

دستورالعمل آماده سازی، تهیه و کنترل کیفیت محیط های کشت

آزمایشگاه مرجع سلامت

وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی

سال ۱۳۹۷

محل مهر تضمین کیفیت	
تاریخ:	تاریخ:

مقدمه

محیط های کشت نقش اساسی را در آزمایشگاه میکروبی شناسی ایفا می کنند و به طور گسترده ای برای جداسازی، شناسایی و تعیین حساسیت میکروارگانیسم های بیماری زا به کار می روند. بسیاری از آزمایشگاه ها به طور روتین محیط های کشت مورد نیاز برای مصارف تشخیصی و تحقیقاتی را خودشان تهیه می نمایند. برای اطمینان از این که محیط های کشت، کیفیت خوب و نتایج مطلوبی دارند، باید روش های کنترل کیفی مناسبی به کار گرفته شود. برای رسیدن به این هدف باید در تهیه و مصرف محیط های کشت معیارهای ذیل در نظر گرفته شود.

نکات عمومی در مورد تهیه محیط های کشت:

آب مصرفی:

کیفیت محیط های کشت به طور مستقیم به کیفیت مواد خام مورد استفاده در تهیه آنها بستگی دارد. آب یکی از مهمترین موادی است که در تهیه محیط های کشت به کار می رود. معیارهای مهم برای آب مورد استفاده در تهیه محیط های کشت شامل بررسی قدرت هدایت الکتریکی، مقاومت الکتریکی، آلودگی میکروبی و pH می باشد. در شرایط ایده آل یون های مس به دلیل خاصیت مهارکنندگی برای اغلب میکروارگانیسم ها، نباید در آب مورد استفاده برای تهیه محیط های کشت وجود داشته باشد.

ویژگی	درجه I	درجه II	درجه III
pH	در نظر گرفته نمیشود.	در نظر گرفته نمیشود.	۵-۸
آلودگی میکروبی بر اساس CFU/ml	۱۰	۱۰ ^۳	در نظر گرفته نمیشود.
مقاومت الکتریکی بر حسب میلیاهم بر سانتیمتر (Mohm/cm)	۱۰	۲	۰/۱
هدایت الکتریکی بر حسب میکروزیمنس بر سانتیمتر (Microsiemens/cm)	۰/۱	۰/۵	۱۰
مواد آلی	آب از کربن فعال عبور داده شود.	در نظر گرفته نمیشود.	در نظر گرفته نمیشود.
تعداد ذرات ریز معلق که از فیلتر با سوراخ ۰/۲۲ میکرون عبور داده میشود.	< ۵۰۰/Lit	در نظر گرفته نمیشود.	در نظر گرفته نمیشود.

توزین پودر محیط کشت و افزودن آب:

طبق دستورالعمل تهیه محیط کشت که بر روی قوطی آن نصب گردیده است، مقدار مناسبی از پودر محیط کشت را با دقت وزن نمایید. قوطی محیط کشت را دور از جریان هوا و رطوبت باز کنید. از استنشاق پودرها به خصوص آنهایی که دارای مواد سمی هستند و تماس طولانی مدت آنها با پوست اجتناب کنید. پودر را به سرعت، به دقت و بدون ایجاد غبار وزن کنید. هرچه زودتر در ظرف را ببندید. نصف حجم آب مورد نیاز را داخل ظرف بریزید. سپس مقدار وزن شده محیط کشت را به آن اضافه نمایید. برای چند دقیقه به تندی تکان دهید. باقیمانده آب را به دیواره داخلی ظرف بریزید تا ذرات محیط کشت چسبیده به دیواره نیز وارد محلول شوند. این مرحله بسیار مهم است، چون پودر خشک محیط کشت در بالای سطح آب، ممکن است در اتوکلاو استریل نشود و منبع آلودگی گردد.

حل کردن محیط کشت:

محیط های کشت بدون آگار، معمولاً با تکان دادن آهسته و ملایم حل خواهند شد. اما محیط های کشت حاوی آگار باید قبل از حرارت دادن به مدت چند دقیقه با آب مخلوط شوند. سپس حرارت داده شوند تا آگار قبل از اتوکلاو کردن، حل شود. محیط های کشت را بجوشانید بدون آنکه بسوزند. محیط های کشتی که نباید اتوکلاو شوند، بعد از این مقدار حرارت دادن، برای تقسیم داخل پلیت ها یا ظروف استریل دیگر آماده خواهند بود. توصیه می شود استریلیزاسیون نهایی در دمای 121°C ، به مدت ۱۵ دقیقه برای لوله ها و بطری های کوچک حاوی حدود ۱۰ ml محیط کشت، ۲۰ دقیقه برای ارلن های حاوی ۵۰۰ ml محیط کشت، ۲۵ دقیقه برای ارلن های حاوی ۱۰۰۰ ml محیط کشت، و ۳۰ دقیقه برای ارلن های حاوی ۲۰۰۰ ml محیط کشت باشد.

توزیع:

توصیه می شود محیط کشت را در ظرفی مناسب با حجم ۲ تا ۳ برابر حجم محیط کشت بریزید تا بتوانید آن را به خوبی تکان دهید و مخلوط کنید.

استریلیزاسیون:

بعضی از محیط های کشت به استریلیزاسیون با اتوکلاو احتیاجی نداشته و با جوشاندن قابل استفاده می شوند. استریلیزاسیون سایر محیط های کشت توسط حرارت مرطوب (اتوکلاو) یا صافی غشایی (فیلتراسیون) انجام می گردد که دستور استفاده از هر روش بر روی برچسب قوطی محیط کشت قید گردیده است.

الف) استریلیزاسیون با حرارت مرطوب:

استریلیزاسیون محیط کشت تا حجم یک لیتر، در اتوکلاو به مدت ۱۵ دقیقه و در دمای 121°C (فشار ۱/۲ کیلوگرم بر سانتی متر مربع) انجام می گیرد. برای حجم های بیشتر از یک لیتر باید چرخه استریلیزاسیون را به طور مناسب تغییر داد. اما چون اکثر مشکلات در استریلیزاسیون محیط های کشت هنگامی رخ میدهد که مقادیر بیشتر از دو لیتر محیط کشت باید استریل شوند، لذا توصیه می شود که مقادیر زیاد محیط کشت را در حجم های کوچکتر تقسیم نمایید.

کنترل کیفی اتوکلاو، کنترل دما و فشار آن باید به طور مداوم انجام گردد. برای کنترل اتوکلاو از کلاس ۵ یا ۶ اندیکاتورهای شیمیایی TST در هر ران کاری استفاده می شود. از اندیکاتورهای بیولوژیکی جهت پایش عملکرد اتوکلاو حداقل به طور هفتگی یا فواصل بیشتر، متناسب با بار کاری اتوکلاو استفاده می شود که ویال حاوی اسپور *Geobacillus stearothermophilus* ATCC 7953 است (Sterility Assurance Level=SAL $\leq 10^{-6}$ CFU) و به صورت تجاری در دسترس می باشد.

ب) استریلیزاسیون با صافی غشایی (فیلتراسیون):

از صافی غشایی برای استریل کردن محیط های کشت و ترکیبات حساس به حرارت استفاده می شود. استریلیزاسیون به وسیله صافی غشایی تحت شرایط خلاء یا افزایش فشار انجام می پذیرد. از غشاء ها و صافی های با قطر منفذ ۰/۲۲ (برای فیلتر قندها و محلول اوره) یا ۰/۴۵ میکرومتر استفاده نمایید. این فیلترها باید قبل از استفاده، در اتوکلاو استریل شوند. در مورد غشاء ها و صافی هایی که در بسته بندی های استریل به فروش می رسند، به دستورالعمل سازنده مراجعه نمایید. قسمت های مختلف دستگاه صافی را با صافی یا بدون صافی در اتوکلاو به مدت ۱۵ دقیقه در دمای 121°C استریل نمایید.

آماده سازی جهت مصرف:

بعد از استریلیزاسیون، اجازه دهید دمای محیط کشت به حدود 50°C برسد، سپس با رعایت شرایط آسپتیک در ظروف نهایی تقسیم نمایید. هیچ وقت محیط کشت را در دمای بالاتر از 50°C تقسیم نکنید. مکمل های حساس به گرما و حرارت باید بعد از این که دمای محیط کشت به حدود $45-50^{\circ}\text{C}$ رسید، به آن اضافه شوند. دمای مکمل (ساپلمنت) استریل قبل از این که به محیط کشت اضافه شود، باید به دمای اتاق برسد. سپس مکمل را با رعایت شرایط آسپتیک به محیط کشت اضافه نموده، خوب مخلوط کنید و در ظروف نهایی که از قبل استریل شده اند، تقسیم نمایید.

اندازه گیری و تنظیم pH:

- مقدار pH محیط کشت یکی از خصوصیات فیزیکی مهمی است که بررسی می شود. pH نهایی محصول استریل شده و خنک شده تا دمای 25°C را باید روی پلیت یا ارلن با استفاده از pH متر استاندارد اندازه گیری نموده، و آنها را بعد از سنجش pH دور ریخت.
- بر اساس توصیه CLSI، تنظیم pH برای هر بار تهیه و ساخت محیط مولر هینتون آگار الزامی است.
- در صورتی که pH محیط ساخته شده با عدد مورد انتظار (درج شده بر روی قوطی محیط کشت) همخوانی نداشته باشد نباید از آن استفاده شود.
- در هنگام تهیه محیط های کشت تلفیقی که از افزودن چند ماده مجزا تهیه می شوند (مانند آب پپتونه قلیایی)، pH اندازه گیری و سپس تنظیم می شود ($\text{pH} \pm 0.2$ مورد نظر). pH این نوع محیط های کشت، قبل و بعد از اتوکلاو کردن و خنک شدن آن، با استفاده از pH متر استاندارد، اندازه گیری و سپس تنظیم می شود. از آنجا که دمای بالای اتوکلاو می تواند باعث تغییر pH شود، بنابراین لازم است بعد از استریل شدن محیط کشت و خنک شدن آن تا دمای 25°C ، مجدداً مقدار pH، اندازه گیری و در صورت نیاز، در حد مورد نظر تنظیم شود. تنظیم pH معمولاً با استفاده از هیدروکسید سدیم 40 گرم در لیتر (تقریباً یک مولار) و یا با استفاده از اسید کلریدریک 36/5 گرم در لیتر (تقریباً یک مولار) انجام می شود.

pH را به یکی از روش های ذیل کنترل نمایید:

- روش اول: آگار یک پلیت را در ظرفی کوچک کاملاً له کرده و اجازه دهید به مدت 30-15 دقیقه در این حالت باقی بماند، سپس نوک الکتروود pH متر را در آن قرار دهید و pH را اندازه گیری نمایید.
- روش دوم: نوک الکتروود pH متر را در داخل ارلن کوچکی قرار دهید. مقدار اندکی از آگار مذاب را به داخل ارلن ریخته، پس از سفت شدن آگار، pH را اندازه گیری نمایید.
- روش سوم: از الکتروودهای سطحی استفاده نمایید.

نگهداری محیط های کشت تهیه شده:

عوامل مورد ارزیابی در این شرایط، دما، نور و رطوبت است. طول عمر محیط های کشت تهیه شده، به نوع اجزاء تشکیل دهنده، نحوه نگهداری و ذخیره سازی آنها بستگی دارد. تمامی محیط های کشت باید دور از نور نگهداری شوند. تابش نور به محیط های کشت موجب تشکیل مواد باکتریوستاتیک و باکتریوساید مانند پراکسیداز می گردد. طول عمر اغلب محیط های کشت پلیتی در دمای 4 درجه سانتی گراد یک هفته می باشد، ولی اگر به گونه ای مناسب بسته بندی شوند که هوا داخل آنها نفوذ نکند، تا 3-4 هفته قابل مصرف هستند. طول عمر محیط های کشت

حاوی آنتی بیوتیک به پایداری آنتی بیوتیک موجود در آنها بستگی دارد. توصیه می شود محیط های حاوی آنتی بیوتیک در مدت یک هفته استفاده شوند. از سوی دیگر با گذشت زمان این گونه محیط های کشت رطوبت خود را از دست داده، به دلیل افزایش غلظت آنتی بیوتیک، قدرت انتخابی آنها افزایش می یابد. پلیت ها را باید قبل از مصرف به دمای اتاق رساند. اگر پلیت محیط کشت بیش از ۸ ساعت در دمای اتاق باقی بماند برای مصرف مناسب نمی باشد. محیط های کشت لوله ای در مقایسه با محیط های کشت پلیتی عمر طولانی تری دارند. اغلب این محیط های کشت اگر در دمای ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شوند، ۳-۶ ماه قابل مصرف می باشند.

موارد استثناء: تایوگلیکولات براث، اندول نیترا ت براث و SIM به مدت یک ماه قابل نگهداری می باشند. محیط های CTA Medium و OF Medium حاوی کربوهیدرات و مولر هیتتون براث به مدت ۶ هفته قابل نگهداری می باشند.

جدول شماره ۱- خطاها، مشکلات و علل ممکن در استریلیزاسیون محیط های کشت

مشکلات	علل ممکن
رنگ یا تیرگی غیر طبیعی محیط کشت (Abnormal color/darkening)	- آب ناخالص - ظروف شیشه ای کثیف - افت کیفیت محیط کشت دهیدراته - حرارت زیاد یا نادرست در طی استریلیزاسیون - pH اشتباه یا تغییر و انحراف pH - حل نشدن کامل محیط کشت - ذخیره سازی طولانی مدت در دمای ۵۰°C
لخته یا منعقد شدن محیط کشت (Coagulation)	- داغ بودن محیط کشت در هنگام افزودن ساپلمنت (مکمل) به آن
رگه رگه شدن محیط کشت (Flecks in culture medium)	- رگه های سیاه: نیم سوز شدن آگار - رگه های روشن: سرد شدن تقریبی آگار در هنگام افزودن ساپلمنت (مکمل) به آن
pH نادرست (Incorrect pH)	- آب ناخالص یا ظروف شیشه ای کثیف - حرارت زیاد در طی استریلیزاسیون - ذوب مجدد یا ذخیره سازی طولانی مدت در دمای ۵۰°C - آلودگی شیمیایی - کالیبراسیون نادرست pH متر - حل نشدن کامل محیط کشت - اندازه گیری pH در دمای بالای ۲۵°C - افت کیفیت محیط کشت دهیدراته - ذخیره سازی نادرست یا بیش از نیمه عمر محیط کشت دهیدراته - کیفیت پایین آب یا ظروف
سمیت (Toxicity)	- حرارت بیش از اندازه در طی استریلیزاسیون - افت کیفیت محیط کشت دهیدراته - قرارگیری در معرض نور مستقیم خورشید - حجم اشتباه مکمل اضافه شده

علل ممکن	مشکلات
<ul style="list-style-type: none"> - حرارت بیش از اندازه در طی استریلیزاسیون - ذخیره‌سازی طولانی مدت (بیش از ۴ ساعت) در حالت مذاب (بیش از ۵۰°C) - افت کیفیت محیط کشت دهیدراته - pH اشتباه - آب ناخالص یا ظروف شیشه‌ای کثیف - حل نشدن کامل محیط کشت - داغ بودن محیط کشت در هنگام افزودن مکمل به آن - کیفیت پایین آب یا ظروف 	<p>ایجاد رسوب یا کدورت (Percipitation/Turbidity)</p>
<ul style="list-style-type: none"> - حرارت بیش از اندازه (به ویژه در مقایر pH پایین) - هیدرولیز اسید در محیط کشت با pH پایین - توزین یا مخلوط کردن نادرست - حل نشدن کامل آگار - حجم نادرست آب - رقیق‌سازی زیاد با مایه تلقیح یا مکمل‌های محیط کشت - ذخیره‌سازی طولانی مدت در دمای ۵۰°C 	<p>شل بودن آگار (Soft agar)</p>
<ul style="list-style-type: none"> - توزین یا مخلوط کردن نادرست - آب یا ظروف آلوده - مواد مهارکننده در آب یا ظروف - افت کیفیت محیط کشت دهیدراته - داغ بودن محیط کشت در هنگام افزودن مکمل به آن - داغ بودن محیط کشت در هنگام کشت نمونه بر روی آن - ذخیره‌سازی طولانی مدت محیط کشت - خشک شدن بیش از حد سطح محیط کشت - حل نشدن کامل محیط کشت - تیرگی محیط کشت و تغییر و انحراف pH - حرارت بیش از اندازه و طولانی مدت 	<p>رشد باکتریولوژیک ضعیف یا اثر روی خواص انتخابی / افتراقی</p>
<ul style="list-style-type: none"> - حرارت بیش از اندازه (به ویژه در مقایر pH پایین) - هیدرولیز اسید در محیط کشت با pH پایین - توزین یا مخلوط کردن نادرست - حل نشدن کامل آگار - حجم نادرست آب - رقیق‌سازی زیاد با مایه تلقیح یا مکمل‌های محیط کشت - ذخیره‌سازی طولانی مدت در دمای ۵۰°C 	<p>شل بودن آگار (Soft agar)</p>

ارزیابی کیفیت محیط های کشت:

هر آزمایشگاه باید از کیفیت هر شماره ساخت از محیط های آماده مصرف تجاری و یا محیط های دهیدراته، قبل از استفاده اطمینان حاصل نماید. الزامات عمومی کنترل کیفیت محیط های کشت عبارتند از:

الف) ثبت اطلاعات محیط های کشت

۱. محیط های آماده مصرف تجاری:

- نام شرکت سازنده، سری ساخت، تاریخ انقضاء، تاریخ دریافت و تاریخ شروع به استفاده از آن را برای هر یک از انواع محیط ثبت کنید.

- هر محیط را مطابق دستورالعمل سازنده نگهداری کنید (معمولاً در $2-8^{\circ}\text{C}$).

۲. محیط های ساخته شده از پودر دهیدراته در آزمایشگاه:

- مقدار محیط ساخته شده، نام شرکت سازنده، شماره ساخت، روش استریل نمودن آن، تاریخ ساخت در آزمایشگاه، pH، تاریخ شروع به استفاده از آن، تاریخ انقضاء و نام فرد سازنده آن ثبت شود.

ب) بررسی مشخصات ظاهری:

محیط های کشت تهیه شده باید قبل از استفاده، از لحاظ فیزیکی و ظاهری نیز بررسی شوند:

- شکستگی یا آسیب دیدگی پلیت ها و لوله ها؛
- جدا شدن آگار از جداره پلیت ها و لوله ها؛
- یخ زدگی یا ذوب شدن آگار؛
- ناصاف پر شدن پلیت ها؛
- مقدار ناکافی آگار در پلیت ها (عمق کمتر از ۳ mm برای MHA عمق کمتر از ۴ mm) و لوله ها (عمق و سطح ناکافی)؛
- وجود همولیز در محیط های حاوی خون؛
- تغییر در رنگ مورد انتظار برای هر محیط (احتمال اشکال در pH محیط)؛
- وجود حباب یا ناهمواری بیش از حد در سطح محیط؛
- رطوبت اضافی یا خشک شدن بیش از حد محیط؛
- آلودگی قابل مشاهده؛
- وجود رسوب.

ج) بررسی وجود آلودگی:

به عنوان یک قاعده کلی، برای سری ۱۰۰ تایی یا کمتر (≤ 100)، ۵-۳٪ از لوله ها/ پلیت ها باید از نظر عدم وجود آلودگی و رشد باکتریایی بررسی شوند. برای مقادیر بیشتر (> 100) باید ۱۰ لوله یا پلیت به صورت رندوم و تصادفی انتخاب، و انکوبه شوند. نمونه ها باید برای ۲۴-۴۸ ساعت در دمای $37-35^{\circ}\text{C}$ انکوبه، و سپس به مدت ۴۸ ساعت در دمای اتاق نگهداری شوند. نباید شواهدی از رشد میکروبی بعد از انکوباسیون مشاهده گردد. بعد از کامل شدن بررسی، باید تمام نمونه های بررسی شده دور ریخته شوند.

د) انجام آزمایش کنترل کیفیت:

هر محیط کشت باید از نظر میزان رشد قابل قبول و/یا خاصیت مهارکنندگی، با میکروارگانیسم های کنترل مناسب مطابق جدول شماره ۳ بررسی شود.

منابع تهیه میکروارگانیسم های کنترل عبارتند از:

- ATCC (American Type Culture Collection) یا PTCC (Persian Type Culture Collection)
 - سویه های شناسنامه دار که طی برنامه ارزیابی خارجی کیفیت دریافت می شوند.
 - سویه های شناخته شده بیماران که دارای ثبات فنوتیپی می باشند.
- برای این کار لازم است از سویه های کنترل کیفی مورد نظر، سوسپانسیون میکروبی تهیه شود.

A. تهیه سوسپانسیون میکروبی:

یک کشت از ارگانیسم کنترل کیفی مورد نظر روی پلیت بلاد آگار تهیه کنید. بعد از انکوباسیون پلیت به مدت ۲۴-۱۸ ساعت در دمای $35 \pm 2^\circ C$ ، ۳-۵ کلنی ایزوله را در ۳-۵ میلی لیتر سرم فیزیولوژی استریل حل کرده و کدورت آن را با کدورت استاندارد نیم مک فارلند تنظیم نمایید. این سوسپانسیون میکروبی باید کدورتی مطابق با استاندارد نیم مک فارلند ($10^8 - 10^7$ CFU/ml) داشته باشد.

B. بررسی عملکرد محیط های کشت:

۱) رقیق سازی برای بررسی ویژگی های رشد (Growth properties) محیط های کشت غیر انتخابی پلیتی مانند بلاد آگار، نوترینت آگار، تریپتیک سوی آگار و ...

سوسپانسیون اولیه میکروبی مطابقت یافته با کدورت 0.5 MF را مطابق شکل ۱ به نسبت ۱:۱۰۰ در سرم فیزیولوژی استریل رقیق نموده و مقدار ۱۰ μ l یا ۰/۰۱ ml سوسپانسیون رقیق شده را به محیط کشت مورد آزمایش، تلقیح نموده و مطابق شکل ۲ کشت دهید که کلنی های ایزوله به دست آید. پلیت ها را مطابق شرایط ذکر شده در جداول شماره ۲ و ۳ انکوبه نمایید. کلنی های مورد انتظار در هر پلیت بعد از انکوباسیون در محدوده (CFU/plate) $10^3 - 10^4$ می باشد. برای اجتناب از رشد زیاد باکتری در بعضی از محیط های کشت غیر انتخابی و برای داشتن کلنی های ایزوله، ممکن است لازم باشد رقت ۱:۱۰۰۰ تهیه شود.

۲) رقیق سازی برای بررسی ویژگی های رشد و مهار کنندگی (Growth and Inhibitory properties)

محیط های کشت انتخابی پلیتی مانند مکانکی آگار، EMB آگار، XLD آگار و ...

سوسپانسیون اولیه میکروبی مطابقت یافته با کدورت 0.5 MF را مطابق شکل ۱ به نسبت ۱:۱۰ در سرم فیزیولوژی استریل رقیق نموده و مقدار ۱۰ μ l یا ۰/۰۱ ml سوسپانسیون رقیق شده را به محیط کشت مورد آزمایش تلقیح نموده و مطابق شکل ۲ کشت دهید که کلنی های ایزوله به دست آید. پلیت ها را مطابق شرایط ذکر شده در جداول شماره ۲ و ۳ انکوبه نمایید. کلنی های مورد انتظار در هر پلیت بعد از انکوباسیون در محدوده (CFU/plate) $10^4 - 10^5$ می باشد. برای اجتناب از رشد زیاد باکتری در بعضی از محیط های کشت انتخابی و برای داشتن کلنی های ایزوله ممکن است لازم باشد رقت ۱:۱۰۰ تهیه شود.

۳) بررسی محیط های کشت لوله ای مانند نوترینت براث، MRVP، SIM، مالونات و ...

هر لوله را با ۱۰µl یا ۰/۰۱ ml از سوسپانسیون اولیه میکروبی مطابقت یافته با کدورت 0.5 MF (بدون رقیق سازی) تلقیح نمایید. لوله ها را مطابق شرایط ذکر شده در جداول شماره ۲ و ۳ انکوبه نمایید. پس از انکوباسیون، لوله ها را از نظر وجود رشد و/یا ایجاد کدورت و نیز ایجاد واکنش مناسب بیوشیمیایی بررسی نمایید.

موارد استثناء: برای بررسی محیط های لوله ای SIM، TSI، KIA،LIA،CTA،OF و فنل رد آگار به جای تهیه سوسپانسیون، از روش تلقیح مستقیم هم می توان استفاده کرد.

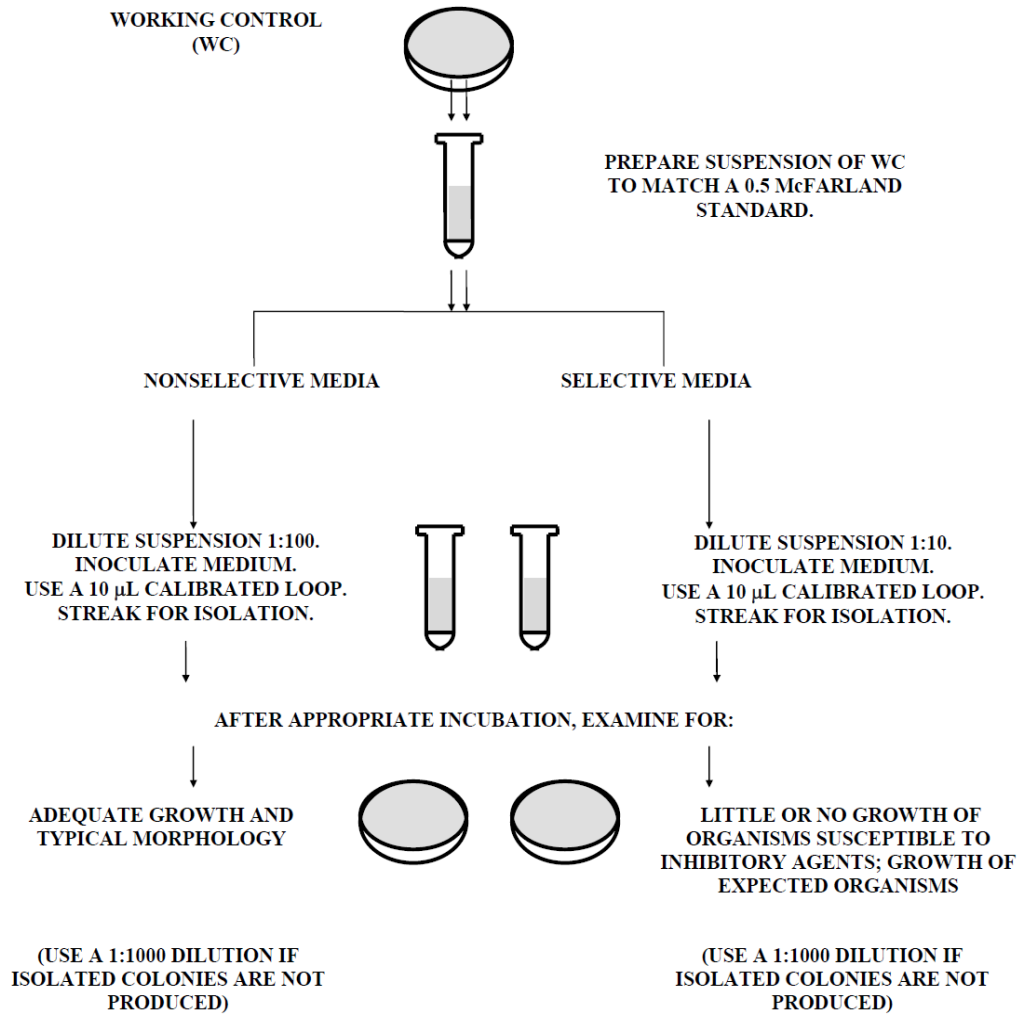
C. زمان انکوباسیون (جدول شماره ۲):

مدت انکوباسیون	اتمسفر انکوباسیون	دمای انکوباسیون	سویه های کنترل کیفی
۱۸ - ۲۴ ساعت	*عادی یا غنی شده با CO ₂	۳۵-۳۷°C	باکتری های دارای رشد سریع
۲۴ - ۷۲ ساعت	غنی شده با CO ₂	۳۵-۳۷°C	باکتری های دارای نیازهای خاص برای رشد
۲۴ - ۷۲ ساعت	شرایط بی هوازی	۳۵-۳۷°C	بی هوازی ها
۲۴ - ۴۸ ساعت	گازپک Campy	۴۲°C	کمپیلوباکتر
۲۱ - ۷ روز	غنی شده با CO ₂	۳۵-۳۷°C	مایکوباکتریوم ها
≥ ۷۲ ساعت	عادی	۳۵-۳۷°C	مخمرها
≥ ۷۲ ساعت	عادی	۲۵-۳۰°C	کپک ها

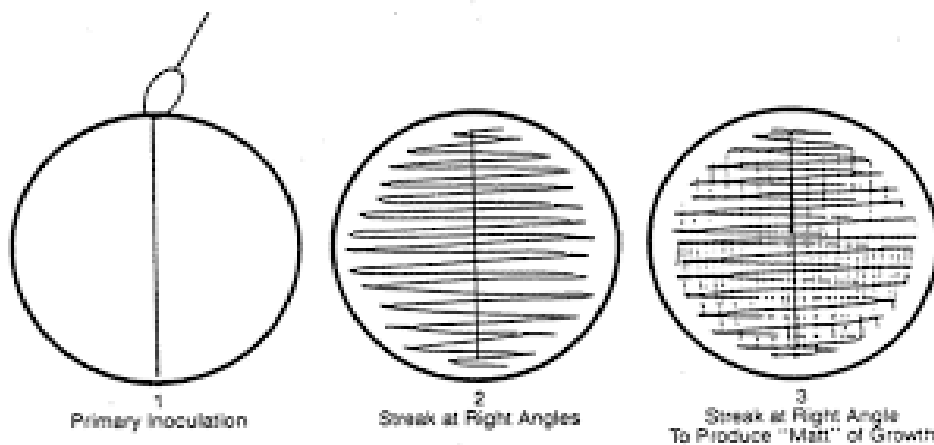
* اتمسفر به نوع محیط بستگی دارد. توصیه های سازنده را بررسی نمایید.

D. تفسیر نتایج:

- عملکرد محیط های غیر انتخابی در صورتی رضایت بخش است که سویه های کنترل کیفی، رشد کافی، سایز و مرفولوژی مورد انتظار کلنی را نشان دهند.
- عملکرد محیط های انتخابی در صورتی رضایت بخش است که سویه های کنترل کیفی، رشد کافی، سایز و مرفولوژی مورد انتظار کلنی و مهار رشد بعضی از ارگانیزم های خاص را نشان دهند.
- در بعضی موارد، واکنش های رنگی خاص یا همولیز همچنان که در جدول شماره ۳ آمده است، باید ایجاد شود. مثلاً در مورد محیط کشت بلااد آگار ایجاد همولیز مناسب ضروری است و یا برای محیط مکانکی آگار ایجاد واکنش های رنگی برای سویه های میکروبی مشخص ضروری می باشد.
- عملکرد محیط های لوله ای در صورتی رضایت بخش است که سویه های کنترل کیفی در آن رشد کافی نموده یا کدورت لازم را ایجاد کنند و واکنش های بیوشیمیایی مورد انتظار را نشان دهند.



شکل ۱- روش رقیق سازی برای کنترل کیفیت محیط های کشت انتخابی و غیر انتخابی پلیتی



شکل ۲- روش کشت برای بررسی ظرفیت مغذی بودن و مهارکنندگی محیط های پلیتی

جدول شماره ۳- الزامات کنترل کیفیت محیط های کشت

نتایج قابل انتظار	ارگانیسم های کنترلی (شماره ATCC)	اتمسفر، مدت زمان و دمای انکوباسیون	محیط کشت
رشد بر روی ساب کالچر (بلاد آگار) مهار جزئی تا کامل بر روی ساب کالچر (بلاد آگار)	<i>V. cholerae</i> non O1 <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۱۲-۶ ساعت، ۳۵°C	Alkaline peptone water (APW)
رشد می کند، همولیز بتا	<i>C. perfringens</i> (13124)	بی هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Anaerobic sheep blood and laked blood agar
رشد می کند رشد می کند رشد می کند رشد می کند	<i>B. fragilis</i> (25285) or <i>F. nucleatum</i> (25586) or <i>P. anaerobius</i> (27337) or <i>P. melaninogenica</i> (25845)		
			Anaerobic broths— (thioglycolate medium را ملاحظه نمایید)
رشد می کند، اطراف کلنی ها سیاه می شود (نصف یا بیشتر محیط سیاه می شود) مهار (جزئی تا کامل)؛ اطراف کلنی ها سیاه نمی شود	<i>E. faecalis</i> (29212) <i>S. pyogenes</i> (19615)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Bile esculin agar
رشد، کلنی های سیاه با درخشندگی رشد، کلنی های سیاه یا خاکستری مایل به سبز، ممکن است درخشندگی داشته باشند مهار جزئی؛ کلنی های قهوه ای تا سبز مهار کامل رشد	<i>S. typhi</i> (19430) <i>S. typhimurium</i> (14028) <i>E. coli</i> (25922) <i>E. faecalis</i> (29212)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Bismuth sulfite agar
رشد می کند، همولیز بتا رشد می کند، همولیز آلفا	<i>S. pyogenes</i> (19615) <i>S. pneumoniae</i> (6305)	هوازی یا CO ₂ ، ۲۴-۱۸ ساعت، ۳۵°C	Blood agar (BA)—nonselective sheep blood agar media
رشد می کند رشد می کند	<i>S. aureus</i> (25923) or <i>E. coli</i> (25922)		
رشد می کند واکنش مثبت (تشکیل نوک پیکان شفاف) واکنش منفی (عدم تشکیل نوک پیکان)	<i>S. aureus</i> (33862) or (25923) <i>S. agalactiae</i> (12386) <i>S. pyogenes</i> (19615)	هوازی، ۲۴-۱۸ ساعت، ۳۵°C	Blood agar-CAMP test (trypticase soy agar [TSA] with sheep blood only)
رشد می کند، همولیز بتا رشد می کند، همولیز آلفا رشد می کند مهار می شود (به طور جزئی)	<i>S. pyogenes</i> (19615) <i>S. pneumoniae</i> (6305) <i>S. aureus</i> (25923) <i>P. mirabilis</i> (12453)	CO ₂ ، CNA، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Blood agar—Selective sheep blood agar media (Columbia [CNA] agar, phenylethyl alcohol [PEA] agar)
رشد می کند رشد می کند	<i>S. pyogenes</i> (19615) or <i>S. aureus</i> (25923)		
مهار می شود (به طور جزئی)	<i>P. mirabilis</i> (12453)		
رشد می کند	<i>B. fragilis</i> (25285)	بیهوازی، CO ₂ ، ۵ روز، ۳۵°C	Blood culture media
رشد می کند	<i>S. pneumoniae</i> (6305)	هوازی، CO ₂ ، ۵ روز، ۳۵°C	
رشد متوسط تا زیاد رشد متوسط تا زیاد رشد متوسط تا زیاد	<i>C. albicans</i> (10231) or <i>S. flexneri</i> (12022) or <i>S. pneumoniae</i> (6305)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Brain heart infusion agar
رشد می کند مهار می شود (به طور جزئی)	<i>C. jejuni</i> (33291) <i>E. coli</i> (25922)	O ₂ کاهش یافته، غنی شده با CO ₂ ، ۴۸ ساعت، ۴۲°C	<i>Campylobacter</i> agar
روی ساب کالچر (بلاد آگار) رشد می کند روی ساب کالچر (بلاد آگار) رشد می کند روی ساب کالچر (بلاد آگار) رشد می کند	<i>S. typhimurium</i> (14028) <i>V. cholerae</i> non O1 <i>S. flexneri</i> (12022)	هوازی، ۲۴-۱۸ ساعت، ۲۵°C	Cary-Blair transport medium

نتایج قابل انتظار	ارگانیزم های کنترلی (شماره ATCC)	اتمسفر، مدت زمان و دمای انکوباسیون	محیط کشت
رشد می کند	<i>H. influenzae</i> (10211)	CO ₂ ، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Chocolate agar
رشد خوب، ایجاد هاله	<i>S. aureus</i> (25922) or <i>S. marcescens</i> (8100) or <i>S. pyogenes</i> (19615)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	DNase test agar
رشد خوب، ایجاد هاله			
رشد خوب، عدم ایجاد هاله	<i>S. epidermidis</i> (12228) <i>K. pneumoniae</i> (33495)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Enrichment broths for enterics (gram-negative [GN] broth, selenite broths)
رشد متوسط تا زیاد، عدم ایجاد هاله			
روی ساب کالچر (مکانکی آگار) رشد می کند روی ساب کالچر (مکانکی آگار) رشد می کند (ممکن است روی محیط های دارای سلنیت مهار شود)	<i>S. typhimurium</i> (14028) or <i>S. sonnei</i> (9290)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Enrichment broths for enterics (gram-negative [GN] broth, selenite broths)
مهار (جزئی تا کامل) بر روی ساب کالچر (مکانکی آگار)، اما از GN broth بر روی ساب کالچر رشد می کند			
رشد می کند، کلنی های بی رنگ تا کهربایی رشد می کند، کلنی های آبی - سیاه با جلای سبز فلزی مهار می شود (به طور جزئی)	<i>S. typhimurium</i> (14028) <i>E. coli</i> (25922) <i>E. faecalis</i> (29212)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Eosin methylene blue media (Levine EMB agar; EMB agar, modified)
رشد می کند، ژلاتیناز مثبت رشد می کند، ژلاتیناز منفی	<i>S. marcescens</i> (8100) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۱۸-۴۸ ساعت یا تا ۲ هفته، ۳۵°C	Gelatin medium
رشد می کند، کلنی های آبی تا سبز-آبی با مراکز سیاه رشد می کند، کلنی های سبز تا سبز-آبی مهار می شود (به طور جزئی)؛ کلنی های زرد مهار (جزئی تا کامل)؛ کلنی های زرد تا زرد-قرمز	<i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>E. faecalis</i> (29212) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Hektoen enteric (HEK) agar
A/A، ایجاد گاز، بدون SH ₂ Alk/A، با یا بدون گاز، ایجاد SH ₂ Alk/A، بدون گاز، بدون SH ₂ Alk/Alk، بدون گاز، بدون SH ₂	<i>E. coli</i> (25922) <i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>P. aeruginosa</i> (27853)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Kligler iron agar (KIA)
رشد متوسط تا خوب. در بررسی میکروسکوپی، دانه های متاکروماتیک و باسیل های زنجیره ای بدون اسپور، شکل چماقی متورم و برجسته دارد. رشد کلنی های قهوه ای - سبز با پروتئولیز	<i>C. diphtheria</i> (51696) <i>P. aeruginosa</i> (10145)	هوازی، ۲۴-۹۶ ساعت، ۳۵°C	Loeffler medium
Alk/Alk، ایجاد SH ₂ ، بدون گاز Alk/A، بدون SH ₂ ، بدون گاز Red/A، بدون گاز، بدون SH ₂	<i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>P. mirabilis</i> (43071)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Lysine iron agar (LIA)
رشد می کند، کلنی های صورتی رشد می کند، کلنی های بی رنگ، مهار جزئی سوارمینگ رشد می کند، کلنی های بی رنگ مهار می شود (به طور جزئی)	<i>E. coli</i> (25922) <i>P. mirabilis</i> (12453) <i>S. typhimurium</i> (14028) <i>E. faecalis</i> (29212)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	MacConkey agar
قلیایی (آبی) بدون تغییر رنگ (سبز) یا زرد (تخمیر دکستروز)	<i>E. aerogenes</i> (13048) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Malonate broth

نتایج قابل انتظار	ارگانیزم های کنترلی (شماره ATCC)	اتمسفر، مدت زمان و دمای انکوباسیون	محیط کشت
رشد، کلنی ها پس از ۴۸ ساعت هاله زرد دارند رشد، کلنی ها پس از ۴۸ ساعت هاله قرمز دارند مهار جزئی در ۲۴ h، مهار سوارمینگ در ۴۸ h	<i>S. aureus</i> (25923) or <i>S. epidermidis</i> (12228) <i>P. mirabilis</i> (12453)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Mannitol salt agar
دهیدرولاز آرژینین و دکربوکسیلاز اورنیتین، منفی (A) و دکربوکسیلاز لایزین، مثبت (Alk) دهیدرولاز آرژینین، منفی و دکربوکسیلاز اورنیتین و دکربوکسیلاز لایزین، مثبت دهیدرولاز آرژینین، دکربوکسیلاز اورنیتین و دکربوکسیلاز لایزین، مثبت دکربوکسیلاز لایزین، منفی	<i>K. pneumoniae</i> (13883) <i>E. aerogenes</i> (13048) <i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022)	بی‌هوازی، ۹۶-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Moeller decarboxylase broth with amino acids (Arginine, Ornithine and Lysin)
MR مثبت (قرمز) و VP منفی (بدون تغییر) MR منفی (زرد) و VP مثبت (قرمز)	<i>E. coli</i> (25922) <i>E. aerogenes</i> (13048)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	MR-VP broth
رشد می کند رشد می کند رشد می کند	<i>M. tuberculosis H37Ra</i> (25177) or <i>M. fortuitum</i> Group IV (6841) or <i>M. kansasii</i> Group I (12478)	CO ₂ > ۲۱ روز، ۳۵°C	Mycobacteria media (Lowenstein-Jensen agar and Middlebrook)
رشد می کند - ممکن است روی محیط های انتخابی مهار شود رشد می کند - ممکن است روی محیط های انتخابی مهار شود	<i>M. scrofulaceum</i> Group II (19981) or <i>M. intracellulare</i> Group III (13950)		
مهار (جزئی تا کامل روی محیط های انتخابی)	<i>E. coli</i> (25922)		
احیاء نیترات مثبت، تولید گاز منفی احیاء نیترات منفی احیاء نیترات مثبت، تولید گاز مثبت	<i>E. coli</i> (25922) <i>A. baumannii</i> (19606) <i>P. aeruginosa</i> (27853)	هوازی، ۴۸ ساعت، ۳۵°C	Nitrate broth
رشد می کند رشد می کند	<i>C. albicans</i> (60193 or 10231) or <i>T. mentagrophytes</i> (9533)	هوازی، ≥ ۷۲ ساعت، ۲۵-۳۵°C	Nonselective mycology media
رشد متوسط تا زیاد، ایجاد پیگمان سبز رشد متوسط تا زیاد رشد متوسط تا زیاد، کلنی های کرم تا طلایی	<i>P. aeruginosa</i> (10145) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>S. aureus</i> (25923)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Nutrient agar (NA)
رشد خوب رشد خوب	<i>E. coli</i> (25922) or <i>S. aureus</i> (25923)	هوازی، ۲۴-۱۸ ساعت، ۳۵°C	Nutrient broth (NB)
لوله بدون روغن، A (زرد) و لوله دارای روغن Alk (سبز) لوله بدون روغن، A و لوله دارای روغن Alk	<i>A. calcoaceticus</i> (19606) or <i>P. aeruginosa</i> (27853)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	OF medium with Dextrose
لوله بدون روغن، A (زرد) و گاز، و لوله دارای روغن A (زرد) و گاز لوله بدون روغن و لوله دارای روغن A (زرد)	<i>E. aerogenes</i> (13048) <i>S. flexneri</i> (12022)		
دکستروز، لاکتوز و مانیتول AG (اسید و گاز) دکستروز، لاکتوز و ساکاروز A (اسید) دکستروز A، مانیتول Alk (قلیاء) و ساکاروز AG دکستروز Alk لاکتوز و ساکاروز Alk دکستروز و مانیتول A، لاکتوز و ساکاروز Alk مانیتول AG	<i>E. coli</i> (25922) <i>E. faecalis</i> (33186) <i>P. vulgaris</i> (8427) <i>P. aeruginosa</i> (10145) <i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (9199) <i>S. aureus</i> (25923)	هوازی، ۴۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Phenol red agar/ broth with carbohydrates

نتایج قابل انتظار	ارگانیزم های کنترلی (شماره ATCC)	اتمسفر، مدت زمان و دمای انکوباسیون	محیط کشت
مثبت (ایجاد رنگ سبز) منفی (بدون تغییر رنگ)	<i>P. mirabilis</i> (43071) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۲۴-۱۸ ساعت، ۳۵°C	Phenylalanine agar
رشد، کلنی های بی رنگ با یا بدون مراکز سیاه رشد می کند، کلنی های بی رنگ مهار می شود (به طور کامل) مهار می شود (جزئی تا کامل؛ کلنی های صورتی تا قرمز با رسوب)	<i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>E. faecalis</i> (29212) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۲۴ ساعت، ۳۵°C	<i>Salmonella-Shigella</i> (SS) agar
مهار (جزئی تا کامل) روی محیط های حاوی سیکوهگتریماید مهار (جزئی تا کامل) روی محیط های حاوی کلرامفنیکل	<i>A. niger</i> (16404) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ≥ 7 روز، ۲۵°C	Selective mycology media
رشد می کند رشد می کند	<i>C. albicans</i> (10231) or <i>T. mentagrophytes</i> (9533)		
رشد می کند مهار (جزئی) فقط برای محیط های حاوی تری متوپریم استفاده شود مهار می شود (به طور جزئی)	<i>N. gonorrhoeae</i> (43069) <i>P. mirabilis</i> (43071) <i>S. epidermidis</i> (12228)	CO ₂ ، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Selective media for pathogenic <i>Neisseria</i> spp.
رشد می کند، سیاه شدن اطراف کلنی ها مهار می شود (به طور جزئی تا کامل) مهار (جزئی)- کلنی های بی رنگ روی بایل اسکولین آگار	<i>E. faecalis</i> (29212) <i>S. pyogenes</i> (19615) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Selective media for enterococci, with azide
رشد می کند، سیاه شدن اطراف کلنی ها مهار می شود (به طور جزئی تا کامل)	<i>E. faecalis</i> (29212) <i>S. pyogenes</i> (19615)	هوازی، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Selective media for enterococci, without azide
تولید SH ₂ منفی، اندول مثبت و حرکت مثبت تولید SH ₂ مثبت، اندول منفی و حرکت مثبت تولید SH ₂ منفی، اندول منفی و حرکت منفی	<i>E. coli</i> (25922) <i>S. typhimurium</i> (13311) <i>S. sonnei</i> (9290)	هوازی، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	SIM medium
رشد می کند، سطح شیب دار آبی می شود فاقد رشد تا رشد کم، بدون تغییر رنگ	<i>E. aerogenes</i> (13048) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۹۶-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Simmons citrate agar
رشد می کند رشد می کند	<i>B. fragilis</i> (25285) or <i>S. aureus</i> (25923)	هوازی، ۴۸ ساعت (در پیچ های محکم)، ۳۵°C	Thioglycollate broth, with or without indicator
رشد می کند رشد می کند رشد می کند	<i>P. anaerobius</i> (27337) or <i>B. vulgatus</i> (8482) or <i>C. perfringens</i> (13124)	هوازی، ۴۸ ساعت (در پیچ های محکم)، ۳۵°C	Thioglycollate broth, enriched with vitamin K and hemin
رشد متوسط تا زیاد، کلنی های زرد رشد متوسط تا زیاد، کلنی های سبز آبی مهار جزئی یا کامل، کلنی های کوچک و شفاف مهار جزئی یا کامل، کلنی های سبز آبی مهار جزئی یا کامل، کلنی های کوچک و زرد	<i>V. cholerae</i> (9459) <i>V. parahaemolyticus</i> (17802) <i>E. coli</i> (25922) <i>P. aeruginosa</i> (10145) <i>E. faecalis</i> (29212)	هوازی، ۲۴-۱۸ ساعت، ۳۵°C	Thiosulfate citrate bile salts sucrose (TCBS) agar

نتایج قابل انتظار	ارگانیسیم های کنترلی (شماره ATCC)	اتمسفر، مدت زمان و دمای انکوباسیون	محیط کشت
A/A، ایجاد گاز، بدون SH ₂ Alk/A، با یا بدون گاز، ایجاد SH ₂ Alk/A، بدون SH ₂ بدون گاز Alk/Alk، بدون SH ₂ بدون گاز	<i>E. coli</i> (25922) <i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>P. aeruginosa</i> (27853)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Triple sugar iron (TSI) agar
رشد می کند، کلنی های متوسط تا بزرگ، سفید مایل به خاکستری و کمی محدب موکوئیدی. رشد می کند، کلنی های متوسط تا بزرگ، مات، مدور، کامل با پیگمان کرم-زرد تا طلایی. رشد می کند	<i>S. flexneri</i> (12022) <i>S. aureus</i> (25923) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۲۴-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Trypticase soy agar (TSA)
رشد می کند رشد می کند	<i>E. coli</i> (25922) or <i>S. aureus</i> (25923)	هوازی، ۱۸-۲۴ ساعت، ۳۵°C	Tubed media (brain heart infusion and tryptic soy broth)
اوره آز مثبت، رنگ قرمز صورتی اوره آز منفی، بدون تغییر رنگ	<i>P. mirabilis</i> (43071) <i>S. typhimurium</i> (13311)	هوازی، ۸-۴۸ ساعت، ۳۵°C	Urea agar/ broth
رشد می کند، کلنی های قرمز با مراکز سیاه رشد می کند، کلنی های قرمز مهار جزئی مهار می شود (جزئی تا کامل؛ کلنی های زرد تا زرد- قرمز)	<i>S. typhimurium</i> (14028) <i>S. flexneri</i> (12022) <i>E. faecalis</i> (29212) <i>E. coli</i> (25922)	هوازی، ۲۴ ساعت، ۳۵°C	Xylose lysine desoxycholate (XLD) agar

منابع:

- ۱- محیط های کشت آزمایشگاهی (موارد مصرف و کنترل کیفی) به انضمام اطلس رنگی محیط های کشت؛ گردآوری و ترجمه مهناز صارمی، محمدعلی صارمی؛ آزمایشگاه مرجع سلامت، وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی؛ ۱۳۸۷
- 2- Quality Assurance for commercially prepared Microbiological Culture Media- Second Edition; Approved standard- Third edition document M22-A3. Vol. 24, No. 19; 2006.
- 3- Oxoid company- General Guide to the use of Oxoid culture Media.
- 4- Microbiological culture media; Second Edition; Becton, Dickinson and Company; 2009.
- 5- Biochemical tests for identification of medical bacteria; MacFaddin Jean F; Lippincott Williams & Wilkins; 2000.
- 6- Practical Medical Microbiology; Thirteenth Edition; Mackie & McCartney; Churchill Livinstone; 1989.