

สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อ

1. อาหารเลี้ยงเชื้อ *Azotobacter* sp. (Ashby, 1907)

| | |
|--------------------------------------|-----------|
| Distilled water | 1000 ml |
| Mannitol | 15.0 g |
| K ₂ HPO ₄ | 0.2 g |
| MgSO ₄ ·7H ₂ O | 0.2 g |
| NaCl | 0.2 g |
| CaSO ₄ ·2H ₂ O | 0.1 g |
| CaCO ₃ | 5.0 g |
| pH | 6.8 ± 0.2 |

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอน้ำ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

2. อาหารเลี้ยงเชื้อ Ammonifying bacteria

Peptone medium

| | |
|--------------------------------------|---------------|
| Peptone | 5.0 g |
| K ₂ HPO ₄ | 1.0 g |
| KH ₂ PO ₄ | 1.0 g |
| MgSO ₄ ·7H ₂ O | 0.5 g |
| NaCl | Trace (1 g) |
| Distilled water | 1000 ml |
| pH | 7 |

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอน้ำ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

3. ๓1๗13 Standard plate count agar (APHA)

A standard medium corresponding to the AHPA formulation for milk, water, food and dairy products.

| | |
|-----------------------------|---------|
| Yeast extract | 2.5 g |
| Pancreatic digest of casein | 5.0 g |
| Glucose | 1.0 g |
| Agar | 15.0 g |
| Distilled water | 1000 ml |
| pH | 7 ± 0.2 |

ชั่ง SPCA 23.5 กรัม ลงในน้ำ 1 ลิตร ค้มให้ละลาย แล้วใส่ในขวดนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

4. ๓1๗13 Proteolytic bacteria

Frazier gelatin medium

| | |
|---------------------------------|---------|
| NaCl | 3.0 g |
| K ₂ HPO ₄ | 1.5 g |
| KH ₂ PO ₄ | 0.5 g |
| Gelatin | 4.0 g |
| Dextrose | 0.05 g |
| Peptone | 0.1 g |
| Beef extract | 5.0 g |
| Agar | 15.0 g |
| Distilled water | 1000 ml |
| pH | 7 |

นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

5. Nitrate broth

| | |
|-------------------|---------|
| Beef extract | 3.0 g |
| Peptone | 5.0 g |
| Potassium nitrate | 1.0 g |
| Distilled water | 1000 ml |

ละลายส่วนผสมทั้งหมดลงในน้ำโดยใช้ความร้อนช่วยบรรจุหลอดทดสอบซึ่งมี Durham tube นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

6. Nitrite-Formation medium

| | |
|------------------------------|---------|
| $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$ | 2.0 g |
| K_2HPO_4 | 1.0 g |
| MgSO_4 | 0.5 g |
| FeSO_4 | 0.4 g |
| CaCO_3 | 5.0 g |
| Distilled water | 1000 ml |

ละลายส่วนผสมทั้งหมดด้วยความร้อน บรรจุหลอด หากเตรียมแล้วใช้ได้ทันทีไม่จำเป็นต้องฆ่าเชื้อ การฆ่าเชื้อใช้การนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที

7. Nitrate-formation medium

| | |
|--------------------------|---------|
| NaNO_2 | 1.0 g |
| K_2HPO_4 | 1.0 g |
| MgSO_4 | 0.3 g |
| Na_2CO_3 | 1.0 g |
| NaCl | 1.0 g |
| FeSO_4 | 0.4 g |
| Distilled water | 1000 ml |

การเตรียมเช่นเดียวกับ Nitrite-Formation medium (คู่มือปฏิบัติการจุลชีววิทยาสิ่งแวดล้อม สำหรับนักศึกษาคณะวิทยาศาสตร์ 326-424. 2540)

8. Casein medium

| | |
|-----------------|--------|
| Tryptone | 5.0 g |
| Yeast extract | 2.5 g |
| Glucose | 1.0 g |
| Agar | 15.0 g |
| Skim milk | 20 ml |
| Distilled water | 980 ml |

ใส่ Skim milk ก่อนผสมลงในขวด นำไปนึ่งฆ่าเชื้อด้วยหม้อนึ่งความดันไอน้ำ 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 10 นาที แล้วทำให้เย็นทันที

สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

1. Nessler's reagent

ละลาย Potassium iodide 3.5 g ในน้ำกลั่น 15 ml เป็นสารละลาย ก

ละลาย Mercuric acid chloride 1.7 g ในน้ำกลั่น 30 ml เป็นสารละลาย ข

ละลาย Sodium hydroxide 12 g ในน้ำกลั่น 30 ml เป็นสารละลาย ค

นำสารละลาย ข ค่อยๆ เติมลงไปนในสารละลาย ก พร้อมทั้งเขย่าไปด้วยจนเกิดตะกอนสีแดงอย่างถาวร จากนั้นเติมสารละลาย ค แล้วเจือจางให้สารละลายทั้งหมด ปรับปริมาตรเป็น 100 ml ค่อยๆ เติมสารละลาย ข ที่เหลือ จนเกิดตะกอน ชุ่มชื้นเล็กน้อย วางทิ้งไว้ให้ใส รินเอาส่วนใสมาใช้

2. Sulfanilic acid 1%

Sulfanilic acid 0.8 g

Acetic acid 5 N 100 ml

ละลาย Sulfanilic acid ใน Acetic acid ผสมให้เข้ากันดี

3. α -Naphthylamine

α -Naphthylamine 5 g

Sulphuric acid conc. 8 ml

Distilled water 1000 ml

เติม Sulphuric acid conc. ใน Distilled water ผสมให้เข้ากัน เติม α -Naphthylamine ลงไป เขย่าให้เข้ากัน

4. Diphenylamine reagent

| | |
|----------------------|---------|
| Diphenylamine | 0.7 g |
| Sulphuric acid conc. | 60 ml |
| HCl | 11.3 ml |
| Distilled water | 29 ml |

ละลาย Diphenylamine ลงใน Sulphuric acid conc. จากนั้นค่อยๆ เท ลงไปในน้ำกลั่น ที่ตั้งไว้ ให้เย็นเดิม HCl ลงไปช้าๆ ที่ตั้งไว้ข้ามคืนก่อนใช้

5. น้ำยาทดสอบ Bacteria ย่อยโปรตีน

| | |
|-------------------|--------|
| HgCl ₂ | 15 g |
| HCl | 20 ml |
| Distilled water | 100 ml |

Quantitative determination of microorganisms

Table for analyzing results of quantitative count of bacteria by dilution method (MPN)

| Numerical Characteristic | Probable Number in Presence of Parallel Test Tubes | | | Numerical Characteristic | Probable Number in Presence of Parallel Test Tubes | | | Numerical Characteristic | Probable Number in Presence of Parallel Test Tubes | | |
|--------------------------|--|-----|-----|--------------------------|--|------|-----|--------------------------|--|-------|-------|
| | 3 | 4 | 5 | | 3 | 4 | 5 | | 3 | 4 | 5 |
| 000 | 0.0 | 0.0 | 0.0 | 222 | 3.5 | 2.0 | 1.4 | 433 | — | 30.0 | — |
| 001 | 0.3 | 0.2 | 0.2 | 223 | 4.0 | — | — | 434 | — | 35.0 | — |
| 002 | — | 0.5 | 0.4 | 230 | 3.0 | 1.7 | 1.2 | 440 | — | 25.0 | 3.5 |
| 003 | — | 0.7 | — | 231 | 3.5 | 2.0 | 1.4 | 441 | — | 40.0 | 4.0 |
| 010 | 0.3 | 0.2 | 0.2 | 232 | 4.0 | — | — | 442 | — | 70.0 | — |
| 011 | 0.6 | 0.5 | 0.4 | 240 | — | 2.0 | 1.4 | 443 | — | 140.0 | — |
| 012 | — | 0.7 | 0.6 | 241 | — | 3.0 | — | 444 | — | 160.0 | — |
| 013 | — | 0.9 | — | 300 | 2.5 | 1.1 | 0.8 | 450 | — | — | 4.0 |
| 020 | 0.6 | 0.5 | 0.4 | 301 | 4.0 | 1.8 | 1.1 | 451 | — | — | 5.0 |
| 021 | — | 0.7 | 0.6 | 302 | 6.5 | 2.0 | 1.4 | 500 | — | — | 2.5 |
| 022 | — | 0.9 | — | 303 | — | 2.5 | — | 501 | — | — | 3.0 |
| 030 | — | 0.7 | 0.6 | 310 | 4.5 | 1.6 | 1.1 | 502 | — | — | 4.0 |
| 031 | — | 0.9 | — | 311 | 7.5 | 2.0 | 1.4 | 503 | — | — | 6.0 |
| 040 | — | 0.9 | — | 312 | 11.5 | 3.0 | 1.7 | 504 | — | — | 7.5 |
| 041 | — | 1.2 | — | 313 | 16.0 | 3.5 | 2.0 | 510 | — | — | 3.5 |
| 100 | 0.4 | 0.3 | 0.2 | 320 | 9.5 | 2.0 | 1.4 | 511 | — | — | 4.5 |
| 101 | 0.7 | 0.5 | 0.4 | 321 | 15.0 | 3.0 | 1.7 | 512 | — | — | 6.0 |
| 102 | 1.1 | 0.8 | 0.6 | 322 | 20.0 | 3.5 | 2.0 | 513 | — | — | 8.5 |
| 103 | — | 1.0 | 0.8 | 323 | 30.0 | — | — | 520 | — | — | 5.0 |
| 110 | 0.7 | 0.5 | 0.4 | 330 | 25.0 | 3.0 | 1.7 | 521 | — | — | 7.0 |
| 111 | 1.1 | 0.8 | 0.6 | 331 | 45.0 | 3.5 | 2.0 | 522 | — | — | 9.5 |
| 112 | — | 1.1 | 0.8 | 332 | 110.0 | 4.0 | — | 523 | — | — | 12.0 |
| 113 | — | 1.3 | — | 333 | 140.0 | 5.0 | — | 524 | — | — | 15.0 |
| 120 | 1.1 | 0.8 | 0.6 | 340 | — | 3.5 | 2.0 | 525 | — | — | 17.5 |
| 121 | 1.5 | 1.1 | 0.8 | 341 | — | 4.5 | 2.5 | 530 | — | — | 8.0 |
| 122 | — | 1.3 | 1.0 | 350 | — | — | 2.5 | 531 | — | — | 11.0 |
| 123 | — | 1.6 | — | 400 | — | 2.5 | 1.3 | 532 | — | — | 14.0 |
| 130 | 1.6 | 1.1 | 0.8 | 401 | — | 3.5 | 1.7 | 533 | — | — | 17.5 |
| 131 | — | 1.4 | 1.0 | 402 | — | 5.0 | 2.0 | 534 | — | — | 20.0 |
| 132 | — | 1.6 | — | 403 | — | 7.0 | 2.5 | 535 | — | — | 25.0 |
| 140 | — | 1.4 | 1.1 | 410 | — | 3.5 | 1.7 | 540 | — | — | 13.0 |
| 141 | — | 1.7 | — | 411 | — | 5.5 | 2.0 | 541 | — | — | 17.0 |
| 200 | 0.9 | 0.6 | 0.5 | 412 | — | 8.0 | 2.5 | 542 | — | — | 25.0 |
| 201 | 1.4 | 0.9 | 0.7 | 413 | — | 11.0 | — | 543 | — | — | 30.0 |
| 202 | 2.0 | 1.2 | 0.9 | 414 | — | 14.0 | — | 544 | — | — | 35.0 |
| 203 | — | 1.6 | 1.2 | 420 | — | 6.0 | 2.0 | 545 | — | — | 45.0 |
| 210 | 1.5 | 0.9 | 0.7 | 421 | — | 9.5 | 2.5 | 550 | — | — | 25.0 |
| 211 | 2.0 | 1.3 | 0.9 | 422 | — | 13.0 | 3.0 | 551 | — | — | 35.0 |
| 212 | 3.0 | 1.6 | 1.2 | 423 | — | 17.0 | — | 552 | — | — | 60.0 |
| 213 | — | 2.0 | — | 424 | — | 20.0 | — | 553 | — | — | 90.0 |
| 220 | 2.0 | 1.3 | 0.9 | 430 | — | 11.5 | 2.5 | 554 | — | — | 100.0 |
| 221 | 3.0 | 1.6 | 1.2 | 431 | — | 16.5 | 3.0 | 555 | — | — | 180.0 |
| | | | | 432 | — | 20.0 | 4.0 | | | | |

ที่มา Ritra R. Colwell and Michsel S. Zambruski.1973. Method in aquatic microbiology.