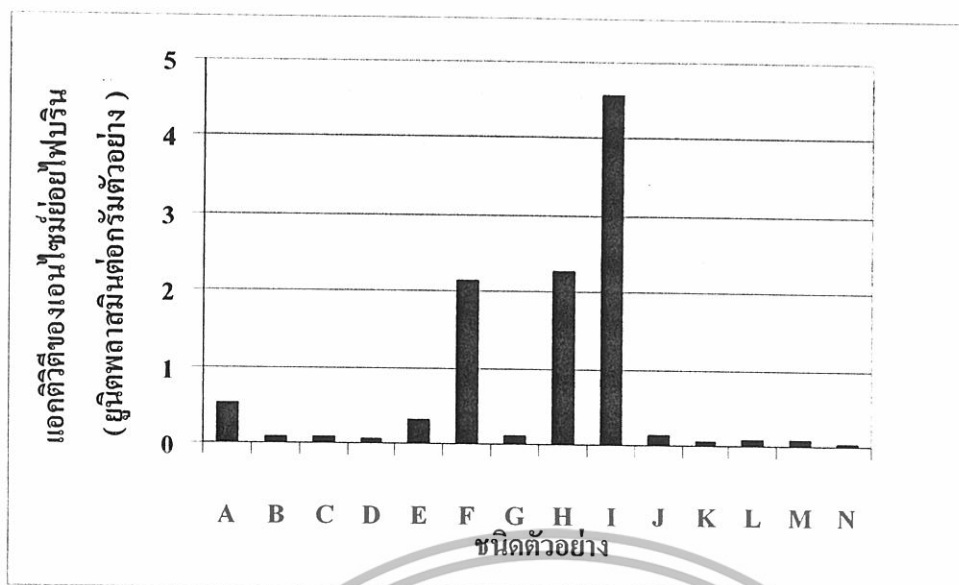
ชนิดตัวอย่าง	ปริมาตรของสารละลาย เอนไซม์ที่สกัดได้ (มิลลิลิตร)	ขนาดวงใส (มิลลิเมตร)	แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน (ยูนิตต่อกรัมตัวอย่าง)
กะปิ (หัวตะเข้)	42	9.38	0.53
กะปิ(อุดมสุข)	43	8.75	0.08
กะปิ ตรากุ้งไทย	42	5.30	0.09
กะปิทั่วไป (บางพลี)	42	ไม่เกิดวงใส	-
กะปิใต้ (บางพลี)	43	4.45	0.06
กะปิเกาะช้าง(บางพลี)	43	9.05	0.30
กะปิสมุทรสงคราม (เคย 100%)	42	11.58	2.14
ปูดองเกลือ (บางพลี)	41	5.85	0.11
ปูดองเกลือ (หัวตะเข้)	42	10.2 (เจือจาง 2 เท่า)	2.26
ปูจืด (หัวตะเข้)	43	11.7 (เจือจาง 2 เท่า)	4.56
ปูดองน้ำปลา (หัวตะเข้)	41	ไม่เกิดวงใส	-
ปูนาคองเกลือ (บางพลี)	43	ไม่เกิดวงใส	-
ปูนาคองน้ำปลา (หัวตะเข้)	42	6.35	0.13
ปลาร้า (อุดมสุข)	42	ไม่เกิดวงใส	-
ปลาร้า (หัวตะเข้)	43	ไม่เกิดวงใส	-
แหนมหมู (ตราห้วยแก้ว)	42	4.60	0.06
แหนมหมูห่อใบตอง	43	5.10	0.08
แหนมหมู (ตรานิคยา)	42	5.10	0.08
แหนมปลา (บางพลี)	40	ไม่เกิดวงใส	-
แหนมปลากทราย	41	ไม่เกิดวงใส	-
เต้าเจี้ยวขาว (หัวตะเข้)	40	ไม่เกิดวงใส	-
เต้าเจี้ยวขาว (อุดมสุข)	43	ไม่เกิดวงใส	-
ข้าวหมาก (ตรารสสุคนธ์)	42	ไม่เกิดวงใส	-
ข้าวหมาก (เพชรบุรี)	44	ไม่เกิดวงใส	-

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ชนิดตัวอย่าง	ปริมาณของสารละลาย เอนไซม์ที่สกัดได้ (มิลลิกรัม)	ขนาดวงใส (มิลลิเมตร)	แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน (ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง)
หอยคอง (บางพลี)	40	ไม่เกิดวงใส	-
หน่อไม้คอง (อุดมสุข)	42	ไม่เกิดวงใส	-
หน่อไม้คอง (หัวตะเข้)	42	ไม่เกิดวงใส	-
ผักกาดคอง (บางพลี)	40	ไม่เกิดวงใส	-
ผักกาดคอง (หัวตะเข้)	41	ไม่เกิดวงใส	-
เต้าหู้ห่อใบไม้	43	ไม่เกิดวงใส	-
โยเกิร์ต (ตราไฟโมสต์)	40	ไม่เกิดวงใส	-
โยเกิร์ต (ตราคัมมิลล์)	42	ไม่เกิดวงใส	-
กระเทียมคอง (บางพลี)	42	ไม่เกิดวงใส	-
กระเทียมคอง (หัวตะเข้)	44	ไม่เกิดวงใส	-
ผักเสี้ยนคอง (บางพลี)	40	ไม่เกิดวงใส	-
ปลาส้ม (หัวตะเข้)	43	ไม่เกิดวงใส	-
ปลาส้ม (บางพลี)	43	ไม่เกิดวงใส	-
จิงคองเต้าเจี้ยว	40	ไม่เกิดวงใส	-
จิงคอง (บางพลี)	43	ไม่เกิดวงใส	-
ไส้กรอกอีสาน (บางพลี)	43	3.90	0.03

จากตารางที่ 4.1 จะเห็นได้ว่าจากตัวอย่างอาหารหมัก 40 ตัวอย่าง มีเพียง 14 ตัวอย่างเท่านั้นที่ตรวจพบแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน ได้แก่ กะปิตลาดหัวตะเข้ กะปิตลาดอุดมสุข กะปิตรากุ้งไทย กะปิใต้ตลาดบางพลี กะปิเกาะช้างตลาดบางพลี กะปิสมุทรสงคราม ปูดองเกลือตลาดบางพลี ปูดองเกลือตลาดหัวตะเข้ ปูจืดตลาดหัวตะเข้ ปูดองน้ำปลาสลิดหัวตะเข้ แหนมหมูตราห้วยแก้ว แหนมหมูห่อใบตองตลาดหัวตะเข้ แหนมหมูตรานิคยา และไส้กรอกอีสานตลาดบางพลี โดยตัวอย่างดังกล่าวจะมีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินแตกต่างกันไปดังแสดงในกราฟรูปที่ 4.4

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



รูปที่ 4.4 แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟโบรลินที่ตรวจพบในตัวอย่างอาหารหมักชนิดต่าง ๆ

- | | |
|----------------------------------|-----------------------------------|
| A คือ กะปิ จากตลาดหัวตะเข้ | B คือ กะปิ จากตลาดอุดมสุข |
| C คือ กะปิ ตรากุ้งไทย | D คือ กะปิใต้ จากตลาดบางพลี |
| E คือ กะปิเกาะช้าง จากตลาดบางพลี | F คือ กะปิสมุทรสงคราม (เคย 100 %) |
| G คือ ปูคองเกลือ จากตลาดบางพลี | H คือ ปูคองเกลือ จากตลาดหัวตะเข้ |
| I คือ ปูจืด จากตลาดหัวตะเข้ | J คือ ปูคองน้ำปลา จากตลาดหัวตะเข้ |
| K คือ แหนมหมูตรา ห้วยแก้ว | L คือ แหนมหมูห่อใบตอง |
| M คือ แหนมหมู ทรานิตยา | N คือ ไข่กรอกอีสาน จากตลาดบางพลี |

จากกราฟในรูปที่ 4.4 จะเห็นได้ว่าตัวอย่างอาหารที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟโบรลินสูงที่สุดคือ ปูจืดจากตลาดหัวตะเข้ มีแอกติวิตี 4.56 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง รองลงมาคือ ปูคองเกลือจากตลาดหัวตะเข้ มีแอกติวิตี 2.26 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง และกะปิสมุทรสงคราม มีแอกติวิตี 2.14 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง และตัวอย่างที่มีกิจกรรมของเอนไซม์ย่อยไฟโบรลินค่อนข้างน้อยได้แก่ กะปิจากตลาดหัวตะเข้มีแอกติวิตี 0.53 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง กะปิเกาะช้างจากตลาดบางพลีมีแอกติวิตี 0.30 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง ปูนาคองน้ำปลาจากตลาดหัวตะเข้มีแอกติวิตี 0.13 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง ปูนาคองเกลือจากตลาดบางพลี มีแอกติวิตี 0.11 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง กะปิตรากุ้งไทยมีแอกติวิตี 0.09 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง กะปิจากตลาดอุดมสุขมีแอกติวิตี 0.08 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง แหนมหมูห่อใบตองมีแอกติวิตี 0.08 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง แหนมหมูทรานิตยามีแอกติวิตี 0.08 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง กะปิใต้จากตลาดบางพลีมีแอกติวิตี 0.06 ยูนิตต่อกรัมตัวอย่าง แหนมหมูตราห้วยแก้วมี

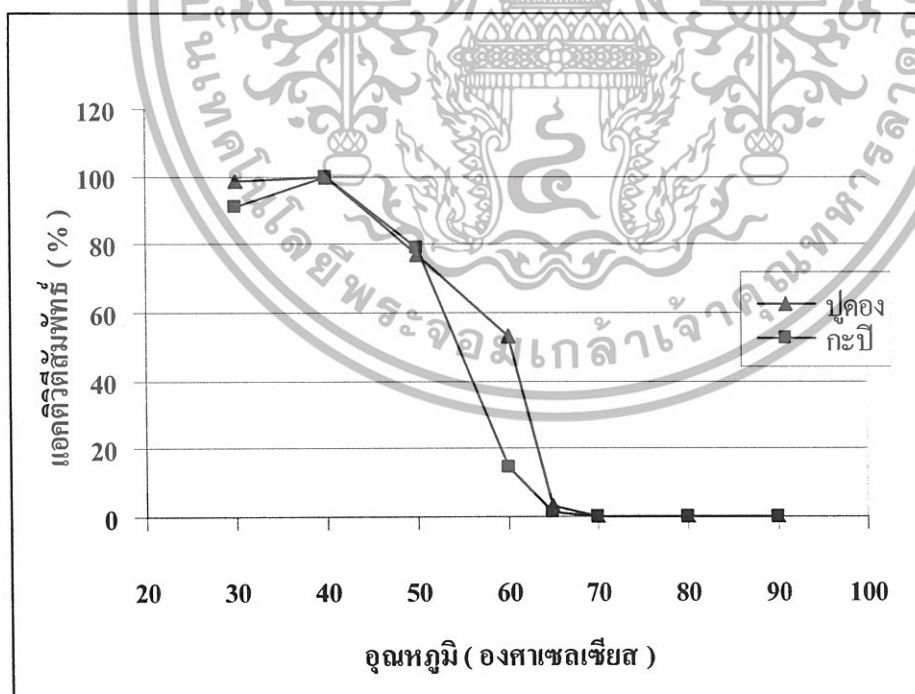
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการทำงานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

แอกติวิตี 0.06 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง และใส่กรอกอีसानจากตลาดบางพลีมีแอกติวิตี 0.03 ยูนิตพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง

เป็นที่น่าสังเกตว่า ปูจืด ซึ่งเป็นอาหารที่ไม่ได้ผ่านกระบวนการหมักคอง แต่มีแอกติวิตีของ เอนไซม์ย่อยไฟบรินสูงสุด จึงเกิดข้อสันนิษฐานว่าตามธรรมชาติจะพบเอนไซม์ย่อยไฟบรินในตัวปู อยู่แล้ว นอกจากนี้แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่พบในตัวปูคองเกลือ น่าจะเป็นเอนไซม์ ที่มีอยู่ในวัตถุดิบเริ่มต้นตามธรรมชาติ ไม่น่าจะเกิดขึ้นเนื่องจากจุลินทรีย์ในระหว่างกระบวนการหมัก สำหรับตัวอย่างกะปินั้นมีรายงานเป็นที่แน่ชัดแล้วว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินจะเกิดขึ้นในระหว่าง กระบวนการหมักโดยจุลินทรีย์ (Wong & Mine, 2004) สำหรับตัวอย่างແหมมหมูและใส่กรอก อีสาน แอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบน่าจะมีที่มาจากจุลินทรีย์ที่เจริญในระหว่าง กระบวนการหมัก

4.3 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างอาหารหมัก

จากการทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดได้จากตัวอย่างอาหารหมัก 2 ชนิด คือ ปูคองเกลือจากตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม โดยนำสารละลายเอนไซม์ไปบ่มที่ อุณหภูมิต่าง ๆ จากนั้นตรวจวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่เหลือโดยวิธีไฟบรินเพลท ผล การทดลองแสดงดังรูปที่ 4.5



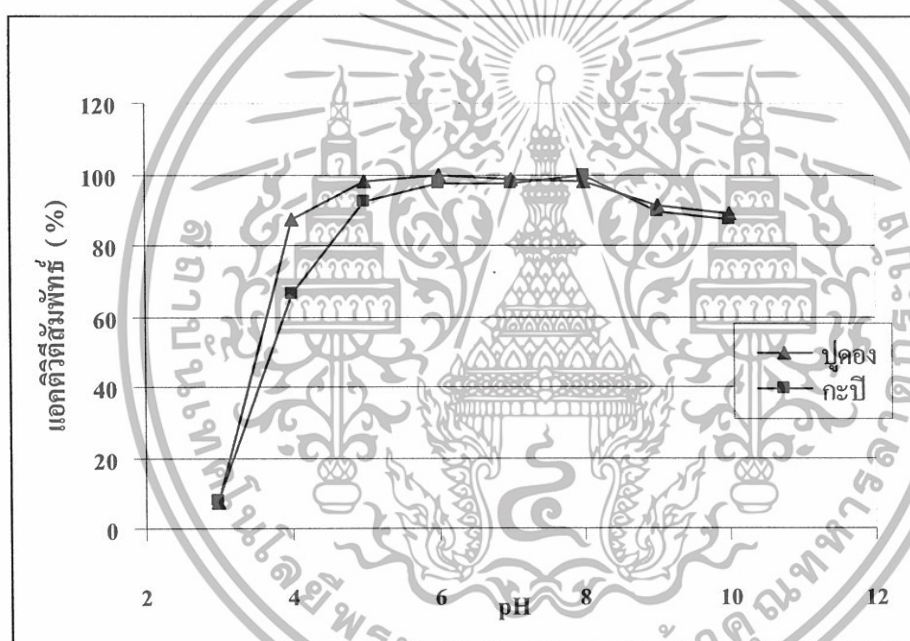
รูปที่ 4.5 ผลของอุณหภูมิต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในปูคองเกลือจาก ตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จากผลการทดลองในรูปที่ 4.5 จะเห็นว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดจากตัวอย่างอาหารหมัก ทั้ง 2 ชนิดให้ผลที่ใกล้เคียงกันคือ เอนไซม์มีความเสถียรที่อุณหภูมิ 30-50 องศาเซลเซียส ความเสถียรของเอนไซม์เริ่มลดลงที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส และจะสูญเสียแอกติวิตีอย่างสมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส

4.4 ผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างอาหารหมัก

จากการทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดได้จากตัวอย่างอาหารหมัก 2 ชนิด คือ ปูดองเกลือจากตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม โดยทดสอบในบัฟเฟอร์ พีเอช 3-10 ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 ชั่วโมง จากนั้นตรวจวัดแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่เหลือ โดยวิธีไฟบรินเพลท ผลการทดลองแสดงดังรูปที่ 4.6



รูปที่ 4.6 ผลของพีเอชต่อความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่ตรวจพบในปูดองเกลือจากตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม

จากผลการทดลองในรูปที่ 4.6 จะเห็นว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดจากตัวอย่างอาหารหมัก ทั้ง 2 ชนิด ให้ผลที่ใกล้เคียงกันคือ เอนไซม์มีความเสถียรที่พีเอช 5-10 แต่ที่พีเอชต่ำกว่า 5 เอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดได้มีความเสถียรลดลง

บทที่ 5

สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

5.1 สรุปผลการทดลอง

จากการตรวจหาแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักชนิดต่าง ๆ ได้แก่ กะปิ ปลาร้า แหนมหมู แหนมปลา เต้าเจี้ยวขาว ข้าวหมาก หอยคอง หน่อไม้คอง ผักกาดคอง เต้าหู้ยี้ห่อ ไบโฝ โยเกิร์ต กระเทียมคอง ผักเสี้ยนคอง ปลาสาม จิงคองและไส้กรอกอีสาน โดยวิธีไฟบรินเพลทพบว่าอาหารที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน คือ กะปิ ปูดอง แหนมหมูและไส้กรอกอีสาน ซึ่งอาหารที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์สูงสุดคือ ปูจืด มีแอกติวิตีของเอนไซม์เท่ากับ 4.56 หน่วยพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง รองลงมาคือ ปูดองเกลือจากตลาดหัวตะเข้มีแอกติวิตีเท่ากับ 2.26 หน่วยพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง และกะปิสมุทรสงครามมีแอกติวิตีของเอนไซม์เท่ากับ 2.14 หน่วยพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง และตัวอย่างอาหารที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์น้อยสุดคือ ไส้กรอกอีสานจากตลาดบางพลีมีแอกติวิตีเท่ากับ 0.03 หน่วยพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง

จากการทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดจากตัวอย่างปูดองเกลือตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม ที่อุณหภูมิต่าง ๆ ในช่วง 30-90 องศาเซลเซียส พบว่าเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากตัวอย่างทั้งสองให้ผลเหมือนกันคือ มีความคงตัวที่อุณหภูมิ 30-50 องศาเซลเซียส และเริ่มลดลงที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส และเสถียรอย่างสมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส

จากการทดสอบความเสถียรของเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดจากตัวอย่างปูดองเกลือตลาดหัวตะเข้และกะปิสมุทรสงคราม ที่พีเอช 3-10 อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส พบว่าเอนไซม์จากตัวอย่างทั้งสองให้ผลเหมือนกันคือ มีความคงตัวในช่วงพีเอชที่กว้าง คือ ช่วงพีเอช ระหว่าง 5-10 แต่มีความเสถียรลดลงที่พีเอชต่ำกว่า 5

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

5.2 ข้อเสนอแนะ

5.2.1 การทำกราฟมาตรฐานของพลาสมินควรจะให้ค่าที่ได้อยู่ในช่วงที่เป็นอัตราเร็วของปฏิกิริยาที่แท้จริง เพราะจะทำให้การคำนวณแอกติวิตีของเอนไซม์มีความถูกต้องแม่นยำและตรงตามความเป็นจริง แต่เนื่องจากข้อจำกัดในเรื่องของเงินทุนและสารเคมี ในการทดลองนี้จึงไม่ได้ทำการทดลองใหม่ โดยเจือจางสารละลายเอนไซม์ที่สกัดได้ให้มีความเข้มข้นที่เหมาะสม จึงได้แบ่งกราฟออกเป็น 2 ช่วง และใช้ 2 สมการในการคำนวณแอกติวิตีของเอนไซม์

5.2.2 การเตรียมไฟบริโนเจน สิ่งที่ต้องระวังคือ การควบคุมอุณหภูมิให้เหมาะสม เพราะสารที่ใช้ในการเตรียมเฟลทเป็น โปรตีน หากอุณหภูมิสูงเกินไปจะทำให้โปรตีนเกิดการสูญเสียสภาพทางธรรมชาติ และในช่วงของการเทเฟลท ควรเทสารละลายให้เต็ม โดยที่ไม่ต้องหมุนเฟลท เพื่อให้สารละลายกระจายทั่วเฟลท เพราะจะทำให้คลอตไฟบริน (clot fibrin) ที่เกิดขึ้นมีความไม่สม่ำเสมอ

5.2.3 ผลการทดสอบความเสถียรที่อุณหภูมิและพีเอชต่าง ๆ ของเอนไซม์ย่อยไฟบริน จากปูดองเกลือและกะปิสมุทรสงคราม ให้ผลที่คล้ายกันกับเอนไซม์ย่อยไฟบรินที่สกัดได้จากถั่วเน่า ซึ่งมีความเสถียรที่อุณหภูมิ 30-50 องศาเซลเซียส พีเอช 5-10 และสูญเสียแอกติวิตีตามธรรมชาติอย่างสมบูรณ์ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส นอกจากนี้ยังพบว่าเอนไซม์นั้นมีอยู่ในบูจิดที่ไม่ได้ดองด้วยเช่นกัน

เอกสารอ้างอิง

- ศศิอาภา บุญคง, อุมารณณ์ ศิลปผดุง, วิจิตรา แดงปรก และ Yoshinori Mine. (2548). การแยกเอนไซม์ให้บริสุทธิ์และการศึกษาคุณสมบัติของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากถั่วเน่า. เอกสารการประชุมสัมมนาวิชาการอุตสาหกรรมเกษตร ครั้งที่ 7, วันที่ 22-24 มิถุนายน 2548 ณ ศูนย์ประชุมนานาชาติไบเทค บางนา กรุงเทพฯ.
- Mine, Y., Wong, A. H. K., & Jiang, Bo. (2004). Fibrinolytic enzymes in Asian traditional fermented foods. *Food research International*. 38 : 243-250.
- Suzuki, Y., Kondo, K., Ichise, H., Tsukamoto, Y., Urano, T., Umemura, K. 2003. Dietary supplementation with fermented soybeans suppress intimal thickening. *Nutrition*. 19 : 261-264.
- Lee, S-Y., Kim, J-S., Kim, J-E., Sapkota, K., Shen, M-H., Kim, S., Chun, H-S., Yoo, J-C., Choi, H-S., Kim, M-K., & Kim, S-J. (2005). Purification and characterization of fibrinolytic enzyme from cultured mycelia of *Armillaria mellea*. *Protein Expression and Purification*. (Article in press).
- Kim, H-K., Kim, G-T., Kim, D-K., Choi, W-A., Park, S-H., Jeong, Y-K., & Kong, I-S. (1997). Purification and characterization of a novel fibrinolytic enzyme from *Bacillus* sp. KA38 originated from fermented fish. *Journal of Fermentation and Bioengineering*. 84 : 307-312.
- Kim, J-H., & Kim, Y-S. (1999). A fibrinolytic metalloprotease from the fruiting bodies of an edible mushroom, *Armillariella mellea*. *Bioscience, Biotechnology and Biochemistry*. 63 : 2130-2136.
- Peng, Y., Huang, Q., Zhang, R-H., & Zhang, Y-Z. (2002). Purification and characterization of a fibrinolytic enzyme produced by *Bacillus amyloliquefaciens* DC-4 screened from douchi, a traditional Chinese soybean food. *Comparative Biochemistry and Physiology*. 134(B) : 45-52.
- Wong, A. H. K., & Mine, Y. (2004). Novel fibrinolytic enzyme in fermented shrimp paste, a traditional asian fermented seasoning. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*. 52 : 980-986.
- Sumi, H., Nakajima, N., & Yatagai, C. (1995). A unique strong fibrinolytic enzyme (katsuwokinase) in skipjack "Shiokara", a Japanese traditional fermented food. *Comparative Biochemistry and Physiology*. 112(B) : 543-547.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Matsubara, K., Hori, K., Matsuura, Y., & Miyazawa, K. (1999). A fibrinolytic enzyme from a marine green alga, *Codium latum*. *Phytochemistry*. 52 : 993-999.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ภาคผนวก ก.

การเตรียมสารเคมีต่างๆ ที่ใช้ในการทดลอง

การเตรียมสารเคมี

1. สารละลายทริสบัฟเฟอร์ (Tris-HCl buffer) 0.1 โมลาร์ (พีเอช 8)

ชั่ง Tris (hydroxy methyl) aminomethane (THAM) 12.12 กรัม ละลายด้วยน้ำกลั่น ประมาณ 800 มิลลิลิตร นำไปปรับพีเอชให้เป็น 8.0 ด้วยกรดไฮโดรคลอริก แล้วเทใส่ขวดปรับปริมาตรขนาด 1000 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นให้ถึงขีด เขย่าให้เข้ากัน เก็บใส่ขวดสีชาแล้วแช่เย็นไว้ที่อุณหภูมิ 5-8 องศาเซลเซียส

2. สารละลายโซเดียมบอเรทบัฟเฟอร์ (Sodium borate buffer) 0.05 โมลาร์

ชั่ง $\text{Na}_2\text{B}_4\text{O}_7 \cdot 10\text{H}_2\text{O}$ 9.5342 กรัม ละลายในน้ำกลั่น แล้วปรับเป็น 500 มิลลิลิตรในขวดปรับปริมาตร ได้สารละลายโซเดียมบอเรทบัฟเฟอร์ที่มีความเข้มข้น 0.05 โมลาร์ นำไปปรับด้วยโซเดียมไฮดรอกไซด์ให้ได้พีเอชที่ต้องการ คือพีเอช 8-10 โดยเทสารละลายโซเดียมบอเรทบัฟเฟอร์ประมาณ 30 มิลลิลิตร ปรับด้วยโซเดียมไฮดรอกไซด์จนได้พีเอช 8-10 แล้วเทใส่ขวดปรับปริมาตรขนาด 50 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นจนถึงขีด เขย่าให้เข้ากัน

3. สารละลายซิเตริกฟอสเฟตบัฟเฟอร์ (Citric phosphate buffer) 0.05 โมลาร์

สาร A : ละลาย กรดซิเตริก ($\text{C}_6\text{H}_8\text{O}_7 \cdot \text{H}_2\text{O}$) 5.25 กรัม ในน้ำกลั่นปรับเป็น 500 มิลลิลิตร ได้สาร A ที่มีความเข้มข้น 0.05 โมลาร์

สาร B : ละลาย $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 6.7017 กรัม ในน้ำกลั่น ปรับเป็น 500 มิลลิลิตร ได้สาร B ที่มีความเข้มข้น 0.05 โมลาร์

เตรียมสารละลายซิเตริกฟอสเฟตบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ ที่มีพีเอช 3-4 เตรียมโดยเทสาร A ประมาณ 35 มิลลิลิตร ลงในบีกเกอร์ 100 มิลลิลิตร แล้วปรับพีเอชด้วยสาร B ให้ได้พีเอช 3 และ 4 จากนั้นเทใส่ขวดปรับปริมาตรขนาด 50 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นจนถึงขีด เขย่าให้เข้ากัน

เตรียมสารละลายซิเตริกฟอสเฟตบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ ที่มีพีเอช 5-7 เตรียมโดยเทสาร B ประมาณ 35 มิลลิลิตร ลงในบีกเกอร์ 100 มิลลิลิตร แล้วปรับพีเอชด้วยสาร A ให้ได้พีเอช 5 , 6 และ 7 จากนั้นเทใส่ขวดปรับปริมาตรขนาด 50 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่นจนถึงขีด เขย่าให้เข้ากัน เก็บใส่ขวดแช่ไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 5-8 องศาเซลเซียส

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

4. สารละลายพลาสติกที่มีความเข้มข้นต่าง ๆ

เตรียมพลาสติกจากพลาสติกที่มีความเข้มข้นเริ่มต้น 0.45 ยูนิตต่อ 150 ไมโครลิตร นำมาละลายด้วยน้ำกลั่น 90 ไมโครลิตร ได้ stock พลาสติกที่มีความเข้มข้น 5 ยูนิตต่อมิลลิลิตร แล้วจึงนำมาเตรียมพลาสติกที่มีความเข้มข้นต่างๆ ดังนี้ 0.1, 0.25, 0.50, 1.0, 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 ยูนิตต่อมิลลิลิตร โดยปีเปิด stock พลาสติกผสมกับสารละลายโซเดียมบอเรทบัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ (พีเอช 8) ลงในหลอดแอฟเฟนคอป ตามตารางที่ 1

ตารางที่ 1 การเตรียมพลาสติกที่มีความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้นของพลาสติก (ยูนิต/มิลลิลิตร)	ปริมาตร stock พลาสติก 5 ยูนิต/มิลลิลิตร(ไมโครลิตร)	สารละลายโซเดียมบอเรท บัฟเฟอร์ 0.05 โมลาร์ (ไมโครลิตร)
0	0	10
0.1	2	98
0.25	2	38
0.50	2	18
1.0	2	8
2.0	4	6
3.0	6	4
4.0	8	2
5.0	10	0

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ภาคผนวก ข.

กราฟมาตรฐานของเอนไซม์ย่อยไฟบริน ซึ่งใช้พลาสมินเป็นสารมาตรฐาน

ตารางที่ 2 ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใสที่เกิดขึ้นจากการย่อยลิ่มเลือด เมื่อใช้พลาสมินที่ความเข้มข้นต่าง ๆ

ความเข้มข้นพลาสมิน (ยูนิตต่อมิลลิลิตร)	ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางวงใส (มิลลิเมตร)		
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ค่าเฉลี่ย
0.10	4.2	4.2	4.2
0.25	6.0	6.2	6.1
0.50	8.2	8.0	8.1
1.0	9.0	8.9	8.95
2.0	9.9	10.1	10.0
3.0	10.5	10.7	10.6
4.0	11.0	11.0	11.0
5.0	11.25	11.40	11.32

จากตารางนำค่าความเข้มข้นพลาสมินที่ระดับต่าง ๆ กับค่าเฉลี่ยของขนาดวงใสที่เกิดขึ้นจากการย่อยลิ่มเลือดมาเขียนกราฟ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ภาคผนวก ก.

การคำนวณแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในอาหารหมักชนิดต่าง ๆ

การคำนวณแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน

การคำนวณแอกติวิตีคำนวณ โดยใช้สมการของกราฟมาตรฐาน โดยในที่นี้ใช้ 2 สมการ ในการคำนวณคือ

1. ถ้าขนาดวงใสน้อยกว่าหรือเท่ากับ 8.65 มิลลิเมตร ให้ใช้สมการ $y = 10.682x + 3$

2. ถ้าขนาดวงใสมากกว่า 8.65 มิลลิเมตร ให้ใช้สมการ $y = 0.575x + 8.65$

โดยที่ y เป็นขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของวงใส

x เป็นแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน (หน่วยพลาสมินต่อมิลลิลิตร)

ตัวอย่างการคำนวณ

ตัวอย่างที่ 1 หาแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินในกะปิ (จากหัวตะเข้)

ขนาดวงใส เท่ากับ 9.38 มิลลิเมตร จึงใช้สมการ $y = 0.575x + 8.65$

แทนค่าในสมการได้

$$9.38 = 0.575x + 8.65$$

$$x = 1.27 \text{ หน่วยพลาสมินต่อมิลลิลิตร}$$

ในสารสกัดเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิตลาดหัวตะเข้ 1 มิลลิลิตร มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินเท่ากับ 1.27 หน่วยพลาสมิน

ดังนั้นสารสกัดของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิตลาดหัวตะเข้ 42 มิลลิลิตร มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินเท่ากับ $1.27 \times 42 = 53.34$ หน่วยพลาสมิน

แสดงว่าในตัวอย่าง 10 กรัม มีเอนไซม์ย่อยไฟบริน เท่ากับ 53.34 หน่วยพลาสมิน

ถ้าตัวอย่าง 1 กรัม มีเอนไซม์ย่อยไฟบรินเท่ากับ $\frac{53.34}{10} = 5.33$ หน่วยพลาสมินต่อกรัมตัวอย่าง

ภาคผนวก ง.

การคำนวณค่าเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์ เมื่อทดสอบความคงตัวของเอนไซม์ย่อยไฟบริน
ที่อุณหภูมิต่าง ๆ

ตารางที่ 4 ค่าเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์ของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากปูแดงตลาดหัวตะเข้ เมื่อ
ทดสอบความเสถียรที่อุณหภูมิต่าง ๆ

อุณหภูมิ (°C)	ขนาดวงใส (มิลลิเมตร)			แอกติวิตีของเอนไซม์ที่ สกัดได้ (ยูนิตพลาซิน/มิลลิลิตร)	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ค่าเฉลี่ย		
30	12.20	12.35	12.28	6.31	98.13
40	12.40	12.30	12.35	6.43	100
50	11.80	11.20	11.50	4.96	77.14
60	10.85	10.40	10.62	3.43	53.34
65	5.40	5.10	5.25	0.21	3.26
70	-	-	-	-	-
80	-	-	-	-	-
90	-	-	-	-	-

ตารางที่ 5 ค่าเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์ของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากกะปิสมุทรสงคราม เมื่อ
ทดสอบความเสถียรของอุณหภูมิต่าง ๆ

อุณหภูมิ (°C)	ขนาดวงใส (มิลลิเมตร)			แอกติวิตีของเอนไซม์ที่ สกัดได้ (ยูนิตพลาซิน/มิลลิลิตร)	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ค่าเฉลี่ย		
30	10.10	10.65	10.38	3.00	91.21
40	10.30	10.80	11.55	3.30	100
50	10.05	10.25	10.15	2.61	79.09
60	9.10	8.75	8.92	0.47	14.24
65	3.50	3.30	3.40	0.04	1.21
70	-	-	-	-	-
80	-	-	-	-	-
90	-	-	-	-	-

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การคำนวณแอกติวิตีสัมพัทธ์

กำหนดให้อุณหภูมิที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินมากที่สุดคือเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์เท่ากับ 100 เช่น จากตัวอย่างปูดอง ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส มีแอกติวิตีเท่ากับ 6.43 หน่วยพลาสมินต่อมิลลิเมตร กำหนดให้มีแอกติวิตีสัมพัทธ์เท่ากับ 100 ดังนั้น ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส มีแอกติวิตีเท่ากับ 6.31 หน่วยพลาสมินต่อมิลลิเมตร มีแอกติวิตีสัมพัทธ์เท่ากับ $(6.31 \div 6.43) \times 100 = 98.13 \%$



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ภาคผนวก จ.

การคำนวณค่าเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์ เมื่อทดสอบความคงตัวของเอนไซม์ย่อยไฟบริน
ที่พีเอชต่าง ๆ

ตารางที่ 6 ค่าเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์ของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจากปูคอง เมื่อทดสอบความเสถียรที่พีเอชต่าง ๆ

พีเอช	ขนาดวงใส (มิลลิเมตร)			แอกติวิตีของเอนไซม์ที่สกัดได้ (ยูนิตพลาบิน/มิลลิลิตร)	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ค่าเฉลี่ย		
3	7.25	8.95	8.10	0.48	7.32
4	11.8	12.10	11.95	5.74	87.50
5	12.0	12.70	12.35	6.43	98.02
6	12.05	12.80	12.42	6.56	100
7	12.10	12.65	12.38	6.48	98.78
8	12.10	12.60	12.35	6.43	98.02
9	12.00	12.20	12.10	6.00	91.46
10	12.00	12.00	12.00	5.83	88.87

ตารางที่ 7 ค่าเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์ของเอนไซม์ย่อยไฟบรินจาก กะปิ เมื่อทดสอบความคงตัวที่พีเอชต่าง ๆ

พีเอช	ขนาดวงใส (มิลลิเมตร)			แอกติวิตีของเอนไซม์ที่สกัดได้ (ยูนิตพลาบิน/มิลลิลิตร)	แอกติวิตีสัมพัทธ์ (%)
	ครั้งที่ 1	ครั้งที่ 2	ค่าเฉลี่ย		
3	3.20	3.45	3.32	0.03	7.69
4	5.60	5.90	5.75	0.26	66.67
5	6.85	6.90	6.88	0.36	92.31
6	6.95	7.15	7.05	0.38	97.43
7	6.95	7.10	7.02	0.38	97.43
8	6.80	7.50	7.15	0.39	100
9	6.40	7.05	6.72	0.35	89.74
10	6.40	6.75	6.58	0.34	87.18

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การคำนวณเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์

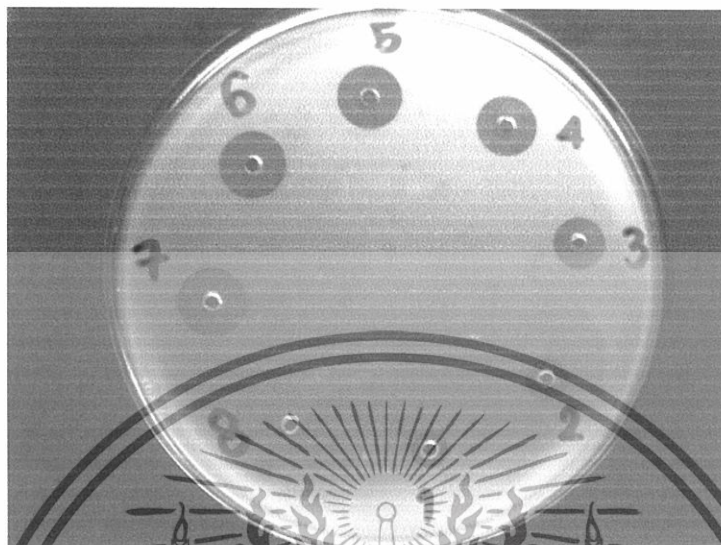
กำหนดให้พีเอชที่มีแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบรินมากที่สุดมีเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์เท่ากับ 100 เช่นจากตัวอย่างปฏิกิริยาที่พีเอช 6 มีแอกติวิตีเท่ากับ 6.56 ยูนิตพลาสมินต่อมิลลิลิตรมีเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์เท่ากับ 100 ดังนั้นที่พีเอช 3 มีแอกติวิตีเท่ากับ 0.48 ยูนิตพลาสมินต่อมิลลิลิตร มีเปอร์เซ็นต์แอกติวิตีสัมพัทธ์เท่ากับ $(0.48 \div 6.56) \times 100 = 7.32 \%$



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

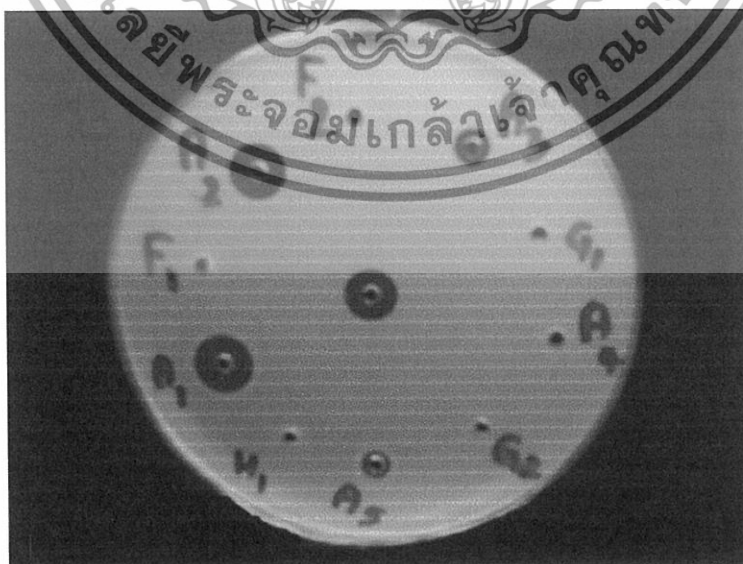
ภาคผนวก ฉ.

ภาพผลการทดลองและตัวอย่างอาหารที่ตรวจพบแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน



รูปที่ 1 การวัดแอกติวิตีของพลาสมินเพื่อใช้เป็นกราฟมาตรฐาน โดยวิธีไฟบรินเพลท

หมายเหตุ : 1 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 0.25 U/ml 5 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 3.0 U/ml
 2 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 0.50 U/ml 6 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 4.0 U/ml
 3 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 1.0 U/ml 7 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 5.0 U/ml
 4 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 2.0 U/ml 8 = พลาสมินที่มีความเข้มข้น 0 U/ml



รูปที่ 2 ตัวอย่างผลการทดสอบแอกติวิตีของเอนไซม์ย่อยไฟบริน โดยไฟบรินเพลท

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

รูปที่ 3 ตัวอย่างอาหารที่ตรวจพบจำนวน 14 ตัวอย่าง



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ประวัติผู้เขียน

1. นางสาวฉนิพร อัครพลกุล

เกิดเมื่อวันที่ 1 ธันวาคม พ. ศ. 2525

ภูมิลำเนา จังหวัด กรุงเทพมหานคร

การศึกษา จบการศึกษาระดับปริญญาตรี วุฒิวิทยาศาสตรบัณฑิต ปี พ. ศ. 2549

จากโครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

05-1407879

2. นางสาวศุภัญญา สุขสวัสดิ์

เกิดเมื่อวันที่ 28 กันยายน พ. ศ. 2526

ภูมิลำเนา จังหวัด บุรีรัมย์

การศึกษา จบการศึกษาระดับปริญญาตรี วุฒิวิทยาศาสตรบัณฑิต ปี พ. ศ. 2549

จากโครงการคณะอุตสาหกรรมเกษตร ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

04-0124685



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้