

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University
All rights reserved

Iscove's Modified Dulbecco's Medium (IMDM)

Iscove's Modified Dulbecco's Medium	17.7	กรัม
NaHCO ₃	3.024	กรัม
Penicillin G	100	unit/มล.
Gentamycin	100	มคล.

ละลาย IMDM 17.7 กรัมและ NaHCO₃ 3.024 กรัม ในน้ำกลั่น 800 มล. ปรับ pH = 7.4 ด้วย NaOH 1N เติม Penicillin G และ Gentamycin จากนั้นทำให้ปลอดเชื้อโดยกรองผ่าน filter membrane ขนาด 0.2 ไมครอน ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 47 มม. ใช้กรวย filtration assembly ที่ประกอบเข้ากับ Side-arm flask ขนาด 1 ลิตร กรองโดยอาศัยเครื่อง Vacuum ภายในตู้ปลอดเชื้อ

10 % Fetal Bovine Serum (10 % FBS)

10 % FBS ใน IMDM ประกอบด้วย FBS 10 มล.เติม IMDM 90 มล.ภายในสภาพปลอดเชื้อในตู้ปลอดเชื้อ เก็บที่ 4 องศาเซลเซียส ก่อนใช้นำมาอุ่นที่ 37 องศาเซลเซียส

สารละลาย HAT (hypoxanthine, aminopterin และ thymidine) (100X)

นำ HAT (100X) 1 มล. เติม 10 % FBS ใน IMDM 99 มล.ภายในสภาพปลอดเชื้อในตู้ปลอดเชื้อ เก็บที่ 4 องศาเซลเซียส ก่อนใช้นำมาอุ่นที่ 37 องศาเซลเซียส

สารละลาย HT (hypoxanthineและ thymidine) (100X)

นำ HT (100X) 1 มล. เติม 10 % FBS ใน IMDM 99 มล.ภายในสภาพปลอดเชื้อในตู้ปลอดเชื้อ เก็บที่ 4 องศาเซลเซียส ก่อนใช้นำมาอุ่นที่ 37 องศาเซลเซียส

สารละลายที่ใช้ในการเชื่อมเซลล์ (Fusion solution)

สารละลาย 50 % Polyethylene glycol (PEG) ประกอบด้วย Polyethylene glycol 2 กรัม เติม IMDM 2 มล. แล้วนำไปอบฆ่าเชื้อภายใต้ความดัน (autoclave)

สารละลาย 7.5 % dimethyl sulfoxide (DMSO) ประกอบด้วย dimethyl sulfoxide 7.5 มล. เติม IMDM 100 มล.

Fusion solution ประกอบด้วย สัดส่วน 50 % PEG: 7.5 % DMSO = 1:2

2-Mercaptoethanol (2-ME)

สารละลาย 2-ME (1000X) 0.0035 มล.เติม IMDM ให้ปริมาตรครบ 10 มล. เก็บที่ 4 องศาเซลเซียส เวลาใช้นำสารละลาย 2-ME 1 มล.เติมใน IMDM 1ลิตร ภายใต้สภาพปลอดเชื้อ

การเตรียมสารละลายอิมมูโนโมเนียมซัลเฟต

ละลาย $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ในน้ำกลั่น 500 มิลลิลิตร บน hot plate ละลายจนกระทั่งอิมโมเนียมซัลเฟตไม่สามารถละลายต่อไปได้อีก แล้วเติม $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ ลงไปอีกเล็กน้อย ตั้งทิ้งไว้ค้างคืนแล้วจึงนำมาใช้ได้

การเตรียมสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ (phosphate buffer saline, PBS)

NaCl	8.0 กรัม
KH_2PO_4	0.2 กรัม
$\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$	2.8 กรัม
KCl	0.2 กรัม

ละลายในน้ำกลั่น 1,000 มิลลิลิตร ปรับความเป็นกรด-ด่าง ให้เท่ากับ 7.4

การเตรียมสารละลาย EDTA เข้มข้น 500 มิลลิโมลาร์

$\text{EDTA} \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ (Ethylenediaminetetraacetic acid) 186 กรัม

ลงในน้ำกลั่น 500 มิลลิลิตร ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ให้ได้ 8.0 ด้วย 1N NaOH

การเตรียมสารละลายบัฟเฟอร์สำหรับการเคลือบ (coating buffer)

Na_2CO_3	4.29 กรัม
NaHCO_3	2.93 กรัม
NaN_3	0.20 กรัม

เติมน้ำกลั่น 900 มิลลิลิตร ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ให้ได้ 9.6 ด้วย 1N NaOH แล้วปรับ

ปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร เก็บที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

การเตรียมสารละลายบัฟเฟอร์สำหรับการล้าง (washing buffer)

polyethylene sorbitan monolaurate (Tween 80) 500 ไมโครลิตร และเติม PBS ให้ปริมาตรเป็น 1 ลิตร คนให้เข้ากัน เก็บที่อุณหภูมิห้อง

การเตรียมสารละลาย 1 % เจลาติน

ละลายเจลาติน 1 กรัม ในสารละลายสำหรับการเคลือบ 80 มิลลิลิตร คนบน hot plate ปรับปริมาตรให้เป็น 100 มิลลิลิตร

การเตรียมสารละลายสารตั้งต้น (citrate-phosphate buffer)

citric acid (monohydrate) 10.30 กรัม

$\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ 18.16 กรัม

เติมน้ำกลั่น 900 มิลลิลิตร ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ให้ได้ 5.0 ด้วย 1N NaOH หรือ 1N HCl แล้วปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร

การเตรียมสารละลายหยุดปฏิกิริยา (stopping solution)

การเตรียม 4N H_2SO_4 ประกอบด้วยเติม H_2SO_4 (98 %) 21.36 มิลลิลิตร ลงในน้ำกลั่นปรับปริมาตรเป็น 200 มิลลิลิตร

การเตรียมสารละลายตั้งต้นสำหรับการพัฒนาสีของ ELISA

O-phenylenediamine acetate (OPD) 0.048 กรัม

ละลายใน citrate-phosphate buffer ปริมาตร 12 มิลลิลิตร ทำในหลอดทดลองที่หุ้มด้วยอะลูมิเนียมฟอยด์เพื่อกันแสง นำไปเขย่าโดยใช้ Vortex-mixer เมื่อ OPD ละลายหมดแล้วจึงเติม 0.03 % ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (H_2O_2) 10 ไมโครลิตร (การเตรียม OPD จะเตรียมเมื่อต้องการใช้เท่านั้นเนื่องจากสารละลายจะเสื่อมสภาพอย่างรวดเร็วเมื่อถูกแสงสว่าง)

สารละลายสำหรับ thiophilic resin chromatography

สารละลาย ก.

Tris-HCL 12 กรัม

K_2SO_4 87 กรัม

ละลายในน้ำกลั่น 900 มล. ปรับ pH เป็น 7.6 ปรับปริมาตรเป็น 1000 มล.

สารละลาย ข

Tris-HCL 12 กรัม

ละลายในน้ำกลั่น 900 มล. ปรับ pH เป็น 7.6 ปรับปริมาตรเป็น 1000 มล.

50X Tris-acetate buffer (TAE)

Tris base 242.0 กรัม

Glacial acetic acid 57.1 มล.

0.5 M EDTA 100.0 มล.

1X TAE

50X TAE 20.0 มล.

น้ำกลั่น 980.0 มล.

Gel-loading buffer 6X

0.25 % Bromophenol blue

0.25 % Xylene cyanol

40 % (W/V) sucrose in H₂O

Ethidium bromide (10มก./100มล.)

Ethidium bromide 10.0 มก.

ละลายในน้ำกลั่น 100.0 มล.

40% acrylamide : bis (19:1)

acrylamide 380.0 กรัม

bis acrylamide 20.0 กรัม

เติมน้ำกลั่นให้ปริมาตรครบ 1 ลิตร

1X solution

10X PCR buffer	10	มคล.
น้ำกลั่นปลอดเชื้อ	90	มคล.

สารละลาย 1mM dNTPs

100 mM dATP	5.0	มคล.
100 mM dGTP	5.0	มคล.
100 mM dCTP	5.0	มคล.
100 mM dTTP	5.0	มคล.
น้ำกลั่นปลอดเชื้อ	480.0	มคล.

25 bp step ladder

stock 25 bp	5.0	มคล.
6X loading buffer	10.0	มคล.
น้ำกลั่นปลอดเชื้อ	45.0	มคล.

การเตรียมน้ำยาชะล้างตัวอ่อน (Flushing media)

NaCl	8.0 กรัม
KH ₂ PO ₄	0.2 กรัม
Na ₂ HPO ₄ ·12H ₂ O	2.8 กรัม
KCl	0.2 กรัม
Penicillin G	100 unit/มล.
Gentamycin	100 มคล.
Fetal Bovine Serum	10 มล.

ละลายในน้ำกลั่น 1,000 มิลลิลิตร ปรับความเป็นกรด-ด่าง ให้เท่ากับ 7.4



ภาคผนวก ข.

ภาพแสดงขั้นตอนการกระตุ้นเพิ่มการตกไข่และการเก็บตัวอ่อน

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

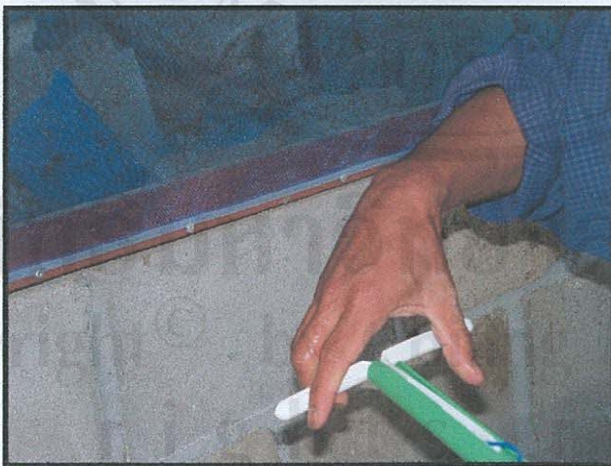
All rights reserved



ภาพที่ 1. แสดงขั้นตอนการตรวจสภาพรังไข่ของแม่โคตัวให้ก่อนเข้าโปรแกรมการกระตุ้น.



ภาพที่ 2. การล้างทำความสะอาดบริเวณช่องคลอดก่อนใส่ CIDR.



ภาพที่ 3. ขั้นตอนการใส่ CIDR เข้าสู่กระบอกระบายเพื่อนำใส่บริเวณช่องคลอด.



ภาพที่ 4. ขั้นตอนการใส่ CIDR
เข้าสู่กระบอกรถเพื่อนำใส่บริเวณ
ช่องคลอด.



ภาพที่ 5. ลักษณะที่สมบูรณ์ของ
ชุด CIDR ที่พร้อมสำหรับใส่
ให้กับแม่โค.



ภาพที่ 6. การใส่ CIDR ให้แม่โค
บริเวณช่องคลอด.

ลิขสิทธิ์

Copy

All rights reserved

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Mai University

reserved



ภาพที่ 7. แสดงสาย CIDR ที่พื้น
ออกมาจากช่องคลอดหลังการใส่
ซึ่งจะถอดเมื่อวันที่ 11 ของ
โปรแกรมการกระตุ้น.



ภาพที่ 8. วันในที่จะล้างตัวอ่อน
จะทำการล้างตรวจนับจำนวน
คอร์รีปัสตูเทียมที่รังไข่ทั้งสองข้าง
ก่อนการชะล้าง.



ภาพที่ 9. การเตรียมทางยาง
โพลีเอทิลีนสำหรับการชะล้างตัวอ่อน.



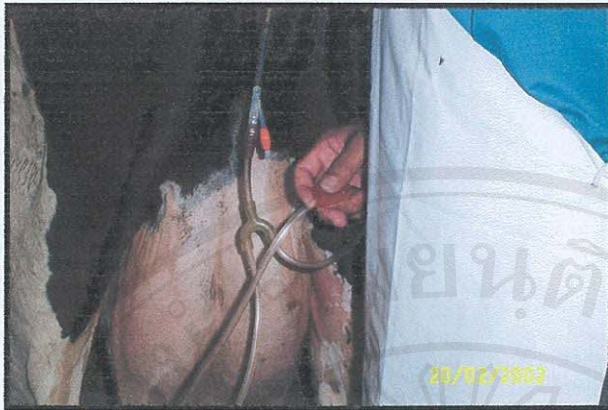
ภาพที่ 10. การล้างท่ออย่างไพลย์
ด้วยน้ำยาชะล้างตัวอ่อนเพื่อลด
ความเป็นพิษของแอลกอฮอล์.



ภาพที่ 11. การใส่ท่ออย่างไพลย์
เข้าสู่ปีกมดลูกที่ละข้างโดยจะใส่
ข้างที่มีการตกไข่สูงสุดก่อนและ
วางบอลูนบริเวณส่วนต้นของ
ปีกมดลูก.



ภาพที่ 12. การต่อท่ออย่างไพลย์
เข้าท่อทางเดินน้ำยาชะล้างตัว
อ่อน.



ภาพที่ 13. การควบคุมท่อขาง
เดินน้ำยาละลายตัวอ่อนด้วยที่
เปิด-ปิดสีแดงและขาวโดยที่สี
ขาวจะปล่อยน้ำยาเข้าส่วนสีแดง
ปล่อยน้ำยาออกสู่ที่กรองตัวอ่อน.



ภาพที่ 14. กล้องสเตอริโอที่ใช้
ในการหาตัวอ่อน.



ภาพที่ 15. เครื่องแช่แข็งตัวอ่อน.

ประวัติผู้เขียน

- ชื่อ** นายวิวัฒน์ พัฒนาวงศ์
- วันเดือนปีเกิด** 17 มกราคม พ.ศ. 2522
- ประวัติการศึกษา** สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนปลาย
โรงเรียนราชสีมาวิทยาลัย จ.นครราชสีมา ปีการศึกษา 2539
สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี วิทยาศาสตร์บัณฑิต (วท.บ.)
สาขา เทคโนโลยีการเกษตร (การผลิตสัตว์) ปีการศึกษา 2543
จากมหาวิทยาลัยมหาสารคาม
- การนำเสนอผลงาน** 1.) ได้รับรางวัลผู้นำเสนอผลงานวิทยานิพนธ์ดีเด่นในการประชุม
บัณฑิตศึกษาทางเทคโนโลยีชีวภาพเกษตร ครั้งที่ 1
วันที่ 18-19 มีนาคม พ.ศ. 2547
ณ โรงแรมรามาร์คาร์เดน กรุงเทพมหานคร
- 2.) ได้รับรางวัลผู้นำเสนอผลงานวิทยานิพนธ์ดีเด่นสาขาเกษตรศาสตร์ใน
การประชุมบัณฑิตศึกษาแห่งชาติ ครั้งที่ 4 วันที่ 10-11 สิงหาคม พ.ศ.
2547 ณ โรงแรมโลตัสปางสวนแก้ว จังหวัดเชียงใหม่
- 3.) เข้าร่วมแสดงผลงานภาคโปรสเตอร์ในการประชุม The 5th Princess
Chulabhorn International Science Congress EVOLVING GENETICS
and ITS GLOBAL IMPACT วันที่ 16 – 20 สิงหาคม พ.ศ. 2547
ณ โรงแรมแชงกรีล่า กรุงเทพมหานคร
- ทุนการศึกษา** ได้รับทุนการศึกษาจาก โครงการข่อยบัณฑิตศึกษาและวิจัยสาขา
เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร ระดับปริญญาโท ปีการศึกษา 2545