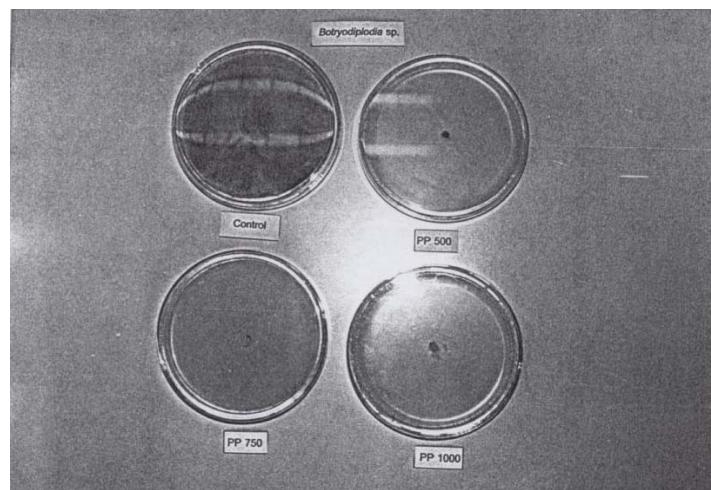


ภาพที่ 7 การเจริญของเชื้อ *Penicillium* sp. ที่ความเข้มข้นของสาร ไพรพิลพาราเบนต่างกัน

หมายเหตุ      PP 500 = ไพรพิลพาราเบนความเข้มข้น 500 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม

                  PP 750 = ไพรพิลพาราเบนความเข้มข้น 750 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม

                  PP 1000 = ไพรพิลพาราเบนความเข้มข้น 1000 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม

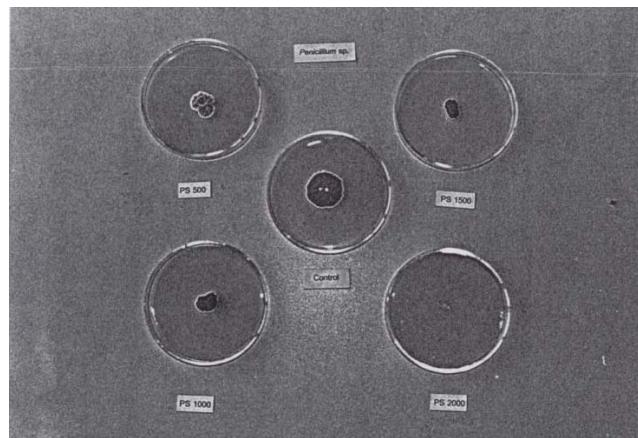


ภาพที่ 8 การเจริญของเชื้อ *Botryodiplodia* sp. ที่ความเข้มข้นของสาร โพร์พิลพาราเบนต่างกัน

หมายเหตุ      PP 500 = โพร์พิลพาราเบนความเข้มข้น 500 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม

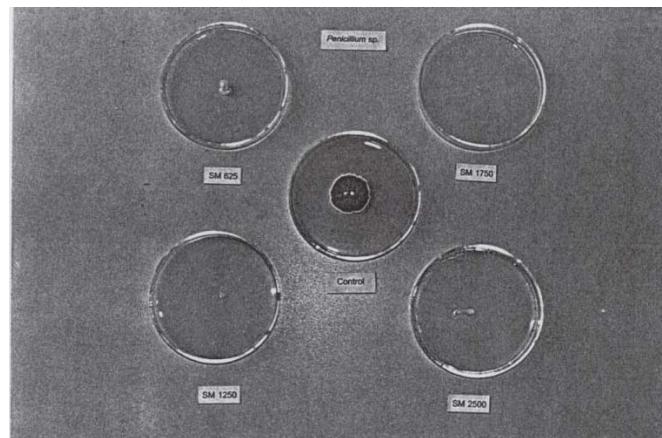
                  PP 750 = โพร์พิลพาราเบนความเข้มข้น 750 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม

                  PP 1000 = โพร์พิลพาราเบนความเข้มข้น 1000 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม



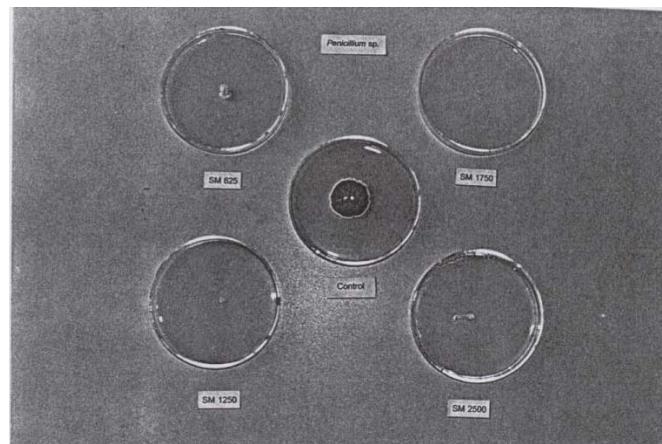
**ภาพที่ 9 การเจริญของเชื้อ *Penicillium* sp. ที่ความเข้มข้นของสาร โปดัลเซียนชอร์เบตต่างกัน**

- |          |  |
|----------|--|
| หมายเหตุ | PS 500 = โปดัลเซียนชอร์เบตความเข้มข้น 500 มิลลิกรัมต่อกรัม   |
|          | PS 1000 = โปดัลเซียนชอร์เบตความเข้มข้น 1000 มิลลิกรัมต่อกรัม |
|          | PS 1500 = โปดัลเซียนชอร์เบตความเข้มข้น 1500 มิลลิกรัมต่อกรัม |
|          | PS 2000 = โปดัลเซียนชอร์เบตความเข้มข้น 2000 มิลลิกรัมต่อกรัม |



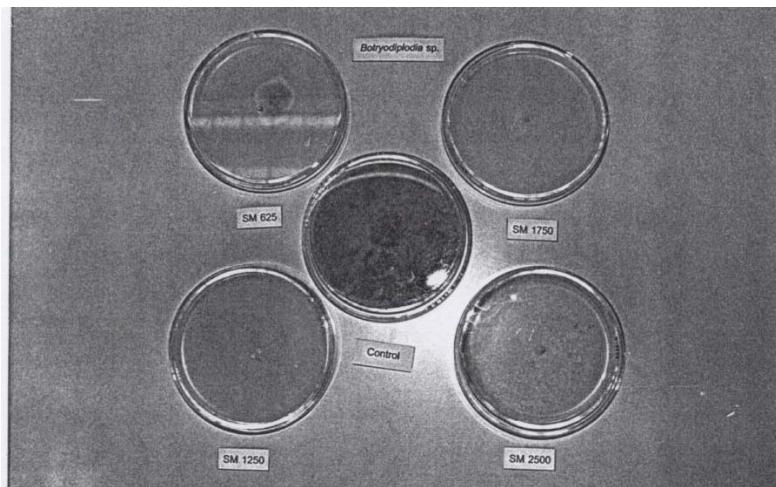
**ภาพที่ 10 การเจริญของเชื้อ *Botryodiplodia* sp. ที่ความเข้มข้นของสาร โปตัสเซียมชอร์เบตต่างกัน**

หมายเหตุ	PS 500 = โปตัสเซียมชอร์เบตความเข้มข้น 500 มิลลิกรัมต่อกรัม
	PS 1000 = โปตัสเซียมชอร์เบตความเข้มข้น 1000 มิลลิกรัมต่อกรัม
	PS 1500 = โปตัสเซียมชอร์เบตความเข้มข้น 1500 มิลลิกรัมต่อกรัม
	PS 2000 = โปตัสเซียมชอร์เบตความเข้มข้น 2000 มิลลิกรัมต่อกรัม



**ภาพที่ 11 การเจริญของเชื้อ *Penicillium* sp. ที่ความเข้มข้นของสาร โซเดียมเมต้าไบซัล ไฟฟ์ต่างกัน**

หมายเหตุ	SM 625 = โซเดียมเมต้าไบซัล ไฟฟ์ความเข้มข้น 625 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม
	SM 1250 = โซเดียมเมต้าไบซัล ไฟฟ์ความเข้มข้น 1250 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม
	SM 1750 = โซเดียมเมต้าไบซัล ไฟฟ์ความเข้มข้น 1750 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม
	SM 2500 = โซเดียมเมต้าไบซัล ไฟฟ์ความเข้มข้น 2500 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม



**ภาพที่ 12 การเจริญของเชื้อ *Botryodiplodia* sp. ที่ความเข้มข้นของสาร โซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ต่างกัน**

หมายเหตุ SM 625 = โซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ความเข้มข้น 625 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม  
 SM 1250 = โซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ความเข้มข้น 1250 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม  
 SM 1750 = โซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ความเข้มข้น 1750 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม  
 SM 2500 = โซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ความเข้มข้น 2500 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม

## 2. ผลการออกของสปอร์ของเชื้อ *Penicillium* sp.

ผลการศึกษาประสิทธิภาพของสารเคมีต่างๆ ในการยับยั้งการออกของสปอร์ของเชื้อ *Penicillium* sp. มีดังต่อไปนี้

### โปตัสเซียมอะซิเตต

จากการทดลองใช้สารละลายโปตัสเซียมอะซิเตตที่ความเข้มข้น 4 ระดับ คือ 500 1,000 1,500 และ 2,000 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม ในการทดสอบประสิทธิภาพการยับยั้งสปอร์ของ *Penicillium* sp. (รูปที่ 7) พบว่า สปอร์ทั้งหมดของเชื้อ *Penicillium* sp. ในชุดควบคุม และที่เติมโปตัสเซียมอะซิเตตที่ความเข้มข้นต่างๆ ออกภายในเวลา 12 ชั่วโมงเท่านั้น โดยในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติมโปตัสเซียมอะซิเตต พบร่วงของการออกของสปอร์เชื่อนี้ได้ในช่วง 4 ชั่วโมงแรก หลังจากนั้นประสิทธิภาพจะค่อยๆ ลดลง โดยสังเกตจากปริมาณของสปอร์ที่ออก ซึ่งใกล้เคียงกับชุดควบคุมในชั่วโมงที่ 8 และออกทั้งหมดที่เวลา 12 ชั่วโมงของการบ่ม และโปตัสเซียมอะซิเตตที่ความเข้มข้นสูงที่สุดมีแนวโน้มในการยับยั้งการออกของสปอร์ได้สูงขึ้นตามลำดับ

### โซเดียมเบนโซเอต

การทดลองใช้สารละลายโซเดียมเบนโซเอตที่ความเข้มข้น 3 ระดับ ได้แก่ 500 750 และ 1,000 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม ในการทดสอบประสิทธิภาพการยับยั้งสปอร์ของ *Penicillium* sp. (รูปที่ 8) จากภาพจะเห็นว่าเมื่อความเข้มข้นของโซเดียมเบนโซเอตเพิ่มขึ้นจะสามารถยับยั้งการออกของสปอร์เชื่อนี้ได้ดีขึ้น อย่างไรก็ตามเมื่อเวลาผ่านไป 12 ชั่วโมง พบว่า ในชุดควบคุมและในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติมโซเดียมเบนโซเอตความเข้มข้น 500 และ 750 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม มีสปอร์ออกเพียงร้อยละ 51.92 และที่ความเข้มข้นนี้สปอร์ของ *Penicillium* sp. จะออกทั้งหมดที่เวลา 20 ชั่วโมงหลังการบ่ม

### โซเดียมโปรดีโนเนต

การใช้สารละลายโซเดียมโปรดีโนเนตที่ความเข้มข้น 3 ระดับ ได้แก่ 500 1,000 และ 1,500 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัมในการทดสอบประสิทธิภาพในการยับยั้งการออกของสปอร์ *Penicillium* sp. (รูปที่ 9) จะเห็นว่าประสิทธิภาพของโซเดียมโปรดีโนเนตมีความใกล้เคียงกับโปตัสเซียมอะซิเตตที่ระดับความเข้มข้นเดียวกัน แต่ที่ระดับความเข้มข้นที่แตกต่างกัน พบว่า โซเดียมโปรดีโนเนตมีประสิทธิภาพไม่แตกต่างกันมากนัก โดยในชุดควบคุมและในอาหารเลี้ยงเชื้อที่เติมโซเดียมโปรดีโนเนต พบร่วงของการออกของ *Penicillium* sp. ออกภายในระยะเวลาเดียวเท่านั้น คือที่ 12 ชั่วโมง

## โพรพิลพาราเบน

การทดลองศึกษาประสิทธิภาพของโพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้นต่างๆ ได้แก่ 500 750 และ 1,000 มิลลิกรัมต่อกรัม ในการยับยั้งการออกของสปอร์ *Penicillium* sp. พบว่า สารโพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้น 750 และ 1,000 มิลลิกรัมต่อกรัม มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการออกของสปอร์ของเชื้อนี้ได้ใกล้เคียงกัน โดยหลังจากการบ่ม 24 ชั่วโมง พบว่าสปอร์มีการออกร้อยละ 63.63 และ 63.82 ตามลำดับ ส่วนที่ความเข้มข้น 500 มิลลิกรัมต่อกรัม พบว่าสปอร์มีการออกร้อยละ 85.71 ในขณะที่ชุดควบคุมพบว่าสปอร์ทั้งหมดของเชื้อนี้งอกภายในเวลา 12 ชั่วโมง (รูปที่ 10)

## โปปัตสาเซี่ยมชอร์เบต

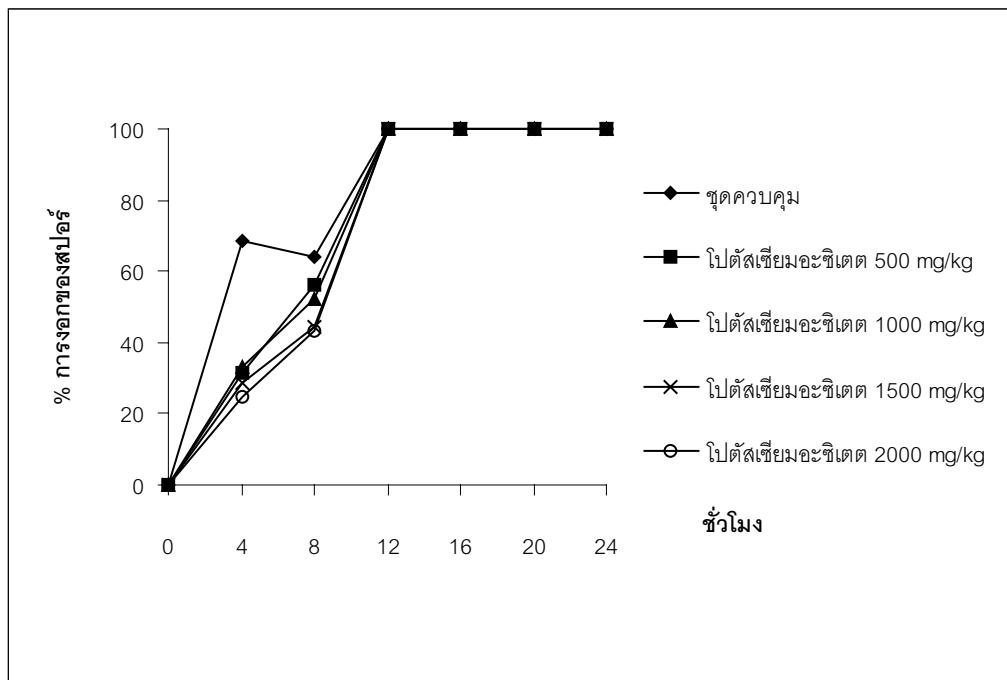
การศึกษาประสิทธิภาพของโปปัตสาเซี่ยมชอร์เบตที่ความเข้มข้นต่างๆ ได้แก่ 500 1000 1500 และ 2000 มิลลิกรัมต่อกรัม ในการยับยั้งการออกของสปอร์ *Penicillium* sp. (รูปที่ 11) พบว่าโปปัตสาเซี่ยมชอร์เบตสามารถยับยั้งการออกของสปอร์เชื้อนี้ได้ โดยเมื่อใช้ความเข้มข้นเพิ่มมากขึ้นจะสามารถยับยั้งได้ดีขึ้น เมื่อใช้ที่ความเข้มข้น 500 1,000 และ 1,500 มิลลิกรัมต่อกรัม พบว่าสปอร์ทั้งหมดของเชื้อนี้จะงอกภายในเวลา 12 20 และ 24 ชั่วโมงหลังการบ่ม ในขณะที่ความเข้มข้น 2,000 มิลลิกรัมต่อกรัม พบว่าที่ 24 ชั่วโมงหลังการบ่มมีสปอร์งอกเพียงร้อยละ 69.23 เปรียบเทียบกับชุดควบคุมซึ่งสปอร์ทั้งหมดงอกภายในเวลา 12 ชั่วโมง

## โซเดียมเมตาไบซัลไฟท์

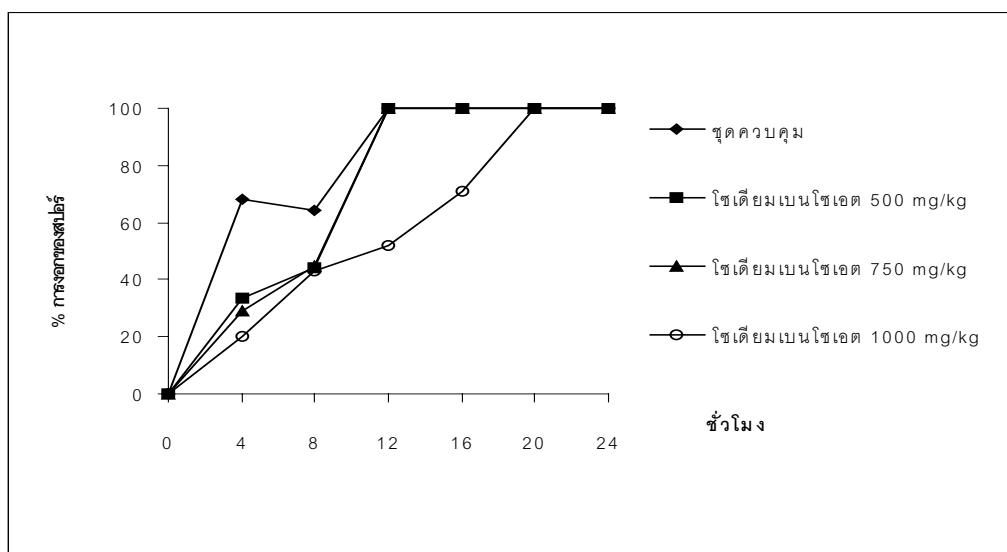
การทดลองใช้สาร โซเดียมเมตาไบซัลไฟท์ที่ความเข้มข้นต่างๆ ได้แก่ 625 1,250 1,750 และ 2,500 มิลลิกรัมต่อกรัม ในการทดสอบประสิทธิภาพการยับยั้งสปอร์ของ *Penicillium* sp. (รูปที่ 12) พบว่าที่ระดับความเข้มข้น 1250 1750 และ 2500 มิลลิกรัมต่อกรัม ให้ผลในการยับยั้งการออกของสปอร์ใกล้เคียงกันหลังจากบ่มไว้ 24 ชั่วโมง คือร้อยละ 65.30 63.63 และ 64.15 ตามลำดับ ในขณะที่ความเข้มข้น 625 มิลลิกรัมต่อกรัม สามารถยับยั้งการออกของสปอร์เชื้อนี้ได้ร้อยละ 81.13 ที่เวลาบ่มไม่ใกล้เคียงกัน และในชุดควบคุมซึ่งสปอร์ทั้งหมดงอกภายในเวลา 12 ชั่วโมง

สรุปผลการศึกษาประสิทธิภาพของสารเคมีต่างๆ ในการออกของสปอร์ของเชื้อ *Penicillium* sp. พบว่าให้ผลลดลงกับการทดสอบการเจริญของเส้นใยของเชื้อนี้ในอาหารเลี้ยงเชื้อโดยการใช้สาร โพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้น 750 มิลลิกรัมต่อกรัม และ โซเดียมเมตาไบซัลไฟท์ความเข้มข้น 1,250 มิลลิกรัมต่อกรัม ให้ผลในการยับยั้งการออกของสปอร์ได้ที่

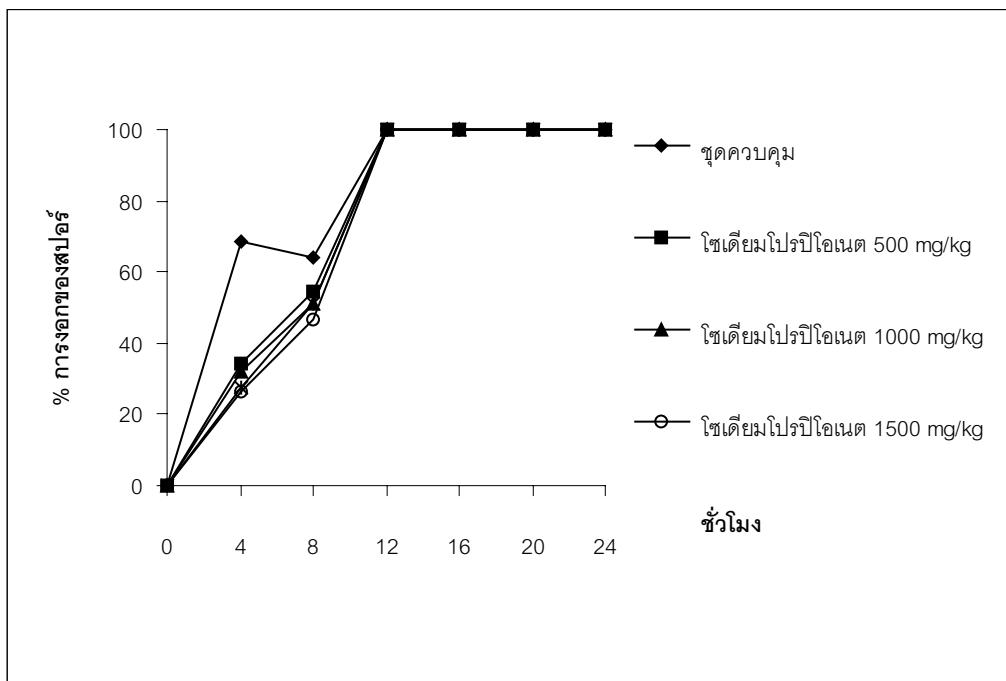
สุด โดยพิจารณาจากความเข้มข้นต่ำสุดของสารทั้งสองชนิดที่ให้ผลในการยับยั้งสปอร์ของเชื้อดังกล่าว



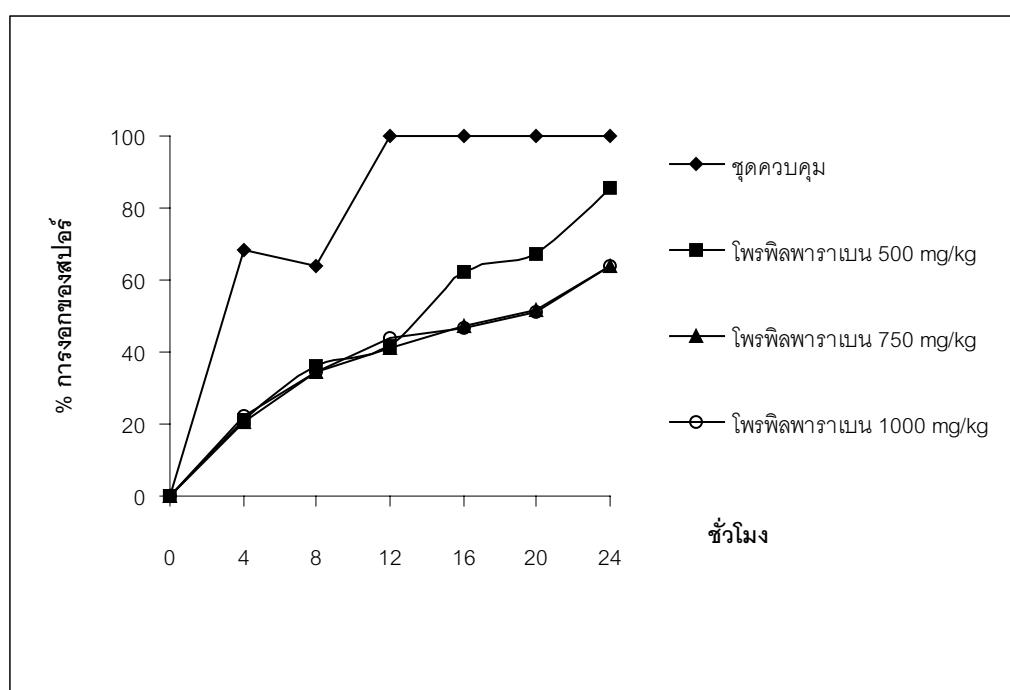
รูปที่ 7 ประสิทธิภาพของโป๊ตassium sorbate ความเข้มข้นต่างๆ ในการยับยั้งการงอกของสปอร์ *Penicillium sp.* ในอาหารเลี้ยงเชื้อ



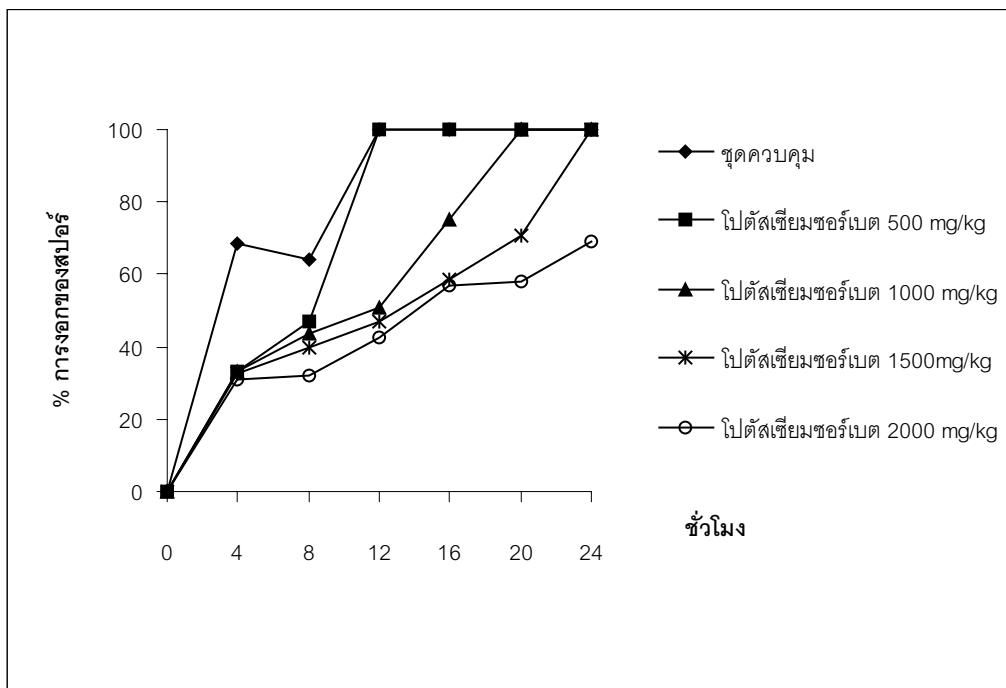
รูปที่ 8 ประสิทธิภาพของโซเดียมเบนโซเอต ความเข้มข้นต่างๆ ในการยับยั้งการงอกของสปอร์ *Penicillium sp.* ในอาหารเลี้ยงเชื้อ



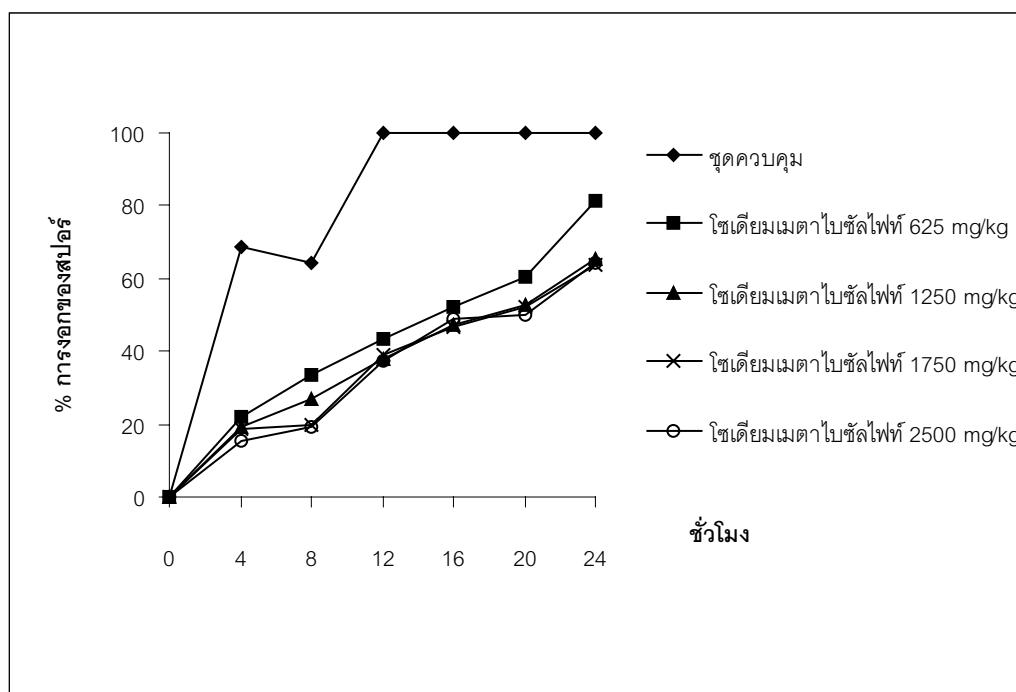
รูปที่ 9 ประสิทธิภาพของโซเดียมไบโพรีบิโอนตความเข้มข้นต่างๆในการยับยั้งการออกของสปอร์ Penicillium sp. ในอาหารเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 10 ประสิทธิภาพของโพรพิลพาราเบนความเข้มข้นต่างๆในการยับยั้งการออกของสปอร์ Penicillium sp. ในอาหารเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 11 ประสิทธิภาพของปีตัสเซียมซอร์เบตความเข้มข้นต่างๆในการยับยั้งการงอกของสปอร์ *Penicillium* sp. ในอาหารเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 12 ประสิทธิภาพของโชเดียมเมตาไบซัลล่าไฟฟ์ความเข้มข้นต่างๆในการยับยั้งการงอกของสปอร์ *Penicillium* sp. ในอาหารเลี้ยงเชื้อ

## สรุป

การศึกษาสารเคมีทุกแทนซัลเฟอร์ไดออกไซด์เพื่อยืดอายุการเก็บรักษาลำไยหลังการเก็บเกี่ยว โดยศึกษาการใช้สารเคมีในกลุ่มวัตถุกันเสียในอาหาร 6 ชนิด คือ โปตัสเซียมอะซิเตตที่ความเข้มข้น 500 1,000 1,500 และ 2,000 มิลลิกรัมต่อกรัม โซเดียมเบนโซเอตที่ความเข้มข้น 500 750 และ 1,000 มิลลิกรัมต่อกรัม โซเดียมโปรดีโนเนตที่ความเข้มข้น 500 1,000 1,500 และ 2,000 มิลลิกรัมต่อกรัม โพพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้น 500 700 และ 1,000 มิลลิกรัมต่อกรัม โปตัสเซียสชอร์เบตที่ความเข้มข้น 500 1,000 1,500 และ 2,000 มิลลิกรัมต่อกรัม และโซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ที่ความเข้มข้น 625 1,250 1,750 และ 2,500 มิลลิกรัมต่อกรัม พบว่า สาร โปตัสเซียมอะซิเตต โซเดียมเบนโซเอต และโซเดียมโปรดีโนเนตทุกความเข้มข้นของการทดลองสามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อ *Penicillium* sp. และ *Botryodiplodia* sp. บนอาหารเลี้ยงเชื้อ ได้โดยเมื่อใช้ความเข้มข้นเพิ่มขึ้น พบว่ามีแนวโน้มในการยับยั้งเชื้อราดังกล่าวได้ดีขึ้น จากการทดลองพบว่าสาร โพพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้น 750 มิลลิกรัมต่อกรัม โปตัสเซียมชอร์เบต 2,000 มิลลิกรัมต่อกรัม และโซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ที่ความเข้มข้น 1,250 มิลลิกรัมต่อกรัม ให้ผลในการยับยั้งการเจริญของเชื้อรา *Penicillium* sp. และ *Botryodiplodia* sp. บนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ได้ดีที่สุด แต่เนื่องจากสาร โปตัสเซียมชอร์เบตต้องใช้ที่ความเข้มข้นสูงสุดที่กว้างมากอาหารกำหนดคือ 2,000 มิลลิกรัมต่อกรัมอาหาร จึงจะให้ผลยับยั้งการเจริญของเชื้อราทั้ง 2 ได้ จึงคัดเลือกสาร โพพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้น 750 มิลลิกรัมต่อกรัมอาหาร และโซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ที่ความเข้มข้น 1,250 มิลลิกรัมต่อกรัมอาหาร เพื่อนำไปใช้ในการทดลองยืดอายุการเก็บรักษาลำไยหลังการเก็บเกี่ยวต่อไป

การศึกษาประสิทธิภาพของสารเคมีต่างๆ ในการออกของสปอร์ของเชื้อ *Penicillium* sp. พบว่าให้ผลสอดคล้องกับการทดสอบการเจริญของเส้นใยของเชื้อนี้ในอาหารเลี้ยงเชื้อ โดยการใช้สาร โพพรพิลพาราเบนที่ความเข้มข้น 750 มิลลิกรัมต่อกรัม และโซเดียมเมตาไบซัลไฟฟ์ความเข้มข้น 1250 มิลลิกรัมต่อกรัม ให้ผลในการยับยั้งการออกของสปอร์ได้ดีที่สุด โดยพิจารณาจากความเข้มข้นต่ำสุดของสารทั้งสองชนิดที่ให้ผลในการยับยั้งสปอร์ของเชื้อดังกล่าว

## เอกสารอ้างอิง

กระทรวงพาณิชย์ กรมการค้าต่างประเทศ และมหาวิทยาลัยเชียงใหม่ คณะเกษตรศาสตร์. 2535 .

เอกสารประกอบการฝึกอบรมเรื่อง เทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยวลำไยเพื่อการส่งออก.

26- 27 มิถุนายน. 65 หน้า

กับปพกษ ลีลະวัฒน์. 2534. ผลกระทบของการใช้สารเคมี การลดอุณหภูมิ และการใช้ฟิล์ม

พลาสติกห่อผลที่มีต่อคุณภาพและอายุการเก็บรักษาผลลัพธ์. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท.

มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ . 128 หน้า

กัลยา วี. 2540 . ผลงานสารประกอบการรับอนุเคราะห์ในการศึกษาเรื่อง Lasiodiplodia sp. และ Pestalotiopsis sp. บนลำไยหลังการเก็บเกี่ยว. วิทยานิพนธ์

ปริญญาโท . มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

จิราภรณ์ สอดจิตร์. 2542. เอกสารประกอบการสอนวิชาการแปรรูปอาหาร 2. ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร คณะเกษตรศาสตร์ ทรัพยากรธรรมชาติและสิ่งแวดล้อม มหาวิทยาลัย

นเรศวร. 239 หน้า

จริงแท้ ศิริพานิช. 2542 . สรุรวิทยาและเทคโนโลยีหลังการเก็บเกี่ยวผักและผลไม้. มหาวิทยาลัย

เกษตรศาสตร์ . กรุงเทพฯ . 396 หน้า

ชิง ชิง ทองดี. 2535 . เอกสารประกอบการประชุมการรวมความรู้โดยอุปโภคใช้ด้วยหลัง

การเก็บเกี่ยวหลังการเก็บเกี่ยวเพื่อการส่งออก. 18 มีนาคม . 7 หน้า

วรุณรักษ์ รายนวล. 2539 . การควบคุมการเน่าเสียของผลลำไย (*Dimocarpus longan* Lour

spp. *Longan* var *Longan*) หลังการเก็บเกี่ยวด้วยสารอะเซตัลไดอิด. วิทยานิพนธ์

วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต สาขาวิชาการหลังการเก็บเกี่ยว บัณฑิตวิทยาลัย

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่. 115 หน้า

บรินดา สันหนวี. 2534 . อิทธิพลของอุณหภูมิต่ำ 1 และ 5 องศาเซลเซียสที่มีต่อคุณภาพของ

ลำไยพันธุ์ดอ. ปัญหาพิเศษปริญญาตรี. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ . กรุงเทพฯ

พรรัตน์ สินชัยพานิช และจันทร์ฉาย แจ้งสว่าง. 2540 . การสำรวจปริมาณซัลเฟอร์โดยอุปกรณ์-

ตกค้างในลำไย. อาหาร 27(2) : 100-107

ไฟบูล์ ธรรมรัตน์วารสิก. 2532 . กรรมวิธีการแปรรูปอาหาร. ໂອເດີຍນສໂຕຣ. กรุงเทพฯ . 458

หน้า

ศิวะพร ศิวเวชช. 2529. วัตถุเจือปนอาหาร. ภาควิชาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีการอาหาร คณะ

อุตสาหกรรมเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ . 162 หน้า

อุดมเกียรติ พรรชนประเทศ. 2534 . การใช้ซัลเฟอร์โดยอุปกรณ์ในอาหาร. สัมมนาปริญญาโท.

ภาควิชาเทคโนโลยีการอาหาร. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.128 หน้า.

Lueck. E. 1980. Antimicrobial Food Additives : Charateristics, Uses, Effects. Springer – Verlag, Berlin, Heidelberg, New York.

Shama, S.B. and P.K. Ray. 1987 . Studies on extending post-harvest life of litchi (Litchi chinensis Sonn.). Indian Food Packer 4 : 17-20

## ภาคผนวก

### ภาคผนวก ก การเตรียมสารพสมของสารเคมีกับอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ซึ่งเป็นอาหารเลี้ยงเชื้อสำเร็จรูป โดยใช้ PDA 39 กรมต่อน้ำก้อน 1 ลิตร
2. นำอาหาร PDA มาใส่ขวดๆ ละ 100 มิลลิลิตร แล้วนำไปผ่าเชื้อที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที
3. นำอาหารที่ผ่านการผ่าเชื้อมาพสมกับสารเคมีที่ความเข้มข้นต่างๆ ซึ่งได้เตรียมไว้ด้วยเทคนิคที่ปลอดเชื้อ ที่อุณหภูมิประมาณ 45 องศาเซลเซียส
4. เบย่าให้พสมเข้ากัน แล้วเทสารพสมของสารเคมีและอาหาร PDA ลงในจานเพาะเชื้อที่ผ่านการผ่าเชื้อแล้ว ทิ้งไว้ให้เย็นจนอาหารแข็งตัว

### ภาคผนวก ข การถ่ายเชื้อรา

1. ถ่ายเชื้อรา 2 ชนิดในแต่ละจานเพาะเชื้อโดยใช้ cork boror เบอร์ 1 (เดือนผ่าศูนย์กลาง 4 มิลลิเมตร) ที่ผ่านการผ่าเชื้อแล้วด้วยแอลกอฮอล์ 95% ลงในจานเพาะเลี้ยงเชื้อที่มีอาหาร PDA พสมกับสารเคมี
2. นำไปบ่มที่อุณหภูมิ  $30 \pm 2$  องศาเซลเซียส นาน 3 – 5 วัน
3. ทำการตรวจสอบโดยวัดความกว้างของเชื้อทั้ง 2 ด้านแล้วนำมาหาค่าเฉลี่ย

### ภาคผนวก ค การออกของ Spore

1. ใช้เข็มเขี่ยสปอร์ ใส่ลงใน tween 0.01% เพื่อให้สปอร์กระจาย ทำการให้นับสปอร์ให้ได้ประมาณ 10-20 สปอร์ ในพื้นที่ของ microscopic field กำลังขยาย 40X
2. ปีเปตสารละลายสปอร์ดังกล่าวลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ที่พสมสารเคมีความเข้มข้นต่างๆ
3. บ่มสปอร์บนอาหารที่อุณหภูมิประมาณ 25 องศาเซลเซียส
4. ตรวจสอบการออกของสปอร์บนจานเพาะเลี้ยงเชื้อด้วยกำลังขยาย 40X
5. ถ้าสปอร์ออกมากกว่าความกว้างของสปอร์ถือว่าออก
6. ทำการตรวจนับทุก 4 ชั่วโมงจนครบ 24 ชั่วโมง