

## การยับยั้งเชื้อรา *Lasiodiplodia theobromae* สาเหตุโรครดเน่าของมังคุดด้วยไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ Inhibition of *Lasiodiplodia theobromae*, A Causal Agent of Fruit Rot in Mangosteen by Hydrogen Peroxide

ณฤมล ปิยะเสถียรรัตน์<sup>1</sup> ผ่องเพ็ญ จิตอารีย์รัตน์<sup>1,2\*</sup> วาริช ศรีละออง<sup>1,2</sup> อภิรติ อุทัยรัตนกิจ<sup>1,2</sup> กัลยา ศรีพงษ์<sup>1</sup> และ ธนะชัย พันธุ์เกษมสุข<sup>3</sup>  
Piyasathianrat, N.<sup>1</sup>, Jitareerat, P.<sup>1,2</sup>, Srilaong, V.<sup>1,2</sup>, Uthairatanakij, U.<sup>1,2</sup>, Sripong, K.<sup>1</sup> and Pankasemsuk, T.<sup>3</sup>

### Abstract

Fruit rot caused by *Lasiodiplodia theobromae* is the major problem of harvested mangosteen fruit. This research aimed to study the effect of hydrogen peroxide (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) on the mycelium growth and spore germination of this fungal pathogen. Fungal mycelium and spores were treated with H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> at 0, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 and 0.5 % for 5, 10 and 20 min. The results revealed that inhibitory effects of H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> increased according to its concentration and period time. Treatment with H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> at 0.5% for 5-20 min showed the completely inhibitory effects on mycelium and spore germination *in vitro*. The Preliminary test showed that H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> treatment did not affect the appearance of mangosteen fruit. Thus, H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> may have the potential to apply on mangosteen for controlling fruit rot disease in further study.

**Keywords:** fruit rot disease, mangosteen, *L. theobromae*, hydrogen peroxide

### บทคัดย่อ

โรครดเน่าจากเชื้อรา *Lasiodiplodia theobromae* เป็นปัญหาสำคัญของมังคุดหลังการเก็บเกี่ยว งานนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาผลของไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) ต่อการเจริญเส้นใยและการงอกสปอร์เชื้อรา โดยทำการจุ่มเส้นใยหรือสปอร์เชื้อราใน H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> เข้มข้น 0, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 และ 0.5 % นาน 5, 10 และ 20 นาที พบว่า ประสิทธิภาพการยับยั้งเชื้อราของ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> เพิ่มขึ้นตามความเข้มข้นและระยะเวลาในการจุ่ม และที่ความเข้มข้น 0.5 % นาน 5-20 นาที สามารถยับยั้งการเจริญเส้นใยและการงอกของสปอร์ได้สมบูรณ์ และจากการทดสอบเบื้องต้นพบว่า H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ที่ความเข้มข้น 0.5 % ไม่มีผลเสียต่อลักษณะปรากฏของมังคุด ดังนั้นจึงมีความเป็นไปได้ที่จะใช้ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> เพื่อนำไปใช้การควบคุมโรครดเน่าของมังคุดในการศึกษาต่อไป

**คำสำคัญ:** โรครดเน่า มังคุด *Lasiodiplodia theobromae* ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์

### คำนำ

เชื้อสาเหตุโรครดเน่า เป็นสาเหตุหนึ่งที่มีผลโดยตรงต่อคุณภาพของมังคุด โดยเฉพาะเชื้อรา *Lasiodiplodia theobromae* ซึ่งเป็นเชื้อสาเหตุหลักที่ทำให้เกิดโรครดเน่า และเกิดการเปลี่ยนแปลงสารประกอบต่างๆ ในเปลือก ทำให้เกิดอาการผลแข็ง เนื่องจาก pericarp ถูกทำลาย และกลายเป็นปัญหาสำคัญของมังคุดภายหลังการเก็บเกี่ยว (Bunsiri และคณะ, 2003) การใช้สารเคมีกำจัดเชื้อราทำให้ผู้บริโภคเกิดความกังวลถึงอันตรายจากสารเคมีที่ตกค้าง ดังนั้นการค้นหาวิธีที่ปลอดภัยต่อผู้บริโภคและสิ่งแวดล้อมจึงเป็นเรื่องสำคัญ ปัจจุบันมีการใช้ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) เพื่อยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ทั้งในด้านการแพทย์และอุตสาหกรรมอาหาร (Linley และคณะ, 2013) โดยมีฤทธิ์ยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อแบคทีเรีย และรา ได้ (ศศิภักษ์ และคณะ, 2557) H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> มีผลต่อเยื่อหุ้มเซลล์และโมเลกุลโปรตีนภายในเซลล์ ทำให้เซลล์เกิดความเสียหาย นอกจากนี้ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> สามารถสลายตัวได้เป็นออกซิเจนกับน้ำได้อย่างรวดเร็ว จึงไม่เหลือสารเคมีตกค้างในอาหารและสิ่งแวดล้อม (Aguirre และคณะ, 2006) มีรายงานว่าไอของ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> สามารถยับยั้งโรครดเน่าขององุ่น และไม่มีผลต่อสีและปริมาณของแข็งที่ละลายน้ำได้ (Forney และคณะ, 1991) ซึ่งจากคุณสมบัติของ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ที่

<sup>1</sup> คณะทรัพยากรชีวภาพและเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีพระจอมเกล้าธนบุรี 49 ซ.เทียนทะเล 25 ถ. บางขุนเทียน-ชายทะเล แขวงท่าข้าม กทม.10150

<sup>1</sup> School of Bioresource and Technology, King Mongkut's University of Technology Thonburi, 49 Thian Thale 25, Bangkhun-thien rd., Thakam, Bangkok, 10150 Thailand

<sup>2</sup> ศูนย์นวัตกรรมเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว กระทรวงการอุดมศึกษา วิทยาศาสตร์ วิจัยและนวัตกรรม กรุงเทพมหานคร 10400

<sup>2</sup> Postharvest Technology Innovation Center, Ministry of Higher Education, Science, Research and Innovation, Bangkok 10400, Thailand

<sup>3</sup> คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ 239 ถนนห้วยแก้ว ต.สุเทพ อ.เมือง จ.เชียงใหม่ 50200

<sup>3</sup> Faculty of Agriculture, Chiang Mai University 239, Huay Kaew Road, Muang District, Chiang Mai, 50200 Thailand

\*corresponding author : pongphen.jit@kmutt.ac.th

กล่าวมา งานวิจัยนี้จึงมีวัตถุประสงค์เพื่อ ศึกษาผลของ  $H_2O_2$  ต่อการเจริญเส้นใยและการงอกสปอร์เชื้อรา *L. theobromae* สาเหตุโรคผลเน่าของมังคุด

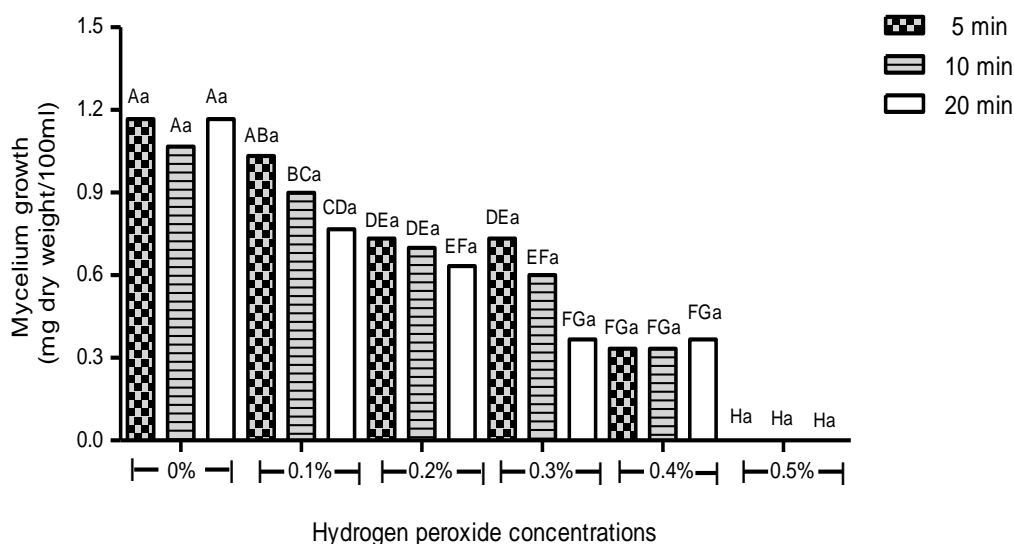
### อุปกรณ์และวิธีการ

การทดสอบผลของ  $H_2O_2$  ต่อการเจริญเส้นใยเชื้อรา *L. theobromae* ที่แยกได้จากผลมังคุด ทำโดยใช้ cork borer ( $\varnothing$  0.5 ซม.) ตัดเส้นใยเชื้อราที่เลี้ยงบนอาหาร potato dextrose agar (PDA) มาแขวนในสารละลาย  $H_2O_2$  เข้มข้น 0 (ชุดควบคุม), 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 และ 0.5 % นาน 5, 10 และ 20 นาที เมื่อครบเวลาที่กำหนด นำมาเลี้ยงในอาหารเลี้ยงเชื้อ potato dextrose broth (PDB) ปริมาตร 100 ml บ่มบนเครื่องเขย่าที่ความเร็วรอบ 100 rpm ที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส นาน 7 วัน จากนั้นกรองเส้นใยด้วยกระดาษกรองและนำไปอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส จนน้ำหนักคงที่ ซึ่งน้ำหนักเส้นใยและรายงานผลเป็น มิลลิกรัม ต่อ 100 มิลลิลิตร การทดสอบผลของ  $H_2O_2$  ต่อการงอกของสปอร์ ทำโดยเติมสปอร์แขวนลอยของเชื้อราที่  $10^2$  ลงในสารละลาย  $H_2O_2$  จนได้ความเข้มข้นสุดท้ายของ  $H_2O_2$  เท่ากับ 0 (ชุดควบคุม), 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 และ 0.5 % บ่ม นาน 5, 10 และ 20 นาที เมื่อครบเวลาที่กำหนด ทำการดูดสปอร์แขวนลอยมาเกลี่ยลงบนอาหาร PDA บ่มที่อุณหภูมิห้อง นาน 4 วัน จากนั้นนับจำนวนโคโลนีของเชื้อราบนหน้าอาหาร และคำนวณเป็นเปอร์เซ็นต์การงอกของสปอร์เปรียบเทียบกับสปอร์ในชุดควบคุม การทดสอบ  $H_2O_2$  ต่อลักษณะปรากฏของมังคุด ทำโดยจุ่มมังคุดลงในสารละลาย  $H_2O_2$  เข้มข้น 0 (ชุดควบคุม) และ 0.5 % นาน 20 นาที เมื่อครบเวลาที่กำหนด นำมาเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 13 องศาเซลเซียส นาน 7 วัน จากนั้นดูลักษณะปรากฏของมังคุดโดยเปรียบเทียบกับมังคุดชุดควบคุม วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design แต่ละทรีตเมนต์มี 4 ซ้ำ

### ผลการทดลอง

#### 1. ผลของ $H_2O_2$ ต่อการเจริญของเส้นใย *L. theobromae*

$H_2O_2$  มีผลทำให้การเจริญเส้นใยเชื้อราลดลง โดยพบว่าน้ำหนักแห้งของเส้นใยเชื้อราที่แช่ใน  $H_2O_2$  ลดลงตามความเข้มข้นของ  $H_2O_2$  ที่เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ และ พบว่าการแช่เส้นใยใน  $H_2O_2$  ที่ความเข้มข้น 0.5 % นาน 5-20 นาที มีประสิทธิภาพดีที่สุดในการยับยั้งการเจริญของเส้นใย คือ สามารถยับยั้งการเจริญเส้นใยได้อย่างสมบูรณ์ (ยับยั้งได้ 100 เปอร์เซ็นต์) ซึ่งระยะเวลาในการแช่เส้นใยที่แตกต่างกัน ไม่ส่งผลต่อการลดลงของปริมาณเส้นใยอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ



**Figure 1** Dry weight of *Lasiodiplodia theobromae* mycelium treated with  $H_2O_2$  at 0 (control), 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 and 0.5% for 5, 10, and 20 min, then cultured in PDB, and incubated at 30 °C under shaker at 100 rpm for 7 days. Capital letters correspond to comparison between the treatments and small letters correspond to comparison between the treated times .

2. ผลของ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ต่อการงอกของสปอร์ *L. theobromae*

เปอร์เซ็นต์การงอกของสปอร์เชื้อรา พิจารณาจากจำนวนโคโลนีของเชื้อราที่เจริญบนหน้าอาหาร PDA โดยเปรียบเทียบจำนวนโคโลนีของสปอร์ที่ได้รับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> กับจำนวนโคโลนีของเชื้อราที่ไม่ได้รับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> โดยกำหนดให้จำนวนโคโลนีของสปอร์เชื้อราที่ไม่ได้รับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> (ชุดควบคุม) เท่ากับ 100 % พบว่า สปอร์ของเชื้อราที่ได้รับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> เข้มข้น 0.1, 0.2, 0.3, และ 0.4 % มีเปอร์เซ็นต์การงอกของสปอร์ลดลงตามความเข้มข้นของ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ที่เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (Figure 2) และที่ความเข้มข้น 0.5 เปอร์เซ็นต์ ไม่พบการงอกของสปอร์ (0 เปอร์เซ็นต์) นอกจากนี้ พบว่า ระยะเวลาที่เชื้อราได้รับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> มีผลต่อการงอกของสปอร์ คือเปอร์เซ็นต์การงอกของสปอร์ลดลงตามระยะเวลาที่สปอร์สัมผัสกับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> นานมากขึ้น ยกเว้น การใช้ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ที่ความเข้มข้นต่ำ (0.1%) และที่ความเข้มข้นสูง (0.4% – 0.5%) พบว่าระยะเวลาที่สปอร์สัมผัสกับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ไม่ผลต่อเปอร์เซ็นต์การงอกของสปอร์

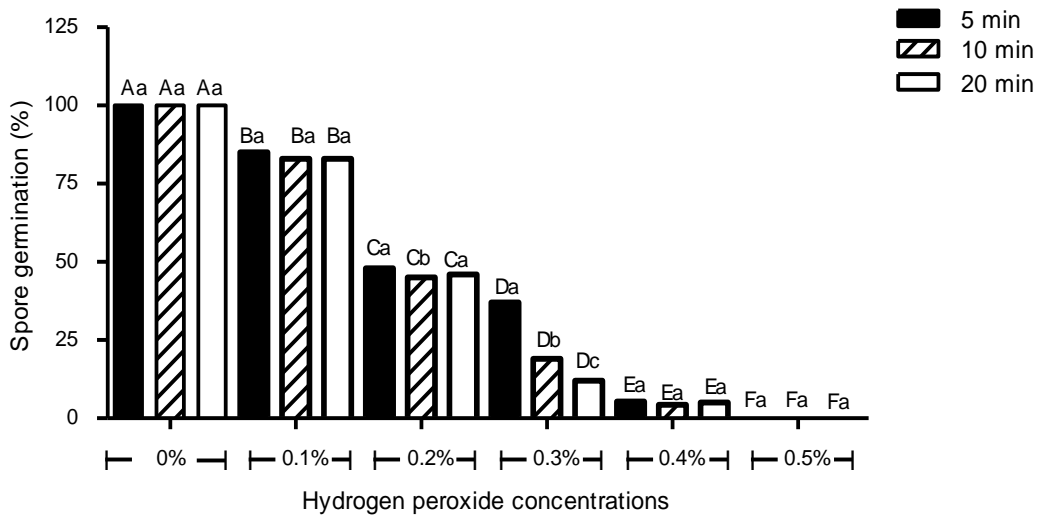


Figure 2 Percentage of spore germination of *Lasiodiplodia theobromae* when it was treated with H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> at 0 (control), 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 and 0.5% for 5, 10, and 20 min, then cultured in PDA and incubated at room temperature for 4 days. Capital letters correspond to comparison between the treatments and small letters correspond to comparison between the treated time period.

3. ผลของ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ต่อลักษณะปรากฏของมังคุด

จากการทดสอบเบื้องต้นพบว่า H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> ที่ความเข้มข้น 0.5 % ไม่มีผลเสียต่อลักษณะปรากฏของมังคุดเมื่อเปรียบเทียบกับมังคุดชุดควบคุม (ไม่ได้รับ H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>) ทั้งในด้าน สีเปลือก สีกลีบเลี้ยง และสีเนื้อ เมื่อเก็บรักษานาน 7 วัน (Figure 3)

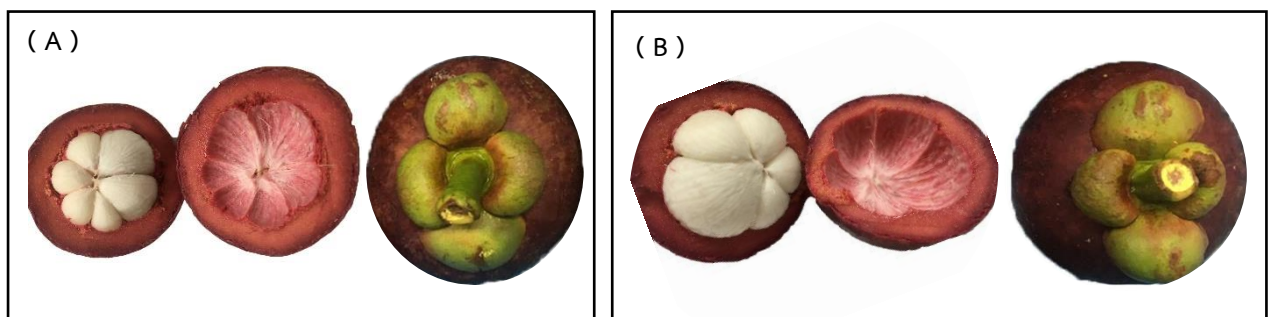


Figure 3 Appearance of mangosteen dipped in H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> solution at 0 (control) (A) and 0.5% (B) for 20 min and then stored at 13 °C for 7 days.

### วิจารณ์ผลการทดลอง

จากการทดลองเมื่อจุ่มเส้นใยหรือสปอร์เชื้อราใน  $H_2O_2$  เข้มข้น 0, 0.1, 0.2, 0.3, 0.4 และ 0.5 % นาน 5, 10 และ 20 นาที พบว่า ประสิทธิภาพการยับยั้งเชื้อราของ  $H_2O_2$  เพิ่มขึ้นตามความเข้มข้นและระยะเวลา ซึ่งที่ความเข้มข้น 0.5% นาน 5-20 นาที ให้ผลดีที่สุด เนื่องจากไม่พบการเจริญของเส้นใยและสปอร์เชื้อรา สอดคล้องกับงานวิจัยของ Sapers และ Simmons (1998) พบว่า การล้างเห็ดด้วย 0.5%  $H_2O_2$  ทำให้จุลินทรีย์ลดลงประมาณ 2 เท่า และมีการเน่าเสียลดลง นอกจากนี้งานวิจัยของ Fallik และคณะ (1994) พบว่าการใช้ 0.5% Sanosil-25 (มีส่วนประกอบของ  $H_2O_2$  เป็นหลัก) สามารถยับยั้งเชื้อรา *Botrytis cinerea* และ *Alternaria alternata* ที่เป็นสาเหตุโรคพืชของมะเขือยาวและพริกแดงหวานในระหว่างการเก็บรักษาได้ ทั้งนี้เนื่องจาก  $H_2O_2$  สามารถแตกตัวได้ ไฮดรอกซิล เรดิคัล (Hydroxyl radical,  $-OH$ ) ได้โดยไม่ต้องอาศัยตัวเร่งปฏิกิริยา (Catalyst) ซึ่ง  $-OH$  จัดเป็นสารในกลุ่ม reactive oxygen species (ROS) (อาณัติ, 2562) โดย ROS มีผลทำให้ผนังเซลล์เสียหาย เกิดการรั่วไหลของส่วนประกอบภายในเซลล์ อีกทั้งสามารถออกซิไดซ์โปรตีน เอนไซม์ และกรดนิวคลีอิก มีผลทำให้เซลล์ของเชื้อจุลินทรีย์ตาย (Aguirre และคณะ, 2006) และจากการทดสอบเบื้องต้นพบว่า  $H_2O_2$  ที่ความเข้มข้น 0.5 % นาน 20 นาที ไม่ส่งผลเสียต่อลักษณะปรากฏของมังคุด (สีเปลือก สีสลิมสีเขียว และสีเนื้อ) ดังนั้นจึงมีความเป็นไปได้ที่จะใช้  $H_2O_2$  เพื่อการควบคุมโรคผลเน่าของมังคุดในการศึกษาต่อไป

### คำขอบคุณ

ขอขอบคุณ ศูนย์นวัตกรรมเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยว และ UGSAS, Gifu University, Japan ที่อนุเคราะห์เครื่องมือและอุปกรณ์วิทยาศาสตร์ในการทำงานวิจัยครั้งนี้

### เอกสารอ้างอิง

- อาณัติ ดีพัฒนา, 2562, การพัฒนานวัตกรรมโมบัสสวาชชายปลอดเชื้อโรค ปราศจากกลิ่น ไม่ทำให้เกิดการกระจายคราบปัสสาวะ และเกิดภาวะในบ่อบำบัดน้ำเสียสำหรับโรงงานอาหาร สถานพยาบาลและสถานพักฟื้นผู้สูงอายุ, รายงานโครงการวิจัย ประจำปี 2562, คณะวิศวกรรมศาสตร์, มหาวิทยาลัยบูรพา, หน้า 74.
- ศศิภัส เพชรชู เอลิมชัย ชัยกิตติภรณ์ วิชัย พงษ์ธาราธิกุล พิพัฒน์ ลักษณ์จักรกุล วชิระ สิงหะเคนทร์ และ อีระ กลลดาเกรียงไกรเคนทร์, 2557, การศึกษาประสิทธิภาพไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์หลังจากการอบฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ในอากาศของห้องผ่าตัด, การประชุมวิชาการเสนอผลงานวิจัยระดับบัณฑิตศึกษา ครั้งที่ 12, มหาวิทยาลัยขอนแก่น, หน้า 1399-1470.
- Aguirre, J., Hansberg, W. and Navarro, R., 2006, Fungal Responses to Reactive Oxygen Species, *Medical Mycology*, 44(1): 101–107.
- Bunsiri, A., Ketsa, S. and Paull, R.E., 2003, Phenolic Metabolism and Lignin Synthesis in Damaged Pericarp of Mangosteen Fruit After Impact, *Postharvest Biology and Technology*, 29(1): 61-71.
- Fallik, E., Aharoni, Y., Grinberg, S., Copel, A. and Klein, J.D., 1994, Postharvest Hydrogen Peroxide Treatment Inhibits Decay in Eggplant and Sweet Red Pepper, *Crop Protection*, 13(6): 451–454.
- Forney, C.F., Rij, R.E., Denis, R. and Smilanek, J.L., 1991, Vapor Phase Hydrogen Peroxide Inhibits Postharvest Decay of Table Grapes, *HortScience* 26: 1512-1514.
- Linley, E., Denyer, S.P., McDonnell, G., Simons, C. and Maillard, J.Y., 2012, Use of Hydrogen Peroxide as a Biocide: New Consideration of Its Mechanisms of Biocidal Action, *Antimicrobe Chemother*, 67: 1589–1596.
- Sapers, G.M. and Simmons, G.F., 1998, Hydrogen Peroxide Disinfection of Minimally Processed Fruits and Vegetables, *Food Science and Technology*, 52(2): 48–52.