



ميكروبيولوجيا زراعية - عام

انتشار الميكروبات في الطبيعة (طلاب الفرقة الثانية)

إعداد

د/ شريف محمد القاضى

مدرس الميكروبيولوجيا الزراعية - كلية الزراعة - جامعة دمياط



صمم الجدول التالي فى ورقة إجابة مع كتابة اسمك وقسمك عليها

الدرجة	الإجابة الصواب	إجابة السؤال	رقم السؤال
			1
			2
			3
			4
			5
			6
			7
			8
			9
			10
	مجموع الدرجات		

أجب من فضلك على الأسئلة التالية فى المكان المخصص لإجابة السؤال بوضع علامة صح أو خطأ أما كل سؤال مما يأتى

1

**** ملحوظة هامة :**

تجنب كل شطب أو قشط حتى لا تفقد الدرجات

1- المزرعة النقية **stab cultures** هى تلك المزرعة التى تحتوى على نواع واحد فقط من الميكروبات.

2- المزرعة المائلة **slant** هى تلك المزارع التى تلقح بإبرة التلقيح ذات العقدة **needle**.

3- من عيوب الطريقة الكيميائية لإختبار كفاءة التعقيم أنها تختبر مدة التعقيم فقط ولا تختبر درجة الحرارة ويستخدم فيها

ميكروب **Bacillus stearothermophilis**.

4- التلقيح الميكروبي **incubation** هو ادخال ميكروبات الى بيئة مغذية.

5- توجد الميكروبات فى كل مكان من حولنا ولا يوجد مكان يخلو منها وهى توجد فى صورة مختلطة **axenic**.

6- التحضين هى عملية حفظ البيئات الغذائية الملقحة على درجة حرارة وفترة زمنية مناسبة حتى تنمو وتكاثر الميكروبات

مكونة مستعمرات **colonies** يمكن رؤيتها بالعين المجردة.

7- يجب وضع مزارع الأطباق فى مجاميع (4-5 أطباق) على أن تكون مقلوبة فى الأتوكلاف **Incubator** لتجنب تلوثها.

8- تلقيح بيئات الأجار العميق بإبرة التلقيح **loop** فتكون مزارع الاهتزاز.

9- يجب مراعاة صب البيئات فى أطباق بترى تحت شروط التعقيم عند عمل مزارع **slope culture**.

10- عند تنمية ميكروبات **mesophiles** يجب ضبط درجة حرارة الحضان على 15°م.

سلم ورقة الإجابة إلى زميلك

سوف يتم مراجعة الإمتحان لمعرفة الإجابة الصواب

يقوم زميلك بعد معرفة الاجابة الصواب بوضع درجة واحد أمام كل إجابة صحيحة

يقوم زميلك بعد معرفة الاجابة الصواب بوضع علامة خطأ أمام كل إجابة خاطئة

يقوم زميلك بحساب مجموع الدرجات

دراسة أشكال المستعمرات

دراسة المجموعات (المستعمرات) البكتيرية Study of bacterial colonies

1- الشكل

دائري	إهليلجي	مغزلي	مثلث الأقسام
قوحي	غير منتظم	شكل الوردية	جذري
			خيطي



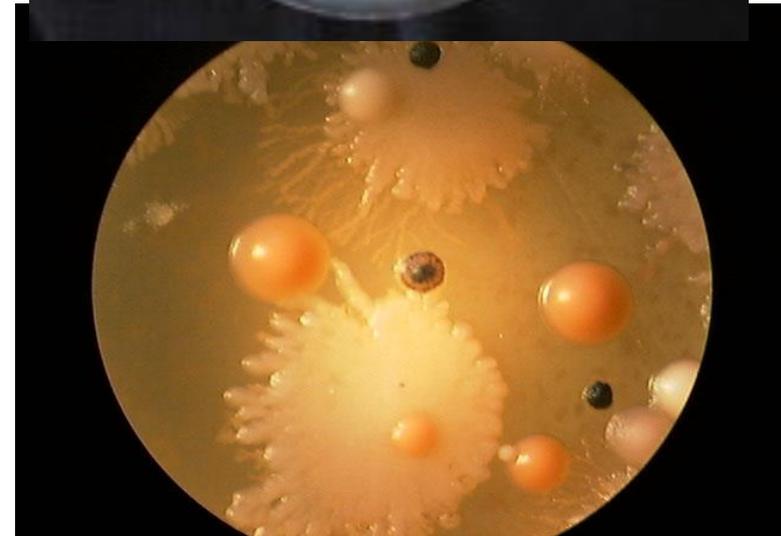
2- التركيب الداخلي

حببي متراكم
مشع

حببي خشن
ذو مناطق دائرية

شبكة
مجعد

مغضن
ذو مجموعات ثانوية



3- الحافة

ممزقة

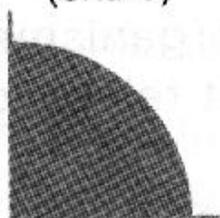
متموجة

هدبية

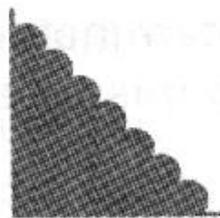
مفصصة

كاملة

Smooth
(entire)



Curled



Wavy



Lobate



Filamentous



4- الإرتفاع

مسطح

مرتفع

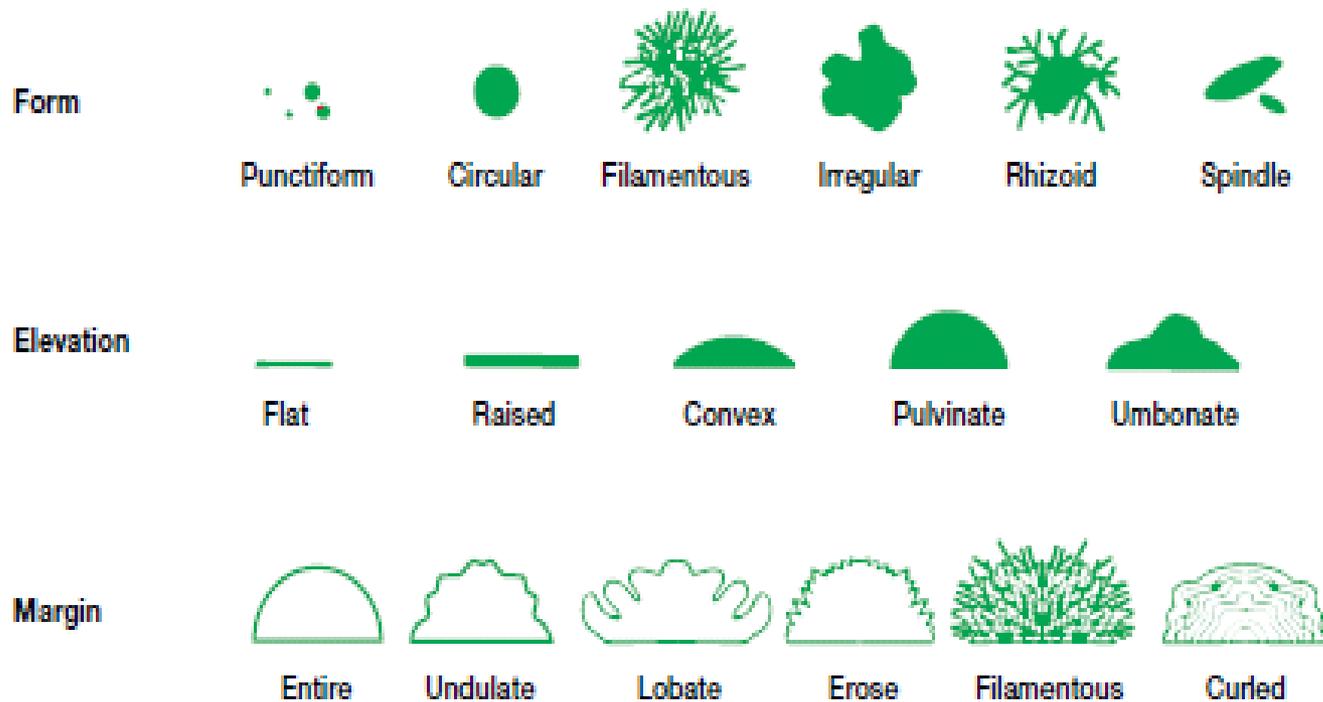
مدرج

محدب

قطري



Figure 15.1 Bacterial Colony Characteristics on Agar Media as Seen with the Naked Eye. The characteristics of bacterial colonies are described using the following terms.



Appearance: Shiny or dull

Optical property: Opaque, translucent, transparent

Pigmentation: Pigmented (purple, red, yellow)

Nonpigmented (cream, tan, white)

Texture: Rough or smooth

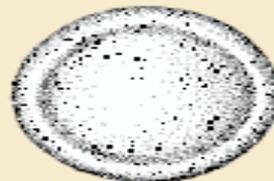
Exercise 47 • Cultural Characteristics



1. Round



2. Round with Scalloped Margin



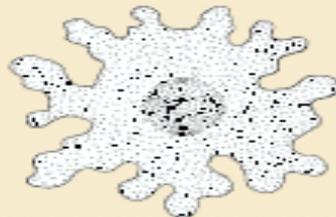
3. Round with Raised Margin



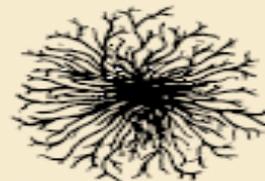
4. Wrinkled



5. Concentric



6. Irregular and Spreading



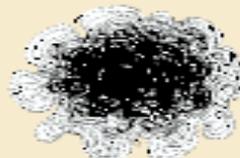
7. Filamentous



8. L-Form



9. Round with Radiating Margin



10. Filiform



11. Rhizoid



12. Complex

CONFIGURATIONS



1. Smooth (Entire)



2. Wavy (Undulate)



3. Lobate



4. Irregular (Erose)



5. Ciliate



6. Branching



7. Woolly



8. Thread-Like



9. "Hair-Lock"-Like

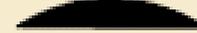
MARGINS



1. Flat



2. Raised



3. Convex



4. Drop-Like



5. Umbonate



6. Hilly



7. Ingrowing Into Medium



8. Crateriform

ELEVATIONS

Figure 47.4 Colony characteristics

Bacterial Colony Elevation



Flat



Raised



convex



umbonate



pulvinate

Bacterial Colony Form



punctiform



circular



irregular



rhizoid



filamentous



spindle

Bacterial Colony Margin



Entire



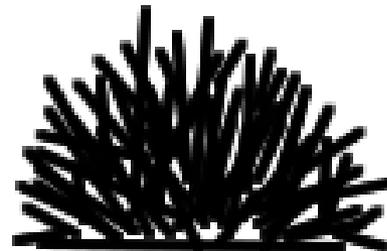
undulate



lobate



**serrate or
erose**



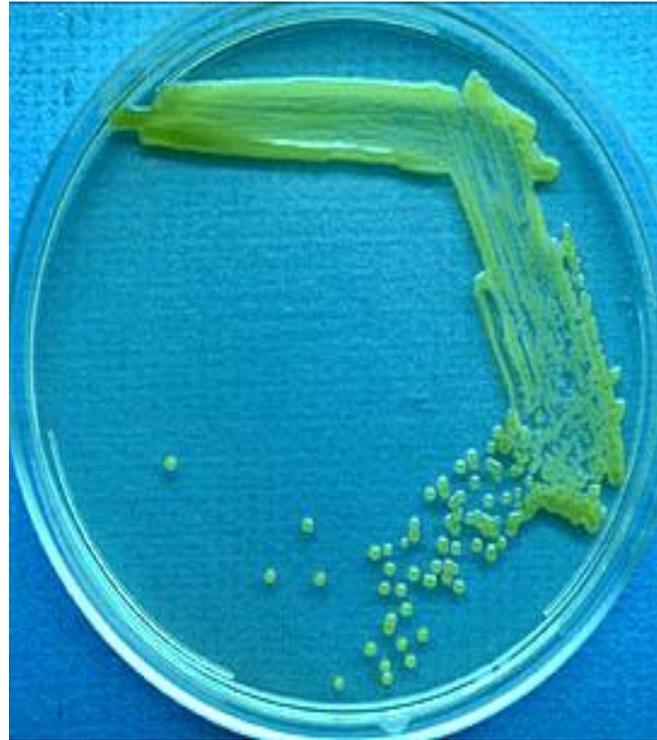
filamentous



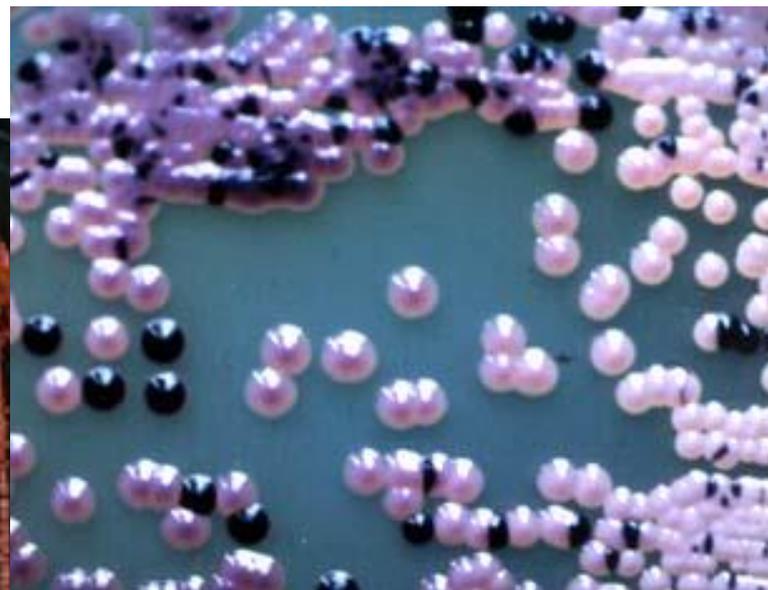
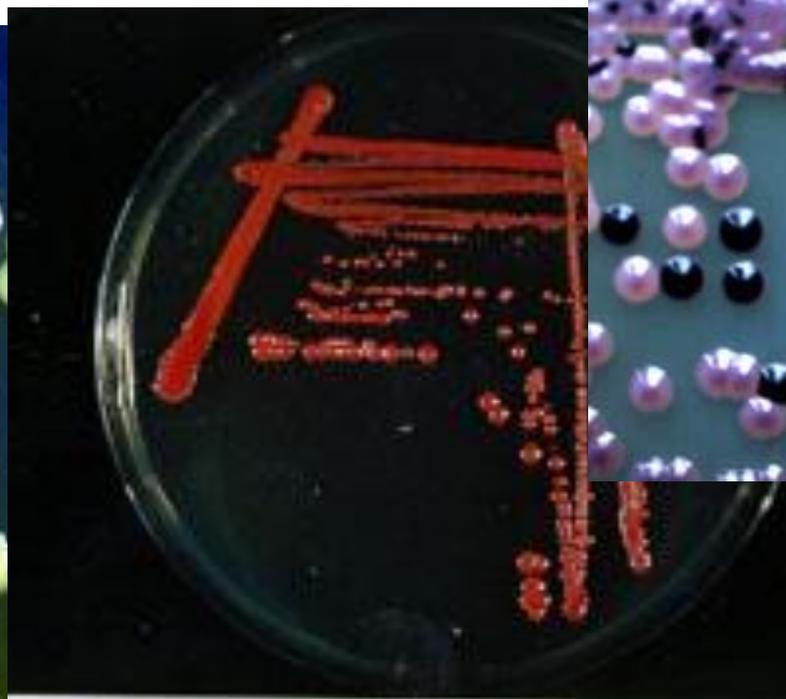
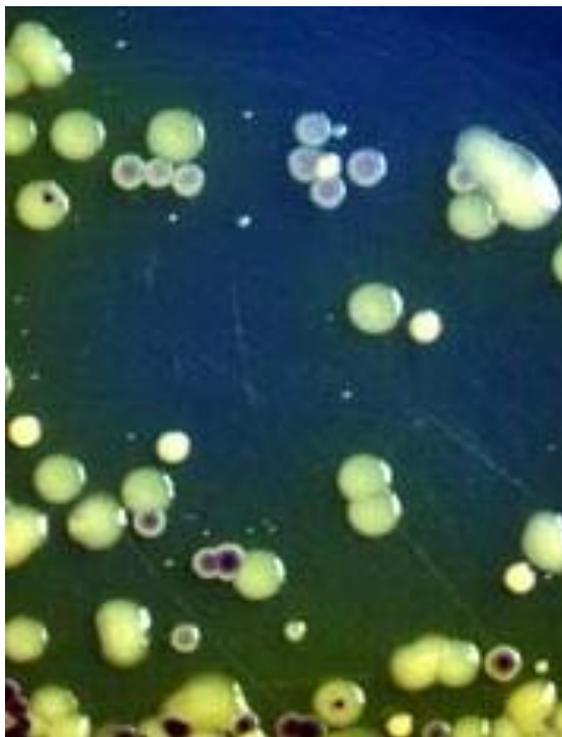
curled

5- لون المستعمرة ولون البيئة حولها

1- في بعض المستعمرات تتكون صبغات لا تذوب في الماء وتكسب المستعمرة لون معين



2- البعض الآخر يفرز صبغات تذوب في البيئة لتكسبها لوناً خاصاً وهذه الصفة يمكن مشاهدتها بالعين المجردة .



6- الشفافية

شفافة نصف شفافة معتمة

7- السطح

لامعاً غير لامع

8- الانتشار

منتشرة على سطح الآجار محدودة

9- الحجم

- يشاهد بسهولة بالعين المجردة لكبر حجم المجموعة
- دقيق جداً ويستعان في الفحص بالعدسة اليدوية

10- القوام

مائي لزج ثقيل هش صلب

Cultural Characteristics

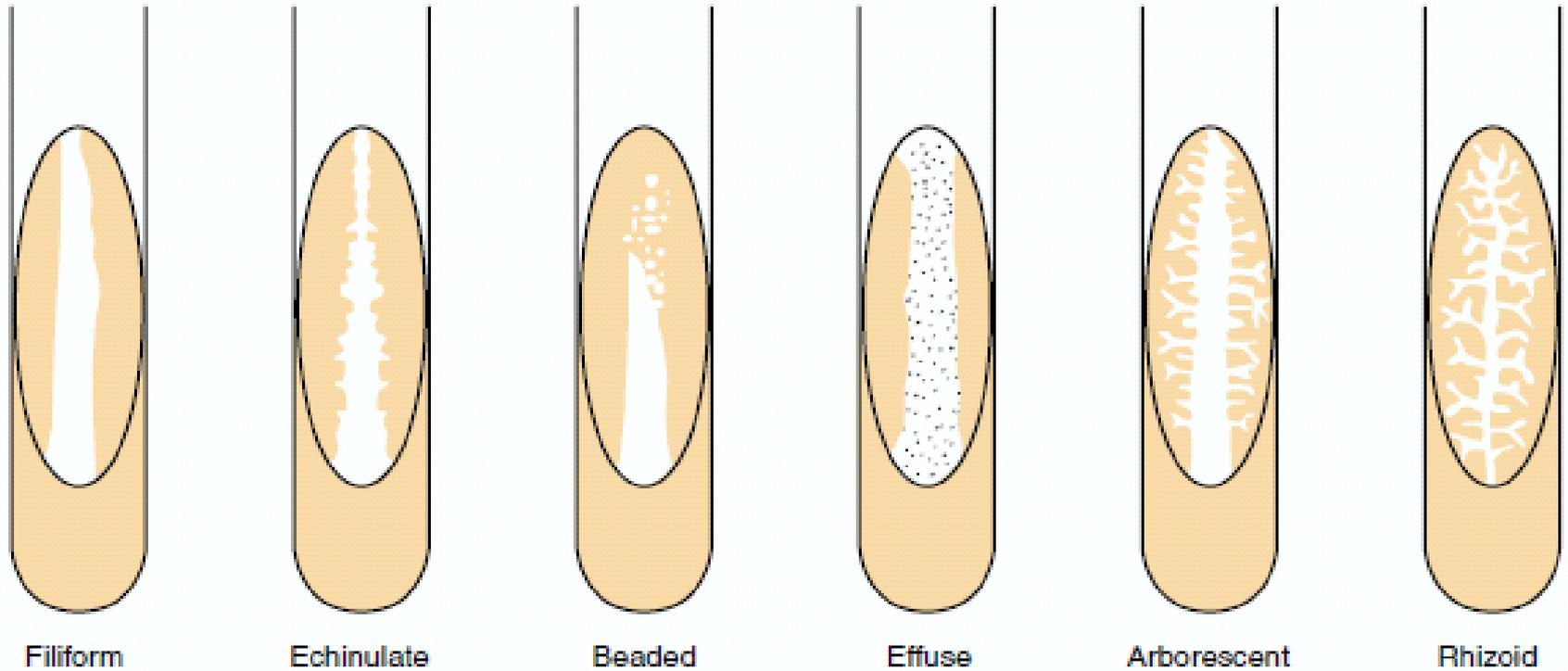


Figure 47.1 Types of bacterial growth on nutrient agar slants

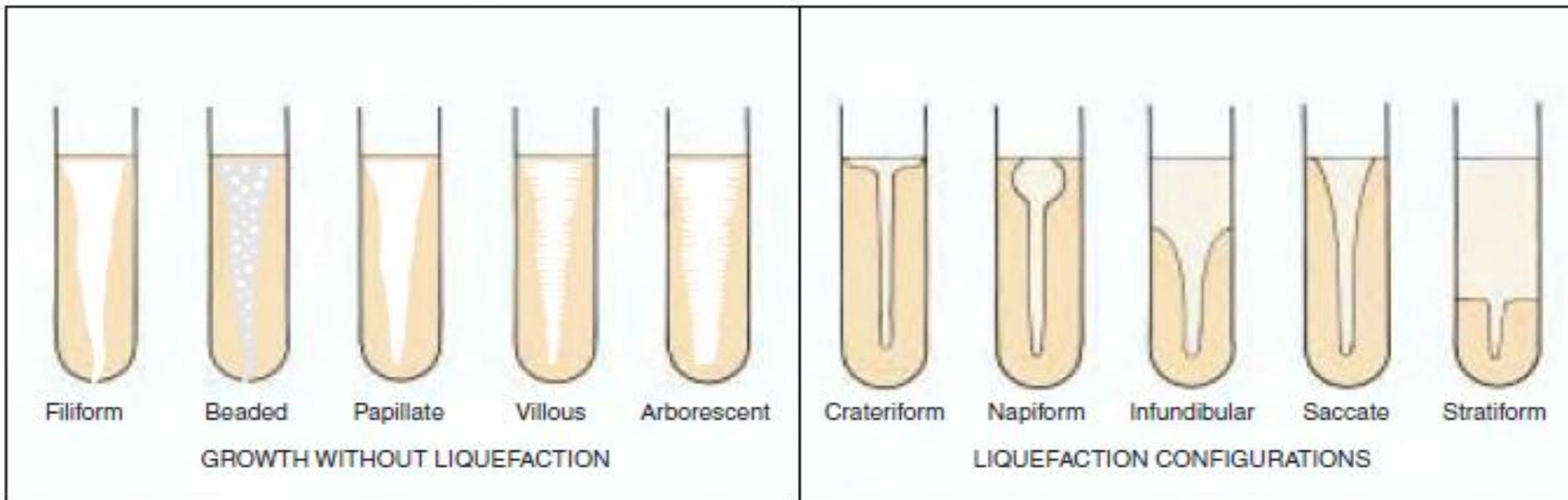
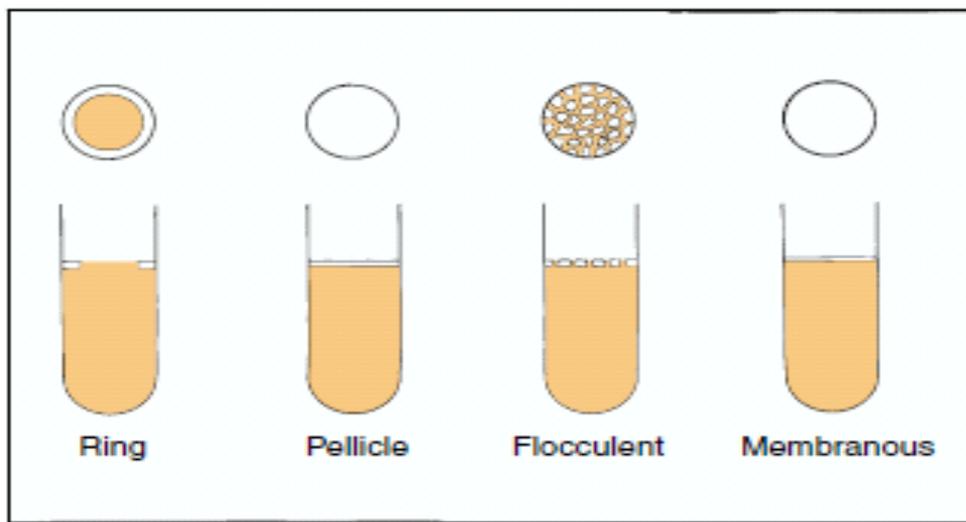


Figure 47.3 Growth in gelatin stabs

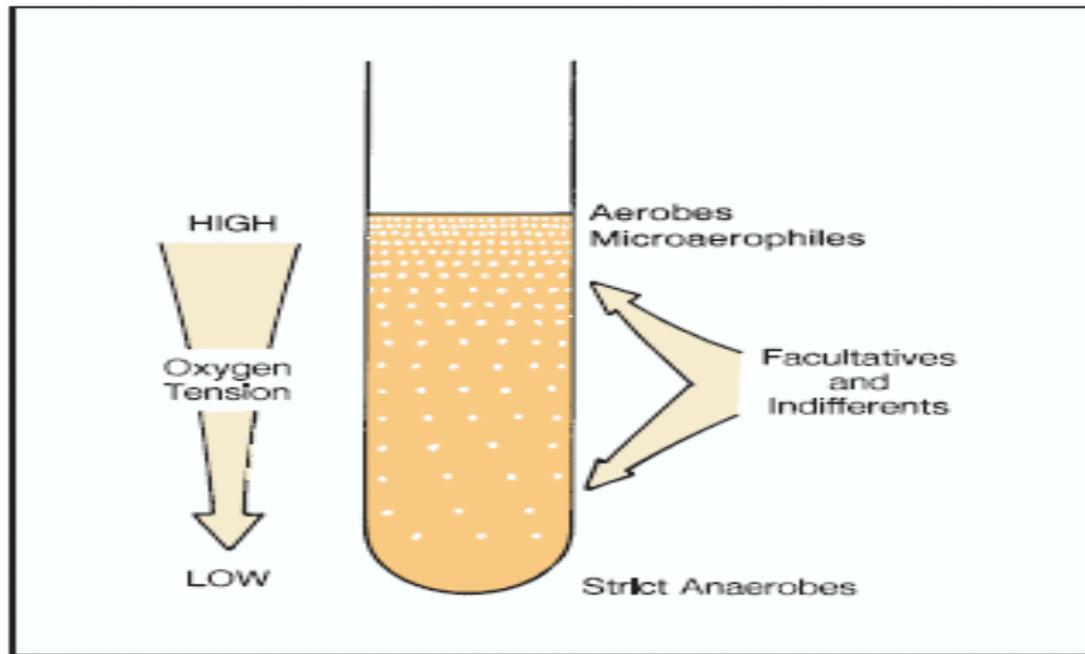
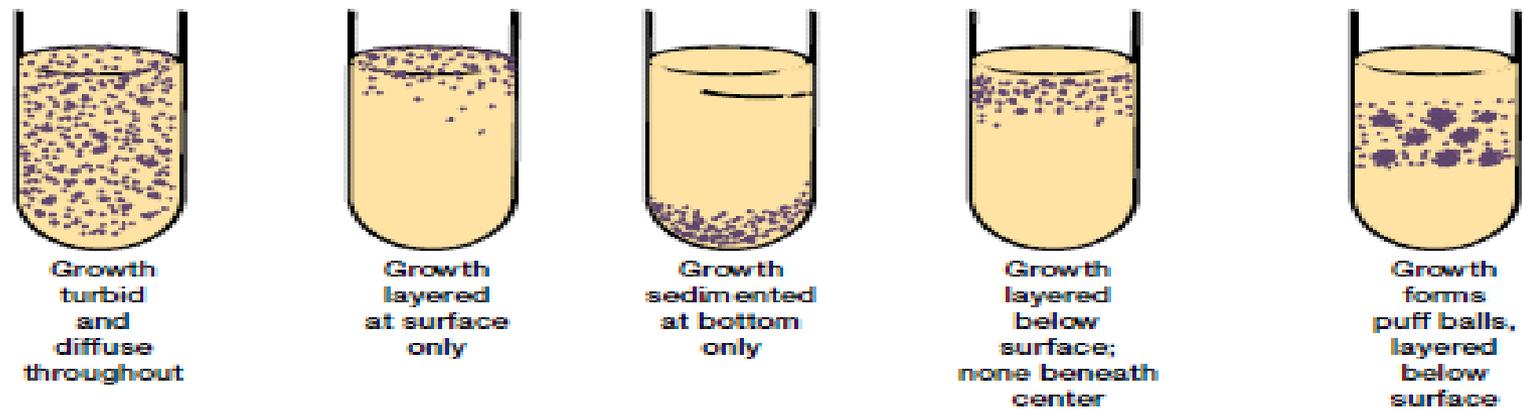


Figure 22.1 Oxygen needs of microorganisms

Figure 14.6 Some Typical Growth Patterns in Broth Media.



عزل وتنقية الميكروبات

Isolation and Purification of Microbes

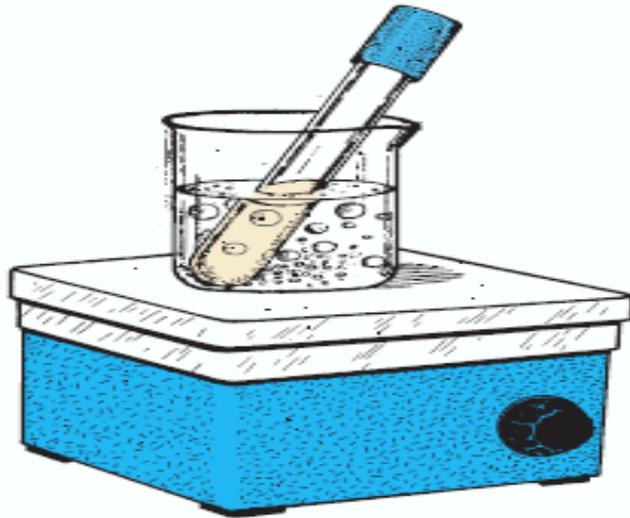
لا توجد الميكروبات فى الطبيعة فى صورة نقية أى منعزلة كل نوع بمفرده، بل توجد مختلطة مع بعضها، ولدراسة خواص كل نوع يجب عزله بحالة نقية بحيث لا تحتوى المزرعة إلا نوع واحد فقط، وتجرى عملية العزل بعدة طرق منها :

- 1- طريقة الأطباق المصبوبة Pouring plate method
- 2- طريقة الأطباق المخطوطة Streaking plate method

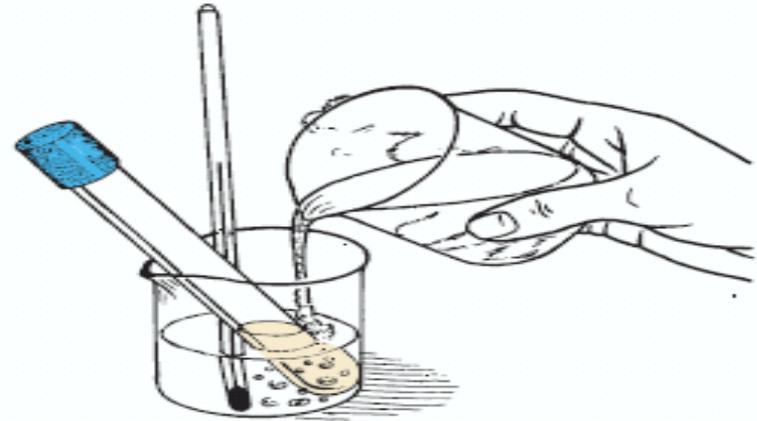
أولاً : عزل البكتيريا بطريقة الأطباق المصبوبة

تعتمد فكرة هذه الطريقة على تخفيف العينة تحت الدراسة قبل زراعتها على البيئة الغذائية المناسبة وبذلك تنمو الميكروبات في مجاميع أو مستعمرات منعزلة عن بعضها حيث أن كل مستعمرة تكون ناتجة عن خلية ميكروب واحد أي في مستعمرات فردية.

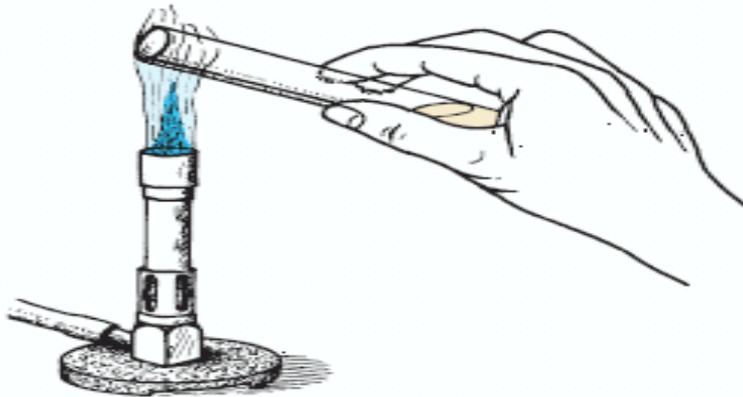




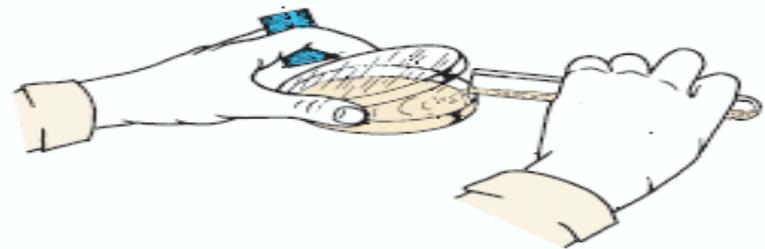
1 Liquefy a nutrient agar pour by boiling for 5 minutes.



2 Cool down the nutrient agar pour to 50° C by pouring off some of the hot water and adding cold water to the beaker. Hold at 50° C for 5 minutes.



3 Remove the cap from the tube and flame the open end of the tube.



4 Pour the contents of the tube into the bottom of the Petri plate and allow it to solidify.

Figure 21.2 Procedure for pouring an agar plate for streaking

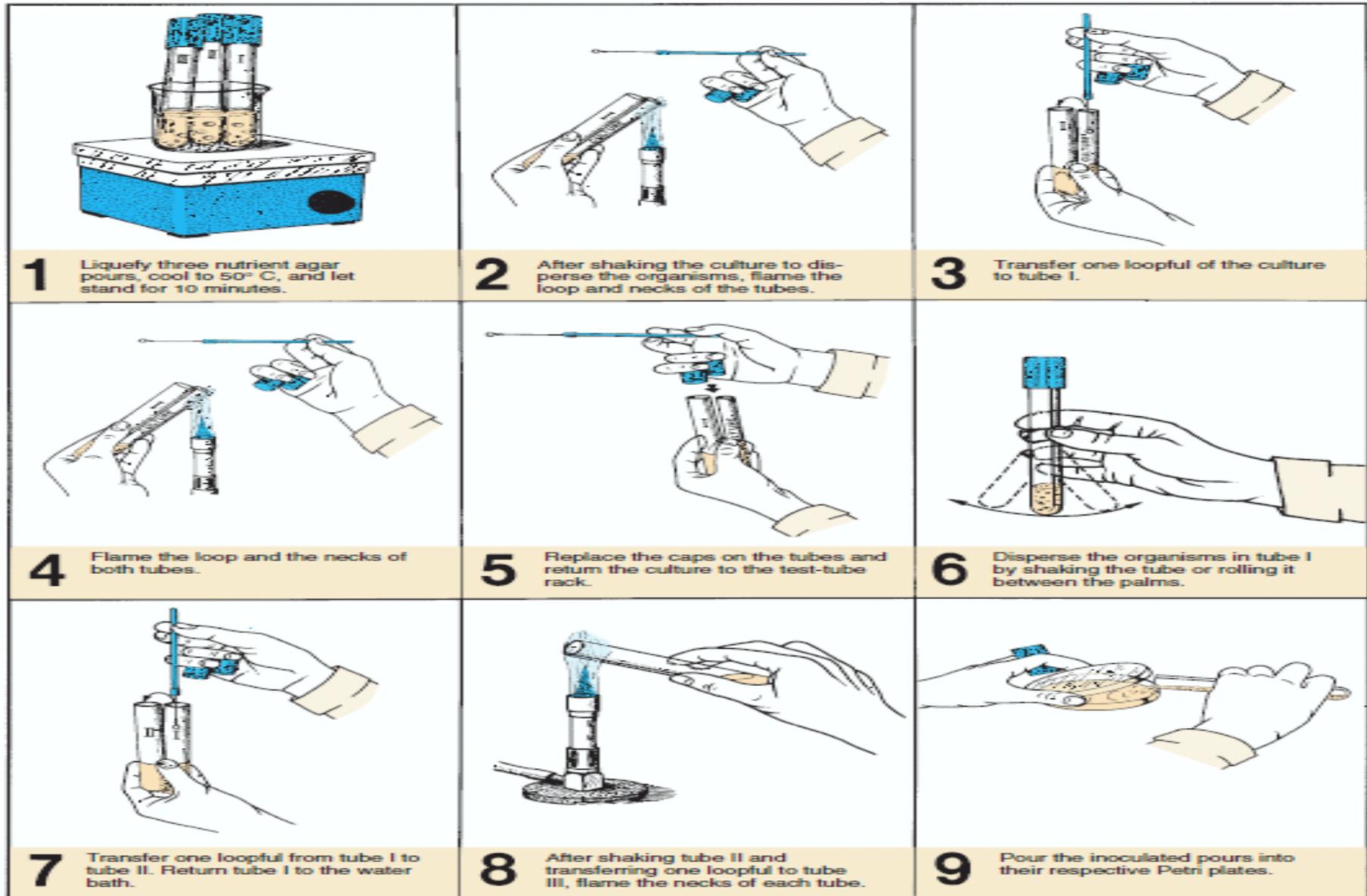


Figure 21.6 Tube-handling procedure in making inoculations for pour plates

Figure 16.2 Preparation of a Streak Plate. Arrows indicate motion of the loop. In *b*, flame and cool the loop between 1 and 2, 2 and 3, and 3 and the end of the streak. The goal is to thin the numbers of bacteria growing in each successive area of the plate as it is rotated and streaked so that well isolated colonies will appear in quadrant 3.

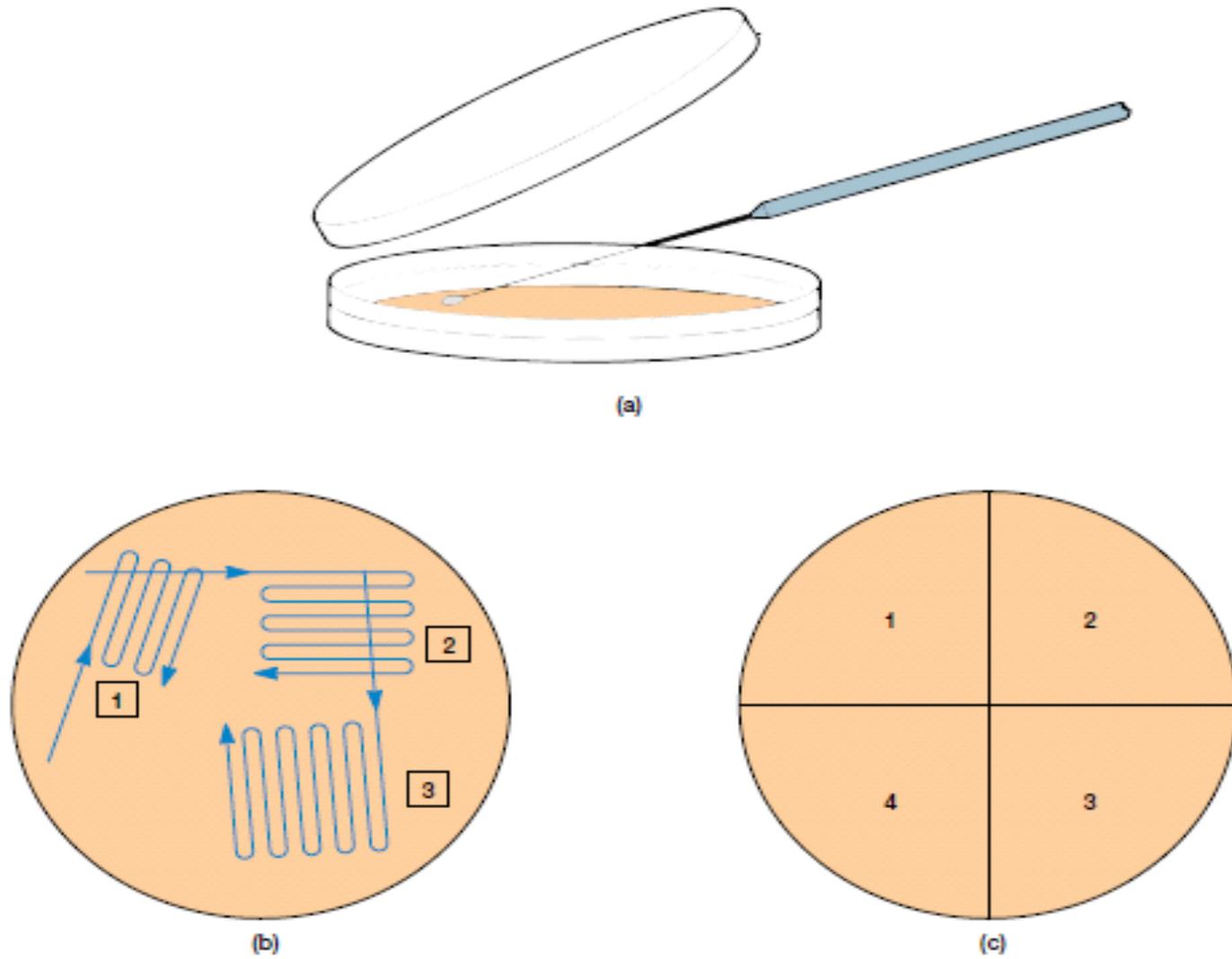


Figure 15.2 Spread-Plate Technique.

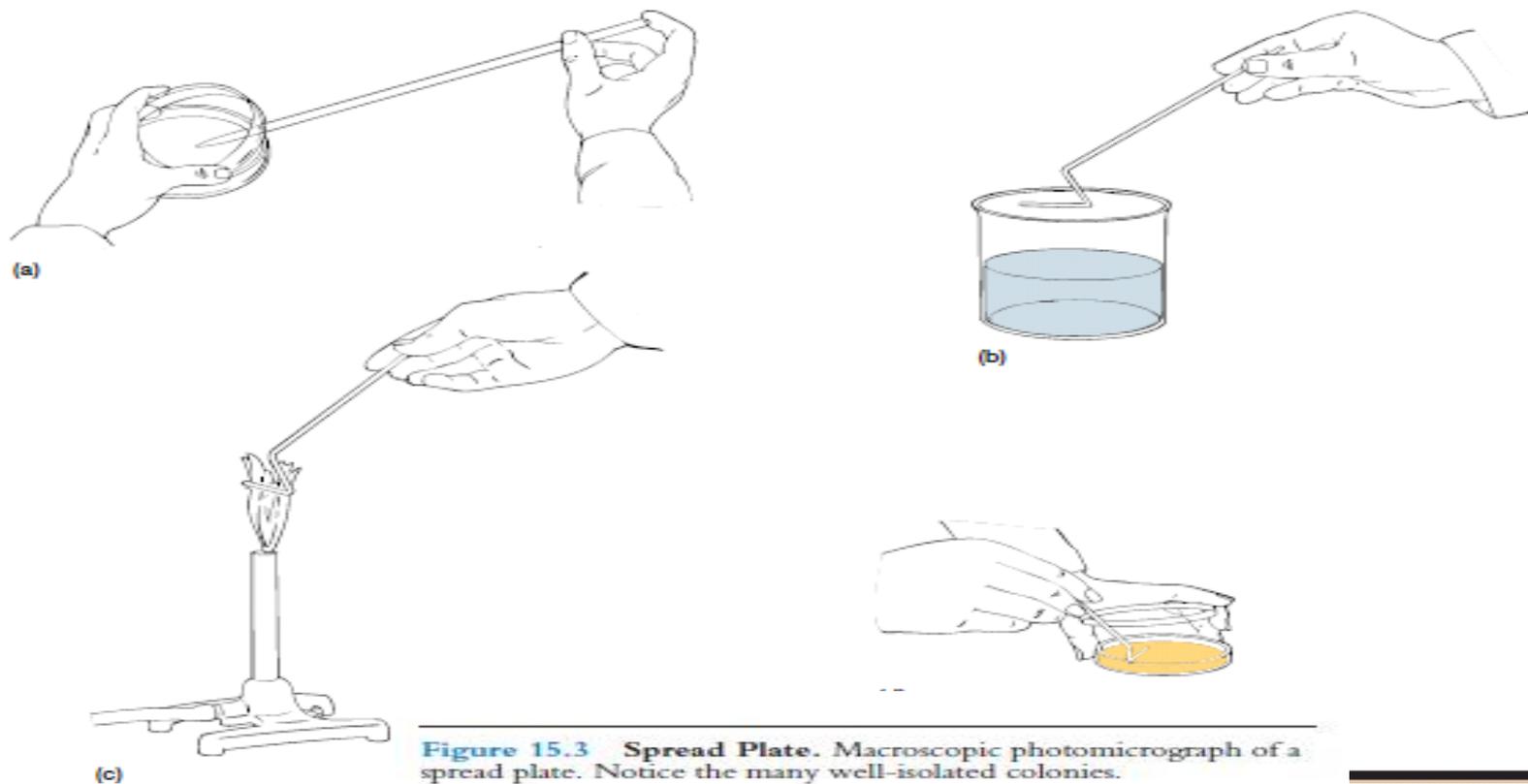


Figure 15.3 Spread Plate. Macroscopic photomicrograph of a spread plate. Notice the many well-isolated colonies.



Exercise 21 • Pure Culture Techniques

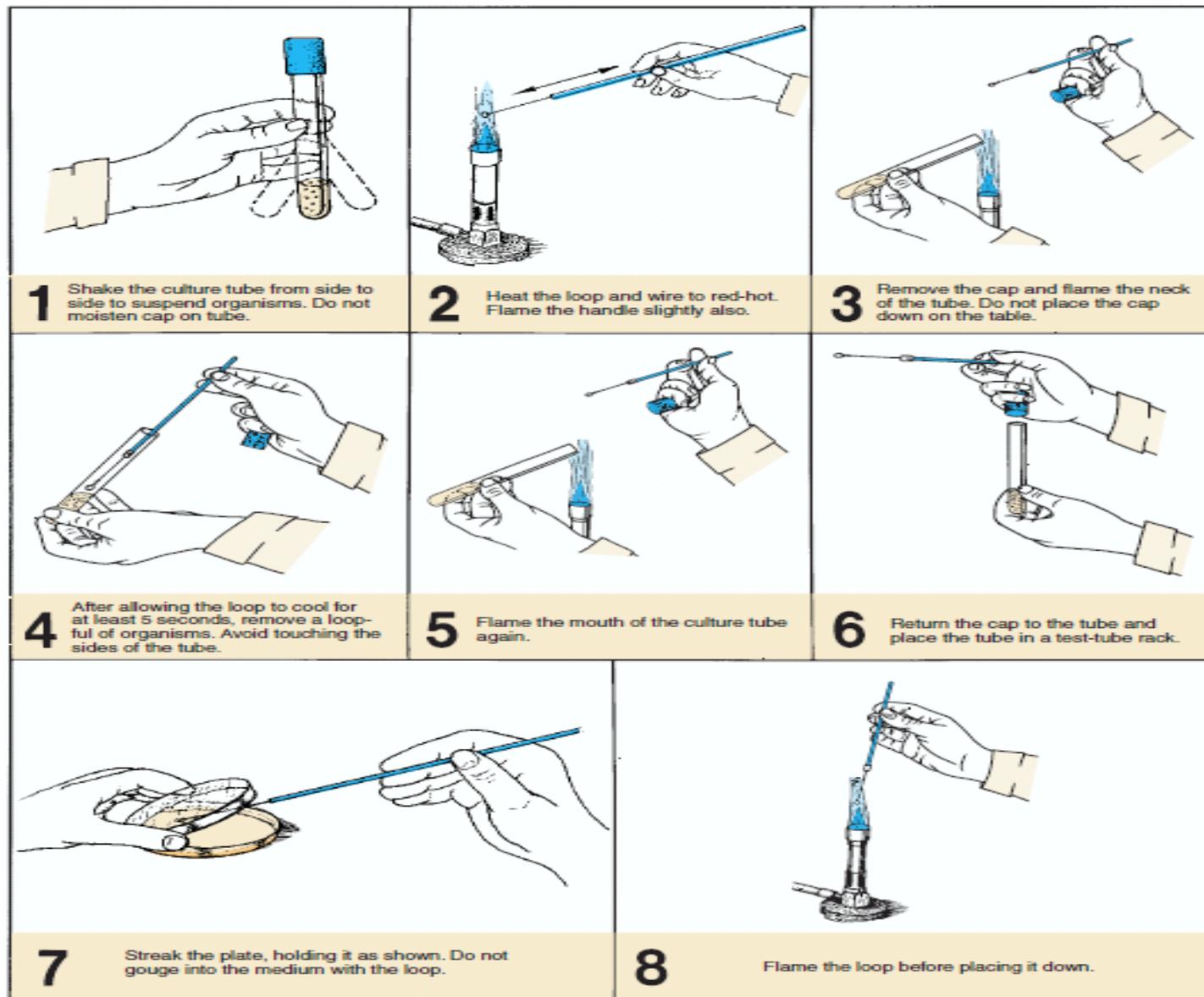
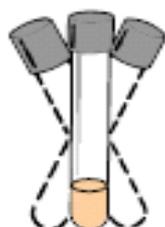


Figure 21.3 Routine for inoculating a Petri plate

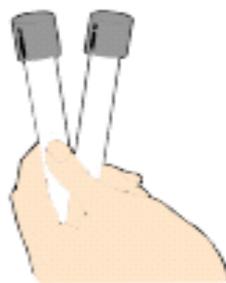
Figure 14.3 Aseptic Technique for Bacterial Removal and Subculturing.



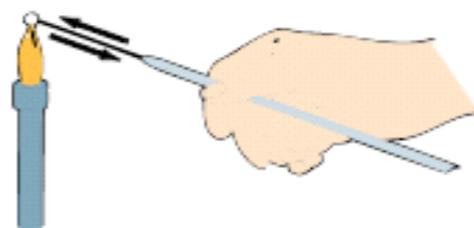
(a) With a wax pencil, label the medium to be inoculated



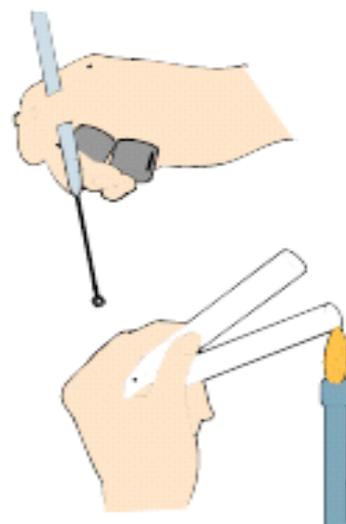
(b) Shake the primary culture tube to suspend the bacteria



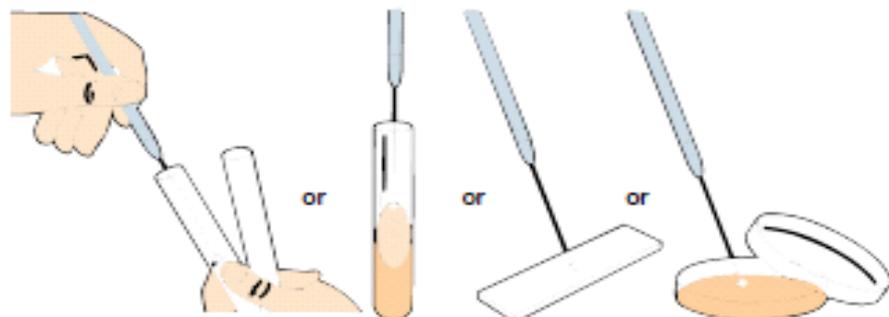
(c) Place both tubes in the palm of one hand to form a V



(d) Flame the inoculating loop or needle along full length



(e) Remove the caps from the tubes and flame the necks of the tubes. Do not place the caps on the lab bench

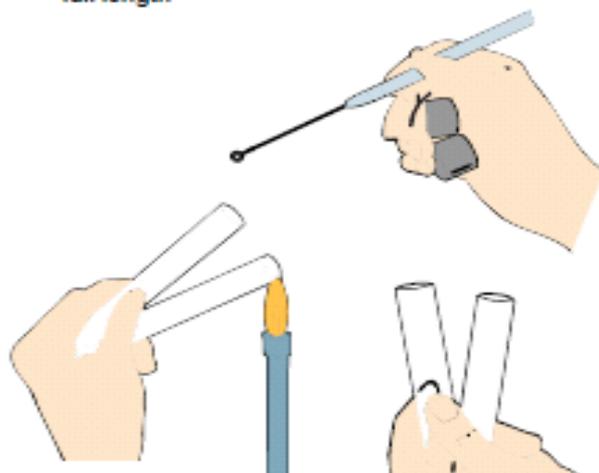


(f) Cool the loop or needle and pick up bacteria

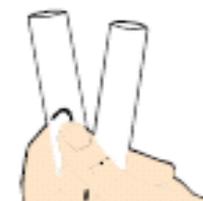
Streak the surface of a slant

Place the bacteria on slide

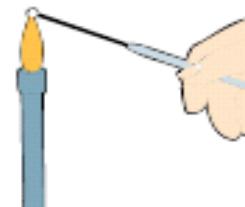
Streak the bacteria on petri plate



(g) Reflame the neck of the tubes



(h) Recap the tubes



(i) Reflame the loop or needle

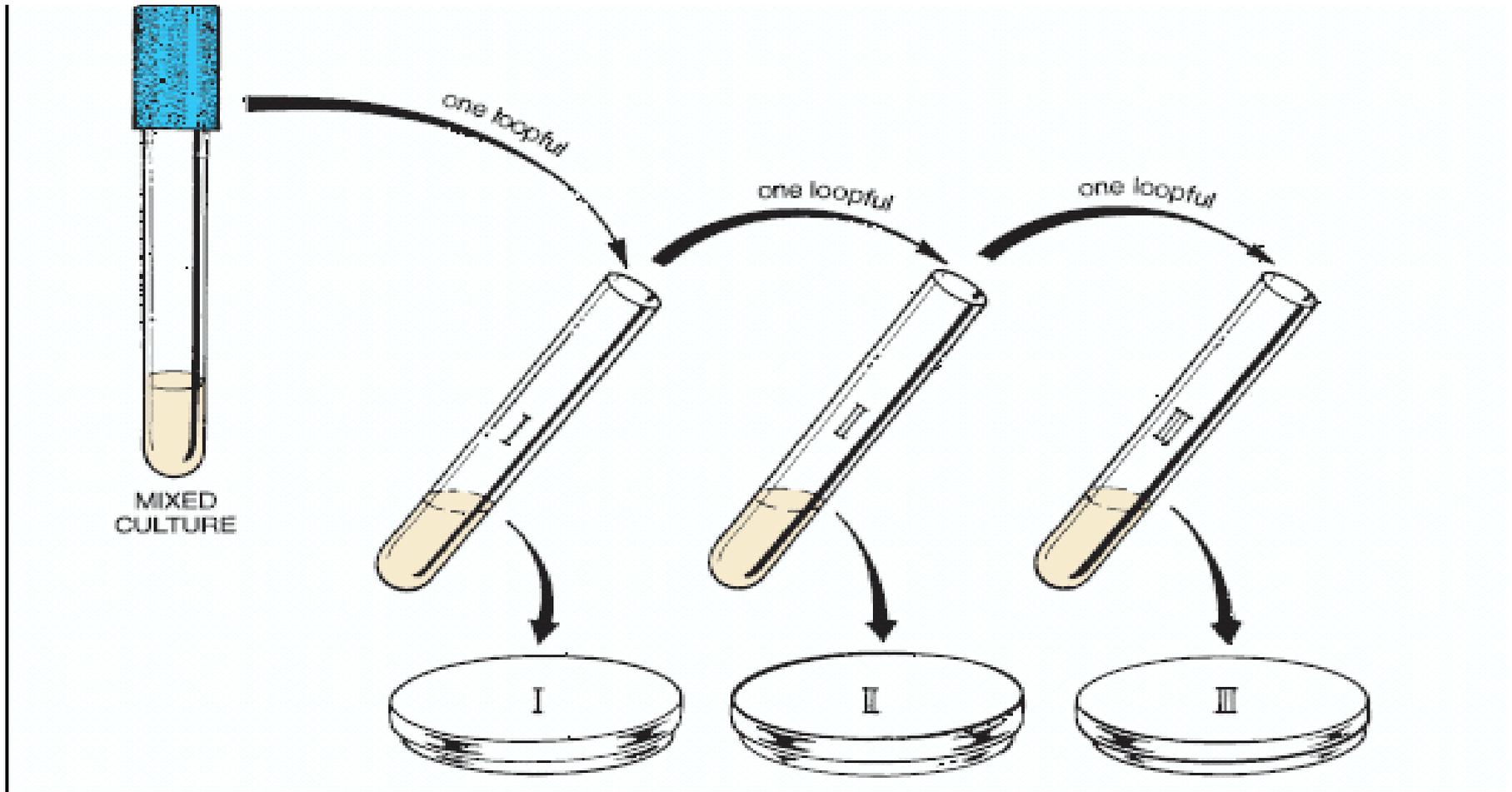
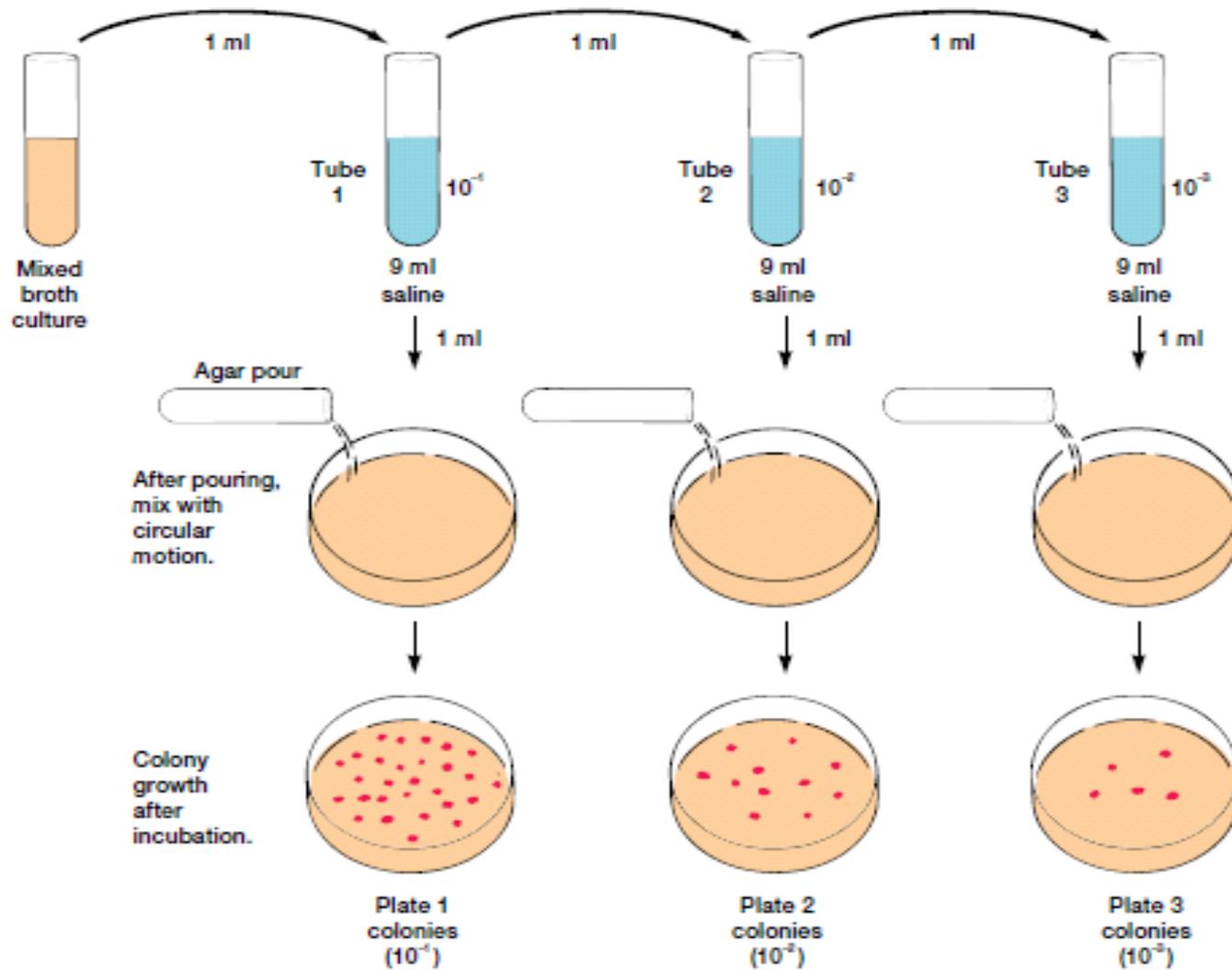
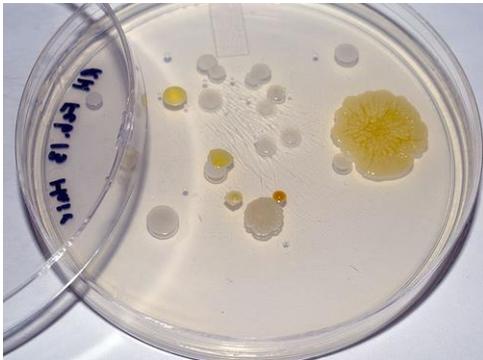
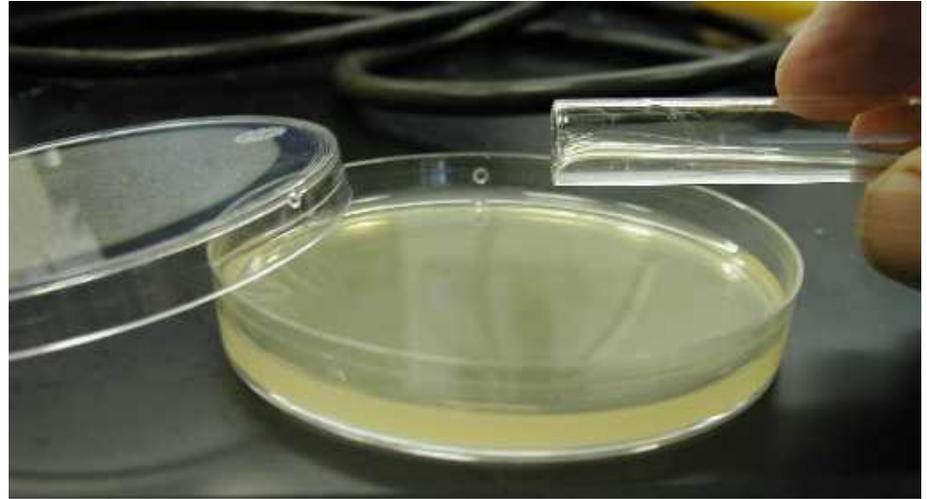
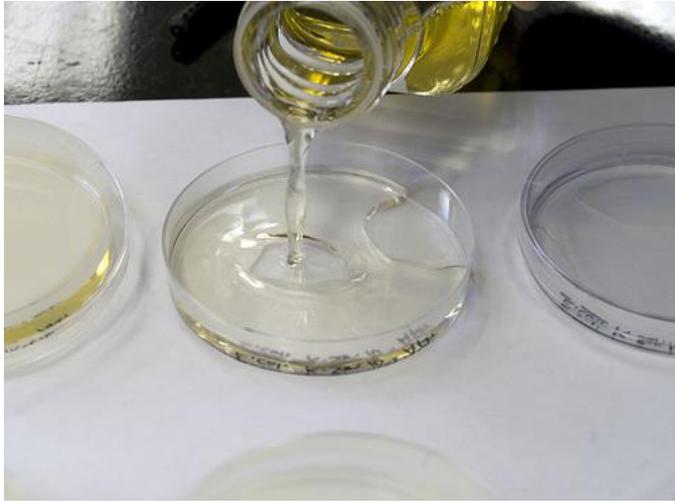


Figure 21.5 Three steps in the loop dilution technique for separating out organisms

Figure 17.1 The Pour-Plate Technique. The original sample is diluted several times to decrease or dilute the population sufficiently. 1 ml of each dilution is then dispensed into the bottom of a petri plate. Agar pours are then added to each plate. Isolated cells grow into colonies and can be used to establish pure cultures. The surface colonies are circular and large, subsurface colonies are lenticular or lens-shaped and much smaller.





ثانياً : عزل البكتيريا بطريقة الأطباق المخطوطة

التخطيط Streaking هو نشر الخلايا الميكروبية على سطح بيئة صلبة أى محتوية على الآجار، بإبرة ذات عقدة loop أو إبرة منحنية الطرف bent needle ، ويطلق على الطبق المجهز بالتخطيط مسمى طبق مخطوط streak plate ، والغرض من التخطيط هو تقليل عدد البكتيريا العالقة بإبرة التلقيح تدريجياً بحيث فى نهاية خطوط التلقيح تصبح الميكروبات متباعدة فى الطبق وتنمو وتكون مستعمرات فردية منعزلة .



Figure 16.1 Streak Plate. Notice the well-isolated colonies of *E. coli* (white) and *S. marcescens* (red).

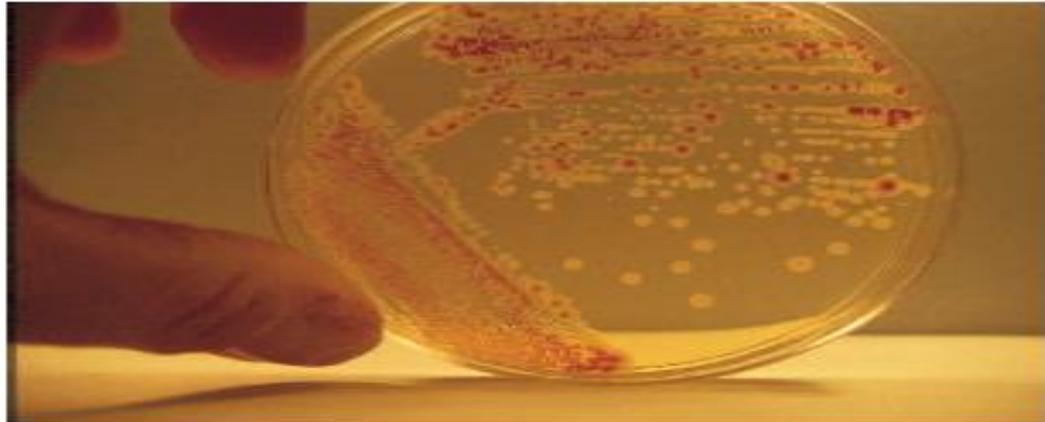
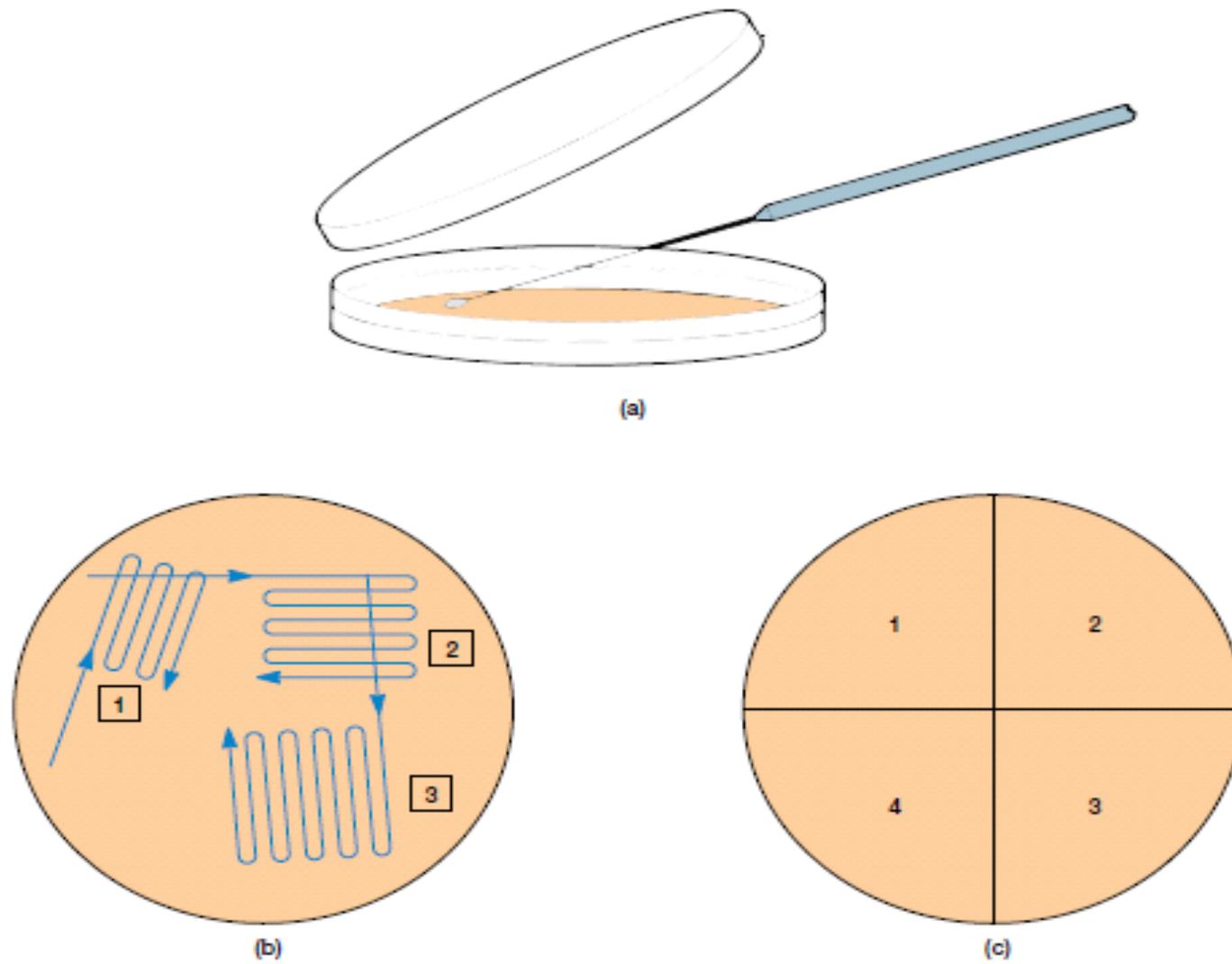
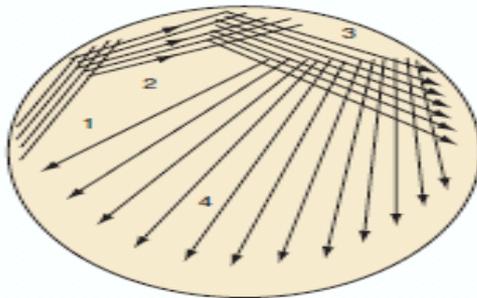


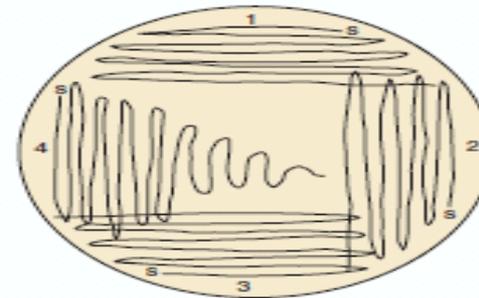
Figure 16.2 Preparation of a Streak Plate. Arrows indicate motion of the loop. In *b*, flame and cool the loop between 1 and 2, 2 and 3, and 3 and the end of the streak. The goal is to thin the numbers of bacteria growing in each successive area of the plate as it is rotated and streaked so that well isolated colonies will appear in quadrant 3.





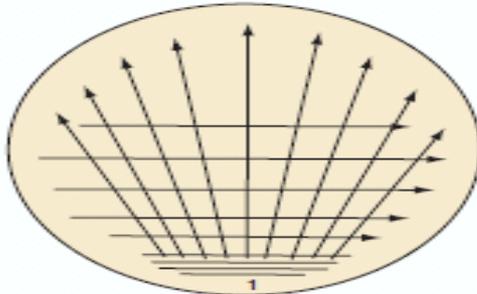
QUADRANT STREAK (Method A)

1. Streak one loopful of organisms over Area 1 near edge of the plate. Apply the loop lightly. Don't gouge into the medium.
2. Flame the loop, cool 5 seconds, and make 5 or 6 streaks from Area 1 through Area 2. Momentarily touching the loop to a sterile area of the medium before streaking insures a cool loop.
3. Flame the loop again, cool it, and make 6 or 7 streaks from Area 2 through Area 3.
4. Flame the loop again and make as many streaks as possible from Area 3 into Area 4, using up the remainder of the plate surface.
5. Flame the loop before putting it aside.



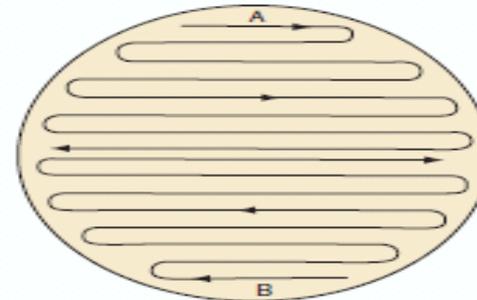
QUADRANT STREAK (Method B)

1. Streak one loopful of organisms back and forth over Area 1, starting at point designated by "s". Apply loop lightly. Don't gouge into the medium.
2. Flame the loop, cool 5 seconds and touch the medium in sterile area momentarily to insure coolness.
3. Rotate the dish 90 degrees while keeping the dish closed. Streak Area 2 with several back and forth strokes, hitting the original streak a few times.
4. Flame the loop again. Rotate the dish and streak Area 3 several times, hitting last area several times.
5. Flame the loop, cool it, and rotate the dish 90 degrees again. Streak Area 4, contacting Area 3 several times and drag out the culture as illustrated.
6. Flame the loop before putting it aside.



RADIANT STREAK

1. Spread a loopful of organisms in small area near the edge of the plate in Area 1. Don't gouge medium.
2. Flame the loop and allow it to cool for 5 seconds. Touching a sterile area of the medium will insure coolness.
3. **From the edge** of Area 1 make 7 or 8 straight streaks to the opposite side of the plate.
4. Flame the loop again, cool it sufficiently, and cross streak over the last streaks, **starting near Area 1**.
5. Flame the loop again before putting it aside.



CONTINUOUS STREAK

1. Starting at the edge of the plate (Area A) with a loopful of organisms, spread the organisms in a single continuous movement to the center of the plate. Use light pressure and avoid gouging the medium.
2. Rotate the plate 180 degrees so that the uninoculated portion of the plate is away from you.
3. Without flaming loop, and using the same face of the loop, continue streaking the other half of the plate by starting at Area B and working toward the center.
4. Flame your loop before putting it aside.

Figure 21.4 Four different streak techniques

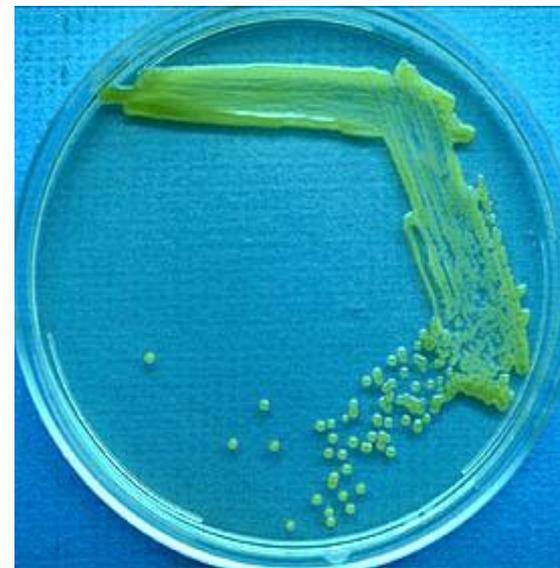


Figure 15.2 Spread-Plate Technique.

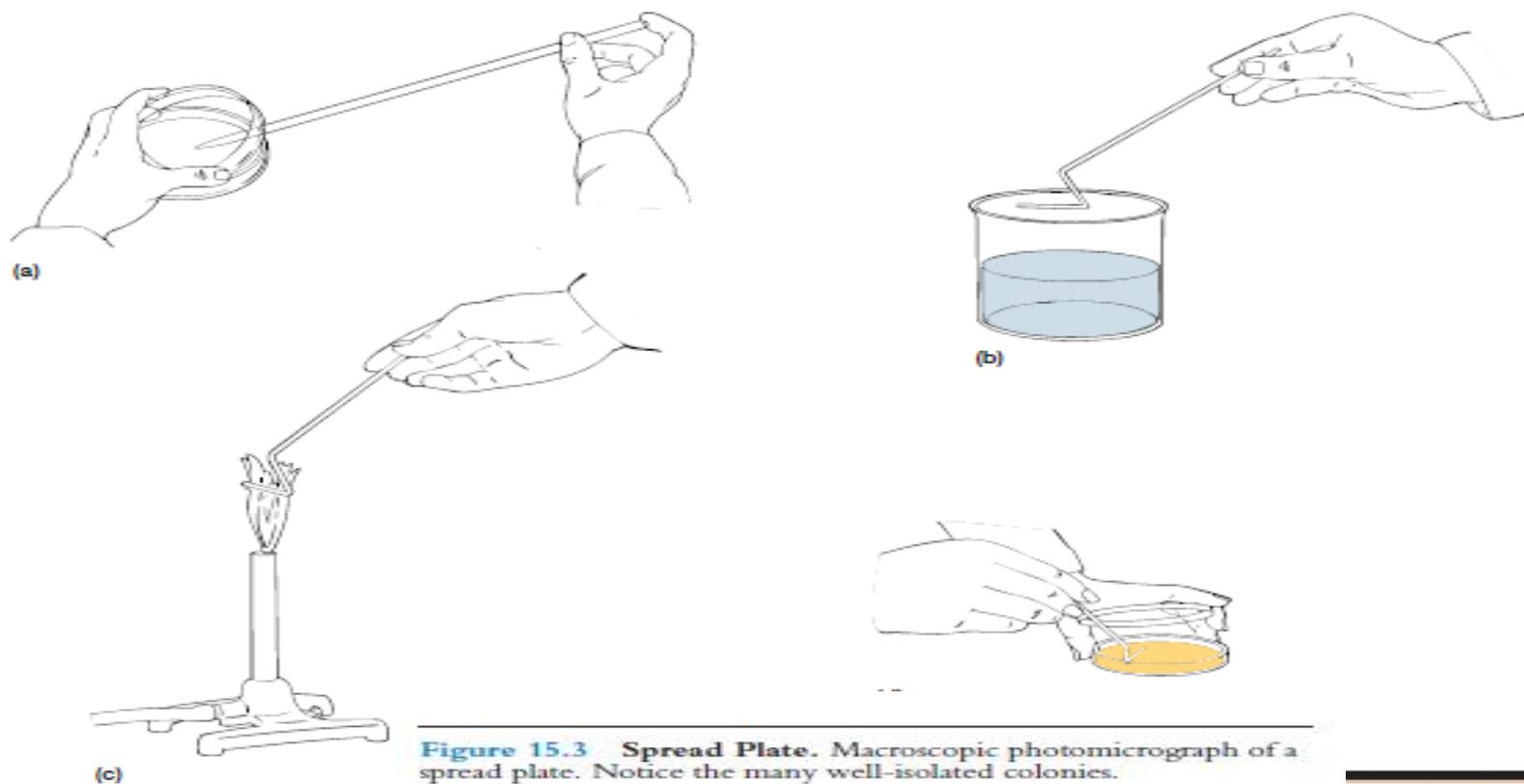


Figure 15.3 Spread Plate. Macroscopic photomicrograph of a spread plate. Notice the many well-isolated colonies.



Maintenance طرق حفظ المزارع البكتيرية

بعد عزل الميكروبات في مزارع نقية يجب المحافظة عليها لأطول فترة ممكنة بإحدى الطرق التالية:

1- التمية على بيئة الأجار المغذى مع إعادة الزرع بشكل منتظم كل فترة مع الحفظ في الثلاجة.

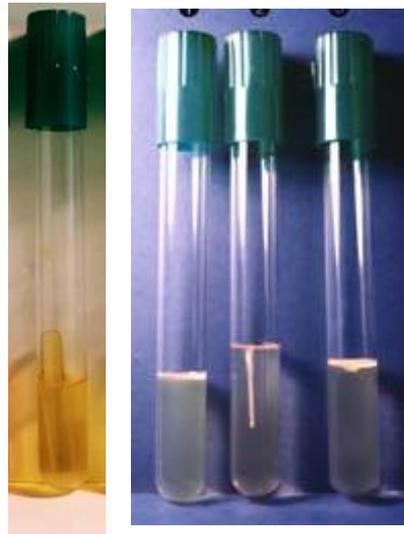
Table 14.1 Maintenance of Bacteria

Bacterium	Maintenance Media*	Storage Temperature (°C)	Storage Time (Months)
<i>Aerobacter</i>	1,2	4-10	2
<i>Alcaligenes</i>	1,2	4-10	3
<i>Bacillus</i>	1,2	4-10	12
<i>Clostridium</i>	3,4	25	12
<i>Escherichia</i>	1,2	4-10	3
<i>Lactobacillus</i>	4	25	1
<i>Leuconostoc</i>	4	25	1
<i>Neisseria</i> (saprophytic)	2,5	25	1
<i>Proteus</i>	1,2	4-10	3
<i>Pseudomonas</i>	1,2	4-10	3
<i>Salmonella</i>	1,2	4-10	3
<i>Serratia</i>	1,2	4-10	3
<i>Staphylococcus</i>	1,2,4,5	4-10	3
<i>Streptococcus</i>	3,4,5	25	1-3

*Maintenance media employed: (1) nutrient agar, (2) tryptic soy agar, (3) cooked meat medium, (4) thioglycollate medium with CaCO₃, and (5) CTA medium (BBL)

Maintenance (تابع) طرق حفظ المزارع البكتيرية

- 2- **تغطية المزارع** بطبقة من الزيت المعدنى المعقم لمنع الجفاف ولخض النشاط ثم الحفظ بالتبريد .
- 3- **التجفيد** وهو شائع الإستخدام لسهولة وللتبات الذى يتيح للمزرعة بالمقارنة بالطرق السابقة ولكن هذه الطريقة مكلفة .
- 4- **الحفظ فى النيتروجين السائل** تحت درجات حرارة منخفضة جداً من -70 إلى -196 .



**** ملحوظة:**
- بدلا من استعمال الأنابيب الزجاجية العادية يمكن إستخدام أنابيب بغطاء بلاستيك محوى لمنع التلوث ولمنع الجفاف تسمى أنابيب سكرو SCROO

Maintenance طرق حفظ المزارع البكتيرية

بعد عزل الميكروبات في مزارع نقية يجب المحافظة عليها لأطول فترة ممكنة بإحدى الطرق التالية:

1- الحفظ بالنقل الدوري Preservation by Periodic Transfer

وفيها تتم التنمية على بيئة الأجار المغذى مع إعادة الزرع بشكل منتظم كل فترة مع الحفظ في الثلاجة.

Table 14.1 Maintenance of Bacteria

Bacterium	Maintenance Media*	Storage Temperature (°C)	Storage Time (Months)
<i>Aerobacter</i>	1,2	4-10	2
<i>Alcaligenes</i>	1,2	4-10	3
<i>Bacillus</i>	1,2	4-10	12
<i>Clostridium</i>	3,4	25	12
<i>Escherichia</i>	1,2	4-10	3
<i>Lactobacillus</i>	4	25	1
<i>Leuconostoc</i>	4	25	1
<i>Neisseria</i> (saprophytic)	2,5	25	1
<i>Proteus</i>	1,2	4-10	3
<i>Pseudomonas</i>	1,2	4-10	3
<i>Salmonella</i>	1,2	4-10	3
<i>Serratia</i>	1,2	4-10	3
<i>Staphylococcus</i>	1,2,4,5	4-10	3
<i>Streptococcus</i>	3,4,5	25	1-3

*Maintenance media employed: (1) nutrient agar, (2) tryptic soy agar, (3) cooked meat medium, (4) thioglycollate medium with CaCO₃, and (5) CTA medium (BBL)

Maintenance طرق حفظ المزارع البكتيرية

تستعمل في العادة بيئة الأجار المغذى لحفظ معظم أنواع الميكروبات في الثلاجة العادية

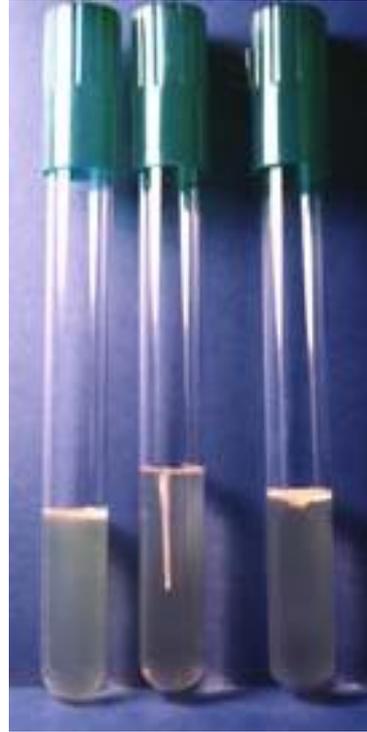
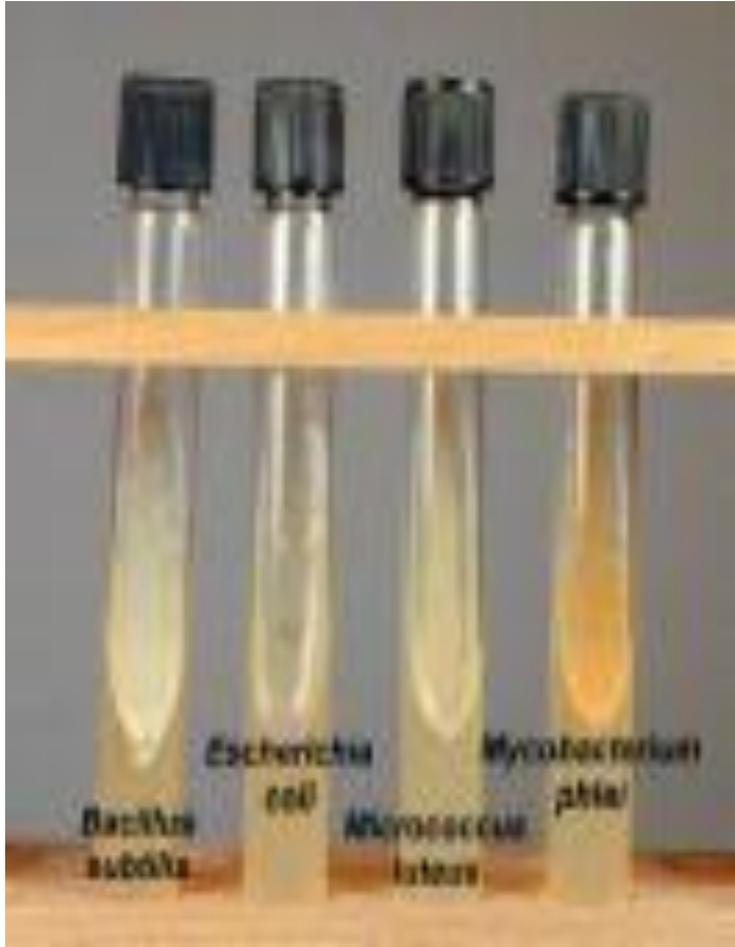


**** ملحوظة:**

-بدلا من استعمال الأنابيب الزجاجية العادية يمكن استخدام أنابيب بغطاء بلاستيك محوى لمنع التلوث ولمنع الجفاف تسمى أنابيب سكرو .scroo

- يفضل نشر اللقاح على البيئة المائلة في شكل خط متعرض لإنتاج كمية كبيرة من النمو.

مميزات الحفظ في أنابيب البيئات المائية



1- فرص التلوث في الأنابيب أقل لقلة الهواء بالمقارنة بالأطباق.

2- سهولة التداول والنقل وتشغل مساحة أقل عند الحفظ أو التخزين في الثلاجة.

3- جفاف البيئة في الأنابيب أقل من جفافها في أطباق بيري.

Maintenance (تابع) طرق حفظ المزارع البكتيرية

2الحفظ في الزيت المعدني Preservation under Mineral Oil
وفيها يتم تغطية المزارع بطبقة من الزيت المعدني المعقم لمنع الجفاف ولخفض النشاط ثم الحفظ بالتبريد.

الحفظ بالتجفيد Preservation by Lyophilization
3- **التجفيد** شائع الاستخدام لسهولة وللتبات الذي يتيح للمزرعة بالمقارنة بالطرق السابقة ولكن هذه الطريقة مكلفة .

الحفظ في النيتروجين السائل Preservation in Liquid Nitrogen
4- **الحفظ في النيتروجين السائل** تحت درجات حرارة منخفضة جداً من -70 إلى -196.

طرق حفظ أخرى:

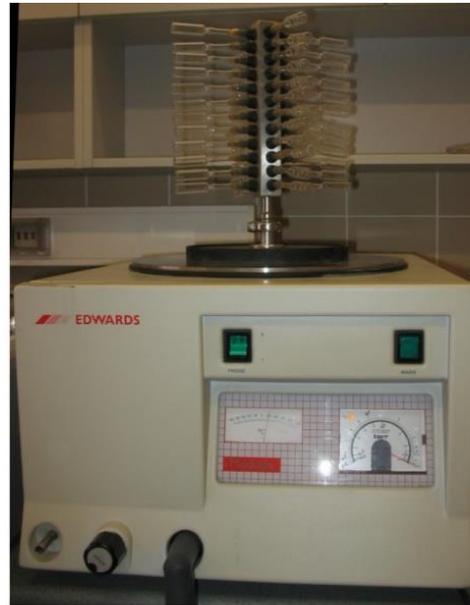
- الحفظ في الماء Preservation in Water
- الحفظ في السيليكا جيل Preservation in Silica Gel
- الحفظ بالتجميد Preservation by Deep Freezing
- الحفظ باستخدام التربة المعقمة Sterilized soil

(تابع) طرق حفظ المزارع البكتيرية Maintenance

يمكن تقسيم طرق حفظ الميكروبات إلى طرق حفظ لفترات قصيرة وطرق أخرى لحفظ الميكروبات لفترات طويلة ومنها طريقة الحفظ باستخدام التجميد Lypholization : وتتم عملية التجميد باستخدام جهاز (Lypholizer) حيث يوضع الميكروب في أنابيب ذات فوهة كبيرة في الجهاز، ثم يتم سحب الماء تدريجياً تحت التبريد الشديد. في النهاية نحصل على الميكروب في صورة بودر.



(a)



(b)



(c)

شكل جهاز (Lypholizer)



A



B

LYOPHILIZATION

Topics in this module include:

- The basics of lyophilization
- How sublimation works
- Operation of a lyophilizer
- Basic components of a lyophilizer:
 - Compressor
 - Vacuum pump
 - Chamber and shelves
- Advantages of freeze drying



Manifold tree is placed on lyophilizer and ampules (with culture) placed tightly in the slots

أسئلة:

- 1- بماذا تعلل وضع أطباق بترى المحتوية على المزارع البكتيرية مقلوبة في الحضان طوال فترة الحضانة؟
عرف كل مما يأتي: التلقيح - الحضانة - المزرعة البكتيرية.
- 2- أذكر الفرق بين كل من:
 - أ- المزرعة الفردية والمزرعة المختلطة.
 - ب- مزارع الوخز ومزارع الإهتراز.
- 3- أذكر خمسة فقط من الإحتياجات الواجب مراعاتها عند تشغيل الحضان.

• أسئلة :

- 1- إذكر طرق عزل وتنقية البكتيريا فى صورة مزارع فردية.
- 2- إشرح الفكرة التى تعتمد عليها عملية عزل وتنقية الميكروبات ؟
- 3- تكلم الطرق المتبعة لحفظ المزارع البكتيرية.
- 4- ما هو الفرق بين المزرعة الفردية والمزرعة النقية .
- 5- أكتب لماذا تجرى التجارب المعملية فى مكررات .

- Benson, H.J (2001).** Microbiological Applications Lab Manual, 8th ed., The McGraw–Hill Companies, USA.
- Halt, J.G.; N.R. Krieg; P.H.A. Sneath; J.T. Stanley and S.T. Williams (1994).** Bergy's Manual of Determinative Bacteriology. The 9th ed., Williams & Wilkins, Baltimore.
- Harley, J.P and L.M. Prescott (2002).** Laboratory Exercises in Microbiology. 5th ed., The McGraw–Hill Companies. USA.
- Mirsal, I.A (2008).** Soil Pollution, Origin, Monitoring and Remediation. 2nd ed., Springer-Verlag Berlin, Germany.
- Norris, J.G.; and D.W. Ribbons (1969).** Methods in Microbiology. Academic Press INC, London.
- Pelczar, M.J.; Jr.E.C.S. Chan and N.R. Krieg (1993).** Microbiology Concepts and Applications. 1st ed., McGraw-Hill, Inc. USA.
- Rogers, P.H. (1993).** Bacterial Cell Structure. 1st ed., Van Nostrand Reinhold (UK) Co., Ltd. England.
- Singleton, P (1997).** Bacteria in Biology, Biotechnology and Medicine, 4th ed., John Wiley & Sons Ltd, England.
- Walstra, P.; T.J. Geurts; A. Noomen; A. Jellema and M.A.J.S van Moekel (2005).** Dairy Technology, Principles of Milk Properties and Processes. 1st ed., Marcel Dekker, Inc. USA.

- أعضاء هيئة التدريس بقسم الميكروبيولوجيا الزراعية (1999). مذكرات في الميكروبيولوجيا الزراعية العملية - قسم الميكروبيولوجيا الزراعية - كلية الزراعة - جامعة المنصورة - مصر.
- حسين عبد الله محمد الفضالي (2007). الميكروبيولوجيا العامة - الطبعة الأولى - مكتبة نانسي - دمياط الجديدة - مصر.
- حسين عبد الله محمد الفضالي (2008). تدريبات عملية في الميكروبيولوجيا العامة - الطبعة الأولى - مكتبة نانسي - دمياط الجديدة - مصر.
- حسين عبد الله محمد الفضالي (2008). ميكروبيولوجيا التربة الزراعية - الطبعة الأولى - مكتبة نانسي - دمياط الجديدة - مصر.
- سعد على زكي محمود (1988). الميكروبيولوجيا التطبيقية العملية - مكتبة الأنجلو المصرية - شارع محمد فريد - القاهرة - مصر.
- سعد على زكي محمود وعبد الوهاب محمد عبد الحافظ ومحمد الصاوي مبارك (1980). ميكروبيولوجيا الأراضي . مكتبة الأنجلو المصرية - ش محمد فريد - القاهرة.
- الشحات محمد رمضان طه وراوية فتحي جمال (2005). ميكروبيولوجيا التخمرات . دار الفكر العربي . الطبعة الأولى . المكتبة العصرية . المنصورة . مصر.
- فتحي اسماعيل حوفاة وسامية مرسى بيومي وشريف محمد القاضي (2010). تلوث البيئة إلى أين . المكتبة العصرية - المنصورة - مصر.
- فتحي إسماعيل علي حوفاة وتوفيق سعد محمد شادي (2004). الأسمدة الحيوية ودورها في حماية البيئة وسلامة الغذاء . الطبعة الأولى . المكتبة العصرية . المنصورة . مصر.
- محمود محمد عوض الله السواح (2002). الإنزيمات الميكروبية . المكتبة العصرية . الطبعة الأولى . المنصورة.
- محمود محمد عوض الله السواح (2003). إستراتيجيات التحولات الحيوية . المكتبة العصرية . المنصورة.
- محمود محمد عوض الله السواح (2003). البيوتكنولوجيا والميكروبات . المكتبة العصرية . المنصورة.
- محمود محمد عوض الله السواح وآخرون (2002). الميكروبيولوجيا العامة العملية . الطبعة الأولى . المكتبة العصرية . المنصورة.
- محمود محمد عوض الله السواح وإيمان حسين عاشور يوسف (2002). الميكروبيولوجيا العامة . المكتبة العصرية . الطبعة الأولى . المنصورة.
- مصطفى كمال أبو الذهب ومحمد عبد القادر الجعراي (1984) . البكتيريا - الجزء الثاني - التمارين العملية الأساسية - الطبعة الثانية - دار المعارف - الإسكندرية - مصر.
- مصطفى كمال أبو الذهب ومحمد عبد القادر الجعراي (1984) . البكتيريا . دار المعارف - القاهرة - الطبعة الثانية.

<http://www.mans.edu.eg/heepf/daac/>

<http://www.mhhe.com/prescott5>

<http://www.sterilizers.com/>