

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการการอุดมศึกษา



250019

ประชาริษีพิจารณาและตรวจสอบเอกสารของรัฐบาลที่สืบทอดในทรัพย์สินทางปัจจุบัน  
และผู้มีสิทธิ์ได้รับประโยชน์ตามที่กฎหมายกำหนด

ภราดร์ พัฒนาวงศ์

วิทยานิพนธ์ชื่อเรื่อง ที่ปรึกษาด้านกฎหมาย ให้กับรัฐบาลที่สืบทอดทรัพย์สินทางปัจจุบัน  
ของรัฐบาลที่สืบทอดทรัพย์สินทางปัจจุบันที่ได้รับมาจากการต่อจาก  
ราชอาคemenที่มีอยู่ในประเทศไทย ที่ได้รับมาจากการต่อจาก  
ปี พ.ศ. 2555

วิชาริษีพิจารณาและตรวจสอบเอกสารของรัฐบาลที่สืบทอดทรัพย์สินทางปัจจุบัน

b00254709

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการการวิจัยแห่งชาติ



250019

ประสิทธิภาพของสารละลายกรดและเกลืออินทรีย์ในการลดปริมาณ  
และยับยั้งจุลทรีก่อโรคในกระหล่ำปลีหันฝอย



งานต์ แย้มพงษ์

วิทยานิพนธ์เสนอปัจฉิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยนเรศวร เพื่อเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษา  
หลักสูตรบริณฑัญวิทยาศาสตร์มหบัณฑิต  
สาขาวิชาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีอาหาร  
มีนาคม 2555  
ลิขสิทธิ์เป็นของมหาวิทยาลัยนเรศวร

คณะกรรมการสอบวิทยานิพนธ์ได้พิจารณาวิทยานิพนธ์ เรื่อง “ประสิทธิภาพของสารละลายกรดและเกลืออินทรีย์ในการลดปริมาณและยับยั้งจุลินทรีย์ก่อโรคในกระหล่ำปลีหันฝอย”  
ของ กานต์ แย้มพงษ์ เห็นสมควรรับเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตร์  
มหาบัณฑิต สาขาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีอาหาร ของมหาวิทยาลัยนเรศวร

ประธาน

(ดร. วรاسيท พิจิราปา)

กรรมการ

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. อรอนุ ประไ祐)

กรรมการ

(รองศาสตราจารย์ ดร. รีวอรุณ คงบังเกิด)

กรรมการ

(รองศาสตราจารย์พันธ์ณรงค์ จันทร์แสงศรี)

กรรมการ

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. มาศอุบล ทองงาม)

อนุมัติ

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. คณึงนิจ ภู่พัฒโนวุฒิ)

คณบดีบัณฑิตวิทยาลัย

๓๐ มีนาคม 2555

## ประกาศคุณปการ

วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลุล่วงได้ด้วยความกรุณาเป็นอย่างยิ่งจาก ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.อรอนทุ ประไชโย ประธานที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ รองศาสตราจารย์ ดร.ธีรพง กงบังเกิด และ รองศาสตราจารย์พันธ์ณรงค์ จันทร์แสงศรี กรรมการที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ และคณะกรรมการทุกท่าน ที่ได้อุตส่าห์สละเวลาอันมีค่ามาเป็นที่ปรึกษา พร้อมทั้งให้คำแนะนำตลอดระยะเวลาในการทำวิทยานิพนธ์ฉบับนี้ ตลอดจนตรวจทานแก้ไขข้อพกพ่องต่าง ๆ ด้วยความเอาใจใส่ เป็นอย่างยิ่ง จนวิทยานิพนธ์สำเร็จสมบูรณ์ได้ ผู้วิจัยขอกราบขอบพระคุณเป็นอย่างสูง และขอขอบคุณเจ้าหน้าที่ห้องปฏิบัติการทุกท่านในภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร คณะเกษตรศาสตร์ ทวพยากรธรรมชาติและสิ่งแวดล้อม มหาวิทยาลัยนเรศวร และขอบคุณเพื่อน ๆ ที่ให้ความช่วยเหลือระหว่างการทำวิทยานิพนธ์ ท้ายที่สุด เนื่องสิ่งอื่นใดกราบขอบพระคุณ บิดา มารดา ผู้มีอุปการคุณทุกท่านและญาติพี่น้อง ของผู้วิจัยที่ให้กำลังใจและให้การสนับสนุนในทุก ๆ ด้าน อย่างดีที่สุดเสมอมา

กานต์ แย้มพงษ์

<b>ชื่อเรื่อง</b>	ประสิทธิภาพของสารละลายกรดและเกลืออินทรีย์ในการลดปริมาณและยับยั้งจุลินทรีย์ก่อโรคในกะหล่ำปลีหันฝอย
<b>ผู้วิจัย</b>	การต์ แย้มพงษ์
<b>ประธานที่ปรึกษา</b>	ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.อรอนทุ ประไ祐
<b>กรรมการที่ปรึกษา</b>	รองศาสตราจารย์ ดร.ธีรพร กงบังเกิด รองศาสตราจารย์พันธ์ณรงค์ จันทร์แสงศรี
<b>ประเภทสารนิพนธ์</b>	วิทยานิพนธ์ วท.ม. สาขาวิชาชีววิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี อาหาร มหาวิทยาลัยนเรศวร, 2554
<b>คำสำคัญ</b>	สารละลายกรดอินทรีย์ สารละลายเกลืออินทรีย์ ประสิทธิภาพ การลดปริมาณ การยับยั้ง จุลินทรีย์ก่อโรค

### บทคัดย่อ

250019

งานวิจัยนี้ศึกษาผลของชนิดและอัตราส่วนของสารละลายกรดและเกลืออินทรีย์ต่อการลดปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรค 3 ชนิด ได้แก่ *Escherichia coli* ATCC 25922 *Salmonella enterica* serovars *Typhimurium* ATCC 13311 และ *Staphylococcus aureus* ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฝอย รวมถึงประสิทธิภาพในการควบคุมการเจริญในระหว่างการเก็บรักษาสารละลายที่ใช้ในการศึกษาได้แก่สารละลายกรดอินทรีย์ที่ระดับความเข้มข้นร้อยละ 1.5 (w/v) ประกอบด้วย สารละลายกรดแลกติก สารละลายกรดซิตริก สารละลายผอมกรดแลกติกและกรดซิตริก ในอัตราส่วน 1:1 1:2 และ 2:1 และสารละลายเกลืออินทรีย์ที่ระดับความเข้มข้นร้อยละ 1.5 (w/v) ประกอบด้วย สารละลายโซเดียมแลกเตท สารละลายโซเดียมซีเทอฟ สารละลายผอม ระหว่างโซเดียมแลกเตทและโซเดียมซีเทอฟ ในอัตราส่วน 1:1 1:2 และ 2:1 โดยมีสารละลายคลอรีน 120 ppm และน้ำกลั่นปลอดเชื้อเป็นสารละลายควบคุมบวกและลบตามลำดับ ทำการล้างกะหล่ำปลีหันฝอยที่มีการปลูกถ่ายจุลินทรีย์ก่อโรคโดยการแช่ในสารละลายทดสอบ 1 นาที ผ่านให้แห้ง จากนั้นทำการนับปริมาณจุลินทรีย์เหลือรอบ พบร่วมสารละลายที่มีประสิทธิภาพสูงสุดในการลดปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรคในกลุ่มสารละลายกรดอินทรีย์และกลุ่มสารละลายเกลืออินทรีย์ ได้แก่ สารละลายกรดแลกติก 1.5% (w/v) และสารละลายโซเดียมแลกเตท 1.5% (w/v) ตามลำดับ โดยสารละลายกรดแลกติก 1.5% (w/v) สามารถลดปริมาณ *E. coli* ATCC 25922 *S. typhimurium* ATCC 13311 และ *S. aureus* ATCC 25923 ลงได้ร้อยละ  $52.04 \pm 0.21$   $41.24 \pm 0.48$  และ  $81.87 \pm 0.64$  ตามลำดับ ส่วนสารละลายโซเดียมแลกเตท 1.5% (w/v) สามารถลด

ปริมาณ *E. coli* ATCC 25922 *S. typhimurium* ATCC 13311 และ *S. aureus* ATCC 25923 ได้ร้อยละ  $24.48 \pm 0.38$   $20.34 \pm 0.41$  และ  $44.21 \pm 0.65$  ตามลำดับ ผลที่ได้แสดงให้เห็นว่า สารละลายนครอินทรีย์มีประสิทธิภาพในการลดปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรคทั้งสามชนิดสูงกว่า สารละลายน้ำเกลืออินทรีย์ประมาณสองเท่า เมื่อทำการศึกษาผลของชนิดและอัตราส่วนของ สารละลายน้ำและเกลืออินทรีย์ต่อการควบคุมปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรคบนกระหลาปเลี้ยงฟอย ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส โดยพิจารณาจากผลการวิทีมของอัตราส่วน การลดลงเมื่อเปรียบเทียบกับเชื้อรึ่มตัน ( $\log N/N_0$ ) พบว่าสารละลายน้ำที่มีประสิทธิภาพสูงสุด ใน การยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ก่อโรคทั้งสามชนิดในระหว่างการเก็บรักษาในกลุ่มสารละลายน้ำ น้ำกรดอินทรีย์ และกลุ่มสารละลายน้ำเกลืออินทรีย์ได้แก่ สารละลายน้ำกรดแลกติก 1.5% (w/v) และ สารละลายน้ำโซเดียมแลกเตท 1.5% (w/v) ตามลำดับ โดยสารละลายน้ำกรดแลกติก 1.5% (w/v) มีค่า  $\log N/N_0$  ต่อ *E. coli* ATCC 25922 *S. typhimurium* ATCC 13311 และ *S. aureus* ATCC 25923 เท่ากับ 1.22 1.05 และ 1.73 ตามลำดับ สารละลายน้ำโซเดียมแลกเตท 1.5% (w/v) มีค่า  $\log N/N_0$  เท่ากับ 1.13 1.10 และ 1.07 สำหรับ *E. coli* ATCC 25922 *S. typhimurium* ATCC 13311 และ *S. aureus* ATCC 25923 ตามลำดับ นอกจากนี้พบว่ากระหลาปเลี้ยงที่ล้างด้วยสารละลายน้ำกรดอินทรีย์มีรอยข้ามซึ่งภายในเปลี่ยนเป็นสีคล้ำเกิดขึ้น แต่ไม่พบรอยข้ามในกระหลาปเลี้ยงที่ล้างด้วยสารละลายน้ำเกลืออินทรีย์และสารละลายน้ำควบคุมทั้งสองชนิด จากผลการศึกษาสามารถสรุปได้ว่า สารละลายน้ำกรดแลกติก 1.5% (w/v) มีประสิทธิภาพในการลดปริมาณเชื้อจุลินทรีย์ก่อโรคทั้งสามชนิดสูงสุด แต่การใช้สารละลายน้ำกรดอินทรีย์ส่งผลให้เกิดการเปลี่ยนแปลงทางกายภาพสูงกว่าการใช้สารละลายน้ำเกลืออินทรีย์ ดังนั้นสารละลายน้ำโซเดียมแลกเตท 1.5% (w/v) จึงมีความเหมาะสมมากกว่าเนื่องจากมีประสิทธิภาพในการควบคุมปริมาณจุลินทรีย์สูงกว่าและส่งผลต่อการเปลี่ยนแปลงทางกายภาพต่ำกว่า

<b>Title</b>	REDUCTION AND INHIBITION EFFICACY OF ORGANIC ACID AND SALT SOLUTIONS AGAINST PATHOGENIC BACTERIA IN SHREDDED CABBAGE
<b>Author</b>	Karn Yaempongsa
<b>Advisor</b>	Assistant Professor Orn-In Prachaiyo, Ph.D.
<b>Co - Advisor</b>	Associate Professor Teeraporn Kongbangkerd, Dr.nat.techn. Associate Professor Punnarong Junsangsree, M.S.
<b>Academic Paper</b>	Thesis M.S. in Food Science and Technology, Naresuan University, 2011
<b>Keywords</b>	Organic acid solution, Organic salt solution, Reduction, Inhibition, Efficacy, Pathogenic microorganisms

## ABSTRACT

**256019**

This research investigated the reduction efficacy of the organic acid and salt solutions against 3 pathogenic bacteria; *Escherichia coli* ATCC 25922, *Salmonella enterica* serovars Typhimurium ATCC 13311 and *Staphylococcus aureus* ATCC 25923 in shredded cabbage and their control of growth during storage. The treatment solutions in this study were the organic acid solutions at the concentration level of 1.5% (w/v) including a lactic acid solution, a citric acid solution, a lactic and citric solution (1:1), a lactic and citric solution (1:2), and a lactic and citric solution (2:1); and the organic salt solutions at the concentration level of 1.5% (w/v) including a sodium lactate solution, a sodium citrate solution, a sodium lactate and sodium citrate solution (1:1), a sodium lactate and sodium citrate solution (1:2), and a sodium lactate and sodium citrate solution (2:1). A chlorine solution (120 ppm) and sterile distilled water were used as positive and negative control, respectively. Shredded cabbage inoculated with pathogenic bacteria were soaked in testing solutions for 1 min, air-dried and subsequently enumerated for survival bacteria. Data showed that the most effective solutions for bacterial reduction in the group of organic acid solutions and organic salt solutions were lactic acid solution and sodium lactate solution, respectively. Lactic acid

250019

solution was able to reduce  $52.04 \pm 0.21\%$ ,  $41.24 \pm 0.48\%$  and  $81.84 \pm 0.64\%$  of *E. coli* ATCC 25922, *S. typhimurium* ATCC 13311 and *S. aureus* ATCC 25923, respectively. On the other hand, sodium lactate solution was able to reduce  $24.48 \pm 0.38\%$ ,  $20.34 \pm 0.41\%$  and  $44.21 \pm 0.65\%$  of *E. coli* ATCC 25922, *S. typhimurium* ATCC 13311 and *S. aureus* ATCC 25923, respectively. This suggested that the reduction efficacy against pathogenic bacteria of organic acid solution was approximately two-fold higher than that of organic salt solution. When the influence of organic acid and salt solutions upon the change of pathogen population during storage at  $4^{\circ}\text{C}$  was investigated, the results showed that the most effective solution for bacterial inhibition in the group of organic acid solutions and organic salt solutions were lactic acid solution and sodium lactate solution, respectively. Log reduction ( $N/N_0$ ) values of lactic acid solution against *E. coli* ATCC 25922, *S. typhimurium* ATCC 13311 and *S. aureus* ATCC 25923 were 1.22, 1.05 and 1.73, respectively whereas those of sodium lactate were 1.13, 1.10 and 1.07 against *E. coli* ATCC 25922, *S. typhimurium* ATCC 13311 and *S. aureus* ATCC 25923, respectively. Nonetheless, abrasion which later turned into dark spots was observed in shredded cabbages washed with organic acid solution but not in those washed with organic salt and both control solutions. This research proposed that even though 1.5% lactic acid solution demonstrated the highest pathogen reduction, the utilization of organic acid solution may result in further physical damage than that of organic salt solution. In summary, sodium lactate solution may be the most appropriate solution due to its similar degree of inhibition efficacy with less physical damage.

## สารบัญ

บทที่

หน้า

1 บทนำ.....	1
ความเป็นมาของปัญหา.....	1
จุดมุ่งหมายของงานวิจัย.....	3
ความสำคัญของงานวิจัย.....	3
ขอบเขตงานวิจัย.....	3
สมมติฐานของการวิจัย.....	4
 2 เอกสารและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง.....	5
อาหารประเภทผักและผลไม้.....	5
ความต้องการของผู้บริโภค.....	5
การเปลี่ยนแปลงในผักและผลไม้หลังการเก็บเกี่ยว.....	7
ผลิตภัณฑ์สุดตัดเด่าง.....	8
การปนเปื้อนของผักและผลไม้.....	10
เชื้อที่มีการปนเปื้อนในผักและผลไม้สด.....	11
การควบคุมจุลินทรีย์โดยใช้สารเคมี.....	15
เทคโนโลยีเยอร์เดล (hurdle technology) .....	21
 3 วิธีดำเนินการวิจัย.....	32
ตัวอย่างกะหล่ำปลีที่ทำการทดลอง.....	32
เชื้อจุลินทรีย์.....	32
วิธีการเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์.....	32
วิธีการเตรียมเซลล์แขวนลอย.....	32
การเตรียมสารละลายทดสอบ.....	33
การศึกษาประสิทธิภาพของสารละลายทดสอบในการลดปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรคบนกะหล่ำปลีหันฝอย.....	35

## สารบัญ (ต่อ)

บทที่	หน้า
การศึกษาผลของชนิดและอัตราส่วนของสารละลายกรดและเกลืออินทรีย์ผสม ในการควบคุมการเจริญของจุลินทรีย์ก่อโรคบนกระหลาปเลี้ยงหันฝอยระหว่าง การเก็บรักษา.....	36
การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ.....	37
<b>4 ผลการวิจัย.....</b>	<b>38</b>
ผลของชนิดและอัตราส่วนของสารละลายกรดอินทรีย์และกรดอินทรีย์ผสมต่อ <sup>1</sup> การลดปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรคบนกระหลาปเลี้ยงหันฝอย.....	38
ผลของชนิดและอัตราส่วนของสารละลายกรดอินทรีย์และกรดอินทรีย์ผสมต่อ <sup>2</sup> การเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ก่อโรคบนกระหลาปเลี้ยงหันฝอย ระหว่างการ เก็บรักษาเป็นเวลา 5 วัน ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส.....	42
ผลของชนิดและอัตราส่วนของสารละลายเกลืออินทรีย์และเกลืออินทรีย์ผสมต่อ <sup>1</sup> การลดปริมาณจุลินทรีย์ก่อโรคบนกระหลาปเลี้ยงหันฝอย.....	59
ผลของชนิดและอัตราส่วนของสารละลายเกลืออินทรีย์และเกลืออินทรีย์ผสมต่อ <sup>2</sup> การเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ก่อโรคบนกระหลาปเลี้ยงหันฝอย ระหว่างการ เก็บรักษาเป็นเวลา 5 วัน ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส.....	63
<b>5 บทสรุป.....</b>	<b>80</b>
สรุปผลการวิจัย.....	80
ข้อเสนอแนะ.....	82
<b>บรรณานุกรม.....</b>	<b>83</b>
<b>ภาคผนวก.....</b>	<b>93</b>

## สารบัญ (ต่อ)

บทที่

หน้า

ประวัติผู้วิจัย.....	106
----------------------	-----

## สารบัญตาราง

ตาราง	หน้า
1 ค่าของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อแบคทีเรียที่จุลทรรศน์สามารถเจริญเติบโตได้.....	24
2 ค่า pH ต่ำสุดที่จุลทรรศน์บางชนิดสามารถเจริญเติบโตได้.....	26
3 สารกันเสียในอาหารที่นิยมใช้.....	28
4 ค่าลอกการทึบของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอบเบรียบเทียบกับปริมาณเชื้อ เริ่มต้นของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลาย ชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	43
5 ค่า pH ของสารละลายชุดควบคุม ชุดทดสอบกรดอินทรีย์และกรดอินทรีย์ผสม...	45
6 ค่า pH ของกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุมของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	45
7 ปริมาณกรดที่ไทด์ต้องมีเพื่อเป็นกรดแลกติกของกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุม ของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์ และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษา <sup>ที่อุณหภูมิ 4°C</sup> เป็นเวลา 5 วัน.....	47
8 ค่าลอกการทึบของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอบเบรียบเทียบกับปริมาณเชื้อ เริ่มต้นของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลาย กรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	48
9 ค่า pH ของกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุมของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกระหลาปเลี้ยงอย่างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน...	50

## สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง

หน้า

10 ปริมาณกรดที่ไทเทเรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์ เชลล์แอนด์โลยของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอย ภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	51
11 ค่าลอการิทึมของอัตราส่วนของปริมาณเชือเหลืองต่อเดียวกับปริมาณเชือ เริ่มต้นของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฟอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน....	53
12 ค่า pH ของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์ เชลล์แอนด์โลยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	54
13 ปริมาณกรดที่ไทเทเรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์ เชลล์แอนด์โลยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	56
14 ค่าลอการิทึมของอัตราส่วนของปริมาณเชือเหลืองต่อเดียวกับปริมาณเชือ เริ่มต้นของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกะหล่ำปลีหันฟอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	64
15 ค่า pH สารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม.....	65

## สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง

หน้า

16	ค่า pH ของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์เขวนloyของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	66
17	ปริมาณกรดที่ไทเทրต์ได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์เขวนloyของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์ และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	67
18	ค่าลอการิทึมของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอดเบรี่ยบเทียบกับปริมาณเชื้อเริ่มต้นของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	69
19	ค่า pH ของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์เขวนloyของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	70
20	ปริมาณกรดที่ไทเทรต์ได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์เขวนloyของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	72

## สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง	หน้า
21 ค่าลอกการวิ่งของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอดเปรียบเทียบกับปริมาณเชื้อเริ่มต้นของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลាپลีหันฝอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	73
22 ค่า pH ของกระหลาپลีหันฝอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลาปลีหันฝอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	75
23 ปริมาณกรดที่เทเทรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกระหลาปลีหันฝอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลาปลีหันฝอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	76
24 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 และ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 รอดชีวิตบนกระหลาปลีหันฝอยภายหลังการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม ชุดทดสอบกรดอินทรีย์และชุดทดสอบกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที.....	94
25 ปริมาณร้อยละ <i>E. coli</i> ATCC 25922 <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 และ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 รอดชีวิตบนกระหลาปลีหันฝอยภายหลังการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม ชุดทดสอบกรดอินทรีย์และชุดทดสอบกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที.....	95
26 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ( $\log_{10}$ cfu.g <sup>-1</sup> ) บนกระหลาปลีหันฝอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน....	96

## สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง	หน้า
27 ปริมาณ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลាปเลี่ยหันฝอยที่ ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรด อินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน.....	97
28 ปริมาณ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลाปเลี่ยหันฝอย ที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลาย กรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน.....	97
29 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 และ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลาปเลี่ยหันฝอยภายหลังการล้างด้วย สารละลายชุดควบคุม ชุดทดสอบเกลืออินทรีย์และชุดทดสอบเกลืออินทรีย์ ผสม เป็นเวลา 1 นาที.....	98
30 ปริมาณร้อยละ <i>E. coli</i> ATCC 25922 <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 และ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลาปเลี่ยหันฝอยภายหลังการล้างด้วยสารละลาย ชุดควบคุม ชุดทดสอบเกลืออินทรีย์และชุดทดสอบเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที.....	99
31 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลาปเลี่ยหันฝอยที่ล้างด้วย สารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน.....	100
32 ปริมาณ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลาปเลี่ย หันฝอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์ และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษา ที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน.....	100

## สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง	หน้า
33 ปริมาณ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลั่ปสีหันฝอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน.....	101

## สารบัญภาพ

ภาพ	หน้า
1 ตัวอย่างผลของເຂົ້າໂດລ .....	22
2 ປົມານ <i>E. coli</i> ATCC 25922 <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ແລະ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 ບນກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນແລະໜັງການລ້າງດ້ວຍສາຮະລາຍ ຊຸດຄວບຄຸມ ຊຸດທົດສອບກາຣດອິນທີ່ຢູ່ແລະຊຸດທົດສອບກາຣດອິນທີ່ຢູ່ຜສມ ເປັນເວລາ 1 ນາທີ.....	39
3 ດໍາລົກກາຣີ່ມຂອງອັດຕະກຳສ່ວນຂອງປົມານເຊື້ອແລ້ວອົດເບີຍບໍ່ເຫັນກັບປົມານເຊື້ອ ເຮີມຕົ້ນຂອງ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ບນກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນທີ່ລ້າງດ້ວຍສາຮະລາຍ ຊຸດຄວບຄຸມ ສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ແລະສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ຜສມ ເປັນເວລາ 1 ນາທີ ຮະ່ວງກາເກັບຮັກໜາທີ່ອຸນໜຸມ 4°C ເປັນເວລາ 5 ວັນ.....	44
4 ດໍາ pH ຂອງກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນທີ່ຜ່ານສປ່ຽຍເໜລົລ໌ແຂວນລອຍຂອງ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ບນກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນພາຍຫັງຈາກການລ້າງດ້ວຍສາຮະລາຍຊຸດຄວບຄຸມ ສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ແລະສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ຜສມ ເປັນເວລາ 1 ນາທີ ຮະ່ວງກາເກັບຮັກໜາທີ່ອຸນໜຸມ 4°C ເປັນເວລາ 5 ວັນ.....	46
5 ປົມານກຣດທີ່ໄທເທຣດໄດ້ໂດຍຄິດເປັນກຣດແລກຕິກຂອງກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນທີ່ຜ່ານສປ່ຽຍ ເໜລົລ໌ແຂວນລອຍຂອງ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ບນກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນພາຍຫັງຈາກ ການລ້າງດ້ວຍສາຮະລາຍຊຸດຄວບຄຸມ ສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ແລະສາຮະລາຍ ກາຣດອິນທີ່ຢູ່ຜສມ ເປັນເວລາ 1 ນາທີ ຮະ່ວງກາເກັບຮັກໜາທີ່ອຸນໜຸມ 4°C ເປັນເວລາ 5 ວັນ.....	47
6 ດໍາລົກກາຣີ່ມຂອງອັດຕະກຳສ່ວນຂອງປົມານເຊື້ອແລ້ວອົດເບີຍບໍ່ເຫັນກັບປົມານເຊື້ອ ເຮີມຕົ້ນຂອງ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ບນກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນທີ່ລ້າງດ້ວຍ ສາຮະລາຍຊຸດຄວບຄຸມ ສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ແລະສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ຜສມ ເປັນເວລາ 1 ນາທີ ຮະ່ວງກາເກັບຮັກໜາທີ່ອຸນໜຸມ 4°C ເປັນເວລາ 5 ວັນ.....	49
7 ດໍາ pH ຂອງກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນທີ່ຜ່ານສປ່ຽຍເໜລົລ໌ແຂວນລອຍຂອງ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ບນກະທຳປຳປັບປຸງກ່ອນພາຍຫັງຈາກການລ້າງດ້ວຍສາຮະລາຍ ຊຸດຄວບຄຸມ ສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ແລະສາຮະລາຍກາຣດອິນທີ່ຢູ່ຜສມ ເປັນເວລາ 1 ນາທີ ຮະ່ວງກາເກັບຮັກໜາທີ່ອຸນໜຸມ 4°C ເປັນເວລາ 5 ວັນ.....	50

## สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ

หน้า

8 ปริมาณกรดที่ไทเทเรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์ เชลล์เขวนโดยของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอย ภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	52
9 ค่าลอการิทึมของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอดเบรียบเทียบกับปริมาณเชื้อเริ่มต้นของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฟอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	53
10 ค่า pH ของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เชลล์เขวนโดยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	55
11 ปริมาณกรดที่ไทเทเรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีย์ และสารละลายกรดอินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	56
12 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 และ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกะหล่ำปลีหันฟอยก่อนและหลังการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม ชุดทดสอบเกลืออินทรีย์และชุดทดสอบเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที.....	60
13 ค่าลอการิทึมของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอดเบรียบเทียบกับปริมาณเชื้อเริ่มต้นของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกะหล่ำปลีหันฟอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	64

## สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ	หน้า
14 ค่า pH ของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุมสารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	66
15 ปริมาณกรดที่ไทเทเรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>E. coli</i> ATCC 25922 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์ และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	68
16 ค่าลอการิทึมของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอดเบรียบเทียบกับปริมาณเชื้อเริ่มต้นของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	69
17 ค่า pH ของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	71
18 ปริมาณกรดที่ไท泰เรตได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกะหล่ำปลีหันฟอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 บนกะหล่ำปลีหันฟอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์ และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....	72

## สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ	หน้า
19 ค่าลอกการทึบของอัตราส่วนของปริมาณเชื้อเหลือรอดเปรียบเทียบกับปริมาณ เชื้อเริ่มต้นของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลាปเลี้ยหันฝอยที่ล้างด้วย <sup>สารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีและสารละลายเกลืออินทรี ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน...</sup>	74
20 ค่า pH ของกระหลาปเลี้ยหันฝอยที่ผ่านสเปรย์เซลล์แขวนลอยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลาปเลี้ยหันฝอยภายหลังจากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม <sup>สารละลายเกลืออินทรีและสารละลายเกลืออินทรีผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....</sup>	75
21 ปริมาณกรดที่ไทด์ได้โดยคิดเป็นกรดแลกติกของกระหลาปเลี้ยหันฝอยที่ผ่านสเปรย์ เซลล์แขวนลอยของ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 บนกระหลาปเลี้ยหันฝอยภายหลัง <sup>จากการล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรี และสารละลายเกลืออินทรีผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษา<sup>ที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....</sup></sup>	77
22 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลาปเลี้ยหันฝอยที่ล้างด้วย <sup>สารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีและสารละลายกรดอินทรีผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....</sup>	102
23 ปริมาณ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลาปเลี้ยหันฝอย <sup>ที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีและสารละลาย กรดอินทรีผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C<sup> เป็นเวลา 5 วัน.....</sup></sup>	103
24 ปริมาณ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลาปเลี้ยหันฝอยที่ล้างด้วย <sup>สารละลายชุดควบคุม สารละลายกรดอินทรีและสารละลายกรดอินทรีผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน.....</sup>	103
25 ปริมาณ <i>E. coli</i> ATCC 25922 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหลาปเลี้ยหันฝอยที่ล้างด้วย <sup>สารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีและสารละลายเกลืออินทรี ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 4°C เป็นเวลา 5 วัน...</sup>	104

## สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพ	หน้า
26 ปริมาณ <i>S. typhimurium</i> ATCC 13311 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหล่ำปลีหันฝอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน.....	104
27 ปริมาณ <i>S. aureus</i> ATCC 25923 ( $\text{Log}_{10} \text{ cfu.g}^{-1}$ ) บนกระหล่ำปลีหันฝอยที่ล้างด้วยสารละลายชุดควบคุม สารละลายเกลืออินทรีย์และสารละลายเกลืออินทรีย์ผสม เป็นเวลา 1 นาที ระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ $4^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 5 วัน....	105