

ปฏิบัติการจุลชีววิทยาอาหาร (FTH-212)

การตรวจวัดปริมาณยาปฏิชีวนะคลอแรมฟินิคอลในอาหารด้วยเทคนิค ELISA

อาจารย์ ดร. จิราพร เจริญกุล

บทนำ

คลอแรมฟินิคอลเป็นยาปฏิชีวนะที่มีขอบเขตการออกฤทธิ์กว้าง (broad spectrum antibiotic) และมีผลข้างเคียงต่อร่างกายมนุษย์ ก่อให้เกิดภาวะเลือดจาง ปัจจุบันห้ามใช้ในอุตสาหกรรมการเลี้ยงสัตว์ เพื่อผลิตอาหาร เช่น การเลี้ยงผึ้ง สัตว์น้ำ อย่างไรก็ตามก็ตีพบการปนเปื้อนคลอแรมฟินิคอลในอาหารส่งออกจากแถบเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ การทดสอบทางห้องปฏิบัติการเพื่อตรวจการปนเปื้อนมีหลายวิธี เช่น High Performance Liquid Chromatography (HPLC), liquid chromatographic mass spectrometer (LC/MS/MS), แต่วิธีการเหล่านี้ต้องใช้เวลา และเครื่องมือมีราคาแพง วิธีการทดสอบทางอิมมูโนเป็นการตรวจวิเคราะห์การปนเปื้อนยาปฏิชีวนะโดยอาศัยปฏิกิริยาระหว่างแอนติเจนและแอนติบอดี มีการทดสอบหลายวิธีที่ใช้ตรวจวิเคราะห์ เช่น radioimmunoassay, enzyme immunoassay, rapid test (strip test), Biacore วิธีที่ทำได้ง่าย รวดเร็ว และมีความไวและความแม่นยำสูง คือ Enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) สามารถตรวจวิเคราะห์ในตัวอย่างอาหารหลายประเภท เช่น น้ำผึ้ง นม นมผง ไข่ เนื้อ ปลา กุ้ง ไส้กรอก โดยนำอาหารเหล่านี้มาสกัดก่อนนำไปทดสอบ ELISA ยังนำไปประยุกต์ใช้กับการตรวจหาการปนเปื้อนเชื้อจุลินทรีย์ในอาหารซึ่งเป็นวิธีที่นิยมใช้ในห้องปฏิบัติการ ในบทปฏิบัติการนี้ นักศึกษาจะได้ทดลองตรวจวิเคราะห์การปนเปื้อนคลอแรมฟินิคอลในตัวอย่างอาหาร

หลักการ Competitive enzyme immunoassay

แอนติบอดีจำเพาะต่อคลอแรมฟินิคอลถูกนำมาเคลือบในหลุมของ microtiter plate เมื่อเติมสารละลายคลอแรมฟินิคอลมาตรฐาน (standard) หรือ ตัวอย่างตรวจ (samples) พร้อมกับคลอแรมฟินิคอลที่ติดฉลากด้วย enzyme ลงไปทำปฏิกิริยากับแอนติบอดี คลอแรมฟินิคอลที่ติดฉลาก และคลอแรมฟินิคอลที่ไม่ได้ติดฉลาก (standard หรือ sample) จะแย่งกันจับกับแอนติบอดี ส่วนเกินที่ไม่ได้ทำปฏิกิริยาจะถูกกำจัดออกไปในขั้นตอนการล้าง เติมสับสเตรต (substrate) ของเอนไซม์จะเกิดสีฟ้าและเมื่อหยุดปฏิกิริยาด้วยน้ำยา stop solution สีของสารละลายจะเปลี่ยนเป็นสีเหลือง วัดความเข้มสีด้วยเครื่องสเปคโตรโฟโตมิเตอร์ที่ 450 nm ปริมาณความเข้มสีจะเป็นสัดส่วนผกผันกับปริมาณคลอแรมฟินิคอลที่ปนเปื้อนในตัวอย่าง

วัสดุอุปกรณ์และน้ำยา

1. 96 -well-microtiter plate
2. สารมาตรฐานคลอแรมฟินิคอล (standard) 0, 25 ppt, 50 ppt, 100 ppt, 250 ppt, 750 ppt
3. คอนจูเกต (peroxidase conjugated chloramphenicol concentrate) ระยะการคงตัวจำกัด ควรเตรียมก่อนใช้ คอนจูเกต 1 ส่วนใน บัฟเฟอร์ 10 ส่วน เช่น conjugate 200 μ l ใน buffer 2 ml เพียงพอสำหรับ 4 strips
4. substrate [Tetramethylbenzidine-hydrogen peroxide (TMB/H₂O₂)]
5. Stop solution (1 N sulfuric acid)
6. conjugate/ sample dilution buffer (100 ml)

7. washing buffer ; (phosphate buffer saline ;PBS) ละลายผงบัฟเฟอร์ในน้ำกลั่น 1 ลิตร เก็บที่ 4°C ได้นาน 4-6 สัปดาห์
8. centrifuge
9. shaker
10. vortex
11. mixer
12. automatic pipette ขนาด 20-200 μl
13. multichanel automatic pipette ขนาด 300 μl
14. pipette tip
15. กระดาษซับ/ทิชชู

ขั้นตอนวิธีการทดสอบ

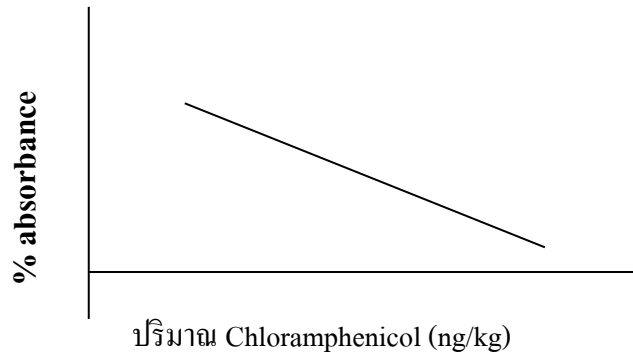
1. นำน้ำยาและชุดทดสอบออกมาวางที่อุณหภูมิห้อง
2. เขียนหมายเลข standard (Std.) และ unknown (Unk) สารควบคุมผลบวก (positive control ;NC) และสารควบคุมผลลบ (negative control ; NC) บน microtiter plate
3. เติม standard และตัวอย่าง สารควบคุมผลบวกและลบลงในหลุม microtiter plate หลุมละ 50 μl ตามตาราง

แถว	1	2	3
A	Std. 0	Std. 0	Unk.1
B	Std. 25	Std. 25	Unk.1
C	Std. 50	Std. 50	Unk 2
D	Std. 100	Std. 100	Unk 2
E	Std. 250	Std. 250	Unk 3
F	Std. 750	Std. 750	Unk 3
G	NC	NC	Unk 4
H	PC	PC	Unk 4

4. เติม คอนจูเกตเอ็นไซม์ที่เจือจางแล้ว ลงในทุกหลุม หลุมละ 50 μl Incubate ที่อุณหภูมิห้องนาน 1 ชม.
5. เทสารละลายทั้งหมดในเพลททิ้งและซับ โดยคว่ำเพลทเคาะเบาๆ 3-4 ครั้งบนกระดาษทิชชู
6. เติม washing buffer หลุมละ 250 μl ดูดล้างขึ้นลง 4-5 ครั้ง แล้วดูดสารทั้งหมดทิ้งไป ทำซ้ำอีก 3 ครั้ง ครั้งสุดท้ายซับด้วยกระดาษทิชชู โดยคว่ำเพลทเคาะเบาๆ 3-4 ครั้ง
7. เติมสับสเตรต (Substrate) ลงในทุกหลุมหลุมละ 100 μl ผสมโดยการเคาะเพลทเบาๆ Incubate ที่อุณหภูมิห้องในที่มืดนาน 15 นาที
8. เติมน้ำยา Stop solution ลงในทุกหลุมหลุมละ 100 μl ผสมโดยการเคาะเพลทเบาๆ นำไปวัดการดูดกลืนแสง (OD) ที่ 450 nm ควรอ่านผลภายในเวลา 30 นาที
9. คำนวณผลโดยนำเอา $OD_{\text{standard}} / OD_{\text{unk}} \times 100 = \% \text{ absorbance}$

OD zero standard (std.0)

10. นำค่า % absorbance ไป plot ในกระดาษกราฟ semilog โดยให้แกน Y เป็นค่า % absorbance และแกน X เป็น ค่าความเข้มข้นของ Chloramphenicol (ng/kg or parts per trillion ;ppt)



11. นำค่า OD ที่ได้จาก Sample มาอ่านค่าจากกราฟมาตรฐาน
 12. ตัวอย่างที่มีความเข้มข้นมากควรนำไปทำการเจือจางก่อน และเมื่ออ่านค่าจากกราฟมาตรฐานแล้ว ให้คุณอัตราการเจือจางกลับ

ข้อควรระวัง

1. สาร Substrate มีความไวต่อแสงมาก ควรเก็บหรือหลีกเลี่ยงไม่ให้โดนแสง
2. หาก สาร Substrate เปลี่ยนเป็นสีน้ำเงินก่อนใช้แสดงว่าน้ำยาเสื่อมคุณภาพ

สรุปขั้นตอนการทดสอบ

 <p>Add 50 µl extract or standard</p>	 <p>Add conjugate</p>	<p>Incubate RT 1 hr</p>
 <p>Remove liquid</p>	 <p>Rinse with buffer</p>	
 <p>Add substrate and incubate</p>	 <p>Add stop solution</p>	 <p>Read the plate</p>

ผลการทดลอง

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

.....

.....

.....

.....

.....
.....
.....
.....
.

เอกสารอ้างอิง

1. ลัดดา แก้วกล้าปัญญาเจริญ, เฉลิมพร ควรหา และกนกพร อธิสุข. การพัฒนาวิธีตรวจวิเคราะห์คลอแรมเฟนิคอลลดตกค้างในนมผงและน้ำผึ้งโดยวิธี LC-MS/MS / วารสารกรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ ปีที่49 ฉบับที่ 3 (2550) ; 190-200.
2. Barbara K. Neuhaus, Jefferey A Hurlbut, Walter Hammack. LC/MS/MS analysis of chloramphenicol in shrimp. Laboratory Information Bulletin 2002; 18 (9).
3. Jaenc-Marc Diserense. Microsystems for the detection of food contaminants. Retrieved November 5, 2008. from www.goodfood-project.org/www/Works/Florence2/florencejmd.pdf
4. เอกสารประกอบน้ำยา RIDASCREEN Chloramphenicol Art No. R1505; R-Biopharm AG, Darmstadt, Germany