

โครงการวิจัย

การควบคุมโรคหลังเก็บเกี่ยวของผลสตรอเบอรี่ด้วยกรดอะซิติก
Control of Strawberry Postharvest Disease by Acetic Acid

รหัสโครงการ 3065-0183

เสนอต่อ

มูลนิธิโครงการหลวง

โดย

รศ.ดร.दनัย บุญยเกียรติ หัวหน้าโครงการ

นางสาวศิริโสภา อินทชะ ผู้ร่วมโครงการ

นายชัยพิชิต เชื้อเมืองพาน ผู้ร่วมโครงการ

ภาควิชาพืชสวน คณะเกษตรศาสตร์

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

มีนาคม 2547

การควบคุมโรคหลังการเก็บเกี่ยวของผลสตรอเบอรี่ด้วยกรดอะซิติก

Control of Strawberry Postharvest Disease Using Acetic Acid

दनय बुनयเกयरदु डरररररर अनख डरररररर रररररर

บทคัดย่อ

ผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 50 ปลูกเชื้อด้วยสปอร์ของเชื้อรา *Rhizopus* sp. ความเข้มข้น 2×10^6 สปอร์ต่อมิลลิลิตร หลังจากปลูกเชื้อแล้วบรรจุผลสตรอเบอรี่ลงในถาดพลาสติก แล้วจึงบรรจุลงในกล่องกระดาษขนาด $29 \times 42 \times 9$ เซนติเมตร บรรจุกล่องลงในถุงพลาสติก โพลีเอทิลีน แล้วจึงใส่เพอร์ไลต์ ซึ่งมีกรดอะซิติก 1 เปอร์เซ็นต์ 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17 และ 19 มิลลิลิตร หรือ กรดอะซิติก 1, 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร ปิดปากถุงให้สนิทนาน 1 วัน แล้วจึงเปิดถุงออกตั้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง ผลปรากฏว่าการใช้กรดอะซิติก 1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 5 มิลลิลิตร สามารถควบคุมโรคผลเน่าของสตรอเบอรี่จากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ได้เล็กน้อย ส่วนกรดอะซิติกที่มีปริมาณมากกว่า 5 มิลลิลิตร หรือ มีความเข้มข้นสูงกว่า 1 เปอร์เซ็นต์ จะเป็นพิษต่อผลสตรอเบอรี่ เมื่อลดเวลาในการรมเหลือ 12 ชั่วโมง พบว่า กรดอะซิติกเข้มข้น 2, 3 และ 4 เปอร์เซ็นต์ มีแนวโน้มทำให้เกิดผลเน่าลดลง ส่วนน้ำส้มสายชู 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร ซึ่งรวมผลสตรอเบอรี่นาน 1 วัน หรือ 12 ชั่วโมง ไม่มีผลในการลดปริมาณหรือความรุนแรงของโรคผลเน่า

Abstract

Strawberry fruit variety No. 50 was inoculated with *Rhizopus* sp. spore suspension which has spore concentration of 2×10^6 spores per milliliter. Fruit was then put in plastic tray and $29 \times 42 \times 9$ centimeter cardboard box. The box were then put into polyethylene bags. Pelite that carry 1 percent acetic acid 1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17 and 19 milliliter or 1, 5, 10 and 15 percent of acetic acid at 5 milliliter. The bags were sealed tight for 1 day. The results showed that 5 milliliter of acetic acid of 1 percent slightly control *Rhizopus* sp. fruit rot. Acetic acid of higher than 5 ml. or higher concentration than 1 percent was toxic to strawberry fruit. When reduced the fumigation time to 12 hours, 2, 3 and 4 percent acetic acid trended to decrease fruit rot. However 1, 3 and 5 milliliter of vinegar fumigation for either 1 dday or 12 hours had no effect on fruit rot incidence and severity.

คำนำ

สตรอเบอร์ เป็นผลไม้เศรษฐกิจบนที่สูงในเขตภาคเหนือของประเทศไทย ในแต่ละปีพื้นที่ปลูกสตรอเบอร์ที่อยู่ในเขตจังหวัดเชียงใหม่และเชียงรายมีไม่ต่ำกว่า 3,000 ไร่ และให้ผลผลิตเกือบหนึ่งหมื่นตัน สามารถทำรายได้เป็นมูลค่านับร้อยล้านบาท (นิรนาม, 2543) ในปี 2544 ฝ่ายตลาดมูลนิธิโครงการหลวงซื้อสตรอเบอร์จากเกษตรกรเป็นจำนวนเงิน 3,035,349.65 บาท ซึ่งนับเป็นประมาณ 33 เปอร์เซ็นต์ของผลไม้ทั้งหมด ซึ่งตัวเลขดังกล่าวแสดงให้เห็นว่า สตรอเบอร์เป็นพืชเศรษฐกิจบนที่สูงที่สำคัญชนิดหนึ่งของมูลนิธิโครงการหลวง

การจัดการหลังการเก็บเกี่ยวผลสตรอเบอร์มีปัญหาสำคัญเกิดขึ้นหลายประการ เช่น การที่สตรอเบอร์มีอายุการวางจำหน่ายสั้นเพียง 2-3 วัน เพราะมักเสียหายจากการเข้าทำลายของเชื้อจุลินทรีย์โดยเฉพาะเชื้อรา *Rhizopus* sp. (दनัย, 2543) สตรอเบอร์เป็นผลไม้ที่เสียหายจากการเข้าได้ง่าย เพราะมีลักษณะเนื้อสัมผัสที่นิ่ม โดยมีค่าความแน่นเนื้อเพียงประมาณ 0.60 กิโลกรัม (ทองใหม่, 2541) จึงทำให้เกิดแผลได้ง่าย และเป็นช่องทางซึ่งทำให้เชื้อจุลินทรีย์เข้าทำลายต่อได้ นอกจากนั้นสตรอเบอร์ยังแสดงอาการผิวน้ำในระหว่างการวางจำหน่ายด้วยการใช้สารเคมีฆ่าเชื้อราในการควบคุมโรคหลังการเก็บเกี่ยวผลสตรอเบอร์ จะทำให้เกิดพิษตกค้างบนผลสตรอเบอร์ เพราะผลสตรอเบอร์มีอายุการวางจำหน่ายสั้น และยังเป็นผลไม้ที่บริโภคทั้งเปลือก ดังนั้นเป็นการเสี่ยงต่อการเป็นอันตรายต่อสุขภาพของผู้บริโภค การใช้สารเคมีในกลุ่มที่จัดว่าไม่มีอันตรายต่อผู้บริโภค เช่น เอทานอล อะซีตัลดีไฮด์ และกรดอะซิติก อาจช่วยลดปัญหาเรื่องโรคหลังการเก็บเกี่ยวของผลสตรอเบอร์ได้ การศึกษาครั้งนี้มุ่งที่จะหาความเข้มข้นที่เหมาะสมของกรดอะซิติกเพื่อใช้ในการควบคุมโรคผลเน่าที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ของผลสตรอเบอร์

วิธีการทดลอง

การทดลองที่ 1 การควบคุมโรคหลังการเก็บเกี่ยวของผลสตรอเบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ด้วยกรดอะซิติกและน้ำส้มสายชู

ผลสตรอเบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เก็บเกี่ยวในระยะสุก 75 เปอร์เซ็นต์ จากสวนเกษตรกรบ้านแม่แอ อำเภอมะแมร์ จังหวัดเชียงใหม่

การทดสอบเบื้องต้น นำผลสตรอเบอร์มาจุ่มลงในสารละลายเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ นาน 3 วินาที แล้วผึ่งให้แห้ง บรรจุผลสตรอเบอร์ลงในภาชนะที่มีลักษณะเป็นหลุม 10 หลุม หลุมละ 4 ผล บรรจุสตรอเบอร์ลงไป 8 หลุม แล้วบรรจุเวมิกิวไลต์หนัก 2 กรัม ใส่ลงใน

หลุมตรงกลางของถาดพลาสติก เติมกรดอะซีติก 1 เปอร์เซ็นต์ลงไปในเวอมิคิวไลท์ปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร บรรจุถาดลงในกล่องแล้วบรรจุกล่องในถุงพลาสติกปิดถุงให้สนิทให้เหลือปริมาตรเท่ากับกล่อง วางไว้นาน 1 และ 2 วัน เพื่อให้ผลสโตรเบอร์รุกรมอยู่ในบรรยากาศที่มีกรดอะซีติกระเหยออกมา

วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ มี 9 กรรมวิธี แต่ละกรรมวิธีมี 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำประกอบด้วยผลสโตรเบอร์ 32 ผลใน 8 หลุม

กรรมวิธีที่ 1	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	ไม่คลุมถุงพลาสติก	ไม่รมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 2	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 1 วัน	ไม่รมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 3	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 2 วัน	ไม่รมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 4	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 1 วัน	รมกรดอะซีติก 1 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 5	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 1 วัน	รมกรดอะซีติก 3 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 6	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 1 วัน	รมกรดอะซีติก 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 7	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 2 วัน	รมกรดอะซีติก 1 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 8	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 2 วัน	รมกรดอะซีติก 3 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 9	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก 2 วัน	รมกรดอะซีติก 5 มิลลิลิตร	

การทดลองที่ 1.1 การศึกษาปริมาณของกรดอะซีติกที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและของผลสโตรเบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.

1.1.1 ศึกษากรดอะซีติกความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 1, 3, 5, 7 และ 9 มิลลิลิตร ที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและของผลสโตรเบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.

นำผลสโตรเบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เก็บเกี่ยวในระยะสุก 75 เปอร์เซ็นต์ จากแหล่งปลูกบ้านแม่แฮ อำเภอมะเข่ จังหวัดเชียงใหม่ มาฆ่าเชื้อบริเวณผิว โดยการจุ่มลงในเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ นาน 3 วินาที ผึ่งให้แห้ง แล้วปลูกเชื้อ *Rhizopus* sp. ที่เลี้ยงไว้บนผลสโตรเบอร์นาน 7 วัน นำเชื้อรามาเตรียม Spore suspension เข้มข้น 2×10^6 สปอร์/มิลลิลิตร นำไปฉีดพ่นลงบนผลสโตรเบอร์ด้วยน้ำหมักดักที่สม่ำเสมอให้ทั่วผลสโตรเบอร์ ผึ่งให้แห้ง แล้วบรรจุผลสโตรเบอร์ลงในถาดพลาสติกซึ่งมีหลุม 10 หลุม บรรจุผลสโตรเบอร์ลงในหลุม 8 หลุม หลุมละ 4 ผล บรรจุเพอร์ไลท์หนัก 2 กรัม ลงในหลุมตรงกลางของถาดพลาสติก ซึ่งมีสโตรเบอร์อยู่แล้ว เติมกรดอะซีติกความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ลงไป 1, 3, 5, 7 และ 9 มิลลิลิตร บรรจุถาดพลาสติกลงใน

กล่องขนาด 29 x 42 x 9 เซนติเมตร แล้วบรรจุกล่องลงในถุงพลาสติกปิดถุงให้สนิทให้เหลือปริมาตรเท่ากับกล่อง วางไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 1 วัน จึงเปิดถุงออก

วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ มี 14 กรรมวิธี แต่ละกรรมวิธีมี 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำประกอบด้วยผลสตรอเบอร์รี่ 32 ผล

กรรมวิธีที่ 1	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	ไม่คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซิติก
กรรมวิธีที่ 2	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซิติก
กรรมวิธีที่ 3	ไม่ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 1 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 4	ไม่ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 3 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 5	ไม่ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 5 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 6	ไม่ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 7 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 7	ไม่ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 9 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 8	ชุดควบคุม	ปลูกเชื้อ	ไม่คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซิติก
กรรมวิธีที่ 9	ชุดควบคุม	ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซิติก
กรรมวิธีที่ 10	ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 1 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 11	ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 3 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 12	ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 5 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 13	ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 7 มิลลิลิตร
กรรมวิธีที่ 14	ปลูกเชื้อ	รวมด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์		ปริมาณ 9 มิลลิลิตร

1.1.2 ศึกษากรดอะซิติกความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 11, 13, 15, 17 และ 19 มิลลิลิตร ที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและของผลสตรอเบอร์รี่พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.

การเตรียมผลสตรอเบอร์รี่เหมือนการทดลองที่ 1.1.1 มี 14 กรรมวิธี มีลักษณะเหมือนกับการทดลองที่ 1.1.1 แต่ใช้ปริมาณของกรดอะซิติก 1 เปอร์เซ็นต์ เท่ากับ 11, 13, 15, 17 และ 19 มิลลิลิตร การวางแผนการทดลองเหมือนการทดลองที่ 1.1.1

การทดลองที่ 1.2 การศึกษาความเข้มข้นของกรดอะซีติกที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.

การเตรียมผลสตรอเบอรี่เหมือนการทดลองที่ 1.1.1 มี 12 กรรมวิธี วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ แต่ละกรรมวิธีมี 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำประกอบด้วยสตรอเบอรี่ 32 ผล

กรรมวิธีที่ 1	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	ไม่คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 2	ชุดควบคุม	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 3	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 1 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 4	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 5 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 5	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 10 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 6	ไม่ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 15 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 7	ชุดควบคุม	ปลูกเชื้อ	ไม่คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 8	ชุดควบคุม	ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	ไม่รวมกรดอะซีติก
กรรมวิธีที่ 9	ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 1 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 10	ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 5 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 11	ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 10 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	
กรรมวิธีที่ 12	ปลูกเชื้อ	คลุมถุงพลาสติก	รวมกรดอะซีติก 15 เปอร์เซ็นต์ 5 มิลลิลิตร	

การทดลองที่ 1.3 การศึกษาปริมาณของน้ำส้มสายชูที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.

การเตรียมผลสตรอเบอรี่เหมือนการทดลองที่ 1.1.1 มี 8 กรรมวิธี วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ แต่ละกรรมวิธีมี 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำประกอบด้วยสตรอเบอรี่ 32 ผล

กรรมวิธีที่ 1	ไม่ปลูกเชื้อ	ไม่รมน้ำส้มสายชู	
กรรมวิธีที่ 2	ไม่ปลูกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 1 ml
กรรมวิธีที่ 3	ไม่ปลูกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 3 ml
กรรมวิธีที่ 4	ไม่ปลูกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 5	ปลูกเชื้อ	ไม่รมน้ำส้มสายชู	
กรรมวิธีที่ 6	ปลูกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 1 ml
กรรมวิธีที่ 7	ปลูกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 3 ml
กรรมวิธีที่ 8	ปลูกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 5 ml

การทดลองที่ 2 การควบคุมโรคหลังการเก็บเกี่ยวของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ด้วยกรดอะซีติกและน้ำส้มสายชู

การทดลองที่ 2.1 การศึกษาความเข้มข้นของกรดอะซีติกที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. เมื่อรณาน 12 ชั่วโมง

นำผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เก็บเกี่ยวในระยะสุก 75 เปอร์เซ็นต์จากแหล่งปลูกบ้านแม่แฮ อำเภอแม่แจ่ม จังหวัดเชียงใหม่ มาฆ่าเชื้อบริเวณผิว โดยการจุ่มลงในเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ นาน 3 วินาที ผึ่งให้แห้ง แล้วปลูกเชื้อ *Rhizopus* sp. ที่เลี้ยงไว้บนผลสตรอเบอรี่นาน 7 วัน นำเชื้อรามาเตรียม Spore suspension เข้มข้น 2×10^6 สปอร์/มิลลิลิตร นำไปฉีดพ่นลงบนผลสตรอเบอรี่ด้วยน้ำหมักกดที่สม่ำเสมอให้ทั่วผลสตรอเบอรี่ ผึ่งให้แห้ง แล้วบรรจุผลสตรอเบอรี่ลงในภาตพลาสติกซึ่งมีหลุม 10 หลุม บรรจุผลสตรอเบอรี่ลงในหลุม 8 หลุม หลุมละ 4 ผล บรรจุเพอร์ไลต์หนัก 2 กรัม ลงในหลุมตรงกลางของภาตพลาสติก ซึ่งมีสตรอเบอรี่อยู่แล้ว เติมกรดอะซีติกความเข้มข้น 1, 2, 3, 4 และ 5 เปอร์เซ็นต์ ลงไปในเพอร์ไลต์ปริมาณ 5 มิลลิลิตร บรรจุภาตพลาสติกลงในกล่องขนาด 29×42×9 เซนติเมตร แล้วบรรจุกล่องลงในถุงพลาสติกปิดถุงให้สนิทให้เหลือปริมาตรเท่ากับกล่อง วางไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 12 ชั่วโมง จึงเปิดถุงออก

วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ มี 12 กรรมวิธี แต่ละกรรมวิธีมี 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำประกอบด้วยผลสตรอเบอรี่ 32 ผล

กรรมวิธีที่ 1	ไม่ปลูกเชื้อ	ไม่รมกรดอะซีติก		
กรรมวิธีที่ 2	ไม่ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 1%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 3	ไม่ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 2%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 4	ไม่ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 3%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 5	ไม่ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 4%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 6	ไม่ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 5%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 7	ปลูกเชื้อ	ไม่รมกรดอะซีติก		
กรรมวิธีที่ 8	ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 1%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 9	ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 2%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 10	ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 3%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 11	ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 4%	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 12	ปลูกเชื้อ	รมกรดอะซีติก	ความเข้มข้น 5%	ปริมาณ 5 ml

**การทดลองที่ 2.2 การศึกษาความเข้มข้นของกรดอะซีติกที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและ
ของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.
เมื่อรมนาน 1 ชั่วโมง**

การเตรียมผลสตรอเบอรี่เหมือนการทดลองที่ 2.1 มี 12 กรรมวิธี มีลักษณะ
เหมือนกับการทดลองที่ 2.1 แต่ใช้ระยะเวลาในการรมด้วยกรดอะซีติกเพียง 1 ชั่วโมง การวางแผน
การทดลองเหมือนการทดลองที่ 2.1

**การทดลองที่ 2.3 การศึกษาปริมาณของน้ำส้มสายชูที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและ
ของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.
เมื่อรมนาน 12 ชั่วโมง**

การเตรียมผลสตรอเบอรี่เหมือนการทดลองที่ 2.1 มี 8 กรรมวิธี รมด้วยน้ำส้ม
สายชูนาน 12 ชั่วโมง วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ แต่ละกรรมวิธีมี 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำประกอบ
ด้วยสตรอเบอรี่ 32 ผล

กรรมวิธีที่ 1	ไม่ปลุกเชื้อ	ไม่รมน้ำส้มสายชู	
กรรมวิธีที่ 2	ไม่ปลุกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 1 ml
กรรมวิธีที่ 3	ไม่ปลุกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 3 ml
กรรมวิธีที่ 4	ไม่ปลุกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 5 ml
กรรมวิธีที่ 5	ปลุกเชื้อ	ไม่รมน้ำส้มสายชู	
กรรมวิธีที่ 6	ปลุกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 1 ml
กรรมวิธีที่ 7	ปลุกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 3 ml
กรรมวิธีที่ 8	ปลุกเชื้อ	รมน้ำส้มสายชู	ปริมาณ 5 ml

**การทดลองที่ 2.4 การศึกษาปริมาณของน้ำส้มสายชูที่มีผลต่อการควบคุมโรคเน่าและ
ของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp.
เมื่อรมนาน 1 ชั่วโมง**

การเตรียมผลสตรอเบอรี่เหมือนการทดลองที่ 2.1 มี 8 กรรมวิธี มีลักษณะเหมือน
กับการทดลองที่ 2.3 แต่ใช้ระยะเวลาในการรมด้วยน้ำส้มสายชูเพียง 1 ชั่วโมง การวางแผนการ
ทดลองเหมือนการทดลองที่ 2.3

การบันทึกผลการทดลอง

1. การหาปริมาณของโรค (Disease intensity) โดยการนับจำนวนผลที่เป็นโรค และคิดเป็นเปอร์เซ็นต์การเกิดโรค

2. การประเมินความรุนแรงของโรค โดยกำหนดคะแนนความรุนแรง 0-5

0	=	ไม่มีแผลปรากฏ
1	=	มีแผลเป็นพื้นที่ 0 – 20 %
2	=	มีแผลเป็นพื้นที่ 21 – 40 %
3	=	มีแผลเป็นพื้นที่ 41 – 60 %
4	=	มีแผลเป็นพื้นที่ 61 – 80 %
5	=	มีแผลเป็นพื้นที่ 81 – 100 % หรือผลเน่าและ

จากนั้นคำนวณหาความรุนแรงของโรคจาก

$$\text{เปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรค} = \frac{\text{ผลรวมของการเป็นโรคในแต่ละระดับ}}{\text{จำนวนผลที่เป็นโรค}} \times \frac{100}{\text{ระดับความสูงสุดของการเป็นโรค}}$$

สภาพแวดล้อมในระหว่างการทดลอง อุณหภูมิเฉลี่ยเท่ากับ 23 องศาเซลเซียส
ความชื้นสัมพัทธ์ 60 เปอร์เซ็นต์

ผลการทดลองและวิจารณ์

ในการศึกษาขั้นต้น (ไม่แสดงผลการทดลอง) ใช้กรดอะซีติกเข้มข้น 100 เปอร์เซ็นต์ และ 10 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร ในการรมผลสตรอเบอรี่ ซึ่งปรากฏว่าผลสตรอเบอรี่แสดงอาการผลเน่า สีผลซีดและบริเวณกลีบเลี้ยงไหม้เป็นสีน้ำตาล จึงลดความเข้มข้นลงเหลือ 1 เปอร์เซ็นต์ ใช้ปริมาณเท่าเดิม คือ 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร พบว่า ปริมาณของผลที่เป็นโรคลดลงเมื่อใช้กรดอะซีติกปริมาณ 5 มิลลิลิตร ในการรม 1 วัน แต่ถ้าหากรมนาน 2 วัน จำนวนผลที่เน่ากลับเพิ่มขึ้นเท่ากับชุดควบคุม เนื่องจากการศึกษาเบื้องต้น พบว่า ควรรมกรดอะซีติกเพียง 1 วัน ประกอบกับผลสตรอเบอรี่มีอายุการวางจำหน่ายสั้น หากต้องรมอยู่ในกรดอะซีติกถึง 2 วัน จะทำให้เสียโอกาสในการวางจำหน่าย จึงเลือกการรมกรดอะซีติกเพียง 1 วัน เท่านั้น

การทดลองที่ 1.1.1 ในการรวมผลสตรอเบอร์รี่ด้วยกรดอะซีติกนาน 1 วัน จะช่วยทำให้แนวโน้มการเกิดโรคเน่าจากเชื้อ *Rhizopus* sp. ลดลง แต่พบว่า ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยในวันที่ 7 ของการเก็บรักษาผลสตรอเบอร์รี่ที่รมด้วยกรดอะซีติก 1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 9 มิลลิตร เน่าเสีย 56 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติจากการไม่รมกรดอะซีติกและคลุมถุงพลาสติก (กรรมวิธีที่ 9) แต่ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับการไม่รมกรดอะซีติกและไม่คลุมถุงพลาสติก (กรรมวิธีที่ 8) แต่การรวมผลสตรอเบอร์รี่ทำให้โรคเน่าที่เกิดจากเชื้อราชนิดอื่นเพิ่มขึ้น (ตารางที่ 1.1) การรวมผลสตรอเบอร์รี่ด้วยกรดอะซีติกไม่มีผลในการลดความรุนแรงของโรคลงได้ (ตารางที่ 1.2)

การทดลองที่ 1.1.2 การเพิ่มปริมาณของกรดอะซีติกเป็น 11, 13, 15, 17 และ 19 มิลลิตร ไม่ช่วยลดเปอร์เซ็นต์การเกิดโรคเน่าจากเชื้อรา *Rhizopus* (ตารางที่ 1.3 และ 1.4) ผลสตรอเบอร์รี่ที่ไม่ได้รับการปลูกเชื้อ *Rhizopus* sp. แสดงอาการของโรคเน่าเนื่องจากเชื้อราชนิดนี้ด้วย ทั้งนี้เพราะกรดอะซีติกมีเพิ่มมากขึ้น สามารถระเหยเป็นไอในความเข้มข้นที่สูงขึ้นจนถึงระดับที่เป็นพิษต่อผลสตรอเบอร์รี่ เพราะพบอาการผิดปกติต่างๆ เกิดขึ้นกับผลสตรอเบอร์รี่ เช่น กลีบเลี้ยงกลายเป็นสีน้ำตาล ผลมีสีซีดลง เป็นต้น ความเป็นพิษของกรดอะซีติกอาจทำให้ผลสตรอเบอร์รี่เกิดบาดแผลขึ้น ซึ่ง *Rhizopus* sp. เป็นเชื้อราชนิด weak parasite เข้าทำลายผลิตผลทางบาดแผลเท่านั้น (दन्य, 2543)

การทดลองที่ 1.2 ในการเพิ่มความเข้มข้นของกรดอะซีติกเป็น 1, 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ โดยใช้ปริมาณ 5 มิลลิตรเท่ากันนั้น ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่ากรดอะซีติกที่มีความเข้มข้นเพิ่มขึ้นเป็น 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ ทำให้ผลสตรอเบอร์รี่เกิดโรคเน่าจากเชื้อรา *Rhizopus* เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ คือ เท่ากับ 69.33, 64.00 และ 70.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกับการใช้กรดอะซีติก 1 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งผลเน่าเท่ากับ 46.67 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งการรวมผลสตรอเบอร์รี่ด้วยกรดอะซีติก 1 เปอร์เซ็นต์ ยังทำให้ผลสตรอเบอร์รี่มีแนวโน้มการเกิดโรคเน่าน้อยกว่าชุดควบคุมที่ปลูกเชื้อแล้วคลุมถุงพลาสติก แต่ไม่รมกรดอะซีติก ซึ่งเกิดโรคเน่า 62.67 เปอร์เซ็นต์ (ตารางที่ 1.5) การรวมด้วยกรดอะซีติก 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ ยังทำให้ผลสตรอเบอร์รี่แสดงอาการของโรครุนแรงขึ้น โดยสังเกตจากการไม่ปลูกเชื้อ แต่รมด้วยกรดอะซีติก 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ พบว่า ผลสตรอเบอร์รี่แสดงความรุนแรงของโรคเป็นดัชนีการเกิดโรคเท่ากับ 81.20, 60.00 และ 86.60 ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกับที่ไม่ปลูกเชื้อ แต่รมด้วยกรดอะซีติก ซึ่งทำให้ผลสตรอเบอร์รี่มีเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคเท่ากับ 0 เปอร์เซ็นต์ (ตารางที่ 1.6)

การทดลองที่ 1.3 ในการผสมผลสตรอบอรี่ด้วยน้ำส้มสายชูปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิตร นาน 1 วัน ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า ไม่สามารถควบคุมโรคผลเน่าที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* ได้ โดยในวันที่ 3 ของการเก็บรักษาผลสตรอบอรี่ที่ไม่ผ่านการรมด้วยน้ำส้มสายชูเน่าจากเชื้อรา *Rhizopus* 53.33 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีเปอร์เซ็นต์การเน่าเสียมากกว่าผลสตรอบอรี่ที่รมด้วยน้ำส้มสายชู 3 มิลลิตร ซึ่งมีเปอร์เซ็นต์การเน่าเสียเท่ากับ 40.00 เปอร์เซ็นต์ แต่ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับเปอร์เซ็นต์การเน่าเสียของผลสตรอบอรี่ที่รมด้วยน้ำส้มสายชู 1 และ 5 มิลลิตร ที่มีการเน่าเสียเท่ากับ 41.67 และ 60.00 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ (ตารางที่ 1.7) นอกจากนี้การผสมผลสตรอบอรี่ด้วยน้ำส้มสายชูไม่สามารถลดความรุนแรงของโรคได้ (ตารางที่ 1.8)

การทดลองที่ 2.1 การผสมผลสตรอบอรี่ด้วยกรดอะซิติกเข้มข้น 1, 2, 3, 4 และ 5 เปอร์เซ็นต์ ปริมาตร 5 มิลลิตร นาน 12 ชั่วโมง ซึ่งเป็นการนำผลการทดลองที่ผ่านมาลดความเข้มข้นและเวลาในการรมลง ผลการทดลองพบว่า การรมด้วยกรดอะซิติกแล้วเก็บรักษานาน 3 วัน กรดอะซิติกเข้มข้น 2, 3 และ 4 เปอร์เซ็นต์ มีแนวโน้มทำให้การเกิดผลเน่าลดลง แต่ไม่มีความแตกต่างทางสถิติกับการไม่รมด้วยกรดอะซิติก (ตารางที่ 2.1) และการรมด้วยกรดอะซิติกไม่สามารถลดความรุนแรงของโรคได้ (ตารางที่ 2.2)

การทดลองที่ 2.2 เมื่อลดเวลาการรมลงเหลือเพียง 1 ชั่วโมง ผลการทดลองยังแสดงให้เห็นว่า การรมด้วยกรดอะซิติก 4 เปอร์เซ็นต์ สามารถลดเปอร์เซ็นต์การเกิดโรคได้เมื่อเปรียบเทียบกับ การไม่รมด้วยกรดอะซิติก (ตารางที่ 2.3) และยังทำให้ความรุนแรงของโรคมีแนวโน้มลดลงด้วย (ตารางที่ 2.4)

การทดลองที่ 2.3 และ 2.4 ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า การผสมผลสตรอบอรี่ด้วยน้ำส้มสายชู 1, 3 และ 5 มิลลิตร นาน 12 ชั่วโมง และ 1 ชั่วโมง ไม่สามารถควบคุมโรคเน่าที่เกิดจากเชื้อ *Rhizopus* ได้ เพราะเปอร์เซ็นต์การเน่าเสียของผลสตรอบอรี่ในทุกกรรมวิธีไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับชุดควบคุม (ตารางที่ 2.5 และ 2.7)

ลักษณะอาการของโรคเน่าและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* ในผลสตรอบอรี่พันธุ์พระราชทาน 50 คือ เกิดเป็นแผลขนาดเล็ก สีคล้ำ มีลักษณะฉ่ำน้ำ เนื้อเยื่อยุบตัวลง ต่อมาแผลจะขยายขนาดขึ้นจนทั่วทั้งผล มีเส้นใยขาวฟูเกิดขึ้นบนแผล จากการทดลองนี้พบว่า การคลุมถุงพลาสติกมีแนวโน้มเพิ่มจำนวนผลที่เป็นโรคให้มากขึ้น เช่น ในตารางที่ 1.3 เมื่อเปรียบเทียบระหว่างปลูกเชื้อ ไม่คลุมถุงพลาสติกและไม่รมกรดอะซิติกในวันที่ 7 สตรอบอรี่แสดงอาการของ

โรค 33.33 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ปลูกเชื้อ คลุมถุงพลาสติก แต่ไม่รวมกรดอะซิติกทำให้ผลสตรอเบอรี่
 เน่า 50.68 เปอร์เซ็นต์ และในตารางที่ 1.1 การปลูกเชื้อ ไม่คลุมถุงพลาสติก ทำให้ผลสตรอเบอรี่
 เน่า 73.33 เปอร์เซ็นต์ ในวันที่ 7 ในขณะที่การปลูกเชื้อและคลุมถุงพลาสติกโดยไม่รวมกรดอะซิติก
 ทำให้ผลสตรอเบอรี่เน่า 82.67 เปอร์เซ็นต์ สาเหตุนี้อาจจะเกิดจากการคลุมด้วยถุงพลาสติกชนิด
 โพลีเอทิลีน ซึ่งไม่ยอมให้น้ำผ่านเข้าออก ทำให้น้ำที่เกิดจากการคายน้ำของผลสตรอเบอรี่
 เกิดการอึดตัวอยู่ภายในถุงเป็นการเพิ่มความชื้น โดยทั่วไปโรคหลังเก็บเกี่ยวจะระบาดได้ดีเมื่อ
 ความชื้นสัมพัทธ์ในบรรยากาศสูง (दन्य, 2543) กรดอะซิติกความเข้มข้น 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์
 ก่อให้เกิดอาการผิดปกติของผลสตรอเบอรี่ คือ ทำให้กลีบเลี้ยงแห้ง และผิวมีสีซีดลง ความเข้มข้นที่
 อาจจะใช้ควบคุมโรคผลเน่าของสตรอเบอรี่จากเชื้อรา *Rhizopus* จึงควรเป็นความเข้มข้น 1
 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณไม่เกิน 5 มิลลิลิตร

การรมผลไม้ด้วยสารที่ปลอดภัย เช่น กรดอะซิติก เอทานอล และอะซีตัลดีไฮด์
 มีข้อดี คือ ไม่ทำให้ผลผลิตเปื่อยก โดยเฉพาะสตรอเบอรี่ซึ่งเป็นผลไม้ที่สัมผัสน้ำไม่ได้ (Moyls, et al.,
 1996) มีการศึกษาแสดงให้เห็นว่าการรมผลสตรอเบอรี่ด้วยไอระเหยของอะซีตัลดีไฮด์ ช่วยควบคุม
 โรคเน่าที่เกิดจากเชื้อรา *Botrytis* ได้ (Aharoni and Stadelbacher, 1973) Moyl, et al., 1996
 รมผลสตรอเบอรี่โดยใช้ความร้อนทำให้กรดอะซิติกระเหยอย่างรวดเร็วและใช้เวลาเพียง 20 นาที
 สามารถควบคุมโรคเน่าจากเชื้อรา *Botrytis* ได้ ในการศึกษาครั้งนี้ใช้เชื้อรา *Rhizopus* ซึ่งเป็น
 ปัญหาในเขตร้อน และการรมใช้เวลา 1 วัน ซึ่งอาจจะนานเกินไป ทำให้เกิดความเป็นพิษได้

การทดลองที่ 1

การทดลองที่ 1.1.1

ตารางที่ 1.1 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลตรอบเปอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยโรคอะซิดิก ความเข้มข้น

1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 1, 3, 5, 7 และ 9 มิลลิตร เป็นเวลา 1 วัน เมื่อเวลาผ่านไป 1, 3, 5 และ 7 วัน ตามลำดับ

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิดิก (วัน)									
	1		3		5		7		เปอร์เซ็นต์ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี ¹	
"ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิดิก	6.68	0.00	17.32	0.00	44.00	0.00	80.00 ^d	1.33 ^c		
"ไม่ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิดิก	2.64	0.00	17.32	0.00	37.32	0.00	86.67 ^{cd}	0.00 ^c		
"ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 1 ml	10.68	0.00	33.32	0.00	56.00	0.00	66.00 ^b	0.00 ^c		
"ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 3 ml	5.32	0.00	17.32	0.00	41.32	0.00	92.00 ^{bc}	0.00 ^c		
"ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 5 ml	12.00	0.00	28.00	0.00	56.00	0.00	93.33 ^{abc}	0.00 ^c		
"ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 7 ml	2.64	0.00	17.32	0.00	46.68	0.00	96.00 ^{ab}	0.00 ^c		
"ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 9 ml	4.00	0.00	25.32	0.00	53.32	0.00	97.33 ^{ab}	0.00 ^c		
ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิดิก	5.20	0.00	32.00	20.00	70.68	37.32	100.00 ^a	73.33 ^{ab}		
ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิดิก	1.32	0.00	26.68	21.32	58.68	50.68	64.67 ^{ab}	82.67 ^a		
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 1 ml	4.00	0.00	28.00	17.32	60.00	37.32	100.00 ^a	80.00 ^a		
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 3 ml	9.32	0.00	44.00	32.00	77.32	57.32	100.00 ^a	70.67 ^{ab}		
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 5 ml	0.00	0.00	20.00	18.68	68.00	37.32	100.00 ^a	68.00 ^{ab}		
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 7 ml	8.00	0.00	28.00	13.32	74.68	44.32	98.67 ^{ab}	69.33 ^{ab}		
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1 % 9 ml	4.00	0.00	28.00	8.00	74.68	36.00	100.00 ^a	56.00 ^b		
LSD _{0.05}	-	-	-	-	-	-	1.88	4.53		

¹ เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ที่เป็นโรคน่าและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 1.2 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคเน่าและของผลสตรอบอรี่พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับน้ำด้วยกรดอะซิติก ความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 1, 3, 5, 7 และ 9 มิลลิตร เป็นเวลา 1 วัน เมื่อเวลาผ่านไป 1, 3, 5 และ 7 วัน ตามลำดับ

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิติก (วัน)				
	เปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรค ¹				
	1	3	5	7	
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	0.00	0.00	13.33 ^b	
ไม่ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	0.00	0.00	0.00 ^c	
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 1 ml	0.00	0.00	0.00	0.00 ^c	
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 3 ml	0.00	0.00	0.00	0.00 ^c	
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 5 ml	0.00	0.00	0.00	0.00 ^c	
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 7 ml	0.00	0.00	0.00	0.00 ^c	
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 9 ml	0.00	0.00	0.00	0.00 ^c	
ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	65.20	84.20	92.21 ^a	
ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	60.00	72.60	90.78 ^a	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 1 ml	0.00	52.20	91.40	92.67 ^a	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 3 ml	0.00	55.00	75.20	95.23 ^a	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 5 ml	0.00	42.98	75.60	89.10 ^a	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 7 ml	0.00	56.00	73.00	90.97 ^a	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 9 ml	0.00	53.40	65.20	90.22 ^a	
LSD _{0.05}	-	-	-	12.77	

¹ เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

หมายเหตุ การทดลองที่ 1.1 มีอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 23 องศาเซลเซียส และ 56.43 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

ผลการทดลองที่ 1.1.2

ตารางที่ 1.3 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสตรอบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซิติก ความเข้มข้น

1 เปอร์เซนต์ ปริมาณ 11, 13, 15, 17 และ 19 มิลลิลิตร เป็นเวลา 1 วัน เมื่อเวลาผ่านไป 1, 3, 5 และ 7 วัน ตามลำดับ

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรวมด้วยกรดอะซิติก (วัน)									
	1		3		5		7		เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี ¹	
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	1.32	0.00	18.68	5.32	45.32	9.32	66.67 ^{cd}	17.33 ^{bcd}		
ไม่ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	1.32	0.00	9.32	0.00	25.32	0.00	52.00 ^d	1.33 ^d		
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 11 ml	2.64	0.00	12.00	0.00	32.00	0.00	69.33 ^{bcd}	9.33 ^{cd}		
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 13 ml	0.00	0.00	9.32	1.32	40.00	9.32	80.00 ^{abcd}	26.67 ^{abcd}		
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 15 ml	4.00	0.00	17.32	0.00	42.68	1.32	81.33 ^{abc}	17.33 ^{bcd}		
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 17 ml	5.32	0.00	16.00	0.00	42.68	0.00	80.00 ^{abcd}	4.00 ^d		
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 19 ml	1.32	0.00	14.68	1.32	36.00	1.32	72.00 ^{abcd}	4.00 ^d		
ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	2.64	0.00	17.32	5.32	46.68	20.00	90.67 ^{abc}	33.33 ^{abc}		
ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	4.00	0.00	20.00	6.68	54.68	34.68	81.33 ^{abc}	50.67 ^a		
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 11 ml	1.32	0.00	20.00	2.64	48.00	22.68	100.00 ^a	46.67 ^a		
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 13 ml	1.32	0.00	12.00	2.64	40.00	12.00	96.00 ^{ab}	46.67a		
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 15 ml	0.00	0.00	14.68	1.32	32.00	10.68	100.00 ^a	42.67 ^{ab}		
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 17 ml	1.32	0.00	13.32	0.00	41.32	12.00	100.00 ^a	45.33 ^a		
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 19 ml	0.00	0.00	16.00	1.32	49.32	24.00	94.67 ^{abc}	50.67 ^a		
LSD _{0.05}	-	-	-	-	-	-	7.01	6.61		

¹ เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซนต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซนต์ผลที่เป็นโรคเน่าและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 1.4 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคเน่าและของผลสตรอบออร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซิติก ความเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 11, 13, 15, 17 และ 19 มิลลิตร เป็นเวลา 1 วัน เมื่อเวลาผ่านไป 1, 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิติก (วัน)				
	เปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรค ¹				
	1	3	5	7	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-ไม่คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	10.00	30.46	54.84 ^{abc}	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	0.00	0.00	6.67 ^d	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-รมกรดอะซิติก [] 1 % 11 ml	0.00	0.00	0.00	20.95 ^{cd}	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-รมกรดอะซิติก [] 1 % 13 ml	0.00	20.00	18.07	53.17 ^{abcd}	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-รมกรดอะซิติก [] 1 % 15 ml	0.00	0.00	33.33	80.00 ^{ab}	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-รมกรดอะซิติก [] 1 % 17 ml	0.00	0.00	0.00	15.57 ^{cd}	
"ไม่ปลูกเชื้อ"-รมกรดอะซิติก [] 1 % 19 ml	0.00	33.33	33.33	33.33 ^{bcd}	
ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	40.00	62.60	79.81 ^{ab}	
ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รมกรดอะซิติก	0.00	52.00	79.20	82.77 ^d	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 11 ml	0.00	30.00	75.20	73.73 ^{ab}	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 13 ml	0.00	30.00	73.40	76.75 ^{ab}	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 15 ml	0.00	20.00	72.50	52.26 ^{abc}	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 17 ml	0.00	0.00	88.80	61.63 ^{abc}	
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิติก [] 1 % 19 ml	0.00	33.33	73.40	78.21 ^{ab}	
LSD _{0.05}	-	-	-	48.14	

¹ เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

หมายเหตุ การทดลองที่ 1.2 มีอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 24.53 องศาเซลเซียส และ 50.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

การทดลองที่ 1.2

ตารางที่ 1.5 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสตรอบอร์พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซิติก ความเข้มข้น 1.5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ปริมาณ 5 มิลลิตร เป็นเวลา 1 วัน เมื่อเวลาผ่านไป 1, 3, 5 และ 7 วัน ตามลำดับ

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรวมด้วยกรดอะซิติก (วัน)									
	เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี ¹									
	1	3	5	7	1	3	5	7	1	3
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	2.64	0.00	8.00	0.00	22.68	0.00	0.00	34.67 ^c	0.00 ^d	0.00 ^d
ไม่ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	6.68	0.00	9.32	0.00	28.00	0.00	0.00	41.33 ^c	0.00 ^d	0.00 ^d
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 5 ml	2.64	0.00	10.68	0.00	30.68	0.00	0.00	52.00 ^{de}	10.67 ^b	10.67 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 5 % 5 ml	0.00	0.00	5.32	0.00	34.68	0.00	2.64	48.00 ^{de}	8.00 ^d	8.00 ^d
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 10 % 5 ml	1.32	0.00	18.68	0.00	64.00	0.00	0.00	90.67 ^{ab}	8.00 ^d	8.00 ^d
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 15 % 5 ml	0.00	0.00	21.32	0.00	60.00	0.00	0.00	80.00 ^{abc}	0.00 ^d	0.00 ^d
ปลูกเชื้อ-ไม่คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	0.00	0.00	17.32	0.00	48.00	6.68	25.32	68.00 ^{cd}	40.00 ^c	40.00 ^c
ปลูกเชื้อ-คลุมถุง-ไม่รวมกรดอะซิติก	0.00	0.00	17.32	0.00	54.68	6.68	44.00	77.33 ^{bc}	62.67 ^{ab}	62.67 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 1 % 5 ml	0.00	0.00	12.00	0.00	54.68	12.00	32.00	77.33 ^{bc}	46.67 ^{bc}	46.67 ^{bc}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 5 % 5 ml	1.32	0.00	32.00	0.00	76.00	24.00	58.68	85.33 ^{abc}	69.33 ^{ab}	69.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 10 % 5 ml	0.00	0.00	37.32	0.00	73.32	20.00	53.32	89.33 ^{ab}	64.00 ^{ab}	64.00 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก [] 15 % 5 ml	0.00	0.00	56.00	0.00	90.68	32.00	60.00	100.00 ^a	70.67 ^a	70.67 ^a
LSD _{0.05}	-	-	-	-	-	-	-	5.27	4.98	4.98

¹ เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคนาและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 1.6 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคนำและของผลสตรอบอเรียพันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี หลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซีติก ความเข้มข้น 1, 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ปริมาณ 5 มิลลิตร เป็นเวลา 1 วัน เมื่อเวลาผ่านไป 1, 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซีติก (วัน)						
	เปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรค ¹						
	1	3	5	7			
"ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รวมกรดอะซีติก	0.00	0.00	0.00	0.00 ^d			
"ไม่ปลูกเชื้อ-กลุ่มถุง-ไม่รวมกรดอะซีติก	0.00	0.00	0.00	0.00 ^d			
"ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 1 % 5 ml	0.00	0.00	0.00	20.00 ^{cd}			
"ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 5 % 5 ml	0.00	0.00	20.00	40.00 ^{bcd}			
"ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 10 % 5 ml	0.00	0.00	0.00	60.00 ^{abc}			
"ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 15 % 5 ml	0.00	0.00	0.00	0.00 ^d			
ปลูกเชื้อ-ไม่กลุ่มถุง-ไม่รวมกรดอะซีติก	0.00	68.00	87.40	95.56 ^a			
ปลูกเชื้อ-กลุ่มถุง-ไม่รวมกรดอะซีติก	0.00	48.00	66.60	80.00 ^{ab}			
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 1 % 5 ml	0.00	57.80	60.80	81.54 ^a			
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 5 % 5 ml	0.00	56.60	81.20	94.92 ^a			
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 10 % 5 ml	0.00	48.00	94.00	97.11 ^a			
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซีติก [] 15 % 5 ml	0.00	67.50	85.40	92.42 ^a			
LSD _{0.05}	-	-	-	40.98			
C.V. (%)	-	-	-	44.11			

¹ เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

หมายเหตุ การทดลองที่ 2 มีอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 28 องศาเซลเซียส และ 49 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

การทดลองที่ 1.3

ตารางที่ 1.7 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสตรอเบอร์รี่พันธุ์พระราชทาน 50 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยน้ำส้มสายชู ปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร นาน 1 วัน

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิติก (วัน)						
	เปอร์เซ็นต์ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี ¹						
	1		3		5		7
ไม่ปลุกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00 ^b	0.00	30.00 ^b	0.00 ^d	100.00	0.00 ^b	100.00
ไม่ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	5.00 ^a	0.00	41.67 ^b	3.33 ^d	100.00	0.00 ^b	100.00
ไม่ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00 ^b	0.00	36.67 ^b	1.67 ^d	100.00	0.00 ^b	100.00
ไม่ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00 ^b	0.00	33.33 ^b	0.00 ^d	100.00	0.00 ^b	100.00
ปลุกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	3.33 ^{ab}	0.00	95.00 ^a	53.33 ^{ab}	100.00	70.00 ^a	-
ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00 ^b	0.00	88.33 ^a	41.67 ^{bc}	100.00	68.33 ^a	-
ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00 ^b	0.00	100.00 ^a	40.00 ^c	100.00	65.00 ^a	-
ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	6.67 ^a	0.00	100.00 ^a	60.00 ^a	100.00	70.00 ^a	-
LSD _{0.05}	3.95	-	14.47	13.11	-	12.75	-

¹เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคน้ำและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 1.8 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคน้ำและของผลสตรอบอเรียพันธุ์พระราชทาน 50 ที่เกิดจากเชื้อ *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี
หลังจากที่ได้รมน้ำส้มสายชู ปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร นาน 1 วัน

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมน้ำส้มสายชู (วัน)						
	เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี						
	1	3	5	7			
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00	0.00 ^a	0.00 ^b	0.00			
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00	66.67 ^{ab}	0.00 ^b	0.00			
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00	26.67 ^{bc}	0.00 ^b	0.00			
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00	0.00 ^c	0.00 ^b	0.00			
ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00	99.49 ^a	100 ^a	-			
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00	97.50 ^a	100 ^a	-			
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00	100 ^a	100 ^a	-			
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00	100 ^a	100 ^a	-			
LSD _{0.05}	-	45.36	1.22	-			

เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

หมายเหตุ อักษรและค่าความขึ้นสัมพันธ์เฉลี่ยเท่ากับ 29.50 องศาเซลเซียส และ 60.71 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

การทดลองที่ 2

การทดลองที่ 2.1

ตารางที่ 2.1 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสตรอเบอร์รี่พระราชทาน 70 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซิดิก ความเข้มข้น 0.1, 2, 3, 4 และ 5 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 5 มิลลิตร นาน 12 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิดิก (วัน)					
	เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี					
	1	2		3		
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รมกรดอะซิดิก	6.67 ^b	0.00	24.45 ^d	0.00 ^b	100	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1% 5 ml	11.11 ^b	0.00	40.00 ^{c,d}	0.00 ^b	100	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 2% 5 ml	8.89 ^b	0.00	24.44 ^d	0.00 ^b	100	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 3% 5 ml	8.89 ^b	0.00	35.55 ^{c,d}	2.22 ^{ab}	100	22.33 ^a
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 4% 5 ml	22.22 ^a	0.00	42.22 ^c	4.45 ^a	100	4.45 ^{ab}
ไม่ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 5% 5 ml	6.67 ^b	0.00	26.67 ^d	0.00 ^b	100	2.22 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-ไม่รมกรดอะซิดิก	1.67 ^b	0.00	78.33 ^b	0.00 ^b	100	10.00 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 1% 5 ml	5.00 ^b	0.00	100.00 ^a	0.00 ^b	100	11.67 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 2% 5 ml	8.33 ^b	0.00	100.00 ^a	0.00 ^b	100	1.67 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 3% 5 ml	3.33 ^b	0.00	100.00 ^a	0.00 ^b	100	3.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 4% 5 ml	1.67 ^b	0.00	100.00 ^a	0.00 ^b	100	0.00 ^b
ปลูกเชื้อ-รมกรดอะซิดิก [] 5% 5 ml	3.33 ^b	0.00	100.00 ^a	0.00 ^b	100	10.00 ^{ab}
LSD _{0.05}	10.74	-	15.86	2.65	-	21.22

^a เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ข้อที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ข้อที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 2.2 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคเน่าและของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี
หลังจากที่รวมการดองเชื้อ ความเข้มข้น 0, 1, 2, 3, 4 และ 5 เปอร์เซ็นต์ ปริมาตร 5 มิลลิตร นาน 12 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรวมตัวการดองเชื้อ (วัน)		
	1	2	3
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รวมการดองเชื้อ	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 1% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 2% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 3% 5 ml	0.00	33.33 ^{ab}	26.67 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 4% 5 ml	0.00	66.67 ^a	66.67 ^{ab}
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 5% 5 ml	0.00	0.00 ^b	33.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-ไม่รวมการดองเชื้อ	0.00	0.00 ^b	66.67 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 1% 5 ml	0.00	0.00 ^b	100 ^a
ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 2% 5 ml	0.00	0.00 ^b	33.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 3% 5 ml	0.00	0.00 ^b	33.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 4% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ปลูกเชื้อ-รวมการดองเชื้อ 5% 5 ml	0.00	0.00 ^b	66.67 ^a
LSD _{0.05}	-	38.11	74.40

หมายเหตุ อูณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 29 องศาเซลเซียส และ 65.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

การทดลองที่ 2.2

ตารางที่ 2.3 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสตรอบอร์พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซิดิก ความเข้มข้น

0, 1, 2, 3, 4 และ 5 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 5 มิลลิลิตร นาน 1 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรวมด้วยกรดอะซิดิก (วัน)					
	เปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรค ¹					
	1		2		3	
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รวมกรดอะซิดิก	13.33 ^{ab}	0.00	41.67 ^d	0.00 ^b	78.22 ^{cd}	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 1% 5 ml	31.11 ^a	0.00	49.26 ^{cd}	0.00 ^b	85.33 ^{bc}	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 2% 5 ml	16.67 ^{ab}	0.00	68.00 ^{bc}	0.00 ^b	73.78 ^d	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 3% 5 ml	20.00 ^{ab}	0.00	46.67 ^{cd}	11.11 ^{ab}	80.89 ^{cd}	11.11 ^{ab}
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 4% 5 ml	21.67 ^{ab}	0.00	57.50 ^{cd}	13.33 ^a	92.00 ^b	15.55 ^a
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 5% 5 ml	6.67 ^b	0.00	36.67 ^d	0.00 ^b	79.55 ^{cd}	0.00 ^b
ปลูกเชื้อ-ไม่รวมกรดอะซิดิก	13.33 ^{ab}	0.00	89.65 ^{ab}	0.00 ^b	100 ^a	11.11 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 1% 5 ml	20.00 ^{ab}	0.00	84.33 ^{ab}	0.00 ^b	100 ^a	2.22 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 2% 5 ml	13.33 ^{ab}	0.00	88.33 ^{ab}	0.00 ^b	100 ^a	4.44 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 3% 5 ml	13.33 ^{ab}	0.00	96.33 ^a	0.00 ^b	100 ^a	2.22 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 4% 5 ml	6.67 ^b	0.00	92.00 ^a	0.00 ^b	100 ^a	0.00 ^b
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิดิก 5% 5 ml	6.67 ^b	0.00	97.00 ^a	0.00 ^b	100 ^a	0.00 ^b
LSD _{0.05}	19.94	-	22.96	11.39	7.12	14.51

¹เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคน่าและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 2.4 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคน้ำและของผลสดรอเบอรที่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี
หลังจากที่ได้รับด้วยกรดอะซิติก ความเข้มข้น 0, 1, 2, 3, 4 และ 5 เปอร์เซ็นต์ ปริมาณ 5 มิลลิตร นาน 1 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรวมด้วยกรดอะซิติก (วัน)		
	1	2	3
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รวมกรดอะซิติก	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 1% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 2% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 3% 5 ml	0.00	33.33 ^{ab}	33.33 ^{ab}
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 4% 5 ml	0.00	66.67 ^a	66.67 ^{ab}
ไม่ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 5% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ปลูกเชื้อ-ไม่รวมกรดอะซิติก	0.00	0.00 ^b	66.67 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 1% 5 ml	0.00	0.00 ^b	100.00 ^a
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 2% 5 ml	0.00	0.00 ^b	33.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 3% 5 ml	0.00	0.00 ^b	33.33 ^{ab}
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 4% 5 ml	0.00	0.00 ^b	0.00 ^b
ปลูกเชื้อ-รวมกรดอะซิติก 5% 5 ml	0.00	0.00 ^b	66.67 ^{ab}
LSD _{0.05}	-	39.74	68.82

^aเฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

หมายเหตุ อุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 29.00 องศาเซลเซียส และ 65.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

การทดลองที่ 2.3

ตารางที่ 2.5 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสดรอบเออร์ที่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยน้ำส้มสายชู ปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิลิตร นาน 12 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิติก (วัน)					
	เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี ¹					
	1	2		3		
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	6.67	0.00	24.45 ^d	0.00	100.00	0.00
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	6.67	0.00	84.44 ^{bc}	0.00	100.00	4.44
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	8.89	0.00	93.33 ^b	8.89	100.00	13.33
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	8.89	0.00	66.67 ^a	0.00	100.00	0.00
ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	1.67	0.00	78.33 ^{ch}	0.00	100.00	10.00
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	6.67	0.00	98.33 ^a	0.00	100.00	5.00
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	3.33	0.00	100.00 ^a	0.00	100.00	8.33
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	5.00	0.00	100.00 ^a	0.00	100.00	0.00
LSD _{0.05}	10.29		19.33	9.43	-	17.09

¹เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคเน่าและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 2.6 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคน้ำและของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่รมด้วยน้ำส้มสายชู ปริมาณ 1, 3 และ 5 มิลลิตร นาน 12 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมน้ำส้มสายชู (วัน)		
	1	2	3
ไม่ปลุกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00	0.00	0.00
ไม่ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00	0.00	33.33
ไม่ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00	33.33	66.67
ไม่ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00	0.00	0.00
ปลุกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00	0.00	66.67
ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00	0.00	66.67
ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00	0.00	33.33
ปลุกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00	0.00	0.00
LSD _{0.05}	-	35.36	79.06

หมายเหตุ อุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 29 องศาเซลเซียส และ 65.67 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ

การทดลองที่ 2.4

ตารางที่ 2.7 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ผลสตรอบอร์พันธุ์พระราชทาน 70 ที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธีหลังจากที่ได้รับด้วยน้ำส้มสายชู ปริมาณ 1. 3

และ 5 มิลลิลิตร นาน 1 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิติก (วัน)					
	เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคในแต่ละกรรมวิธี					
	1	2		3		
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	6.67 ^d	0.00	24.45 ^c	0.00	100.00	0.00
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	20.00 ^{bc}	0.00	44.93 ^b	0.00	100.00	3.33
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	36.67 ^a	0.00	48.99 ^b	0.00	100.00	6.67
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	26.67 ^{ab}	0.00	48.70 ^b	1.67	100.00	0.00
ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	6.67 ^d	0.00	78.33 ^{cd}	0.00	100.00	8.33
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	13.33 ^{cd}	0.00	82.82 ^c	0.00	100.00	6.67
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	26.67 ^{ab}	0.00	87.67 ^c	0.00	100.00	11.67
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	16.67 ^{bc}	0.00	96.33 ^c	0.00	100.00	0.00
LSD _{0.05}	10.29	-	19.33	1.77	-	12.50

^aเฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

ช่องที่ 1 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคทั้งหมดในแต่ละกรรมวิธี ช่องที่ 2 = เปอร์เซ็นต์ผลที่เป็นโรคน้ำและที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี

ตารางที่ 2.8 การเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์ดัชนีการเกิดโรคเน่าและของผลสตรอเบอรี่พันธุ์พวงราชทาน 70 ที่เกิดจากเชื้อรา *Rhizopus* sp. ในแต่ละกรรมวิธี
หลังจากที่ได้น้ำส้มสายชู ปริมาณ 1.3 และ 5 มิลลิตร นาน 1 ชั่วโมง

กรรมวิธี	ระยะเวลาหลังการรมด้วยกรดอะซิติก (วัน)		
	1	2	3
ไม่ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00	0.00	0.00
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00	0.00	33.33
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00	0.00	66.67
ไม่ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00	33.33	0.00
ปลูกเชื้อ-ไม่รมน้ำส้มสายชู	0.00	0.00	66.67
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 1 ml	0.00	0.00	66.67
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 3 ml	0.00	0.00	33.33
ปลูกเชื้อ-รมน้ำส้มสายชู 5 ml	0.00	0.00	0.00
LSD _{0.05}	-	35.36	79.06

¹เฉลี่ยจากการทดลอง 3 ซ้ำ

หมายเหตุ อุดหนุนและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยเท่ากับ 29.00 องศาเซลเซียส และ 65.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

- दन्य बुनयकेरदु. 2543. रोकलङ्गेबेकेवखणफुषवन. ननुुरीकरणडुडु. डेंङङनू. 156 नूनू.
तणगनू डैठुडुडु. 2541. कुणकणतणगतणकणलडेकुनलङ्गरणेबेकेवेवलसुतुरुवरु.
वुकुतणनडुनठुवुकुतुसुतुरुडुनडुनठुडु सखवुकुतुषवन डुवुकुतुडुलडुडुडुडु, डेंङङनू.
113 नूनू.
नूरनडु. 2543. कणरणलुसुतुरुवरु. कणडुडुनडुकेषुतरुतुङु, करुतुरुवणकेषुतरलडेसुहरुन.
90 नूनू.
Moyle, A.L., P.L. Sholberg and A.P. Gaunce. 1996. Modified-atmosphere packaging of
grapes and strawberries fumigated with acetic acid. HortScience. 31(3) : 414-
416.
Aharoni, Y. and G.J. Stadelbacher. 1973. The toxicity of acetaldehyde vapors to
postharvest pathogens of fruits and vegetables. Phytopathology. 63 : 544-545.