

บทที่ 2

วิธีดำเนินการวิจัย

สารที่ใช้ในการทดลอง

1. แอดสอร์บเตตานัสท็อกซ์อยด์ (Adsorbed Tetanus Toxoid)
ขององค์การเภสัชกรรม
2. เลซิทินบริสุทธิ์จากไข่แดง (Purified Egg Yolk Lecithin)
3. คาร์บอชิตีเมทิลไคติน (Carboxy Methyl Chitin)
4. ไดคลอโรเมทาน (Dichloromethane)
5. เชลลูโลส อัคเซเตท ฟาเลท (Cellulose Acetate Phthalate)
6. อัคเตตน (Acetone)
7. แอมมอนิเนียมฟอลฟেต (Ammonium Sulfate)
8. แป้งข้าวโพด (Corn Starch)
9. สเปน 80 (Span 80)
10. น้ำมันพาร์ฟาร์ (Liquid Paraffin)
11. ไฮดรอกซี โปรปิล เมทิล เชลลูโลส (Hydroxy Propyl Methyl Cellulose)
12. เมทิลีน คลอไรด์ (Methylene Chloride)
13. เอทิลีน ไกลคอล (Ethylene Glycol)
14. เอทิล เชลลูโลส (Ethyl Cellulose)
15. เอทิล อัคเตตน (Ethyl Acetate)
16. คลอโรฟอร์ม (Chloroform)
17. โพตัสมีเดียม ฟอสเฟต ไนโตรเจนฟิลิก (Potassium Phosphate, Monobasic-KH₂PO₄)
18. โซเดียมไฮดรอกไซด์ (Sodium Hydroxide)
19. โซเดียม คลอไรด์ (Sodium Chloride)
20. เตตานัส ท็อกซิน (Tetanus Toxin)

หมายเหตุ ตัวทำละลายทุกตัวใช้ AR Grade ของบริษัท E. Merk

เครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง

1. เครื่องควบคุมอุณหภูมิ Hetofrig ของบริษัท Heto
2. เครื่องคนชี้สามารถปรับความเร็วได้ FrauZ MORAT KG. Typ. R 30
3. เครื่องแก้วชนิดต่างๆ
4. เครื่องซึ่งอย่างละเอียง Single pan ของ August Sauter KG. D-7470
5. เครื่องวัด pH ของบริษัท El-Hama Instrument Model PBS 730
6. กล้องจุลทรรศน์ชนิดธรรมดា ของบริษัท Olympus
7. เครื่องเซ็นทริฟิวจ์แบบควบคุมอุณหภูมิได้ (Beckman J2-21)
8. เครื่องเชย่า (Vortex Mixer) ของบริษัท Scientific Industries Inc. model K-550-GE

ขั้นตอนและวิธีดำเนินการวิจัย

1. ศึกษาเทคนิคต่างๆ ในการเตรียม เต่าน้ำสักกอช้อยด์ในโครเดปซูลในห้องปฏิบัติการเพื่อหาเทคนิคที่เหมาะสม โดยศึกษาจากเทคนิค

1.1 Coacervation Techniques

1.2 Interfacial Polymerization Techniques.

2. พัฒนาวิธีที่ได้จากขั้นตอนที่ 1 เพื่อหาวิธีเตรียมที่ดีที่สุดเพื่อให้ได้เต่าน้ำสักกอช้อยด์ในโครเดปซูลที่เหมาะสมที่จะนำไปทำเป็นยาจีด

3. ทดสอบคุณภาพของ ในโครเดปซูลที่เตรียมจากขั้นตอนที่ 2 เพื่อให้ได้เต่าน้ำสักกอช้อยด์ในโครเดปซูล ที่เหมาะสมที่จะนำไปทำเป็นยาจีด

4. วิเคราะห์ข้อมูลและสรุปผล โดยใช้วิธีทางสถิติ

1. การศึกษาเทคนิคต่าง ในการเตรียมเต่าน้ำสักกอช้อยด์ในโครเดปซูลในห้องปฏิบัติการ

1.1 เทคนิคการเกิดโดอาเซอร์เวชันหรือ การทำให้เกิดการแยกตัวของวัตถุเป็น 2 วัตถุ (Coacervation Techniques or Phase Separation Techniques) (50)

1.1.1 การเติมเกลือที่ละลายน้ำ (Phase Separation by dispersion in aqueous solution of inorganic salt) เตรียมเต่าน้ำสักกอช้อยด์ในโครเดปซูล

ที่ออกซอร์ดในโครนแคปชูล โดยใช้ เชลลูโลสอะซีเตก ก้าเลก เป็นเบล็อกทั่มในโครนแคปชูล และใช้อะซีโคน เป็นตัวทำละลายเชลลูโลสอะซีเตก ก้าเลก เติมสารละลายของแอมโมนีเนียมชัลเฟต์ทำให้เกิดการแยกชั้นของวัสดุ

วิธีกำ นำเตาแก๊สที่ออกซอร์ดจำนวน 5 มล. มาทำให้กระเจาดตัว ในสารละลายของเชลลูโลส อะซีเตก ก้าเลก ชีงละลายในอะซีโคน ในความเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนักจำนวน 20 กรัม เติมสารละลายแอมโมนีเนียมชัลเฟต์ความเข้มข้น 35 เปอร์เซ็นต์ จำนวน 160 กรัม คันด้วยความเร็ว 400 รอบต่อนาทีนาน 6 ชั่วโมง สังเกตการเกิดในโครนแคปชูล ถ้าไม่เกิดในโครนแคปชูลให้เปลี่ยนอัตราเร็วในการคนเป็น 1000 รอบต่อนาที และ 2000 รอบต่อนาที ตามลำดับหรือใช้อัตราเร็วในการคนเป็น 400 รอบต่อนาที ใช้เชลลูโลอะซีเตก ก้าเลก 10 % โดยน้ำหนักตามเดิม แต่เปลี่ยนความเข้มข้นของแอมโมนีเนียมชัลเฟต์ เป็น 5 เปอร์เซ็นต์หรือคงอัตราในการคนเป็น 400 รอบต่อนาที และความเข้มข้นของแอมโมนีเนียมชัลเฟต์เป็น 35 เปอร์เซ็นต์เท่าเดิม แต่เปลี่ยนความเข้มข้นของเชลลูโลส อะซีเตก ก้าเลก เป็น 1 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก

1.1.2 การเติมตัวทำละลายอินทรีย์ที่มีค่า Dielectric Constant

15-34 เตรียมเตาแก๊สที่ออกซอร์ดในโครนแคปชูล โดยใช้ เชลลูโลสอะซีเตก ก้าเลก เป็นผังทั่มในโครนแคปชูล ใช้อะซีโคน ชีงมีค่า dielectric constant 21 เป็นตัวทำละลายของเชลลูโลสอะซีเตก ก้าเลก ใช้ น้ำมันพาร์ และสเปน 80 ทำให้เกิดการแยกชั้นของวัสดุ

วิธีกำ ผสมเตาแก๊สที่ออกซอร์ด 1 มล. กับแป้งข้าวโพด (corn starch) 1 กรัม ในสารละลายของเชลลูโลสอะซีเตก ก้าเลก ในอะซีโคน 23 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำหนักเทลงในส่วนผสมของแป้งข้าวโพด (corn starch) ชีงจะหายตัวอยู่ในน้ำมันพาร์ และสเปน 80 ที่มี แป้งข้าวโพด 2.5 กรัม, สเปน 80 2.5 มล. และน้ำมันพาร์ 250 มล. คันด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาทีนาน 6 ชั่วโมง สังเกตการเกิดในโครนแคปชูล

1.1.3 การเติมตัวทำละลายที่มีค่า Dielectric Constant

ต่ำกว่า 10

1.1.3.1 เตรียมเตาแก๊สที่ออกซอร์ดในโครนแคปชูล โดยใช้ไส้กรองชีปอร์ปิล เมทิล เชลลูโลส เป็นเบล็อกทั่มในโครนแคปชูลและใช้ เมทิลีน คลอไรด์ เป็นตัวทำละลายไส้กรองชีปอร์ปิล เมทิลเชล ลูโลส ใช้เอทิลีน ไกลคอล ทำให้เกิดการแยกชั้นของวัสดุ

วิธีทำ ผสมเต้านั้งที่อกช่ออย์ด์ 2 มล. ในสารละลายนองไยเดร็กซ์ไปปีลเมกิลเชลลูโลสในเมกิลน คลอไพร์ตความเข้มข้น 6.6 เปอร์เซ็นต์ เติมเอกิลนไกลคอล 150 มล. คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาทีนาน 6 ชั่วโมง เกิดการเกิดไมโครแคปซูล

1.1.3.2 เตรียมเต้านั้งที่อกช่ออย์ด์ในไมโครแคปซูลโดยใช้เอกิลเชลลูโลส เป็นเบล็อกทั้งในไมโครแคปซูลและใช้สารละลายนองเอกิลอะซีเทกในคลอไพร์ต (อัตราส่วน 1:1) เป็นตัวทำละลาย เอกิลเชลลูโลส ใช้เอกิลนไกลคอล 150 มล. คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาทีนาน 6 ชั่วโมง เกิดการแยกชั้นของวัตถุ

วิธีทำ ผสมเต้านั้งที่อกช่ออย์ด์ 5 มล. ในสารละลายนองเอกิลเชลลูโลส 1 กรัม ในเอกิลอะซีเทก-คลอไพร์ต (1:1) จำนวน 50 มล. เช่นเดียวกับ vortex mixer นาน 3 นาที ให้ได้อิมัลชัน (emulsion) เติมเอกิลนไกลคอล 150 มล. คนด้วยอัตราเร็ว 1000 รอบต่อนาทีนาน 3 ชั่วโมง เกิดการเกิดไมโครแคปซูล

1.2 การเตรียมเต้านั้งที่อกช่ออย์ด์ในไมโครแคปซูลโดยใช้อินเตอร์เฟซิลโพลิเมอร์ไฮโดรเจนเชชันเทคโนโลยี (Interfacial Polymerization Technique) (40,41)

เตรียมเต้านั้งที่อกช่ออย์ด์ในไมโครแคปซูลโดยใช้ปฏิกิริยาโพลิเมอร์ไฮโดรเจนเชชัน จากเจลกันบาริสุกี้และคาร์บอนออกไซด์เมกิลไคกิน ทำให้เกิดเป็นเบล็อกทั้งในไมโครแคปซูล

วิธีทำ ผสมเต้านั้งที่อกช่ออย์ด์ 5 มล. ในสารละลายนองเจลกันบาริสุกี้ที่ได้จากไช้แดง 250 มก. ในไดคลอไรมีเนก 5 มล. เช่นเดียวกับ vortex mixer นาน 30 วินาทีเพื่อให้เกิด W/O emulsion เติมสารละลายนองออกไซด์เมกิลไคกิน ที่ละลายในฟอสฟอฟอร์ pH 7.4 ความเข้มข้น 0.2 เปอร์เซ็นต์ จำนวน 50 มล. คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาทีนาน 10 นาที จะได้ W/O/W emulsion เติมสารละลายนองออกไซด์เมกิลไคกิน 0.2 เปอร์เซ็นต์ ลงในอีก 50 มล. คนต่ออ่อนกระทิ่งไดคลอไรมีเนก ไบเพนเดนไฮด์เพนดานามาเข้าเครื่องหมุนเหวี่ยง (centrifuge) โดยใช้อัตราเร็ว 2000 รอบต่อนาทีนาน 15 นาที แยกเอาตะกอนออก และนำสารละลายน้ำหนัก (supernatant) ไปเข้าเครื่องหมุนเหวี่ยง โดยใช้อัตราเร็ว 12000 รอบต่อนาทีนาน 30 นาที นำตะกอนที่ได้มาทำให้กระจาย ตัวในฟอสฟอฟอร์ pH 7.4

การศึกษาในห้อง 1.1 และ 1.2 ทุกชั้นตอนจะต้องควบคุมอย่างทบทวนให้อยู่ในช่วง 0-4 องศาและสังเกต การเกิดไมโครแคปซูล โดยการสูมตัวอย่างจากสารละลายนในแต่ละชั้นตอน ไปส่องกล้องจุลทรรศน์

2. นักนวัตกรรมได้จากห้องทดลองที่ 1 เพื่อนำวิธีเตรียมที่ดีที่สุดเพื่อให้ได้เต้านมที่ออกซ์ไฮด์ในโครงสร้างที่เหมาะสมสมดุลนำไปทำยาจัด

2.1 วิธีกำ Ternary Phase Diagram ของเอทิลเชลลูลูโลส, เอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) และเอทิลén ไกลคอล

ละลายเอทิลเชลลูลูโลสในสารละลายนอกห้องทดลอง ในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) และเอทิลén ไกลคอล ในอัตราส่วนต่างๆ โดยน้ำหนัก 79 อัตราส่วน ตามตารางที่ 5 บรรจุในหลอดยาฉีดแบบแอมพูล (Ampoule) ขนาด 5 ml. โดยให้น้ำหนักร่วมของสารทั้ง 3 ชนิดเป็น 2.5 กรัม ทุก 1 หลอด ปิดหลอดแอมพูลให้สนิท นำไปแข็งเป็นเวลา 60 นาที เก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส นาน 24 ชม. สังเกตการแยกหัวของสารละลายนอกห้องทดลองด้วยตาเปล่า และบันทึกลงใน Phase Diagram จากน้ำหน้าหลอดแอมพูลทั้ง 79 หลอด เก็บไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 24 ชม. สังเกตการแยกหัวของสารละลายนอกห้องทดลอง และบันทึกใน Phase Diagram เพื่อเปรียบเทียบการละลายของสารทั้ง 3 ชนิด ระหว่างที่อุณหภูมิ 4° และ อุณหภูมิห้อง

นำอัตราส่วนที่ให้ผลการละลายของสารทั้ง 3 ชนิดเป็น 2 วัสดุภาคคือ Liquid-Gel มาเตรียมเต้านมที่ออกซ์ไฮด์ ดังนี้

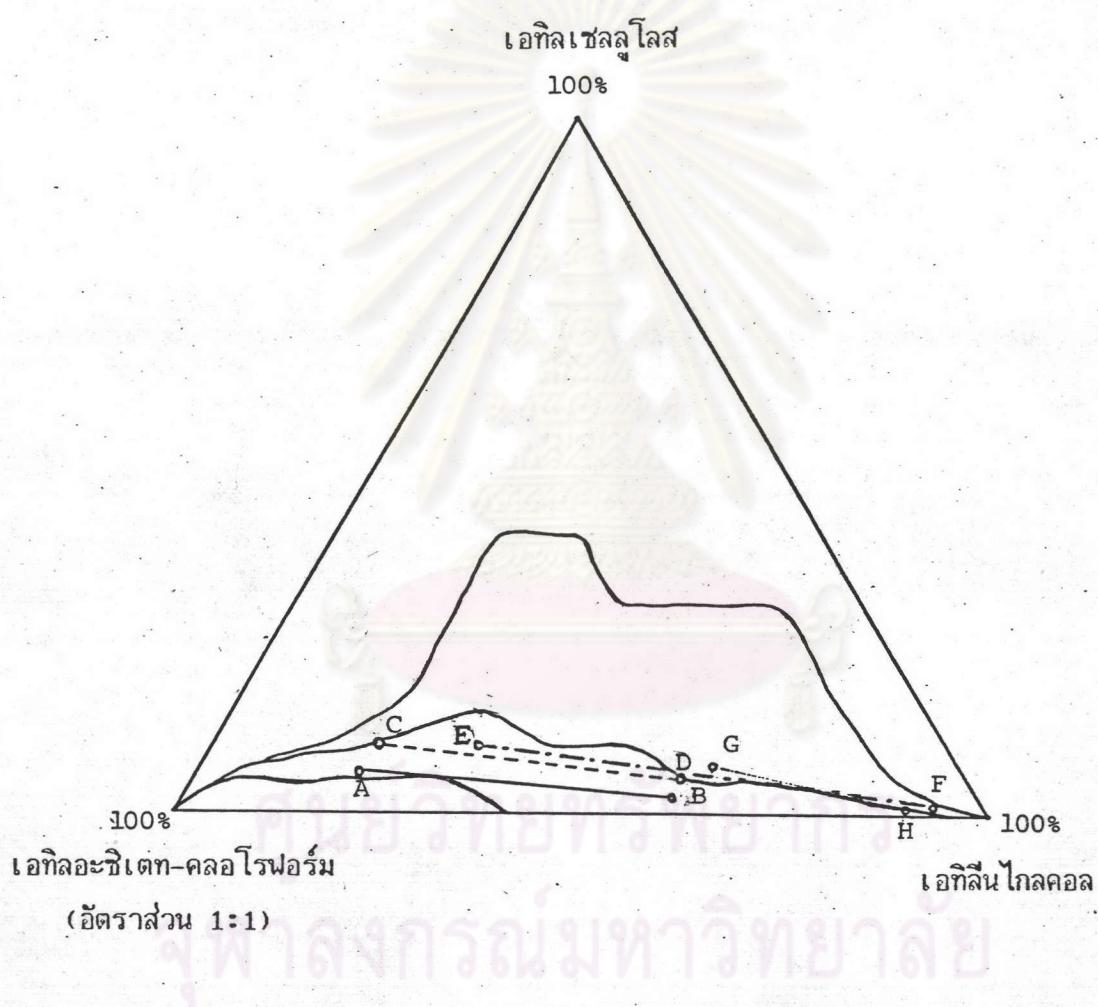
2.1.1 เตรียมเต้านมที่ออกซ์ไฮด์ในโครงสร้างที่ใช้อัตราส่วนของเอทิลเชลลูลูโลส, เอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม, เอทิลén ไกลคอลที่จุด A จากน้ำหนักที่ 7 คือ 5:75:20 ตามลำดับ เติมเอทิลén ไกลคอล ลงไปอีก จนได้อัตราส่วนของสารทั้ง 3 ชนิด ตามอัตราส่วนที่จุด B คือ 2.5:37.5:60 ตามลำดับ โดย ผสมเต้านมที่ออกซ์ไฮด์ 5 ml. ในสารละลายนอกห้องทดลอง 5 กรัม ในเอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) จำนวน 75 กรัม เขย่าโดยใช้ vortex mixer นาน 3 นาที ให้ได้อิมัลชัน (emulsion) เติมเอทิลén ไกลคอล 20 กรัม คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาที นาน 15 นาที เติมเอทิลén ไกลคอลอีก 120 กรัม คนด้วยอัตราเร็วเท่าเดิม สังเกตการเกิดในโครงสร้างว่าต้องใช้เวลาคนนานเท่าใด จึงจะได้ในโครงสร้างที่มีผังแครปปูลาร์รูปอวบน้ำที่จะเก็บไว้ได้โดยที่ไม่รวมกันเป็นขนาดใหญ่

2.1.2 เตรียมเต้านมที่ออกซ์ไฮด์ในโครงสร้างที่ใช้อัตราส่วนของเอทิลเชลลูลูโลส, เอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม, เอทิลén ไกลคอล ที่จุด C ในน้ำหนักที่ 7 คือ 10:70:20 ตามลำดับ เติมเอทิลén ไกลคอลลงไปอีกจนได้อัตราส่วนของสารทั้ง 3 ชนิด ตามอัตราส่วนที่จุด D คือ 5:35:60 ตามลำดับ โดย ผสมเต้านมที่ออกซ์ไฮด์ 5 ml. ในสารละลายนอกห้องทดลอง 5 กรัม ในเอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) จำนวน 35 กรัม เขย่าโดยใช้ vortex mixer นาน 3 นาที ให้ได้อิมัลชัน

(emulsion) เติมเอทิลีนไกลคอล 10 กรัม คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาที นาน 15 นาที เติมเอทิลีนไกลคอล อีก 50 กรัม คนด้วยอัตราเร็วเท่าเดิม สังเกตการเกิดไมโครแคนปชูลว่าต้องใช้เวลาค่อนนานเท่าไหร่จึงจะได้ไมโครแคนปชูลที่มีผิวนังแคนปชูล แข็งแรง พอก็จะเก็บไว้ได้โดยไม่ครองแคนปชูลไม่รวมกันเป็นชนาดใหญ่

2.1.3 เตรียมเต้าน้ำสห้อกซอยด์ในไมโครแคนปชูล โดยใช้อัตราส่วนของเอทิลเชลลูโลส, เอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม, เอทิลีนไกลคอล ที่จุด E ในรูปที่ 7 10:30:63 ตามลำดับ เติมเอทิลีนไกลคอล ลงไปอีกจนได้อัตราส่วนของสารทึ้ง 3 ชนิด ตาม อัตราส่วนที่จุด F คือ 1:6:93 ตามลำดับ โดยผสมเต้าน้ำสห้อกซอยด์ 5 มล. ในสารละลายนอกเชลลูโลส 5 กรัม ในเอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) จำนวน 30 กรัม เช่นไรโดยใช้ vortex mixer นาน 3 นาที ให้ได้มัลลั่น (emulsion) เติมเอทิลีนไกลคอล 15 กรัม คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาที นาน 15 นาที เติมเอทิลีนไกลคอลอีก 50 กรัม คนด้วยอัตราเร็วเท่าเดิมสังเกตการเกิดไมโครแคนปชูลว่าต้องใช้เวลาค่อนนานเท่าไหร่จึงจะได้ไมโครแคนปชูลที่มีผิวนังแคนปชูลแข็งแรงพอก็จะเก็บไว้ได้โดยไม่ครองแคนปชูล ไม่รวมกันเป็นชนาดใหญ่

2.1.4 เตรียมเต้าน้ำสห้อกซอยด์ในไมโครแคนปชูล โดยใช้อัตราส่วนของเอทิลเชลลูโลส, เอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม, เอทิลีนไกลคอล ที่จุด G ในรูปที่ 7 คือ 7:30:63 ตามลำดับ เติมเอทิลีนไกลคอลลงไปอีกจนได้อัตราส่วนของสารทึ้ง 3 ชนิด ตามอัตราส่วนที่จุด H คือ 1:9:90 ตามลำดับ โดยผสมเต้าน้ำสห้อกซอยด์ 5 มล. ในสารละลายนอก เชลลูโลส 5 กรัม ในเอทิลอะซีเตท-คลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) จำนวน 45 กรัม เช่นไรโดยใช้ vortex mixer นาน 3 นาที ให้ได้มัลลั่น (emulsion) เติม เอทิลีนไกลคอล 21.4 กรัม คนด้วยอัตราเร็ว 400 รอบต่อนาทีนาน 15 นาที เติมเอทิลีนไกลคอลอีก 428.6 กรัม คนด้วยอัตราเร็วเท่าเดิม สังเกตการเกิดไมโครแคนปชูลว่าต้องใช้เวลานานเท่าไหร่จึงจะได้ไมโครแคนปชูลที่มีผิวนังแคนปชูลแข็งแรงพอก็จะเก็บไว้ได้โดยไม่ครองแคนปชูล ไม่รวมกันเป็นชนาดใหญ่



ຮູບ 7 ພສດງ Ternary Phase Diagram ຂອງເອກີລເຊື່ອລູໄລສ, ເອກີລອະຫິເຕັກ-ຄລອໂຣຟອ່ນ (ອັດຮາສ່ວນ 1:1) ແລະ ເອກີລິນໄກລຄອລ ທີ່ອຸ່ນຫຼຸມ 4 ອົງສ້າເຊັ່ນເຊີຍສ ແລະ ຈຸດຕ່າງ ປີ່ໃຊ້ໃນການເຕັກນັກຂອງພົມໄມໂຄຣັນເປັ້ງລ

ตารางที่ 5 อัตราส่วนต่าง ๆ ของเอทิลเชลลูโลส, เอทิลอะซีเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) และเอทิลén ไกลคอล ที่ใช้ในการทำ Ternary Phase Diagram

อัตราส่วนที่	ความเข้มข้นเป็นเปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก		
	เอทิลเชลลูโลส	เอทิลอะซีเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1)	เอทิลén ไกลคอล
1	50	50	0
2	40	60	0
3	30	70	0
4	20	80	0
5	10	90	0
6	0	100	0
7	50	40	10
8	40	50	10
9	30	60	10
10	20	70	10
11	10	80	10
12	0	90	10
13	50	30	20
14	40	40	20
15	30	50	20
16	20	60	20
17	10	70	20
18	0	80	20
19	50	20	30
20	40	30	30
21	30	40	30
22	20	50	30
23	10	60	30
24	0	70	30

ตารางที่ 5 อัตราส่วนต่าง ๆ ของเอกิลเซลลูโลส, เอกิโลอะซิเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) และเอกิลีนไกลคอล ที่ใช้ในการทำ Ternary Phase Diagram (ต่อ)

อัตราส่วน ที่	ความเข้มข้นเป็นเปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก		
	เอกิลเซลลูโลส	เอกิโลอะซิเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1)	เอกิลีนไกลคอล
25	50	10	40
26	40	20	40
27	30	30	40
28	20	40	40
29	10	50	40
30	0	60	40
31	50	0	50
32	40	10	50
33	30	20	50
34	20	30	50
35	10	40	50
36	0	50	50
37	40	0	60
38	30	10	60
39	20	20	60
40	10	30	60
41	0	40	60
42	30	0	70
43	20	10	70
44	10	20	70
45	0	30	70
46	20	0	80
47	10	10	80
48	0	20	80
49	10	0	90
50	0	10	90

ตารางที่ 5 อัตราส่วนต่าง ๆ ของเอกิลเชลลูลิส, เอกิลอะซีเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) และเอกิลนีไกลคอล ที่ใช้ในการทำ Ternary Phase Diagram (ต่อ)

อัตราส่วนที่	ความเข้มข้นเป็นเปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก		
	เอกิลเชลลูลิส	เอกิลอะซีเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1)	เอกิลนีไกลคอล
51	0	0	100
52	5	95	0
53	5	90	5
54	5	85	10
55	5	70	25
56	5	65	30
57	5	60	35
58	5	50	45
59	5	35	60
60	5	25	70
61	5	15	80
62	5	5	90
63	10	85	5
64	20	75	5
65	25	70	5
66	40	55	5
67	45	45	10
68	45	35	20
69	45	25	30
70	30	30	40
71	25	25	50
72	25	15	60
73	25	55	20
74	15	50	35
75	15	45	40

ตารางที่ 5 อัตราส่วนต่างๆ ของเอกิลเซลลูโลส, เอกิโลอะซิเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1) และเอกิลีนไกลคอล ที่ใช้ในการทำ Ternary Phase Diagram (ต่อ)

อัตราส่วนที่	ความเข้มข้นเป็นเบอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก		
	เอกิลเซลลูโลส	เอกิโลอะซิเตกในคลอโรฟอร์ม (อัตราส่วน 1:1)	เอกิลีนไกลคอล
76	15	35	50
77	15	25	60
78	15	15	70
79	15	5	80

3. การทดสอบคุณภาพของเต้านมที่อกช้อยด์ในโครเดปชูล

3.1 วัดขนาดของไมโครเดปชูล โดยใช้กล้องจุลทรรศน์ (microscopic method) (44) ตั้งวิธีต่อไปนี้ หยดเต้านมที่อกช้อยด์ในโครเดปชูลบนแผ่นสไลด์ (slide) ปิดด้วย cover slide นำไปส่องกล้องจุลทรรศน์ที่มีสเกลบนขนาดติดอยู่ เลื่อนสไลด์ไปทีละ 4 มิลลิเมตร ตามความกว้างและยาวจนครบ 25 พื้นที่ ในแต่ละพื้นที่กันบานขนาดอนุภาคของไมโครเดปชูลออกมานเป็นช่วงๆ บันทึกความถี่ในแต่ละช่วง การนับต้องอ่านจำนวนอนุภาคทึ่งหนึ่งไม่ต่ำกว่า 625 อนุภาค จากนั้นนำค่าความถี่ (frequency) และช่วงขนาด (size range) มาสร้างกราฟความถี่สะสม (accumulative percent undersize) เทียบกับขนาดของอนุภาค (particle size) เพื่อนำมาหาค่าตัวกลางมัธยฐาน (median) ตัวกลางเลขคณิต (mean) และฐานนิยม (mode)

3.2 ประเมินผลทางเชิงภาพ

3.2.1 การหา $LD_{50/m}$ ของเต้านมที่อกชืน ใช้ Reed and Muench's Method (44) โดยนำเต้านมที่อกชืนมาทำให้เจือจางด้วยฟลูโซเฟนบัฟเฟอร์สาไลน์ (Phosphate Buffer Saline-PBS) pH 7.4 เป็น 10^{-1} , 10^{-2} , 10^{-3} , 10^{-4} และ 10^{-5} นำแต่ละตัวอย่างเลือดเข้าไปติดไว้บนหัวเข็มที่ติดตัวอย่างละ 10 ตัว ตัวละ 0.5 ml. หลังจากนั้น 4 วัน นับจำนวนหมูที่ตายและจำนวนหมูที่รอดในแต่ละกลุ่ม คำนวณจำนวนหมูที่ตายสะสม (accumulated died value-D) จากตัวอย่างที่เจือจางมากไปหาตัวอย่างที่เจือจางน้อย และคำนวณจำนวนหมูที่รอดสะสม (accumulated survived value-S) จากตัวอย่างที่เจือจางน้อย ไปหาตัวอย่างที่เจือจางมาก นำค่าที่

ได้ไปคำนวณอัตราการตายสะสม (Accumulated Mortality Ratio) และ . เปอร์เซ็นต์การตายสะสม ในแต่ละกลุ่ม นำค่าที่ได้ไปคำนวณหา $LD_{50/m}$ จากสูตร

$$\text{proportionate distance} = \frac{\text{mortality above } 50\% - 50}{\text{mortality above } 50\% - \text{mortality below } 50\%}$$

$$-\log LD_{50} = -\log \text{dilution above } 50\% \text{ mortality} + \text{proportionate distance}$$

3.2.2 ทดสอบความแรง (Potency Test) ของเต้านมกีบต่อช้อยด์ไมโครแครปชูล

ใช้วิธีเปรียบเทียบความสามารถในการสร้างภูมิคุ้มกันต่อโรคบาดทะยักของเต้านมกีบต่อช้อยด์ไมโครแครปชูล กับแอดสอร์บเต้านมกีบต่อช้อยด์ และเปรียบเทียบความสามารถในการสร้างภูมิคุ้มกันต่อโรคบาดทะยักของเต้านมกีบต่อช้อยด์ไมโครแครปชูลที่ผสมแอดสอร์บเต้านมกีบต่อช้อยด์ (อัตราส่วน 1:1) กับแอดสอร์บเต้านมกีบต่อช้อยด์เนี่ยงชนิดเดียว การทดสอบยึดถือตามวิธีขององค์กรอนามัยโลก (7) ซึ่งตัดแปลงโดย K.R.Mittal (46) คือใช้หนูถีบจาร เป็นสตั๊กอลอง โดยแบ่งหนูถีบจารออกเป็น 3 กลุ่ม คือ กลุ่มที่ 1 ฉีดแอดสอร์บเต้านมกีบต่อช้อยด์ กลุ่มที่ 2 ฉีดส่วนผสมของเต้านมกีบต่อช้อยด์ไมโครแครปชูล กับแอดสอร์บเต้านมกีบต่อช้อยด์ (อัตราส่วน 1:1) กลุ่มที่ 3 ฉีดเต้านมกีบต่อช้อยด์ไมโครแครปชูล ในแต่ละกลุ่มแบ่งเป็น 3 กลุ่มย่อย กลุ่มย่อยละ 30 ตัว แต่ละกลุ่มย่อย ฉีดตัวอย่างที่ทำให้ เจือจางเป็น 1:30, 1:60 และ 1:120 ตัวย PBS pH 7.4 โดยฉีดเข้าใต้ผิวหนังตัวละ 0.5 มล. ตามลำดับ ดังตารางที่ 6

ตารางที่ 6 แสดงการแบ่งกลุ่มของหมูถีบจักรที่ใช้ในการทดสอบความแรงของเตตานัสท็อกซ์ิคในโครเดปชูล

อัตราส่วนความ เจือจางของ ตัวอย่าง	จำนวนหมูถีบจักรที่ใช้ในแต่ละกลุ่มทดลอง		
	แอดสอร์บเตตานัส ท็อกซ์ิค	เตตานัสท็อกซ์ิคในโครเดปชูล แอดสอร์บเตตานัสท็อกซ์ิค	เตตานัสท็อกซ์ิค [*] ไม่โครเดปชูล
1:30	30	30	30
1:60	30	30	30
1:120	30	30	30

ในสัปดาห์ที่ 4 (วันที่ 28) หลังการฉีดหมูถีบจักรด้วยตัวอย่างท็อกซ์ิคทึ้ง 9 กลุ่มน้ำหนักถีบจักรกลุ่มย่อยละ 10 ตัวมาฉีดพิษทับ (challenged) ด้วยเตตานัสท็อกซ์ินความแรง 200 LD_{50/m1} โดยฉีดเข้าใต้ผิวหนังตัวละ 0.5 มล. เบรียบเทียบจำนวนหมูถีบจักรที่รอดตายในแต่ละกลุ่มย่อยหลังการฉีดพิษทับ 5 วัน

ในสัปดาห์ที่ 12 และ 24 หลังการฉีดหมูถีบจักรด้วยตัวอย่างท็อกซ์ิคทึ้ง 9 กลุ่มน้ำหนักถีบจักรที่เหลือกลุ่มย่อยละ 10 ตัว มาฉีดพิษทับ ด้วยวิธีเดียวกัน

ทุกครั้งของการฉีดพิษทับ จะต้องเตรียมหมูถีบจักรที่ไม่ได้รับการฉีดท็อกซ์ิคชนิดใดๆ ทึ้งสิ้น 3 กลุ่ม กลุ่มละ 5 ตัว ซึ่งต่อไปนี้จะเรียกเป็นกลุ่มควบคุม นำกลุ่มควบคุม ทึ้ง 3 กลุ่ม มาฉีดเตตานัสท็อกซ์ิน 200 LD_{50/m1} ซึ่งทำให้เจือจางด้วยสารละลาย PBS pH 7.4 เป็น 1:50, 1:100 และ 1:200 ตามลำดับ โดยฉีดเข้าใต้ผิวหนังตัวละ 0.5 มล. ผู้จำนวนหมูถีบจักรที่ตายในแต่ละกลุ่ม หมูถีบจักรที่ได้รับการฉีดด้วยตัวอย่างที่ทำให้เจือจาง 1:50 ต้องตายทั้งหมด และหมูถีบจักรที่ได้รับการฉีดด้วยตัวอย่างที่ทำให้เจือจาง 1:200 ต้องรอดทั้งหมด ดังแผนภูมิ

Tetanus Toxin 200 LD_{50/m1}

+ Phosphate Buffer Saline pH 7.4

1:50

1:100

1:200

all die

all survived

ลักษณะกลุ่มควบคุมได้ผลไม่เป็นไปตามนี้ เช่นกลุ่มที่มีดัวยตัวอ่อนแรงที่ทำให้เจือจาง 1:200 ตายหมดหรือตายบางส่วน แสดงว่าเกิดความผิดพลาดเกี่ยวกับความแรงของท็อกซิน ต้องนำท็อกซินไปหา LD_{50/ml} ใหม่ จึงจะนำมาใช้ได้

4. การวิเคราะห์ข้อมูลและสรุปผลโดยวิธีทางสถิติ (47) นำข้อมูลที่ได้จากการทดสอบความแรงของเต้านั่สท็อกซอยด์ไม่โคล雷คปชูล ในหนูถีบักรรมวิเคราะห์โดยวิธีทางสถิติที่เรียกว่าการแจกแจงแบบไคสแควร์ (Chi-Square Distribution) ดังวิธีต่อไปนี้

4.1 นำข้อมูลที่ได้มาเรียบเรียงเป็นตารางที่เรียกว่า contingency table ตามตารางที่ 7

ตารางที่ 7 contingency table

อัตราส่วนความเจือจางของตัวอ่อนแรง	จำนวนหนูถีบักรรมที่รอด			
	แอดสอร์บเต้านั่สท็อกซอยด์	เต้านั่สท็อกซอยด์ไม่โคล雷คปชูล แอดสอร์บเต้านั่สท็อกซอยด์	เต้านั่สท็อกซอยด์ไม่โคล雷คปชูล	ผลรวม
1:30	X	X	X	X
1:60	X	X	X	X
1:120	X	X	X	X
ผลรวม	X	X	X	X

4.2 ตั้งสมมติฐาน Ho : จำนวนหนูถีบักรรมที่รอดไม่แตกต่างกันตามชนิดของท็อกซอยด์ Ha : จำนวนหนูถีบักรรมที่รอดแตกต่างกันตามชนิดของท็อกซอยด์

$$4.3 \text{ คำนวน } \chi^2 = \sum \frac{(O_i - E_i)^2}{E_i}$$

เมื่อ O_{ij} = จำนวนหนูที่รอดจากการทดลอง

E_{ij} = ค่าคาดหวัง (expected value) ที่ได้จากการคำนวณจากข้อมูล

4.4 เปิดตารางดูค่า χ^2 โดยใช้ $\alpha = 0.05$ degree of freedom
สำหรับการทดลองนี้ เท่ากับ 4

4.5 ส្តุปผล ถ้า χ^2 จากการคำนวณ น้อยกว่า χ^2 จากตารางจะยอมรับสมมติฐาน H_0
ถ้า χ^2 จากการคำนวณ มากกว่า χ^2 จากตารางจะปฏิเสธสมมติฐาน H_0
และยอมรับสมมติฐาน H_a

ศูนย์วิทยบรพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย