

## บทที่ 4

วิจารณ์และสรุปผล

จากการศึกษาความสำคัญของการดูดมิโน่ 4 ชนิด (กลูตามีน, เฟนิลอะลาเน็น, ไอโซลูซิน และ เมทไอโอนีน) ต่อการปฏิสินธิและการเจริญเติบโตของเอมบริโอของแอมส์เตอร์ในงานทดลองพบว่า การดูดมิโน่ที่เติมลงไปในน้ำยาปฏิสินธิไม่ช่วยให้อัตราการปฏิสินธิเพิ่มขึ้นเหนือกว่าน้ำยาปฏิสินธิที่ไม่เติมการดูดมิโน่ ไม่ว่าจะเติมพร้อมกันทั้ง 4 ชนิด หรือเติมเพียงชนิดเดียว โดยพบว่าอัตราการปฏิสินธิในน้ำยาที่ใช้ในการทดลองนี้ทุกชนิดสูงกว่า 90% และไม่แตกต่างกันทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) แม้ว่าการปฏิสินธิของสุจิและไข่ภายในอกร่างกายขึ้นกับปัจจัยหลายชนิด เช่น สารประกอบเกลือแร่และไอออนในน้ำยาปฏิสินธิ, สภาวะแวดล้อมภายในอกร่างกายที่เหมาะสม แต่ปัจจัยที่สำคัญยังขึ้นกับตัวอสุจิเองด้วย เนื่องจากวิธีการนำอสุจิมาทำปฏิสินธิกายนอกร่างกายของลักษณะลูกด้วยน้ำนมนั้น ไม่ว่าจะเป็นอสุจิที่ได้จากการหลังออกมารอย่างเช่นใน แมว, สุนัข, คน หรือนำอสุจิมาจาก cauda epididymis อย่างเช่นใน หนูตะเภา, แอมส์เตอร์, เมาร์, แรท ก็ตามพบว่า อสุจิที่เดินทางผ่านบริเวณ cauda epididymis ของลักษณะลูกด้วยน้ำนมทุกชนิดนั้นมีการเจริญพร้อมทั้งทางด้านสรีรวิทยา, ชีวเคมี และมีการเปลี่ยนแปลงด้านรูปร่างให้เหมาะสม (Orgebin - Crist, 1969; Bedford, 1975; 1979; Hamilton, 1977) โดยเฉพาะที่บริเวณ plasma membrane จะมีการเปลี่ยนแปลงยินยอมให้สารบางอย่างจากสภาวะแวดล้อมภายนอก เช่น seminiferous tubules และ cauda epididymis ซึ่งผ่านเข้าไปเก็บเป็นสารอาหารและสารให้พลังงาน (Yanagimachi, 1975; Mohri และ Yanagimachi, 1980) ดังนั้น อสุจิที่ผ่านบริเวณ cauda epididymis จึงสามารถเคลื่อนไหวได้เมื่อจากพลังงานที่สะสมไว้ภายในเซลล์ (Hoshi และคณะ, 1982a; 1982b) และ



สามารถผ่านกระบวนการ คานาซิเตชัน และ อะโครโซม รีแอคชัน ได้ใน น้ำยาปูวิสนาที่มีสารประกอบเกลือแร่และไอออนที่เหมาะสม (Yanagimachi, 1972b; Yanagimachi และคณะ, 1976; Mahi และ Yanagimachi, 1978; Rogers, 1978; Mrsny และคณะ, 1979) นักวิจัยพบว่า  $Ca^{2+}$  มีความจำเป็นและเป็นตัวเริ่มให้เกิดกระบวนการ อะโครโซม รีแอคชัน (Yanagimachi, 1972a; Yanagimachi และ Usui, 1974) นอกจากนี้ยังมีไอออนและสารประกอบหลายชนิดที่เป็นองค์ประกอบที่สำคัญต่อการเกิดกระบวนการ อะโครโซม รีแอคชัน เช่น  $K^+$  (Toyoda และ Chang, 1974; Mrsny และ Meizel, 1980),  $Mg^{2+}$  (Johnson, 1975; Rogers และ Yanagimachi, 1976), สารที่ให้พลังงานพวก ไฟรูเวท, แอลคเทก และกลูโคส (Pavlok, 1968; Miyamoto และ Chang, 1973a; Rogers และ Yanagimachi, 1975; Bavister และ Yanagimachi, 1977; Fraser และ Guinn, 1980; Okamoto และ Toyoda, 1980) และสาร macromolecule พวก BSA (Yanagimachi, 1969a; 1970; Miyamoto และ Chang, 1973a; Hoppe และ Whitten, 1974; Johnson, 1975; Blank และคณะ, 1976; Lui และคณะ, 1977; Davis, 1978; Meizel, 1978; Lui และ Meizel, 1979) ใน แมมส์เตอร์นักวิจัยพบว่ามีสารบางชนิดที่ช่วยในการเคลื่อนไหวของอสุจิ แมมส์เตอร์ เรียกว่า sperm motility factors (SMF) (Yanagimachi, 1969a; 1970; Bavister, 1975b; Bavister และคณะ, 1976; Bavister และ Yanagimachi, 1977) ซึ่งต่อมานับ สาร SMF เหล่านี้เป็นพวกสารล้อประลักษณ์ เช่น epinephrine, taurine และ hypotaurine (Cornett และ Meizel, 1978; Mrsny และคณะ, 1979) ช่วยในการกรยตุนการเคลื่อนไหวของอสุจิก่อนเกิดกระบวนการอะโครโซม รีแอคชัน เชลล์อสุจิของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยน้ำนมที่ ผ่านกระบวนการอะโครโซม รีแอคชันแล้วสามารถเจาะหหลุผ่านชั้น zona pellucida เข้าไปผสมกับไข่ได้ โดยอสุจิที่ผ่านกระบวนการอะโครโซม รีแอคชัน จะหลังเขอนไวซ์ม์ อะโครซิน ออกมายจากบริเวณ equatorial

segment ช่วยในการรวมตัวของ inner acrosomal membrane และเจาทะลุชั้น zona pellucida เข้าไปผสมกันได้ (Yanagimachi, 1982) ซึ่งน้ำยาปฏิสัมพันธ์ที่ใช้ในการทดลองครั้งนี้ทุกชนิดมีปัจจัยต่าง ๆ ที่กล่าวมาแล้วทั้งสิ้น ดังนั้นการเติมกรดอะมิโน 4 ชนิด หรือการเติมกรดอะมิโนเพียงบางชนิดในน้ำยาปฏิสัมพันธ์จะไม่มีความจำเป็นหรือช่วยส่งเสริมการเจาทะลุชั้น zona pellucida เข้าไปผสมกันได้ การปฏิสัมพันธ์ในน้ำยาที่เติมและไม่เติมกรดอะมิโนจะให้ผลไม่แตกต่างกัน

มีรายงานหลายฉบับชี้ให้เห็นว่า กรดอะมิโน 4 ชนิด ได้แก่ กлучามีน, ฟエン닐อลาโนน, ไอโซลูชัน และ เมทิโซโนน มีส่วนช่วยส่งเสริมการเจริญเติบโตของไข่ของแมลงแอมสเตรอร์ตั้งแต่ต้นในรังไป (Gwatkin และ Haidri, 1973) มีผลต่อการแบ่งตัวของเอมบริโอของแมลงสเตรอร์จากรายะ 1- เชลล์ เป็น 2- เชลล์ (Juettien และ Bavister, 1983) และจากรายะ 8- เชลล์ จนถึงระยะblastula โตรีซิล (Bavister และคณะ, 1983a) จากผลการทดลองในครั้งนี้พบว่า ไข่ของแมลงสเตรอร์ที่ได้จากการปฏิสัมพันธ์ที่เติมกรดอะมิโนทั้ง 4 ชนิด แล้วเพาเลี้ยงเอมบริโอที่ได้ในน้ำยาเพาเลี้ยงที่เติมกรดอะมิโนทั้ง 4 ชนิด แบ่งตัวเป็นเอมบริโอรายะ 2- เชลล์ (73.49%) ได้มากกว่าไข่ที่ได้จากการปฏิสัมพันธ์ในน้ำยาปฏิสัมพันธ์ที่ไม่เติมกรดอะมิโน แล้วเพาเลี้ยงต่อในน้ำยาเพาเลี้ยงที่เติมกรดอะมิโน (59.76%) และมากกว่าไข่ที่ได้จากการปฏิสัมพันธ์และเพาเลี้ยงต่อในน้ำยาเพาเลี้ยงที่ไม่เติมกรดอะมิโนตั้งแต่เริ่มการปฏิสัมพันธ์และการแบ่งตัว (38.31%) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) (จากตารางเปรียบเทียบค่า mean ที่ 3.3) ซึ่งผลการทดลองในครั้งนี้สอดคล้องและสนับสนุนการทดลองของ Juettien และ Bavister (1983) ที่ว่ากรดอะมิโนมีส่วนช่วยส่งเสริมการแบ่งตัวของเอมบริโอจากรายะ 1- เชลล์ เป็นเอมบริโอรายะ 2- เชลล์ ได้เพิ่มขึ้น Juettien และ Bavister ยังได้เสนอแนะว่า กรดอะมิโนเหล่านี้อาจหลังมาจากคิวมูลัสเซลล์ และเป็นสารที่มีความจำเป็นต่อการเจริญของไข่ตั้งแต่ต้นในรังไปจนกระทั่งตกไข่ นอกจากนี้ยังมีผลช่วยส่งเสริมการเจริญของไข่

ตั้งแต่เริ่มการปฏิสัชินิจกรรมทั่วจากรายบyle 1- เชลล์ ถึงราย 2- เชลล์ (Juettien และ Bavister, 1983; Leibfried และ Bavister, 1983)

จากการศึกษาความสำคัญของการคงมิโนيلاยนิดต่อการเจริญและการแบ่งตัวของเซลล์พบว่า กรณีของ amino acids เท่านั้นที่มีส่วนช่วยส่งเสริมการเจริญและการแบ่งตัวของเอมบริโอ (Gwatkin, 1966; Spindle และ Pederson, 1973; Juurlink และ Fedoroff, 1977) สำหรับในเยมสเตอร์พบว่า กลูตามีน ที่เติมในน้ำยาเพาะเลี้ยงเป็นกรณีที่จำเป็นและสำคัญมากกว่ากรณีของนิโนชันดื่นต่อการเจริญของไข่ตั้งแต่อยู่ในรังไป (Gwatkin และ Haidri, 1973; 1974), มีผลต่อการแบ่งตัวของเอมบริโอของเยมสเตอร์จากราย 1- เชลล์ เป็นราย 2- เชลล์ (Juettien และ Bavister, 1983), มีผลต่อการแบ่งตัวของเอมบริโอจากราย 8- เชลล์ เจริญถึงระยะblastocyst (Carney และ Bavister, 1987) และกลูตามีนยังมีความจำเป็นต่อการเพาะเลี้ยงเซลล์จากรังไป และเซลล์สร้างไฟเบอร์ของ chinese hamster ด้วย (Donnelly และ Scheffler, 1976; Hoffee, 1979) นอกจากนี้ กลูตามีนยังเป็นแหล่งให้พลังงานเป็นส่วนใหญ่ในการเจริญและการแบ่งตัวของเซลล์ของลักษณะเดียวกันนามเกิอบทุกชนิด (Eagle, 1955; Zielke และคณะ, 1984) โดยเซลล์ของลักษณะเดียวกันนี้มีต้องการกลูตามีนมากกว่ากรณีของนิโนชันดื่น ๆ ถึง 5-20 เท่า (Eagle, 1955) และจากการศึกษาการวัด oxidation rate ของกลูโคส และ กลูตามีน ในเซลล์ของลักษณะเดียวกันนี้มีผลพบว่า oxidation rate ของกลูตามีนมากกว่ากลูโคส อよ่างเช่น การวัด oxidation rate ของ human diploid fibroblasts พบว่า oxidation rate ของการออกซิไดซ์กลูโคส ( $98 \text{ nmol/h per mg cell protein}$ ) มากกว่า oxidation rate ของการออกซิไดซ์กลูโคส ( $2 \text{ nmol/h per mg cell protein}$ ) 50 เท่า (Sumbilla และคณะ, 1981) เนื่องจากกลูตามีนเป็นสารตั้งต้นของ purine และ pyrimidine ในการสร้างกรด nucleotide (Bender,

1985) และการออกซิไดร์กกลูตามีนจะให้กลูตامเมาท์, คาร์บอนไดออกไซด์เป็นส่วนใหญ่และแคลคเทกเป็นส่วนน้อย (Stoner และ Merchant, 1972; Zielke และคณะ, 1980) แต่การออกซิไดร์กกลูโคลจะให้แคลคเทกเป็นส่วนใหญ่ และคาร์บอนไดออกไซด์เป็นส่วนน้อย (Eagle และคณะ, 1958; Morell และ Froesch, 1973) จากการที่การออกซิไดร์กกลูตามีนแล้วให้คาร์บอนไดออกไซด์เป็นส่วนใหญ่ และการออกซิไดร์กกลูโคลให้คาร์บอนไดออกไซด์เป็นส่วนน้อย Stoner และ Merchant (1972) ให้ข้อเสนอแนะว่า กลูตามีนน่าจะเป็นแหล่งให้พลังงานส่วนใหญ่ในการเจริญและการแบ่งตัวของเซลล์มากกว่ากลูโคลและกรดอะมิโนชนิดอื่น ๆ ในเซลล์ของสัตว์เลี้ยงสุก ด้วยน้ำนม แต่การทดลองครั้งนี้ต่างจากการศึกษาของนักวิจัยรุ่นก่อน ๆ โดยพบว่า ในน้ำนม夷าเพาะเลี้ยง TL-PVA ที่มีกรดอะมิโนชนิดต่าง ๆ 3 ชนิด (รวมกลูตามีนด้วย) แต่ไม่มีเมทไธโอนิน การแบ่งตัวของเอมบริโอจากราย 1-เซลล์ ถึงราย 2- เซลล์ ต่ำกว่าในน้ำนม夷าเพาะเลี้ยงที่มีกรดอะมิโนชนิดอื่น 3 ชนิด แต่ไม่มีกลูตามีน ( $21.51\% \text{ vs } 62.87\%$  ตารางที่ 3.5) นอกจากนี้การเจริญของเอมบริโอจากราย 1- เซลล์ ถึงราย 2- เซลล์ ในน้ำนม夷าเพาะเลี้ยงที่ไม่มีเมทไธโอนินยังต่ำกว่าในน้ำนม夷าเพาะเลี้ยงที่ไม่มีไอโซลูชัน และเฟนนิลอาลานินอีกด้วย ( $21.51\% \text{ vs } 55.56\% \text{ vs } 60\%$ ) ผลการทดลองนี้แนะนำว่าเมทไธโอนิน น่าจะมีความสำคัญต่อการเจริญและการแบ่งเซลล์ของเอมบริโอจาก 1- เซลล์ เป็น 2- เซลล์ มากกว่ากรดอะมิโนอื่น ๆ ที่ใช้ นอกจากนี้จากการทดลองซึ่งเติมเมทไธโอนิน, เฟนนิลอาลานิน, ไอโซลูชัน หรือกลูตามีนชนิดใดชนิดหนึ่งเพียงชนิดเดียวลงในน้ำนม夷าเพาะเลี้ยง TL-PVA พบว่าในน้ำนม夷าเพาะเลี้ยง TL-PVA ที่เติมกลูตามีนให้ผลส่งเสริมการเจริญและการแบ่งตัวของเอมบริโอจากราย 1- เซลล์ ถึงราย 2- เซลล์ น้อยที่สุด น้อยกว่าน้ำนม夷าเพาะเลี้ยงที่เติมเฟนนิลอาลานิน, ไอโซลูชัน และ เมทไธโอนิน อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $20.30\% \text{ vs } 60.77\% \text{ vs } 43.09\% \text{ vs } 66.67\%$  ตารางที่ 3.8) และน้ำนม夷าเพาะเลี้ยงที่เติมเมทไธโอนินเพียงชนิดเดียวให้ผลในการส่งเสริมการเจริญและการแบ่งตัวของเอมบริโอถึงราย 2- เซลล์ มากที่สุด ( $66.67\%$ ) รองลงมาได้แก่ เฟนนิลอาลานิน ( $60.77\%$ ) และ

## ไอโซลูชัน (43.09%)

มีรายงานของนักวิจัยหลายท่านพบว่า การเติมทิงกลูโคสและกลูตามินในน้ำยาเพาะเลี้ยงเข้าด้วยกัน เชลล์จะออกซิได้ช้าลง (Donnelly และ Scheffler, 1976; Reitzer และคณะ, 1979; Zielke และคณะ, 1978; Sumbilla และคณะ, 1981) เช่นในการเพาะเลี้ยงเชลล์ *human fibroblasts* ในน้ำยาเพาะเลี้ยง ITU ที่เติม 2.0 mM ของกลูตามิน และเติมกลูโคสในปริมาณความเข้มข้นต่าง ๆ ตั้งแต่ 0-10 mM พบว่าในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่ไม่เติมกลูโคส oxidation rate ของกลูตามิน  $80.3 \pm 8.6$  และถ้าเพิ่มปริมาณความเข้มข้นของกลูโคสขึ้นเรื่อย ๆ oxidation rate ของกลูตามินจะลดลงเรื่อย ๆ และกลูโคสที่ความเข้มข้น 0.2 mM oxidation rate ของกลูตามินจะลดลงครึ่งหนึ่ง ( $46.1 \pm 2.9$ ) เมื่อเปรียบเทียบกับในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่ไม่เติมกลูโคส ในขณะที่ถ้าเติมสารให้พลังงานชนิดอื่น เช่น ไขมุนเวท, palmitate, octanoate, acetoacetate ลงในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่มีกลูตามิน เชลล์สามารถออกซิได้ช้าลง แต่มิกลูตามิน, uridine, inosine และ thymidine แทนกลูโคสได้ (Hoffee, 1979; Wice และคณะ, 1981) และพบว่าเชลล์สามารถออกซิได้ช้าลงในน้ำยาเพาะเลี้ยงนี้ (Zielke และคณะ, 1976; 1978; 1984; Sumbilla และคณะ, 1981) ดังนั้นการที่เชลล์ของลักษณะนี้สามารถออกซิได้ช้าลงในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่เติมกลูโคส (Zielke และคณะ, 1984) หรือการที่เชลล์สามารถเจริญเติบโตและแบ่งตัวได้ในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่ไม่มีกลูโคส แสดงให้เห็นว่าการออกซิได้ช้าลงมีความสัมพันธ์กับความเข้มข้นของกลูโคส ที่เติมลงไว้ในน้ำยาเพาะเลี้ยง นักวิจัยยังไม่ทราบกลไกที่กลูโคสไปขัดขวาง

การออกซิไดช์กลูตามีนของเซลล์ว่า เป็นอย่างไร แต่นักวิจัยหลายท่านให้ข้อเสนอแนะว่า กลูโคสที่เติมในน้ำยาเพาะเลี้ยงไม่ได้ขัดขวางการออกซิไดช์ของเซลล์โดยตรง แต่จะมีผลที่  $NAD^+$  โดยไปลดความสามารถของ  $NAD^+$  หรือลดคักษภาพให้ต่ำลง ทำให้กลูตามีนไม่สามารถเปลี่ยนไปเป็น  $\alpha$ -ketoglutarate ได้ ดังนั้นการออกซิไดช์กลูตามีนจึงลดลง (Crabtree, 1929; Koob, 1972; Seshagiri และ Bavister, 1989) ด้วยเหตุผลดังกล่าวอาจเป็นไปได้ว่าการเติมกลูตามีนเพียงชนิดเดียวในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่มีกลูโคสเป็นองค์ประกอบในการทดลองนี้เป็นผลให้การแบ่งตัวของเอมบริโอจากรายะ 1- เซลล์ เป็นระยะ 2- เซลล์ น้อยที่สุด (20.30% จากตาราง 3.8) เนื่องจากเอมบริโอมีความสามารถออกซิไดช์กลูตามีนได้เต็มที่ในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่มีกลูโคส แต่ในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่มีกลูโคสและเมทโซโนน หรือเฟนนิลอาลานิน หรือไอโอดีซูลฟิน เพียงชนิดเดียว เอมบริโอลสามารถแบ่งตัวจากรายะ 1- เซลล์ เป็นระยะ 2- เซลล์ ได้มาก เนื่องจากกลูโคสไม่ได้ไปขัดขวางการออกซิไดช์กรดอะมิโนทั้ง 3 ชนิดนี้

จากการศึกษาถึงความอยู่รอดของเอมบริโอที่ได้จากการปฏิสนธิและเพาะเลี้ยงจนเจริญถึงระยะ 2-เซลล์ ภายนอกร่างกาย โดยทำการถ่ายฝากรเอมบริโอเหล่านี้ไปยังตัวรับที่กระตุ้นให้ตั้งห้องเทียม ในระยะเวลาที่ลอดคล้องกับอายุของเอมบริโอ เปรียบเทียบกับการถ่ายฝากรเอมบริโอระยะ 2- เซลล์ ที่ได้จากการปฏิสนธิและเจริญอยู่ในตัวแม่ โดยนับจำนวนฟิตส์ที่ฝังตัวในมคลูกของตัวรับในวันที่ 8 ของการตั้งห้องเทียม และนับจำนวนลูกอ่อนที่ครบกำหนดคลอดพบว่า จำนวนฟิตส์ที่ฝังตัวที่ผนังมคลูกของตัวรับในกลุ่มทดลอง (10.83%) น้อยกว่าจำนวนฟิตส์ที่ฝังตัวที่ผนังมคลูกในกลุ่มควบคุม (18.33%) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) แต่ฟิตส์เหล่านี้ไม่สามารถเจริญเติบโตต่อจนครบอายุคลอดเป็นลูกปกติได้ทั้งในกลุ่มควบคุมและกลุ่มทดลอง อาจเนื่องจากว่าในหนูเอมสเทอร์การถ่ายฝากรเอมบริโอระยะ 1 - 2 เซลล์ ไปยังท่อน้ำไข่ของตัวรับที่ตั้งห้องเทียมในวันที่ 1 หรือ 2 เอมบริโอลสามารถจะเจริญและแบ่งตัวต่อได้น้อยมาก (Whittingham และ Bavister, 1977) แต่ถ้าทำ

การถ่ายฝากເອມบริโภczy 4- เชลล์ จนถึงระยะblastocyst ไปยังมดลูกของตัวรับพบว่า เออมบริโภคสามารถเจริญและมีชีวิตจนครบกำหนดคลอดได้มากกว่า การถ่ายฝากไปยังท่อน้ำไข่ (Sato และ Yanagimachi, 1972) ซึ่งการศึกษาครั้งนี้ให้ผลสอดคล้องกับรายงานของ Whittingham และ Bavister (1977) ที่ว่าการถ่ายฝากເອມบริโภczy 2- เชลล์ ไปยังท่อน้ำไข่ เออมบริโภคสามารถเข้าฝังตัวที่ผนังมดลูกและมีชีวิตครอบจนครบกำหนดคลอดได้น้อย และการที่ฟีตัลในกลุ่มควบคุมสามารถฝังตัวในผนังมดลูกมากกว่าฟีตัลในกลุ่มทดลองอาจเนื่องมาจาก เออมบริโภczy 2- เชลล์ ที่ได้จากกลุ่มทดลองอยู่ในสภาพแวดล้อมของการเพาะเลี้ยงภายใต้กร่างกายเป็นเวลานานกว่า (20-30 ชั่วโมง) ในกลุ่มควบคุม (0-1 ชั่วโมง) เออมบริโภคจากกลุ่มทดลองอาจมีสภาพอ่อนแอกว่ากลุ่มควบคุมจึงทำให้มีเออมบริโภคจากกลุ่มทดลองฝังตัวและเจริญเป็นฟีตัลได้น้อยกว่าในกลุ่มควบคุม (Whittingham, 1972; Yodyingyuad, 1982) สาเหตุอีกประการหนึ่งที่ทำให้เออมบริโภคที่ถ่ายฝากเข้าในท่อน้ำไข่เข้าฝังตัวที่ผนังมดลูกและเจริญจนครบกำหนดคลอดได้น้อยอาจเป็นเพราะเออมบริโภคเหล่านี้เคลื่อนลงสู่มดลูกช้าเกินไป โดยไปค้างอยู่ในท่อน้ำไข่นานเกิน 3 วัน ทำให้สภาพแวดล้อมในมดลูกไม่เหมาะสมสมต่อการเจริญและการฝังตัวของเออมบริโภคที่เคลื่อนลงสู่มดลูกในเวลาต่อมา (Noyes และ Dickmann, 1961) ซึ่งโดยปกติเออมบริโภจะเดินทางผ่านท่อน้ำไข่ไปยังมดลูกใช้เวลาเพียง 3 วันเท่านั้น

### การวิจัยในครั้งนี้มุ่งหวังเพื่อจะศึกษาผลของการคัดมินิโน 4 ชนิด ต่อ

การปฏิสนธิและการแบ่งตัวของเออมบริโภของแมมส์เตอร์จากรายยี 1- เชลล์ เจริญถึงรายยี 2- เชลล์ ในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่นิยมใช้เพาะเลี้ยงเออมบริโภของแมมส์เตอร์ พบว่าน้ำยาที่ใช้ในการทำปฏิสนธิให้ผลดีอยู่แล้ว โดยอัตราการปฏิสนธิสูงถึงกว่า 90% ที่เป็นเช่นนี้คงเนื่องมาจากน้ำยาปฏิสนธิที่ใช้มีองค์ประกอบเกลือแร่และสารประกอบสำคัญต่าง ๆ อุ่นร้อน ยิ่งกว่านั้นยังมีสาร epinephrine และ hypotaurine ช่วยกระตุ้นการเคลื่อนไหวของอสุจิอีกด้วย ตั้งนี้การคัดมินิโนทั้ง 4 ชนิด ที่ศึกษาจึงไม่ใช่สิ่งจำเป็นและ

ไม่ช่วยส่งเสริมในการปฏิสนธิสูงขึ้น อย่างไรก็ตามการคัดมิโนเหล่านี้ก็มีผลต่อการเจริญและการแบ่งตัวของเอมบริโอจากระยะ 1- เชลล์ ไปเป็น 2- เชลล์ อยู่บ้างไม่มากก็น้อย สิ่งที่น่าสนใจคือ เอembryoเจริญและแบ่งตัวในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่เติมกลูตามีนได้น้อยกว่าในน้ำยาเพาะเลี้ยงที่เติมการคัดมิโนชนิดอื่น ๆ อาจเป็นไปได้ว่ากลูโคลสที่เป็นส่วนประกอบในน้ำยาเพาะเลี้ยง ไปลดการออกซิไดซ์กรดคัมในโดยเดพาคัมลูตามีน (Donnelly และ Scheffler, 1976; Reitzer และคณะ, 1979; Zielke และคณะ, 1978; Sumbilla และคณะ, 1981) โดยยังคงการเปลี่ยนสารกลูตามีนไม่ให้เป็น Amphibolic Intermediate ทำให้เอมбрิโอมีความสามารถออกซิไดซ์กลูตามีนเพื่อให้พลังงานได้ จึงเป็นผลให้การเจริญของเอมบริโอลด์ต่ำลง และอาจเป็นสาเหตุให้เอมบริโอมีความสามารถเจริญผ่านระยะ 2- เชลล์ ได้ ดังนั้นการศึกษาผลของการคัดมิโนเหล่านี้จึงเป็นเรื่องที่น่าสนใจเช่นกัน ให้ลักษณะต่อไปในภายหน้า

ศูนย์วิทยาศาสตร์  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย