



๗๙๐

ใบรับรองวิทยานิพนธ์  
ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์

เรื่อง

การศึกษาผลของกรดแลคติกในการควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อ  
A Study on Effect of Lactic Acid in Meat Microbial Controls

โดย

นางสาวจุฑาทิพย์ ศรีรัตนพันธ์

คำพิจารณาเห็นชอบโดย

อาจารย์ที่ปรึกษา

กรรมการ

กรรมการ

กรรมการ

กรรมการ

ภาควิชารับรองแล้ว

*(Signature)*

( นายทรงศักดิ์ ดันพิทักษ์ )

หัวหน้าภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์

วันที่ 13 เดือน ๓ ปี ๒๕๖๓

ป.พ.

๑๖๖๓๓

๒๕๖๒

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่... ใ้บริการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า...  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีก... ให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



13966

ปัญหาพิเศษ

เรื่อง

การศึกษาผลของกรดแลคติกในการควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อ

A Study on Effect of Lactic Acid in Meat Microbial Controls



T100667



วิทย

นางสาวจุฑาทิพย์ ศรีรัตนพันธ์

เสนอ

ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้า

เจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพมหานคร

พ.ศ. 2532

รฟพ.

๑๖๒๓๗

๒๕๓๒

เลขหมู่.....

เลขทะเบียน.....100667

วันเดือนปี.....21 JUN 2000

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทคัดย่อปัญหาพิเศษ

### เรื่อง

#### การศึกษาผลของกรดแลคติกในการควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อ

#### A Study on Effect of Lactic Acid in Meat Microbial Controls

การศึกษาผลของกรดแลคติกที่ความเข้มข้น 1% และ 2% ปริมาตรโดยปริมาตร ในการทำลาย และยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ที่ปนเปื้อนในเนื้อสุกรภายหลังการฆ่าและชำแหละ แล้ว เก็บรักษาเนื้อสุกรที่ผ่านกรดแลคติกดังกล่าวที่อุณหภูมิ 5°C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง, 3 วัน และ 5 วัน จึงนำมาทำการตรวจหาจำนวนเชื้อจุลินทรีย์พบว่า กรดแลคติกที่ความเข้มข้น 1% มีประสิทธิภาพในการทำลายเชื้อจุลินทรีย์เพียงเล็กน้อย และสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ได้ดี ภายใน 3 วันแรก หลังจากนั้นเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อจะเริ่มเจริญเติบโตขยายจำนวนเพิ่มมากขึ้น สำหรับกรดแลคติกที่ความเข้มข้น 2% สามารถทำลายเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อได้ทันที และมีประสิทธิภาพมากกว่ากรดแลคติก 1% นอกจากนี้ยังให้ผลในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ได้นาน 5 วัน เมื่อเปรียบเทียบกับจำนวนจุลินทรีย์ในเนื้อที่ไม่ใช้กรดแลคติก พบว่ามีจำนวนน้อยกว่ามาก แม้จะเก็บรักษาไว้นาน 5 วัน นั้นหมายถึงว่ากรดแลคติกทั้งที่ความเข้มข้น 1% และ 2% ปริมาตร โดยปริมาตร สามารถใช้ในการเก็บรักษาเนื้อมิให้เกิดการเน่าเปื่อยได้ง่าย แต่ความเข้มข้น 2% ทำให้สีของเนื้อซีดลงเล็กน้อย แต่เมื่อผ่านการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 5°C เป็นเวลา 1 วัน สีของเนื้อจะกลับเป็นปกติ

การทดลองครั้งนี้ ใช้เนื้อหมู 6 ชิ้น (ส่วนสันนอก) แต่ละชิ้นมีน้ำหนักประมาณ 1 กิโลกรัม ทำการสุมเนื้อแบ่งเป็น 3 กลุ่ม ๆ ละ 2 ชิ้น กลุ่มแรกใช้กรดแลคติกความเข้มข้น 1% ปริมาตรโดยปริมาตร กลุ่ม 2 ใช้กรดแลคติกความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร ส่วนกลุ่มที่ 3 ไม่ใช้กรดแลคติก วิธีการใช้กรดแลคติกมี 2 วิธี คือ การสเปรย์กรดแลคติก และการจุ่มเนื้อทั้งชิ้น ลงไปในกรดแลคติก ในการทดลองครั้งนี้ ใช้วิธีจุ่มเนื้อลงในกรดแลคติก 1% และ 2% ปริมาตรโดย ปริมาตร ใช้เวลาจุ่มน้ำประมาณ 1 นาที ภายหลังการจุ่ม สีของเนื้อจะซีดลงเล็กน้อย แต่ถ้าผ่านการ เก็บรักษาที่อุณหภูมิ 5°C 1 วัน สีของเนื้อจะกลับเป็นปกติ

จากการศึกษาประสิทธิภาพของกรดแลคติก ปรากฏว่า เมื่อทำการนับจำนวนเชื้อ จุลินทรีย์ก่อนและหลังจุ่มด้วยกรดแลคติก 1 ชั่วโมง , 3 วัน และ 5 วัน ตามลำดับ กรดแลคติกที่ ความเข้มข้น 1% ปริมาตรโดยปริมาตร จะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งจุลินทรีย์ แต่ไม่สามารถ

ทำลายเชื้อจุลินทรีย์ สังเกตได้จาก หลังการจุ่มด้วยกรดแลคติกแล้ว 1 ชั่วโมง ทำการนับจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ พบว่า จำนวนเชื้อจุลินทรีย์ไม่ลดลง แต่เมื่อทำการนับเชื้อจุลินทรีย์อีกครั้งภายหลัง 3 วัน จำนวนจุลินทรีย์ลดลงอย่างชัดเจน สำหรับเนื้อที่จุ่มในกรดแลคติกที่ความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร หลังจากทรีตส 1 ชั่วโมง จุลินทรีย์จะลดลงทันที เมื่อทำการนับจำนวนจุลินทรีย์ภายหลัง 3 วัน จำนวนจุลินทรีย์ยังคงใกล้เคียงกับวันแรก (ภายหลังการทรีตส) และจำนวนจุลินทรีย์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเทียบกับเนื้อกลุ่มที่ 3 ซึ่งไม่มีการใช้กรดแลคติก แสดงว่ากรดแลคติกที่ความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร มีประสิทธิภาพยับยั้งและทำลายเชื้อจุลินทรีย์ และเมื่อทำการนับจำนวนจุลินทรีย์ภายหลัง 5 วัน พบว่า เนื้อกลุ่มที่ 1 ซึ่งใช้กรดแลคติกที่ความเข้มข้น 1% ปริมาตรโดยปริมาตร มีการเพิ่มจำนวนจุลินทรีย์พอสมควร เนื้อกลุ่มที่ 2 ซึ่งใช้กรดแลคติกที่ความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร มีการเพิ่มจำนวนจุลินทรีย์น้อยที่สุด ส่วนเนื้อกลุ่มที่ 3 ซึ่งไม่มีการใช้กรดแลคติกนั้นมีการเพิ่มจำนวนของเชื้อจุลินทรีย์สูงสุด

จากการทดลองสรุปได้ว่า กรดแลคติกสามารถนำมาใช้ในการควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อได้อย่างมีประสิทธิภาพ เป็นการยืดอายุการเก็บรักษาเนื้อได้ โดยไม่ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของสีและรสชาติของเนื้อ

คำนิยม

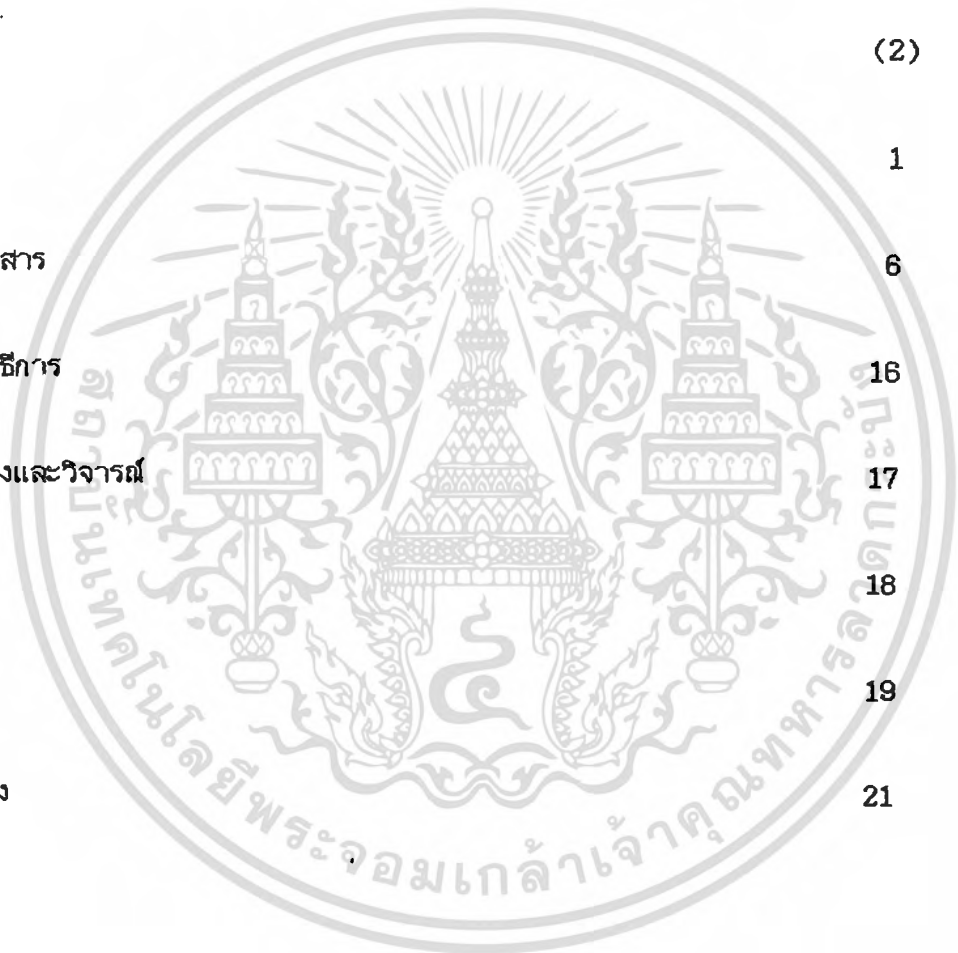
บัณฑิตพิเศษ เรื่อง "การศึกษาผลของกรดแลคติกในการควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อ"  
นี้สำเร็จลงได้ วิทยาได้รับความช่วยเหลือจากอาจารย์ ดร. ประภาพร ขอใหญ่  
และอาจารย์ ดร. จุฑารัตน์ เศรษฐกุล ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์ คณะเทคโนโลยี  
การเกษตร ซึ่งอาจารย์ทั้งสองท่านได้กรุณาแนะนำและคอยช่วยเหลือ แก่ไขบัณฑิตอุปสรรค  
การดำเนินงานต่าง ๆ ให้ลุ่สว่างไปด้วยดี ตลอดจนคณะกรรมการบัณฑิตพิเศษทุกท่านที่กรุณาให้คำ  
แนะนำปรึกษาในการทำบัณฑิตพิเศษครั้งนี้ ข้าพเจ้าขอขอบพระคุณอย่างสูง

ข้าพเจ้าขอขอบพระคุณ คุณแม่ ที่ทำให้ความสนับสนุนทั้งในค่านทุนทรัพย์ และคอย  
ให้กำลังใจตลอดเวลา ขอขอบคุณ พี่, น้อง และเพื่อนทุกคน และสุดท้าย ข้าพเจ้า-  
ขอขอบพระคุณ คุณภริยา สรีนาง เจ้าหน้าที่ห้องปฏิบัติการโรคพืช ภาควิชาเทคโนโลยีการ-  
ผลิตพืช และเจ้าหน้าที่ห้องปฏิบัติการเนื้อสัตว์ ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์ ที่ทำให้ความ  
ช่วยเหลือและอำนวยความสะดวกทำให้บัณฑิตพิเศษครั้งนี้สำเร็จลงได้ด้วยดี

นางสาวจุฑาทิพย์ ศิริรัตนพันธ์  
มีนาคม 2533

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

	(1)
สารบัญ	
	หน้า
สารบัญ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาพ	(2)
คำนำ	1
การตรวจเอกสาร	6
อุปกรณ์และวิธีการ	16
ผลการ ทดลองและวิจารณ์	17
สรุป	18
ข้อเสนอแนะ	19
เอกสารอ้างอิง	21



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	แสดงประสิทธิภาพของกรรคแลคคิกในการลดจำนวนแบคทีเรียที่ปนเปื้อนซาก	6
2	แสดงแผนการทดลองตรวจหาแบคทีเรียในเนื้อ	10
3	แสดงจำนวนจุลินทรีย์ในวันที่ 0,3 และ 5 ที่ระดับความเข้มข้น 1%,2% ปริมาตรโรยปริมาตร และกลุ่มที่ 3 นำมาใช้กรรคแลคคิก	12

ภาพที่		หน้า
1	แสดงลักษณะการเจริญเติบโตของแบคทีเรีย	3
2	แสดงผลการทดลองครั้งที่ 1	14
3	แสดงผลการทดลองครั้งที่ 2	15
4	แสดงผลการทดลองครั้งที่ 3	16
5	แสดงผลการทดลองครั้งที่ 4	17

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การศึกษาผลของกรดแลคติกในการควบคุมเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อ  
A Study on Effect of Lactic Acid in Meat Microbial Controls

คำนำ

เนื้อสัตว์นับเป็นอาหารโปรตีนที่มีคุณค่าทางโภชนาการสูง และมีรสชาติของอาหารที่ผู้บริโภคริغبพอใจ ปัจจุบันนี้ ผู้บริโภคให้ความสำคัญในด้านคุณภาพของเนื้อสัตว์เพิ่มขึ้น จุลินทรีย์ในเนื้อสัตว์เป็นปัจจัยสำคัญอย่างหนึ่ง ซึ่งจะมีผลต่อคุณภาพเนื้อ ทำให้เนื้อเกิดการเปลี่ยนแปลง เป่าเสีย เกิดกลิ่นและรสชาติอันไม่พึงปรารถนา ในต่างประเทศผู้ผลิตมองเห็นความสำคัญของขบวนการป้องกันการปนเปื้อนของเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อสัตว์เป็นอย่างมาก มีการควบคุมด้านอนามัย ปรับปรุงขบวนการฆ่าเชื้อโรคในโรงชำแหละ แต่ถึงกระนั้น ก็ยังไม่สามารถป้องกันการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ได้ ผู้ผลิตจึงหันมาใช้วิธีการควบคุมปริมาณจุลินทรีย์ในเนื้อสัตว์ ภายหลังขบวนการฆ่าและชำแหละแล้ว วิธีการนี้ ใช้ในอุตสาหกรรมเนื้อสัตว์ของต่างประเทศ แต่ในประเทศไทยทั้งผู้ผลิตและผู้บริโภคน่าจะเห็นความสำคัญในเรื่องนี้มากนัก กล่าวได้ว่า ขบวนการฆ่า การชำแหละ และการขนส่ง เนื้อสัตว์ในประเทศไทยยังไม่ได้มาตรฐาน โดยเฉพาะสุกร ทุกขั้นตอนมีการปนเปื้อนของเชื้ออย่างมากมาย ทำให้ได้เนื้อสัตว์ที่ค่อนข้างคุณภาพไม่เป็นที่ยอมรับของต่างประเทศ หากยังไม่มีการปรับปรุงกรรมวิธีการผลิต จะเป็นอุปสรรคในการขยายตลาดเนื้อสัตว์ไปยังต่างประเทศในอนาคต

วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาถึงประสิทธิภาพของกรดแลคติกในการยับยั้งและทำลายเชื้อจุลินทรีย์
2. เพื่อศึกษาถึงระดับความเข้มข้นที่เหมาะสมของกรดแลคติกที่สามารถยับยั้งและทำลายเชื้อจุลินทรีย์ได้ โดยนับผลต่อลักษณะของ เนื้อมากจนผู้บริโภคน่าจะยอมรับ
3. เพื่อศึกษาถึงจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อที่ใส่กรดแลคติก 1% และ 2% ปริมาตร-  
โดยปริมาตร เปรียบเทียบกับเนื้อที่ไม่ใส่กรดแลคติก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## การตรวจเอกสาร

### การปนเปื้อนของ เชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อสัตว์

ขบวนการฆ่าสัตว์และชำแหละ เนื้อสัตว์เพื่อนำมาบริโภคในแต่ละชั้นคนสามารถทำให้เกิดการปนเปื้อนของ เชื้อจุลินทรีย์ซึ่งติดมากับภาชนะ เครื่องมือ เครื่องใช้ต่าง ๆ รวมทั้งน้ำที่ใช้ล้างซากและจุลินทรีย์ที่แขวนลอยในอากาศ นอกจากนี้ผู้ปฏิบัติงานในการฆ่าและชำแหละสัตว์ ก็เป็นแหล่งของการปนเปื้อนเช่นกัน ส่วนของสัตว์ที่มีการปนเปื้อนจุลินทรีย์มากที่สุด ได้แก่ ผิวหนังภายนอก เช่น ขน, หนัง และท่อทางเดิน อาหารภายในร่างกาย เช่น ลำไส้ กระเพาะอาหาร เป็นต้น

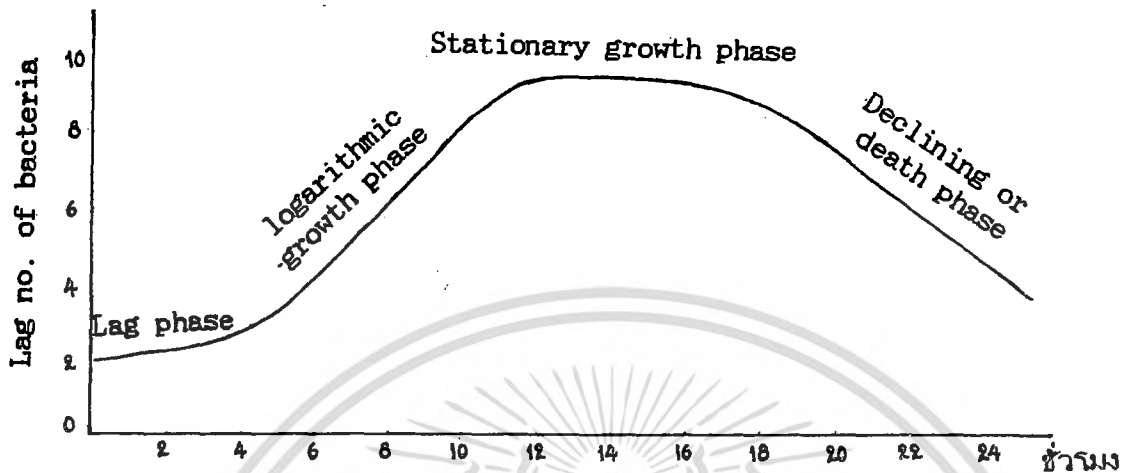
### จุลินทรีย์และลักษณะการ เจริญของ เชื้อจุลินทรีย์

จุลินทรีย์ที่พบในเนื้อสัตว์ส่วนใหญ่จะเป็นพวกยีสต์ (yeast), รา (fungi) และแบคทีเรีย รา มีลักษณะเฉพาะ คือ มีเส้นใยในซีสเลีย (mycelia) ซึ่งมีหลายสีและมีรูปร่างเป็นเส้นวอลคล้ายใยของปูผ้าย ราสามารถผลิตสปอร์ซึ่งจะลอยแพร่กระจายบนในอากาศ ถ้าอยู่ในสภาพแวดล้อมที่เหมาะสม ก็จะเจริญเป็นราได้ ยีสต์เป็นจุลินทรีย์ประเภทเซลล์เดี่ยว (unicellular) มีขนาดเล็กกว่าแบคทีเรีย และสามารถแตกหน่อได้ ยีสต์ที่ปนเปื้อนและเจริญเติบโตบนเนื้อนั้น จะสร้างเป็นโคโลนี (colony) และมีลักษณะเฉพาะคือ เปียกชื้น หรือเป็นเมือกสีน้ำตาล มีสีขาวครีมปรากฏอยู่บริเวณผิวของเนื้อสัตว์ ส่วนแบคทีเรียเป็นจุลินทรีย์ประเภทเซลล์เดี่ยว และมีรูปร่างที่แตกต่างออกันหลายลักษณะ ตั้งแต่รูปร่างกลมยาวไปจนถึงแท่งสั้นหรือรูปไข่ แบคทีเรียบางชนิดสามารถผลิตสปอร์ได้ และสปอร์เหล่านี้สามารถทนความร้อนได้ดี การเจริญเติบโตของแบคทีเรียบนเนื้อจะสังเกตได้จาก ลักษณะเป็นเมือกสีน้ำตาลปรากฏบริเวณของเนื้อสัตว์ จุลินทรีย์ส่วนใหญ่ที่ปนเปื้อนมากับตัวสัตว์ ได้แก่ Enterobacteria เช่น Salmonella, E. coli ซึ่งติดมากับสิ่งปฏิกูล ผีวันทั้ง และ ขนสัตว์ (สุนาสี, 2527)

การเจริญเติบโตของแบคทีเรียแบ่งได้เป็น 4 ขั้นตอน (phase) ดังภาพที่ 1 ขั้นตอนที่แรกเรียกว่า lag phase เป็นระยะที่แบคทีเรียปรับตัวให้เหมาะสมกับสภาพแวดล้อม โดยเพิ่มปริมาณสารภายในเซลล์และสารถ้อยบางชนิด ในขั้นตอนนี้ จำนวนแบคทีเรียจะไม่เพิ่ม หลังจากขั้นตอนนี้เซลล์จะเริ่มเพิ่มจำนวนโดยการแบ่งตัวแบบ binary fission โดยมีอัตราการเพิ่มจำนวนที่สม่ำเสมอ เรียกขั้นตอนนี้ว่า logarithmic growth phase ต่อมา การเพิ่มจำนวนของแบคทีเรียจะค่อยๆช้าลง เนื่องจากอาหารเริ่มจำกัดและของเสียจากการเจริญเติบโตของแบคทีเรียมีปริมาณมากขึ้น จำนวนแบคทีเรียจะคงตัวไม่เปลี่ยนแปลงชั่วระยะเวลาหนึ่ง คือเกิดสมดุลระหว่างอัตราการเจริญเติบโตกับการตาย เรียกขั้นตอนนี้ว่า stationary

ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

growth phase ขึ้นตอนสุดท้ายเรียก declining หรือ death phase เป็นช่วงระยะที่แบคทีเรียลดจำนวนลงไปเรื่อยๆ เนื่องจากสภาพแวดล้อมไม่เหมาะสม



ภาพที่ 1 แสดงลักษณะการเจริญเติบโตของแบคทีเรีย (Price และ Schweigert, 1971)

จากภาพนี้จะเห็นว่าเราสามารถควบคุมจุลินทรีย์เพื่อเป็นการยึดอายุการเก็บรักษาเนื้อได้โดยยึดระยะเวลา lag phase ออกไปให้นานที่สุด โดยพยายามทำให้เกิดสภาพแวดล้อมที่เหมาะสมกับการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ เช่น การเปลี่ยนแปลงความชื้น อุณหภูมิ ความเป็นกรดเป็นด่างในอาหาร หรือเติมสารยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ในอาหาร (ชัยณรงค์, 2527)

ปัจจัยที่มีผลต่ออัตราการเน่าเสียของเนื้อสัตว์ คือ ชนิดของจุลินทรีย์และปริมาณจุลินทรีย์ที่มีอยู่ในเนื้อ ในสภาวะที่คล้ายคลึงกัน อาจกล่าวได้กว้างๆว่า ส่วนใหญ่แบคทีเรียจะเจริญเติบโตได้ดีกว่ายีสต์ และยีสต์เจริญได้ดีกว่ารา (ชัยณรงค์, 2527)

#### ผลของจุลินทรีย์ที่มีต่อคุณภาพเนื้อ

จุลินทรีย์ทำให้อาหารเน่าเสีย ซึ่งมีการเปลี่ยนแปลง 2 ลักษณะ คือ

1. การเปลี่ยนแปลงทางเคมี จุลินทรีย์จะผลิตเอ็นไซม์ ซึ่งสามารถ hydrolyse รมเลกุลขนาดใหญ่และมีโครงสร้างที่ยุ่งยากของเนื้อสัตว์ ไปเป็นโมเลกุลย่อยและมีโครงสร้างแบบง่ายธรรมดาซึ่งจะกลายเป็นแหล่งโภชนาของจุลินทรีย์ต่อไป หากที่จุลินทรีย์มีการเจริญเติบโตและเพิ่มจำนวนไปเรื่อยๆถ้าหากสภาวะแวดล้อมที่เอื้ออำนวยเพียงพอแล้ว ผลผลิตสุดท้ายของจุลินทรีย์จะเป็นพวก แบคทีเรียและกรดอะมิโน แต่ถ้าสภาวะแวดล้อมขาดออกซิเจน รปเริ่มต้นจะถูกเปลี่ยนแปลง ไปเป็นสารประกอบจากพวกกรดไขมันหลายชนิด ซึ่งสารประกอบเอ็กสทรานเป็นเอ็กสทรานที่สว่นไวสำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เหล่านี้เองที่ทำให้เนื้อเป่าเสียบ มีกลิ่นเหม็นรุนแรง

2. การเปลี่ยนแปลงทางกายภาพ ซึ่งจะมองเห็นได้ง่ายและปรากฏชัดเจนกว่าการเปลี่ยนแปลงทางเคมี การเปลี่ยนแปลงในที่นี้ ได้แก่ รูปร่าง สี กลิ่น รส และความนุ่มเหนียวของเนื้อ เนื้อที่เป่าเสียบถูกแบ่งออกเป็น 2 ประเภท คือ แอโรบิก (aerobic) และ (anaerobic) ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับสภาพแวดล้อมขณะนั้นและชนิดของจุลินทรีย์ การเป่าเสียบประเภทแอโรบิกโดยแบคทีเรียหรือยีสต์นั้น มักจะมีน้ำเมื่อปรากฏอยู่ มีกลิ่นและรสเป่าเหม็น การเป่าเสียบโดยราแบบแอโรบิกนั้น จะทำให้ผิวหน้าของเนื้อเหนียว การเก็บซากสัตว์ไว้นานจะทำให้อุณหภูมิสูงขึ้นเสมอ การเป่าเสียบแบบแอโรบิกดังกล่าว เนื่องจากต้องใช้ออกซิเจนเสมอ ดังนั้น จึงเกิดบริเวณผิวหน้าของเนื้อเท่านั้น เมื่อคัดแ่งผิวหน้าออกส่วนนี้ทิ้งไป ภายใต้อากาศเนื้อก็ยังคงนำไปประกอบอาหารได้ อีก ต่างกับการเป่าเสียบแบบแอนาโรบิก ซึ่งจะเกิดภายในเนื้อหรือภายในผลิตภัณฑ์เนื้อ ทำให้เกิดกลิ่นเหม็นเปรี้ยว รุนแรง ไม่สามารถนำไปประกอบอาหารได้

#### การใช้กรดแลคติกลดการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ในเนื้อ

กรดแลคติก เป็นกรดจากธรรมชาติ ใช้ในอุตสาหกรรมอาหารเป็นเวลานานแล้ว ก่อนหน้าที่ขบวนการผลิตอาหารจะกลายเป็นการค้า กรดแลคติก เป็นกรดอินทรีย์ที่เกิดขึ้นจากขบวนการหมัก การใช้กรดอินทรีย์เพื่อลดการปนเปื้อนของเชื้อจุลินทรีย์ในเนื้อ ส่วนใหญ่ใช้ในรูปแบบกรดอ่อน ได้แก่ กรดอะซิติก (Acetic acid) , กรดแลคติก (Lactic acid) เป็นต้น จะช่วยยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ ซึ่งทำให้สามารถเก็บเนื้อสัตว์ได้นานขึ้น กรดที่มี PH ลดลง 1 จะมีผลทำให้ประสิทธิภาพของการยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียเพิ่มขึ้น 10 เท่า (ชัยตรงค์, 2527)

ในอุตสาหกรรมการผลิตเนื้อสัตว์แบบทันสมัย มีการควบคุมด้านอนามัยอย่างเข้มงวด ในทุกขั้นตอน แต่ก็ยังไม่สามารถป้องกันการปนเปื้อนของจุลินทรีย์บนซากได้ เชื้อที่พบปนเปื้อนบนซากเสมอ คือ Salmonella ดังนั้น นอกจากการควบคุมสุขอนามัยอย่างดี ในระหว่างขบวนการฆ่าและชำแหละเนื้อสัตว์ จึงได้มีขบวนการที่จะลดการปนเปื้อนของจุลินทรีย์ภายหลังขบวนการฆ่า โดยการนำกรดแลคติกมาใช้ควบคุมจำนวนเชื้อจุลินทรีย์ เนื่องจาก

1. เป็นผลิตภัณฑ์จากธรรมชาติ
2. ใช้ได้ทั่วไปในอุตสาหกรรมอาหาร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3. เกิดโดยธรรมชาติในผลิตภัณฑ์เนื้อสัตว์

4. มีคุณสมบัติในการยับยั้งและทำลาย แบคทีเรียได้เป็นอย่างดี (Vreeman, 1986)

จากการทดลองของ Snijders และคณะ (1985) แสดงให้เห็นถึงช่วงความเข้มข้นของกรดแลคติกที่เหมาะสมในการยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ คือ 1% ปริมาตร-โดยปริมาตร , 1.25% ปริมาตรโดยปริมาตร สำหรับเนื้อสุกและ 1% ปริมาตรโดยปริมาตร สำหรับเนื้อหมู วิธีการใช้กรดแลคติก สามารถทำได้ทั้งการสเปรย์ และการจุ่มเนื้อหึ่งขึ้น ถ้าใช้เวลานาน ความเข้มข้นของกรดจะลดลง และภายหลังการสเปรย์หรือจุ่มเนื้อ สีของเนื้อจะซีดลงเล็กน้อย แต่ภายหลังการแช่เย็น (chill) 1 วัน สีของเนื้อจะกลับเป็นปกติเหมือนเดิม

กรดแลคติกจะมีผลต่อแบคทีเรีย ทั้งแกรมบวกและแกรมลบ อย่างไรก็ตามผลของกรดแลคติกในการทำลายเชื้อ ขึ้นกับปัจจัยต่อไปนี้ คือ ความเข้มข้นของกรดแลคติก , เวลา อุณหภูมิ , ชนิดและจำนวนของจุลินทรีย์ และ วิธีการใช้กรดแลคติก (สเปรย์หรือจุ่มซาก) ถ้าใช้กรดแลคติก 5% ปริมาตรโดยปริมาตร จะมีประสิทธิภาพในการทำลายจุลินทรีย์สูง แต่สีของเนื้อจะซีดมาก ซึ่งทางการค้าไม่ยอมรับ (Snijders และคณะ, 1985)

Smulders (1986) ได้รวบรวมงานทดลองต่างๆ ที่แสดงถึงประสิทธิภาพของกรดแลคติกในการลดจำนวนของแบคทีเรียที่ปนเปื้อนซาก ดังแสดงในตารางที่ 1 จะเห็นได้ว่ากรดแลคติกสามารถลดจำนวนแบคทีเรียได้ทั้ง enterobacteria และ aerobic bacteria

ตารางที่ 1 แสดงประสิทธิภาพของกรดแลคติกในการลดจำนวนของแบคทีเรียที่เน่าเป็นซาก

Bacteriological parameters						
Lactic acid Enterobacteriaceae Aerobic colony count						
		( 1 วัน , 37°c )		( 3 วัน , 30°c )		เอกสารอ้างอิง
Cone	PH/T	initial	reduction <sup>∇</sup>	initial	reduction <sup>∇</sup>	
%(v/v)		count		count		
Beef	1.00	-/-	-	-	4.5	1.9 Snijder และคณะ, 1979
Veal	1.25	2.4/11c	1.8	↓	3.7	1.2 WoolthuisและSmulders,1985
	1.25	2.4/11c	2.3	0.3	3.3	0.8 WoolthuisและSmulders,1985
Pork	2.40	-/15c	2.3	0.9	3.7	1.0 Labots และคณะ, 1983
	1.00	-/-	2.7	↓	4.7	0.9 Snijders และคณะ, 1985
Poultry <sup>Δ</sup>	1.00	-/15c	4.2	1.2	5.8	0.9 Vander Marel และคณะ, 1986

- ไม่มีข้อมูล

↓ การลดลงต่ำกว่าขีดจำกัด ( $\log_{10}$  CFU  $\text{cm}^{-2}$  =1.3)

∇ มีผลการลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

Δ ใช้กรดแลคติกภายหลังจากการเอาเครื่องในออก

ที่มา : Smulders, 1986

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## อุปกรณ์และวิธีการ

### อุปกรณ์

#### 1. อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

- เนื้อหมูส่วนสันนอก จำนวน 6 ก้อน ก้อนละประมาณ 1 กิโลกรัม
- ถูบ
- ตู้เย็นความดันไอ (autoclave)
- เครื่องวัด PH
- เครื่องเขย่าแบบ Vortex
- Hot plate พร้อม magnetic stirr
- เครื่องปั่น
- บรอก
- Pipet ขนาด 2 ml จำนวน 20 อัน  
ขนาด 10 ml จำนวน 2 อัน
- Petri dish จำนวน 200 ชุด
- หลอดทดลองขนาด 20 ml จำนวน 50 หลอด
- กระบอกตวง
- ตะแกรงใส่หลอดทดลอง จำนวน 2 อัน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Flask ขนาด 500 ml จำนวน 2 ใบ  
ขนาด 1000 ml จำนวน 2 ใบ

- ตะเขียงบูนเสน

- เครื่องชั่งอิเล็กทรอนิกส์ แบบ Toploaders

## 2. สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

- plate count agar
- น้ำกลั่น
- NaOH 0.1 normal
- Lactic acid
- alcohol 75%
- Sodium chloride
- Potassium chloride
- Calcium chloride anhydrous
- Sodium bicarbonate

## 3. การเตรียมสารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

- Ringer Solution ใช้ในการละลายเชื้อจุลินทรีย์จากเนื้อหมู ซึ่งสารเคมีดังนี้ Sodium chloride 9.00 กรัม , Potassium chloride 0.42 กรัม , Calcium chloride anhydrous 0.24 กรัม , Sodium bicarbonate 0.20 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 1000 ml เป็น stock solution เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 °c เมื่อจะใช้ นำ stock solution 1 ส่วน ผสมน้ำกลั่น 3 ส่วน และนำไป sterile ที่

ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

115 c ภายใต้อุณหภูมิ 15 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 15 นาที

- อาหารเลี้ยงเชื้อ (Media) สำหรับทำ Bacterial Count

ซึ่ง plate count agar 2.35 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 100 ml ทำให้ร้อนโดยตั้งบน Hot plate ที่อุณหภูมิ 80-90°C เพื่อให้ plate count agar ละลาย บดอย่าให้เป็นที่อุณหภูมิ 40°C วัดค่า PH ให้ได้  $8.0 \pm 0.01$  ด้วย NaOH 0.1 N แล้ว จึงนำ media ไป sterile ที่อุณหภูมิ 115°C ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว เป็นเวลานาน 15 นาที

- กรดแลคติก

ใช้ pipet ถูกรดแลคติก 1 ml ละลายน้ำ 99 ml จะได้กรดแลคติกความเข้มข้น 1% ปริมาตรโดยปริมาตร วัดค่า PH ได้ 2.3

ใช้ pipet ถูกรดแลคติก 2 ml ละลายน้ำ 98 ml จะได้กรดแลคติกความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร วัดค่า PH ได้ 2.1

### วิธีการ

เนื้อหมูสันนอกที่ใช้ทำการทดลอง ก่อนการฆ่าและ ถูกนำมาเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิ 5°C ในห้องเย็น เป็นเวลานาน 1 วัน แล้วจึงนำมาทำการทดลอง

### 1. แผนการทดลอง

ทำการทดลองโดยแบ่งเนื้อหมูสันนอก 6 ก้อน ออกเป็น 3 กลุ่มละ 2 ก้อน คัดบริเวณผิวของเนื้อหมู ปริมาณ 10 กรัม จากเนื้อหมูแต่ละก้อน นำไปทำการตรวจหาแบคทีเรียในเนื้อทั้ง 6 ก้อน ไปทำการทดลองต่อไปตามตารางที่ 1

เนื้อกลุ่มที่ 1 ทั้ง 2 ก้อน ถูกจุ่มในกรดแลคติกที่ความเข้มข้น 1% นาน 1 นาที

เนื้อกลุ่มที่ 2 ทั้ง 2 ก้อน ถูกจุ่มในกรดแลคติกที่ความเข้มข้น 2% นาน 1 นาที

เนื้อกลุ่มที่ 3 ทั้ง 2 ก้อน ไม่จุ่มกรดแลคติกเลย เป็นกลุ่มควบคุม

นำเนื้อทั้ง 3 กลุ่ม บรรจุลงในภาชนะปิดด้วยพลาสติก เก็บรักษาในตู้เย็นที่อุณหภูมิประมาณ 5°C ภายหลังจากนั้น 1 ชั่วโมง คัดเนื้อหมูก้อนแรกของกลุ่มที่ 1 และ กลุ่มที่ 2

ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

มาตรฐานแบคทีเรีย เนื้อหูก้อนแรกของแต่ละกลุ่มจะถูกเก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 5 °c นาน 3 วัน และนาน 5 วัน สำหรับเนื้อหูก้อนที่สองของแต่ละกลุ่ม แล้วจึงนำมาตรวจหาแบคทีเรีย

ตารางที่ 2 แสดงแผนการทดลองตรวจหาแบคทีเรียในเนื้อ

กลุ่มที่	ระยะ เวลาที่เก็บรักษา ไว้ก่อนการตรวจหา	I		II		III	
		เนื้อก้อน ที่ 1	เนื้อก้อน ที่ 2	เนื้อก้อน ที่ 1	เนื้อก้อน ที่ 2	เนื้อก้อน ที่ 1	เนื้อก้อน ที่ 2
1 ชั่วโมง		✓	✓	✓	✓	-	-
3 วัน		✓	-	✓	-	✓	-
5 วัน		-	✓	-	✓	-	✓

✓ ทำการตรวจหาแบคทีเรีย

- ไม่ทำการตรวจหาแบคทีเรีย

2. การตรวจหาแบคทีเรีย

ในการทดลองตรวจหาแบคทีเรียเนื้อหูก้อนแต่ละตัวอย่าง ทำ 2 ซ้ำ นำเนื้อหูก้อนที่  
ต้องการตรวจหาแบคทีเรียมาปั่นให้ละเอียดด้วยเครื่องปั่น แล้วนำมาชั่ง 1 กรัม ใส่ลงใน  
หลอดทดลองที่ 1 ซึ่งมี Ringer solution 9 ml เขย่าด้วย vortex ได้เป็นสาร  
ละลายที่ 1 ซึ่งมีความเข้มข้น 1:10

ใช้ pipet ถูดยาสารละลายที่ 1 ใส่ลงในหลอดที่ 2 ซึ่งมี Ringer solution  
9 ml เขย่าด้วย vortex ให้เป็นสารละลายที่ 2 ซึ่งมีความเข้มข้น 1:10<sup>2</sup>

ทำเช่นนี้ต่อไป ให้ได้สารละลายที่ 3, 4 และ 5 ซึ่งมีความเข้มข้น 1:10<sup>3</sup>,  
1:10<sup>4</sup> และ 1:10<sup>5</sup> ตามลำดับ

ใช้ pipet ถูดยาสารละลายที่ 1 จำนวน 1 ml ใส่ลงใน petri dish เท  
media ที่เตรียมไว้ลงในปริมาณ 10-15 ml ซึ่งทำเช่นนี้สำหรับสารละลายที่ 2, 3, 4 และ  
5

วาง petri dish บนพื้นราบ ตั้งไว้ให้เย็นและ media แข็งตัว แล้วจึง  
นำเข้าตู้อบที่ 37 °c เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

อ่านผลโดยการนับจำนวน colony ของแบคทีเรียที่เจริญบน media

### 3. การวิเคราะห์ข้อมูล

นำค่าที่ได้จากแต่ละตัวอย่างมาคิดค่าเฉลี่ยของจำนวนแบคทีเรีย

$$\text{ค่าเฉลี่ยจำนวนแบคทีเรีย} = \frac{(\text{จำนวนโคโรนิตี } 1/+. . .) \times 10(\text{dilution ค่าสุด})}{a(1) + b(0.1)}$$

a,b คือจำนวน Petri dish ที่ถูกนับแต่ละ dilution ซึ่งในการทดลองครั้งนี้ ค่า a,b เป็น 2

$$\text{หน่วย} = \text{โคโรนิตี/ml}$$

นำค่าเฉลี่ยจำนวนแบคทีเรียในแต่ละกลุ่มมาวาดกราฟ จะได้กราฟ 3 เส้น คือ กราฟของกลุ่มที่ 1 ,กลุ่มที่ 2 และกลุ่มที่ 3 การวิเคราะห์ข้อมูลกระทำด้วยการเปรียบเทียบเส้นกราฟระหว่าง กลุ่มที่ 1, กับ กลุ่มที่ 3 , กลุ่มที่ 2 กับ กลุ่มที่ 3 และสุดท้ายเปรียบเทียบกราฟระหว่างกลุ่มที่ 1 กับ กลุ่มที่ 2

### 4. สถานที่ทำการทดลอง

ทำการทดลองที่คณะ เทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพมหานคร

### 5. ระยะเวลาทำการทดลอง

การทดลองเริ่มตั้งแต่วันที่ 15 ธันวาคม พ.ศ. 2532 และสิ้นสุดการทดลองเมื่อวันที่ 12 กุมภาพันธ์ พ.ศ. 2532 รวมระยะเวลาทำการทดลอง 2 เดือน

### 1/ จำนวนโคโรนิตี ที่นับได้จาก dilution ที่ทำการนับ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## ผลการทดลองและวิจารณ์

### ผลทางกายภาพ

ภายหลังจากการจุ่มเนื้อลงในกรดแลคติก 1% และ 2% ปริมาตรโดยปริมาตร สีของเนื้อจะซีดลงเพียงเล็กน้อยเท่านั้น เนื้อที่จุ่มลงในกรดแลคติก 2% ปริมาตรโดยปริมาตร จะมีสีซีดกว่าเนื้อที่จุ่มลงในกรดแลคติก 1% ปริมาตรโดยปริมาตรเล็กน้อย แต่ภายหลังจากนำเบเนเซียนที่ 5 °c 24 ชั่วโมง สีของเนื้อจะกลับเป็นปกติ และเมื่อนำไปประกอบอาหาร ภายหลัง 3 วัน และ 5 วัน รสชาติของเนื้อไม่เปลี่ยนแปลง

### ผลทางชีวภาพ

การจุ่มเนื้อลงในกรดแลคติก มีผลทำให้จำนวนจุลินทรีย์ลดลงอย่างเห็นได้ชัด จากกราฟทั้ง 4 ภาพ จะเห็นว่ากลุ่มที่ 3 (ที่มีการทรีตเมนต์กรดแลคติก) จำนวนจุลินทรีย์จะเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ และลักษณะของเส้นกราฟ จะมีความชันมากกว่ากลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 ส่วนเนื้อที่จุ่มกรดแลคติก คือ กลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 จำนวนจุลินทรีย์มีน้อยกว่า กลุ่มที่ 3 แต่มีข้อที่น่าสังเกต คือ ลักษณะการลดลงของจุลินทรีย์ในกลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 กลุ่มที่ 1 ภายหลังจากจุ่มประมาณ 1 ชั่วโมง (วันที่ 0) จำนวนจุลินทรีย์ยังคงมีจำนวนใกล้เคียงกับกลุ่มที่ 3 (วันที่ 0) แต่ในวันที่ 3 จำนวนจุลินทรีย์กับลดลงมากกว่าวันที่ 0 ในวันที่ 5 จุลินทรีย์เพิ่มปริมาณขึ้นอีกเล็กน้อย แสดงว่า กรดแลคติก 1% ปริมาตรโดยปริมาตร มีผลในการยับยั้งจุลินทรีย์มากกว่าทำลายจุลินทรีย์ ส่วนในกลุ่มที่ 2 จำนวนจุลินทรีย์จะลดลงทันทีในภายหลังจากจุ่ม จากวันที่ 0-วันที่ 3 จำนวนจุลินทรีย์ค่อนข้างคงที่ ในวันที่ 5 จำนวนจุลินทรีย์จะเพิ่มขึ้นเล็กน้อย แสดงว่า การใช้กรดแลคติกความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร มีผลในการยับยั้งและการทำลายจุลินทรีย์ได้ดี

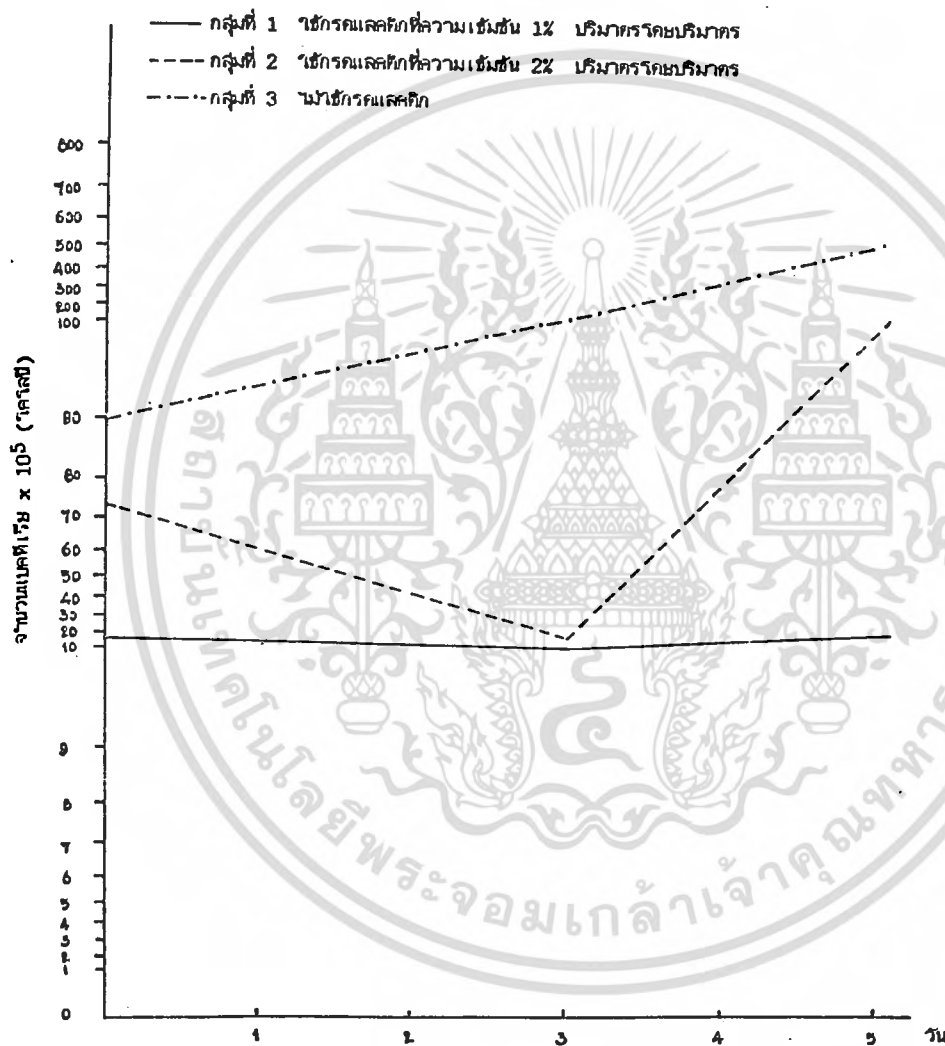
ผลของการศึกษาระดับความเข้มข้นของกรดแลคติกที่ 1% และ 2% ปริมาตรโดยปริมาตร ต่อ  
จำนวนจุลินทรีย์ภายหลังจุ่มในกรดแลคติก ในวันที่ 0,3 และ 5

ตารางที่ 3 แสดงจำนวนจุลินทรีย์ในวันที่ 0,3 และ 5 ที่ระดับความเข้มข้น 1% และ 2%  
ปริมาตรโดยปริมาตร และในกลุ่มที่ 3 นำมาใช้กรดแลคติก

ความเข้มข้นของ กรดแลคติก	จำนวนจุลินทรีย์ในเนื้อภายหลังจุ่มในกรดแลคติกแล้ว (โคโรนิ/กรัม)		
	1 ชั่วโมง	3 วัน	5 วัน
<u>การทดลองครั้งที่ 1</u>			
1%	$76 \times 10^5$	$17 \times 10^5$	$122 \times 10^5$
2%	$16 \times 10^5$	$14 \times 10^5$	$20 \times 10^5$
คอนโทรล 1/	$90 \times 10^5$	$146 \times 10^5$	$536 \times 10^5$
<u>การทดลองครั้งที่ 2</u>			
1%	$2.6 \times 10^5$	$7 \times 10^5$	$15.5 \times 10^5$
2%	$0.9 \times 10^5$	$2.7 \times 10^5$	$8.9 \times 10^5$
คอนโทรล 1/	$6.6 \times 10^5$	$62 \times 10^5$	$125 \times 10^5$
<u>การทดลองครั้งที่ 3</u>			
1%	$12.5 \times 10^5$	$3.4 \times 10^5$	$21 \times 10^5$
2%	$5.5 \times 10^5$	$1 \times 10^5$	$8.7 \times 10^5$
คอนโทรล 1/	$17 \times 10^5$	$88 \times 10^5$	$199 \times 10^5$
<u>การทดลองครั้งที่ 4</u>			
1%	$15.5 \times 10^5$	$71 \times 10^5$	$195 \times 10^5$
2%	$33 \times 10^5$	$24 \times 10^5$	$68 \times 10^5$
คอนโทรล 1/	$159.6 \times 10^5$	$452 \times 10^5$	$800 \times 10^5$

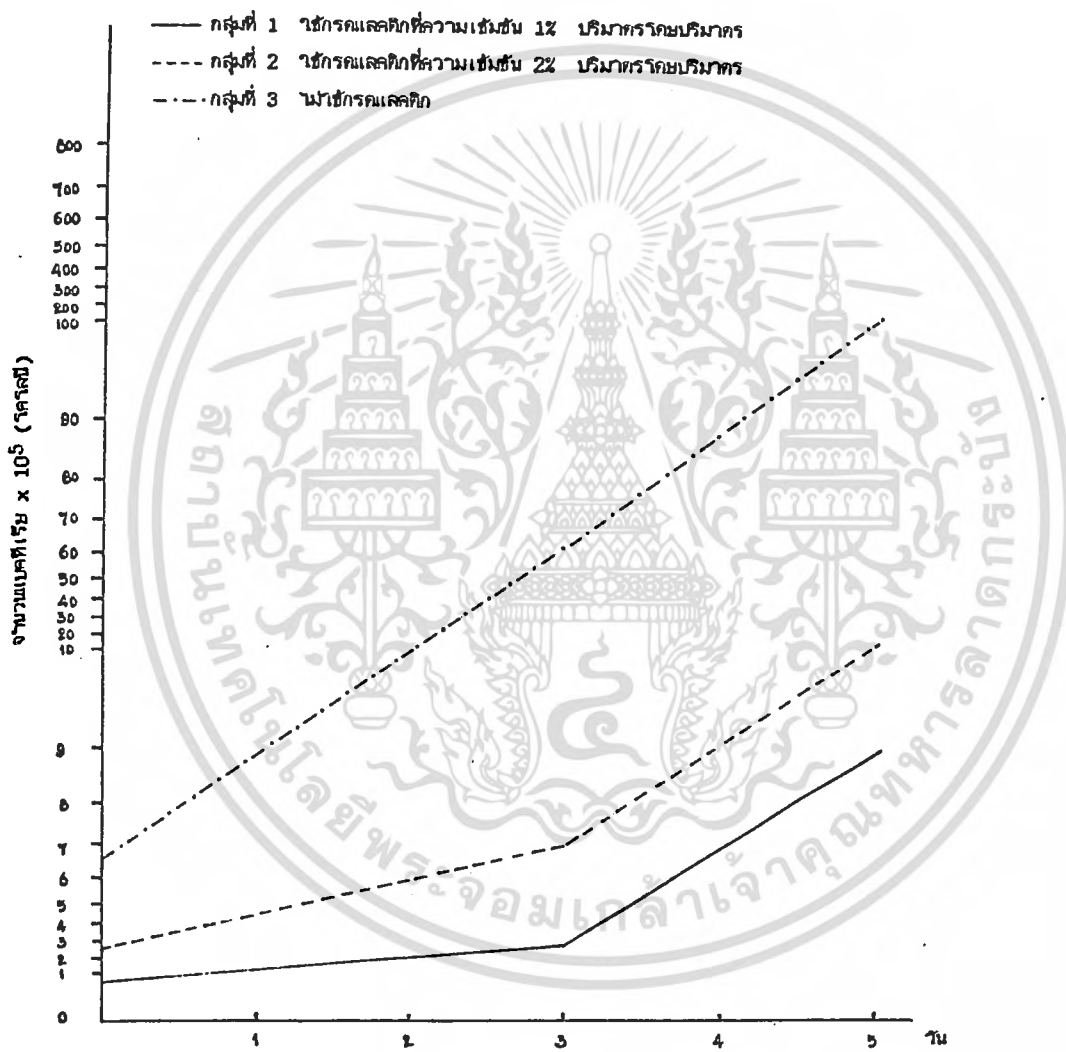
1/ คอนโทรล(control) หมายถึง ไม่มีการใช้กรดแลคติก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



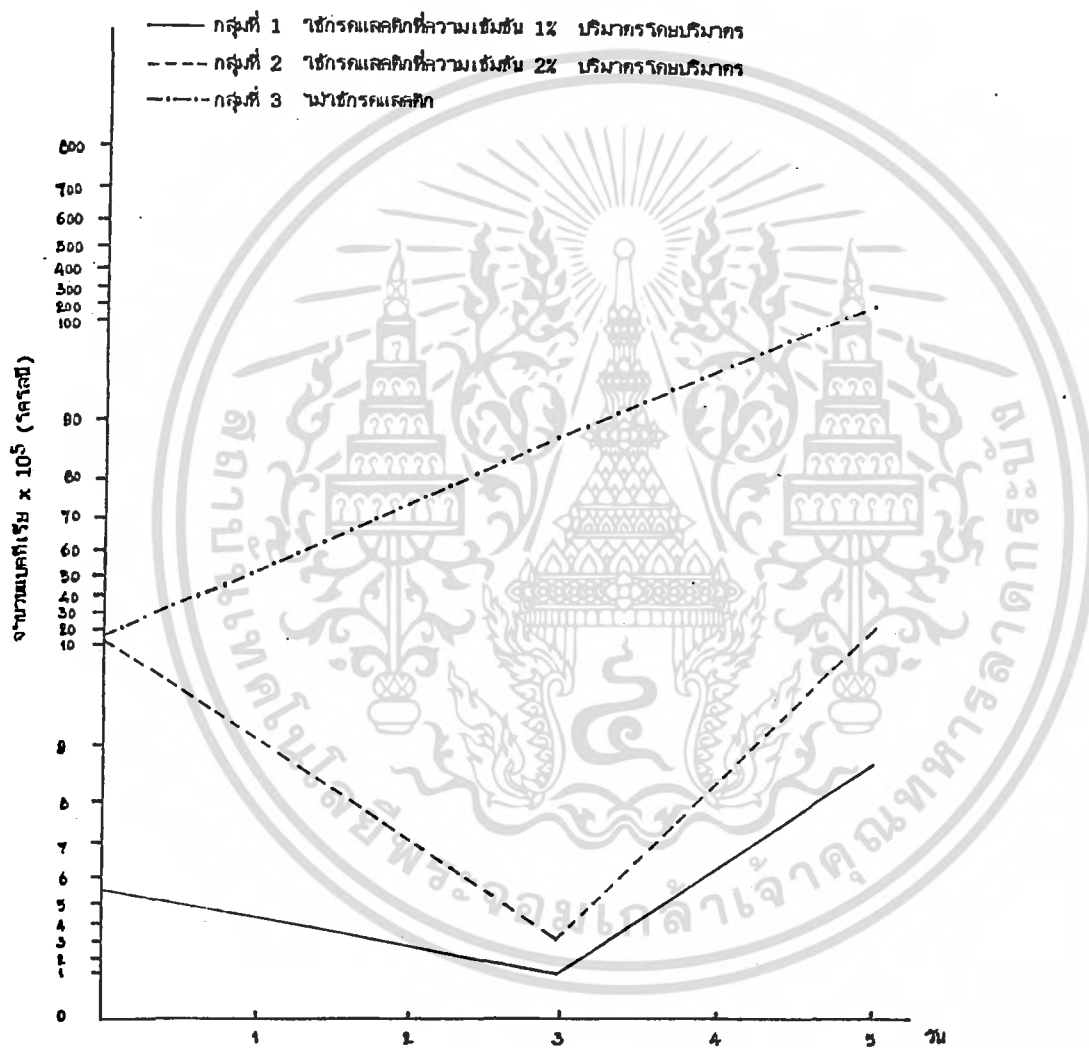
ภาพที่ 2 แสดงผลสารทดลองครั้งที่ 1

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



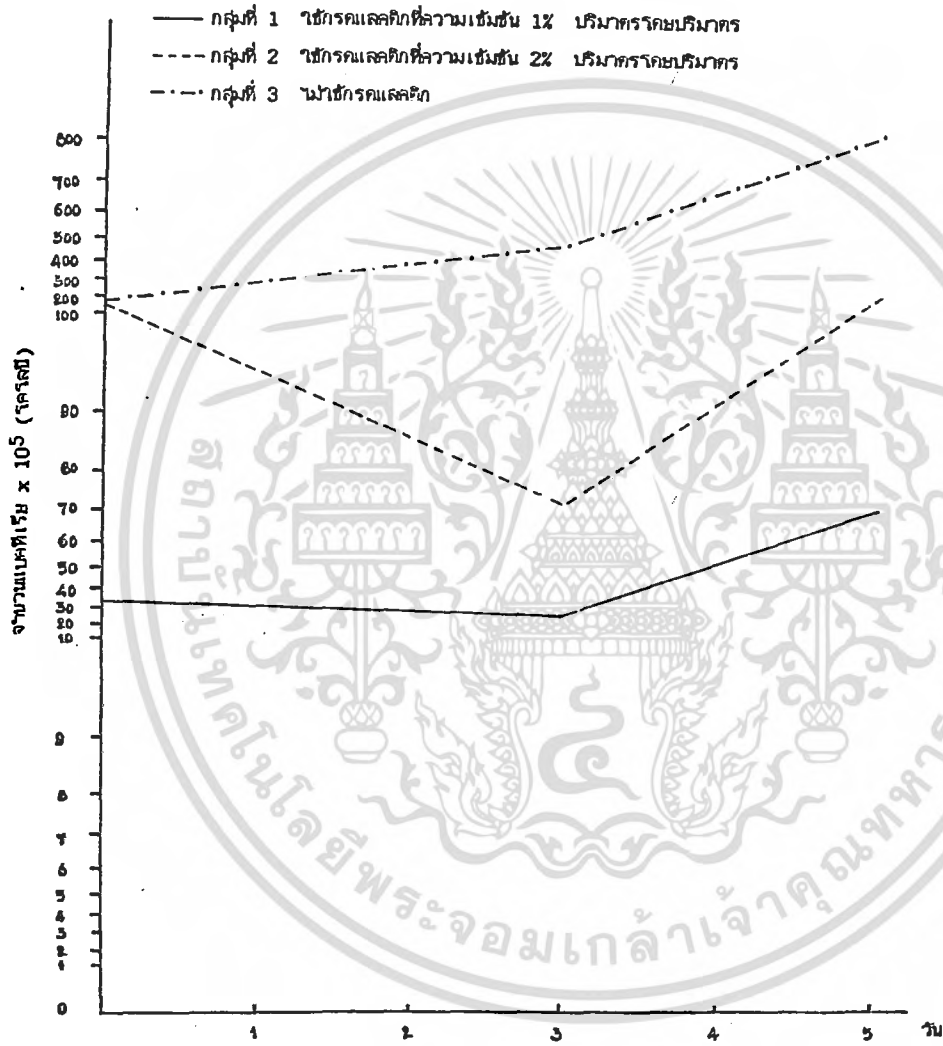
ภาพที่ 3 แสดงผลการทดลองครั้งที่ 2

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4 แสดงผลการทดลองครั้งที่ 3

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 5 แสดงผลสารทดลองครั้งที่ 4

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับ **100667** เพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
 ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## สรุป

การจุ่มเนื้อสัตว์ลงในกรดแลคติก มีผลทำให้จำนวนจุลินทรีย์ลดลง เพราะกรดแลคติกสามารถยับยั้งและทำลายเชื้อโรคได้ ขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของกรดแลคติก จากการทดลองนี้กรดแลคติกที่ความเข้มข้น 1% ปริมาตรโดยปริมาตร มีผลในการยับยั้ง หรือลดการเจริญของ เชื้อจุลินทรีย์ จำนวนจุลินทรีย์ลดลงภายหลังการหมักสักระยะหนึ่ง ส่วนกรดแลคติกที่ความเข้มข้น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร มีผลทั้งในการยับยั้งและการทำลายจุลินทรีย์ จำนวนจุลินทรีย์จะลดลงทันที ภายหลังการหมัก ผลจากการใช้กรดแลคติกลดปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ จะสามารถยืดระยะเวลาเก็บรักษาเนื้อให้นานขึ้น นอกจากนี้ยัง เป็นการเพิ่มคุณภาพของ เนื้อสัตว์อีกด้วย

ผลเสียของการจุ่มเนื้อลงในกรดแลคติก ก็คือ จะทำให้สีของเนื้อซีดลงเล็กน้อย ถ้าใช้กรดแลคติกความเข้มข้นต่ำ เมื่อเนื้อที่หมักเสร็จเก็บรักษาไว้ประมาณ 1 วัน สีของเนื้อจะกลับคืนเป็นปกติเหมือนเดิม ดังนั้น การใช้กรดแลคติกที่ความเข้มข้นพอเหมาะจึงเป็นสิ่งสำคัญ เพื่อลดจำนวนจุลินทรีย์ที่จะทำให้เกิดการเน่าเสียของเนื้อ วัตถุประสงค์การศึกษานั้นไม่มีผลเสียต่อเนื้อทางกายภาพ จนผู้บริโภคสามารถรับประทาน

## ข้อเสนอแนะ

จากการทดลองครั้งนี้ ข้าพเจ้าคิดว่า กรดแลคติกที่ความเข้มข้น 1% ปริมาตร  
โดยปริมาตร เหมาะสมที่จะใช้กับเนื้อหมูที่คั้นแบ่งเป็นชั้นย่อยแล้ว เนื่องจาก

1. จำนวนจุลินทรีย์ลดลงพอสมควร
2. แขนงมีความแตกต่างกันในเรื่องสีของ เนื้อเยื่อ
3. เป็นการลดต้นทุนกรดแลคติกได้ถึง 1 เท่า เมื่อเทียบกับการใช้กรด  
แลคติก 2% ปริมาตรโดยปริมาตร

สำหรับการใช้กรดแลคติกที่มีความเข้มข้นสูงๆ เช่น 2% ปริมาตรโดยปริมาตร  
หรือมากกว่านี้ เหมาะสมสำหรับเนื้อชั้นนอกๆ เช่น ชากครึ่งตัว เพราะมีพื้นที่ผิวสัมผัสน้อยกว่า  
เนื้อที่คั้นเป็นชั้นเล็กๆ สามารถที่จะ ฉีดเนื้อบริเวณผิวสัมผัสออกได้บ้าง โดยเฉพาะบริเวณ  
ที่มีสีสดมากก่อนที่จะทำการแบ่ง เป็นชั้นสำหรับการขายหรือทานสด

## เอกสารอ้างอิง

- ชัยณรงค์ คันธพินิต. 2529. วิทยาศาสตร์เนื้อสัตว์. บริษัทสำนักพิมพ์ไทยวัฒนาพานิชจำกัด, กรุงเทพมหานคร. 276 น.
- บัญญัติ สุขศรีงาม. 2525. จุลชีววิทยาทั่วไป. ภาควิชาชีววิทยา, คณะวิทยาศาสตร์, มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ, บางแสน. 358 น.
- หวงพร รัชติกากร. 2525. จุลชีววิทยาอาหารและนม. ศรีเมืองการพิมพ์, กรุงเทพมหานคร. 355 น.
- เขาวรรณ สุรพันธุ์. 2529. เทคโนโลยีเนื้อสัตว์และผลิตภัณฑ์. ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร, คณะเทคโนโลยีการเกษตร, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง, กรุงเทพมหานคร. 129 น.
- สมาสี เหลืองสกุล. 2527. จุลชีววิทยาทางอาหาร. ภาควิชาชีววิทยา, คณะวิทยาศาสตร์, มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒประสานมิตร, กรุงเทพมหานคร. 416 น.
- Kuipers , P.K. 1988. Lactic acid and lactates , versatile food ingredients. F. Mar & Tech. Nov: 12-14
- Netten, P. van , H. Vander Zee and D.A. A Mossel. 1980. The ecological consequences of decontaminating raw meat surface with lactic acid, pp. 190-191 Cited by Snijders , J.G. van Logtestijn, D.A. A Mossel , F.J.M. Smulder. 1985. Lactic acid as a decontaminant in slaughter and processing procedures. Vet. Q.Q.J. Vet. Sci. 7(4) : 277-282
- Pearson , A.M. and T.R. Dutson. 1986. Advances in meat research. The Avi Publishing Company , Inc, Michigan. 436 p.
- Price , J.F. and B.S. Schweigert. 1971. The Science of Meat and Meat Products. W.H. Freeman and Company , San Francisco. 660 p.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Snijders , J.M.A. , J.G. Van Logtestijn , D.A.A Mossel and F.J.M. Smulders. 1985. Lactic acid as a decontamination in slaughter and processing procedures. Vet Q.Q.T. Vet. Sci 7(4) : 277-282

Vreeman , G. 1986. Lactic acid aversalile ingredient. CCA biochem b.v., Gorinchem , Holland. 12-14



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้ภายในเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น **ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร** อ่างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

**สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าลาดกระบัง**