



248949



รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์

ชื่อโครงการ

การศึกษาฤทธิ์ป้องกันมะเร็งลำไส้ใหญ่และทวารหนักและโรคหลอดเลือดหัวใจ ของซิริซินเมื่อเป็นอาหารเสริม

(Study of sericin as dietary supplement for colorectal cancer and coronary artery
disease (CAD) prevention)

คณะกรรมการ

หัวหน้าโครงการ
ผศ. ดร. มาโนชญ์ สุธีรัตนานนท์
สาขาวิชาเทคโนโลยีอาหาร สำนักวิชาเทคโนโลยีการเกษตร
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี

ผู้ร่วมโครงการ

ผศ. ดร. นันทีพิพ ลิมเพียรชอน
ภาควิชาเภสัชกรรมปฏิบัติ คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยนเรศวร

ผศ. ดร. ภญ. วรี ติยะบุญชัย

ภาควิชาเทคโนโลยีเภสัชกรรม คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยนเรศวร

600253934

๖๔๓๙๑

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ



248949

สัญญาเลขที่ IUG50080027

รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์

ชื่อโครงการ

การศึกษาฤทธิ์ป้องกันมะเร็งลำไส้ใหญ่และทวารหนักและโรคหลอดเลือดหัวใจของซิริซิน
เมื่อเป็นอาหารเสริม

(Study of sericin as dietary supplement for colorectal cancer and coronary artery
disease (CAD) prevention)

คณะผู้วิจัย

สังกัด



1. ผศ. ดร. นาโนนชัย สุธีรัตนานนท์
(หัวหน้าโครงการ)

สาขาวิชาเทคโนโลยีอาหาร
สำนักวิชาเทคโนโลยีการเกษตร

2. ผศ. ดร. นันทีพิพ ลิ่มเพียรขอบ

มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีสุรนารี
ภาควิชาเภสัชกรรมปฏิบัติ

3. ผศ. ดร. ภญ. วรี ติยะบุญชัย

คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยนเรศวร
ภาควิชาเทคโนโลยีเภสัชกรรม
คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยนเรศวร

สนับสนุนโดยสำนักงานกองทุนสนับสนุนการวิจัย (สกว.)

บทคัดย่อ

248949

รังไหนประกอบด้วยโปรตีน 2 ชนิด คือ ไฟโนโรsin และซิริซิน ในขั้นตอนการลอกการไหน ซิริซิน จะถูกทำลายและปล่อยทึ่งไปกับน้ำเสียจากการกระบวนการผลิตเส้นไหน เนื่องจากคุณสมบัติที่ดีเฉพาะอย่างด้านของซิริซิน จึงทำให้มีการศึกษาวิจัยกันอย่างต่อเนื่องในหลายทดสอบที่ผ่านมา ในการศึกษารังนี้เป็นการหาคุณสมบัติการต่อต้านมะเร็งลำไส้ใหญ่ของซิริซินในหนูทดลองที่ได้รับการกระตุ้นให้เป็นมะเร็งโดยใช้สาร 1,2-dimethylhydrazine (DMH) และคุณสมบัติการลดปริมาณคลอเรสเตอรอลในหนูทดลอง รวมทั้งกลไกที่ใช้ในการลดปริมาณคลอเรสเตอรอลของซิริซินในห้องปฏิบัติการ (*in vitro*) อาหารหนูที่ผลิตขึ้นใช้อาหารหนูทดลองทางการค้านำมาผสมกับซิริซินหรือเคเซินที่ความเข้มข้น 4% แล้วผลิตเป็นรูปถุงเดียว มีเนื้อแน่น องค์ประกอบหลักในอาหารหนูของแต่ละกลุ่มจะถูกปรับให้เท่ากัน อาหารที่ผลิตได้จะทำการอบแห้งที่ 60 องศาเซลเซียส ทำให้เย็น บรรจุ และเก็บไว้ที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส จนกระทั่งนำมาใช้ หนูในกลุ่มที่ได้รับอาหารเสริมที่มีซิริซิน 4% หรือเคเซินในระดับเดียวกันเป็นเวลานาน 5 เดือน จะได้รับการฉีดสาร DMH ปริมาณ 20 mg/kg เข้าใต้ผิวนังทุก ๆ สัปดาห์ติดต่อกันเป็นเวลานาน 10 สัปดาห์ หนูในกลุ่มที่ได้รับซิริซิน และเคเซินมีอัตราการก่อตัวของ aberrant crypt foci (ACF) ใกล้เคียงกัน แต่ในกลุ่มที่ได้รับซิริซิน ACF ที่พบไม่พัฒนาต่อไปเป็นก้อนเนื้อมะเร็งเมื่อเทียบกับกลุ่มที่ได้รับเคเซิน ดังนั้นการได้รับอาหารที่เสริมซิริซินก่อนได้รับสารก่อมะเร็งจะช่วยลดจำนวนและการเพิ่มจำนวนของ ACF แสดงให้เห็นว่าซิริซินสามารถขับยั้งสภาวะการเกิดมะเร็งในระยะแรกและระยะการแบ่งตัวได้อย่างมีประสิทธิภาพ สำหรับในหนูทดลองที่ได้รับสารก่อมะเร็ง DMH ก่อน ได้รับอาหารเสริมซิริซิน พบว่าลดการพัฒนาการของ ACF ต่อไปเป็นมะเร็งได้ แต่ไม่มีผลต่อการแบ่งตัวของ crypt และระดับของ lipid peroxidation ในลำไส้ใหญ่ของหนูทดลองที่ได้รับอาหารเสริมซิริซินอยู่ในระดับต่ำกว่าของกลุ่มหนูที่ได้รับอาหารเสริมเคเซิน สำหรับผลของ Ki67 immunohistochemistry และการตรวจสอบลักษณะของลำไส้ใหญ่พบว่า ซิริซินยังคงรักษากระบวนการก่อมะเร็ง โดยจาก crypts ของหนูที่ได้รับซิริซินส่วนใหญ่อยู่ในระยะ hyperplastic แต่หนูที่ได้รับเคเซินมีลักษณะผิดปกติและเป็น dysplastic ซึ่งเป็นสภาวะที่อยู่ในระดับการก่อตัวเป็นมะเร็งที่สูงกว่า ดังนั้นการได้รับอาหารเสริมที่มีซิริซินมีผลลดลงความรุนแรงของมะเร็งลำไส้ใหญ่ทั้งก่อนและหลังการได้รับสารก่อมะเร็ง โดยซิริซินจะไปยับยั้งการก่อตัวและการพัฒนาการไปเป็นมะเร็งลำไส้ใหญ่

สำหรับผลการลดโคเลสเตอรอลในสัตว์ทดลองนั้น พบว่าหนูที่ได้รับอาหารที่มีโคเลสเตอรอลสูงนานติดต่อกัน 14 วัน เมื่อได้รับซิริซินมีระดับโคเลสเตอรอลรวมและโคเลสเตอรอลที่ไม่ใช่ HDL (non-HDL) ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติในทุกกลุ่มของหนูทดลอง ระดับความเข้มข้นของซิริซินที่หนูได้รับอยู่ที่ 10,

100, และ 1,000 mg/kg/day ทั้งนี้ไม่มีผลต่อระดับของ HDL และ triglyceride ในการศึกษาฤทธิ์ของชิริชิน ต่อการคัดซึมโคเลสเตอรอลผ่านเซลล์ Caco-2 โดยการวัดการนำเข้าของโคเลสเตอรอล (Cholesterol uptake) พบว่าชิริชินที่ความเข้มข้นต่ำระดับ 25 และ 50 µg/ml ยับยั้งการนำเข้าโคเลสเตอรอล 30% ในขณะที่ระดับความเข้มข้นที่สูงขึ้น ไม่มีผลต่อการยับยั้งการนำเข้าโคเลสเตอรอล ความสามารถในการละลายของ cholesterol micellar ลดลงเมื่อมีชิริชินในสารละลายเลี้ยงเซลล์ การคันพนนี้เป็น หลักฐานแรกที่แสดงถึงฤทธิ์การลดระดับ โคเลสเตอรอลในเลือดของชิริชินว่า สวนหนึ่งมาจากการที่ชิริชินยับยั้งกิจกรรมการคัดซึม โคเลสเตอรอลของเซลล์ผนังลำไส้เล็ก

การประเมินความปลอดภัยของชิริชินเมื่อนำไปใช้เป็นอาหารเสริม ใช้ผลของการทดสอบในหมู่ทดลองทั้งแบบเฉียบพลันและแบบเรื้อรัง โดยในแบบเฉียบพลันจะป้อนชิริชิน 5,000 mg/kg ให้หมู่ทดลอง เพียงครั้งเดียวแล้วดูการตายของหนูภายใน 14 วัน เมื่อสิ้นสุดระยะเวลาการทดสอบจะนำอวัยวะหนูและเลือดไปตรวจทางพยาธิวิทยา พน ว่า ชิริชินมีความปลอดภัยสูง หนูที่ได้รับชิริชิน ไม่มีการตายและไม่พบรอยผิดปกติใด ๆ เมื่อเทียบกับหนูกลุ่มควบคุม สำหรับการทดสอบแบบเรื้อรังจะป้อนชิริชิน 4% หรือเท่ากับ 1,000-1,200 mg/day เป็นเวลานาน 20 สัปดาห์ ผลการทดสอบไม่พบรอยผิดปกติของหนูในกลุ่มทดลอง เทียบกับหนูในกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แสดงให้เห็นว่าชิริชินมีความปลอดภัยสำหรับการนำไปใช้เป็นผลิตภัณฑ์เสริมอาหาร รูปแบบที่เหมาะสมของผลิตภัณฑ์เสริมอาหารชิริชินที่ได้รับการพัฒนาจากโครงการนี้จะเป็นแบบเม็ดแข็งที่มีชิริชิน 350 mg ผสมกับสารพสม 2 ชนิดคือ avicel PH101 และแป้งข้าวโพด และสารยึดเกาะที่ใช้คือ isopropanol และน้ำ โดยมีน้ำหนักรวมของเม็ดชิริชินอยู่ที่ 700 mg เทคนิคที่ใช้ในการตอกเม็ดชิริชินเป็นแบบ wet granulation คือต้องทำให้ชิริชินรวมตัวเป็นเม็ดเล็ก ๆ ก่อนแล้ว จึงนำมาตอกเป็นเม็ดยาปกติ เพื่อเพิ่มอัตราการแตกตัวของเม็ดชิริชิน เนื่องจากชิริชินจับกันน้ำได้ดีจึงอัดกันแน่นเมื่อตอกเม็ดแบบปกติ และมีความสามารถในการหลอมตัว จึงมีปัญหาในการขนส่งระหว่างการขึ้นรูปเป็นเม็ด

Abstract

248949

Silk cocoons comprise of two types of protein: fibroin and sericin. Upon degumming, sericin is degraded and removed with wastewater. With its unique properties, sericin has been a subject of interest for the past few decades. In this study, we examined the chemopreventive effect of sericin against 1,2-dimethylhydrazine (DMH)-induced colon tumorigenesis in rats and the hypocholesterolemic effect of sericin in rats and its potential mechanism of actions *in vitro* models. Experimental diets for rats were based on a commercial diet mixed with 4% sericin or 4% casein and processed into dense cubes. Macronutrients in all formula were adjusted equally. The diets were dried at 60°C, cooled, packed, and kept at -20°C until use. Rats fed 4% sericin or 4% casein supplemented diets for 5 months were given 20 mg/kg DMH subcutaneously injection once a week for the initial ten weeks. Supplementation of sericin did not affect the incidence rate of aberrant crypt foci (ACF) formation, but effectively suppressed tumor development compared to casein supplement. Consumption of sericin prior to carcinogen exposure appeared to reduce the number and multiplicity of ACF indicating its ability to suppress the initiation and promotion stages of tumorigenesis. Sericin supplement after being exposed to DMH could also reduce the development of ACF, while crypt multiplicity was not affected. The level of colonic lipid peroxidation in rats fed sericin diet showed a tendency to be lower than that of casein diet. From Ki67 immunohistochemistry and colonic morphological analysis, sericin could prolong tumorigenesis process because colonic crypts from rats fed sericin diet were mostly in the hyperplastic stage whereas those fed casein showed abnormal and dysplastic morphology indicating more advanced stage of tumorigenesis. The results suggest that consumption of sericin reduce the risk of developing colon tumor by suppressing the initiation and progression of tumorigenesis.

The hypocholesterolemic effect was investigated in rats fed a high cholesterol diet for 14 days. Total cholesterol and non-high density lipoprotein (non-HDL) cholesterol were significantly reduced in rats fed high-cholesterol diet together with all three tested doses of sericin (10, 100, and 1000 mg/kg/day). HDL cholesterol and triglyceride level were not affected by sericin supplement. The effect of sericin on cholesterol absorption was determined by measuring the uptake of radioactive-labeled cholesterol into differentiated Caco-2 cells. Low concentrations of sericin (25 and 50 µg/ml) inhibited 30% cholesterol uptake, whereas higher concentrations showed no effect. Cholesterol micellar solubility was also reduced in the presence of sericin. This is the first evidence suggesting that the hypocholesterolemic effect of sericin is partially the result of its inhibitory activity on cholesterol absorption in intestinal cells.

In order to evaluate the safety of sericin for consumption, acute and chronic toxicity tests were conducted. For acute toxicity test, rats fed 5,000 mg/kg sericin once were alive and normal under 14-day observation. Results from rats fed 4% sericin or 1,000 - 1,200 mg/day for 20 weeks showed no significant difference compared to the control. It indicates that sericin is safe for consumption as food supplement. Appropriate form of sericin was made into tablets through wet granulation. This technique increased the disintegration rate of sericin in water. Each sericin tablet contains 350 mg sericin, avicel PH101 and corn starch as diluents, and isopropanol and water as binders. The total weight of sericin tablet is 700 mg. A typical tabletting technique is not applicable to sericin due to its high hydrophilic property, which prolongs disintegration time in water and limits flowability during tabletting process.

สารบัญเรื่อง

หน้า

บทคัดย่อ (ภาษาไทย)	๑
บทคัดย่อ (ภาษาอังกฤษ)	๒
สารบัญเรื่อง	๓
สารบัญตาราง	๔
สารบัญรูป	๕
บทที่ ๑ บทนำและวัตถุประสงค์	๑
บทที่ ๒ การผลิตอาหารสัตว์ทดลองเสริมชิริชิน	๔
บทที่ ๓ การทดสอบฤทธิ์ของชิริชินในการป้องกันมะเร็งลำไส้ใหญ่และทวารหนัก	๔๔
บทที่ ๔ การทดสอบฤทธิ์ของชิริชินในการลดการดูดซึมโภคเลสเทอรอล ในเซลล์ลำไส้เพาะเดี้ยงและในสัตว์ทดลอง	๘๑
บทที่ ๕ การพัฒนาตัวรับอาหารเสริมชิริชิน	๑๑๑
บทที่ ๖ สรุปผลการวิจัย	๑๒๗
บทที่ ๗ บรรณานุกรม	๑๓๓
บทที่ ๘ ต้นฉบับงานวิจัยเพื่อตีพิมพ์ในวารสารต่างประเทศ	๑๔๑
บทที่ ๙ ภาคผนวก	๑๘๔

สารบัญตาราง

	หน้า
ตารางที่ 1 องค์ประกอบทางเคมีของอาหารหนูทางการค้า CP 082	5
ตารางที่ 2 องค์ประกอบของตัวอย่างสูตรอาหารหนูที่ทำการศึกษา	5
ตารางที่ 3 สัญลักษณ์และรายละเอียดตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริชิน	6
ตารางที่ 4 องค์ประกอบของตัวอย่างสูตรอาหารหนูที่ใช้ศึกษาในสัตว์ทดลอง	8
ตารางที่ 5 องค์ประกอบทางเคมี (wet basis) ของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริชิน เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	14
ตารางที่ 6 องค์ประกอบทางเคมี (dry basis) ของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริชิน เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	15
ตารางที่ 7 การเปลี่ยนแปลงปริมาณนำ้อิสระและความชื้นของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริม ชิริชินเมื่อทำแห้งที่อุณหภูมิต่างๆ	18
ตารางที่ 8 ความสัมพันธ์เชิงเส้นตรงของอัตราการทำแห้งของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริม ชิริชินที่อุณหภูมิต่างๆ	25
ตารางที่ 9 สภาพของเครื่อง Tray dryer ขณะทำการศึกษา sorption isotherm ของตัวอย่างสูตร อาหารหนูเสริมชิริชินและสูตรควบคุมที่ระยะเวลาต่างๆ	27
ตารางที่ 10 การเปลี่ยนแปลงปริมาณนำ้อิสระและความชื้นขณะทำการศึกษา Sorption isotherm ของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริชินและสูตรควบคุมที่อุณหภูมิ 70 °C	28
ตารางที่ 11 องค์ประกอบทางเคมี (dry basis) ของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริชินและสูตร ที่มีปริมาณ โคลเลสเตอรอลสูง เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	30
ตารางที่ 12 องค์ประกอบทางเคมีโดยน้ำหนักเปียก (wet basis) ของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริม ชิริชินและสูตรที่มีปริมาณ โคลเลสเตอรอลสูง เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิ และระยะเวลา ต่างๆ	31
ตารางที่ 13 ความสัมพันธ์เชิงเส้นตรงแสดงการเปลี่ยนแปลงจำนวนจุลินทรีย์ทึ่งหมวดในตัวอย่าง อาหารหนูเมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	35
ตารางที่ 14 ปริมาณราและยีสต์ที่พบในตัวอย่างสูตรอาหารหนู เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและ ระยะเวลาต่างๆ	36

หน้า	
ตารางที่ 15 การทำนายอายุการเก็บจากความสัมพันธ์เชิงเส้นตรงระหว่างจำนวนชุดลินทรีที่ห้องหมดในตัวอย่างอาหารหนูที่เปลี่ยนแปลงไปเมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	42
ตารางที่ 16 แสดงค่าเออนไซม์เคลื่อนที่ในเลือดของหนูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม	51
ตารางที่ 17 การเกิด ACF และ tumor ที่ผนังลำไส้ใหญ่ของหนูทดลอง ($n = 6$)	55
ตารางที่ 18 จำนวน ACF ต่อพื้นที่ (ตารางเซนติเมตร) ในส่วนต่างๆ ของลำไส้ใหญ่ของหนูทดลอง	56
ตารางที่ 19 การแบ่งประเภทของ ACF ตามจำนวนของ crypt ที่พบในแต่ละ ACF	58
ตารางที่ 20 พื้นที่เฉลี่ยของ ACF ขนาดใหญ่ (≥ 5 crypts/ACF)	59
ตารางที่ 21 แสดงการเกิด lipid peroxidation ในลำไส้ใหญ่ส่วนปลาย (distal) ของหนูทดลอง	60
ตารางที่ 22 แสดงการแสดงออกของโปรตีน Ki67 ในลำไส้ใหญ่ ของหนูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม	68
ตารางที่ 23 การเปลี่ยนแปลงน้ำหนักตัวของหนูทดลอง	95
ตารางที่ 24 ปริมาณอาหารที่หนูทดลองกิน	95
ตารางที่ 25 การเปลี่ยนแปลงของระดับ Total cholesterol ของหนูทดลอง	100
ตารางที่ 26 การเปลี่ยนแปลงของระดับ Triglyceride ของหนูทดลอง	100
ตารางที่ 27 การเปลี่ยนแปลงระดับของไขมันชนิดต่างๆในพลาสมาและปริมาณอาหารที่หนูกิน	103
ตารางที่ 28 ผลตรวจทางห้องปฏิบัติการหนูทดลองที่ได้รับซิริซิน (ขนาด 5000 mg/kg)	104
ตารางที่ 29 ผลการตรวจทางห้องปฏิบัติการของเลือดที่ได้จากหนูทดลองที่ได้รับซิริซินนาน 5 เดือน ($n = 6$)	105
ตารางที่ 30 การวิเคราะห์กรดอะมิโนของซิริซินที่ใช้ในการทดลอง	108
ตารางที่ 31 แสดงส่วนประกอบของคำรับเมื่อเปลี่ยนแปลงชนิดและปริมาณของ diluent และ Explotab	112
ตารางที่ 32 แสดงส่วนประกอบของคำรับเมื่อเปลี่ยนแปลง อัตราส่วน Isopropanol : น้ำ	113
ตารางที่ 33 แสดงส่วนประกอบของคำรับเมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Diluent	113
ตารางที่ 34 แสดงส่วนประกอบของคำรับเมื่อเปลี่ยนแปลงอัตราส่วน Avicel PH 101 : Corn starch	114

หน้า	
ตารางที่ 35 แสดงค่าการดูดกลืนแสงของ standard sericin B ในน้ำ ที่ความเข้มข้นต่างๆ	117
ตารางที่ 36 แสดงค่าการดูดกลืนแสงของ standard sericin B ใน 0.1 N HCl ที่ความเข้มข้นต่างๆ	118
ตารางที่ 37 แสดงลักษณะทางกายภาพยาเม็ด sericin B เมื่อเปลี่ยนแปลงปัจจัยต่างๆ ในกระบวนการผลิต	119
ตารางที่ 38 แสดงคุณสมบัติทางกายภาพของยาเม็ด sericin B เมื่อเปลี่ยนแปลงอัตราส่วน Isopropanol : น้ำ	122
ตารางที่ 39 แสดงคุณสมบัติทางกายภาพของยาเม็ด sericin B เมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Diluent	122
ตารางที่ 40 แสดงคุณสมบัติทางกายภาพของยาเม็ด sericin B เมื่อเปลี่ยนแปลงอัตราส่วน Avicel : Corn starch	123
ตารางที่ 41 แสดงค่าเฉลี่ย % drug content และ % RSD ในแต่ละตัวอย่าง	123
ตารางที่ 42 แสดงค่าการละลายในเวลาต่างของ sericin B	124
ตารางที่ 43 ปริมาณความชื้นที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	185
ตารางที่ 44 ปริมาณน้ำอิสระและความชื้นที่เป็นองค์ประกอบในสูตรอาหารหูเสริมซิริซินและสูตรที่มีปริมาณโโคเลสเตอรอลสูง	186
ตารางที่ 45 ปริมาณถ้าที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	187
ตารางที่ 46 ปริมาณถ้าที่เป็นองค์ประกอบในสูตรอาหารหูเสริมซิริซินและสูตรที่มีปริมาณโโคเลสเตอรอลสูง	188
ตารางที่ 47 ปริมาณทรัยที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	189
ตารางที่ 48 ปริมาณโปรตีนทั้งหมดที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	190
ตารางที่ 49 ปริมาณโปรตีนที่เป็นองค์ประกอบในสูตรอาหารหูเสริมซิริซินและสูตรที่มีปริมาณโโคเลสเตอรอลสูง	191
ตารางที่ 50 ปริมาณไขมันที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	192
ตารางที่ 51 ปริมาณไขมันที่เป็นองค์ประกอบในสูตรอาหารหูเสริมซิริซินและสูตรที่มีปริมาณโโคเลสเตอรอลสูง	193
ตารางที่ 52 ปริมาณเส้นใยหางานที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	194
ตารางที่ 53 ปริมาณสตาร์ชที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	195
ตารางที่ 54 ปริมาณเกลือที่เป็นองค์ประกอบในตัวอย่างสูตรอาหารหูเสริมซิริซิน	198

หน้า		
ตารางที่ 55	ค่า Log ของจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด ในตัวอย่างอาหารหมูเมื่อเก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิ และระยะเวลาต่างๆ	199
ตารางที่ 56	การเปลี่ยนแปลงจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด และราและยีสต์ในตัวอย่างอาหารหมู เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 25°C ที่ระยะเวลาต่างๆ	200
ตารางที่ 57	การเปลี่ยนแปลงจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด และราและยีสต์ในตัวอย่างอาหารหมู เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 35 °C ที่ระยะเวลาต่างๆ	201
ตารางที่ 58	การเปลี่ยนแปลงจำนวนจุลินทรีย์ทั้งหมด และราและยีสต์ในตัวอย่างอาหารหมู เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 55°C ที่ระยะเวลาต่างๆ	202
ตารางที่ 59	น้ำหนักเฉลี่ยของหมูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม ในระยะเวลา 5 เดือน	203
ตารางที่ 60	ปริมาณการกินอาหารของหมูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม ในระยะเวลา 5 เดือน	203
ตารางที่ 61	น้ำหนักเฉลี่ยของอวัยวะต่างๆ หมูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม ในระยะเวลา 5 เดือน	203
ตารางที่ 62	จำนวนเฉลี่ยของ ACF ต่อพื้นที่ (ตารางเซนติเมตร) ในลำไส้ใหญ่ของหมูทดลองใน กลุ่มที่ได้รับ DMH ในระยะเวลา 5 เดือน	204
ตารางที่ 63	จำนวนเฉลี่ยของ ACF ต่อพื้นที่ (ตารางเซนติเมตร) ในส่วนต่างๆ ของลำไส้ใหญ่ของ หมูทดลองในกลุ่มที่ได้รับ DMH ในระยะเวลา 5 เดือน	204
ตารางที่ 64	จำนวน ACF ต่อพื้นที่ (ตารางเซนติเมตร) ในลำไส้ใหญ่ ส่วนปลายของหมูทดลองใน กลุ่มที่ได้รับ DMH ในระยะเวลา 5 เดือน แบ่งตามประเภทของ ACF ($1 \leq \text{ถึง} \geq 5$ crypt/ACF)	204
ตารางที่ 65	พื้นที่เฉลี่ยของ ACF ที่แสดงขนาดของ ACF ประเภทที่มีจำนวน crypt ใน $\text{ACF} \geq 5$ crypts ในลำไส้ใหญ่ ส่วนปลายของหมูทดลองในกลุ่มที่ได้รับ DMH ในระยะเวลา 5 เดือน	205
ตารางที่ 66	การย้อมติด surface markers (ร้อยละของเซลล์) ของในเลือดของหมูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม ที่ได้จากการเจาะเลือดที่หัวใจ เมื่อสิ้นสุดการทดลองที่ระยะเวลา 5 เดือน	205
ตารางที่ 67	ผลของชิริซิน $50\mu\text{g}/\text{ml}$ ต่อการนำเข้าของโโคเลสเตอรอล ในเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	206
ตารางที่ 68	ผลของชิริซิน $100\mu\text{g}/\text{ml}$ ต่อการนำเข้าของโโคเลสเตอรอล ในเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	206
ตารางที่ 69	ผลของชิริซิน $500\mu\text{g}/\text{ml}$ ต่อการนำเข้าของโโคเลสเตอรอล ในเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	206
ตารางที่ 70	ผลของชิริซิน $1000\mu\text{g}/\text{ml}$ ต่อการนำเข้าของโโคเลสเตอรอล ในเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	207

หน้า

ตารางที่ 71	น้ำหนักของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วงระยะเวลา 5 เดือน	207
ตารางที่ 72	การเปลี่ยนแปลงของน้ำหนักของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในแต่ละช่วงระยะเวลา 5 เดือน	207
ตารางที่ 73	ปริมาณอาหารที่กินของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วงระยะเวลา 5 เดือน	208
ตารางที่ 74	ระดับของ total cholesterol ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วงระยะเวลา 5 เดือน	208
ตารางที่ 75	ระดับของ High density lipoprotein (HDL) ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วงระยะเวลา 4 เดือน	209
ตารางที่ 76	ระดับของ Triglyceride ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วงระยะเวลา 5 เดือน	209
ตารางที่ 77	ระดับของ total cholesterol ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วง 14 วัน	210
ตารางที่ 78	ระดับของ non-HDL cholesterol ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วง 14 วัน	210
ตารางที่ 79	ระดับของ triglyceride ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วง 14 วัน	211
ตารางที่ 80	ระดับของ triglyceride ในเลือดของอนุภาคที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ ในช่วง 14 วัน	211
ตารางที่ 81	ตารางแสดง % drug content	212
ตารางที่ 82	แสดงส่วนประกอบของตัวรับเมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Diluent ,ชนิด Diluent กับ % Explotab	215
ตารางที่ 83	แสดงส่วนประกอบของตัวรับเมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Diluent ,ชนิด Diluent กับ % Explotab	216
ตารางที่ 84	แสดงส่วนประกอบของตัวรับเมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Sericin กับ Diluent	217
ตารางที่ 85	แสดงส่วนประกอบของตัวรับเมื่อเปลี่ยนแปลงอัตราส่วน Isopropanol : น้ำ	217
ตารางที่ 86	แสดงส่วนประกอบของตัวรับเมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Sericin B กับ อัตราส่วน Isopropanol: น้ำ	218
ตารางที่ 87	แสดงส่วนประกอบของตัวรับเมื่อเปลี่ยนแปลงปริมาณ Diluent กับ % Explotab	219

สารบัญรูป

หน้า

รูปที่ 1	SDS-PAGE ของโปรตีนชิริซินแอ (A) ชิริซินบี (B) และชิริซินซี (C)	11
รูปที่ 2	ลักษณะตัวอย่างสูตรอาหารหนูที่ผลิต	12
รูปที่ 3	ลักษณะอาหารหนูทางการค้า CP 08	13
รูปที่ 4	องค์ประกอบของตัวอย่างอาหารสูตรอาหารหนูเสริมชิริซิน	16
รูปที่ 5	การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำอิสระ (A) และความชื้น (B) ในตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริซินเมื่อทำแห้งที่อุณหภูมิต่างๆ	20
รูปที่ 6	ผลของเคcin และโซเดียมไบคาร์บอนেตต่อการเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำอิสระและความชื้นในตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริซินที่ทำแห้งที่อุณหภูมิ 70°C	21
รูปที่ 7	การเปลี่ยนแปลงปริมาณน้ำอิสระและความชื้นของตัวอย่างอาหารหนูสูตรควบคุมและสูตรเสริมชิริซินเมื่อทำแห้งที่อุณหภูมิต่างๆ	22
รูปที่ 8	Water de-sorption isotherm ของตัวอย่างสูตรอาหารหนูเสริมชิริซิน (ST7) และสูตรอาหารควบคุม (CN7)	26
รูปที่ 9	การเปลี่ยนแปลงของปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดในตัวอย่างอาหารหนูสูตรทางค้า (M) สูตรควบคุม (C) และสูตรเสริมชิริซิน (S) เมื่อกีบรักษาที่อุณหภูมิ 25 35 และ 55 °C ที่ระยะเวลาต่างๆ	33
รูปที่ 10	แนวโน้มการเปลี่ยนแปลงของปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดในตัวอย่างอาหารหนูสูตรทางค้า (M) สูตรควบคุม (C) และสูตรเสริมชิริซิน (S) เมื่อกีบรักษาที่อุณหภูมิ 25 35 และ 55 °C ที่ระยะเวลาต่างๆ	34
รูปที่ 11	ลักษณะ Colony ของราและยีสต์ที่พับในตัวอย่างอาหารหนูสูตรควบคุม เมื่อกีบรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	37
รูปที่ 12	ลักษณะ Colony ของราและยีสต์ที่พับในตัวอย่างอาหารหนูสูตรควบคุมที่มีส่วนผสมของโซเดียมไบคาร์บอนเนต เมื่อกีบรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	37
รูปที่ 13	ลักษณะ Colony ของจุลินทรีย์ที่พับในตัวอย่างอาหารหนูสูตรเสริมชิริซินที่ผ่านการฆ่าสเตอไรส์และกีบรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	38
รูปที่ 14	ลักษณะ Colony ของราและยีสต์ที่พับในตัวอย่างอาหารหนูสูตรเสริมชิริซินที่มีส่วนผสมของโซเดียมไบคาร์บอนเนต เมื่อกีบรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	39

หน้า		
รูปที่ 15	ลักษณะ Colony ของราและยีสต์ที่พบร่วมกับเชื้อราในตัวอย่างอาหารหนูทางการค้า เมื่อเก็บรักษาที่อุณหภูมิและระยะเวลาต่างๆ	40
รูปที่ 16	แผนการเห็นไข่ในไส้ไส้ใหญ่และการให้อาหารชิริชินกับหนูทดลอง	47
รูปที่ 17	นำหนังกัดเลือดของหนูทดลอง ทำการบันทึกนำหนังกัดของหนูทดลองทั้ง 5 กลุ่ม ในช่วงระยะเวลา 5 เดือน	49
รูปที่ 18	ปริมาณเฉลี่ยของอาหารที่หนูกิน ทำการบันทึกนำหนังกัดของอาหารที่หนูทั้ง 5 กลุ่ม กินในช่วงระยะเวลา 5 เดือน	50
รูปที่ 19	นำหนังกัดเลือดของอวัยวะต่างๆ ของหนู หลังสิ้นสุดการทดลองในช่วงระยะเวลา 5 เดือน ทำการเก็บและซึ่งนำหนังอวัยวะต่างๆ ของหนูทั้ง 5 กลุ่ม	50
รูปที่ 20	ลักษณะภายนอกของลำไส้ใหญ่ของหนูทดลองที่เห็นไข่ในไส้ไส้ใหญ่ด้วย DMH	52
รูปที่ 21	การแบ่งลำไส้ใหญ่ของหนูทดลอง	52
รูปที่ 22	ลำไส้ใหญ่ส่วนต้น (proximal) ของหนูทดลองกลุ่มควบคุม เมื่อย้อมด้วย 0.2% methylene blue	53
รูปที่ 23	ลำไส้ใหญ่ส่วนกลาง (middle) ของหนูทดลองกลุ่มควบคุม เมื่อย้อมด้วย 0.2% methylene blue	53
รูปที่ 24	ลำไส้ใหญ่ส่วนปลาย (distal) ของหนูทดลองกลุ่มควบคุม เมื่อย้อมด้วย 0.2% methylene blue	53
รูปที่ 25	การเกิด ACF ที่ผนังลำไส้ใหญ่ส่วนปลายของหนูทดลอง	54
รูปที่ 26	การเกิด ACF ในลำไส้ใหญ่ของหนูทดลองที่ได้รับ DMH	56
รูปที่ 27	การประเมินการดำเนินไปหรือความรุนแรงของโรค โดยทำการวิเคราะห์ผนังลำไส้ใหญ่ด้วยการนับจำนวน crypt ต่อ ACF	58
รูปที่ 28	การกระจายตัวของ ACF ขนาดต่างๆ ในลำไส้ใหญ่ส่วนปลาย	59
รูปที่ 29	พื้นที่เฉลี่ยของ ACF ที่พบในลำไส้ใหญ่ส่วนปลายของหนูที่ได้รับ DMH	60
รูปที่ 30	ลักษณะของผนังลำไส้ใหญ่ของหนูเมื่อตัดตามแนวขวาง (transverse section)	62
รูปที่ 31	การแสดงออกของโปรตีน Ki67 ในผนังลำไส้ใหญ่ของหนูทดลอง	64
รูปที่ 32	การแสดงออกของโปรตีน Ki67 ในผนังลำไส้ใหญ่ของหนูทดลองที่เป็นมะเร็ง	65
รูปที่ 33	รูปแบบการแบ่งโซนในการประเมินการแสดงออกของโปรตีน Ki67	67

หน้า

รูปที่ 34	ลักษณะรูปร่างของ crypt ปกติที่พบในกลุ่มควบคุมทั้งสองกลุ่ม	70
รูปที่ 35	ลักษณะรูปร่างของ crypt ที่ผิดปกติที่พบในกลุ่ม 3 กินอาหารที่มีเซเรนและได้รับสาร DMH	71
รูปที่ 36	ลักษณะรูปร่างของ crypt ที่ผิดปกติที่พบในกลุ่ม 4 กินอาหารที่มีซิริซินก่อนได้รับสาร DMH	72
รูปที่ 37	ลักษณะรูปร่างของ crypt ที่ผิดปกติที่พบในกลุ่ม 5 กินอาหารที่มีซิริซินหลังการได้รับสาร DMH	73
รูปที่ 38	ผลของซิริซินต่อระบบภูมิคุ้มกันของหนูทดลอง	75
รูปที่ 39	ลักษณะของเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	85
รูปที่ 40	การทดสอบการทำงานของ alkaline phosphatase และ α -glucosidase	86
รูปที่ 41	การนำเข้าของโคเลสเตอรอล (cholesterol uptake) ในเซลล์ Caco-2	88
รูปที่ 42	เปรียบเทียบการนำเข้าของโคเลสเตอรอลใน insert และ regular well	89
รูปที่ 43	ผลของ ezetimibe ต่อการนำโคเลสเตอรอลเข้าเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	89
รูปที่ 44	ผลของซิริซินต่อการเจริญเติบโตของเซลล์ Caco-2	91
รูปที่ 45	ผลของซิริซินต่อการนำเข้าโคเลสเตอรอลในเซลล์เพาะเลี้ยง Caco-2	92
รูปที่ 46	น้ำหนักตัวของหนูทดลองที่ได้รับอาหารชนิดต่างๆ	94
รูปที่ 47	ปริมาณอาหารที่หนูทดลองกิน	94
รูปที่ 48	ระดับของโคเลสเตอรอลในเลือดของหนูทดลองที่ได้รับอาหารประเภทต่างๆ	96
รูปที่ 49	ระดับของ HDL และ triglyceride ในเลือดของหนูทดลอง	97
รูปที่ 50	ระดับของโคเลสเตอรอล และ triglyceride ในเลือดของหนูทดลอง	99
รูปที่ 51	ระดับของ total cholesterol ในเลือดของหนูทดลอง	101
รูปที่ 52	ระดับของ non-HDL, HDL cholesterol และ triglyceride ในเลือดของหนูทดลอง	102
รูปที่ 53	แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้น sericin B กับค่าการดูดกลืนแสงในน้ำ	117
รูปที่ 54	แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้น sericin B กับค่าการดูดกลืนแสงใน 0.1 N HCl	118
รูปที่ 55	แกรนูลหลังจากการอบแห้งแล้วนำไปผ่านแร่ No. 16	120

หน้า

รูปที่ 56 ยาเม็ด sericin B ตำรับ C2	120
รูปที่ 57 ยาเม็ด sericin B ตำรับ C4 มีสภาพบินบริเวณขอบ (chipping)	122
รูปที่ 58 แสดงความสัมพันธ์ระหว่าง % sericin B ที่ปลดปล่อยออกจากตำรับในตัวกลางที่เป็น 0.1 N HCl	125
รูปที่ 59 แสดงความสัมพันธ์ระหว่าง % sericin B ที่ปลดปล่อยออกจากตำรับในตัวกลางที่เป็นน้ำ	125