



บทที่ 7

### สรุปผลการศึกษาและข้อเสนอแนะ

การศึกษาการคาพาซิเตทของออสจี้กระป๋องปลั๊กแช่แข็งด้วยเฮปาริน โดยการเสาะแสวงหาความเข้มข้นที่เหมาะสมเวลาที่เหมาะสมในระดับความลดหลั่นดังนี้ ความเข้มข้นเฮปาริน 10, 12.5, 25, 50 และ 100 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร และในการจัดเวลา 15, 30, 45 และ 60 นาที ต่อความเข้มข้นด้วยการทดสอบออสจี้ในการเกิดการคาพาซิเตท และอะโครโซมรีแอ็คชั่น โดยการนำหัวออสจี้เจาะโอโอไซต์ของแฮมสเตอร์ที่ไม่มีโซนาเพลลูซิดา ที่เลี้ยงในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่มีปริมาตร 200, 100 และ 25 ไมโครลิตร ใช้จำนวนโอโอไซต์ต่อหยดน้ำยาเป็น 15-25, 15-20 และ 5 โอโอไซต์ ตามลำดับ เมื่อตรวจสอบการปฏิสนธิโดยการดูโปรนิวเคลียสของออสจี้พบว่าปริมาณของเฮปารินที่ให้ผลสูงสุด คือ 10 ถึง 25 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร ในเวลา 15 ถึง 45 นาที (69.2-73.3%) เมื่อใช้ปริมาตรของหยดน้ำยาเพาะเลี้ยง 25 ไมโครลิตร ต่อ 5 โอโอไซต์ รูปแบบของการหยดน้ำยาเพาะเลี้ยง พบว่ามีอิทธิพลต่ออัตราการเจาะไข่ เป็นต้นว่า หยดน้ำยา 6 หยด ต่อ 1 จานเพาะเลี้ยงในแนวเส้นรอบวง พบว่า มีศักยภาพในการปฏิสนธิที่ดีที่สุดของรูปแบบทั้งหมด 6 รูปแบบ

การศึกษาครั้งนี้เป็นการนำออสจี้แช่แข็ง ซึ่งเหมาะสำหรับเลี้ยงในหลอดทดลองในเวลานั้น ถ้านำไปใช้ออสจี้สด อาจจะได้ผลดีในช่วงเวลาที่ยาวนานกว่านี้ และควรพิจารณาความเหมาะสมต่าง ๆ เมื่อนำไปใช้ในการปฏิสนธิในหลอดแก้วของกระป๋องจริง ๆ เนื่องจากต้องใช้เวลาเลี้ยงนานกว่านี้ ปริมาตรของหยดน้ำยาที่เล็กเกินไปอาจไม่เหมาะสม ผู้ศึกษามีข้อ เสนอแนะสำหรับผู้สนใจที่จะศึกษาเรื่องนี้ต่อไป ดังนี้

1. น้ำยาเพาะเลี้ยงที่ใช้ ควรมีการปรับปรุงส่วนประกอบของน้ำยาเพาะเลี้ยงให้เหมาะสม เช่น ปริมาณของแคลเซียม ปริมาณของ BSA ที่ใช้
2. วิธีการเตรียมออสจี้การแยกออสจี้ที่เคลื่อนที่ได้และไม่ได้ออกจากกัน ในการศึกษาครั้งนี้ ใช้สารละลายเบอร์คอลล ซึ่งได้ผลดีมากแต่ก็ต้องใช้เวลาในการเตรียมพอสมควร เมื่อไม่จำเป็นต้องใช้ปริมาณของออสจี้มากเกินไป วิธีการแยกออสจี้

โดย swim up ก็เป็นวิธีที่ทำให้สะดวกและรวดเร็ว โดยเฉพาะในงานปฏิสนธิในหลอดแก้วของกระป๋อง ซึ่งจำเป็นต้องใช้ความเร็วในการเตรียมอสุจิ

3. การเก็บไข่จากแฮมสเตอร์ ระยะเวลาในการฉีดฮอร์โมน ควรทำเป็นมาตรฐานเหมือนกัน นอกจากนี้สภาพในการเคลื่อนย้ายไข่ วิธีการเอาไข่ออกจากท่อไข่ การย่อยโซนาเพลลูลีดาออก ตลอดจนการล้างไข่ในน้ำยาเพาะเลี้ยง ควรทำอย่างรวดเร็วและระมัดระวัง ไม่ควรทำให้ไข่อยู่ที่อุณหภูมิห้องนานเกินไป
4. การปฏิสนธิในหลอดแก้ว ไม่จำเป็นต้องใช้อสุจิในปริมาณที่มากเกินไป ในการศึกษาครั้งนี้ใช้เพียง 500,000 ตัว อสุจิที่มากเกินไปไม่มีผลในการเพิ่มเปอร์เซ็นต์การปฏิสนธิ การเพิ่มการปฏิสนธิขึ้นอยู่กับว่าอสุจินั้นเกิดการคาพาซิเตทและอะโครโซม รีแอคชั่น หรือไม่ ซึ่งงานการใช้เฮปารินกระตุ้นนั้นในกระป๋องได้ผลดีเช่นเดียวกับโค

การศึกษาโครโมโซม จากอสุจิกระป๋องบลักในครั้งนี้นี้ยังไม่สามารถตรวจสอบโครโมโซมได้ จำเป็นต้องปรับปรุงเทคนิคในการศึกษาต่อไป ซึ่งมีข้อที่ควรพิจารณา คือ

1. ไข่ที่จะนำไปศึกษาโครโมโซมต่อ ควรจะอยู่ในตู้บ่มเลี้ยงอย่างต่อเนื่องไม่ควรนำออกมาภายนอกตู้นานเกินไป
2. ในการตรวจสอบการปฏิสนธิควรแบ่งไข่ออกมาประเมินผลเพียงส่วนหนึ่ง ไม่ควรนำไข่ทั้งหมดมาตรวจสอบ ซึ่งมักจะทำให้ไข่ไม่พัฒนาต่อในระยะที่เกิดโปรนิวเคลียสเปอร์เซ็นต์ไข่ที่เกิดปฏิสนธิสูงย่อมมีโอกาสประสบความสำเร็จสูง
3. ระยะเวลาในการบ่มเลี้ยง เพื่อให้โครมาตินเกิด decondensation ในสัตว์แต่ละชนิดอาจแตกต่างกัน
4. ความเข้มข้นของสารที่ยับยั้ง การสร้าง spindle fiber
5. pH ของน้ำยาเพาะเลี้ยง มีผลต่อคุณภาพของโครโมโซมที่ได้
6. เทคนิคในการ fix ไข่บนสไลด์ ความสูงของหยดน้ำยา มีผลต่อการกระจายตัวของโครโมโซม

ในการศึกษาการคาพาซิเตทอสุจิ และการศึกษาโครโมโซมอสุจิของกระป๋องบลัก ในครั้งนี้ นับเป็นรายงานการศึกษาครั้งแรก ซึ่งข้อมูลที่ค้นพบยังต้องการศึกษาเพิ่มเติมอีกมาก กว่าที่จะนำไปใช้ประโยชน์ในการปฏิสนธิไข่กระป๋องในหลอดแก้ว