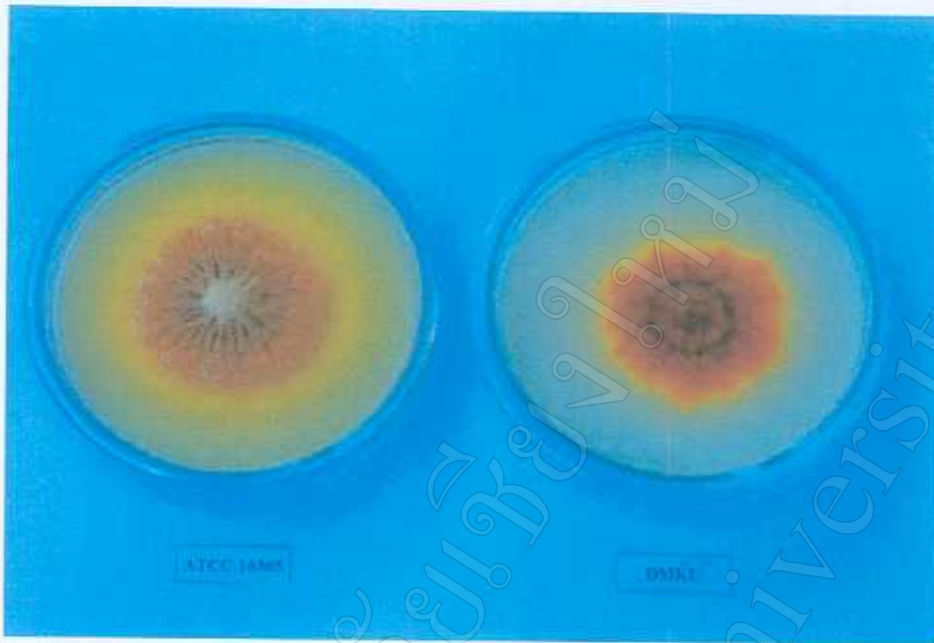


มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Chiang Mai University

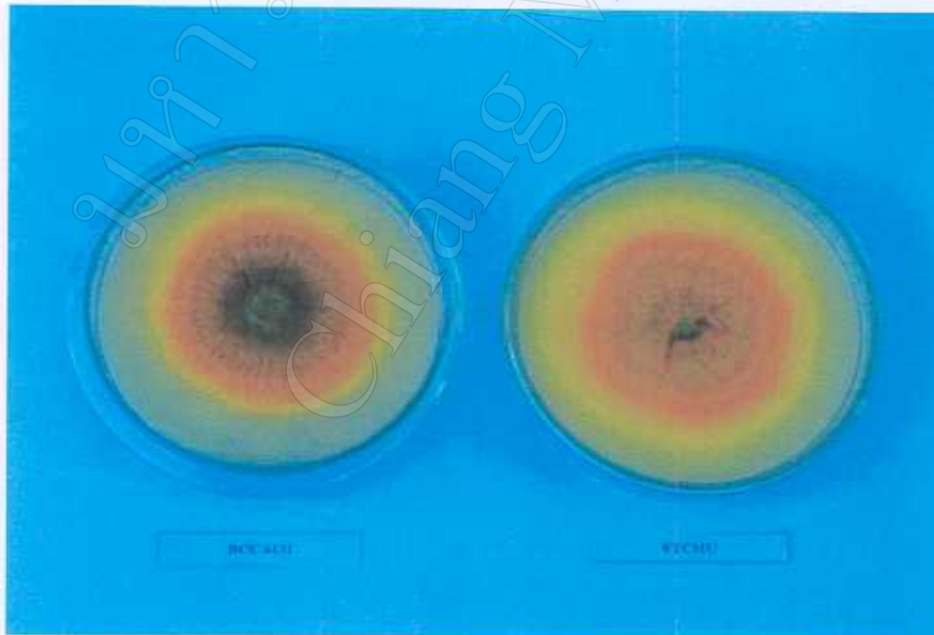
ภาคผนวก

ภาคผนวก ก

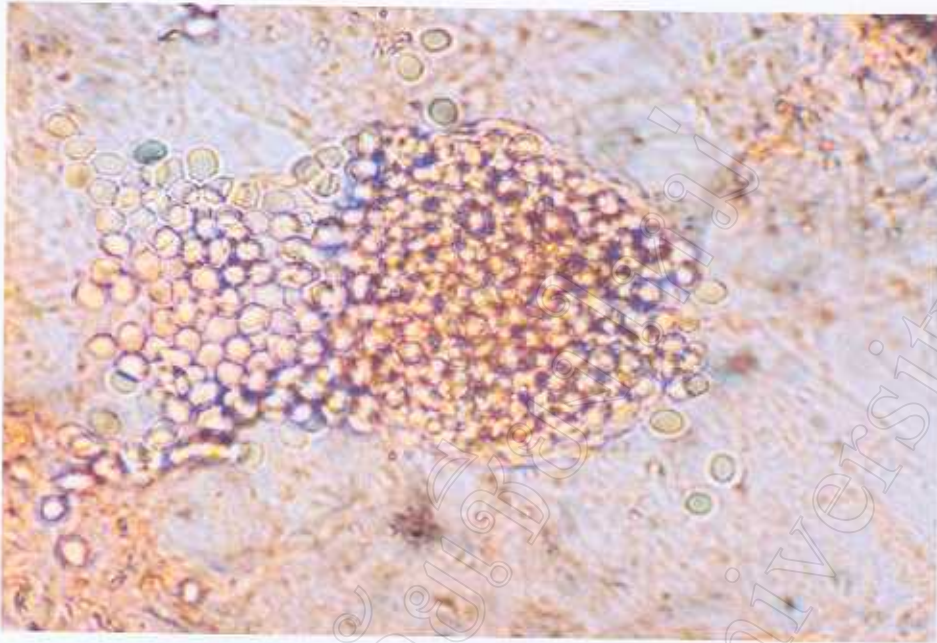
รูปเชื้อราโมแนสคัส ข้าวแดง และชุดตรวจวัดซิตรีนิน



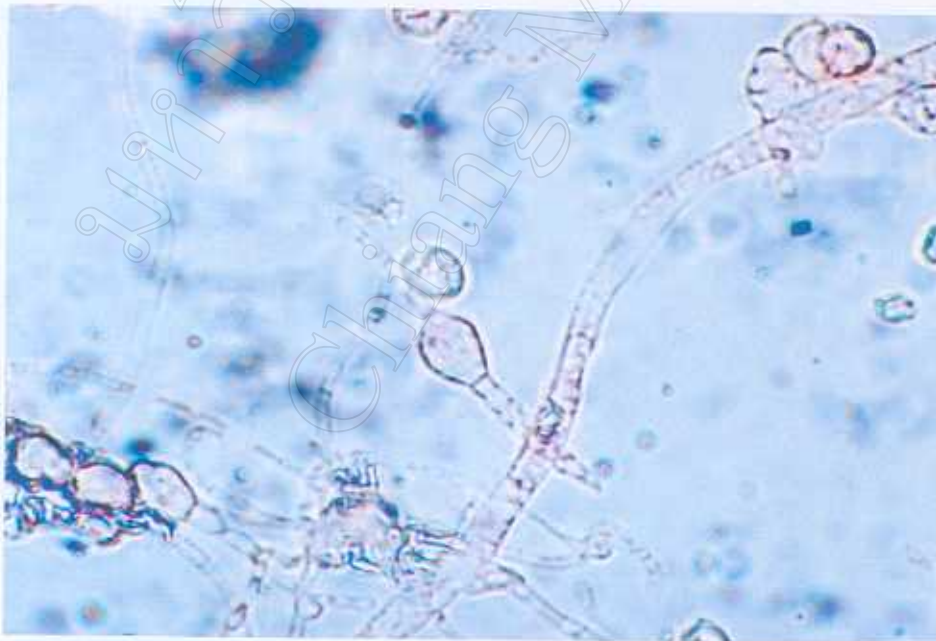
รูป ก-1 เชื้อราโมแนสคัส ATCC 16365 และ DMKU เติงบน PDA agar
บ่มที่ 28 องศาเซลเซียส ที่ 10 วัน



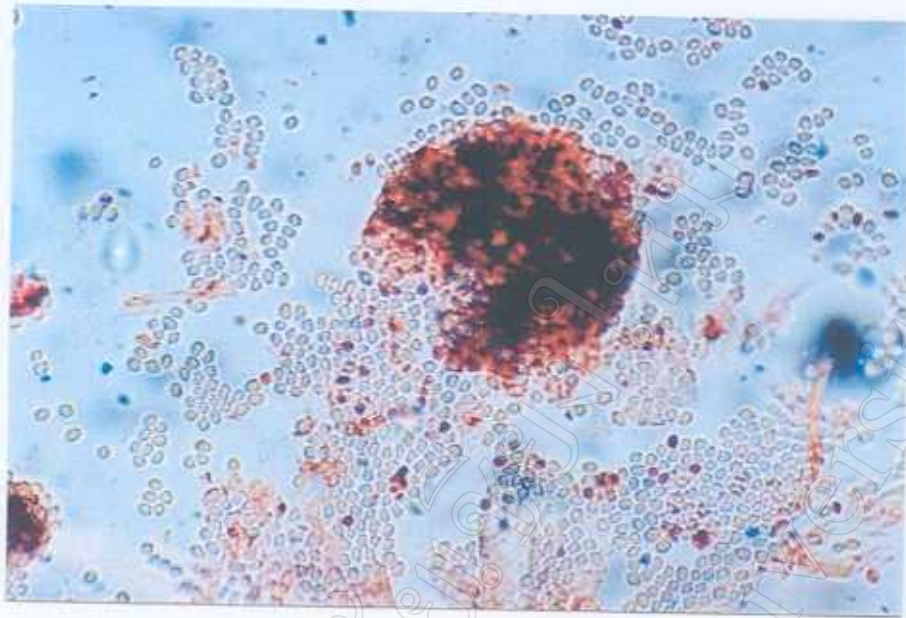
รูป ก-2 เชื้อราโมแนสคัส BCC 6131 และ FTCMU เติงบน PDA agar
บ่มที่ 28 องศาเซลเซียส ที่ 10 วัน



รูป ก-3 แอสทิตและแอสโคสปอร์ ของเชื้อ *M. purpureus* ATCC 16365
(ขนาดกำลังขยาย 40 เท่า)



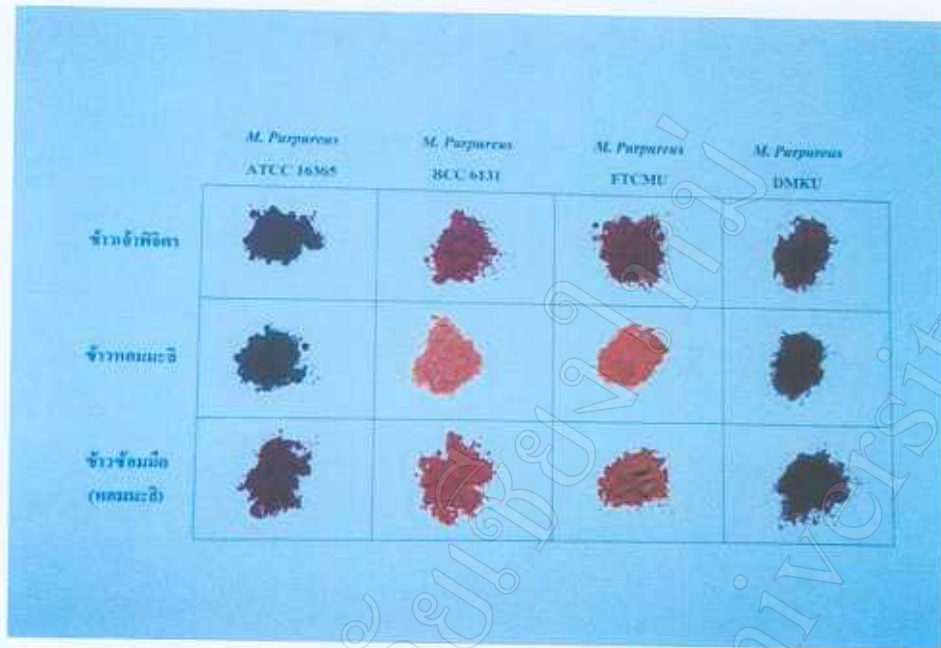
รูป ก-4 โคนิเดียม ของเชื้อ *M. purpureus* BCC 6131 (ขนาดกำลังขยาย 40 เท่า)



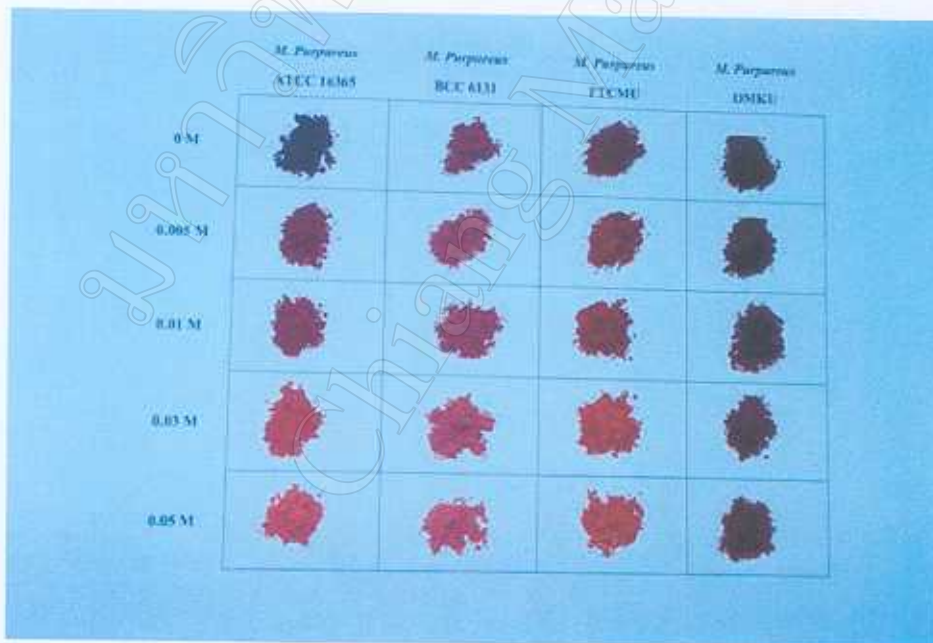
รูป ก-5 แอสคัสและแอสโคสปอร์ของเชื้อ *M. purpureus* FTCMU (ขนาดกำลังขยาย 40 เท่า)



รูป ก-6 โคนิเดียมของเชื้อ *M. purpureus* FTCMU (ขนาดกำลังขยาย 40 เท่า)



รูป ก-7 อิทธิพลของสายพันธุ์เชื้อรา และ ชนิดของข้าวที่ใช้หมัก คอสีแดงของข้าวแดง



รูป ก-8 อิทธิพลของการเติมโซเดียมอะซิเตดในการหมักข้าวแดง จากเชื้อ *M. purpureus* ATCC 16365 คอสีแดงของข้าวแดง



รูป ก-9 ชุดตรวจวัดซีทรินิน

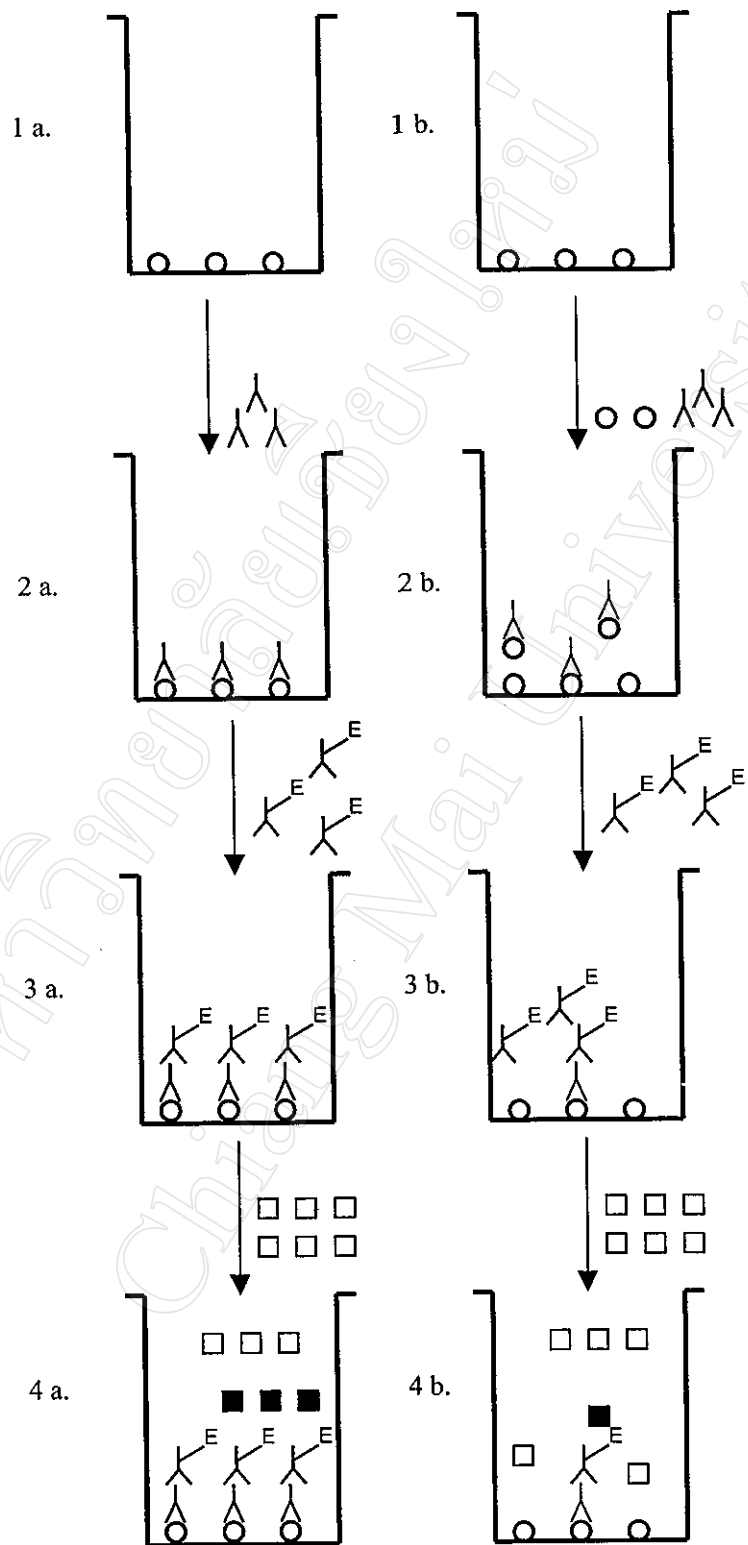


รูป ก-10 เครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์สำหรับตรวจวัด ELISA

ภาคผนวก ข

วิธีการ Indirect Competitive ELISA

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Chiang Mai University



រូប ២. វិធីការ Indirect Competitive ELISA

วิธีการ Indirect Competitive ELISA (นภทร, 2536)

วิธีการทดสอบนี้มีหลักการดังรูป ข. โดยเคลือบแอนติเจนคงที่ปริมาณหนึ่งบนผิวด้านในของ Solid phase ในที่นี้หมายถึงผิวด้านในของหลอดทดลองหรือหลุมในถาดพลาสติก (ขั้นตอน 1 a. และ 1 b.) เติมสารที่ต้องการตรวจวัดปริมาณแอนติเจน ร่วมกับ แอนติบอดีที่มีความจำเพาะกับแอนติเจนที่ต้องการตรวจวัด หากในสารตรวจวัดไม่มีแอนติเจน แอนติบอดีจะจับกับแอนติเจนที่เคลือบ Solid phase ทั้งหมด (ขั้นตอน 2 a.) แต่หากในสารตรวจวัดมีแอนติเจนอยู่ แอนติเจนในสารตรวจวัดจะแย่งจับแอนติบอดี ทำให้ปริมาณแอนติบอดีที่จับกับแอนติเจนที่เคลือบ Solid phase ลดลง (ขั้นตอน 2 b.) หลังจากล้างส่วนที่ไม่ทำปฏิกิริยาออก ทำการเติมแอนติบอดีที่เตรียมได้จากสัตว์ชนิดที่ 2 และมีการติดฉลากเอนไซม์ โดยแอนติบอดีชนิดนี้จะมีความจำเพาะกับแอนติบอดีในขั้นตอนที่ 2 ซึ่งปริมาณการจับของแอนติบอดีชนิดที่ 2 ที่ติดฉลากเอนไซม์กับแอนติบอดีชนิดที่ 1 จะเป็นสัดส่วนผกผันกับปริมาณแอนติเจนที่มีอยู่ในสารที่ต้องการตรวจ (ขั้นตอน 3 a. และ 3 b.) หลังจากล้างส่วนที่ไม่ทำปฏิกิริยาออกแล้วทำการเติมสับสเตรท พบว่าหากสารตรวจวัดไม่มีแอนติเจนหรือมีอยู่น้อย สับสเตรทจะเปลี่ยนไปเป็นผลิตภัณฑ์ให้สีเข้มสูง (ขั้นตอน 4 a.) แต่ถ้าสารตรวจวัดมีปริมาณแอนติเจนสูง สับสเตรทจะเปลี่ยนไปเป็นผลิตภัณฑ์ได้น้อยทำให้ได้สีจาง (ขั้นตอน 4 b.)

ภาคผนวก ค

การเตรียม Slide สำหรับการถ่ายภาพเชื้อรา *M. purpureus*

ได้ก้องอุทธรณ์

การเตรียม Slide สำหรับการถ่ายภาพเชื้อรา *M. purpureus* ใต้กล้องจุลทรรศน์ (Samson และคณะ, 2002)

ทำการตัดชิ้นส่วนของเชื้อราจากจานอาหารเลี้ยงเชื้อลงบน slide ด้วยเข็มเย็บปิดรอยเย็บ จากนั้นหยดสารละลายกรดแลคติกที่ผสม cotton blue (ซึ่งเตรียมได้จาก เติม cotton blue 1 กรัม ลงในกรดแลคติก 1 ลิตร) ลงบนเชื้อรา และหยดแอลกอฮอล์ 95 เปอร์เซ็นต์ จำนวนเล็กน้อย เพื่อกระจายส่วนสปอร์ของเชื้อราที่จับกลุ่มกัน จากนั้นปิดทับด้วย cover glass แล้วนำ slide ที่ได้ ไปผ่านเปลวไฟในช่วงเวลาสั้นๆ เพื่อทำการไล่ออกอากาศที่ค้างอยู่ใน slide แล้วนำ slide ไปทำการถ่ายภาพเชื้อราใต้กล้องจุลทรรศน์ต่อไป

ประวัติผู้เขียน

ชื่อ

นายจตุรยุทธ บุญสร้างสม

วัน เดือน ปี เกิด

23 พฤศจิกายน 2520

ประวัติการศึกษา

สำเร็จการศึกษามัธยมศึกษาตอนปลาย

โรงเรียนเทพศิรินทร์ กรุงเทพฯ

ปีการศึกษา 2537

สำเร็จการศึกษาปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

สาขาวิชาเทคโนโลยีทางอาหาร

คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ปีการศึกษา 2541