

การทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ในน้ำหมักชีวภาพ
Evaluation of mutagens in fermented fluid

โดย นายณัฐนนท์ ตรีชู และคณะ

โครงการวิจัยนี้ได้รับการสนับสนุนการวิจัย
จากงบประมาณแผ่นดิน ประจำปี พ. ศ. 2550
มหาวิทยาลัยมหาสารคาม



การทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ในน้ำหมักชีวภาพ
Evaluation of mutagens in fermented fluid

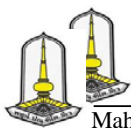
คณะผู้วิจัย

1. ผศ. ดร. ณัฐนันท์ ตราชู
2. นางสาว กรรณิกา ศรีประยา
3. นางสาว เกษร ไพโรจน์วรการ

โครงการวิจัยนี้ได้รับทุนสนับสนุนการวิจัย
จากงบประมาณแผ่นดิน ประจำปี พ. ศ. 2550



ต้นฉบับไม่ปรากฏข้อมูล



การทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ในน้ำหมักชีวภาพ

Evaluation of mutagens in fermented fluid

บทคัดย่อ

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์ทำความสะอาดจากน้ำหมักชีวภาพ (น้ำยาล้างผักและผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน) โดยวิธีแอมส์ ซึ่งใช้ *Salmonella typhimurium* strains TA98 ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 พบว่า ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผักจากน้ำหมักชีวภาพ (ส้ม, มะนาว, ฝรั่ง, กล้วย และ มะม่วง) และผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานจากน้ำหมักชีวภาพ (ส้ม, มะนาว, ฝรั่ง, กล้วย และ มะม่วง) ไม่มีฤทธิ์ mutagenicity ต่อยีนของ *S. typhimurium* strains TA98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5, 10 mg/plate และ 0.005, 0.05, 0.5, 0.75 mg/plate ตามลำดับ แต่อย่างไรก็ตามเมื่อความเข้มข้นของน้ำยาล้างจานทั้ง 4 ชนิด สูงกว่า 0.75 mg/plate จะมีพิษต่อเชื้อ *S. typhimurium* strains TA98 ส่วนน้ำยาล้างจานในท้องตลาด 1 และ 2 พบว่า จะมีพิษต่อเชื้อ *S. typhimurium* strains TA98 เมื่อความเข้มข้นมากกว่า 0.05 และ 0.5 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ตามลำดับ

Abstract

The mutagenicity of cleaning products (vegetable cleaning solution and dish washing liquid) were determined by the Ames test using *Salmonella typhimurium* strains TA98 with or without S9 mix. Vegetable cleaning solutions and dish washing liquids made of orange, lemon, avocado and kaffir lime fermented fluids were not mutagenic for *S. typhimurium* strains TA98 at doses of 0.1, 0.5, 5, 10 mg/plate and 0.005, 0.05, 0.5, 0.75 mg/plate respectively. However, they were toxic to *S. typhimurium* strains TA98 at concentration greater than 0.75 mg/plate while the commercial dish washing solutions, product 1 and 2 were toxic at lower concentrations of 0.05 and 0.5 mg/plate without S9 mix respectively.

คำสำคัญ : สารก่อกลายพันธุ์, ผลิตภัณฑ์ทำความสะอาด, น้ำหมักชีวภาพ

Keywords : Mutagenicity, Cleaning products, Fermented beverages



สารบัญ

บทที่	หน้า
1 บทนำ.....	1
ภูมิหลัง	1
ความมุ่งหมายของการวิจัย	2
สมมติฐานของการวิจัย	2
ความสำคัญของการวิจัย	2
ขอบเขตของการวิจัย	2
2 เอกสารและ งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง	3
สารก่อกลายพันธุ์ (Mutagens)	3
การตรวจหอบสารก่อกลายพันธุ์	3
การทดสอบแอมส์ (Ames' test)	4
หลักการของ Ames Test	4
งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง	6
3 วิธีการดำเนินการวิจัย	8
รูปแบบการวิจัย	8
อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการวิจัย	8
วิธีการดำเนินการวิจัย	9
สถิติที่ใช้ในการวิเคราะห์ข้อมูล	13
ระยะเวลา สถานที่และแผนการดำเนินงานวิจัย	13
4 ผลการดำเนินงาน	15
5 สรุป	24
บรรณานุกรม	25
ประวัติวิทยานิพนธ์	
สรุปรายงานการวิจัย	



บัญชีตาราง

ตาราง	หน้า
1 แสดงแผนการดำเนินงานวิจัย	14
2 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างผัก (ส้ม) และน้ำยาล้างผัก (มะนาว) ใน <i>Salmonella typhimurium</i> LA 98	15
3 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างผัก (อะโวคาโด) และ น้ำยาล้างผัก (มะกรูด) ใน <i>Salmonella typhimurium</i> TA 98	17
4 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างจาน (อะโวคาโด) น้ำยาล้างจาน (มะกรูด) และ น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ใน <i>Salmonella typhimurium</i> TA 98	19
5 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างจาน (ส้ม) น้ำยาล้างจานทั้งสองตลาด 1 และ น้ำยาล้างจาน ทั้งสองตลาด 2 ใน <i>Salmonella typhimurium</i> TA 98	21



บทที่ ๑

บทนำ

ภูมิหลัง

ปัจจุบันนี้ประเทศไทยประสบปัญหาผลไม้ตามฤดูกาลเสถียรลดลง ประกอบกับมีการนำเข้าผลไม้จากต่างประเทศเพิ่มขึ้น จากสถิติการนำเข้าสินค้าของไทยปี 2545-2549 (มกราคม-กันยายน) พบว่า ในปี 2549 (มกราคม-กันยายน) มีการนำเข้าสินค้าผลไม้และของปรุงแต่งจากผลไม้ ปริมาณ 181,575 ตัน คิดเป็นมูลค่า 5,705 ล้านบาท ซึ่งมีอัตราการขยายตัวร้อยละ 12.6 (กรมส่งเสริมการค้าระหว่างประเทศ) ผู้บริโภคจึงมีทางเลือกมากขึ้นและเริ่มหันไปบริโภคผลไม้จากต่างประเทศเป็นจำนวนมาก จึงทำให้ปัญหาผลไม้ล้นตลาดยิ่งทวีความรุนแรง การนำเข้าผลไม้ตามฤดูกาลมาทำการแปรรูปจึงเป็นอีกวิธีหนึ่งที่เกษตรกรผู้ปลูกผลไม้ตามฤดูกาลนิยมทำเพื่อแก้ปัญหาดังกล่าว อย่างเช่นนำมาทำเป็นผลไม้แช่แข็ง แช่เย็น กวน ดอง แต่ก็สามารถเก็บได้เพียงระยะเวลาหนึ่งเท่านั้น ดังนั้นการนำผลไม้มาหมักด้วยจุลินทรีย์ที่มีประโยชน์หรือที่เรียกว่าจุลินทรีย์ฮีเอ็ม ทำให้ได้น้ำหมักชีวภาพออกมา นอกจากจะช่วยแก้ปัญหาผลไม้ล้นตลาดแล้ว ยังสามารถนำไปประยุกต์เป็นผลิตภัณฑ์ต่างๆ เช่น น้ำยาล้างจาน น้ำยาล้างผัก แชมพู ครีมนวดน้ำ และยังนำไปทำเป็นผลิตภัณฑ์เพื่อสุขภาพ โปรไบโอติก ช่วยลดปัญหาการใช้สารเคมีที่เป็นอันตราย แต่อย่างไรก็ตามก็ไม่เสมอไปที่ว่าผลิตภัณฑ์ที่มาจากธรรมชาติจะมีความปลอดภัยทั้งนี้สารที่มีอยู่ในธรรมชาติบางชนิดมีอันตรายต่อร่างกาย ถ้าได้รับติดต่อกันเป็นเวลานานและเกิดการสะสมในร่างกาย โดยเฉพาะอย่างยิ่งโรคที่พบบ่อยในคนไทยและมีอัตราการตายสูงคือโรคมะเร็ง ดังนั้นจึงมีความจำเป็นที่จะต้องทำการทดสอบความปลอดภัยของผลิตภัณฑ์จากธรรมชาติ การทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ จึงเป็นวิธีที่จะช่วยป้องกันการเกิดการสะสมของสารพิษในร่างกายซึ่งอาจก่อให้เกิดมะเร็งได้ การทดสอบอ้อมเป็นการทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ในแบคทีเรีย ซึ่งทำได้ง่าย สะดวกและรวดเร็ว ใช้น้ำเวลาน้อย เป็นวิธีที่นำมาใช้ในการทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ ที่ต้องทำก่อนเป็นขั้นแรกเพื่อจะได้ข้อมูลพื้นฐานนำไปเป็นแนวทางการทดสอบฤทธิ์ก่อมะเร็ง โดยที่เรทดสอบระยะยาว ซึ่งในการทำวิจัยในครั้งนี้ได้ทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ในผลิตภัณฑ์ที่ได้จากน้ำหมักชีวภาพ ได้แก่ น้ำยาล้างผักและน้ำยาล้างจาน เพื่อทดสอบความปลอดภัยต่อผู้บริโภค และเป็นแนวทางเพื่อยืนยันถึงความปลอดภัยของผลิตภัณฑ์ต่างๆ ที่มาจากน้ำหมักชีวภาพเพื่อการพัฒนาให้มีคุณภาพหลากหลายมากขึ้นต่อไปในอนาคต



ความมุ่งหมายของการวิจัย

เพื่อทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานและน้ำยาล้างผักจากน้ำหมักชีวภาพที่ได้จากการหมักจุลินทรีย์อีเอ็ม

สมมติฐานของการวิจัย

ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผักและน้ำยาล้างจานที่ผลิตจากน้ำหมักชีวภาพไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์

ความสำคัญของการวิจัย

สามารถนำผลิตภัณฑ์ผลไม้ที่มีในไทยมาหมักเป็นน้ำหมักชีวภาพ และนำมาประยุกต์เป็นส่วนผสมของผลิตภัณฑ์ทำความสะอาด (ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน และผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก) เพื่อใช้เป็นสารฆ่าเชื้อจากธรรมชาติ ลดการใช้สารเคมีที่เป็นอันตราย และสิ่งแวดล้อม

ขอบเขตของการวิจัย

การวิจัยในครั้งนี้ทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผักและน้ำยาล้างจาน โดยวิธีเอ็มส์ ทดสอบใน *Salmonella typhimurium* strains TA98 ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9



บทที่ 2

เอกลักษณะงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

สารก่อกลายพันธุ์ (Mutagens)

สารเคมีที่เหนี่ยวนำให้เกิดการกลายพันธุ์ได้ สารเคมีเหล่านี้แบ่งย่อยออกตามรูปแบบ ลักษณะและกลไกการทำให้เกิดการกลายพันธุ์ได้ดังนี้ (เดือนจิล คำพิทักษ์ ปิติ ฐู เกียรติ และ ชีรธรรมณ์ ชันทอง, 2543)

1. Base analogues หมายถึงสารที่มีรูปร่างลักษณะคล้ายเบส จนสามารถหลอกลวงเอนไซม์ DNA polymerase ให้เอนไซม์นำเข้าไปแทนที่ deoxyribonucleotide ปกติในระหว่างการทำซ้ำของ ดีเอ็นเอ ได้ เมื่อ base analogue เข้าไปเป็นส่วนหนึ่งของ ดีเอ็นเอ แล้ว ในกระบวนการ DNA replication ครั้งต่อไป สาย ดีเอ็นเอ ที่มี base analogue ผูกจะทำให้เกิดการกลายพันธุ์มากขึ้น เนื่องจาก base analogue ไม่ใช่เบสปกติ จึงทำให้เบสผิดไปจากเดิม ตัวอย่างของ base analogue คือ 5'-bromouracil ซึ่งมีรูปร่างลักษณะคล้าย thymine

2. Alkylating agents หมายถึงสารที่สามารถเติม alkyl group เข้ากับหมู่ amino หรือ keto ของเบสได้ การเติม group ไปบนเบส โดย alkylating agent ส่งผลทำให้เกิดการแทนที่เบสแบบ transition ขึ้นมาได้ ตัวอย่างของ alkylating agent ที่เรียกว่า mustard gas (di-(2-chloroethyl)sulfide) ซึ่งเป็นก๊าซอันตรายใช้ในการสงคราม

3. สารที่ทำให้เกิด deamination ของเบส สารบางชนิดได้แก่ nitrous acid เมื่อทำปฏิกิริยากับเบสแล้วทำให้เบสสูญเสียหมู่อะมิโนไป (deamination) ตัวอย่าง adenine ซึ่งจับคู่เบสกับ thymine เมื่อเกิด deamination เป็น hypoxanthine จะจับคู่เบสกับ cytosine แทน จึงทำให้เกิดการแทนที่เบสแบบ transition ได้

4. Intercalating agent คือขี้อมบางชนิดเช่นสีกลุ่ม acridine มีขนาดโมเลกุลเหมาะสม สามารถแทรกตัวเข้าไปในระหว่างคู่เบส (intercalate) ใน ดีเอ็นเอ แล้วทำให้รูปร่างของ ดีเอ็นเอ ผิดปกติเกิด frame shift mutation ได้

การตรวจสอบสารก่อกลายพันธุ์

ระยะเวลาไม่กี่ปีมานี้ ได้มีรายงานเป็นอันมากเกี่ยวกับสารก่อมะเร็ง (carcinogen) และสารก่อกลายพันธุ์หรือก่อให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของยีน (mutagen) สารดังกล่าวส่วนใหญ่ได้ผลิตขึ้นมาจากการกระทำของมนุษย์ และถูกนำมาใช้ภายใต้สิ่งแวดล้อมใกล้ตัว เช่น สารเคมีอุตสาหกรรม ยาฆ่าแมลง สีผสมอาหาร รวมไปถึงเครื่องมือต่างๆ เป็นต้น การกล่าวได้ว่าภัยจากสารเคมีที่มีผลต่อสุขภาพและชีวิตของมนุษย์ ซึ่งรวมถึงมนุษย์ชนิดที่มีผลทำให้สารพันธุกรรม



ขึ้นกับผลที่ปร ฏกฏบน โคร โม โชมคือ Mutagen เป็นสารที่ก่อให้เกิดมิวเดชั่นขึ้นกับยีนบน โคร โม โชม clastogen เป็นสารที่ก่อให้เกิดการหักของโคร โม โชม teratogen เป็นสารที่ก่อให้เกิดการพัฒนาตัวอ่อนที่ผิดปกติ carcinogen เป็นสารที่เหนี่ยวนำให้เกิดเซลล์มะเร็ง เดิมการศึกษถึงผลของสารเคมีใดที่จะก่อให้เกิดมะเร็งได้นั้น นิยมใช้วิธีทาง epidemiology โดยทดลองกับผิวของสัตว์ทดลองและรอจนผลจะปรากฏเป็นเนื้อร้ายมะเร็ง แต่วิธีการเช่นนี้บางครั้งใช้ระยะเวลามากกว่า 1 ปี จึงจะบอกผลสรุปได้ รวมทั้งค่าใช้จ่ายในเรื่องการทดลองค่อนข้างสูงด้วย ซึ่งถ้าไม่คุ้มกับการทดสอบสารเคมีต่างๆ ซึ่งมีการเพิ่มขึ้นของการผลิตมากขึ้นทุกๆ ปี จึงมีวิธีทดสอบแบบใหม่ที่ให้ผลงานในระยะเวลาสั้นรวมทั้งการสิ้นเปลืองเงินน้อยที่สุดด้วยคือวิธีการทดสอบแอมส์

การทดสอบแอมส์ (Ames' test)

เป็นการทดสอบที่พัฒนาขึ้น โดย Dr.Bruce Ames เมื่อปี พ.ศ.2514 เพื่อใช้คัดกรองหาฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของสารเคมี สารก่อกัมมันตภาพรังสี โดยการทดสอบในแบคทีเรียเนื่องจากแนวคิดที่ว่าสารที่ทำให้เกิด DNA damage และเหนี่ยวนำให้เกิดการก่อกลายพันธุ์ในแบคทีเรีย อาจส่งผลให้เกิดการก่อกลายพันธุ์ใน mammalian cells ได้เช่นเดียวกัน ซึ่งการทดสอบในแบคทีเรียนั้นสามารถทำได้ง่าย สะดวก ราคาถูก และให้ผลเร็วกว่าที่เรทดลองในสัตว์ โดยสามารถรู้ผลอย่างรวดเร็ว ได้ใน 2-3 วัน ความแตกต่างของ mutagen และ carcinogen Mutagen (สารก่อกลายพันธุ์) คือ สารที่เป็นสาเหตุให้เกิดความผิดปกติที่เบสสายใดสายหนึ่งใน DNA ซึ่งเมื่อมีการนำสาย DNA ส่วนที่เบสเปลี่ยนแปลงไปถ่ายทอด จะทำให้เกิดโปรตีนที่ผิดปกติ เรียกว่าการกลายพันธุ์ (mutation) ซึ่งอาจทำให้เกิดมะเร็งหรือไม่ก็ได้ Ames Test ไม่ได้ใช้ในการคัดกรองหา carcinogen โดยตรง จะนิยมและแนะนำให้ใช้เป็นวิธีการทดสอบวิธีแรกที่ต้องทำในการศึกษาสาร ก่อกลายพันธุ์หรือสารก่อมะเร็ง เพื่อนำไปเป็นข้อมูลในการตัดสินใจศึกษาในขั้นตอนต่อไป ดังนั้น Ames Test ไม่ทดสอบความเป็นสารก่อมะเร็ง (ทดสอบ carcinogen ไม่ได้)

หลักการของ Ames Test

เป็นการทดสอบการกลายพันธุ์แบบย้อนกลับ (backward or reverse mutation) ในแบคทีเรีย *Salmonella typhimurium* เนื่องจากแบคทีเรียที่นำมาใช้ในการทดสอบนี้ ได้ถูกทำให้กลายพันธุ์ไปจนไม่สามารถสังเคราะห์กรดอะมิโน histidine ได้ ทำให้ไม่สามารถเจริญในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ขาดกรดอะมิโนชนิดนี้ได้ เรียกว่า "Histidine dependent" (His-) สารทดสอบที่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์จะทำให้แบคทีเรียชนิดนี้เกิดการกลายพันธุ์ ย้อนกลับ สามารถสร้าง histidine ได้เอง เป็น "Histidine independent" (His+) นอกจากนี้ *Salmonella typhimurium* แล้วยังมีแบคทีเรียที่นิยมใช้ในการทดสอบการกลายพันธุ์ตัวอื่นอีก คือ *Escherichia coli* ซึ่งหลักการของการทดสอบในเชื้อ 2 ชนิดนี้เหมือนกัน แต่ต่าง



และ *Escherichia coli* ต้องการ tryptophan เนื่องจากสารบางตัวเป็น pro-mutagen เมื่อเข้าไปสู่ร่างกายคน อาจมีการ metabolise โดย enzyme ที่จับเปลี่ยนให้เป็น active metabolite ที่มีฤทธิ์เป็น mutagen เช่น สาร Benzo(a)pyrene ซึ่งไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ แต่เมื่อถูกเปลี่ยนโดย enzyme ที่จับเป็น diolepoxides จะมีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และก่อมะเร็งอย่างรุนแรง ดังนั้น ในการทดสอบ Ames Test ได้เพิ่มการจรรู้นด้วย enzyme ที่ใช้สเตรปโตมัยซิน (S9) คล้ายกับเป็นกรณีจำลองการเกิด metabolism ในร่างกายเปลี่ยน pro-mutagen ให้เป็น mutagen ทำให้ Ames Test ครอบคลุมไปถึงสารก่อมะเร็งที่ร่างกายคนสามารถเปลี่ยน pro-mutagen ได้ด้วย คุณสมบัติของระบบที่เรียกใช้ในการทดสอบ นอกจากต้องเป็นแบคทีเรียที่ถูกทำให้เกิดการกลายพันธุ์ขึ้นขึ้นที่ควบคุมการสร้าง amino acid แล้ว แบคทีเรียที่นำมาทดสอบต้องมีคุณสมบัติอื่นๆ อีก ซึ่งจะช่วยให้แบคทีเรียมีความไวต่อการเกิดกลายพันธุ์ คือ

1. rfa mutation เป็นการเพิ่ม cell wall permeability โดยทำให้เกิดการกลายพันธุ์ขึ้นในแบคทีเรีย ทำให้ความสามารถในการสร้าง lipopolysaccharide ซึ่งเหมือนกับเยื่อหุ้มเซลล์ลดลงหรือขาดหายไป ทำให้สารโมเลกุลใหญ่เข้าไปภายในเซลล์ได้มากขึ้น
2. uvrB mutation คือ การทำให้เกิดการกลายพันธุ์ในแบคทีเรีย ทำให้แบคทีเรียสูญเสียความสามารถในการซ่อมแซม DNA ที่ผิดปกติ (inability to repair damaged or mutated section)
3. R-factor plasmids คือ circular plasmid เช่น pKM101 หรือ pAQ1 เข้าไปในแบคทีเรีย บางสายพันธุ์เพื่อช่วยให้แบคทีเรียมีความไวต่อการก่อกลายพันธุ์มากขึ้น เนื่องจาก plasmid จะไปเพิ่ม error-prone repair of DNA damage ทำให้แบคทีเรียมีความไวต่อสารก่อกลายพันธุ์กว้างขึ้น (provides a sensitive test for broad spectrum of mutagens)

เนื่องจากสารแปลกปลอมที่เป็นพิษต่อร่างกายเมื่อเข้าไปในร่างกาย ต้องถูกเปลี่ยนแปลงโดยระบบเอนไซม์ของร่างกาย ซึ่งเป็นการเปลี่ยนแปลงที่เกิดขึ้นเพื่อช่วยในการสลายความเป็นพิษต่อร่างกาย ขณะเดียวกันเองเป็นการเปลี่ยนแปลงที่เป็นการกระตุ้นความเป็นพิษต่อร่างกาย ระบบนี้อาศัยเอนไซม์และโคแฟกเตอร์ที่อยู่ในเซลล์ โดยอาศัยความรู้ในการทดสอบเอมส์ได้เพิ่มระบบการกระตุ้นโดยเอนไซม์เข้าไปในการทดลองด้วย ทำให้สารก่อกลายพันธุ์ถูกกระตุ้นให้เกิดปฏิกิริยาได้โดยเอนไซม์ที่พบในร่างกาย ทั้งนี้ระบบปกติที่ไม่มีระบบกระตุ้นดังกล่าวนี้ได้ว่า การทดสอบเอมส์ สามารถจำลองสถานการณ์การย่อยสลายของพิษต่อร่างกายเปลี่ยนแปลงได้ เอนเอให้ผิดปกติไปได้ว่ามีมากขึ้นที่อาจเกิดในร่างกาย (คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, 2534)



งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

นันทิยา รัตนสุข และคณะ (นันทิยา รัตนสุข, 2005) ได้ศึกษาความเป็นพิษในระดับพันธุกรรมของ สมองไพรไทย เพื่อประเมินความสามารถในการก่อกลายพันธุ์ของสมองไพร ได้แก่ โพลีอานฮักมดลูก ขมิ้นชัน พริกไทยดำ สมองไพรที่ใช้ลดความชื้น และสมองไพรชาอายุวัฒนะ เมื่อรับประทานแบบคุณสมบัติการก่อกลายพันธุ์ ในแบคทีเรียโดยวิธีแอมส์ ในการศึกษาการกลายพันธุ์ในแบคทีเรียซาลโมเนลลา โฟเฟียเรีย TA 98 และ TA 100 ทั้งระบบที่ดื้อองการและไม่ดื้อองการเอนไซม์จากตับหนู คำว่าลดความชื้นที่ 6 ชนิด ได้ผลลดการก่อกลายพันธุ์ของสมองไพรดังกล่าวที่ไม่มีคุณสมบัติในการก่อให้เกิดการก่อกลายพันธุ์ในแบคทีเรียทั้งสองสายพันธุ์ 100 ทั้งระบบที่ดื้อองการและไม่ดื้อองการเอนไซม์จากตับหนู

อุษณีย์ วิจิตรเขตกำเนิด (อุษณีย์ วิจิตรเขตกำเนิด, 2545) ผลลัพธ์ทั้งที่ใช้โบนีสเตอโรอิดมกลอยเรตหรือไม่ใช่ เมื่อนำมาสกัดด้วยน้ำกลั่นหรือเอทานอลหรือ 0.1 N HCl ไม่มีความเป็นพิษก่อมะเร็ง (mutagenicity) ต่อแบคทีเรีย *Salmonella typhimurium* สายพันธุ์ TA98 และ TA100 ทั้งในภาวะที่มีและไม่มีเอนไซม์กระตุ้น แต่พบฤทธิ์ antimutagenicity ในระบบสกัดจากลำไยที่มีการใส่สาร โปแตสเซียมคลอเรตทางใบโดยแสงอาทิตย์ co-mutagenicity อย่างอ่อนต่อสารก่อมะเร็งชนิด IQ ในทางตรงกันข้ามกลับพบค่าเฉลี่ยเกินที่ได้จากลำไยที่ไม่ใช้โปแตสเซียมคลอเรตและนำไปวางแห้งเมื่อนำมาสกัดด้วยวิธีเดียวกันแสดงฤทธิ์ด้านการกลายต่อ IQ ได้โดยมีสัมพันธ์กับ dose dependent inhibition

Chewonart T. และคณะ (Chewonart T. และคณะ, 1999) ได้ศึกษาสารสกัด roselle (*Hibiscus sabdariffa* Linn.) เป็นพืชซึ่งมีคุณสมบัติทางยาในประเทศไทยด้วย 80% ethanol ทดสอบการต้านฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และมะเร็งน้ำเสียใหญ่ สามารถลดได้ 60-90% สำหรับการต้านสารก่อกลายพันธุ์ 2-amino-1-methyl-6-phenylimidazo[4,5-b]pyridine (PhIP) and other heterocyclic amines 2-amino-3-methylimidazo[4,5-f]quinoline (IQ), 2-amino-3,4-dimethylimidazo[4,5-f]quinoline (MeIQ), 2-amino-3,8-dimethylimidazo[4,5-f]quinoxaline (MeIQx), 3-amino-1,4-dimethyl-5H-pyrido[4,3-b]indole (Irp-P-1), 3-amino-1-methyl-5H-pyrido[4,3-b]indole (Irp-P-2), 2-amino-6-methyldipyrido[1,2-a:3',2'-d]imidazole (Glu-P-1), 2-amino-6-methyldipyrido[1,2-a:3',2'-d]imidazole (Glu-P-2) ที่ความเข้มข้น 12.5 mg plate ไม่มีการทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ โดย *Salmonella* สายพันธุ์ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และไม่ด้านแบคทีเรียที่ความเข้มข้นต่ำกว่าความเข้มข้น 12.5 mg plate

Sujbert และคณะ (Sujbert and others, 2006 : 106-112) ได้ศึกษาการเป็นสารก่อกลายพันธุ์ของน้ำส้มก่อนเติมน้ำไอโซน และหลังการเติมวิตามิน โดยวิธีแอมส์ ซึ่งทดสอบโดยใช้เชื้อกลายพันธุ์ *Salmo*



น้ำดื่มที่มีการกลายพันธุ์จาก the ranneywell จะทำให้เกิดการกลายพันธุ์ที่ความเข้มข้น 0.28 ถึง 0.83 I และ 0.83-2.51 I สำหรับน้ำดื่มที่ฆ่าเชื้อโดยการใช้น้ำร้อน

Vinitketkumnuen U. และคณะ (Vinitketkumnuen U. และ คณะ., 2002) ได้ศึกษาฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของอนุภาคของสารระดับ PM 10 & PM 2.5 และอากาศที่เบี่ยงใหม่ ประเทศไทย จาก มีนาคม 1998- ตุลาคม 1999 โดย *Salmonella* mutation assays พบว่าในระหว่างฤดูหนาว (ธันวาคม- มีนาคม) ระดับ PM 2.5 และ PM 10 ในชั้นบรรยากาศของเชียงใหม่สูงและมีความแตกต่างกันของสุขภาพซึ่งสัมพันธ์กับความเข้มข้นที่สูงขึ้นของอากาศ ในระหว่างฤดูร้อน อนุภาคต่างๆ ที่อยู่ ในระดับที่ยอมรับได้ เมื่อกำ PM 2.5 หรือ PM 10 ที่เก็บไว้ในช่วงเดือนฤดูหนาวในลำ เมือง เชียงใหม่เหมาะสมด้วยโคสโตโรมีเทน บัลดำมาทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ โดย *Salmonella typhimurium* strain TA 100 จะพบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ในสภาวะที่ไม่มี S9 และฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์จะ เพิ่มขึ้นมีอยู่ในสภาวะที่มี S9

Reid K. A. และคณะ ได้ศึกษาสารสกัดจากพืชในแอฟริกาใต้ที่สกัดโดย โคลสโตโรมีเทน และ 90% เมทานอล เพื่อทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และการเป็นสารด้านการก่อกลายพันธุ์ โดยวิธี *Salmonella/microsome mutagenicity assay* (Ames) ใช้แบคทีเรีย *Salmonella typhimurium* strain TA98 และ 100 ที่ในสภาวะ ที่มีและไม่มี S9 สารสกัดจากพืช *Helichrysum simillimum*, *Helichrysum herbaceum* และ *Helichrysum rugulosum* ซึ่งเป็นสารที่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ และ รายงานขึ้นแรกว่า *Helichrysum* species เป็นสารที่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ และอีก 6 สายพันธุ์ ซึ่งอยู่ใน สารที่ก่อให้เกิดการกลายพันธุ์ ซึ่งทั้งหมดอยู่ในสภาวะที่มี S9 ของใบของ *Bauhinia galpinii* ที่สกัดจาก เมทานอล และสารที่สกัดโดยโคลสโตโรมีเทนสำหรับพืชของ *Bauhinia galpinii*, *Clerodendrum myricoides*, *Datura stramonium*, *Buddleja saligna*, *Millettia sutherlandii* และ *Sutherlandia frutescens*



บทที่ 3

วิธีการดำเนินงานวิจัย

รูปแบบการวิจัย

ในการวิจัยนี้ได้วางแผนการทดลองแบบการวิเคราะห์ความแปรปรวนทางเดียว (One – Way ANOVA) แผนการทดลองแบบ Completely Random Design (CRD) รูปแบบอิทธิพลแบบกำหนด (Fixed Effect Model) ปัจจัยที่ศึกษาได้แก่ ชนิดของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานและผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน ทำการทดลอง 3 ซ้ำ

อุปกรณ์และสารเคมีที่ใช้ในการวิจัย

อุปกรณ์และสารเคมีในการวิจัย ประกอบด้วย

- 1) เครื่องเขี้ยว
- 2) เครื่องชั่ง
- 3) Incubator
- 4) จานเพาะเชื้อ
- 5) Vortex mixer
- 6) เครื่อง freeze dry
- 7) stereomicroscope
- 8) น้ำยาล้างผัก (มะนาว)
- 9) น้ำยาล้างผัก (ส้ม)
- 10) น้ำยาล้างผัก (มะกรูด)
- 11) น้ำยาล้างผัก (อะโวคาโด)
- 12) น้ำยาล้างจาน (มะนาว)
- 13) น้ำยาล้างจาน (ส้ม)
- 14) น้ำยาล้างจาน (มะกรูด)
- 15) น้ำยาล้างจาน (อะโวคาโด)
- 16) น้ำยาล้างจานตามห้องตลาด 1
- 17) น้ำยาล้างจานตามห้องตลาด 2
- 18) อนุบาลเลี้ยงเชื้อ Minimal glucose agar plate
- 19) สี 1% ฟิล์ม
- 20) ไบโอดีท
- 21) อนุบาลเลี้ยงเชื้อ Oxoid nutrient broth: No



- 22) NaCl
 23) crystal violet
 24) สารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน 2-(2-furyl)-3-(5-nitro-2-furyl) acrylamide (AF-2)
 25) สารกลายพันธุ์มาตรฐาน 2- aminoanthracene (2-AA)
 26) S9
 27) $\text{NH}_2\text{H}_2\text{PO}_4$
 28) $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$
 29) Citric acid monohydrate
 29) K_2HPO_4 anhydrous₄
 30) Glucose anhydrous
 31) NaOH

วิธีดำเนินการวิจัย

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ (mutagenicity)

การเตรียมตัวอย่าง

ตัวอย่างที่ใช้ในการทดสอบ ได้แก่ น้ำยาล้างผักจากน้ำหมักผลไม้ 4 ชนิด คือ น้ำยาล้างผัก (มะนาว) น้ำยาล้างผัก (ส้ม) น้ำยาล้างผัก (มะกรูด) น้ำยาล้างผัก (อะโวคาโด) น้ำยาล้างจานจากน้ำหมักผลไม้ 4 ชนิด คือ น้ำยาล้างจาน (มะนาว) น้ำยาล้างจาน (ส้ม) น้ำยาล้างจาน (มะกรูด) น้ำยาล้างจาน (อะโวคาโด) และ น้ำยาล้างจานตามท้องตลาด 2 ชนิด คือ น้ำยาล้างจานตามท้องตลาด 1 ซึ่งมี ส่วนประกอบของ Linear alkylbenzene sulfonate, sodium salt, Sodium lauryl ether sulphate และ Cocamido propyl betaine (CAPB) น้ำยาล้างจานตามท้องตลาด 2 ซึ่งมีส่วนประกอบของ Linear alkylbenzene sulfonate, sodium salt และ Sodium lauryl ether sulphate นำตัวอย่างมาทำให้แห้งโดยการ freeze-dry จากนั้นเติม 0.2 M sodium phosphate buffer, pH 7.4 แล้วนำมากรองด้วย Millipore filter membrane 0.22 μm จากนั้นเตรียมน้ำยาล้างผักที่ความเข้มข้น 4 ระดับ คือ 2, 10, 100 และ 200 mg/ml และ น้ำยาล้างจานความเข้มข้น 4 ระดับ คือ 0.1, 1, 10 และ 15 mg/ml

ที่มาของแบคทีเรีย

แบคทีเรียที่ใช้ในการทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ คือ *Salmonella typhimurium* strain TA 98 (ได้รับความอนุเคราะห์จาก Bioassay Laboratory Research, ภาควิชาชีวเคมี คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่) ซึ่งเป็นแบคทีเรียที่กลายพันธุ์แบบ point mutation ของยีนที่สร้าง



กรดอะมิโนฮิสทีดีน จึงต้องการกรดอะมิโนฮิสทีดีนเสมอเพื่อการเจริญเป็น โคลินี (His⁻, อาจเรียกว่า เป็น histidine auxotrophe)

การเตรียมแบคทีเรีย

เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ Minimal glucose agar plate (agar 15 g/900ml; glucose anhydrous 20 g/900ml; vogel-bonner medium E (x010) 100 ml/900ml (MgSO₄·7H₂O 2g/2l, citric acid monohydrate 20 g/2l, K₂HPO₄ anhydrous 100 g/2l, NH₄H₂PO₄ 19.2 g/2l, NaOH 6.6 g/2l)) ที่เคลือบด้วย 0.2 มิลลิลิตร สารละลายผสมฮิสทีดีนเข้มข้น 5 มิลลิโมลาร์ และไบโอตินเข้มข้น 0.5 มิลลิโมลาร์ เมื่อผิวแห้งได้ที่แล้ว เคลือบผิววุ้นอีกครั้งด้วย ampicillin ในปริมาณ 750 มิลลิกรัม ต่อ plate ที่ทิ้งไว้ประมาณ 30 นาที หลังจากนั้นใช้ wire loop และ frozen permanent copies ของเชื้อ *S. typhimurium* TA 98 แล้ว streak บน agar นำ plate ไปวางแบบกลับด้านในตู้อบอุณหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 48 ชม. เมื่อครบ 48 ชม. นำ plate ออกมา ใช้ wire loop และบน โคลินีเดียวที่เด่นชัดที่สุด (well-isolated colony) นำไปเลี้ยงใน Oxoid nutrient broth No. (nutrient broth 25g/l.) เป็นเวลา 14 ชม. จะได้ overnight culture จากนั้นนำไปตรวจสอบคุณสมบัติทั้งหมด ได้แก่ histidine requirement, rfa mutation, R-factor, uvrB mutation, spontaneous reversion และ sensitivity คือสารละลายพื้นฐาน

การตรวจสอบคุณสมบัติของแบคทีเรีย

การตรวจสอบ Histidine requirement

ผสม 0.1 มิลลิลิตร ของสารละลายไบโอติน กับ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture of bacteria ในหลอดทดลองที่ปราศจากเชื้อ เติม 2 มิลลิลิตร ของสารละลาย Top agar (agar 6 g/l, NaCl 5 g/l) (อุณหภูมิ 45°C) เขย่าโดยหมุนในอุ้งมือไปมา 4-5 วินาที เทลงบน Minimal glucose agar plate หมุนงานเลี้ยงเชื้อให้สารละลายกระจายสม่ำเสมอ ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องประมาณ 30 นาที แล้วนำไปไว้ในตู้อบ ซึ่งมีอุณหภูมิ 37 °C โดยเก็บในลักษณะที่ตั้งจานอาหารเลี้ยงเชื้อกลับด้าน (inverted) เป็นเวลา 48 ชม. และเมื่อครบเวลาต้องไม่มีโคลินีเกิดขึ้นบนอาหารเลี้ยงเชื้อ Minimal glucose agar plate ทำการทดลองเปรียบเทียบกับที่เติม 0.1 มิลลิลิตรฮิสทีดีน ผสม 0.1 มิลลิลิตรของสารละลายไบโอติน กับ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture of bacteria ซึ่งต้องมีโคลินีเกิดขึ้นบนอาหารเลี้ยงเชื้อ Minimal glucose agar plate

การตรวจ rfa mutation

ใส่ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรียลงในหลอดทดลองที่ปราศจากเชื้อ เติม 2 มิลลิลิตร Top agar (45 °C) ลงไปเขย่าในอุ้งมือ แล้วเทลงใน Minimal glucose agar plate ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที



บนผิววุ้นเล็กน้อย หดสารละลาย crystal violet 10 ไมโครลิตร ลงบนกระดาษกรอง นำ plate ไปวางแบบกลับด้านในตู้อบจุลหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 12-24 ชม. กระดาษกรองที่หยด crystal violet จะเห็นเป็นวงกลมลักษณะใส เรียกว่า clear zone เมื่อมองแว่นแว่นจะไม่มีแถบที่เรียวยาวให้วัด เส้นผ่าศูนย์กลางของวงกลมนี้คือระยะที่มีขนาดประมาณ 12-14 มิลลิเมตร จึงจะถือว่าแบคทีเรียมี rfa mutation อยู่ ถ้าเกิดวงกลมที่มีขนาดเล็กลงมาเมื่อสังเกตว่า แบคทีเรียมันมีความคล่องตัวของคุณสมบัติ เช่น อาจสูญเสีย rfa mutation ควรพิจารณาเปรียบเทียบกับโคโลนีเดี่ยวใหม่

การตรวจ uvrB mutation

เตรียม Minimal glucose agar plate เคลือบด้วย 0.1 มิลลิลิตร สารละลายเชีสทีคีน 0.1 ไมลาร์ และ 0.1 มิลลิลิตร ของสารละลาย 1 มิลลิโมลาร์ในไอโอดีน ใช้ wire loop และ overnight culture ของแบคทีเรียแล้ว streak 2 แถบขนานกัน บน plate ที่เตรียมไว้ นำ plate ไปวางไว้ใต้หลอด UV ขนาด 15 วัตต์ ให้ห่างเป็นระยะทาง 30 ซม. จากนั้นใช้แผ่นแก้วปิด plate ไว้ครึ่งหนึ่ง จากนั้นเปิดไฟ จะทำให้แสงแบคทีเรียถูกแสง UV เพียงครึ่งเดียว เปิดแสง UV นาน 8 วินาที นำ plate ไปวางแบบกลับด้านในตู้อบ 37 °C เป็นเวลา 12-24 ชม. แบคทีเรียที่มี uvrB mutation จะไม่มีแถบเจริญดูด้านที่ถูกแสง UV แต่ด้านที่ไม่ถูกแสงจะเจริญเป็น โคโลนีให้เห็น

การตรวจของ R-factor

ใส่ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรียลงในหลอดทดลองที่ปราศจากเชื้อ เดิม 2 มิลลิลิตร Top agar (45°C) ที่มีสารละลายผสมเชีสทีคีนและ ไอโอดีน เขย่าในตู้ตั้งมือแล้วเทลงใน Minimal glucose agar plate ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที จนผิวของวุ้นแข็ง ใช้ปากคีบที่ปราศจากเชื้อ ค่อยๆ วาง ampicillin disc ลงบนผิววุ้นโดยกดเล็กน้อย นำ plate ไปวางแบบกลับด้านในตู้อบจุลหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 12-24 ชม. หลังจากนั้นนำ plate ออกมาตรวจดูการเจริญของแบคทีเรียให้สังเกตว่ารอบๆ ampicillin disc ไม่ควรที่จะเกิด clear zone (ถ้าเกิดแสดงว่ายา ampicillin ไปฆ่าแบคทีเรียรอบๆ จึงไม่มีการเจริญ แสดงว่าแบคทีเรียขาดคุณสมบัติการมี R-factor)

การตรวจการกลายพันธุ์ของแบคทีเรียที่มีตามธรรมชาติ (Spontaneous reversion)

ใส่ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรียลงในหลอดทดลองที่ปราศจากเชื้อ เดิม 0.5 มิลลิลิตร สารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 7.4 แล้วเติม 2 มิลลิลิตร Top agar (45°C) ที่มีสารละลายผสมไอโอดีนและเชีสทีคีน เขย่าในตู้ตั้งมือแล้วเทลงใน Minimal glucose agar plate ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที จนผิวของวุ้นแข็ง เตรียมหลอดทดลองใหม่ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรียอีกครั้งหนึ่ง เดิม 0.5 มิลลิลิตร สารละลายเอชเอ็ม (S9 mix) เดิม 2 มิลลิลิตร Top agar (45°C) ที่มีสารละลายผสมไอโอดีนและเชีสทีคีน เขย่าในตู้ตั้งมือแล้วเทลงใน Minimal glucose agar plate ตั้งทิ้งไว้ 30 นาที จนผิวของวุ้นแข็ง นำ plate ทั้งหมดไปวางแบบกลับด้านในตู้อบจุลหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 48 ชม. เมื่อครบเวลานับจำนวนโคโลนีที่เห็นด้วยตาเปล่า ซึ่งเป็น spontaneous mutant colony



การตรวจสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์โดยสารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน (sensitivity to standard mutagens)

ผสม 0.05 มิลลิลิตร ของสารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน 2 (2-furyl-3-(5-nitro-2-furyl) acrylamide (AF-2) กับ 0.5 มิลลิลิตร สารละลายเฟสเฟสไฟเฟอริ เมื่อไม่ต้องการการกระตุ้นด้วย เอนไซม์ หรือ 0.05 มิลลิลิตร ของสารกลายพันธุ์มาตรฐาน 2 (aminocanthracene (2-AA) กับ 0.5 มิลลิลิตร สารละลายผสมเอนไซม์ (S9 mix) เมื่อต้องการกระตุ้นด้วยเอนไซม์ เติมน้ำ 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรียชงไป เขย่าให้เข้มข้น เติมน้ำ 2 มิลลิลิตร Top agar (45°C) ซึ่งเติม สารละลายผสมใน ไอศกรีมและฮีทตีดินลงไปแล้ว เขย่าโดยหมุนไปมาในอุ้งมือ 4-5 วินาที เทลงใน Minimal glucose agar plate รอจนผิวแห้งทิ้งไว้ 30 นาที เทลงในตู้เพาะอุณหภูมิ 37 °C โดยความหนา 1.5 มิลลิเมตร ด้าน 9 ซม. เมื่อครบ 48 ชม. นำไปนับจำนวน mutant colonies โดยจำนวน mutant colonies ที่เกิดจากสารก่อกลายพันธุ์มาตรฐานจำนวนจริง คือ จำนวนที่ต้องหักลบด้วยค่า spontaneous mutant colony ทุกครั้ง

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผักและน้ำยาล้างจานโดยวิธี Ames test

เตรียมหลอดทดลองสองชุด ชุดที่ 1 สำหรับทดสอบในภาวะที่ไม่ต้องการ S9 และชุดที่ 2 สำหรับทดสอบในภาวะที่ต้องการ S9 แต่ละชุดประกอบด้วย น้ำยาล้างผักทั้ง 4 ชนิด คือ น้ำยาล้างผัก (มะนาว) น้ำยาล้างผัก (ส้ม) น้ำยาล้างผัก (มะนาว) น้ำยาล้างผัก (กะโหลกใต้) ปริมาตร 50 µl/plate ซึ่งได้ ความเข้มข้นสุดท้าย 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate และน้ำยาล้างจานทั้ง 6 ชนิด มีความเข้มข้นสุดท้าย 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate (เตรียมทริพลิเคต 3 หลอดทดลอง, triplicate) เตรียมสารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน AF-2 0.25 µg/plate ให้เตรียมเป็น positive control ในการทดสอบภาวะที่ไม่ต้องการ S9 ใน *S. typhimurium* TA 98 และ สารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน 2-AA 0.5 µg/plate สำหรับเป็น positive control ในการทดสอบภาวะที่ต้องการ S9 ใน *S. typhimurium* TA 98 ในกรณีที่ไม่เติมหรืออย่าง ให้เติม 50 µl ของ Dimethyl sulfoxide (DMSO) แทน ซึ่งหลอดทดลองนี้จะบอกค่า spontaneous reversion ของแบคทีเรียที่ใช้ทดสอบ

การทดสอบแบ่งทำที่ละชุด ชุดแรกทดลองในภาวะที่ไม่ต้องการ S9 mix จะใช้ฟอสเฟต บัฟเฟอร์แทน โซลิวชัน 0.2 M sodium phosphate buffer pH 7.4 และ น้ำกลั่น (1:1) หลอดละ 0.5 มิลลิลิตร แล้วเติม 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรีย เติมน้ำ 2 มิลลิลิตร Top agar (45 °C) เขย่าโดยหมุนหลอดทดลองในอุ้งมือ 4-5 วินาที เทลงใน Minimal glucose agar plate ทำจนครบทุกหลอด ทั้ง plate ที่มีอุณหภูมิห้อง 30 นาที จากนั้นทำการทดสอบชุดที่ 2 โดยใส่สารละลายผสม S9 mix หลอดละ 0.5 มิลลิลิตร แล้วเติม 0.1 มิลลิลิตร overnight culture ของแบคทีเรีย เติมน้ำ 2 มิลลิลิตร Top agar (45°C) เขย่าโดยหมุนหลอดทดลองในอุ้งมือ 4-5 วินาที เทลงใน Minimal glucose agar plate ที่



ในตู้ปลอดเชื้อมี 37 °C เป็นเวลา 48 ชม. นำ plate มานับจำนวน mutant colonies เมื่อ plate ไปดูด้วย stereomicroscope เพื่อตรวจดูการเจริญแบบปกติของแบคทีเรีย บางครั้งอาจเห็น bacteria killing effect เกิดขึ้น แสดงว่าสารเคมีนั้น toxic ตัวแบคทีเรียควรลดความเข้มข้นในการทดสอบครั้งใหม่ นับจำนวนโคโลนีใน plates ที่ไม่มี toxicity ต่อแบคทีเรียนำไปลบด้วย spontaneous reversion (background) เป็นค่า mutant colonies ที่เกิดขึ้นจากแบคทีเรีย (คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, สวทศกรมพิษวิทยาแห่งชาติประเทศไทย และ ชมรมพันธุพืชแห่งประเทศไทย, 2534 : 4-20)

สถิติที่ใช้ในการวิเคราะห์ข้อมูล

ในการวิจัยนี้จะทำการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติโดยใช้ SAS software ด้วยวิธี PROC GLM และ PROC ANOVA ทดสอบความแตกต่างเป็นรายคู่โดยวิธี Scheffé's ที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

ระยะเวลา สถานที่ และแผนการดำเนินงานวิจัย

1. ระยะเวลา

ดำเนินงานวิจัยระหว่างเดือน มีนาคม 2550 – มีนาคม 2551

2. สถานที่

ห้องปฏิบัติการวิจัยชื่อโรคทางอาหารและพิษชีวภาพ คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีการอาหารและโภชนาการ มหาวิทยาลัยมหาสารคาม มหาสารคาม 44000

แผนการดำเนินงานวิจัย

1. การเตรียมแบคทีเรียการตรวจสอบ และสุกยสมบัติของแบคทีเรีย

2. การตรวจการกลายพันธุ์ของแบคทีเรียที่มีตามธรรมชาติ และการตรวจทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์โดยสารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน

3. การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์น้ำชาล้างผักและน้ำยาล้างจานโดยวิธี Ames



ตารางที่ 1 แสดงแผนการดำเนินงานวิจัย

กิจกรรม	ระยะเวลา (เดือน)					
	1-2	3-4	5-6	7-8	9-10	11-12
1. การเตรียมแบบที่เรียการตรวจสอบ และคุณสมบัติของแบบที่เรีย	↔					
2. การตรวจการกลายพันธุ์ของแบคทีเรียที่มีแมชรรวมชาติ และการตรวจสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์โดยสารก่อกลายพันธุ์มาตรฐาน		↔				
3. การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างคอกและน้ำยาล้างจานโดยวิธีเอ็มส์			↔			
4. สรุปารวมวิเคราะห์ข้อมูล				↔		
5. ตีพิมพ์ และนำเสนอข้อมูล					↔	



บทที่ 4
ผลการดำเนินงาน

ผลการวิเคราะห์ข้อมูล

การศึกษาฤทธิ์ก่อกลายของน้ำชาล้างผัก (ส้ม) และ น้ำชาล้างผัก (มะนาว) ใน *Salmonella typhimurium* TA 98 ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 โดยตัวอย่างที่ใช้ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate มีผลการทดลองดังตาราง 2

ตาราง 2 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำชาล้างผัก (ส้ม) และ น้ำชาล้างผัก (มะนาว) ใน *Salmonella typhimurium* TA 98

	จำนวน Revertant colonies/plate	
	TA 98	
	- S9	-S9
water (Negative control)	28±5	28±12
DMSO (Vehicle control)	31±8	33±10
AF-2 0.25µg/plate	418±59	-
2-AA 0.5µg/plate	-	273±62
น้ำชาล้างผัก (ส้ม)		
0.1 mg plate	23±11	33±12
0.5 mg plate	18±4	36±12
5 mg plate	29±17	26±10
10 mg plate	23±9	22±6
น้ำชาล้างผัก (มะนาว)		
0.1 mg/plate	23±7	23±11
0.5 mg/plate	29±6	21±10
5 mg plate	29±6	29±12
10 mg/plate	23±8	24±14

ค่าที่แสดงคือค่าเฉลี่ยจาก 6 plate±SD (2 independent experiments)

ค่าที่แสดงยังไม่เกินค่า Vehicle control (spontaneous mutation)

AF-2 คือ Positive control ในภาวะที่ไม่มี S9 mix

2-AA คือ Positive control ในภาวะที่มี S9 mix



จากตาราง 2 พบว่า การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), AF 2 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่ไม่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 28 ± 5 , 31 ± 5 , และ 41 ± 5 ตามลำดับ ส่วนการทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), 2-AA 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสภาวะที่มี S9 28 ± 12 , 33 ± 10 , และ 273 ± 62 ตามลำดับ

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (ส้ม) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 23 ± 11 , 18 ± 4 , 29 ± 17 และ 23 ± 9 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (ส้ม) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่ใช่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 33 ± 12 , 36 ± 12 , 26 ± 10 และ 22 ± 6 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (ส้ม) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่ใช่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสภาวะที่มี S9

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (มะนาว) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 23 ± 7 , 29 ± 6 , 29 ± 6 และ 23 ± 8 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (ส้ม) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่ใช่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 23 ± 11 , 21 ± 10 , 29 ± 12 และ 24 ± 14 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (ส้ม) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่ใช่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสภาวะที่มี S9



การศึกษาฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างผัก (อะโวกาโต้) และ น้ำยาล้างผัก (มะกรูด) ใน *Salmonella typhimurium* TA 98 ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 โคเคด้วย โดยใช้ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate มีผลต่อการกลายดังตาราง 3

ตาราง 3 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างผัก (อะโวกาโต้) และ น้ำยาล้างผัก (มะกรูด) ใน *Salmonella typhimurium* TA 98

	จำนวน Revertant colonies/plate	
	TA 98	
	- S9	+S9
water (Negative control)	37±12	77±30
DMSO (Vehicle control)	33±9	61±33
AF-2 0.25µg/plate	443±61	-
2-AA 0.5µg/plate	-	354±85
น้ำยาล้างผัก (อะโวกาโต้)		
0.1 mg/plate	29±11	55±16
0.5 mg/plate	29±12	42±13
5 mg/plate	45±6	49±9
10 mg/plate	40±6	49±15
น้ำยาล้างผัก (มะกรูด)		
0.1 mg/plate	36±9	58±9
0.5 mg/plate	39±7	45±12
5 mg/plate	38±7	62±9
10 mg/plate	34±14	31±12

ค่าที่แสดงคือค่าเฉลี่ยจาก 6 plate±SD (2 independent experiments)

ค่าที่แสดงยังไม่ได้ลบด้วย Vehicle control (spontaneous mutation)

AF-2 คือ Positive control ในภาวะที่ไม่มี S9 mix

2-AA คือ Positive control ในภาวะที่มี S9 mix



จากตาราง 3 พบว่า การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), AF-2 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่ไม่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสถานะที่ไม่มี S9 37±12, 33±9, และ 413±61 ตามลำดับ ส่วนการทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), 2-AA 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในภาวะที่มี S9 77±30, 641±33, และ 354±85 ตามลำดับ

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (อะโวคาโต้) ในสถานะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 29±11, 29±12, 45±6 และ 40±6 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (อะโวคาโต้) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสถานะที่ไม่มี S9 ส่วนในสถานะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 55±16, 42±13, 49±9 และ 49±15 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างผัก (อะโวคาโต้) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสถานะที่มี S9

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาถนอมผัก (มะกรูด) ในสถานะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 26±9, 29±7, 28±7 และ 34±14 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาถนอมผัก (มะกรูด) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสถานะที่ไม่มี S9 ส่วนในสถานะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 58±9, 45±12, 62±9 และ 31±12 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาถนอมผัก (มะกรูด) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ในสถานะที่มี S9



การศึกษาฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างจาน (อะโวกาโต้) น้ำยาล้างจาน (มะกรูด) และ น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ใน *Salmonella typhimurium* TA 98 ทั้งในสถานะที่มีและ ไม่มี S9 โดยค่าเฉลี่ยที่ใช้ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate มีผลการทดลองดังตาราง 4

ตาราง 4 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างจาน (อะโวกาโต้) น้ำยาล้างจาน (มะกรูด) และ น้ำยาล้างจาน

(มะนาว) ใน *Salmonella typhimurium*: TA 98

	จำนวน Revertant colonies/plate	
	TA 98	
	- S9	+S9
water (Negative control)	22±6	29±4
DMSO (Vehicle control)	27±7	27±7
AF-2 0.25µg/plate	243±92	-
2-AA 0.5µg/plate	-	181±68
น้ำยาล้างจาน (อะโวกาโต้)		
0.005 mg/plate	29±5	28±6
0.05 mg/plate	23±4	22±5
0.5 mg/plate	20±7	28±10
0.75 mg/plate	18±4	19±4
น้ำยาล้างจาน (มะกรูด)		
0.005 mg/plate	28±4	34±7
0.05 mg/plate	24±5	30±9
0.5 mg/plate	17±4	28±7
0.75 mg/plate	18±5	23±9
น้ำยาล้างจาน (มะนาว)		
0.005 mg/plate	25±8	30±6
0.05 mg/plate	20±8	30±8
0.5 mg/plate	17±4	27±8
0.75 mg/plate	18±3	23±6

ค่าที่แสดงคือค่าเฉลี่ยจาก 6 plate±SD (2 independent experiments)

ค่าที่แสดงยังไม่ได้ลบด้วย Vehicle control (spontaneous mutation)

AF-2 คือ Positive control ใน TA 98 ที่มี S9 mix 2-AA คือ Positive control ใน TA 98 ที่มี S9

mix



จากตาราง 4 พบว่า การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), AI-2 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่ไม่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 22 ± 6 , 27 ± 7 , และ 243 ± 92 ตามลำดับ ส่วนการทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), 2-AA 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสภาวะที่มี S9 29 ± 4 , 27 ± 7 , และ 181 ± 68 ตามลำดับ

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (อะโวคาโต้) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 19 ± 5 , 23 ± 4 , 20 ± 7 และ 18 ± 4 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (อะโวคาโต้) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 28 ± 6 , 22 ± 5 , 28 ± 10 และ 19 ± 4 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (อะโวคาโต้) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่มี S9

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 28 ± 4 , 24 ± 5 , 17 ± 4 และ 18 ± 5 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 37 ± 7 , 30 ± 9 , 28 ± 7 และ 23 ± 9 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่มี S9

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 28 ± 8 , 20 ± 8 , 17 ± 4 และ 18 ± 3 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (มะนาว) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุและไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 30 ± 6 , 30 ± 8 , 27 ± 8 และ 23 ± 6 ตามลำดับ และ ไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน



(เนกาทีฟ) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่มี S9

การศึกษาฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างจาน (ส้ม) น้ำยาล้างจานห้องตลาด 1 และ น้ำยาล้างจานห้องตลาด 2 ใน *Salmonella typhimurium* TA 98 ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 โดยตัวอย่างที่ใช้ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate มีผลการทดลองดังตาราง 5

ตาราง 5 ฤทธิ์ก่อกลายของน้ำยาล้างจาน (ส้ม) น้ำยาล้างจานห้องตลาด 1 และ น้ำยาล้างจานห้องตลาด 2 ใน *Salmonella typhimurium* TA 98

	จำนวน Revertant colonies/plate	
	TA 98	
	- S9	+ S9
water (Negative control)	19±6	30±8
DMSO (Vehicle control)	20±6	22±8
AF-2 0.25µg/plate	144±21	-
2-AA 0.5µg/plate	-	114±20
น้ำยาล้างจาน (ส้ม)		
0.005 mg/plate	17±2	27±8
0.05 mg/plate	22±9	26±8
0.5 mg/plate	21±6	19±7
0.75 mg/plate	16±3	28±9
น้ำยาล้างจานห้องตลาด 1		
0.005 mg/plate	17±6	30±10
0.05 mg/plate	19±6	32±10
0.5 mg/plate	K	19±8
0.75 mg/plate	K	16±5
น้ำยาล้างจานห้องตลาด 2		
0.005 mg/plate	20±7	30±6
0.05 mg/plate	17±6	18±9
0.5 mg/plate	14±2	16±5
0.75 mg/plate	K	15±5

ค่าที่แสดงคือค่าเฉลี่ยจาก 6 plate (SD (2 independent experiments))

K มีผลเป็นพิษต่อเซลล์ (Vehicle control/spontaneous mutation)

AF-2 คือ Positive control ในสภาวะที่ไม่มี S9 มี

2-AA คือ control ในสภาวะที่มี S9 มี K คือ mutagenic killing effect



จากตาราง 5 พบว่า การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), AF-2 0.25µg/plate (Positive control ในภาวะที่ไม่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 19±6, 20±6 และ 144±21 ตามลำดับ ส่วนการทดสอบฤทธิ์ก่อกลายของ water (Negative control), DMSO (Vehicle control), 2-AA 0.25µg plate (Positive control ในภาวะที่มี S9 mix) ให้จำนวน Revertant colonies/plate ในสภาวะที่มี S9 30±8, 22±8 และ 144±20 ตามลำดับ

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (ส้ม) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 17±2, 22±9, 21±6 และ 16±3 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้นดังกล่าว แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (ส้ม) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies plate 27±8, 26±8, 19±7 และ 28±9 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (ส้ม) ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่มี S9

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานห้องตลาด 1 ซึ่งมีส่วนประกอบของ Linear alkylbenzene sulfonate, sodium salt, Sodium lauryl ether sulphate และ Cocamidopropyl betaine (CAPB) ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005 และ 0.05 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 17±6 และ 19±6 เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้น 0.5 และ 0.75 mg/plate แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานห้องตลาด 1 เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้นสูงกว่า 0.05 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ส่วนในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 30±10, 32±10, 19±8 และ 16±5 ตามลำดับ และไม่เกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานห้องตลาด 1 ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ในสภาวะที่มี S9 ทั้งนี้เนื่องจาก ในสภาวะที่มี S9 เอนไซม์จะเปลี่ยนทำให้สารที่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ลดลง

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานห้องตลาด 2 ซึ่งมีส่วนประกอบของ Linear alkylbenzene sulfonate, sodium salt และ Sodium lauryl ether sulphate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05 และ 0.5 mg/plate ให้จำนวน Revertant colonies/plate 20±7, 17±6 และ 14±2 เกิด bacteria killing effect ที่ความเข้มข้น 0.75 mg/plate แสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานห้องตลาด 2 เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้นสูงกว่า 0.5 mg/plate ในสภาวะที่ไม่มี S9 ในสภาวะที่มี S9 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ให้จำนวน



Revertant colonies plate 50 ± 6 , 18 ± 9 , 16 ± 5 และ 15 ± 5 ตามลำดับ และไม่มีเกิด bacteria killing effect ซึ่งแสดงว่าผลิตภัณฑ์น้ำยาด่างห้องคลาด 2 ไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์และไม่เป็นพิษต่อ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg plate ในสภาวะที่มี S9 ทั้งนี้เนื่องจาก ในสภาวะที่มี S9 เอนไซม์จะเหนี่ยวนำให้สารที่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ลดลง

ทั้งนี้การที่ผลิตภัณฑ์ เกิด bacteria killing effect มีพิษต่อเชื้อแบคทีเรีย *S. typhimurium* TA 98 แต่ไม่สามารถสรุปได้ว่ามีพิษต่อเชื้อแบคทีเรียชนิดอื่น ซึ่งต้องทำการทดลองต่อไป



บทที่ 5

สรุป

การทดสอบฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน โดยวิธี Ames ซึ่งใช้ *S. typhimurium* TA 98 ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 พบว่า ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน ได้แก่ ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (ส้ม) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (มะนาว) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (อะโวคาโด) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (มะกรูด) ไม่มีฤทธิ์ mutagenicity ต่อยีนของ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 แสดงว่า ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือทั้ง 4 ชนิด มีความปลอดภัยไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ที่ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 5 และ 10 mg/plate

ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน ได้แก่ ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (ส้ม) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (มะนาว) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (อะโวคาโด) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (มะกรูด) ไม่มีฤทธิ์ mutagenicity ต่อยีนของ *S. typhimurium* TA 98 ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ทั้งในสภาวะที่มีและไม่มี S9 และเมื่อความเข้มข้นของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานทั้ง 4 ชนิด สูงกว่า 0.75 mg/plate จะมีพิษต่อเชื้อ *S. typhimurium* TA 98 แสดงว่า ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือทั้ง 4 ชนิด ทั้งกล่าว มีความปลอดภัยไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ ที่ความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate

ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 1 และ ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 2 เมื่อความเข้มข้น 0.005, 0.05, 0.5 และ 0.75 mg/plate ไม่มีฤทธิ์ mutagenicity ต่อยีนของ *S. typhimurium* TA98 ในสภาวะที่มี S9 ส่วนในสภาวะที่ไม่มี S9 ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 1 และ 2 จะมีพิษต่อเชื้อ *S. typhimurium* TA 98 เมื่อความเข้มข้นสูงกว่า 0.05 และ 0.5 mg/plate ตามลำดับ แสดงว่า ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 1 มีความปลอดภัยไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ ที่ความเข้มข้น ไม่เกิน 0.05 mg/plate ส่วน ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 2 มีความปลอดภัยไม่มีฤทธิ์ก่อกลายพันธุ์ ที่ความเข้มข้น ไม่เกิน 0.5 mg/plate

เมื่อเปรียบเทียบกับผลการเป็นพิษต่อเชื้อ *S. typhimurium* TA 98 ของผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานทั้ง 4 ชนิด ได้แก่ ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจาน (ส้ม) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (มะนาว) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (อะโวคาโด) ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างมือ (มะกรูด) มีความเป็นพิษน้อยกว่า ผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 1 และผลิตภัณฑ์น้ำยาล้างจานในห้องตลาด 2



บรรณานุกรม

คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, สมาคมพิษวิทยาแห่งประเทศไทย และ ชมรม พันธุ์พืชแห่งประเทศไทย. การประชุมเชิงปฏิบัติการ การทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ สารก่อมะเร็ง และสารก่อรูปตำยวิถีตรงระยะสั้น. คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, 2554.

เดือนจันทน์ คำพิทักษ์ ปิติ รุจจิพงศ์ และธีรวรรณ ชันทอง. พันธุศาสตร์ทางการแพทย์ ขอนแก่นภาควิชาเคมี คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น, 2543.

นันทิยา รัตตกุล และคณะ. การศึกษาความเป็นพิษในระดับจีโนมของสมุนไพรไทย. 31st Congress on Science and Technology of Thailand at Suranaree University of Technology, 18-20 october 2005.

อุษณีย์ นิธิเขตกำนวง. การประเมินกัมมพลอดภัยของสลายหลังจากการใช้ไปยัคสเชื่อม คอเรีย. ภาควิชาชีวเคมี คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, 2545.

Chewonarin T. and others, 1998. Effects of Roselle (*Hibiscus sabdariffa* Linn.) a Thai Medicinal Plant, on the Mutagenicity of Various Known Mutagens in *Salmonella typhimurium* and on Formation of Aberrant Crypt Foci Induced by the Colon Carcinogens Azoxy methane and 2-Amino-1-methyl-6-phenylimidazo[4,5-b]pyridine in F344 Rats. **Food and Chemical Toxicology**, 37 : 591-601.

Reid K. A. and others, 2006. Evaluation of the mutagenic and antimutagenic effects of South African plants. **Journal of Ethnopharmacology**, 106 : 44-50.

Sujbert L. and others, 2006. Genotoxic potential of by products in drinking water in relation to water disinfection: Survey of pre-ozonated and post-chlorinated drinking water by Ames-test. **Journal Toxicology**, 219 : 106-112.

Vinattakumsuen U. and others, 2002. Particulate matter, PM10 & PM2.5 levels, and airborne mutagenicity in Chiang Mai, Thailand. **Mutation Research**, 519 : 121-131.



ต้นฉบับไม่ปรากฏข้อมูล



ประวัติย่อนักวิจัย

ضمائمโครงการ

1. ชื่อ (ภาษาไทย) นายณฐนนท์ ทรายชู
(ภาษาอังกฤษ) Mr. Nathanon Trachoo

2. หมายเลขประจำตัวประชาชน --

3. ตำแหน่งปัจจุบัน ผู้ช่วยศาสตราจารย์ 8

4. หน่วยงานที่อยู่ที่ติดต่อได้พร้อมโทรศัพท์และโทรสาร

ภาควิชาเทคโนโลยีการอาหาร คณะเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยมหาสารคาม ต.ตลาด อ.เมือง จ.มหาสารคาม
44000 โทร 034-742-823 ต่อ 1527 โทรสาร 043-743-135

5. ประวัติการศึกษา

ปีจบการศึกษา	ระดับปริญญา	อักษรย่อปริญญา	สาขาวิชา	ชื่อสถาบัน	ประเทศ
2536	ปริญญาตรี	ว.ท.บ.	เทคโนโลยีการอาหารและโภชนาศาสตร์	มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ	ไทย
2539	ปริญญาโท	M.Sc.	Dairy Science	South Dakota State University	U.S.A.
2544	ปริญญาเอก	Ph.D.	Food Science and Technology	The University of Georgia	U.S.A.

6. สาขาวิชาการที่มีความชำนาญพิเศษ (แตกต่างจากวุฒิการศึกษา) ระบุสาขาวิชาการ
Food Safety and Microbiology (Microaerophilic microorganisms)

7. ผลงานวิจัยล่าสุดที่ได้รับการตีพิมพ์

1. N. Trachoo, C. Boudreaux, A. Moongngarm, S. Samappito and R. Gaensakoo 2006 Effect of germinated rough rice media on growth of selected probiotic bacteria. Pakistan Journal of Biological Sciences. 9(14): 2657-2661.
2. N. Trachoo and S. Kunyaboon 2006 Survival of *Campylobacter jejuni* in biofilms after chlorine treatment. Songklanakarin Journal of Science Technology. 28(5): 991-998.
3. N. Trachoo 2006 Food Safety in Buddhism. Food and Health Vol. 14(89): 42-45. March-April 2549. (Thai)
4. N. Trachoo and C. Boudreaux 2006 Therapeutic Properties of Probiotic Bacteria. Journal of Biological Sciences. 6(1): 202-208.



ผู้ช่วยวิจัยคนที่ 1

นางสาวกรรณิกา ศรีประย้า

บ้านเลขที่ 78 หมู่ 5 ตำบลนาขุณ อำเภอนาขุณ จังหวัดมหาสารคาม 44180

การศึกษา

พ.ศ. 2511 ระดับมัธยมศึกษาตอนต้น โรงเรียนนาขุณประชาสรรค์ อำเภอเมือง จังหวัดมหาสารคาม

พ.ศ. 2544 ระดับมัธยมศึกษาตอนปลาย โรงเรียน ดุสิตประชาสรรค์ อำเภอเมือง จังหวัดมหาสารคาม

พ.ศ. 2548 ปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต (วท.บ) สาขาเทคโนโลยีการอาหารและโภชนาการ มหาวิทยาลัยมหาสารคาม

ผู้ช่วยวิจัยคนที่ 2

นางสาวเกษร ไพโรจน์การ

ที่อยู่ 194 หมู่ 10 ต.กระเบื้อง อ.ชุมพลบุรี จ. สุรินทร์ 32190

การศึกษา

มัธยมศึกษา โรงเรียนนิคมมหาราชธานี นครพนม

ปริญญาตรี สาขาเทคโนโลยีการอาหารและโภชนาการ คณะเทคโนโลยี ม.มหาสารคาม

ปริญญาโท สาขาเทคโนโลยีการอาหาร คณะเทคโนโลยี ม.มหาสารคาม (กำลังศึกษา)



รายงานการใช้จ่ายเงิน
โครงการวิจัย งบประมาณรายได้

มมส-วร 2

ชื่อโครงการ การทดสอบสารก่อกลายพันธุ์ในน้ำหมักชีวภาพ

หัวหน้าโครงการ นายณฐนนท์ ตรีราชู หน่วยงาน พิษภัย จ.ฉะเชิงเทรา โสภ

ที่อยู่ 306 ต. หินกอง อ. น้ำพอง จ. ขอนแก่น 44000

ได้รับเงินเพื่อดำเนินโครงการเป็นจำนวน 40,000 บาท (สี่หมื่นบาทถ้วน)

ได้ใช้จ่ายเงินไปแล้วทั้งสิ้นเป็นจำนวน 40,000 บาท (สี่หมื่นบาทถ้วน)

ดังรายละเอียดต่อไปนี้

รายการ	จำนวนเงิน	
	บาท	สตางค์
1. หมวดค่าจ้างชั่วคราว	-	-
2. หมวดค่าใช้สอย	7,000	-
3. หมวดค่าตอบแทน	4,000	-
4. หมวดค่าวัสดุ	29,000	-
5. หมวดค่าครุภัณฑ์	-	-
6. อื่น ๆ	-	-
รวม (สี่หมื่นบาทถ้วน)	40,000	-

ข้าพเจ้านับรองว่าข้อความดังกล่าวเป็นความจริงทุกประการ

ลงชื่อ

(... นายณฐนนท์ ตรีราชู...)

หัวหน้าโครงการ

