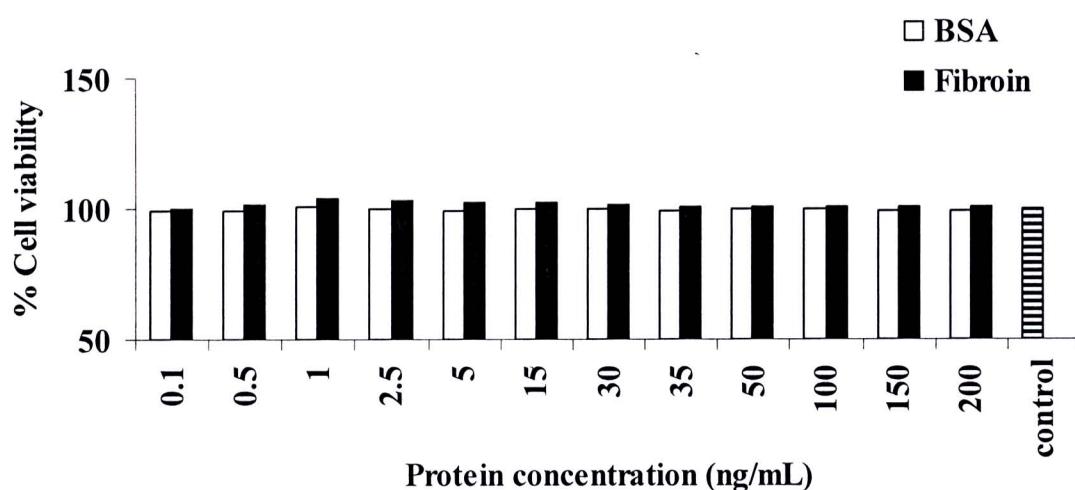


4. ผลการวิจัย

4.1 การวิเคราะห์ฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรอินไนมอร์ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

การทดสอบผลของไฟโนรอินไนมอร์ต่อการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ ความเข้มข้นของไฟโนรอินที่ใช้ทดสอบ คือ 0.1, 0.5, 1, 2.5, 5, 15, 30, 35, 50, 100, 150 และ 200 นาโนกรัม/มล. ผลการทดลองในภาพที่ 3 แสดงว่า ไฟโนรอินที่ความเข้มข้น 0.1 นาโนกรัม/มล. ทำให้มีร้อยละของการชีวิตของเซลล์อยู่ที่ 99.37 ± 0.003 เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของไฟโนรอินไนมอร์ตั้งแต่ 5 นาโนกรัม/มล. ถึง 200 นาโนกรัม/มล. ร้อยละการมีชีวิตของเซลล์ไม่แตกต่างจากผลของไฟโนรอินเข้มข้น 0.1 นาโนกรัม/มล. ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม พบว่า การรอดชีวิตของเซลล์ไม่แตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น $p > 0.05$ แสดงให้เห็นว่า โปรตีนไฟโนรอินไนมอร์ไม่มีผลกระทบต่อการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ได้ในทุกความเข้มข้นของไฟโนรอินที่ใช้ในการทดลอง

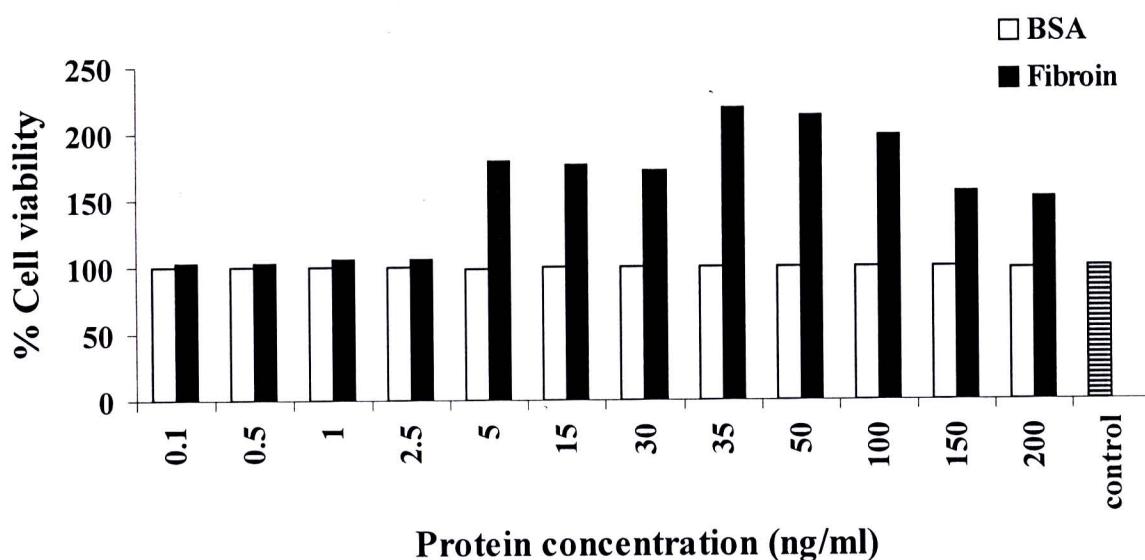


ภาพที่ 3 การวิเคราะห์ฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรอินไนมอร์ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

ในการทดลองแสดงผลของโปรตีน BSA ซึ่งเป็น negative control ควบคู่ไปกับผลของไฟโนรอินไนมอร์ แท่งกราฟสีดำ คือ สัญลักษณ์แทนชุดการทดลองของโปรตีนไฟโนรอินไนมอร์ความเข้มข้นที่แตกต่างกัน แท่งกราฟสีขาว คือ ชุดการทดลองของโปรตีน BSA และ ชุดควบคุม (control) คือ ชุดการทดลองที่เซลล์ไม่ได้รับผลของโปรตีน

4.2 การวิเคราะห์ฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรินไนมบ้าน *B. mori* ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

การทดสอบการออกฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรินจากไนมบ้าน *B. mori* ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ ผลแสดงในภาพที่ 4 ไฟโนรินของไนมบ้านที่ความเข้มข้น 5 นาโนกรัม/มล. ให้ร้อยละของการมีชีวิตของเซลล์เป็น 179.95 ± 0.027 และเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของไฟโนรินเพิ่มมากขึ้นพบว่าร้อยละของการมีชีวิตสูงขึ้น โดยร้อยละการระดับชีวิตสูงสุดอยู่ที่ $218.60 \pm 0.026\%$ ที่ความเข้มข้น 35 นาโนกรัม/มล. ซึ่งแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญกับชุดควบคุมที่ระดับความเชื่อมั่น $p > 0.05$ ผลการเปรียบเทียบแสดงให้เห็นว่าไฟโนรินของไนมบ้านสามารถกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ได้ อย่างไรก็ตามถ้าเพิ่มความเข้มข้นเป็น 150 นาโนกรัม/มล. ผลการกระตุ้นกลับลดลงจนมีค่าต่ำกว่าชุดควบคุมที่ระดับการมีชีวิตของเซลล์ประมาณร้อยละ 150 เมื่อใช้ไฟโนรินไนมบ้านความเข้มข้น 150-200 นาโนกรัม/มล.



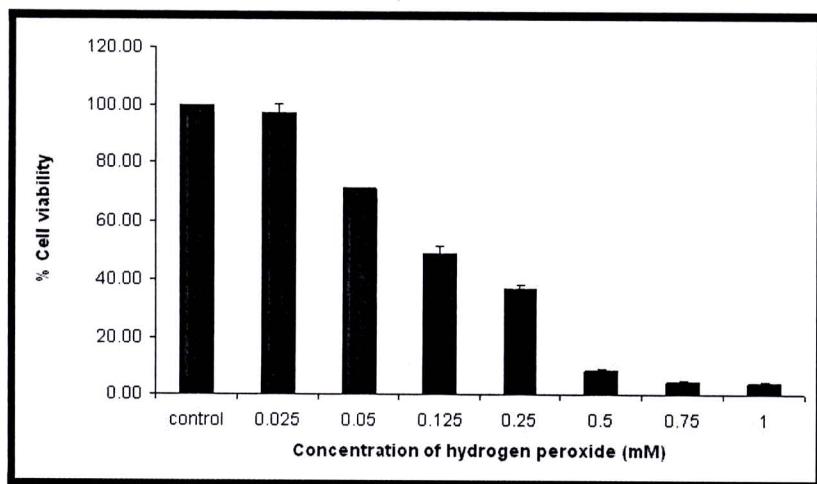
ภาพที่ 4 การวิเคราะห์ฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรินจากไนมบ้าน *B. mori* ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

ในการทดลองแสดงผลของโปรตีน BSA ซึ่งเป็น negative controls ควบคู่ไปกับผลของไฟโนรินไนมอรี แท่งกราฟสีดำคือ สัญลักษณ์แทนชุดการทดลองของโปรตีนไฟโนรินที่ความเข้มข้นแตกต่างกัน แท่งกราฟสีขาว คือ ชุดการทดลองของโปรตีน BSA และ ชุดควบคุม (control) คือ ชุดการทดลองที่เซลล์ไม่ได้รับผลของโปรตีน

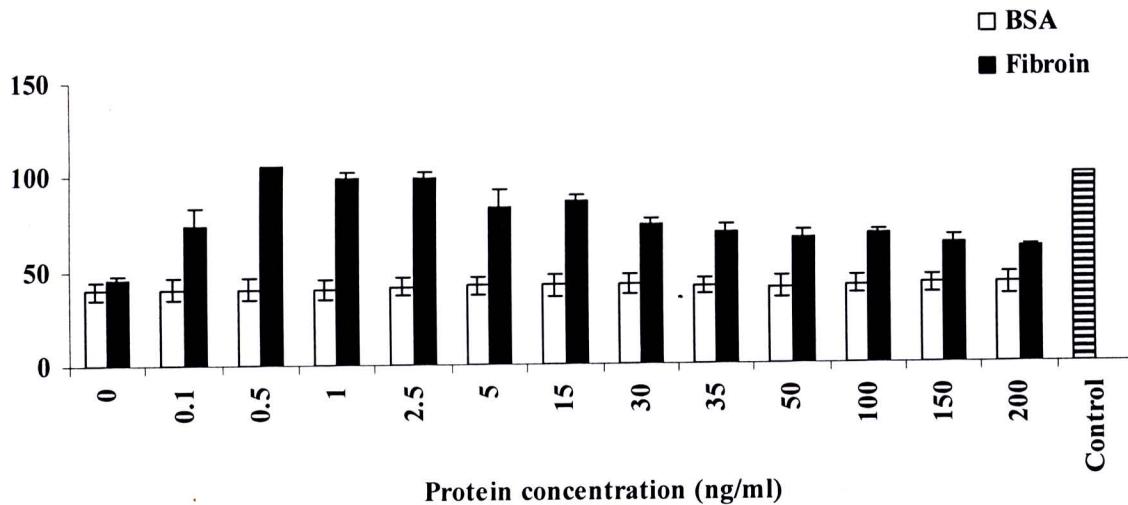
4.3 การทดสอบฤทธิ์ต้านออกซิเดชันของผงโปรตีนไฟโนรินไนโตรอีรี

ทำการทดลองเบื้องต้นทดสอบพิษของสารก่อออกซิเดชัน (oxidizing agent หรือ oxidant) คือ ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (H_2O_2) ในการกระตุ้นให้เกิดการตายของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ ผลการทดลองในภาพที่ 5 แสดงให้เห็นว่า เมื่อเซลล์ได้รับสารในช่วงความเข้มข้น 0.025–1 มิลลิ-โมลาร์ เป็นเวลา 24 ชั่วโมง สารที่ระดับ 0.05 มิลลิโมลาร์ เริ่มออกฤทธิ์เป็นพิษต่อเซลล์ และผลเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น $p < 0.05$ (ทำการทดลอง 4 ตัว) ตามความเข้มข้นของสารที่เพิ่มขึ้น ประเมินค่า LC_{50} (lethal concentration 50%) ของ H_2O_2 ซึ่งหมายถึง ความเข้มข้นของสารที่ทำให้การรอดชีวิตของเซลล์เหลือเป็นครึ่งหนึ่งของการทดลองควบคุม (control) ซึ่งไม่ได้รับสาร ได้ค่า LC_{50} เท่ากับ 0.125 มิลลิโมลาร์ (เซลล์รอดชีวิต $48.61 \pm 2.68\%$)

ทดสอบผลของผงไฟโนรินไนโตรอีรีในการต้านออกซิเดชัน ลดการตายของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ที่ได้รับสาร H_2O_2 ความเข้มข้น 0.25 มิลลิโมลาร์ ซึ่งเป็น 2 เท่า ของค่า LC_{50} และทำให้เซลล์รอดชีวิตเพียง $36.81 \pm 1.4\%$ (ทำการทดลอง 4 ตัว) ความเข้มข้นของไฟโนรินที่ทดสอบคือ 0.1, 0.5, 1, 2.5, 5, 15, 30, 35, 50, 100, 150 และ 200 นาโนกรัม/มล. ผลการทดลองในภาพที่ 6 แสดงให้เห็นว่า โปรตีนไฟโนรินไนโตรอีรีสามารถป้องกันเซลล์ไฟโนรบลาสต์จากพิษของ H_2O_2 (0.25 มิลลิโมลาร์) ได้ โดยเริ่มสังเกตผลได้ที่ความเข้มข้นของไฟโนริน 0.1 นาโนกรัม/มล. ซึ่งทำให้เซลล์รอดชีวิตเพิ่มขึ้นเป็น $74.42 \pm 9.55\%$ ทั้งนี้ความเข้มข้นของไฟโนรินไนโตรอีรีที่มีประสิทธิภาพดีในการต้านออกซิเดชันอยู่ในช่วง 0.5 ถึง 2.5 นาโนกรัม/มล. ทำให้เซลล์ไฟโนรบลาสต์รอดชีวิตเทียบเท่ากับเซลล์ควบคุมที่ไม่ได้รับพิษ H_2O_2 แต่ผลการต้านออกซิเดชันลดลงเล็กน้อยเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของไฟโนริน อย่างไรก็ตามการเพิ่มความเข้มข้นของไฟโนรินในช่วง 5–200 นาโนกรัม/มล. พบว่า ให้ผลต้านออกซิเดชันทำให้เซลล์ไฟโนรบลาสต์มีการรอดชีวิตไม่แตกต่างกัน



ภาพที่ 5 พิษของสาร H_2O_2 ต่อเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3



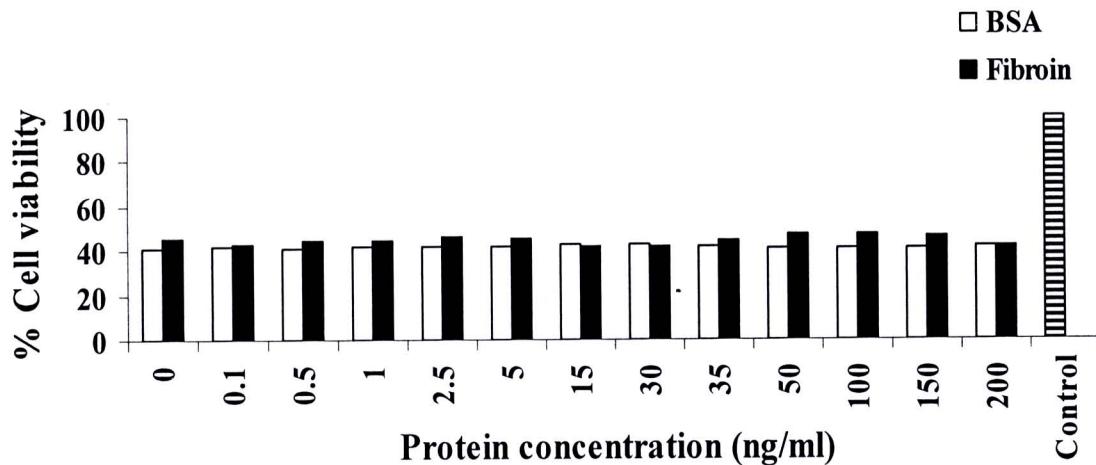
ภาพที่ 6 การออกฤทธิ์ต้านออกซิเดชันของโปรตีนไฟโนรอนไนเมอร์ ในเซลล์ไฟโนรบลาสต์

NIH/3T3

ในการทดลองแสดงผลของโปรตีน BSA ซึ่งเป็น negative control ควบคู่ไปกับผลของโปรตีนไฟโนรอนไนเมอร์ แท่งกราฟสีดำ คือ สัญลักษณ์แทนชุดการทดลองของไฟโนรอนไนเมอร์ที่ความเข้มข้นแตกต่างกัน แท่งกราฟสีขาว คือ ชุดการทดลองของโปรตีน BSA และ ชุดควบคุม (control) คือ ชุดการทดลองที่เซลล์ไม่ได้รับพิษของ H_2O_2

4.4 การทดสอบฤทธิ์ต้านออกซิเดชันของผงโปรตีนไฟโนรอนจากไหมบ้าน *B. mori*

ทดสอบผลของผงไฟโนรอนจากไหมบ้าน *B. mori* ในการต้านออกซิเดชันลดการตายของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ที่ได้รับสาร H_2O_2 ความเข้มข้น 0.25 มิลลิโมลาร์ ผลการทดลองในภาพที่ 7 ความเข้มข้นของไฟโนรอนที่ใช้ทดสอบ คือ 0.1, 0.5, 1, 2.5, 5, 15, 30, 35, 50, 100, 150 และ 200 นาโนกรัม/มล. ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า โปรตีนไฟโนรอนจากไหมบ้าน *B. mori* ไม่สามารถป้องกันเซลล์ไฟโนรบลาสต์จากพิษของ H_2O_2 ได้ แต่กลับมีแนวโน้มว่าโปรตีนไฟโนรอนไหมบ้านมีผลทำให้ร้อยละของเซลล์มีชีวิตลดลง

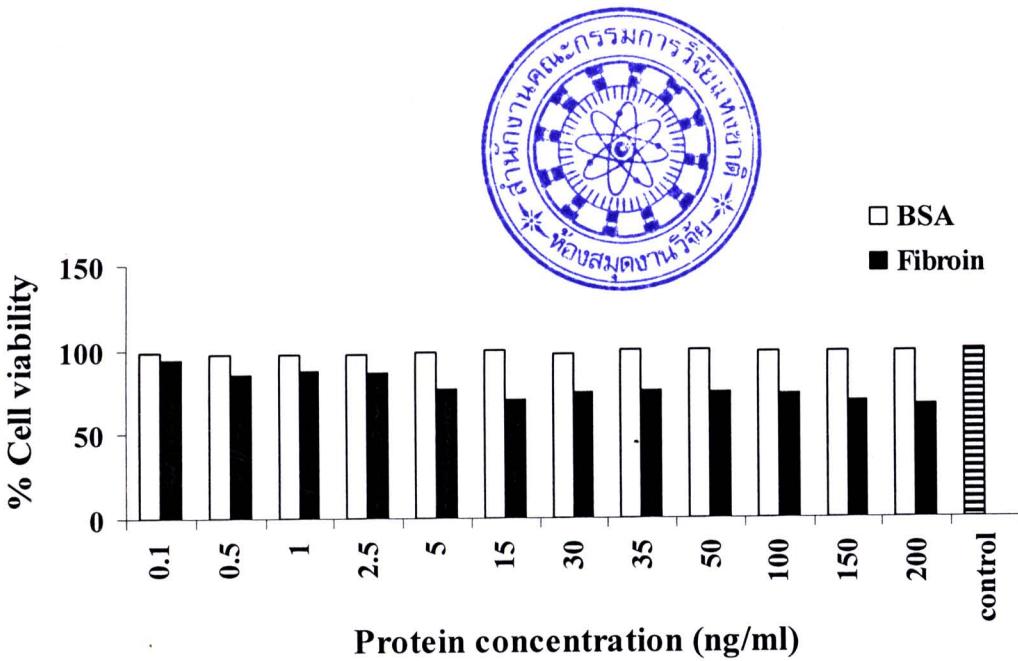


ภาพที่ 7 การออกฤทธ์ต้านออกซิเดชันของโปรตีนไฟโนรินจากไหมบ้าน *B. mori* ต่อ H_2O_2 ในเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

ในการทดลองแสดงผลของโปรตีน BSA ซึ่งเป็น negative control ควบคู่ไปกับผลของโปรตีนไฟโนรินไหมบ้าน แท่งกราฟสีดำ คือ สัญลักษณ์แทนชุดการทดลองของโปรตีนไฟโนรินที่ความเข้มข้นแตกต่างกัน แท่งกราฟสีขาว คือ ชุดการทดลองของ BSA และ ชุดควบคุม (control) คือ ชุดการทดลองที่เซลล์ไม่ได้รับพิษของ H_2O_2

4.5 การวิเคราะห์ฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรินไหมอีรีร่วมกับไฟโนรินจากไหมบ้าน *B. mori* ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

ภาพที่ 8 แสดงผลการวิเคราะห์ฤทธิ์ทางชีวภาพของไฟโนรินไหมอีรี (ความเข้มข้น 0.5 นาโนกรัม/มล.) ร่วมกับไฟโนรินไหมบ้าน *B. mori* (ความเข้มข้น 0.1, 0.5, 1, 2.5, 5, 15, 30, 35, 50, 100, 150 และ 200 นาโนกรัม/มล.) ในการกระตุ้นการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ โดยให้เซลล์ไฟโนรบลาสต์ที่ไม่ได้รับผลของโปรตีนร่วมมีการรอดชีวิตเป็น 100% ซึ่งเมื่อเซลล์ได้รับผลกระทบจากโปรตีนไฟโนรินของไหมบ้านเข้มข้น 0.1 นาโนกรัม/มล. ร่วมกับไฟโนรินจากไหมอีรีเข้มข้น 0.5 นาโนกรัม/มล. พบร่วมกับเซลล์ไฟโนรบลาสต์มีการรอดชีวิตน้อยลงเมื่อเทียบกับเซลล์ที่ไม่มีการรอดชีวิตอยู่ที่ $93.65 \pm 0.011\%$ และยิ่งเพิ่มความเข้มข้นของโปรตีนไฟโนรินจากไหมบ้านการรอดชีวิตของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ยิ่งมีแนวโน้มลดลงเรื่อยๆ



ภาพที่ 8 ผลของของไฟโนรอินไนมอรีร่วมกับไฟโนรอินไนบ้าน *B. mori* ต่อการเจริญของเซลล์ไฟโนรบลาสต์ NIH/3T3

ในการทดลองแสดงผลของโปรตีน BSA ซึ่งเป็น negative control ควบคู่ไปกับผลของโปรตีนไฟโนรอิน แท่งกราฟสีดำ คือ สัญลักษณ์แทนชุดการทดลองของโปรตีนไฟโนรอิน แท่งกราฟสีขาว คือ ชุดการทดลองของ BSA และ ชุดควบคุม (control) คือ ชุดการทดลองที่เซลล์ไม่ได้รับผลของโปรตีน

4.6 การย่อยผงโปรตีนไฟโนรอินไนมอรีด้วยเอนไซม์ทริปซิน

4.6.1 การย่อยด้วยเอนไซม์ทริปซินเข้มข้น 0.1 %

การวิเคราะห์การย่อยโปรตีนไฟโนรอินไนมอรี (1%) ด้วยเอนไซม์ทริปซินเข้มข้น 0.1% เปรียบเทียบกับผลของกรดไฮโดรคลอริก (HCl) 0.001 โมลาร์ ภายใต้เงื่อนไขการย่อย 4 ساعา (ตารางที่ 3) และผลการย่อยในหน่วย proteolytic activity unit (PAU) /นาที อ้างอิงกับผลการทดลองลักษณะเดียวกันซึ่งทำกับโปรตีนไฟโนรอินไนบ้านและโปรตีนมาตรฐานเคเซิน

การย่อยโปรตีนด้วยทริปซิน 0.1% ที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที (สภาวะที่ 1 ในตารางที่ 3) พนว่า เคเซินและไฟโนรอินไนมอรี มีค่าการย่อย $2.420 \times 10^{-5} \pm 0.049$ และ $0.160 \times 10^{-5} \pm 0.015$ PAU/นาที ซึ่งเพิ่มขึ้นจากผลของกรดไฮโดรคลอริก ($0.0012 \times 10^{-5} \pm 0.007$ และ $0.084 \times 10^{-5} \pm 0.002$ PAU/นาที) ส่วนการย่อยไฟโนรอินไนบ้าน มีค่าการย่อยด้วยเอนไซม์เป็น $5.708 \times 10^{-5} \pm 0.076$ PAU /นาทีซึ่งมีค่าไม่แตกต่างกันกับผลของกรดไฮโดรคลอริก ($5.634 \times 10^{-5} \pm 0.333$ PAU/นาที)

การทดลองให้ไฟโนรอนได้รับความร้อนของสภาวะการทำให้ปลอดเชื้อในอาหาร หรือสเตอริไลซ์ (sterilization) คือ ผ่านหม้อนึ่งความดันสูง (อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน) เป็นเวลา 15 นาที ก่อนนำไปย่อยด้วยทริปชินที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที (สภาวะที่ 2 ในตารางที่ 3) พบว่า มีผลในทำนองเดียวกับสภาวะที่ 1 คือ ทริปชินสามารถย่อยไฟโนรอนใหม้อีกได้เพิ่มขึ้น คือ $0.219 \times 10^{-5} \pm 0.008$ PAU/นาที เมื่อเปรียบเทียบกับผลของกรดไฮโดรคลอริก ($0.177 \times 10^{-5} \pm 0.006$ PAU/นาที) ในขณะที่ไฟโนรอนใหม่บ้านมีค่าการย่อยด้วยทริปชิน ($5.713 \times 10^{-5} \pm 0.043$ PAU/นาที) ไม่แตกต่างจากผลของกรดไฮโดรคลอริก ($5.655 \times 10^{-5} \pm 0.053$ PAU/นาที)

การทดลองภายใต้สภาวะเลียนแบบการต้มประกอบอาหาร คือ ต้มเดือดไฟโนรอน เป็นเวลา 15 นาที (สภาวะที่ 3 ในตารางที่ 3) ก่อนนำไปย่อยด้วยทริปชินที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที พบว่า ทริปชินสามารถย่อยไฟโนรอนใหม้อีกได้คล้ายกับสภาวะพาสเจอร์ไรซ์ คือ $0.214 \times 10^{-5} \pm 0.021$ PAU/นาที เมื่อเปรียบเทียบกับผลของกรดไฮโดรคลอริก ($0.137 \times 10^{-5} \pm 0.010$ PAU/นาที) ในขณะที่การย่อยไฟโนรอนของใหม่บ้านมีค่าไม่แตกต่างกันทั้งการย่อยด้วยทริปชินและกรดไฮโดรคลอริก ($5.793 \times 10^{-5} \pm 0.035$ และ $5.565 \times 10^{-5} \pm 0.022$ PAU/นาที)

การทดลองอีกสภาวะหนึ่ง คือ ต้มเดือดไฟโนรอนเป็นเวลา 30 นาที (สภาวะที่ 4 ในตารางที่ 3) ก่อนนำไปย่อยด้วยทริปชินที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที พบว่า ให้ผลการทดลองคล้ายคลึงกับสภาวะที่ 3 ซึ่งต้มเดือด 15 นาที คือ ทริปชินย่อยไฟโนรอนใหม้อีกด้วยค่าการย่อย $0.295 \times 10^{-5} \pm 0.017$ PAU/นาที เปรียบเทียบกับผลจากกรดไฮโดรคลอริก คือ $0.137 \times 10^{-5} \pm 0.010$ PAU/นาที สำหรับไฟโนรอนใหม่บ้าน พบว่าการย่อยโปรตีนด้วยทริปชินและกรดไฮโดรคลอริกมีค่าการย่อยโปรตีนไม่แตกต่างกัน ($5.780 \times 10^{-5} \pm 0.045$ และ $5.757 \times 10^{-5} \pm 0.049$ PAU/นาที)

ตารางที่ 3 ผลการวิเคราะห์การย้อมไปรตีนด้วยอนุ "เข้มทวีปเทียน" 0.1%

| โปรดตีน/การทดสอบย้อม | | สกาวะที่ 1 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) | สกาวะที่ 2 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) | สกาวะที่ 3 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) | สกาวะที่ 4 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) |
|----------------------------|---------|--|--|--|--|
| เคนซิน 1% | ทริปทิน | 2.420 \pm 0.049 | — | — | — |
| | HCl | 0.012 \pm 0.007 | — | — | — |
| ไฟเบอร์อิน ไทรอน 1% | ทริปทิน | 0.160 \pm 0.015 | 0.219 \pm 0.008 | 0.214 \pm 0.010 | 0.295 \pm 0.017 |
| | HCl | 0.084 \pm 0.002 | 0.177 \pm 0.006 | 0.137 \pm 0.009 | 0.143 \pm 0.015 |
| ไฟเบอร์อิน ไทรอน ไบมอร์ 1% | ทริปทิน | 5.708 \pm 0.076 | 5.713 \pm 0.043 | 5.793 \pm 0.035 | 5.780 \pm 0.045 |
| | HCl | 5.634 \pm 0.333 | 5.655 \pm 0.053 | 5.565 \pm 0.022 | 5.757 \pm 0.049 |

หมายเหตุ:

- ตกราวะที่ 1 ย้อมทุกหนภูมิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)
- ตกราวะที่ 2 นั่งที่ 121 องศาเซลเซียส 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตันเวลา 15 นาที และย้อมทุกหนภูมิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)
- ตกราวะที่ 3 ต้มเดือด 15 นาที และย้อมทุกหนภูมิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)
- ตกราวะที่ 4 ต้มเดือด 30 นาที และย้อมทุกหนภูมิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)

4.6.2 การย่อยด้วยเอนไซม์ทริปซินเพิ่มขึ้น 5 %

การวิเคราะห์การย่อยโดยโปรดีนไฟโนรอินด้วยทริปซินเพิ่มขึ้น 5 % เปรียบเทียบกับผลจากการทดสอบริบอฟิโลสติก 0.1 ไมลาร์ ภายใต้เงื่อนไข 4 สภาพเช่นเดียวกับการย่อยด้วยทริปซิน 0.1% ในข้อ 4.6.1 ผลการทดลองแสดงในตารางที่ 4

การย่อยตัวอย่างด้วยทริปซินที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 60 นาที (แสดงในตารางที่ 4: สภาวะที่ 1) พบว่า ทริปซิน 5% ให้ค่าการย่อยเดือน $1/\text{PAU} = 0.1 \times 10^{-5}$ และไฟโนรอินไทน์บ้านมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับการใช้ทริปซิน 0.1% โดยมีค่าเป็น $2.143 \times 10^{-5} \pm 0.026$, $0.767 \times 10^{-5} \pm 0.009$ และ $4.265 \times 10^{-5} \pm 0.026 \text{ PAU}/\text{นาที}$ ตามลำดับ

การทดลองภายใต้สภาวะปลดปล่อยเชื้อในอาหาร คือ นำตัวอย่างผ่านหม้อนึ่งความดันสูงเป็นเวลา 15 นาที ก่อนนำไปย่อยด้วยทริปซินที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที (ตารางที่ 4: สภาวะที่ 2) พบว่า ทริปซิน 5% ให้ค่าการย่อยไฟโนรอินไทน์ และไฟโนรอินไทน์บ้านมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับการใช้ทริปซิน 0.1% โดยมีค่าเป็น $0.941 \times 10^{-5} \pm 0.013 \text{ PAU}/\text{นาที}$ และ $5.588 \times 10^{-5} \pm 0.110 \text{ PAU}/\text{นาที}$ ตามลำดับ

การทดลองภายใต้สภาวะสมือนการประกอบอาหาร คือ ต้มตัวอย่างเป็นเวลา 15 นาที (ตารางที่ 4: สภาวะที่ 3) ก่อนนำไปย่อยด้วยทริปซินที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที มีผลการทดลองในทำนองเดียวกับสภาวะที่ 2 คือ ผลการย่อยด้วยทริปซิน 5% มีค่าเพิ่มขึ้นในทุกตัวอย่างที่นำมาศึกษาเมื่อเปรียบเทียบกับการย่อยด้วยทริปซิน 1% โดยมีค่าการย่อยเป็น $0.740 \times 10^{-5} \pm 0.007 \text{ PAU}/\text{นาที}$ สำหรับไฟโนรอินไทน์ และ $5.384 \times 10^{-5} \pm 0.031 \text{ PAU}/\text{นาที}$ สำหรับไฟโนรอินไทน์บ้าน

การทดลองภายใต้สภาวะสมือนการประกอบอาหารอีกสภาวะหนึ่ง คือ ต้มตัวอย่างเป็นเวลา 30 นาที (ตารางที่ 4: สภาวะที่ 4) ก่อนนำไปย่อยด้วยทริปซินที่ 37 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 60 นาที พบว่าผลการย่อยด้วยทริปซิน 5% มีค่าเพิ่มขึ้นในทุกตัวอย่างที่นำมาศึกษาเมื่อเปรียบเทียบกับการย่อยด้วยทริปซิน 1% โดยมีค่าการย่อยเป็น $0.901 \times 10^{-5} \pm 0.015 \text{ PAU}/\text{นาที}$ สำหรับไฟโนรอินไทน์ และ $6.165 \times 10^{-5} \pm 0.065 \text{ PAU}/\text{นาที}$ สำหรับไฟโนรอินไทน์บ้าน

ตารางที่ 4 ผลการวิเคราะห์การย่อยด้วย酵母 “โซนทิริบิน 5%

| โปรตีน/ การทดสอบย่อย | สกาวที่ 1 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) | สกาวที่ 2 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) | สกาวที่ 3 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) | สกาวที่ 4 ($\times 10^{-5}$ PAU/นาที) |
|--------------------------------------|---|---|---|---|
| เคนซัน 1% | ทรีบีซีเอ็น 2.143 ± 0.026 | — | — | — |
| | HCl 0.063 ± 0.002 | — | — | — |
| ไฟโนเบริน ใหมอร์ 1% | ทรีบีซีเอ็น 0.767 ± 0.009 | 0.941 ± 0.013 | 0.740 ± 0.007 | 0.901 ± 0.015 |
| | HCl 0.093 ± 0.004 | 0.177 ± 0.006 | 0.155 ± 0.004 | 0.138 ± 0.013 |
| ไฟโนเบริน ใหมมนบาน <i>B. mori</i> 1% | ทรีบีซีเอ็น 4.265 ± 0.026 | 5.588 ± 0.110 | 5.384 ± 0.031 | 6.165 ± 0.065 |
| | HCl 4.216 ± 0.069 | 5.505 ± 0.088 | 5.384 ± 0.041 | 5.757 ± 0.049 |

หมายเหตุ :

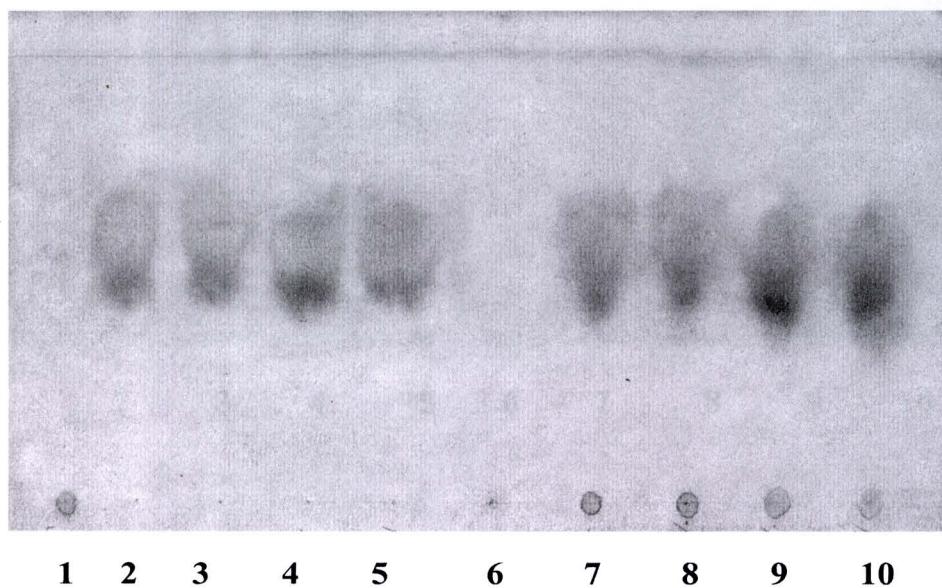
- สกาวที่ 1 ยอยพื้กอ่อนหกนิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)
 สกาวที่ 2 น้ำที่ 121 องศาเซลเซียส 15 ปอนด์ต่ต่อตารางนิวตันเวลา 15 นาที แล้วย้อมพื้กอ่อนหกนิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)
 สกาวที่ 3 ต้มเตือก 15 นาที แล้วบ่มอยพื้กอ่อนหกนิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)
 สกาวที่ 4 ต้มเตือก 30 นาที แล้วบ่มอยพื้กอ่อนหกนิ 37 องศาเซลเซียส (60 นาที)

4.8 การวิเคราะห์การย่อยโปรตีนไฟโนรินด้วยกรดซิตริก

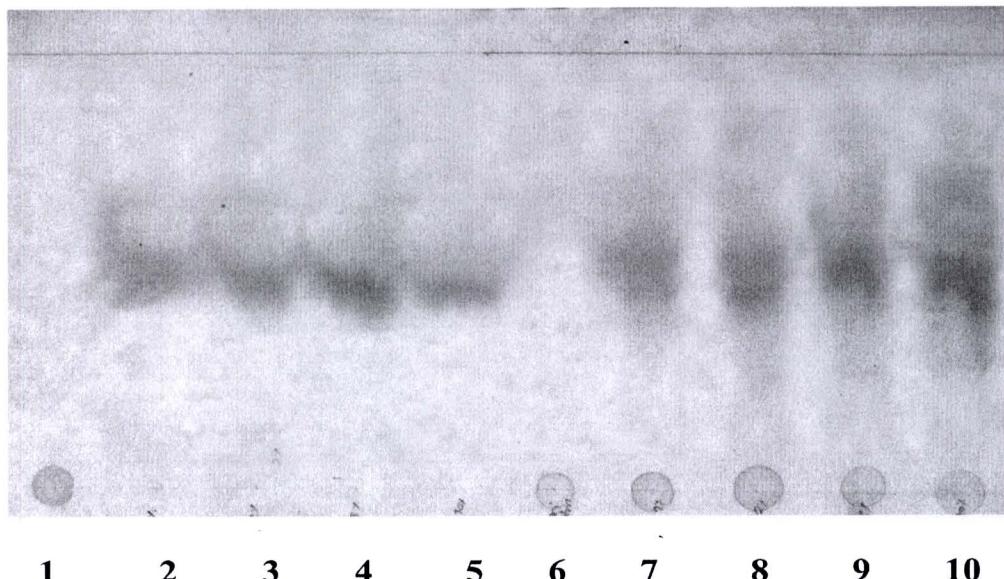
ไฟโนรินไหม้อรีและไฟโนรินไหมบ้าน *B. mori* เข้มข้น 1% เตรียมให้มีกรดซิตริกความเข้มข้นต่างๆ กัน คือ 1, 2, 5 และ 10% แล้วใส่หนอนสัตว์ที่มีความดันสูง (121 องศาเซลเซียส แรงดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิวตัน) เป็นเวลา 15 นาที ให้เกิดการย่อยในสภาพแวดล้อมดังกล่าว เมื่อนำมาวิเคราะห์ผลการย่อยโดยใช้ paper chromatography แล้วติดตามผลด้วยปฏิกิริยาของสาร ninhydrin ซึ่งแสดงผลการทดลองในภาพที่ 9 การทดลองของไฟโนรินไหม้อรีอยู่ในช่องที่ 1-5 พบว่ากรดซิตริกสามารถย่อยไฟโนรินไหม้อรีได้ (ช่องที่ 2-5) เมื่อเปรียบเทียบกับไฟโนรินไหม้อรีที่ไม่ได้รับผลกระทบของกรดซิตริก (ช่องที่ 1) เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของกรดซิตริกมากขึ้น พบร่วมกับไฟโนรินสามารถย่อยได้มากขึ้น ส่วนผลการย่อยไฟโนรินของไหมบ้าน *B. mori* แสดงในภาพที่ 9 ช่องที่ 6-10 คือ กรดซิตริกสามารถย่อยไฟโนรินไหมบ้านได้ (ช่องที่ 7-10) เมื่อเปรียบเทียบสารละลายไฟโนรินไหมบ้านที่ไม่ได้รับผลกระทบของกรดซิตริก (ช่องที่ 6) เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของกรดซิตริกมากขึ้น ผลการศึกษามีแนวโน้มเพิ่มขึ้น เช่นเดียวกับการย่อยในไฟโนรินของไหม้อรี จากถักมะโครมาโตแกรมน่าจะเป็นของผลิตภัณฑ์ประเภทเปปไทด์

ไฟโนรินจากไหม้อรีและไหมบ้าน *B. mori* เข้มข้น 1% ผ่านการย่อยด้วยกรดซิตริกที่ความเข้ม 1, 2, 5 และ 10% แล้วเพิ่มเวลาในการนึ่งที่ความดันสูง เป็นเวลา 30 นาที ผลการทดลองแสดงดังภาพที่ 10 โดยการย่อยของสารละลายไฟโนรินของไหม้อรีอยู่ในช่องที่ 1-5 และการย่อยของไฟโนรินของไหมบ้าน *B. mori* ปรากฏในช่องที่ 6-10 ซึ่งพบว่าไฟโนรินทั้งสองชนิดมีแนวโน้มของการย่อยไม่แตกต่างจากการย่อยด้วยกรดซิตริกที่ความเข้มข้นเดียวกันเมื่อย่อยเป็นเวลา 15 นาที (คุณภาพที่ 9) แต่ปริมาณผลิตภัณฑ์เปปไทด์เพิ่มขึ้นสังเกตจากขนาดโครมาโตแกรมใหญ่ขึ้น

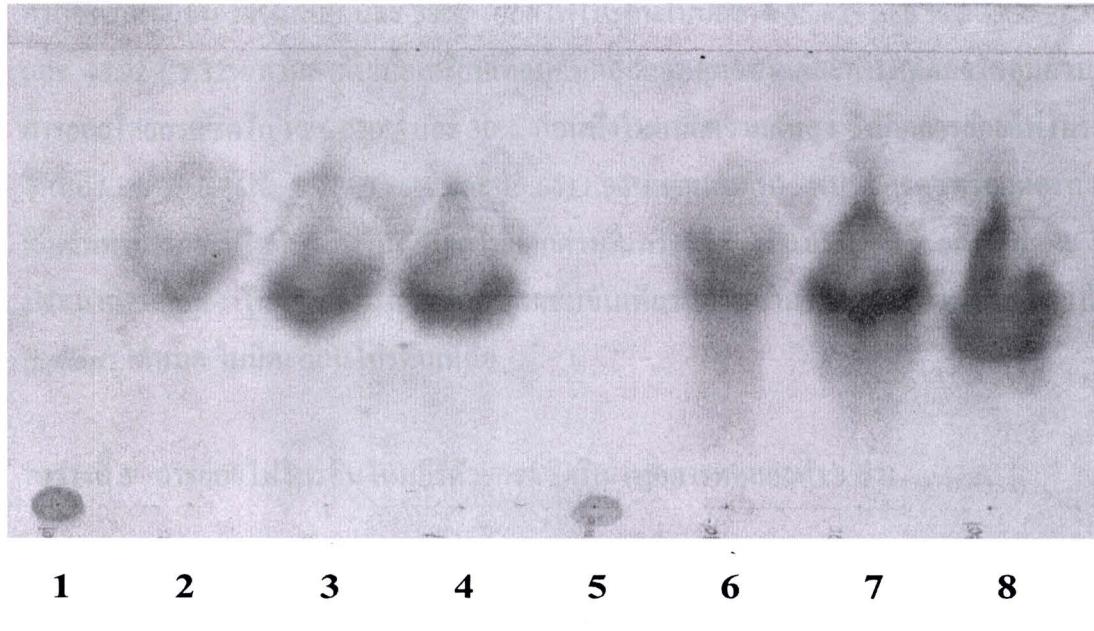
ดังนั้นจึงได้ทำการทดลองเพิ่มความเข้มข้นของกรดซิตริกอีก 2 ความเข้มข้นคือ 20 และ 30% เปรียบเทียบกับ 10% และสารละลายที่ไม่ได้รับผลกระทบของกรดซิตริก ซึ่งเวลาที่ใช้ในการย่อยด้วยหนอนสัตว์ที่มีความดันสูง คือ 15 นาที ผลการทดลองแสดงในภาพที่ 11 การย่อยของสารละลายไฟโนรินของไหม้อรี (ช่องที่ 1-4) พบร่วมกับกรดซิตริกสามารถย่อยไฟโนรินไหม้อรีได้ (ช่องที่ 2-4) เมื่อเปรียบเทียบสารละลายไฟโนรินไหม้อรีที่ไม่ได้รับผลกระทบของกรดซิตริก (ช่องที่ 1) เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของกรดซิตริกมากขึ้น (ช่องที่ 3 และ 4) พบร่วมกับกรดซิตริกสามารถย่อยไฟโนรินไหม้อรีได้ไม่แตกต่างกันจากความเข้มข้นของกรดซิตริก 10% (ช่องที่ 2) ส่วนผลการย่อยไฟโนรินของไหมบ้าน *B. mori* แสดงในภาพที่ 11 ช่องที่ 5-8 โดยสารละลายไฟโนรินไหมบ้านที่ไม่ได้รับผลกระทบของกรดซิตริก (ช่องที่ 5) ผลการศึกษามีแนวโน้มเช่นเดียวกับการย่อยในไฟโนรินของไหม้อรี



ภาพที่ 9 ผลการย่อify ไฟฟ้าอรินด้วยกรดซิตริกที่ความเข้มข้น 1% 2% 5% และ 10% ในหม้อนึ่งความดันสูงเป็นเวลา 15 นาที โดยหมายเลข 1 ถึง 5 สารตั้งต้นคือโปรตีนไฟฟ้าอรินของไหเมอีร์ หมายเลข 6 ถึง 10 สารตั้งต้นคือโปรตีนไฟฟ้าอรินจากไหเมบ้าน *B. mori*
 หมายเลข 1 และ 6 เป็นชุดการทดลองที่ไม่ได้รับผลกระทบ (ชุดควบคุม)
 หมายเลข 2 และ 7 เป็นชุดการทดลองที่ย่อifyด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 1 %
 หมายเลข 3 และ 8 เป็นชุดการทดลองที่ย่อifyด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 2%
 หมายเลข 4 และ 9 เป็นชุดการทดลองที่ย่อifyด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 5%
 หมายเลข 5 และ 10 เป็นชุดการทดลองที่ย่อifyด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 10%



ภาพที่ 10 ผลการย่อยไฟฟ้าบอร์อินด้วยกรดซิตริกที่ความเข้มข้น 1% 2% 5% และ 10% ในหน่อหิ่ง ความดันสูงเป็นเวลา 30 นาที โดยหมายเลข 1 ถึง 5 สารตั้งต้นคือโปรตีนไฟฟ้าบอร์อินของ ไหనอีรี หมายเลข 6 ถึง 10 สารตั้งต้นคือโปรตีนไฟฟ้าบอร์อินจากไหนบ้าน *B. mori*
 หมายเลข 1 และ 6 เป็นชุดการทดลองที่ไม่ได้รับผลกระทบ (ชุดควบคุม)
 หมายเลข 2 และ 7 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 1 %
 หมายเลข 3 และ 8 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 2%
 หมายเลข 4 และ 9 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 5%
 หมายเลข 5 และ 10 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยด้วยกรดซิตริกเข้มข้น 10%



ภาพที่ 11 ผลการย่อยไฟฟ้าอย่างรวดเร็วของคุณภาพของโปรตีนไฟฟ้าอย่างรวดเร็วที่ได้รับผลกระทบจากการเพิ่มความชื้น 10% 20% และ 30% และในหม้ออุ่น ความดันสูงเป็นเวลา 15 นาที โดยหมายเลข 1 ถึง 4 สารตั้งต้นคือโปรตีนไฟฟ้าอย่างรวดเร็วของไนโตรอีร์ หมายเลข 5 ถึง 8 สารตั้งต้นคือโปรตีนไฟฟ้าอย่างรวดเร็วจากไหมบ้าน *B. mori*
 หมายเลข 1 และ 5 เป็นชุดการทดลองที่ไม่ได้รับผลกระทบ (ชุดควบคุม)
 หมายเลข 2 และ 6 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยคุณภาพของโปรตีนเพิ่มขึ้น 10 %
 หมายเลข 3 และ 7 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยคุณภาพของโปรตีนเพิ่มขึ้น 20%
 หมายเลข 4 และ 8 เป็นชุดการทดลองที่ย่อยคุณภาพของโปรตีนเพิ่มขึ้น 30%

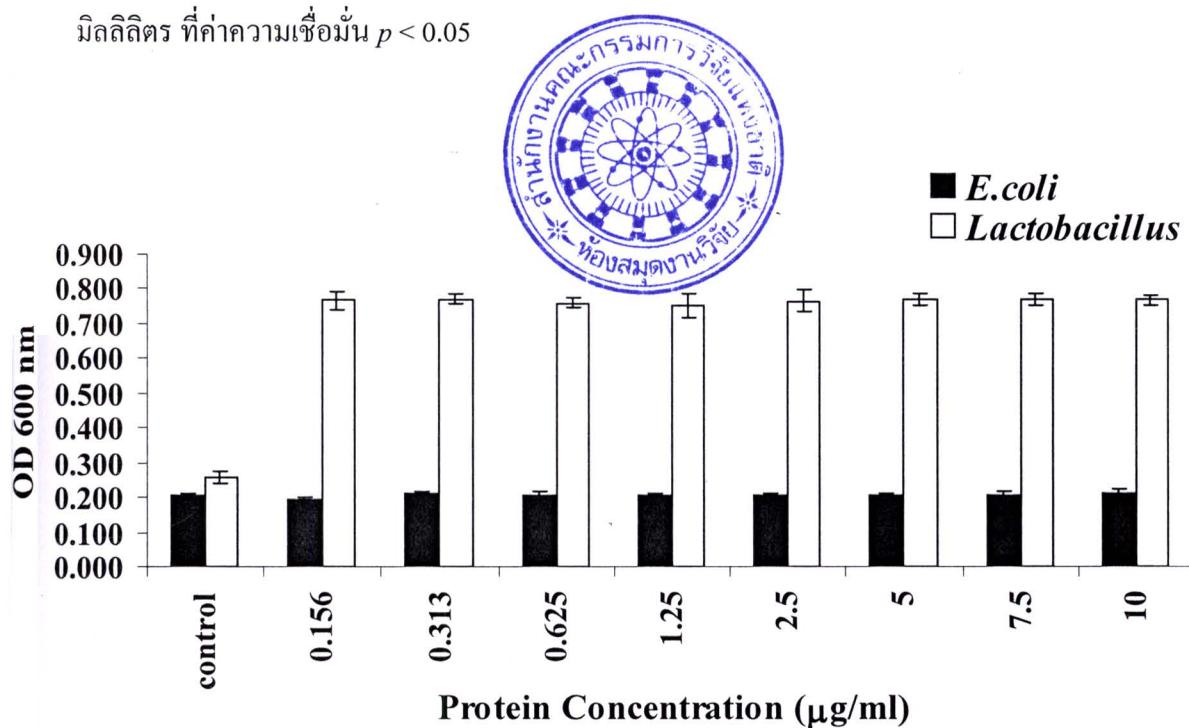
เมื่อวิเคราะห์หนักที่หายไปของไฟโนรินไนมอรี ซึ่งคือส่วนที่ถูกย่อไปโดยทำการทดลองย่อยด้วยกรดซิตริก 10% และ 30% ในหม้อนั่งความดันสูงเป็นเวลา 30 นาที ปั่นเหวี่ยงที่เร่งเหวี่ยง 10000 rpm (10 นาที) เก็บแยกส่วนตะกอนไนมอรี ล้างด้วยน้ำกลั่น 3 ครั้ง ทำให้แห้งด้วยความเย็นสูง (freeze-drying) แล้วบันทึกนำหนักแห้ง ผลการทดลองแสดงในตารางที่ 5 กรดซิตริกเข้มข้น 10%, 20% และ 30% ย่อยไฟโนรินไนมอรีได้ $35.52 \pm 1.86\%$, $39.96 \pm 1.32\%$ และ $45.92 \pm 1.32\%$ ตามลำดับเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมของแต่ละการทดลอง (กลุ่มควบคุมการย่อยโดยกรดซิตริก 10%, 20% และ 30% ก่อนนั่งในหม้อนั่งความดันสูง ซึ่งเกิดการย่อยไฟโนรินไนมอรี $4.72 \pm 0.86\%$, $8.46 \pm 0.86\%$ และ $15.66 \pm 1.36\%$ ตามลำดับ) พนวจว่า กรดซิตริกแต่ละความเข้มข้นสามารถย่อยไฟโนรินไนมอรีได้ไม่แตกต่างกันทางสถิติ $p < 0.05$ โดยจะย่อยได้ประมาณ 30% ในขณะที่กรดซิตริกความเข้มข้นเพียง 10% สามารถย่อยไฟโนรินไนมอรี *B. mori* ได้หมด ไม่มีตะกอนโปรดีนเหลือ

ตารางที่ 5 การย่อยไฟโนรินไนมอรีด้วยกรดซิตริก (ทุกการทดลองทำ 3 ช้ำ)

| ความเข้มข้นของกรด | % การย่อยไฟโนริน |
|-------------------|------------------|
| กรดซิตริก 10% | |
| ควบคุมก่อนย่อย | 4.72 ± 0.86 |
| หลังย่อย | 35.52 ± 1.86 |
| กรดซิตริก 20% | |
| ควบคุมก่อนย่อย | 8.46 ± 0.86 |
| หลังย่อย | 39.96 ± 1.32 |
| กรดซิตริก 30% | |
| ควบคุมก่อนย่อย | 15.66 ± 1.36 |
| หลังย่อย | 45.92 ± 1.32 |

4.9 การศึกษาผลของไฟโนรอนไนท์อีร์ต่อการเจริญของเชื้อแบคทีเรีย

ศึกษาผลของไฟโนรอนไนท์อีร์ต่อเชื้อ 2 ชนิด คือ *Escherichia coli* และ *Lactobacillus* 1463 ดัดตามผล โดยการวัดความสูงของเชื้อที่ทำการดูดกลืนแสง 600 นาโนเมตร ความเข้มข้นของไฟโนรอนที่ใช้ทดลอง คือ 0.156-10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ผลการทดสอบแสดงในภาพที่ 12 พบว่า เชื้อ *E. coli* เจริญในอาหารที่มีไฟโนรอนทุกๆความเข้มข้น ได้ไม่แตกต่างกับเชื้อ *E. coli* ในอาหารควบคุมไม่มีไฟโนรอนไนท์อีร์ ในขณะที่เชื้อ *Lactobacillus* 1463 เจริญได้ดีในอาหารที่มีโปรตีนไฟโนรอนไนท์อีร์เข้มข้น 0.156 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร โดยมีค่าความสูง 0.765 ± 0.027 ซึ่งคึกกว่าเชื้อเจริญในอาหารควบคุม (ค่าความสูง 0.257 ± 0.016) ประมาณ 3 เท่า และเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของไฟโนรอนไนท์ในอาหารจนถึง 10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ปรากฏว่า เชื้อ *Lactobacillus* 1463 เจริญได้ไม่แตกต่างกันกับเชื้อที่เจริญในอาหารที่มีความเข้มข้นไฟโนรอน 0.156 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร ที่ค่าความเข้มนั้น $p < 0.05$



ภาพที่ 12 การวิเคราะห์ผลของไฟโนรอนไนท์อีร์ต่อการเจริญของ *Escherichia coli* และ *Lactobacillus* 1463 ในการทดลองโปรตีนไฟโนรอนที่ใช้มีความเข้มข้นต่างๆกัน โดยแท่งกราฟสีดำ คือ สัญลักษณ์แทนชุดการทดลองต่อเชื้อ *Escherichia coli* แท่งกราฟสีขาว คือ *Lactobacillus* ชุดควบคุม คือ ชุดการทดลองที่เชื้อไม่ได้รับของไฟโนรอนของไนท์อีร์

4.10 ประยุกต์ใช้ไฟโบรอนไหมอรีกับเครื่องสำอาง

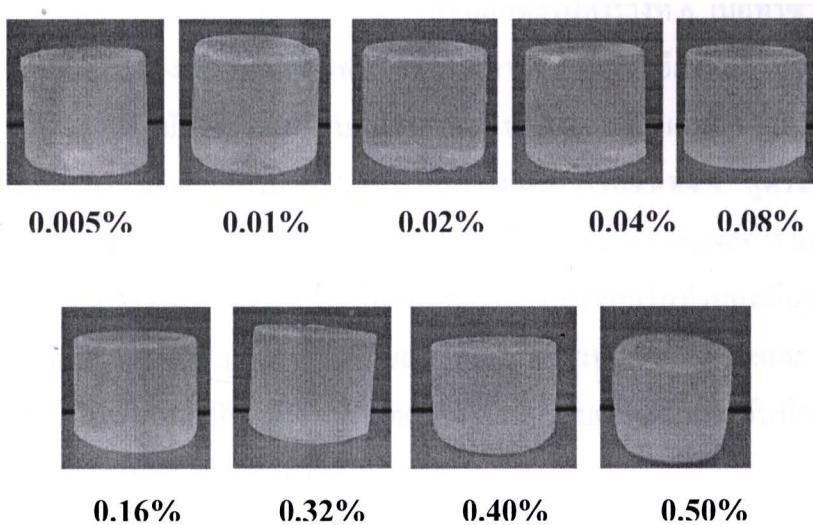
4.10.1 สนู'

การทำสนู'แบ่งออกเป็น 2 กลุ่มการทดลอง กลุ่มที่หนึ่ง คือ กลุ่มควบคุมเป็นกลุ่มของสนู'ที่ไม่มีไฟโบรอนไหมอรี และกลุ่มที่สอง คือ กลุ่มทดลอง ซึ่งจะเติมโปรตีนไฟโบรอนที่ความเข้มข้นต่างๆกัน คือ 0.005, 0.01, 0.02, 0.04, 0.08, 0.16, 0.32, 0.40 และ 0.50% สนู'ที่มีปริมาตรรวม 60 มิลลิลิตร มีส่วนผสมดังตารางต่อไปนี้

| ส่วนผสม | สูตรควบคุม (กรัม) | สูตรทดสอบ (กรัม) |
|------------------|-------------------|-------------------------------|
| เม็ดสนู' | 50 | 50 |
| propylene glycol | 20 | 20 |
| lanolin | 2 | 2 |
| glycerin | 5 | 5 |
| ไฟโบรอนไหมอรี | - | ตามเปอร์เซ็นต์ที่ต้องการทดสอบ |

ผลการทดลองแสดงดัง ภาพที่ 13 การทดลองพบว่าสนู'ที่เติมไฟโบรอนเข้มข้น 0.005 ถึง 0.008 % สามารถผสมให้เป็นเนื้อเดียวกันกับสารละลายสนู'ได้ไม่มีการแยกชั้นกัน เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของไฟโบรอนเป็น 0.160% สนู'ที่ได้มีตะกอนของไฟโบรอนกองอยู่ด้านล่างของก้อนสนู'และเริ่มน้ำการแยกชั้นของสนู'กับโปรตีนไฟโบรอน และเมื่อเพิ่มความเข้มข้นของไฟโบรอนมากขึ้นจนถึง 0.50% พบว่า เกิดการแยกชั้นและมีตะกอนของไฟโบรอนเพิ่มขึ้นในเนื้อสนู'อย่างชัดเจน เมื่อเปรียบเทียบกับสนู'กลุ่มควบคุมที่ไม่มีไฟโบรอน

ผลการทดสอบความพึงพอใจของสนู'ในด้านรูปลักษณ์ การมีฟอง การให้ความรู้สึกนุ่ม ชุ่มชื่น พบร่วมกับ อาสาสมัครมีความพึงพอใจในสนู'ที่มีส่วนผสมของโปรตีนไฟโบรอนมากกว่าสนู'ที่ไม่ได้เติมไฟโบรอน และในระหว่างกลุ่มสนู'ที่มีส่วนผสมของไฟโบรอนพบว่า อาสาสมัครมีความพึงพอใจในสนู'ที่มีไฟโบรอนที่ความเข้มข้น 0.16 % มากที่สุด



ภาพที่ 13 สารที่มีปริมาณไฟโนรอกอนของไหมอีร์ผสมในความเข้มข้นเป็นเปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก

4.10.2 โลชั่นทาผิวกาย

การทดสอบความคงตัวทางกายภาพของโลชั่น 4 สูตร

โลชั่นทั้ง 4 สูตรมีสมบัติทางกายภาพเริ่มต้นคือ พีเอช 6-7, สีขาวๆ น เนื้อละเอียด และผสมเป็นเนื้อเดียวกันระหว่างชั้นของน้ำและน้ำมัน (ไม่แยกชั้น) นำมาทดสอบความคงตัวทางกายภาพของโลชั่นที่เตรียมได้ ซึ่งการทดสอบมี 3 วิธี คือ ทดสอบด้วยสภาวะเร่ง การบ่ำที่ 4 องศา เชลเซียสนาน 1 เดือน และการบ่ำที่อุณหภูมิห้อง 1 เดือน องค์ประกอบของโลชั่นปริมาตรรวม 50 มิลลิลิตร มีอัตราส่วนเปลี่ยนไปตามสูตรทั้ง 4 สูตร ดังนี้

| ส่วนผสม | สูตร 1(กรัม) | สูตร 2 (กรัม) | สูตร 3 (กรัม) | สูตร 4 (กรัม) |
|-----------------------------|--------------|---------------|---------------|---------------|
| น้ำกลั่น | 19.25 | 21.5 | 22.5 | 23.5 |
| aloe vera juice | 19.25 | 17 | 16 | 15 |
| น้ำมันเมล็ดองุ่น | 5 | 5 | 5 | 5 |
| Emulsifying wax (AP-wax) | 2 | 2 | 2 | 2 |
| Stearic acid | 2 | 2 | 2 | 2 |
| glycerine | 1.5 | 1.5 | 1.5 | 1.5 |
| preservative (paraben) | 0.5 | 0.5 | 0.5 | 0.5 |
| fragrance | 0.5 | 0.5 | 0.5 | 0.5 |

ผลการทดสอบสภาวะเร่งของโลชันแสดงในตารางที่ 6 เมื่อทำซ้ำ 6 รอบ พบร่วมกับโลชันมีค่าพีเอชอยู่ในช่วง 6-7 ลักษณะโลชันมีสีขาวผุนเนื้อละเอียดและไม่มีการแยกชั้นของส่วนผสมที่เป็นน้ำกับน้ำมัน ซึ่งไม่เปลี่ยนแปลงจากสมบัติภายในคราวเริ่มต้น จากการสังเกตค่าพีเอช สี เนื้อโลชันและการแยกชั้นของน้ำกับน้ำมัน แสดงให้เห็นว่าโลชันทั้ง 4 สูตรมีความคงตัวทางกายภาพเมื่อบ่มโลชันที่ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 เดือน เช่นเดียวกับผลการบ่มที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 1 เดือน และแสดงในตารางที่ 8 โดยโลชันที่ผ่านการบ่มให้ผลในทำนองเดียวกัน คือ โลชันที่ผ่านการทดสอบมีค่าพีเอชอยู่ในช่วง 6-7 ลักษณะโลชันมีสีขาวผุนเนื้อละเอียดและไม่มีการแยกชั้นของส่วนผสมที่เป็นน้ำกับน้ำมัน ซึ่งจากการทดสอบเมื่อเปรียบเทียบกับการบันทึกผลเริ่มต้นแสดงให้เห็นว่าโลชันทั้ง 4 สูตรมีความคงตัวทางกายภาพ

การทดสอบความพึงพอใจของโลชัน 4 สูตร

การทดสอบความพึงพอใจของอาสาสมัครจำนวน 11 คน โดยการทาโลชันบริเวณหลังแขนจำนวน 5 ตำแหน่งแล้วกรอกลงบนแบบสอบถามความพึงพอใจสูตร โลชันทาผิวกายระดับคะแนนความพอใจ 4 คือมาก 3 คือปานกลาง 2 คือน้อย 1 คือไม่พอใจ และ 0 คือไม่แน่ใจผลการทดสอบพบว่า โลชันสูตรที่ 2 เป็นที่พึงพอใจของอาสาสมัครมากที่สุดคิดเป็นร้อยละ 76.0 ± 2.9 ลำดับถัดมาเป็นโลชันสูตร 3, 4 และ 1 ซึ่งคิดเป็นร้อยละได้เป็น 73.3 ± 6.3 , 67.3 ± 5.1 และ 54.2 ± 4.8 ตามลำดับ แจกแจงความถี่ของความพอใจสูตร โลชันได้ดังตารางที่ 9 (โลชันสูตร 1) ตารางที่ 10 (โลชันสูตร 2) ตารางที่ 11 (โลชันสูตร 3) และตารางที่ 12 (โลชันสูตร 4)

ตารางที่ 6 การทดสอบการคงตัวทางกายภาพของโลชันโดยสภาวะเร่ง

| สิ่งที่ทดสอบ/ สูตรโลชัน | | สูตร 1 | สูตร 2 | สูตร 3 | สูตร 4 |
|---------------------------|---------------|----------------|----------------|----------------|----------------|
| พีเอช | เริ่มต้น | 6-7 | 6-7 | 6-7 | 6-7 |
| | เวลาผู้ติดต่อ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| สีของโลชัน | เริ่มต้น | สีขาวข้น | สีขาวข้น | สีขาวข้น | สีขาวข้น |
| | เวลาผู้ติดต่อ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| เนื้อโลชัน | เริ่มต้น | เนื้อละเอียด | เนื้อละเอียด | เนื้อละเอียด | เนื้อละเอียด |
| | เวลาผู้ติดต่อ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| การแยกชั้นของน้ำมันและน้ำ | เริ่มต้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น |
| | เวลาผู้ติดต่อ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |

ตารางที่ 7 การทดสอบการคงตัวทางกายภาพของโลชั่น เมื่อบ่มที่ 4 องศาเซลเซียส

| สิ่งที่ทดสอบ/ สูตรโลชั่น | | สูตร 1 | สูตร 2 | สูตร 3 | สูตร 4 |
|---------------------------|----------|----------------|----------------|----------------|----------------|
| พีเอช | เริ่มต้น | 6-7 | 6-7 | 6-7 | 6-7 |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| สีของโลชั่น | เริ่มต้น | สีขาวขัน | สีขาวขัน | สีขาวขัน | สีขาวขัน |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| เนื้อโลชั่น | เริ่มต้น | เนื้อละเออียด | เนื้อละเออียด | เนื้อละเออียด | เนื้อละเออียด |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| การแยกชั้นของน้ำมันและน้ำ | เริ่มต้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |

ตารางที่ 8 การทดสอบการคงตัวทางกายภาพของโลชั่น เมื่อบ่มที่อุณหภูมิห้อง

| สิ่งที่ทดสอบ/ สูตรโลชั่น | | สูตร 1 | สูตร 2 | สูตร 3 | สูตร 4 |
|---------------------------|----------|----------------|----------------|----------------|----------------|
| พีเอช | เริ่มต้น | 6-7 | 6-7 | 6-7 | 6-7 |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| สีของโลชั่น | เริ่มต้น | สีขาวขัน | สีขาวขัน | สีขาวขัน | สีขาวขัน |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| เนื้อโลชั่น | เริ่มต้น | เนื้อละเออียด | เนื้อละเออียด | เนื้อละเออียด | เนื้อละเออียด |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |
| การแยกชั้นของน้ำมันและน้ำ | เริ่มต้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น | ไม่แยกชั้น |
| | เวลา�ุติ | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง | ไม่เปลี่ยนแปลง |

ตารางที่ 9 ความพึงพอใจต่อโลชั่นสูตร 1

| สูตร 1 | ความถี่ของระดับคะแนน (จำนวนอาสาสมัคร) | | | | |
|-----------------------------------|---------------------------------------|---|---|---|---|
| | 0 | 1 | 2 | 3 | 4 |
| ความเข้มข้นของเนื้อโลชั่น | 0 | 0 | 4 | 6 | 1 |
| การให้ความรู้สึกนุ่มนิ่มเนียน | 0 | 1 | 7 | 3 | 0 |
| การให้ความรู้สึกไม่เหนียวเหนอะหนะ | 0 | 6 | 1 | 3 | 1 |
| การให้ความรู้สึกชุ่มชื้น | 0 | 3 | 7 | 1 | 0 |
| การซึมผ่านผิวหนัง | 0 | 5 | 6 | 0 | 1 |
| การแพร่กระจายเมื่อทาบนผิวกาย | 2 | 0 | 7 | 1 | 1 |

ตารางที่ 10 ความพึงพอใจต่อโลชั่นสูตร 2

| สูตร 2 | ความถี่ของระดับคะแนน (จำนวนอาสาสมัคร) | | | | |
|-----------------------------------|---------------------------------------|---|---|----|---|
| | 0 | 1 | 2 | 3 | 4 |
| ความเข้มข้นของเนื้อโลชั่น | 0 | 0 | 1 | 7 | 3 |
| การให้ความรู้สึกนุ่มนิ่มเนียน | 0 | 0 | 1 | 7 | 3 |
| การให้ความรู้สึกไม่เหนียวเหนอะหนะ | 0 | 1 | 0 | 8 | 2 |
| การให้ความรู้สึกชุ่มชื้น | 0 | 0 | 1 | 8 | 2 |
| การซึมผ่านผิวหนัง | 1 | 0 | 2 | 8 | 0 |
| การแพร่กระจายเมื่อทาบนผิวกาย | 0 | 0 | 1 | 10 | 0 |

ตารางที่ 11 ความพึงพอใจต่อโลชั่นสูตร 3

| สูตร 3 | ความถี่ของระดับคะแนน (จำนวนอาสาสมัคร) | | | | |
|--------------------------------|---------------------------------------|---|---|---|---|
| | 0 | 1 | 2 | 3 | 4 |
| ความเข้มข้นของเนื้อโลชั่น | 0 | 1 | 2 | 6 | 2 |
| การให้ความรู้สึกนุ่มนิ่ยม | 0 | 1 | 2 | 6 | 2 |
| การให้ความรู้สึกไม่เหนียวเหนอะ | 0 | 2 | 1 | 5 | 3 |
| การให้ความรู้สึกซุ่มซึ้ง | 0 | 1 | 2 | 5 | 3 |
| การซึมผ่านผิวหนัง | 0 | 1 | 2 | 7 | 1 |
| การแผ่กระจายเมื่อทาบนผิวกาย | 1 | 1 | 0 | 8 | 1 |

ตารางที่ 12 ความพึงพอใจต่อโลชั่นสูตร 4

| สูตร 4 | ความถี่ของระดับคะแนน (จำนวนอาสาสมัคร) | | | | |
|--------------------------------|---------------------------------------|---|---|---|---|
| | 0 | 1 | 2 | 3 | 4 |
| ความเข้มข้นของเนื้อโลชั่น | 0 | 0 | 2 | 7 | 2 |
| การให้ความรู้สึกนุ่มนิ่ยม | 0 | 1 | 3 | 3 | 4 |
| การให้ความรู้สึกไม่เหนียวเหนอะ | 0 | 1 | 2 | 7 | 1 |
| การให้ความรู้สึกซุ่มซึ้ง | 0 | 0 | 2 | 7 | 2 |
| การซึมผ่านผิวหนัง | 0 | 0 | 4 | 6 | 1 |
| การแผ่กระจายเมื่อทาบนผิวกาย | 1 | 0 | 2 | 6 | 2 |

การทดสอบความคงตัวทางกายภาพของโลชั่นสูตรปรับสมไฟโนรินไหเมอีรี
จากการทดสอบความพึงพอใจของโลชั่นทั้ง 4 สูตร (ตารางที่ 9-12) จึงเลือก
นำโลชั่นสูตรที่ 2 มาปรับปรุงให้มีส่วนผสมของไฟโนรินไหเมอีรีเข้มข้น 0.008% ปริมาตรโลชั่น
รวม 50 มิลลิลิตรมีส่วนผสมตามอัตราส่วนดังนี้

| ส่วนผสม | สูตรควบคุณ (กรัม) | สูตรทดสอบ (กรัม) |
|-----------------------------|-------------------|------------------|
| น้ำกลั่น | 21.5 | 21.5 |
| aloe vera juice | 17 | 17 |
| น้ำมันเมล็ดองุ่น | 5 | 5 |
| Emulsifying wax (AP-wax) | 2 | 2 |
| Stearic acid | 2 | 2 |
| glycerine | 1.5 | 1.5 |
| preservative (paraben) | 0.5 | 0.5 |
| fragrance | 0.5 | 0.5 |
| cyclomethicone | 2 | 2 |
| ไฟโนรินไหเมอีรี | - | 0.008% (v/v) |

เมื่อทดสอบความคงตัวทางกายภาพของโลชั่นสูตร 2 ปรับสมไฟโนรินไหเมอีรี
ด้วยการบ่มในสภาวะเร่ง บ่มที่ 4 องศาเซลเซียสหรืออุณหภูมิห้องเป็นระยะเวลา 1 เดือน
เปรียบเทียบกับ โลชั่นสูตร 2 ควบคุณ (ไม่เติมไฟโนรินไหเมอีรี) พบว่า โลชั่นทั้งสูตร 2 ควบคุณ
และสูตร 2 ปรับสมไฟโนรินไหเมอีรี มีค่าพีเอชอยู่ในช่วง 6-7 ลักษณะโลชั่นมีสีขาวขุ่นเนื้อ
ละเอียดและไม่มีการแยกชั้นของส่วนผสมที่เป็นน้ำกับน้ำมัน ทั้งก่อนและหลังการทดสอบ แสดง
ว่า โลชั่นสูตรปรับสมไฟโนรินไหเมอีรี 0.008% มีความคงตัวทางกายภาพ

การทดสอบความพึงพอใจของโลชั่นสูตร 2 ปรับสมไฟโนรินไหเมอีรี

การทดสอบความพึงพอใจของอาสาสมัครจำนวน 12 คน โดยการทาโลชั่นบริเวณ
หลังแขน 5 ตำแหน่ง ประเมินความพึงพอใจ ตามระดับ 4 (พอใจมาก) 3 (ปานกลาง) 2 (น้อย)
1 (ไม่พอใจ) และ 0 (ไม่แน่ใจ) ผลการทดสอบพบว่า อาสาสมัครพึงพอใจโลชั่นสูตรปรับสม
ไฟโนรินไหเมอีรี ด้วยระดับคะแนนร้อยละ 81.94 ± 7.51 หากกว่าความพึงพอใจโลชั่นสูตร 2
ควบคุณ (ระดับคะแนนร้อยละ 64.29 ± 5.30) การแจกแจงความถี่ของความพอใจสูตร โลชั่นสูตร
ควบคุณและสูตรปรับสมไฟโนรินไหเมอีรี แสดงในตารางที่ 13 และ 14 ตามลำดับ

ตารางที่ 13 ความพึงพอใจต่อโลชั่นสูตร 2 ควบคุม

| สมบัติทดสอบ | ความถี่ของระดับคะแนน (จำนวนอาสาสมัคร) | | | | |
|------------------------------------|---------------------------------------|---|---|---|---|
| | 0 | 1 | 2 | 3 | 4 |
| ความเข้มข้นของเนื้อโลชั่น | 0 | 0 | 4 | 5 | 3 |
| การให้ความรู้สึกนุ่มนิยม | 0 | 1 | 4 | 6 | 1 |
| การให้ความรู้สึกไม่เหนื่อยยวเหงหอง | 1 | 4 | 1 | 6 | 0 |
| การให้ความรู้สึกชุ่มชื้น | 0 | 1 | 2 | 9 | 0 |
| การซึมผ่านผิวหนัง | 0 | 0 | 6 | 5 | 1 |
| การแพร่กระจายบนผิวกาย | 0 | 2 | 1 | 7 | 2 |

ตารางที่ 14 ความพึงพอใจต่อโลชั่นสูตร 2 ปรับผสมไฟฟ์บอร์อินใหม่อีก

| สมบัติทดสอบ | ความถี่ของระดับคะแนน (จำนวนอาสาสมัคร) | | | | |
|------------------------------------|---------------------------------------|---|---|---|---|
| | 0 | 1 | 2 | 3 | 4 |
| ความเข้มข้นของเนื้อโลชั่น | 0 | 0 | 2 | 6 | 4 |
| การให้ความรู้สึกนุ่มนิยม | 0 | 0 | 4 | 4 | 4 |
| การให้ความรู้สึกไม่เหนื่อยยวเหงหอง | 0 | 0 | 3 | 4 | 5 |
| การให้ความรู้สึกชุ่มชื้น | 0 | 0 | 2 | 7 | 3 |
| การซึมผ่านผิวหนัง | 0 | 0 | 6 | 4 | 2 |
| การแพร่กระจายบนผิวกาย | 0 | 0 | 3 | 4 | 5 |

4.10.3 สูตรแซมพูสำหรับสุนัข

แซมพูสุนัขที่เตรียมมีลักษณะทางกายภาพ คือ ค่าพีอีช 5-6 สีขาวๆ ลักษณะเนื้อแซมพูนุ่มลื่น ให้ล่ง่าย ไม่เกิดการแยกชั้นของเฟสน้ำมันและน้ำ เมื่อผสมไฟโนรอนใหม้อีรี 5% สีของแซมพูเปลี่ยนเป็นสีครีมตามสีของไฟโนรอนและลักษณะเนื้อแซมพูมีสภาพของเหลวมากขึ้น ความหนืดลดลง เมื่อทดสอบการคงตัวทางกายภาพ พบร่วง ส่วนผสมทั้งสูตรธรรมชาติและสูตรที่เติมไฟโนรอนใหม้อีรีมีความคงตัว ลักษณะทางกายภาพไม่เปลี่ยนแปลง ทั้งโดยสภาพเร่ง ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส และที่อุณหภูมิห้อง