



ผลการทดลอง

สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ	
ห้องสมุดงานวิจัย	
วันที่	12.08.2554
242303
ชื่อผู้เดินทาง.....
ลายเซ็นผู้เดินทาง.....

ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมต่อการผลิตสารสี และ คุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชันของเชื้อรา *Monascus purpureus* TISTR ๓๐๘๐ บนปลายข้าว

จากการศึกษาสภาวะที่เหมาะสมต่อการผลิตสารสี และ คุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชันของเชื้อรา *M. purpureus* TISTR ๓๐๘๐ บนปลายข้าว โดยบ่มที่อุณหภูมิ ๓๕ °C เป็นเวลา ๒๕ วัน นำไปตรวจสอบคุณภาพทางเคมี ได้ผลการทดลองดังต่อไปนี้

๑. ปริมาณความชื้น

ตาราง ๑ แสดงถึงความชื้นเริ่มต้นก่อนการปลูกเชื้อรา *M. purpureus* พบว่า ของสภาวะที่ ๑ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาที มีความชื้นเริ่มต้น ๓๐.๑๕ ± ๑.๐๕ % และ สภาวะที่ ๒ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที มีความชื้นเริ่มต้น ๓๑.๗๖ ± ๑.๐๙ % โดยทั้งสภาวะ ๑ และ ๒ มีความชื้นเริ่มต้นไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) (ตาราง ๑) และมีความชื้นเริ่มต้นน้อยกว่า สภาวะอื่น ๆ ($P \leq 0.05$) และเมื่อเพิ่มปริมาตรน้ำเป็น ๑๕ ml จะทำให้ความชื้นเริ่มต้นสูงขึ้น คือ สภาวะที่ ๓ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml มีความชื้นเริ่มต้น ๓๓.๒๐ ± ๓.๗๖ % และ สภาวะที่ ๔ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml มีความชื้นเริ่มต้น ๔๐.๔๕ ± ๓.๔๒ % และเมื่อเพิ่มปริมาตรเป็น ๓๐ ml จะทำให้ความชื้นสูงสุด คือ สภาวะที่ ๕ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml มีความชื้นเริ่มต้น ๔๖.๖๔ ± ๐.๔๑ % และสภาวะที่ ๖ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml มีความชื้นเริ่มต้น ๔๙.๘๗ ± ๑.๒๒ %

เพิ่มระยะเวลาในการเพาะเลี้ยงเชื้อราบนปลายข้าวเพิ่มขึ้นความชื้นมีแนวโน้มเพิ่มขึ้น และในวันสุดท้าย หรือ วันที่ ๒๕ ของการเพาะเลี้ยงเชื้อราบนปลายข้าว พบว่า สภาวะที่ ๑ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาที ความชื้นเท่ากับ ๓๙.๑๑ ± ๐.๔๙ % ซึ่งเป็นความชื้นที่น้อยที่สุด ($P \leq 0.05$) ในขณะที่ สภาวะที่ ๖ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml ความชื้นเท่ากับ ๔๖.๓๕ ± ๑.๑๐ % ซึ่งเป็นความชื้นมากที่สุด ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๕) จากการทดลองจะเห็นได้ว่าความชื้นของทุกสภาวะจะสูงขึ้นตามระยะเวลาของการเพาะเลี้ยง เนื่องจากการเกิดรีโทรเกรเดชัน (retrogradation) หรือ การคืนตัว (setback) ของแป้ง (Smith, ๑๙๗๙) ทั้งนี้เมื่อแป้งได้รับความร้อนจนถึงอุณหภูมิที่ เกิดเจลาทีนเซชันแล้วให้ความร้อนต่อไปจนถึงจุดที่พองตัวและแตกออก โมเลกุลของอะมิโน酳จะเกิด การเรียงตัวใหม่ด้วยพันธะไฮโดรเจนระหว่างโมเลกุล เกิดเป็นร่องแผลมิติ โครงสร้างใหม่นี้ไม่มีการ ดูดน้ำเข้ามาอีกและเมื่อลดอุณหภูมิลงลักษณะการเรียงตัวของโครงสร้างจะแน่นมากขึ้น โมเลกุลอิสระ ของน้ำที่อยู่ภายในจะถูกบีบออกมามีกลับกลับเข้าไปในโครงสร้างของตัวแป้ง และเมื่อเชื้อรา *Monascus* เจริญ ตามระยะเวลาการเพาะเลี้ยงเชื้อราจะย่อยปลายข้าวให้เป็น primary metabolite จึงทำให้ โครงสร้างของปลายข้าวนิ่มนิ่นน้ำที่ถูกบีบออกมานั้นตั้งแต่แรกนั้นจะค่อย ๆ ซึมเข้าไปทำให้เพิ่ม ความชื้นตามระยะเวลาการเพาะเลี้ยง (กั้งสถาลย์ บุญปราบ, ๒๕๓๘)

ตาราง ๑ ปริมาณความชื้นเริ่มต้น (%) ของปลายข้าวก่อนการปลูกเชื้อร่า *Monascus Purpureus*

ส่วน	แซ่ปปลายข้าว (นาที)	เติมน้ำ (ml)	ความชื้นเริ่มต้น (%) ^a
๑	๐	๐	๓๐.๑๕ ^a ± ๑.๐๕ %
๒	๒๐	๐	๓๑.๒๖ ^a ± ๑.๐๘ %
๓	๐	๑๕	๓๙.๒๐ ^b ± ๓.๗๙ %
๔	๒๐	๑๕	๔๐.๔๕ ^b ± ๓.๔๑ %
๕	๐	๓๐	๔๖.๖๔ ^c ± ๐.๔๑ %
๖	๒๐	๓๐	๔๘.๙๗ ^c ± ๑.๒๒ %

^a ตัวอักษรที่แตกต่างกันในแนวตั้งแสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

หมายเหตุ: ส่วน:

๑ = แซ่ปปลายข้าว ๐ นาที

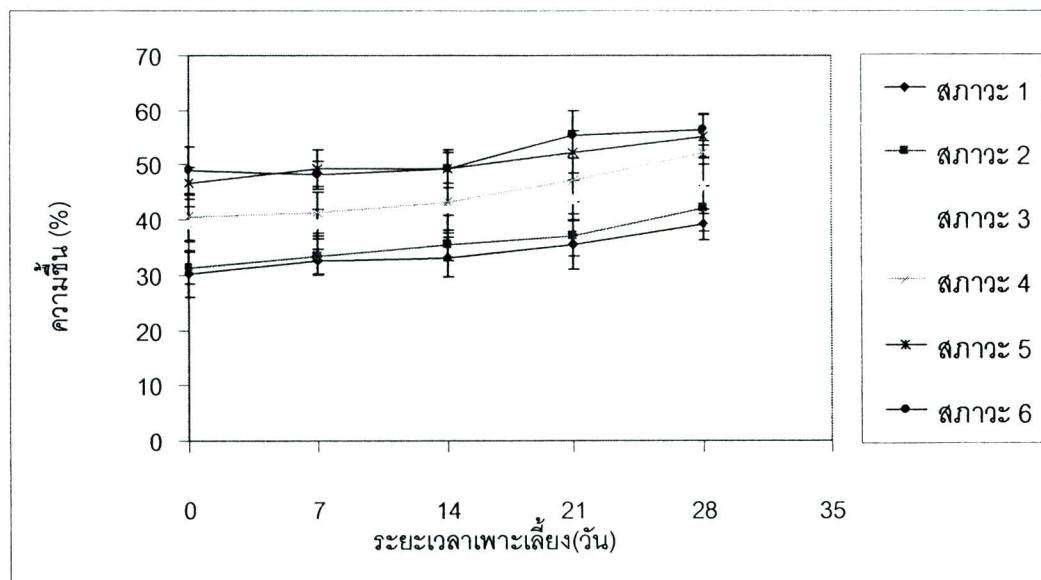
๒ = แซ่ปปลายข้าว ๒๐ นาที

๓ = แซ่ปปลายข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml

๔ = แซ่ปปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml

๕ = แซ่ปปลายข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml

๖ = แซ่ปปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml



ภาพ ๔ ปริมาณความชื้น (%) ของปลายข้าวที่มีเชื้อร่า *Monascus purpureus* เจริญในส่วน
แตกต่างกัน เป็นเวลา ๒๘ วัน

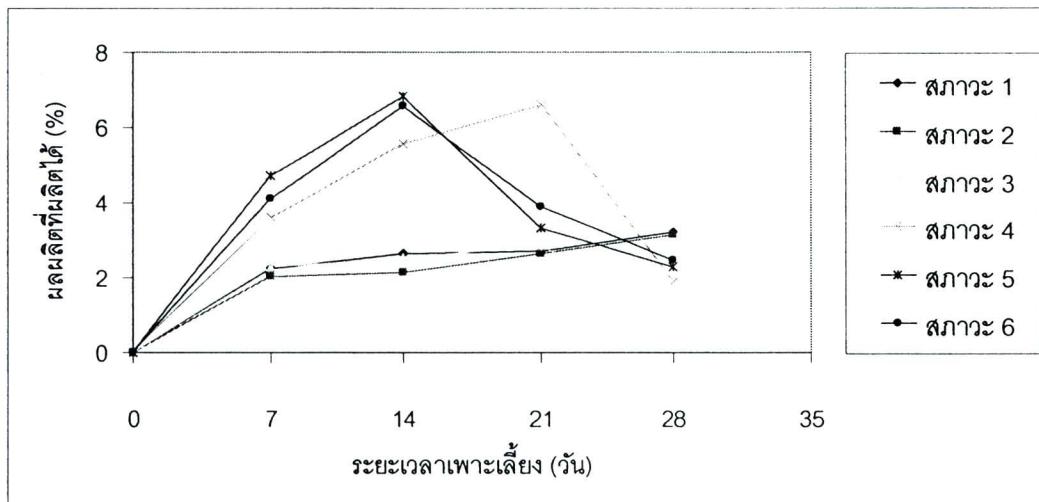
๒. ผลผลิตสารสีที่ผลิตได้

ผลผลิตสารสี คือ น้ำหนักของสารสีที่คำนวณอกรมาเป็นเปอร์เซ็นต์ ผลผลิตสารสีที่ผลิตได้ในสภาวะที่แตกต่างกันที่ระยะเวลาเพาะเลี้ยงเป็นเวลา ๒๘ วัน พบร้า ในสภาวะที่ ๑ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาที และ สภาวะที่ ๒ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที มีผลผลิตที่ผลิตได้สูงสุดที่ ๒๘ วัน โดยวันที่ ๒๘ สภาวะที่ ๑ ผลผลิตที่ผลิตได้เท่ากับ ๓.๒๓ % และรองลงมาคือ สภาวะที่ ๒ เท่ากับ ๓.๑๖ %

ในสภาวะที่ ๓ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml และ สภาวะที่ ๔ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml มีผลผลิตที่ผลิตได้สูงสุดที่ ๒๑ วัน หลังจากนั้นมีแนวโน้มลดลง โดยวันที่ ๒๑ สภาวะที่ ๔ มีผลผลิตที่ผลิตได้เท่ากับ ๖.๖๐ % และรองลงมาคือ สภาวะที่ ๓ เท่ากับ ๒.๔๖ %

ในสภาวะที่ ๕ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml และสภาวะที่ ๖ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml มีผลผลิตที่ผลิตได้สูงสุดที่ ๑๙ วันหลังจากนั้นมีแนวโน้มลดลง โดยวันที่ ๑๙ สภาวะที่ ๕ มีผลผลิตที่ผลิตได้เท่ากับ ๖.๘๓ % ซึ่งผลผลิตที่ผลิตได้สูงกว่าในสภาวะอื่น ๆ ทั้งหมดต่อระยะเวลาการบ่ม ๒๘ วัน อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$)

(ภาพ ๕) และรองลงมา คือ สภาวะที่ ๖ เท่ากับ ๖.๔๖ % เนื่องจากสภาวะที่ ๕, ๕ และ ๖ มีปริมาณความชื้นเริ่มต้นที่สูงกว่าสภาวะอื่น ๆ และสูงขึ้นตามระยะเวลาเพาะเลี้ยง อาจจะมีผลให้ เชื้อรา *M. purpureus* สร้างเอนไซม์กลูโคสอะมิเลสماก จึงเกิดการสะสมกลูโคสในระหว่างกระบวนการหมัก จึงมีผลให้ต่อนนำไปบ่มแห้งจะเกิดผลิตภัณฑ์ที่เป็นสีน้ำตาลใหม่จากการ caramelization ที่ผ่านความร้อนทำให้ผลิตภัณฑ์สีน้ำตาลใหม่นี้ไปเพิ่มผลผลิตที่ผลิตได้ (กังสดาลย์ บุญปราบ, ๒๕๓๘) สอดคล้องกับการทดลองของ Teng and Feldheim (๒๐๐๐) ซึ่งศึกษาเวลาในการแซ่ข้าว, การเติมน้ำลงในข้าวก่อนเข้าเชื้อ และ การเขย่าในระหว่างการหมัก ต่อการผลิตสารสีเหลืองและ สีส้ม (anka pigments) และนำไปบ่มที่อุณหภูมิ ๓๐°C เป็นเวลา ๑๔ วัน พบร้า เวลาในการแซ่ข้าวที่ ๑๐ นาที ทำให้ความชื้นเริ่มต้นก่อนการปลูกเชื้อร้าเท่ากับ ๒๔.๓ % และมีผลผลิตสารสีสูงกว่าการแซ่ข้าวเป็นเวลา ๕ และ ๒๐ นาที และการเขย่าอย่างรุนแรงในระหว่างการบ่มจะทำให้ผลผลิตสารสีสูงกว่าการเขย่าเบา ๆ และการไม่เขย่าเลย ดังนั้นจะเห็นได้ว่าการแซ่ปลายข้าวจะมีผลต่อผลผลิตที่ผลิตได้ และ Tseng, et al. (๒๐๐๖) ซึ่งศึกษาผลผลิตสารสีที่ผลิตจากเชื้อรา *M. purpureus* โดยการนำเชื้อรา ตั้งกล่าวเพาะเลี้ยงและไม่เพาะเลี้ยงเชื้อร้านลูกเดียวยา และ ลูกเดียยก้อน บ่มที่ ๒๕ °C เป็นเวลา ๗ วัน พบร้า ผลผลิตที่ผลิตได้ของลูกเดียวยาที่ไม่ปลูกเชื้อร้าจะอยู่ในช่วง ๒๓.๓๗ – ๒๙.๖๘ % ในขณะที่ ผลผลิตที่ผลิตได้ของลูกเดียวยาที่ไม่ปลูกเชื้อร้าจะอยู่ในช่วง ๔.๐๘ – ๖.๐๙ % เนื่องจากว่า ปริมาณสปอร์เริ่มต้นที่ใส่ลงไปมีปริมาณมากกว่าสปอร์จากธรรมชาติจึงทำให้การเจริญของเส้นใยเชื้อรามีมากกว่าทำให้ได้ผลผลิตที่ผลิตได้ คือ ผลผลิตสารสีในปริมาณที่มากกว่า และ Yang, et al. (๒๐๐๖) ซึ่งศึกษาผลผลิตสารสีที่ผลิตจากเชื้อรา *M. purpureus* โดยการนำเชื้อราตั้งกล่าวเพาะเลี้ยงและไม่เพาะเลี้ยงเชื้อร้านข้าวขา และ ข้าวกล้อง โดยบ่มที่ ๒๕ °C เป็นเวลา ๗ วัน พบร้า ผลผลิตที่ผลิตได้ของลูกเดียวยาที่ปลูกเชื้อร้าจะอยู่ในช่วง ๓.๐๓ – ๓๐.๖๖ % ในขณะที่ ผลผลิตที่ผลิตได้ของลูกเดียวยาที่ไม่ปลูกเชื้อร้าจะอยู่ในช่วง ๑.๒๙ – ๖.๒๗ %



ภาพ ๕ ผลผลิตสารสีที่ผลิตได้ (%) ของปลایข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* เจริญในสภาพแวดล้อมต่างกัน เป็นระยะเวลา ๒๘ วัน

๓. ปริมาณสารสีที่ผลิตได้

ปริมาณสารสี คือ ความเข้มของสีที่ได้จากการวัดโดยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น ๕๐๐ นาโนเมตร และคำนวณออกมาเป็น unit/g substrate ปริมาณสารสีที่ผลิตได้ในสภาพที่แตกต่างกันที่ระหว่างการเพาะเลี้ยงเป็นเวลา ๒๘ วัน พบร่วมกันในสภาพที่ ๑ คือ แข็งปลัยข้าว ๐ นาที และ ๒ คือ แข็งปลัยข้าว ๒๐ นาที มีปริมาณสารสีที่ผลิตได้สูงสุดที่ ๒๘ วัน โดยวันที่ ๒๘ สภาพที่ ๑ มีปริมาณสารสีที่ผลิตได้เท่ากับ ๒๐.๙ unit/g substrate ซึ่งสูงกว่าในสภาพอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๖) และ รองลงมาคือ สภาพที่ ๒ เท่ากับ ๙.๔๕ unit/g substrate สอดคล้องกับผลผลิตที่ผลิตได้ในสภาพที่ ๑ และ ๒ ที่สูงสุดในวันที่ ๒๘ เช่นเดียวกัน และเมื่อพิจารณาความชื้นของสภาพที่ ๑ เมื่อสิ้นสุดการทดลองคือในวันที่ ๒๘ พบร่วมกับความชื้นเท่ากับ ๓๗.๑๗ ± ๒.๒๔ % จะสอดคล้องกับการทดลองของ พลายแก้ว ไชยเบญจรงค์ และ บุษบา ยงสมิทธิ์ (๒๕๓๔) พบร่วมกับ ปลูกเชื้อรา *M. kaoliang* บนปลัยข้าวหอนมะลิที่มีความชื้นเริ่มต้น ๓๒.๖๒ % และความชื้นเมื่อสิ้นสุดการหมัก ๓๗.๗๘ % บ่มเป็นเวลา ๑๒ วัน ที่อุณหภูมิ ๒๘ °C ให้ค่าสีที่ความยาวคลื่น ๕๐๐ นาโนเมตร/กรัมแห้ง เท่ากับ ๓๑.๗ gunit/g แสดงให้เห็นว่าความชื้นเริ่มต้นต่ำจะมีผลให้การผลิตปริมาณสารสีมีปริมาณที่สูง

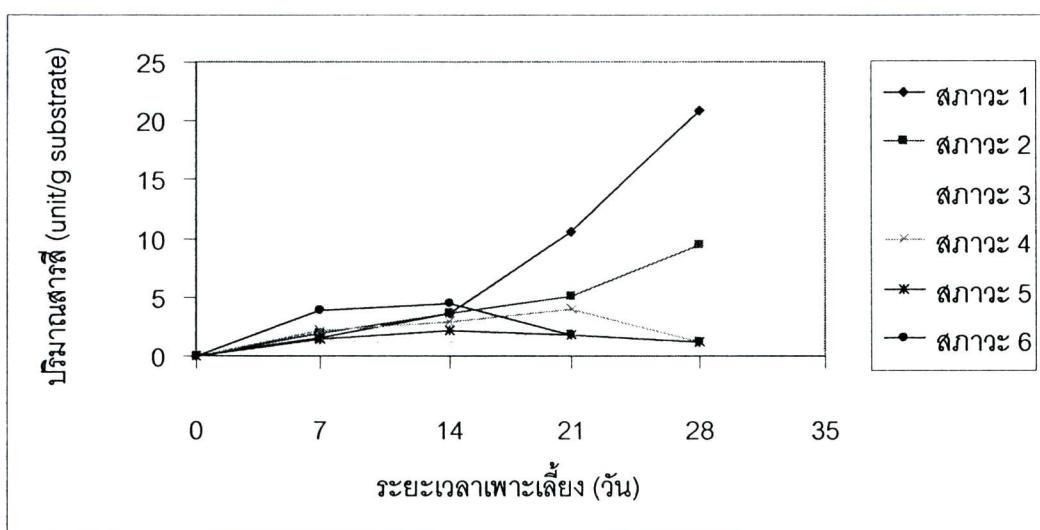
ในสภาพที่ ๓ คือ แข็งปลัยข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml และ ๔ คือ แข็งปลัยข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml มีปริมาณสารสีที่ผลิตได้สูงสุดที่ ๒๑ วัน หลังจากนั้นมีแนวโน้มลดลงโดยวันที่ ๒๑ สภาพที่ ๓ และ ๔ ปริมาณสารสีที่ผลิตได้สูงสุดคือ ๒.๑๖ และ ๔.๐๐ unit/g substrate ตามลำดับ สอดคล้องกับผลผลิตที่ผลิตได้ของสภาพที่ ๓ และ ๔ สูงสุดในวันที่ ๒๑ ในขณะที่ความชื้นเริ่มต้นสูงกว่าในสภาพที่ ๑ ทำให้ในระหว่างการเพาะเลี้ยงความชื้นมีแนวโน้มสูงขึ้นตามระยะเวลาเพาะเลี้ยง ซึ่งมากกว่าความชื้นที่เหมาะสมต่อการผลิตสารสี

ในสภาพที่ ๕ คือแข็งปลัยข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml และสภาพที่ ๖ คือ แข็งปลัยข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml มีปริมาณสารสีที่ผลิตได้สูงสุดที่ ๑๕ วัน หลังจากนั้นมี

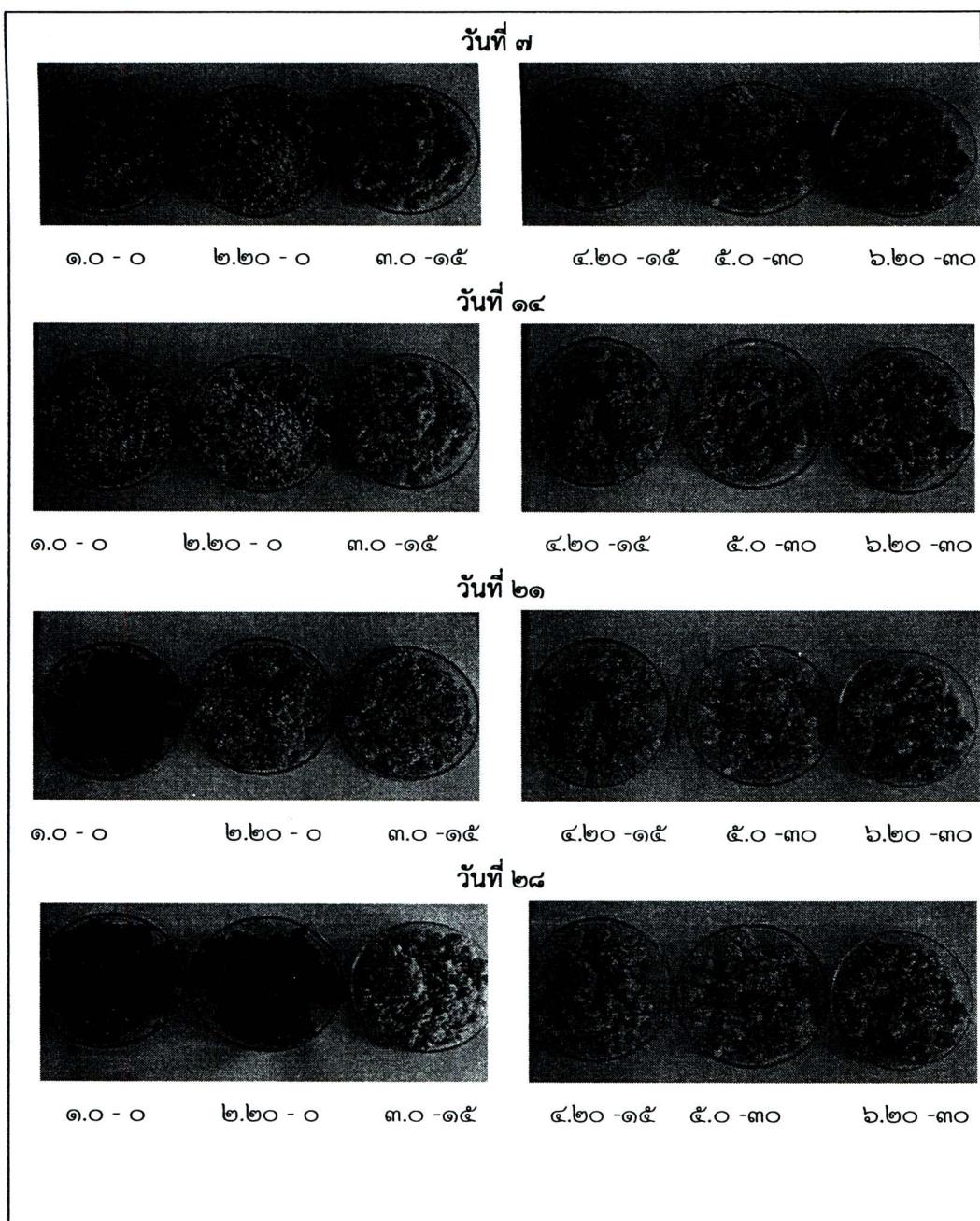
แนวโน้มลดลง โดยวันที่ ๑๔ สภาวะที่ ๕ และ ๖ ปริมาณสารสีที่ผลิตได้สูงสุด เท่ากับ ๒.๑๖ และ ๔.๔๖ unit/g substrate ตามลำดับ สอดคล้องกับปริมาณผลผลิตที่ผลิตได้สูงสุดในวันที่ ๑๔ เช่นเดียวกัน ในขณะที่ความชื้นเริ่มต้นสูงกว่าใน สภาวะที่ ๑ จึงทำให้ในระหว่างการเพาะเลี้ยง ความชื้นมีแนวโน้มสูงขึ้นมากกว่าความชื้นที่เหมาะสมต่อการผลิตสารสี

ปัจจัยที่มีผลต่อการผลิตสารสีมีหลายปัจจัยคือ ๑. สายพันธุ์ของเชื้อรา *Monascus* โดยสายพันธุ์ที่เหมาะสมกับการผลิตสารสี คือ *M. purpureus* ๒. substrate หรืออาหารของเชื้อรา โดย substrate ที่นิยมมี ๒ ชนิด คือ ข้าวและ เมล็ดอัญพิช ๓. pH โดยควรจะอยู่ในช่วง ๓.๐-๗.๕ ๔. อุณหภูมิ พบร้า อุณหภูมิต่อการผลิตสารสีจะอยู่ระหว่าง ๒๗-๓๐°C ในขณะที่ อุณหภูมิ ๓๕ - ๓๗°C เหมาะสมต่อการสร้างเอนไซม์กลูโคไซด์ ๕. อัตราส่วนของกาก ๖. ความชื้น (บุษบา ยงสมิทธิ์, ๒๕๔๐) โดยในการทดลองนี้ศึกษาผลของการเพาะเลี้ยง พบว่า ความชื้นเป็นหลักทำให้ทราบว่า ความชื้นที่เหมาะสมกับ การผลิตสารสี คือ สภาวะที่ ๑ ในขณะที่สภาวะอื่นความชื้นเริ่มต้นก่อนการปลูกเชื้อรามีปริมาณสูงทำให้การเพิ่มระยะเวลาในการเพาะเลี้ยงมากขึ้น จะมีผลให้ความชื้นสูงขึ้น และไม่เหมาะสมกับการผลิตสารสีไปด้วย เนื่องจากระยะเวลาการเพาะเลี้ยงมากขึ้นจะทำให้ความชื้นสูงขึ้น (ภาพ ๔) และ อีก ประการหนึ่งคือ Galaup, et al. (๒๐๐๕) รายงานว่าการผลิตสารสีของเชื้อรา *M. purpureus* ในถุงพลาสติกนั้น การผลิตสารสีจะเกิดขึ้นที่ความชื้นต่ำ ๆ เท่านั้นคือ ความชื้นของข้าวก่อนการปลูกเชื้อราอยู่ในช่วง ๒๖ - ๓๒ % โดยที่ความชื้นต่ำจะทำให้เกิดการระดูนการผลิตสารสีอีกทั้งเอนไซม์ กลูโคไซด์เพิ่มสูงด้วยเช่นเดียวกัน ในทางตรงกันข้ามเมื่อเพิ่มความชื้นเริ่มต้นให้สูงก่อนการปลูกเชื้อราจะทำให้กิจกรรมของเอนไซม์สูงไปด้วย จะทำให้กลูโคสผลิตออกมาร้ากว่าที่ความชื้นต่ำ และ ผลิตอย่างรวดเร็วจึงไปยับยั้งการผลิตสารสี

ในงานวิจัยนี้ได้ขัดแย้งกับการทดลองของ กัญญา มนุวงศ์, ศิรวรรณ พูลพันธุ์ และ อาจารย์ วงศ์วิจารณ์ (๒๕๔๕) ซึ่งศึกษาการมั่นจำปะหลังที่ความชื้นเริ่มต้น ๖๐ % และนำไปปลูกเชื้อรา *M. purpureus* KT๓๐๕ KT๐๖๕ และ KT๐๖๕ บ่มที่อุณหภูมิ ๓๐°C เป็นเวลา ๑๙ วัน พบร้าให้สารสีแดงสูงสุดเท่ากับ ๑๒.๖๐ unit/g ทั้งนี้ปริมาณความชื้นเริ่มต้นที่มากเกินไปจะทำให้แหล่งอาหารติดกันทำให้การหมุนเวียนอากาศไม่ดีดังนั้นความชื้นจึงมีความสำคัญกับเชื้อรา Babitha, Soccol, and Pandey (๒๐๐๗) ได้ทดลองนำเชื้อรา *M. purpureus* LPB๘๗ นำไปปลูกบนแป้งข้าว ที่มีความชื้นเริ่มต้นก่อนการปลูกเชื้อราเท่ากับ ๓๕, ๔๐, ๔๕, ๕๐ และ ๖๐ % บ่มที่ ๓๐°C เป็นเวลา ๑๔๔ ชั่วโมง พบร้าแป้งข้าวที่มีความชื้นเริ่มต้นก่อนการปลูกเชื้อรา เท่ากับ ๕๐% มีการผลิตสารสีสูงสุดคือ ๑๕.๑๒ OD unit/g substrate



ภาพ ๖ ปริมาณสารสีของปลایข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* เจริญในสภาวะแตกต่างกัน เป็นระยะเวลา ๒๘ วัน



ภาพ ๗ ปลায์ข้าวที่มีเชื้อร่า *Monascus purpureus* เจริญอยู่ในสภาวะแตกต่างกัน เป็นระยะเวลา ๒๘ วัน (ระยะเวลาในการแข่งปลायข้าว(นาที)) – (ปริมาตรน้ำที่ใช้ในการเติม (ml))

๓. ปริมาณชีวมวลของราในรูปของกลูโคชาามีน

การวัดปริมาณชีวมวลเป็นการวัดการเจริญของเชื้อรา *Monascus* เป็นวิธีที่ง่ายที่สุด โดยใช้การวิเคราะห์ปริมาณกลูโคชาามีน (Pinthong, et al., ๒๐๐๗) การผลิตปริมาณชีวมวลของราตลด้วยระยะเวลาในการบ่มเป็นเวลา ๒๘ วัน ได้ผลการทดลองดังนี้

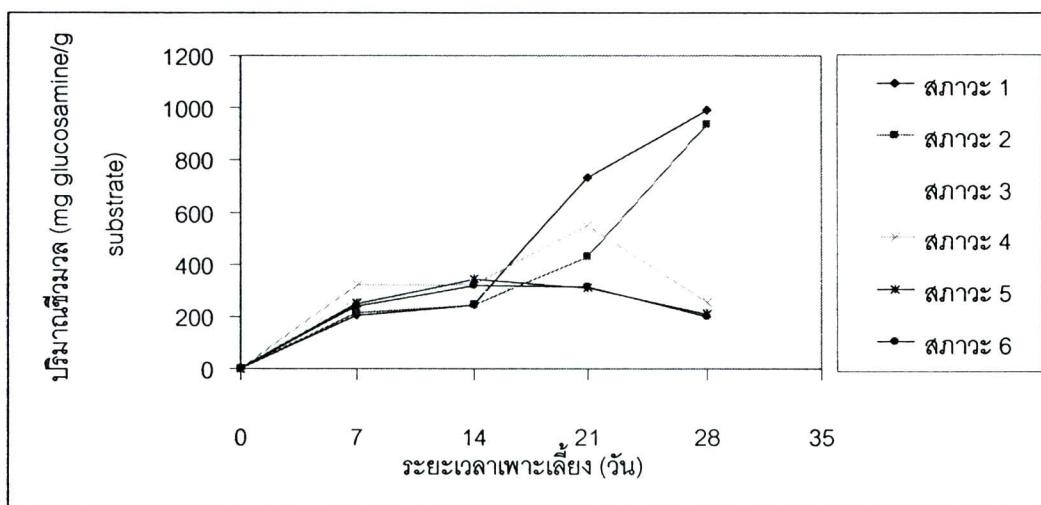
ในสภาวะที่ ๑ คือ แข็งปลายข้าว ๐ นาที และสภาวะที่ ๒ คือ แข็งปลายข้าว ๒๐ นาที มีการผลิตชีวมวลสูงสุดที่ ๒๘ วัน โดยสภาวะที่ ๑ มีการผลิตปริมาณชีวมวลเท่ากับ ๙๙๐.๓๑ mg glucosamine/g substrate ซึ่งสูงกว่าสภาวะอื่น ๆ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๔) และรองลงมาคือ สภาวะที่ ๒ คือ ๙๖๖.๒๕ mg glucosamine/g substrate ซึ่งสอดคล้องกับการผลิตสารสีในสภาวะที่ ๑ และ ๒ โดยสูงสุดที่ ๒๘ วัน เช่นเดียวกัน

ในสภาวะที่ ๓ คือ แข็งปลายข้าว ๐ นาที และเติมน้ำ ๑๕ ml และสภาวะที่ ๔ คือ แข็งปลายข้าว ๒๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml มีการผลิตปริมาณชีวมวลสูงสุดที่ ๒๑ วัน หลังจากนั้นมีแนวโน้มลดลง โดยการผลิตปริมาณชีวมวลในสภาวะที่ ๓ และ ๔ คือ ๑๕๑.๖๕ และ ๑๔๙.๓๓ mg glucosamine/g substrate ซึ่งสอดคล้องกับการผลิตสารสีในสภาวะที่ ๓ และ ๔ โดยสูงสุดที่ ๒๑ วัน เช่นเดียวกัน

ในสภาวะที่ ๕ คือ แข็งปลายข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๓๐ ml และสภาวะที่ ๖ คือ แข็งปลายข้าว ๒๐ นาทีและเติมน้ำ ๓๐ ml มีการผลิตปริมาณชีวมวลสูงสุดในวันที่ ๑๕ หลังจากนั้นมีแนวโน้มลดลง โดยการผลิตปริมาณชีวมวลในสภาวะที่ ๕ และ ๖ เท่ากับ ๑๔๑.๒๕ และ ๑๑๗.๔๑ mg glucosamine/g substrate ซึ่งสอดคล้องกับการผลิตสารสีสูงสุดที่ ๑๕ วัน เช่นเดียวกัน (ภาพ ๔)

การผลิตสารสีจะเพิ่มขึ้นตามปริมาณชีวมวลในระหว่างการเจริญของเชื้อรา *Monascus* spp. เนื่องจากเชื้อราจะทำการย่อยสลายอาหารจำพวกแป้งให้เป็นสารเมตาบอไลท์ต่าง ๆ โดยสารสีก็เป็นสารเมตาบอไลท์หนึ่งที่เป็นเมตาบอไลท์ประเภททุติยภูมิ การผลิตสารสีขึ้นอยู่กับชนิดของอาหาร และปัจจัยอื่น ๆ เช่น pH อุณหภูมิ ความชื้น (Pinthong, et al., ๒๐๐๗)

จากสภาวะที่เพิ่มความชื้นให้สูงขึ้นทำให้ความชื้นของอาหารแข็งสูงมากเกินไปมีผลให้การเจริญของเชื้อรามีเพียงพอ เนื่องจากว่าจะทำให้อาหารติดกินมากเกินไป และเมื่อความชื้นน้อยมากเกินไป ทำให้การแลกเปลี่ยนความร้อน และการขนส่งออกซิเจน อีกทั้งยังทำให้ได้รับอาหารได้น้อยลง (Carrazales and Rodriguez, ๑๙๘๑) ทุกสภาวะมีการผลิตสารสีสูงสุดที่ระยะเวลาการผลิตชีวมวลได้ปริมาณสูงสุด เช่นเดียวกัน สอดคล้องกับ Babitha, Soccol, and Pandey (๒๐๐๗) ได้ศึกษาการบ่มเชื้อรา *M. purpureus* บนแป้งขบุนที่ระยะเวลาในการบ่ม ๑๔ ชั่วโมง ให้สารสีแดงสูงที่สุด (๑๐.๒ OD unit /gds) ซึ่งเป็นเวลาเดียวกับการผลิตกลูโคชาามีนสูงที่สุด เช่นเดียวกัน Pattanagul, et al. (๒๐๐๘) ศึกษาการผลิตสารต้านออกซิเดชันจากข้าวแดงที่ผลิตจากลูกเดือย ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา ๒๘ วัน พบร่วมปริมาณ glucosamine สูงทำให้ความเข้มข้นของสารสีจะสูงตามไปด้วย



ภาพ ๔ ปริมาณชีวมวลของราในรูปของกลูโคซามีนของปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* เจริญในสภาวะแตกต่างกัน เป็นระยะเวลา ๒๘ วัน

๔. การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชัน

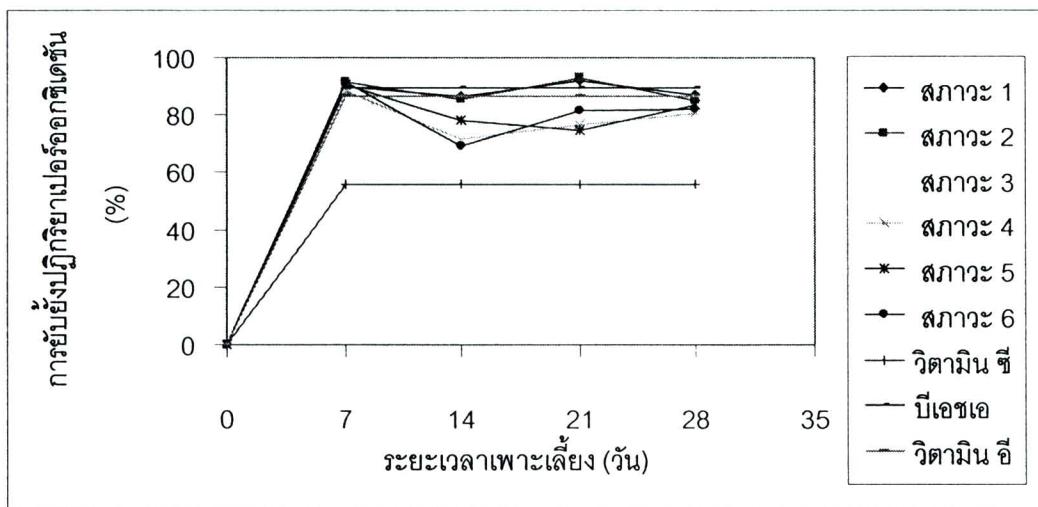
ในการทดลองนี้เป็นการศึกษาการยับยั้งการเกิดสารประกอบเปอร์ออกไซด์จากปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชันของกรดไขมันไม่อิมตัว โดยใช้วิธีทดสอบ คือ ferric thiocyanate method (FTC) โดยวิธีนี้จะศึกษาประสิทธิภาพสารสี *Monascus* ในการยับยั้งเปอร์ออกไซด์จากการลดลิโนเลอิกซิงเป็นกรดไขมันชนิดที่ไม่อิมตัวหลายตำแหน่งไม่ให้สารประกอบเปอร์ออกไซด์ไปออกซิไดซ์ Fe^{2+} ไปเป็น Fe^{3+} แต่ถ้าไม่สามารถยับยั้งการเกิด Fe^{3+} ได้ ทำให้ Fe^{3+} จะไปรวมตัวกับ SCN^- เป็นสารประกอบเชิงซ้อนที่มีสีแดง โดยสามารถวัดค่าการดูดกลืนแสงได้สูงสุดที่ ๕๐๐ นาโนเมตร (Takao, et al., ๑๙๙๔) แต่ถ้าไม่เกิดการเปลี่ยนแปลงของสีแสดงว่ามีระดับการยับยั้งคือ ๑๐๐ % ซึ่งเป็นระดับที่ยับยั้งสูงสุด

การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชันของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml ของปลายข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* เจริญอยู่ในสภาวะต่าง ๆ เป็นเวลา ๒๘ วัน พบว่า ในสภาวะที่ ๑ แซปปลายข้าว ๐ นาที และ ๒ แซปปลายข้าว ๒๐ นาที ในวันที่ ๒๑ ของสภาวะที่ ๒ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชัน คือ ๙๓.๑๖ % ซึ่งสูงกว่าในสภาวะอื่นๆ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๕) และ รองลงมา คือ สภาวะที่ ๑ คือ ๙๑.๙๖ % หลังจาก ๒๑ วันมีการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชัน มีแนวโน้มลดลง แสดงให้เห็นว่าสภาวะที่ ๒ การผลิตสารสี ปริมาณชีวมวล ได้ปริมาณมากไม่เป็นทิศทางเดียวกับ ประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชัน เนื่องจากสภาวะที่ ๒ เป็นสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการผลิตสารที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกไซเดชันทำให้เชื้อรา *M. purpureus* อาจจะผลิต Monacolin K และ Y-aminobutyric acid (GABA) ออกมาได้ปริมาณที่มาก จึงมีประสิทธิภาพในการยับยั้งมากกว่าสภาวะอื่น ๆ (Galaup, et al., ๒๐๐๕) สอดคล้องกับการทดลองของ Yang, et al. (๒๐๐๔) พบว่าการเลี้ยงเชื้อรา *Monascus* บนลูกเดือยที่ระยะเวลา ๐ - ๓ เดือน จะทำให้ Acid value และ Peroxide value มีค่าใกล้เคียงกัน และ Coixenolide,

Monacolin K และ GABA content อยู่ในปริมาณไม่แตกต่างกัน โดยขณะที่เดือนที่ ๖ ทำให้ Peroxide value และ Acid value สูงขึ้น และ Coixenolide, Monacolin K and GABA content ปริมาณลดลง เมื่อระยะเวลาในการบ่มนานขึ้นจะทำให้สารต้านออกซิเดชัน และ ประสิทธิภาพในการเป็นสารต้านออกซิเดชันลดลงได้เช่นกัน

ในสภาวะที่ ๓ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml, สภาวะที่ ๔ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml, สภาวะที่ ๕ คือ แซ่ปลายข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๓๐ ml และ สภาวะที่ ๖ คือ แซ่ปลายข้าว ๒๐ นาทีและเติมน้ำ ๓๐ ml สามารถยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันได้สูงสุดในวันที่ ๗ คือ ๘๘.๕๒ ๘๘.๖๑ ๙๐.๓๑ และ ๙๑.๔๓ % ตามลำดับ หลังจากวันที่ ๗ มีแนวโน้มลดลง (ภาพ ๙) เนื่องจาก สภาวะที่ ๓, ๔, ๕ และ ๖ เป็นสภาวะที่มีความชื้นเริ่มต้นมากเกินไป จะทำให้เชื้อรามีการเจริญสูง และมีการผลิตสารได้ปริมาณที่มาก หลังจากนั้นมีความชื้นจึงเพิ่มมากขึ้นทำให้เกิดออกซิเดชันภายในตัวผลิตภัณฑ์เองทำให้สารต้านออกซิเดชันเช่น Monacolin K และ GABA ถูกนำไปใช้ จึงทำให้สารตังกล่าวลดลงตามระยะเวลาการเพาะเลี้ยง มีผลให้ประสิทธิภาพน้อยลงตามระยะเวลาด้วยเช่นเดียวกัน (Yang, et al., ๒๐๐๑) และเมื่อนำสารสกัดในสภาวะที่ ๒ (๙๓.๑๖ %) มาเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันกับ วิตามินซี (๕๕.๕๔ %) บีเอชเอ (๘๙.๖๖ %) และ วิตามินอี (๘๖.๖๐ %) (ภาพ ๙) แสดงให้เห็นว่า สารสกัดในสภาวะที่ ๒ มีประสิทธิภาพที่สูงกว่าสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ Tseng, et al. (๒๐๐๖) ได้ทดลองใช้สารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ บีเอชเอ และวิตามิน อี ที่ความเข้มข้น ๐.๐๑ mg/ml พบว่า มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันเท่ากับ ๙๖.๗ และ ๙๑.๒ % ตามลำดับ วิตามินซี ที่ความเข้มข้น ๑๐ mg/ml จะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันเท่ากับ ๘๔.๒ % Yang, et al. (๒๐๐๖) ทดลองใช้สารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ บีเอชเอ และวิตามินอี ที่ความเข้มข้น ๐.๐๑ mg/ml และ วิตามินซี ที่ความเข้มข้น ๑๐ mg/ml พบว่าจะได้ผลการทดลองเหมือนกับการทดลองของ Tseng, et al. (๒๐๐๖) เช่นเดียวกัน

Tseng, et al. (๒๐๐๖) ได้ศึกษาการเลี้ยงเชื้อร้า *M. purpureus* บนลูกเดือยข้าว และถูกเดือยกล้อง บ่มเป็นเวลา ๗ วัน ที่ ๒๕°C พบร้า การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันที่ความเข้มข้น ๑ mg/ml ลูกเดือยข้าวที่ไม่ได้ปลูกเชื้อร้า *Monascus* มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์-ออกซิเดชันเท่ากับ ๑๕.๘ % ในขณะที่ ลูกเดือยกล้อง ที่ไม่ได้ปลูกเชื้อร้า และลูกเดือยข้าวและกล้องที่ปลูกเชื้อร้า จะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันอยู่ในช่วง ๕๙.๖ – ๗๖.๕ % และ Yang, et al. (๒๐๐๖) ได้ศึกษาการเลี้ยงเชื้อร้า *M. purpureus* บนข้าวขาว และข้าวกล้อง บ่มเป็นเวลา ๗ วัน ที่ ๒๕°C พบร้า ประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันที่ความเข้มข้น ๑ mg/ml ข้าวกล้องและข้าวที่ไม่ได้ปลูกเชื้อร้าจะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันอยู่ในช่วง ๘๗.๑ – ๘๙ % ในขณะที่ข้าวขาวและกล้องที่ปลูกเชื้อร้าจะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันอยู่ในช่วง ๘๑.๑ – ๘๔ % Yang, et al. (๒๐๐๐) ได้ศึกษาประสิทธิภาพยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน จากการถ่ายทอดเชื้อจุลทรรศน์ *Acetobacter* sp., *Lactobacillus* sp., *Saccharomyces* sp. และ *Streptomyces* sp. พบร้า การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันตัวอย่างที่ทำการหมักด้วยเชื้อจุลทรรศน์ และไม่ได้หมักด้วยเชื้อจุลทรรศน์ ที่ไม่ได้ทำการเจือจาง (๑๐๐%) จะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันเท่ากับ ๙๐ – ๙๕ % ตามลำดับ ในขณะถ้าทำการเจือจางตัวอย่าง ๑๐ – ๑๐๐ % จะทำให้ประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันเท่ากับ ๕๑ – ๘๕ %



ภาพ ๘ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* เจริญในสภาพแวดล้อมต่างกัน เป็นระยะเวลา ๒๘ วัน

๕. กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH

กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH เป็นวิธีหนึ่งที่สามารถคัดเลือกสารต้านออกซิเดชันในผลิตภัณฑ์ได้ (Robards, et al., ๑๙๙๙) ในการทดลองนี้จะประเมินประสิทธิภาพของสารสี *Monascus* ในการให้ไฮโดรเจนกับอนุมูล DPPH (Brand-Williams, Cuvelier and Berset, ๑๙๙๕; Wettasinghe and Shahidi, ๒๐๐๐)

กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH ที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml ของปลายข้าวที่เชื้อรา *Monascus* เจริญในสภาพแวดล้อมต่าง ๆ เป็นเวลา ๒๘ วัน พบว่า ในสภาพที่ ๒ คือ แข็งปลายข้าว ๒๐ นาที โดยกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH สูงสุดที่ระยะเวลาในการบ่ม ๒๑ วัน คือ ๙๑.๐๕ % สูงกว่าในสภาพอื่น ๆ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๑๐) และสภาพที่มีประสิทธิภาพกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH รองลงมา คือ สภาพที่ ๓ คือ แข็งปลายข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml ทำให้กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH คือ ๘๗.๕๐ % หลังจาก ๒๑ วัน มีแนวโน้มกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH ลดลง ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน ของสภาพที่ ๒ ที่มีประสิทธิภาพสูงกว่าสภาพอื่น ๆ เนื่องจากเป็นสภาพที่เหมาะสมของเชื้อรา *M. purpureus* ในการผลิตสารที่มีประสิทธิภาพในกำจัดอนุมูล DPPH เช่น Monacolin K และ GABA ในปริมาณสูง ทำให้ในสภาพที่ ๒ นี้จึงมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH ที่สูง โดยในสภาพที่ ๒ การผลิตสารสี ปริมาณชีมวล ได้ปริมาณมากกว่าในสภาพที่ ๑ แสดงให้เห็นว่า การผลิตสารสี ปริมาณชีมวล ได้ปริมาณมากไม่เป็นพิศทางเดียวกับ ความสามารถของการกำจัดอนุมูล DPPH ในสภาพที่ ๒ มีประสิทธิลดลงหลังจากวันที่ ๒๑ เนื่องจาก Yang, et al. (๒๐๐๕) ซึ่งศึกษาการเพาะเลี้ยงเชื้อรา *Monascus* บนลูกเดือยบ่มที่ระยะเวลาที่มากขึ้นจะทำให้สารต้านออกซิเดชัน และประสิทธิภาพในการเป็นสารต้านออกซิเดชันลดลงได้เช่นกัน และ ความชื้นที่สูงขึ้นตามระยะเวลาการเพาะเลี้ยงจะทำให้เกิด Hydrolytic rancidity ที่เร็วกว่าโดยทำให้จุลทรรศ์หลังเขอนไขมีไอลเพสออกมา

ทำให้ต่อเอชิกลีเซอรอลเกิดการสลายตัวได้เป็นไดเอชิกลีเซอรอล โนโนเอชิกลีเซอรอล กลีเซอรอล และกรดไขมันอิสระ จึงทำให้การหืนสูงขึ้น (นิริยา รัตนานพนท., ๒๕๔๙)

ในสภาวะ ๑ คือ แซป赖以ข้าว ๐ นาที, สภาวะที่ ๔ คือ แซป赖以ข้าว ๒๐ นาทีและเติมน้ำ ๑๕ ml, ๕ คือ แซป赖以ข้าว ๐ นาทีและเติมน้ำ ๓๐ ml และ สภาวะที่ ๖ คือแซป赖以ข้าว ๒๐ นาที และเติมน้ำ ๓๐ ml กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH มีแนวโน้มสูงขึ้นตลอด ๒๘ วัน และในวันที่ ๒๘ สภาวะที่ ๑ ๔๕ และ ๖ กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH เท่ากับ ๗๓.๖๔, ๖๑.๓๖, ๖๒.๗๗ และ ๖๔.๑๖ % ตามลำดับ (ภาพ ๑๐) จากสภาวะที่มีความซึ้นเริ่มต้นมากเกินไป เมื่อระยะเวลาเพาะเลี้ยงมากขึ้น ความซึ้นจึงเพิ่มมากขึ้น ทำให้เป็นสภาวะที่ไม่เหมาะสม รา จึงทำให้ประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH ต่ำ ในขณะที่เมื่อความซึ้นน้อยมากเกินไป เช่น ในสภาวะที่ ๑ ทำให้การแลกเปลี่ยนความร้อน และการขนส่งออกซิเจน อีกทั้งยังทำให้ได้รับอาหารได้น้อยลง (Carrizales and Rodriguez, ๑๙๙๘) ด้วยเหตุผลดังกล่าวจึงทำให้ การผลิตสารต้านอนุมูลอิสระต่าง ๆ เช่น Monacolin K และ Y-aminobutyric acid content ปริมาณลดลง จึงทำให้ความสามารถของการกำจัดอนุมูลอิสระลดลงตามระยะเวลาเพาะเลี้ยง

และเมื่อนำสารสกัดในสภาวะที่ ๒ (๔๑.๐๕ %) มาเปรียบเทียบกับ วิตามินซี (๔๕.๑๙ %) บีโซเชอ (๔๕.๗๔%) และ วิตามินอี (๔๔.๙๒ %) จะเห็นได้ว่าสารสกัดในสภาวะที่ ๒ มีประสิทธิภาพที่น้อยกว่าสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ Tseng, et al. (๒๐๐๖) ได้ศึกษาประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH ของสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ บีโซเชอ วิตามินซี และ อี พบร.ว. การกำจัดอนุมูล DPPH ที่ความเข้มข้น ๐.๑ mg/ml จะอยู่ในช่วง ๔๐ – ๔๖.๔ % และ Yang, et al. (๒๐๐๖) ได้ศึกษาประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูลอิสระของสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ บีโซเชอ วิตามินซี และ อี พบร.ว. การกำจัดอนุมูลอิสระที่ความเข้มข้น ๐.๑ mg/ml จะมีประสิทธิภาพเท่ากับการทดลองของ Tseng, et al. (๒๐๐๖) เช่นเดียวกัน

โดยมีการทดลองอื่น ๆ ของ Tseng, et al. (๒๐๐๖) ได้ศึกษาการเลี้ยงเชื้อรา *M. purpureus* บนลูกเดือยกล้อง และข้าว บ่มเป็นระยะเวลา ๗ วัน ที่อุณหภูมิ ๒๕°C พบร.ว. ประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH ที่ความเข้มข้น ๑ mg/ml ลูกเดือยข้าวและกล้องที่ไม่ได้ปลูกเชื้อราจะมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH อยู่ในช่วง ๖.๒ – ๑๖.๐ % ในขณะที่ลูกเดือยกล้องและข้าวที่ปลูกเชื้อราจะมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH อยู่ในช่วง ๒๐.๙ – ๔๑.๗ % Tseng, et al. (๒๐๐๓) พบร.ว. ที่ความเข้มข้นของสารสกัดเท่ากันคือ ๑ mg/ml ข้าวข้าวที่ปลูกเชื้อราจะมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH เท่ากับ ๔๘.๖ % ในขณะที่ ข้าวข้าว ข้าวกล้อง ที่ไม่ได้ปลูกเชื้อรา และ ข้าวกล้องที่ปลูกเชื้อรา จะมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH เท่ากับ ๑๐.๕, ๙.๒๐ และ ๒๔.๓ % ตามลำดับ ยังมีการรายงานอีกว่าเชื้อรา *Monascus* นอกจากจะผลิตสารสี และสารต้านออกซิเดชันแล้วยังสามารถผลิตสารอื่น ๆ อีก คือ Tseng, et al. (๒๐๐๔) ได้นำลูกเดือยที่ปลูกเชื้อรา *M. purpureus* ที่บ่มเป็นระยะเวลา ๗ วัน ที่อุณหภูมิ ๒๕°C โดยมาวิเคราะห์หาปริมาณน้ำตาล กรดอะมิโน ปริมาณ Nucleotides พบร.ว. ปริมาณน้ำตาลทั้งหมด กรดอะมิโนทั้งหมด ปริมาณ Nucleotidesทั้งหมด ของลูกเดือยกล้องและข้าวที่ปลูกเชื้อราจะมีปริมาณที่มากกว่า ลูกเดือยที่ไม่ได้ปลูกเชื้อรา และมีการทดลองวิเคราะห์หาปริมาณสารต้านออกซิเดชัน และปริมาณสารพิษที่เชื้อราดังกล่าวผลิตได้ของ Pattanaqul, et al. (๒๐๐๕) ซึ่งศึกษาการผลิตสารต้านออกซิเดชันจากข้าวแดงที่ผลิตจากลูกเดือย ที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา ๒๘ วัน พบร.ว.ปริมาณ glucosamine ที่สูงทำให้การผลิต citrinin สูงไปด้วย ในขณะที่ความเข้มข้นของสีจะสูงตามไปด้วย และสารต้านออกซิเดชันคือ

mevinolin ($C_{26}H_{36}O_4$, Lovastatin, Monacolin and Mevavor) จะอยู่ในปริมาณต่ำจะเห็นได้ว่า การผลิตสารต้านออกซิเดชันจะส่วนทางกับการผลิตสารพิษของเชื้อรา คือ citrinin ในส่วนการใช้ เชื้อจุลินทรีย์ชนิดอื่นก็สามารถผลิตสารต้านออกซิเดชันที่มีประสิทธิภาพในการให้ออกได้เจนกับอนุมูล DPPH ได้เช่นเดียวกัน คือ Yang, et al. (๒๐๐๔) ได้ศึกษาประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH จากการถัวเหลือง ซึ่งหมักด้วยจุลินทรีย์ดังนี้ *Acetobacter* sp., *Lactobacillus* sp., *Saccharomyces* sp. และ *Streptomyces* sp. พบว่า การกำจัดอนุมูล DPPH ของตัวอย่างทำการหมักด้วยเชื้อจุลินทรีย์ดังกล่าวที่ระดับการเจือจาง ๒๐ – ๑๐๐ % มีประสิทธิภาพในการกำจัดได้ ๑๐๐ % และตัวอย่างการถัวเหลืองที่ไม่ได้หมักด้วยเชื้อจุลินทรีย์ ที่ไม่ได้ทำการเจือจาง (๑๐๐%) มีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูลอิสระเท่ากับ ๑๐๐ %

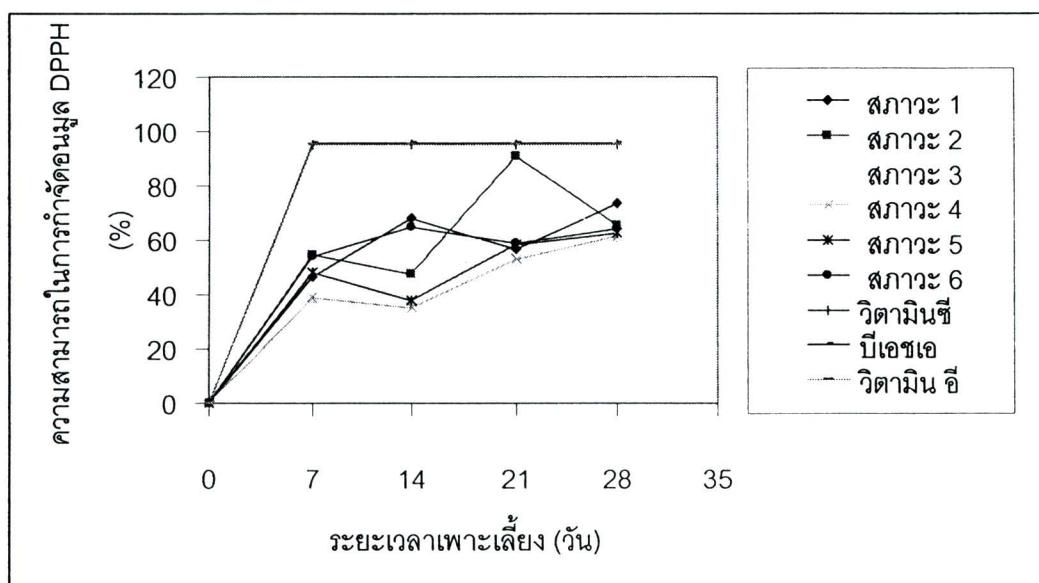
๖. สเปคตรัมของสารสี

นำสารสีในสภาวะที่ ๒ คือ แข็งปลาญข้าวเป็นเวลา ๒๐ นาที เพาะเลี้ยงเป็นเวลา ๒๑ วัน มาศึกษาค่าการดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุดจากเส้นสเปคตรัม พบร่วมกับในภาพ ๑๑ แสดงให้มีค่าการดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุด ๒ จุด คือ ที่ ๕๐๐ และ ๔๐๕ นาโนเมตร จะเห็นได้ว่าค่าการดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุดที่ได้ สอดคล้องกับการรายงานของ บุษบา ยงสมิทธิ์ และคณะ (๒๕๓๑) ซึ่งศึกษาการเลี้ยงเชื้อรา *Monascus* บนมันสำปะหลังสามารถผลิตสารสีที่มีค่าการดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุดที่ ๕๐๐ และ ๔๑๐ นาโนเมตร และสารสีที่มีค่าการดูดกลืนคลื่นแสงดังกล่าววนนั้นมีโครงสร้างทางเคมีของสารสีที่ชื่อว่า คือ Rubropunctamine ($C_{26}H_{36}O_4N$) และ Monascorubramine ($C_{26}H_{36}O_4N$) (Sweeny, et al., ๑๙๘๑) ดังนั้นสารสีที่ผลิตได้ในสภาวะที่ ๒ มีโครงสร้างทางเคมีของสารสีที่เหมือนกับ Sweeny, et al. (๑๙๘๑) อีกทั้งยังมีการรายงานของ Broder and Koehler (๑๙๘๐) ศึกษาการสกัดสารสีจากเส้นใยเชื้อราโดยใช้เมทานอล พบร่วม สารสีที่สกัดได้มีค่าการดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุด ๒ จุด คือ ๕๐๐ และ ๓๘๐ นาโนเมตร อีกทั้งยังมีการรายงานของ Lin and Izuka (๑๙๘๒) ทำการวัดค่าสีจากเชื้อรา *Monascus* ในอุ่นหานอล ๙๕ % พบร่วมสารสีที่ละลายในอุ่นหานอล ๙๕ % ดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุด ๒ จุด คือ ๕๐๐ และ ๔๐๐ นาโนเมตร จะเห็นได้ว่าในการทดลองนี้สารสีที่ผลิตได้ในสภาวะที่ ๒ มีค่าการดูดกลืนคลื่นแสงสูงสุดเช่นเดียวกับการทดลองอื่นข้างต้น

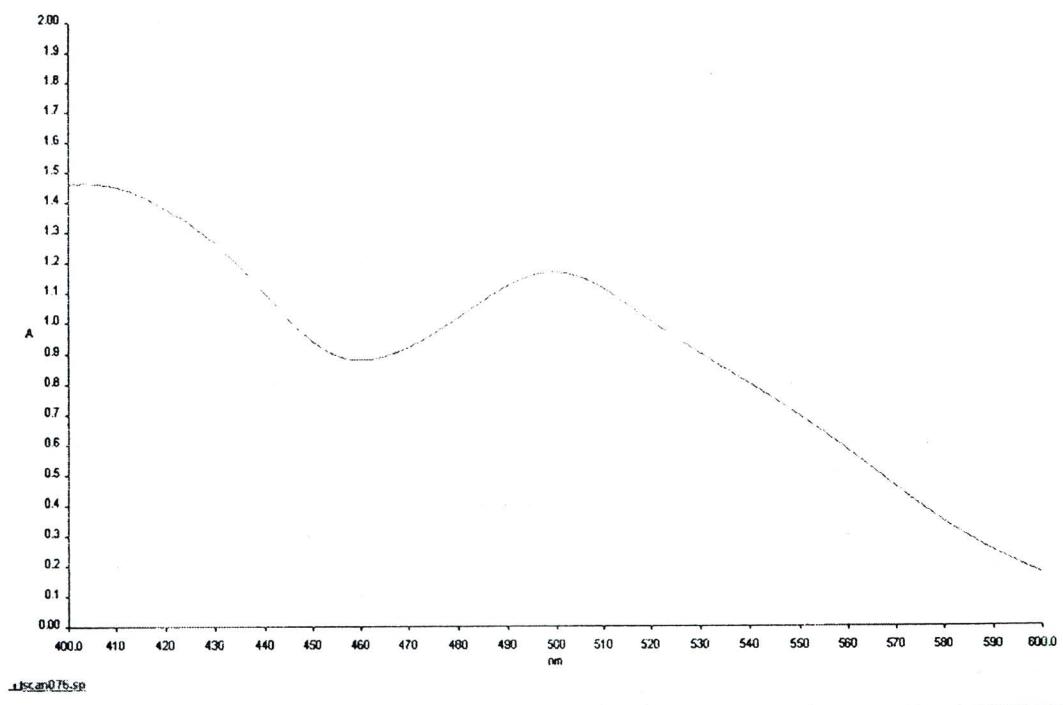
สรุปได้ว่าสารสีที่ผลิตได้ในสภาวะที่ ๒ มีโครงสร้างทางเคมีที่ชื่อว่า Rubropunctamine ($C_{26}H_{36}O_4N$) และ Monascorubramine ($C_{26}H_{36}O_4N$)

๗. สรุป

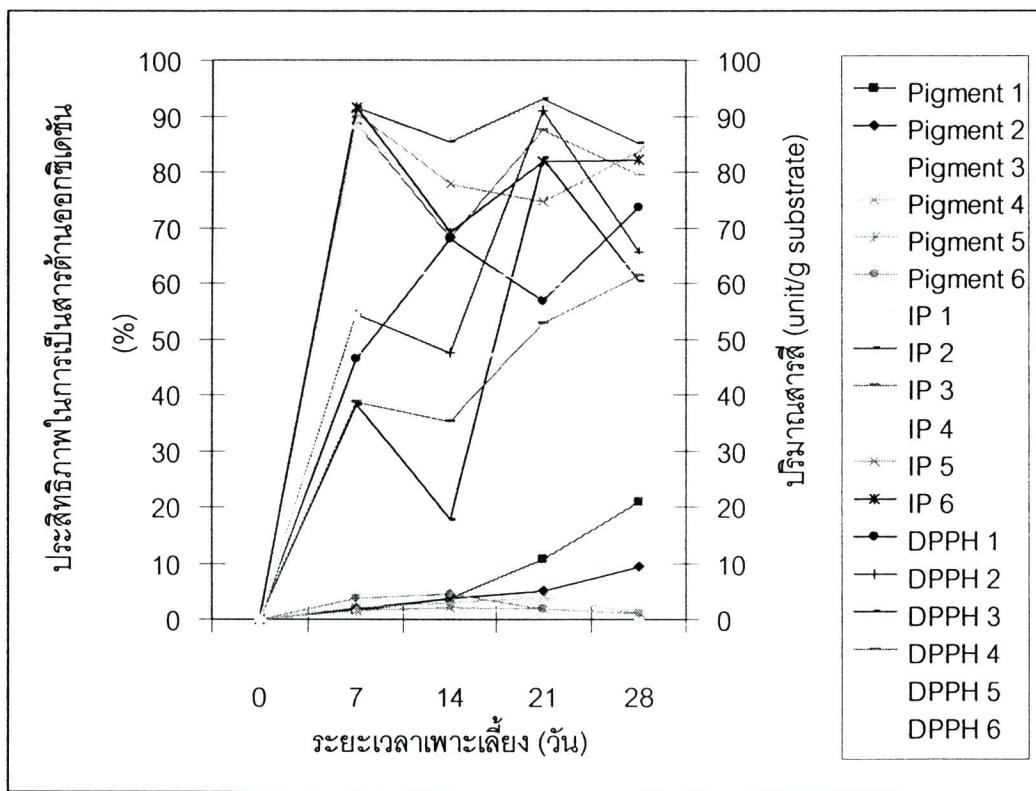
ในงานวิจัยนี้ศึกษาคุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชันเป็นหลัก จึงพิจารณาคัดเลือก สภาวะที่เหมาะสมในการผลิตสารสีและคุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชัน คือ สภาวะที่ ๒ โดย การแข็งปลาญข้าวเป็นเวลา ๒๐ นาที โดยเพาะเลี้ยงเป็นเวลา ๒๑ วัน เนื่องจาก ในภาพ ๑๑ เป็นการเปรียบเทียบปริมาณสารสี และ ประสิทธิภาพในการเป็นสารต้านออกซิเดชันทั้ง ๒ วิธี แสดงให้เห็นว่า ความสามารถในการเป็นการกำจัดอนุมูล DPPH และ มีการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันสูงสุด ($P < 0.05$) ถึงแม้ว่ามีการผลิตสารสี และปริมาณเชื้อมากของรา จะรองลงมาจาก สภาวะที่ ๑ (โดยไม่แข็งปลาญข้าว และไม่เติมน้ำ) แต่เมื่อพิจารณาจากภาพ ๑๔ เห็นได้ว่าความเข้มของสีในสภาวะที่ ๒ ที่เพาะเลี้ยงเป็นระยะเวลา ๒๑ วัน มีความเข้มเพียงพอที่จะนำไปใช้ในการศึกษาสภาวะที่เหมาะสม สำหรับการสกัดสารสีและคุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชันในตอนที่ ๒ ต่อไป



ภาพ ๑๐ ความสามารถในการกำจัดอนุมูล DPPH ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อร้า *Monascus purpureus* เจริญในสภาวะแตกต่างกันเป็นระยะเวลา ๒๘ วัน



ภาพ ๑๑ สเปกตรัมดูดกลืนแสงของสีจากปลายข้าวที่มีเชื้อร้า *Monascus purpureus* ในสภาวะที่ ๒ คือ แข่งปลายข้าวเป็นเวลา ๒๐ นาที ที่ระยะเวลาการบ่ม ๒๑ วัน



ภาพ ๑๒ ปริมาณสารสี ความสามารถในการกำจัดอนุมูล DPPH และการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน ปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* เจริญในสภาวะแตกต่างกันเป็นระยะเวลา ๒๘ วัน

หมายเหตุ: Pigment ตัวเลข คือ ปริมาณสารสี ส่วน率 ๑ – ๖

IP ตัวเลข คือ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน ส่วน率 ๑ – ๖

DPPH ตัวเลข คือ ความสามารถในการกำจัดอนุมูล DPPH ส่วน率 ๑ – ๖

ศึกษาสภาวะการสกัดสารสี และ คุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชันที่ผลิตจาก *Monascus purpureus* TISTR ๓๐๘๐ บนปลายข้าว

นำปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* TISTR ๓๐๘๐ ของสภาวะที่ ๒ คือ แซ่ปปลายข้าว ๒๐ นาที (ความชื้นเริ่มต้น ๓๑.๒๖ ± ๐.๐๙ %) ที่ระยะเวลาการเพาะเลี้ยง ๒๑ วัน นำมาศึกษาสภาวะการสกัดสารสี และคุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชัน นำไปตรวจคุณสมบัติทางเคมี ได้ผลการทดลองดังต่อไปนี้

๑. ปริมาณความชื้นหลังอบปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* TISTR ๓๐๘

การวัดความชื้นของปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ที่อบแห้งด้วยอุณหภูมิ ระยะเวลาที่แตกต่างกันก่อนจะนำไปสกัดในตัวทำละลายที่แตกต่างกัน (ตาราง ๒) เพื่อได้ทราบความชื้นของปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* เพื่อนำไปเปรียบเทียบกับความชื้นของข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ที่มีจำหน่ายทางการค้า จากการทดลอง พบว่า ความชื้นของปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ในอุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบที่แตกต่างกันมีความชื้นอยู่ในช่วง ๕.๕๗ – ๕.๗๕ % ซึ่งไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) (ตาราง ๒) จะเห็นได้ว่าจากการวัดความชื้นในทุกอุณหภูมิและระยะเวลาในการอบแห้งมีความชื้นต่ำกว่าผงข้าวแดงที่มีจำหน่ายทางการค้าที่ต้องน้อยกว่าหรือเท่ากับ ๔ % ซึ่งปริมาณความชื้นที่น้อยกว่าหรือเท่ากับความชื้นตั้งกล่าวจะเพียงพอสำหรับหยุดการเจริญของเชื้อราและไม่เกิดการเปลี่ยนแปลงองค์ประกอบทางเคมีทางสารสีได้ (Hangzhou Twin-Horse Bioengineering Co.,Ltd., ๑๙๙๙) ดังนั้นการอบแห้งที่อุณหภูมิระยะเวลาที่ปรากฏในการทดลองนี้ จะสามารถเก็บผงข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ไว้ได้นาน ไม่เกิดการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบทางเคมี เช่นเดียวกับการผลิตทางการค้า ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ กนกกาญจน์ สามารถ และ อุน เทพ ภาสุระ (๒๕๓๗) ได้เพาะเลี้ยงเชื้อรา *Monascus* sp. บนชนมปัง ร่วมกับ Na_2SO_4 ๐.๕ กรัม/ลิตร ที่ความชื้นเริ่มต้นก่อนการปลูกเชื้อรา ๓๐ % บ่มที่อุณหภูมิ ๓๐°C เป็นเวลา ๑๐ วัน หลังจากนั้นนำไปอบแห้งที่อุณหภูมิ ๔๕, ๕๐ และ ๕๕°C ระยะเวลา ๓, ๖, ๙ และ ๑๒ ชั่วโมง พบว่า ที่อุณหภูมิ ๕๕°C เป็นเวลา ๙ ชั่วโมงขึ้นไปไม่พบเชื้อราที่มีชีวิตอยู่เลย เนื่องจากความร้อนและระยะเวลาในการอบที่นานจะไปจมีผลในการทำลายกิจกรรมของเอนไซม์ภายในเซลล์ (inactivation) (Manandhar and Apinis, ๑๙๗๑) ดังนั้นการอบแห้งด้วยอุณหภูมิต่ำทำให้รักษาสารเคมีของเชื้อรา ผลิตขึ้นได้ไม่ให้เสื่อมสลายเนื่องจากความร้อน

ตาราง ๒ ปริมาณความชื้น (%) หลังอบปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่อุณหภูมิ ระยะเวลาแตกต่างกัน

อุณหภูมิและระยะเวลาในการอบ	ความชื้น (%) ^{ns}
๕๐ °C เวลา ๓๐ ชั่วโมง	๕.๕๗ ± ๐.๗๗
๖๐ °C เวลา ๒๕ ชั่วโมง	๕.๕๖ ± ๐.๘๖
๗๐ °C เวลา ๒๐ ชั่วโมง	๕.๗๕ ± ๐.๘๕

^{ns}ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$)

๖. ผลผลิตของสารสีที่สักด้ได้

ประสิทธิภาพของการสักด้เป็นปัจจัยที่สำคัญสำหรับการเปรียบเทียบผลผลิตสารสีที่สักด้ได้ และ ประสิทธิภาพสารต้านอนุมูลออกซิเดชัน อย่างไรก็ตาม การสักด้นั้นทำได้ไม่่ายั้งเนื่องจากสารประกอบต่าง ๆ จะละลายในตัวทำสักด้ที่แตกต่างกัน (Miller, et al., ๒๐๐๐) จากการทดลองการอบปaleyข้าวที่มีเชื้อ *Monascus* ที่อุณหภูมิ ระยะเวลาในการ และ ตัวสักด้ในการสักด์ผลผลิตสารสีที่แตกต่างกัน ให้ผลผลิตสารสีที่แตกต่างกันดังนี้

เมื่อเปรียบเทียบอุณหภูมิในการอบปaleyข้าวที่แตกต่างกันของตัวสักด้นิดเดียว กัน การอบแห้งปaleyข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ที่อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง ทำให้ได้ผลผลิตสารสีสูงสุด เนื่องจากอุณหภูมิที่ใช้อบเป็นอุณหภูมิที่ต่ำ ดังนั้น จะสามารถรักษาผลผลิตสารสีไม่ให้สูญเสีย เนื่องจากความร้อนได้ ในทางตรงกันข้าม เมื่อใช้อุณหภูมิในการอบแห้ง ที่ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง มีปริมาณผลผลิตที่สักด้มากกว่าอุณหภูมิในการอบแห้ง ๖๐°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง ซึ่งเป็นอุณหภูมิที่น้อยกว่า เมื่อจากในระหว่างการหมักเชื้อราดังกล่าวจะมีเอ็นไซม์ที่ใช้ในการย่อยแป้งคือ Glucoamylase และ alpha amylase ที่ใช้ในการย่อยแป้งให้เป็นน้ำตาล reducing จึงทำให้เกิดการสะสมน้ำตาลในระหว่างการหมัก เมื่อนำปaleyข้าวที่มีเชื้อราดังกล่าวมาอบด้วยความร้อนจะทำให้น้ำตาลที่ผ่านความร้อนได้เกิดเป็นผลิตภัณฑ์น้ำตาลไม่จากปฏิกิริยา caramellization ขึ้นมาในระหว่างการอบจึงมีผลให้ผลิตภัณฑ์สีน้ำตาลใหม่ดังกล่าวจะเป็นเพิ่มผลผลิตที่สักด้ได้ (Ho, et al., ๒๐๐๗) ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Teng and Feldheim (๒๐๐๐) ซึ่งศึกษาการอบข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* ต่อการผลิตสารสี เหลืองและสีส้ม (anka pigments) จากการหมักข้าวที่ อุณหภูมิ ๓๐°C เป็นเวลา ๑๔ วัน พบร้า การทำแห้งแบบ Freeze drying (-๖๐°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง) ทำให้ผลผลิตสารสีสูงกว่าการอบแห้งที่อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง และ ๑๐๕°C เวลา ๕ ชั่วโมง เนื่องจากความร้อนที่สูงกว่าการทำแห้งแบบ Freeze drying ความร้อนจะไปทำลายให้สารสีไม่คงตัว และเสื่อมสลายได้จึงทำให้ผลผลิตที่ได้น้อยกว่า

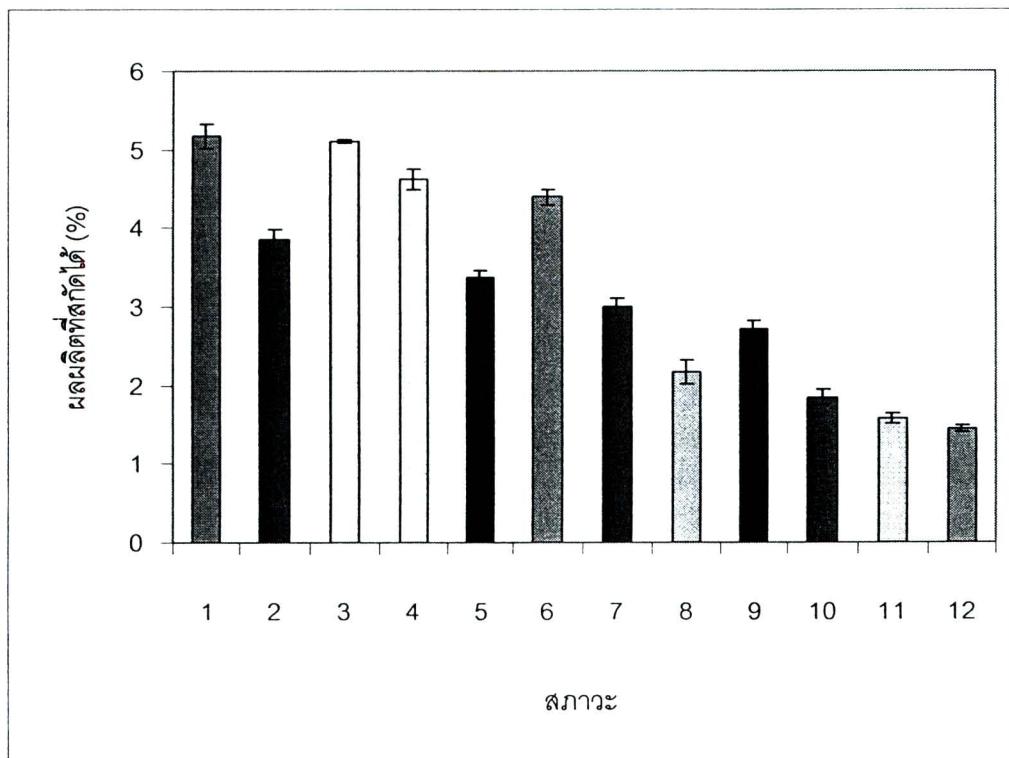
เมื่อเปรียบเทียบการใช้สารสักดคณลักษณิดกันที่อุณหภูมิเดียว กัน พบร้า ที่อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๑ คือ ใช้เอทานอล ๙๕% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสักด้ สามารถสักด้ให้ได้ผลผลิตสูงสุดเท่ากับ ๕.๗๗ % ซึ่งสูงกว่าในสภาวะอื่น ๆ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๓๓) ในขณะที่ตัวสักด้ที่สามารถสักด้ผลผลิตสักด้ออกมาได้รองลงมาจากสภาวะที่ ๑ คือ สภาวะที่ ๔, ๗ และ ๑๐ คือใช้เอทานอล ๙๕% : น้ำ (๑ : ๑), น้ำ และ เอทานอล ๙๕% เป็นตัวสักด้ เท่ากับ ๔.๖๒, ๓.๐๐ และ ๑.๔๕ % ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๓ คือ ใช้ เอทานอล ๙๕% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสักด้ พบร้าสามารถสักด้ผลผลิตที่สักด้ได้สูงสุดเท่ากับ ๕.๑๑ % ซึ่งไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) (ภาพ ๓๓) กับผลผลิตที่สักด้ได้ ในสภาวะที่ ๑ (อุณหภูมิในการอบปaleyข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ที่ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสักด้) และ ตัวสักด้ที่สามารถสักด้ผลผลิตได้รองลงมาจากสภาวะที่ ๓ คือ ๖, ๙ และ ๑๒ คือ ใช้เอทานอล ๙๕% : น้ำ (๑ : ๑), น้ำ และ เอทานอล ๙๕% เป็นตัวสักด้ เท่ากับ ๔.๔๐, ๒.๗๒ และ ๑.๔๕ % ตามลำดับ (ภาพ ๓๓)

ที่อุณหภูมิ ๖๐°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๒ คือ ใช้ เอทานอล ๙๕% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสักด้ พบร้าสามารถสักด้ผลผลิตที่ได้สูงสุด เท่ากับ ๓.๔๖ % ซึ่งผลผลิตที่สักด้ออกมาได้มากกว่าตัวทำละลายชนิดอื่น ๆ ในขณะที่ตัวทำละลายที่สามารถสักด้ผลผลิตได้รองลงมาจากสภาวะที่ ๒ คือ ๕,

๘ และ ๑๑ คือใช้อ ethanol ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑), น้ำ และ ethanol ๙๕ %เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๓.๓๗, ๒.๑๗ และ ๑.๔๐ % ตามลำดับ (gap ๓๓)

สภาวะที่เหมาะสมสำหรับผลผลิตสารสี คือ สภาวะที่ ๑ คือ การใช้อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมงสำหรับอบปลาญข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* และ ใช้อ ethanol ๙๕ % : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสกัด เนื่องจากผลผลิตสารสีที่ได้มีปริมาณสูงสุด การใช้อุณหภูมิตั้งกล่าวในการอบปลาญข้าวที่มีเชื้อราดังกล่าวทำให้คงสารสีไม่ให้เกิดการสูญเสียเนื่องจากความร้อน เพราะเป็นอุณหภูมิที่ต่ำกว่า อุณหภูมิอื่น อีกทั้งตัวสกัดที่นำมาใช้มีสภาพความเป็นข้าวที่เหมาะสมกับสารสีเนื่องจาก โครงสร้างทางเคมีและองค์ประกอบทางเคมีของสารสีของเชื้อรา *Monascus* เป็นองค์ประกอบแบบ azaphilones ซึ่งประกอบด้วยวงแหวน ๓ วง โดยวงแหวนที่อยู่ตrongกลาง cycloalkenes ซึ่งเป็นสารประกอบ hydrocarbon ที่ไม่มีข้าวและวงแหวนที่อยู่ด้านข้างอีก ๒ วงซึ่งมีข้าวเล็กน้อยดังจะเห็นได้จากการที่มีอะตอมของ N และ O ในโครงสร้างด้วย (Galaup, et al., ๒๐๐๕) ดังนั้นในโครงสร้างของสารสี *Monascus* จึงมีสภาพความเป็นข้าวเล็กน้อย โดยสอดคล้องกับผลผลิตที่สกัดได้มากที่สุดจะละลายในตัวทำละลายที่มีข้าวอยู่เล็กน้อย คือ ethanol ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) ในทางตรงกันข้ามเมื่อใช้ตัวสกัดที่มีความเป็นข้าวเพิ่มมากขึ้นคือ ethanol ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) ก็จะทำให้ผลผลิตที่สกัดได้ลดลง เนื่องจากตัวสกัดมีความเป็นข้าวมากกว่าความเป็นข้าวที่เหมาะสมสำหรับการสกัด ดังนั้นความแตกต่างของความเป็นข้าวของตัวทำละลายเป็นผลให้ผลผลิตที่สกัดได้มีปริมาณที่แตกต่างกัน (Krygier, Sosulski, and Hoggue, ๑๙๘๒) สอดคล้องกับการทดลองของ Broder and Koehler (๑๙๘๐) พบว่า การสกัดสีโดยใช้ตัวทำละลายที่มีข้าวเล็กน้อยก็จะทำให้ละลายสารสีจากเส้นใยได้ดีขึ้น เช่น สีจะละลายในเมทานอลที่มีความเป็นข้าวมากกว่าในเอลกอฮอล์ที่มีความเป็นขันน้อยกว่า อีกทั้งยังมีการทดลองที่ใช้น้ำเป็นตัวสกัดสารสีของ Lee, Yang and Mau (๒๐๐๕) พบว่าผลผลิตของสารสีข้าวแดงที่ผลิตจากถั่วเหลืองโดยเชื้อรา ๒ สายพันธุ์ คือ *M. purpureus* MFS-๓๑๔๙ และ MFS-๓๑๕๒๗ และใช้น้ำร้อน และน้ำเย็นเป็นตัวสกัด โดยน้ำร้อนสกัดผลผลิตได้ (๓๐.๒-๓๙.๐ ㎎/๑๐๐㎎) มากกว่าน้ำเย็น (๒๕.๗-๓๙.๖ ㎎/๑๐๐㎎) อีกทั้งมีการทดลองของ Farhoosh , Golmovahhed and Khodaparast (๒๐๐๗) ศึกษาการสกัดผลผลิต จากใบชาเขียว ใบชาแก่ และ ของเสียจากชาดำ โดยใช้ตัวทำละลายในการสกัด แตกต่างกันคือ ethyl acetate, hot water และ methanol พบว่า การใช้ hot water เป็นตัวทำละลายที่สามารถสกัดผลผลิตได้สูงสุดและใบชาเขียวสามารถสกัดผลผลิตออกมากได้สูงสุด เนื่องจากความแตกต่างกันของ affinities ของตัวทำละลาย เช่น ความเป็นข้าวของตัวทำละลาย และอุณหภูมิที่ใช้สกัด methanol และ ethyl acetate ที่มีความเป็นข้าวต่ำทำให้ไม่สามารถสกัด catechins ที่มีสภาพความเป็นข้าวที่สูงออกมากได้ และ catechins ยังเป็นองค์ประกอบสำคัญที่มีอยู่ในใบชา และปริมาณ catechins จะลดลงเมื่ออายุมากขึ้นซึ่งจะเกิดจากการเปลี่ยนแปลงทางสรีรวิทยาของใบในระหว่างการเจริญเติบโตของพืช (Taiz and Zeiger, ๒๐๐๑)



ภาพ ๑๓ ผลผลิตของสารสีที่สกัดได้ของปlaysium ข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่อุณหภูมิ
ระยะเวลาในการอบและตัวสกัดที่แตกต่างกัน

- หมายเหตุ: ๑ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๒ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๓ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๔ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๕ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๖ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๗ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๘ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๙ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๑๐ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด
 ๑๑ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด
 ๑๒ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด

๓. ปริมาณสารสีที่สกัดได้

จากการวิเคราะห์ปริมาณสารสีที่สกัดได้ โดยอบปลาญข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* ที่อุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบแห้ง และ ตัวสกัดที่แตกต่างกัน ได้ผลการทดลองดังนี้

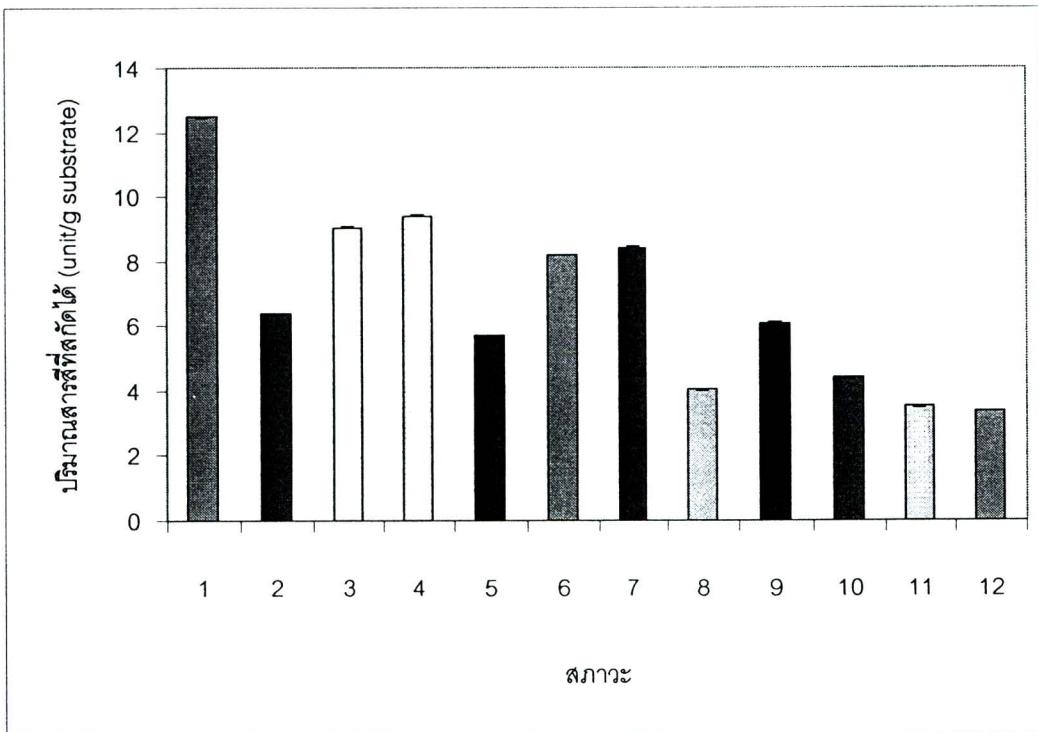
เมื่อเปรียบเทียบอุณหภูมิ ระยะเวลาที่แตกต่างกันที่ใช้ในการอบปลาญข้าวของตัวสกัดชนิดเดียวกัน พบว่าที่อุณหภูมิ 50°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง ในการอบปลาญข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ทำให้ปริมาณสารสีที่สกัดได้สูงกว่าเมื่ออบแห้งที่อุณหภูมิ 70°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง และที่อุณหภูมิ 60°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง สามารถสกัดสารสีได้ปริมาณน้อยที่สุด เนื่องจาก อุณหภูมิสูงเป็นปัจจัยสำคัญที่ทำให้การคงตัวของสีลดลง (Fabre, et al., ๑๙๘๓) ซึ่งสอดคล้องกับผลผลิตที่สกัดได้โดยเมื่อการอบปลาญข้าว

เมื่อเปรียบเทียบตัวสกัดที่แตกต่างกันที่อุณหภูมิเดียวกัน พบว่าที่อุณหภูมิ 50°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๑ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสกัดสามารถสกัดสารสีได้ปริมาณสารสีสูงสุด เท่ากับ ๑๒.๔๕ unit/g substrate ซึ่งสูงกว่าในสภาวะอื่น ๆ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) ในขณะที่ตัวสกัดที่ใช้ในการสกัดสารสีได้ร่องลงมาจากสภาวะที่ ๑ คือ สภาวะที่ ๔ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๗ ใช้น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๐ ใช้อ Ethanol 85% เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๙.๔๑, ๙.๔๒ และ ๙.๓๗ unit/g substrate ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ 70°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๓ คือ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสกัด พบร่วมปริมาณสารสีที่สกัดออกได้มากกว่าตัวที่ทำละลายชนิดอื่น ๆ คือ ๙.๐๔ unit/g substrate ในขณะที่ตัวที่ทำละลายที่สามารถสกัดสารสีได้ร่องลงมาจากสภาวะที่ ๓ คือ สภาวะที่ ๖ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๙ ใช้น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๒ ใช้อ Ethanol 85% เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๙.๐๔, ๙.๒๐, ๖.๐๙ และ ๓.๓๗ unit/g substrate ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ 60°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๒ คือ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสกัด พบร่วมปริมาณสารสีที่สกัดออกมากได้มากกว่าตัวที่ทำละลายชนิดอื่น ๆ เท่ากับ ๖.๓๗ unit/g substrate ในขณะที่ตัวที่ทำละลายที่สามารถสกัดสารสีได้ร่องลงมาจากสภาวะที่ ๒ คือ สภาวะที่ ๕ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๘ ใช้น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๑ ใช้อ Ethanol 85% เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๕.๗๑, ๕.๐๒ และ ๓.๕๐ unit/g substrate ตามลำดับ (ภาพ ๑๔)

สภาวะที่เหมาะสมสำหรับสกัดสารสีให้ได้ปริมาณสารสีสูงสุด คือ สภาวะที่ ๑ คือ การใช้อุณหภูมิ 50°C เวลา ๓๐ ชั่วโมงสำหรับอบปลาญข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* และ ใช้อ Ethanol 85% : น้ำ (๒:๑) เป็นตัวสกัด เนื่องจาก อุณหภูมิที่ใช้เป็นอุณหภูมิต่ำ และตัวสกัดที่ใช้มีความเป็นข้าวที่เหมาะสมจึงทำให้สามารถสกัดสารสีให้ได้ปริมาณสารสีสูงสุด ซึ่งสอดคล้องกับผลการวิเคราะห์ผลผลิตสารสีที่สกัดได้ ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Carvalho, et al. (๒๐๐๕) ซึ่งศึกษาความคงตัวของสารสี โดยการสกัดสารสีโดยใช้อ Ethanol 85% โดยนำสารสีที่สกัดได้ไปบ่มที่อุณหภูมิต่างๆ คือ ๐, ๓๒, ๔๐, ๖๐ และ 100°C เป็นเวลา ๒๕ ชั่วโมง พบร่วมสารสีที่ อุณหภูมิสูงขึ้นทำให้ความคงตัวของสีลดลง และ เมื่อเพิ่มอุณหภูมิในการบ่มที่ 60°C จะทำให้สารสีเริ่มลดลงอย่างชัดเจน



ภาพ ๑๔ ปริมาณสารสีที่สกัดได้ของปล่ายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่อุณหภูมิ
ระยะเวลาในการอบและตัวสกัดที่แตกต่างกัน

หมายเหตุ: ๑ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๒ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๓ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๔ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๕ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๖ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๗ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๘ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๙ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๑๐ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด
 ๑๑ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด
 ๑๒ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด

๔. การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน

จากการทดลอง อุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบแห้ง และ ตัวสกัดที่แตกต่างกันมีผลทำให้สารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml ประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันแตกต่างกัน ได้ผลการทดลองดังต่อไปนี้

เมื่อเปรียบเทียบอุณหภูมิ ระยะเวลาที่แตกต่างกันของตัวสกัดชนิดเดียวกัน พบร้า ที่อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันสูงสุด และรองลงมา คือ ๖๐°C เวลา ๒๔ ชั่วโมง และต่ำที่สุด คือ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง เนื่องจาก การอบแห้งปลายข้าวที่อุณหภูมิต่ำจะสามารถคงประสิทธิภาพของสารต้านออกซิเดชัน เช่น Monacolin K และ GABA ไว้ได้ และ เมื่ออบปลายข้าวที่อุณหภูมิสูงขึ้นจะทำให้สารดังกล่าวเกิดการสูญเสียเนื่องจากความร้อน จึงทำให้ประสิทธิภาพลดลง

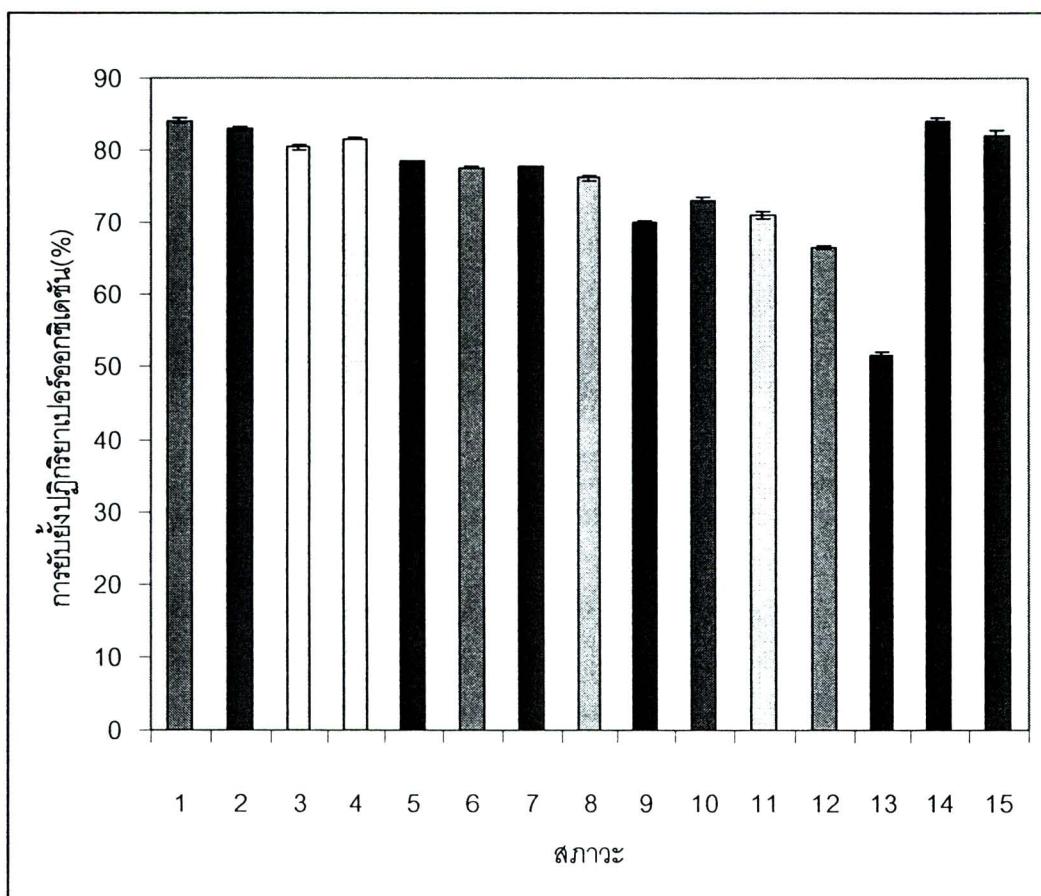
เมื่อเปรียบเทียบตัวสกัดที่แตกต่างกันที่อุณหภูมิเดียวกัน พบร้า ที่อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๑ คือ ใช้อ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันสูงสุด เท่ากับ ๘๔.๑๔% ซึ่งแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับสภาวะอื่น ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๑๕) การยับยั้งเปอร์ออกซิเดชันที่มีประสิทธิภาพรองลงมาจากสภาวะที่ ๑ คือ สภาวะที่ ๔ ใช้ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๑ : ๑), สภาวะที่ ๗ ใช้ น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๐ ใช้ Ethanol ๙๕% เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๘๑.๕๕, ๗๗.๖๖ และ ๗๓.๑๕% ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ ๖๐°C เวลา ๒๔ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๒ คือ ใช้อ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน เท่ากับ ๘๓.๑๑% การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันรองลงมาจากสภาวะที่ ๒ คือ สภาวะที่ ๕ ใช้อ Ethanol ๙๕% น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๘ ใช้ น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๑ ใช้ Ethanol ๙๕% เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๗๘.๔๓, ๗๖.๑๘ และ ๗๑.๐๙% ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๓ คือ ใช้อ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน เท่ากับ ๘๐.๔๒% การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันรองลงมาจากสภาวะที่ ๓ คือ สภาวะที่ ๖ ใช้อ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๙ ใช้ น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๒ ใช้ Ethanol ๙๕% เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๗๗.๕๙, ๗๐.๑๑ และ ๖๖.๕๓% ตามลำดับ ซึ่งจะสอดคล้องกับการวิเคราะห์ ผลผลิตที่สกัดได้ และ ปริมาณสารสีที่สกัด ในข้อ ๒ และ ๓ ตามลำดับ และ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันในสภาวะที่ ๖ (ที่อุณหภูมิ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง และ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด) และ ๗ (ที่ อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง และ ใช้ น้ำ เป็นตัวสกัด) โดยมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) (ภาพ ๑๕)

สภาวะที่เหมาะสมที่สามารถสกัดสารที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันคือ อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง และ ใช้อ Ethanol ๙๕%: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด โดยมีประสิทธิภาพสูงที่สุด เนื่องจากอุณหภูมิที่ใช้ในการอบนั้นเป็นอุณหภูมิต่ำ อีกทั้งตัวสกัดนั้นมีสภาวะความเป็นข้าวเล็กน้อยเหมือนกับสภาพความเป็นข้าวของสารต้านออกซิเดชันที่ผลิตได้จากเชื้อรา *Monascus* คือ Monacolin K และ GABA ที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน ซึ่งสามารถละลายในตัวทำละลายดังกล่าวได้ดีจึงทำให้มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันได้สูงกว่าที่อุณหภูมิอบแห้ง และ ตัวทำละลายชนิดอื่น (Galaup, et al., ๒๐๐๕) จึงทำให้สารสกัดมีประสิทธิภาพไปจับกับไฮโดรเปอร์ออกไซด์ (ROOH) ดังนั้นจึงสามารถไป

ลดปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชัน อีกทั้งยังมีรายงานว่าสารดังกล่าวมีความสามารถไปจับกับโลหะ (Wang and Wixon, ๑๙๙๙) จึงทำให้มีประสิทธิภาพในการเป็นสารต้านออกซิเดชันที่มีประสิทธิภาพที่สูง และมีความสามารถสกัดในสภาวะที่ ๑ (๔๔.๑๔ %) มาเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันกับ วิตามินซี (๕๑.๖๗ %), บีอีซีเอ (๔๔.๐๐ %) และวิตามินอี (๔๒ %) จะเห็นได้ว่าสารสกัดในสภาวะที่ ๑ มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันสูงกว่าสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ดังกล่าว และ Lee, Yang, and Mau (๒๐๐๔) ได้ทดสอบประสิทธิการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชัน ของสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ บีอีซีเอ วิตามิน อี และวิตามิน ซี พบว่า บีอีซีเอ วิตามินอี ที่ความเข้มข้น ๐.๐๑ mg/ml มีประสิทธิภาพการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชัน เท่ากับ ๔๔.๔ และ ๔๗.๔ % และ วิตามิน ซี ที่ความเข้มข้น ๒๐ mg/ml มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันเท่ากับ ๖๔ % มีการทดลองของ Lee, Yang, and Mau (๒๐๐๔) ซึ่งศึกษาการสกัดสารต้านออกซิเดชัน จากถั่วเหลืองที่ไม่หมัก และ หมักด้วยเชื้อรา *M. purpureus* โดยใช้น้ำร้อนและน้ำเย็นเป็นตัวสกัด พบร่วมกับสารสกัดที่ได้จากน้ำร้อนที่ความเข้มข้น ๕ mg/ml สามารถยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันอยู่ในช่วง ๕๕.๓๐ – ๗๐.๕% ในขณะที่สารสกัดที่ได้จากน้ำเย็นมีประสิทธิภาพอยู่ระหว่าง ๖๑.๔ – ๗๐.๕ % เนื่องจากว่าความร้อนจากน้ำร้อนจะทำลายสารต้านออกซิเดชัน จึงทำให้ไม่คงตัวและเสื่อมสภาพไปได้มีผลให้ประสิทธิภาพของสารสกัดที่ได้จากน้ำร้อนต่ำกว่าน้ำเย็น ยังมีการรายงานของ Choi, Jeong, and Lee (๒๐๐๗) ได้ศึกษาประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันของ เมล็ดพีชชนิดต่างๆ โดยใชementhanol เป็นตัวสกัด พบร่วมกับสารสกัดจากข้าวฟ่างสีแดง และ ข้าวคำ ที่ความเข้มข้น ๕ mg/ml มีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันสูงกว่า เมล็ดพีชที่มีสารสีน้อยกว่า และ Duan, et al. (๒๐๐๗) ได้ศึกษาประสิทธิภาพการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันของ anthocyanin จากเปลือกถั่นจี พบร่วมกับ ตัวอย่างควบคุมที่ไม่มีการเติม anthocyanin มีค่าการดูดกลืนแสงของน้ำ เท่ากับ ๓.๓๖ ในขณะที่ตัวอย่างที่มีการเติมสารสกัด Anthocyanin มีค่าการดูดกลืนแสงเท่ากับ ๐.๘๖๗ จะเห็นได้ว่าสารสีจะมีประสิทธิภาพในการยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันได้ เนื่องจาก Anthocyanin สามารถจับกับไฮโดรเบอร์ออกไซด์ (ROOH) ในปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันในระบบของกรดลิโนเลอิกได้



ภาพ ๑๕ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันของสารสกัดที่ความเข้มข้น 4 mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่อุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบและตัวทำละลายที่แตกต่างกัน

หมายเหตุ: ๑ = 40°C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล 85% : น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๒ = 60°C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล 85% : น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๓ = 70°C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล 85% : น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๔ = 40°C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล 85% : น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๕ = 60°C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล 85% : น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๖ = 70°C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล 85% : น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๗ = 40°C ๓๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๘ = 60°C ๒๔ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๙ = 70°C ๒๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๑๐ = 40°C ๓๐ ชั่วโมง และเอทานอล 85% เป็นตัวสกัด ๑๑ = วิตามิน ซี
 ๑๒ = 60°C ๒๔ ชั่วโมง และเอทานอล 85% เป็นตัวสกัด ๑๓ = บีเอชเอ
 ๑๔ = 70°C ๒๐ ชั่วโมง และเอทานอล 85% เป็นตัวสกัด ๑๕ = วิตามิน อี

๕. กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH

จากการทดลอง อุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบแห้ง และ ตัวสกัดที่แตกต่างกันมีผลทำให้ประสิทธิภาพของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml มีกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH มีความแตกต่างกัน ได้ผลการทดลองดังต่อไปนี้

เมื่อเปรียบเทียบอุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบแห้งของตัวสกัดชนิดเดียวกัน พบว่า ที่ อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง มีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH สูงสุด และ รองลงมา คือ ๖๐°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง และต่ำที่สุด คือ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง โดยให้ผลสอดคล้องกับการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันในข้อ ๔

เมื่อเปรียบเทียบตัวสกัดที่แตกต่างกันที่อุณหภูมิเดียวกัน พบว่า ที่อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๑ ใช้อุทาโนล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด มีกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH สูงสุด เท่ากับ ๙๐.๓๘ % ซึ่งแตกต่างกับสภาวะอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P \leq 0.05$) (ภาพ ๑๖) และกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH ที่มีประสิทธิภาพรองลงมาจากสภาวะที่ ๑ คือ สภาวะที่ ๔ ใช้อุทาโนล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๗ ใช้น้ำ เป็นตัวสกัด และ สภาวะที่ ๑๐ ใช้อุทาโนล ๙๕ % เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๙๐.๓๔, ๗๙.๕๒ และ ๗๔.๗๗ % ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ ๖๐°C เวลา ๒๕ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๒ คือ ใช้อุทาโนล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด มีกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH เท่ากับ ๘๕.๕๗ % และ กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH รองลงมาจากสภาวะที่ ๒ คือ สภาวะที่ ๕ ใช้อุทาโนล ๙๕ %: น้ำ (๑:๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๕ ใช้น้ำเป็นตัวสกัด และสภาวะที่ ๑๑ ใช้อุทาโนล ๙๕ % เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๗๓.๘๓, ๗๒.๗๓ และ ๗๑.๗๖ % ตามลำดับ

ที่อุณหภูมิ ๗๐°C เวลา ๒๐ ชั่วโมง ในสภาวะที่ ๓ คือ ใช้อุทาโนล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด มีกิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH เท่ากับ ๗๗.๔๖ % และ กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH รองลงมาจากสภาวะที่ ๓ คือ ในสภาวะที่ ๖ ใช้อุทาโนล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด, สภาวะที่ ๘ ใช้น้ำเป็นตัวสกัด และสภาวะที่ ๑๒ ใช้อุทาโนล ๙๕ % เป็นตัวสกัด เท่ากับ ๗๓.๔๙, ๗๒.๐๕ และ ๗๑.๓๖ % ตามลำดับ

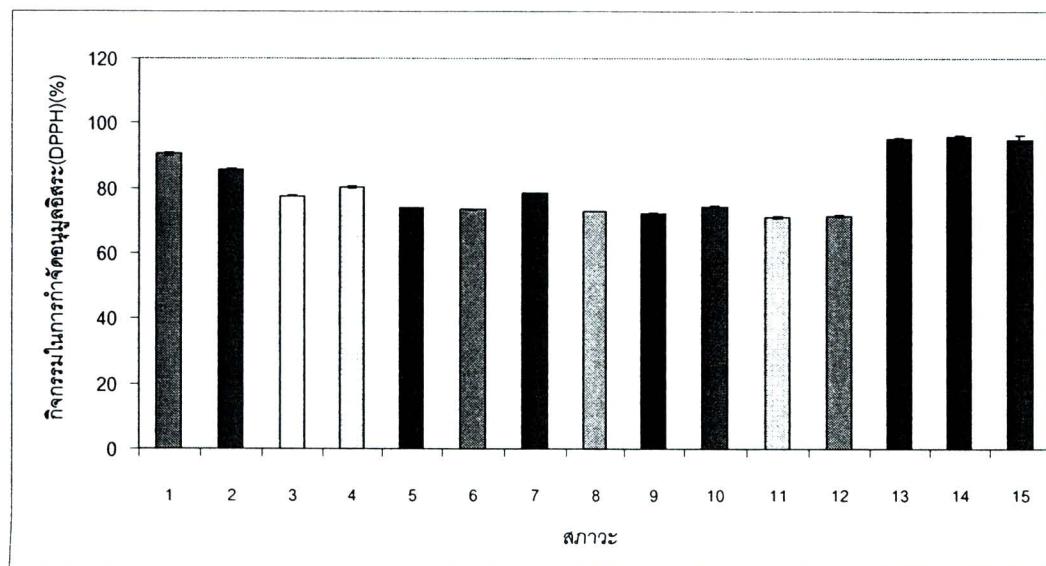
สภาวะที่เหมาะสมที่สามารถสกัดสารที่มีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH คือ สภาวะที่ ๑ คือ อุณหภูมิ ๕๐°C เวลา ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด ซึ่ง จะสอดคล้องกับผลของผลผลิตที่สกัดได้ ปริมาณสารสีที่สกัดได้ และ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน ในข้อ ๒, ๓ และ ๔ ตามลำดับ และ เมื่อนำสารสกัดในสภาวะที่ ๑ (๙๐.๓๘ %) มาเปรียบเทียบกับวิตามินซี (๙๕.๒๐%), บีเอชเอ (๙๕.๗๕ %) และ วิตามินอี (๙๔.๙๒ %) จะเห็นได้ว่า สารสกัดในสภาวะที่ ๑ มีประสิทธิภาพน้อยกว่าสารต้านอนุมูลอิสระสังเคราะห์ เนื่องจากอิเล็กตรอนเดี่ยวของอนุมูล DPPH^๑ จะถูกบดบังด้วยวงเบนเซน ๓ วง และ หมู่ไนโตรในโครงสร้าง ทำให้สารต้านอนุมูลที่มีฤทธิ์แรงแต่ไม่ขนาดใหญ่ไม่สามารถเข้าไปทำปฏิกิริยากำจัดอนุมูลหรือเกิดปฏิกิริยาหรือเกิดปฏิกิริยาซักว่าความเป็นจริง (โลกา วัชระคุปต์ และ คณะ, ๒๕๕๐) ดังนั้นสารสกัดในสภาวะที่ ๑ อาจจะมีโครงสร้างที่มีขนาดใหญ่กว่าสารต้านออกซิเดชันสังเคราะห์ดังกล่าวทำให้มีประสิทธิภาพน้อยกว่า

ในงานวิจัยนี้อาจมีสารต้านออกซิเดชันที่มีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH ชนิดอื่นอีก นอกจาก Monacolin K และ GABA เนื่องจากมีการทดลองของ Tseng, et al. (๒๐๐๕) ซึ่งพบว่า

การนำเชื้อรา *M. purpureus* ไปปลูกลงบนลูกเดือย โดยบ่มเป็นระยะเวลา ๗ วัน ที่อุณหภูมิ ๒๕°C พบรกรดอะมิโน L-tryptophan ปริมาณไม่มาก และในขณะที่ Herraiz, Galisteo, and Chamorro (๒๐๐๓) พบร่วมกับ L-tryptophan ที่มีอยู่ในปริมาณไม่มากสามารถทำปฏิกิริยา กับ phenolic และ aldehydes ทำให้เกิดการรวมตัวกันเป็น phenolic tetra hydro- α -carboline alkaloids ซึ่งจะมีประสิทธิภาพในการกำจัด ๒,๒-azinobis (๒-ethylbenzothiazoline)-๖-sulfonic acid (ABTS) ตั้งนี้ กรณีของ L-tryptophan อาจจะมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH และ มีการรายงานว่า phenolic ที่เชื้อราชนิดนี้ผลิตขึ้นมาได้มีประสิทธิภาพในการเป็นสารต้านออกซิเดชัน ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ McCue and Shetty (๒๐๐๕) รายงานว่าปริมาณ phenols ทั้งหมด ที่สูงทำให้เพิ่มประสิทธิภาพในการเป็นตัว reducing power และ สามารถกำจัด hydroxyl radicals อีกด้วย และ อีกทั้งยังมีประสิทธิภาพในการเป็นตัวจับกับโลหะ ferrous ions และคาดว่ามีประสิทธิภาพต่อต้านการกลายพันธุ์ และ ต่อต้านมะเร็งด้วย (Lotito and Frausto, ๑๙๙๘; Ahmad and Mukhtar, ๑๙๙๘; Lee, Yang, and Mau, ๒๐๐๕) ซึ่งศึกษาการสกัดสารต้านออกซิเดชันจากถั่วเหลืองที่ไม่มีเม็ด และ เม็ดด้วยเชื้อรา *M. purpureus* โดยใช้น้ำร้อนและน้ำเย็นเป็นตัวสกัด พบร่วมกับความเข้มข้นของสารสกัด ๕ mg/ml ของการสกัดด้วยน้ำร้อน ประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH อยู่ในช่วง ๓๖.๘ – ๔๔.๗ % ในขณะที่ การสกัดด้วยน้ำเย็นซึ่งมี ประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH อยู่ในช่วง ๓๖.๕ – ๔๔.๑ % โดยพบว่าการสกัดด้วยน้ำเย็นจะมีองค์ประกอบสารต้านออกซิเดชัน อยู่ในช่วง ๗.๙๓ – ๑๐.๘ mg/g ซึ่งมากกว่าการสกัดด้วยน้ำร้อนจะมีองค์ประกอบสารต้านออกซิเดชันอยู่ในช่วง ๕.๔๒ – ๘.๕๐ mg/g เนื่องจากความร้อนอาจทำลายองค์ประกอบให้ปริมาณสารสกัดที่สกัดด้วยน้ำร้อนลดลงได้ แต่สารสกัดมีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูล DPPH เนื่องจากความร้อนอาจทำให้โครงสร้างให้กลไกเป็นกลไกเป็นโครงสร้างเล็ก โดยโครงสร้างที่เล็กนี้อาจจะมีประสิทธิภาพในการให้ไฮโดรเจนกับอนุมูล่าง่ายกว่าจึง ทำให้มีประสิทธิภาพในการกำจัดอนุมูลอิสระที่ดีกว่า

๖. สรุป

สภาพที่เหมาะสมในการสกัดสารสี และ คุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชัน ที่ผลิตจาก *Monascus* บนปลายข้าว คือ สภาวะที่ ๑ โดยใช้อุณหภูมิในการอบปلاยข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus* ๕๐°C เป็นเวลา ๓๐ ชั่วโมง และอุณหภูมิ ๘๕%: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด เนื่องจาก มีผลผลิตที่สกัด และ ปริมาณสารสี สูงที่สุด อีกทั้งมีคุณสมบัติในการเป็นสารต้านออกซิเดชันที่ทดสอบทั้ง ๒ วิธีโดยมีประสิทธิภาพสูงที่สุด

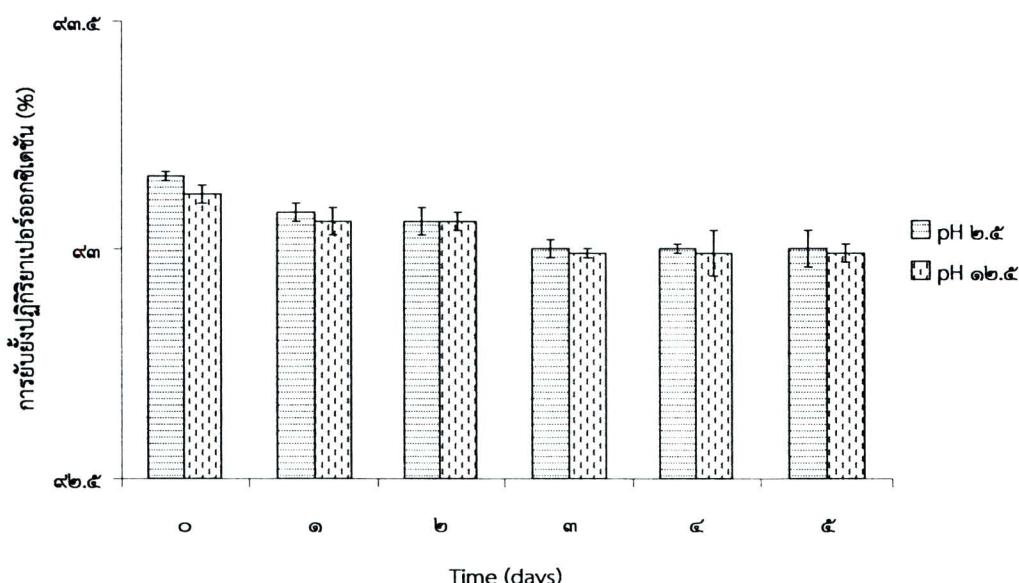


ภาพ ๑๖ กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีชื่อ *M. purpureus* ที่อุณหภูมิ ระยะเวลาในการอบและตัวทำละลายที่แตกต่างกัน

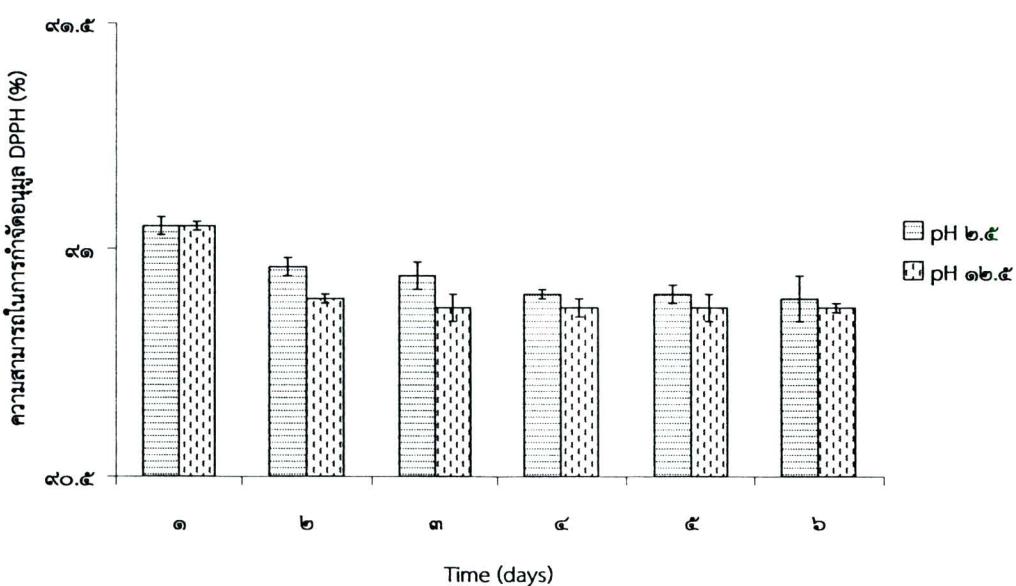
- หมายเหตุ: ๑ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๒ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๓ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๒ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๔ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๕ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๖ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และ เอทานอล ๙๕ %: น้ำ (๑ : ๑) เป็นตัวสกัด
 ๗ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๘ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๙ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และน้ำเป็นตัวสกัด
 ๑๐ = ๕๐ °C ๓๐ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด ๑๑ = วิตามิน ซี
 ๑๒ = ๖๐ °C ๒๔ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด ๑๔ = บีเอชเอ
 ๑๖ = ๗๐ °C ๒๐ ชั่วโมง และเอทานอล ๙๕ % เป็นตัวสกัด ๑๕ = วิตามิน อี

ศึกษาความคงตัวของสารสี และคุณสมบัติสารต้านอนุมูลอิสระ

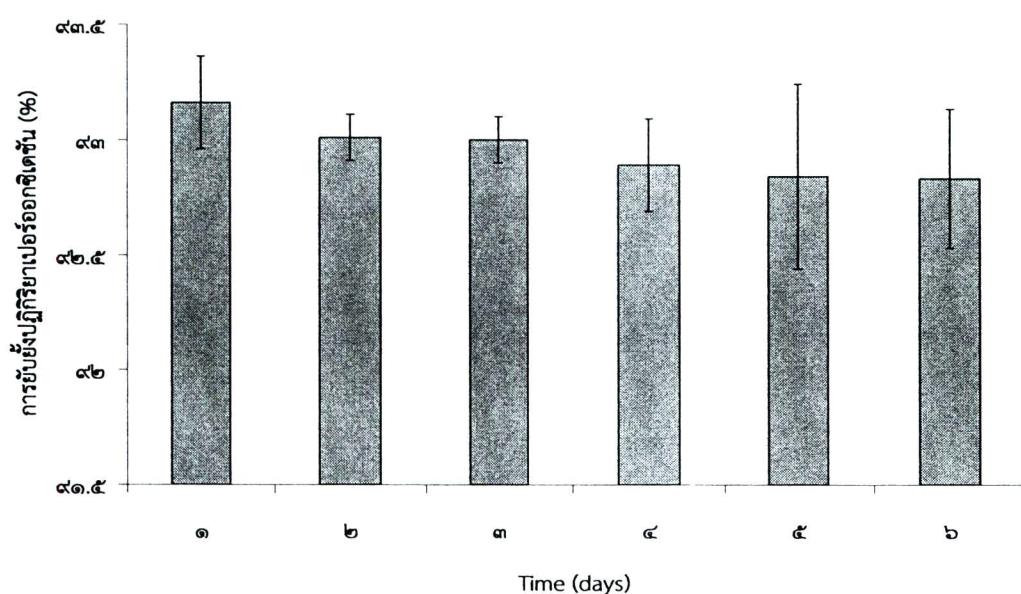
จากการศึกษาความคงตัวของสารสีที่ได้จากสภาวะการผลิตที่เหมาะสม พบร่วม กิจกรรมการต้านอนุมูลอิสระของสารสีในสภาวะการศึกษาความเป็นกรด-ด่างต่างกัน และสภาวะการแข็งแข็งน้ำ โดยพบร่วม เมื่อนำสารสีทดสอบความคงตัวที่ระดับ pH ๖.๕ น้ำ คุณสมบัติต้านอนุมูลอิสระทั้งในเรื่องการยับยั้งปฏิกิริยาออกซิเดชัน และความสามารถในการกำจัดอนุมูล DPPH จะลดลงเพียงเล็กน้อย (ภาพ ๑๗ และ ๑๘) ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) เช่นเดียวกับการศึกษาความคงตัวของสารสีในสภาวะการแข็งแข็ง (ภาพ ๑๙ และ ๒๐) ในขณะที่การศึกษาความคงตัวของสารสีในสภาวะที่ให้ความร้อนที่อุณหภูมิ ๑๒๑ องศาเซลเซียสและ การใช้รังสี UV ที่ความยาวคลื่น ๓๖๕ นาโนเมตรนั้น พบร่วมมือลดต่อคุณสมบัติการต้านอนุมูลอิสระ พบร่วม เมื่อระยะเวลาในการให้ความร้อนและการฉายรังสีเพิ่มขึ้น คุณสมบัติในการต้านอนุมูลอิสระทั้งการยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชัน และความสามารถในการกำจัดอนุมูลอิสระลงลดอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P\leq0.05$) ภาพ ๑๑-๑๔



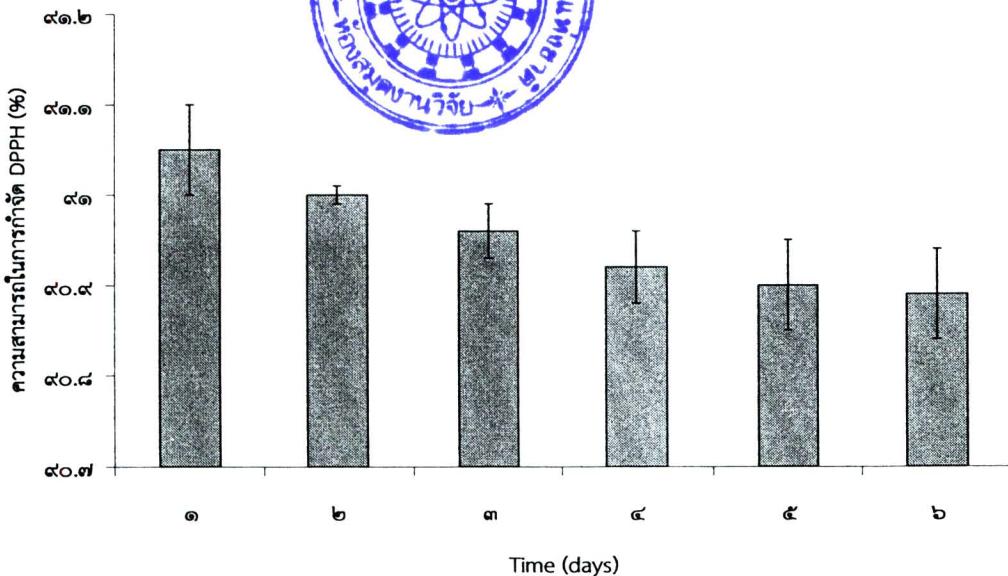
ภาพ ๑๗ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่ pH แตกต่างกัน



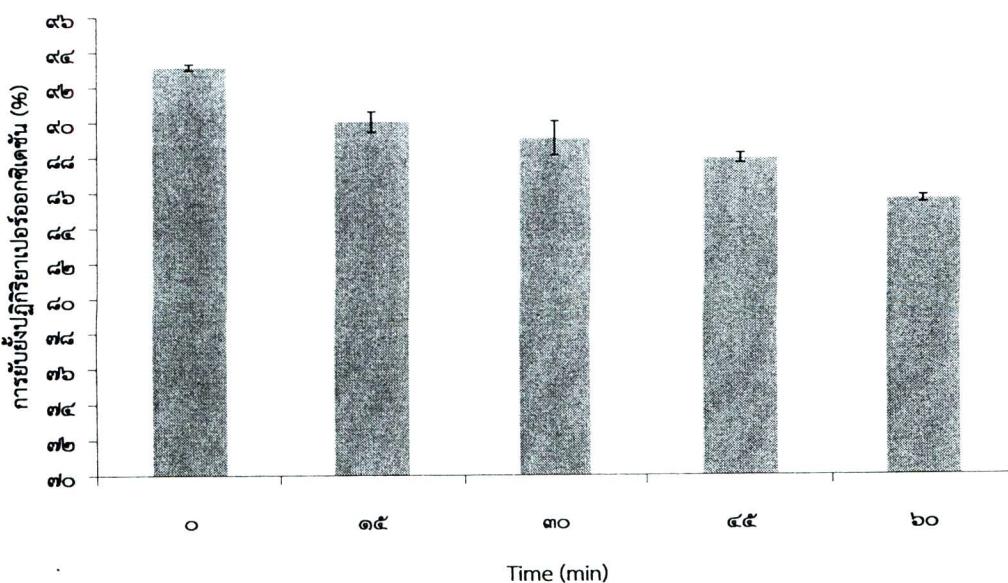
ภาพ ๑๕ กิจกรรมในการกำจัดอนุนुล DPPH ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* ที่ pH แตกต่างกัน



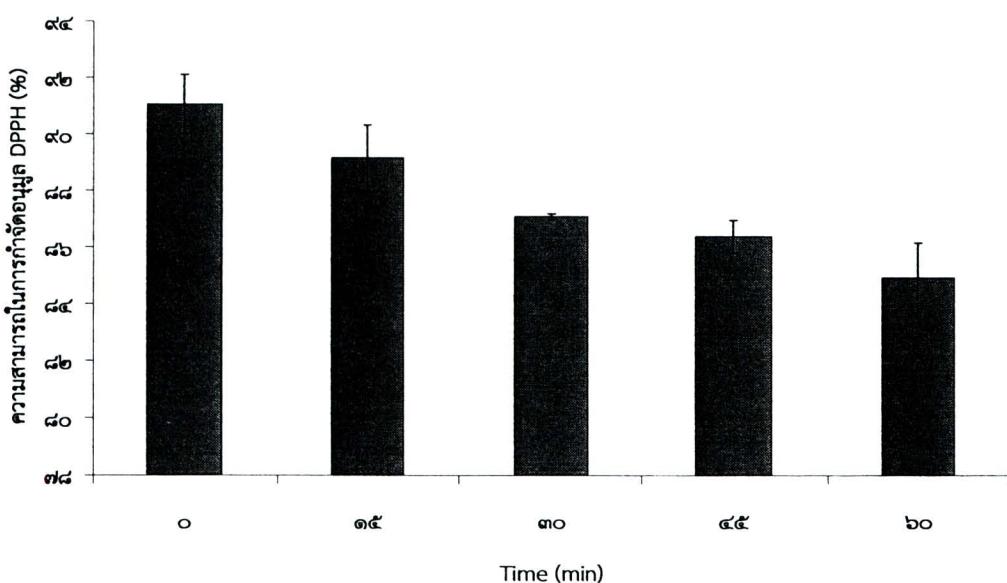
ภาพ ๑๖ การยับยั้งปฏิกิริยาเบอร์ออกซิเดชันของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่อุณหภูมิ -๑๘ องศาเซลเซียส



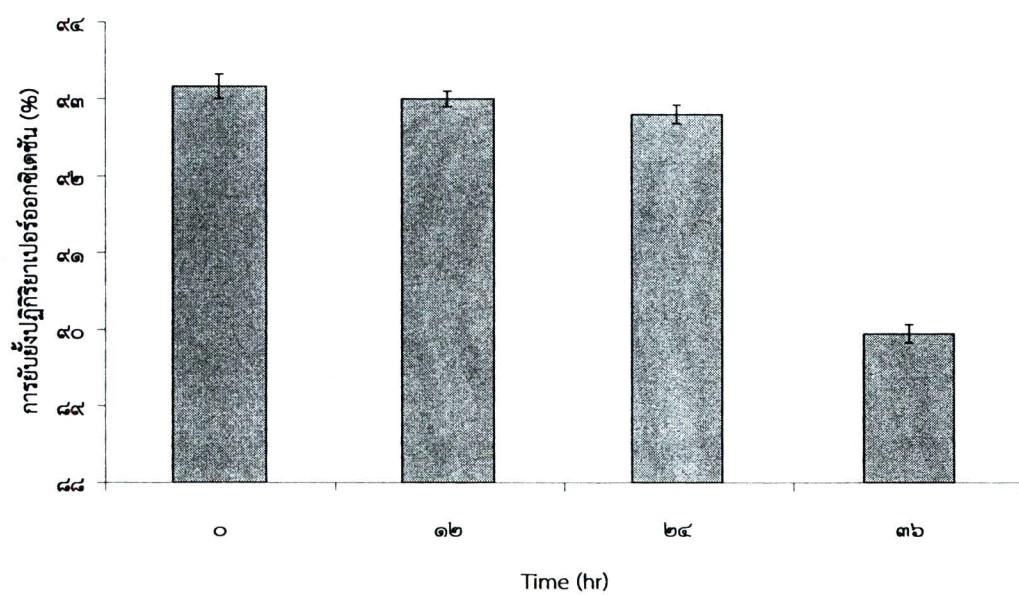
ภาพ ๒๐ กิจกรรมในการกำจัดอนุพูด DPPH ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* ที่อุณหภูมิ -๑๘ องศาเซลเซียส



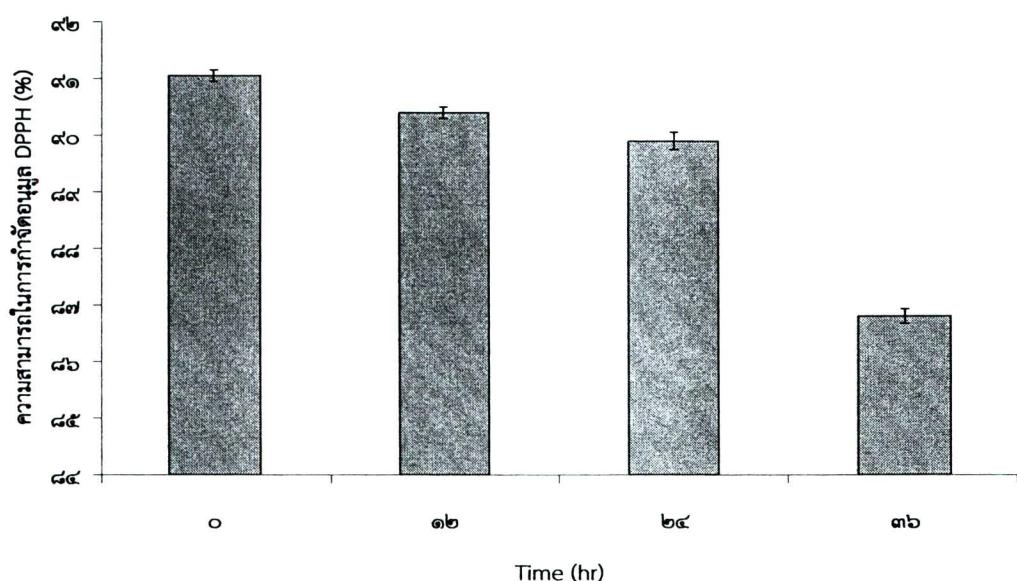
ภาพ ๒๑ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่อุณหภูมิ ๑๒๑ องศาเซลเซียส



ภาพ ๒๒ กิจกรรมในการกำจัดอนุนुล DPPH ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* ที่อุณหภูมิ ๑๖๑ องศาเซลเซียส



ภาพ ๒๓ การยับยั้งปฏิกิริยาเปอร์ออกซิเดชันของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *Monascus purpureus* ที่รังสี UV ความยาวคลื่น ๓๖๕ นาโนเมตร



ภาพ ๒๔ กิจกรรมในการกำจัดอนุมูล DPPH ของสารสกัดที่ความเข้มข้น ๔ mg/ml จากปลายข้าวที่มีเชื้อรา *M. purpureus* ที่รังสี UV ความยาวคลื่น ๓๖๕ นาโนเมตร