

جهت خرید فایل word به سایت www.kandoo.cn.com مراجعه کنید
یا با شماره های ۰۹۳۶۶۰۲۷۴۱۷ و ۰۹۳۶۶۴۰۶۸۵۷ و ۰۶۶۴۱۲۶۰-۰۵۱۱ تماس حاصل نمایید

«به نام همه هستی»

دانشگاه جامع علمی - کاربردی سازمان حفاظت محیط زیست

.....»

کارشناسی ناپیوسته علمی - کاربردی بازیافت

«آزمایشگاه میکروبیولوژی محیطی»

گزارشات انجام آزمایشات میکروبیولوژی محیطی

استاد:

.....

دانشجوی رشته بازیافت

.....

عنوان آزمایش : ۱- جمع آوری و نگهداری نمونه های خاک

۲- تهیه لام های دفن شده در خاک

آشنایی با روش نمونه برداری، نگهداری و تهیه لام از خاک

میکرو بیولوژی و شیمی خاک حایز اهمیت می باشند که بر اساس اصول صحیح جمع آوری و نگهداری کرده و آزمایش مورد نظر را انجام می دهیم نکته مهم اینکه خاک از جمله محیطهایی است که حتی در یک محدوده معین ویژگیها و شرایط آن از نظر فیزیکی- بیولوژیک و شیمیایی با همدیگر فرق دارند. مثلاً در یک محدوده خاص مثل بلندی تپه در مقایسه با ارتفاع کم ویژگیهای متفاوت می باشد و حتی در یک باغچه که به آن کود داده می شود جاهایی که کود بیشتری دریافت کرده و یا کمتری دریافت کرده شرایط متفاوتی دارد، بنابراین تهیه این نمونه ها یا به منظور انجام آزمایشهایی میکروبیولوژی انجام می شود و یا آزمایشهای شیمیایی که این دو تفاوتی کوچک از نظر جمع آوری و نگهداری دارند. برای نمونه برداری و جمع آوری از دستگاههای نمونه بردار خاصی آگلر استفاده می شود که غالباً نوعی لوله نمونه برداری است که طول و قطر مشخص دارد و جنس آن عموماً فلزی می باشد و ویژگی که دارند روی سطح آنها مدرج شده است که به منظور اندازه گیری از عمق مورد استفاده قرار می گیرد که به شکل عمودی بر روی نقطه ای که برای برداشت نمونه مشخص شده است قرار گرفته است و با فشار دادن دست یا فشار مکانیکی در خالک فرورفته تا عمق مورد نظر از خاک

پر می شوند و بعد محتویات آنها با یک ظرف ترجیحاً استریل یا یک کیسه پلاستیکی منتقل می شوند.

مرحله دوم نگهداری نمونه ها می باشد که اگر مجبور به نگهداری شویم بایستی نمونه های جمع آوری شده در شرایطی که از نظر دما و رطوبت تشابه زیادی با زمان برداشت نمونه دارند نگهداری شوند که مثلاً در مورد نمونه های میکروبی دمای مشابه دمای برداشت نمونه (4°C) مناسب بوده که فعالیت میکرو ارگانیسم ها را کند می کند در مورد آزمایشهای شیمیایی روشهایی مانند منجمد کردن و خشک کردن برای نگهداری مورد نظر می باشد.

مرحله انجام آزمایش:

برای شروع کار ابتدا یک نقطه مناسب را برای برداشت نمونه در نظر می گیریم و در مرحله اول باید یک برچسب تهیه کرده و مشخصات دقیق محل برداشت نمونه را روی آن برچسب می نویسیم یعنی اینکه اگر برای برداشت مجدد نیاز باشد بایستی بتوانیم نمونه برداری را عیناً تکرار کنیم که بتدریج فناوریهای جدید مثل GPS نیز مورد استفاده قرار می گیرد در درجه دوم مشخصات ظاهری خاک را بایستی یادداشت کنیم که شامل: نوع دانه بندی خاک - پستی و یا بلندی - خشکی و دیگر مشخصات و بعد از مدتی که مراجعه کردیم متوجه تغییرات آن شویم معمولاً این برچسبها حاوی تاریخ، شرایط اقلیمی، نام نمونه بردار و هر اطلاعات دیگری که لازم بوده و به تفسیر نتایج آزمایش کمک کند می باشد.

انجام آزمایش:

پس از تحویل گرفتن وسایل مورد نیاز شامل یک کیسه نایلون تمیز و دماسنج و تیغه محل نمونه برداری پشت آزمایشگاه کنار درخت بزرگ زبان گنجشک و قسمت شمال غربی آن تعیین گردید و ضمن مراجعه در محل با استفاده از لوله مخصوص که برای نمونه برداری پیش بینی شده بود با فشار مکانیکی در محل مورد نظر اقدام به نمونه برداری و تخلیه آن داخل یک پلاستیکی گردید البته قبلاً با استفاده از دماسنج مخصوص و با فرو کردن آن در داخل و ایست چند دقیقه ای درجه حرارت خاک 7 تعیین گردید سپس درجه حرارت هوا نیز اندازه گیری و 10° بود. پس از ثبت مشخصات شامل ۱- نام نمونه بردار: علی اکبر نوروزی ۲- ساعت ۱۵/۱۵ روز دوشنبه ۳- مکان: آموزشگاه محیط زیست پشت آزمایشگاه میکرولوژی جنب درخت بزرگ زبان گنجشک و قسمت شمالی آن ۴- درجه حرارت هوا 10° -۵ درجه حرارت خاک 7 ۶- شرایط اقلیمی : هوا مرطوب و پس از حدود ده ساعت بارندگی متناوب در مرحله بعد از تحویل گرفتن یک عدد بوکال (وسیله قراردادن خاک و لام ها و تماس آنها با همدیگر به منظور ایجاد تماس مناسب محیط کشت با خاک) و ۶ عدد لام یا اسلاید که با استفاده از میکروفیلم آنها را به هم چسباند هو نفوذ ناپذیری آن را تضمین می کنیم که یک طرف آنها را با سواپ که قبلاً با استفاده از محیط کشت نوترینت برات (NB) آغشته می کنیم (در شرایط استریل)

پس از آماده کردن سه عدد اسلاید دو طرفه که یک طرف آن آغشته به محیط کشت NB می باشد آنها را با فاصله در داخل بوکال قرار می دهیم و سپس با استفاده از قاشقک میان آنها را با آرامی با خاک پر می نماییم و درب بوکال را بسته و در دمای 25°C - 20°C گرما گذاری می کنیم که اگر شرایط دمای اطاق این باشد مطلوب است در غیر اینصورت آن را داخل انکوباتور به مدت دو هفته قرار می دهیم تا میکروارگانیم ها روی آن رشد کند.

عنوان آزمایش: الف) شمارش باکتریهای هتروتروف هوازی خاک به روش plate

count

هدف: آشنایی با روش کلاسیک شمارش باکتریهای زنده

تاریخ: ۸۴/۱۲/۱۰

انجام آزمایش:

باکتریها غالبترین جمعیت میکروارگانیم های خاک را تشکیل می دهند و در خاکهای معمولی بین 10^8 - 10^{10} عدد در هر گرم خاک موجود می باشند در خاکهای فاضلاب و لجن فعال یا کشاورزی یا کود دهی بالا با میکروبی بالایی دارند.

استفاده از رفتهای متوالی و کشت در پلیت به روش pour plate می باشد خاک بدلیل اینکه دارای باکتریهای زیادی می باشد قابل کشت بصورت مستقیم نمی باشد لذا ابتدا سوسپانسیون را تهیه و با استفاده از مایع مناسب که آسیبی به سلولها نرساند ماده جامد را وارد آن می کنیم و با استفاده از روشهای مکانیکی آن را به هم می زنیم یا با استفاده از

دستگاهی بنام shaker که با دور مشخص (مثلاً 2000RPM یادویست دور در دقیقه)
به مدت ده دقیقه که سلولها به هم چسبیده جدا و معلق شوند البته این روش علاوه بر
خاک در مواد غذایی نیز مورد استفاده دارد . روش مناسب دقیق سازی تهیه وقتهای
متوالی است که مایع مناسب برای آن سرم فیزیولوژیک یا آب مقطر می باشد.

دقت $\frac{1}{10}$ 10cc → (خاک) 9cc + 1g سرم فیزیولوژیک

که به ازای هر رقت یک پلیت خالی استریل در نظر می گیریم البته صحیح آن ۳ دست
برای هر لوله می باشد که به شرح ذیل می باشد که این عمل با استفاده از پییت مدرج
استریل و یا رعایت شرایط سترون صورت می گیرد

پس از تلقیح نمونه ههای رقیق شده بر روی هر یک از پلیت های استریل بر روی هر
پلیت 20° محیط کشت که قبلاً آماده کرده ایم (N.A) ریخته و آن را با حرکات ۸
مانند زیگزاگی به هم می زنیم تا کاملاً مخلوط شوند پس آنها را با ثبت مشخصات
گروه در دمای 25° - 30° به مدت ۲۴ تا ۴۸ ساعت در داخل انکوباتور گرما گذاری
می کنیم.

ب) عنوان آزمایش: تعیین PH و در صد رطوبت خاک برای اندازه گیری PH ابتدا ۵
گرم از خاک را در داخل استوانه مدرج (مزور) که 50° آب مقطر در داخل آن ریخته
شده است و به داخل بشر می ریزیم البته آب مقطر بایستی به آرامی روی خاک ریخته
شود و با استفاده از میله شیشه ای به هم می زنیم و می گذاریم تا کاملاً ته نشین شود و

بعد با استفاده از PH متر آن را اندازه می گیریم البته الکتروود آن بیایستی به ته تشر
بچسبند.

PH=7027

برای اندازه گیری رطوبت خاک 100g خاک را داخل یک بشر مناسب که قبلاً وزن شده
است اندازه می گیریم :

X = وزن خاک + وزن بشر

پس نمونه را با بشر به مدت ۲۴ ساعت در دمای 80° قرار می دهیم و پس از خارج
کردن آن را وزن می کنیم

درصد رطوبت خاک = ۱۰۰ × رطوبت خاک = وزن بشر با خاک - X

عنوان آزمایش: ۱- مشاهده لام های دفن شده در خاک

۲- شمارش و تعیین تعداد باکتریهای هتروتروف هوازی در خاک

باکتریها به صورت اتفاقی در محیط وجود ندارد و بصورت تجمع هستند و در خاک

هم ترجیح می دهند با استفاده از سطوحی که در خاک وجود دارد در صورت امکان

اطراف جمع شده و توده ها و تجمعاتی ایجاد کنند. به هر حال خاک نسبت به محیط

سنتزی امکاناتش محدودتر است و کلونیهای مشخص و بزرگی را که روی یک محیط

کشت دیده می شود در خاک مشاهده نمی شود به همین جهت به آنها میکروکلونی

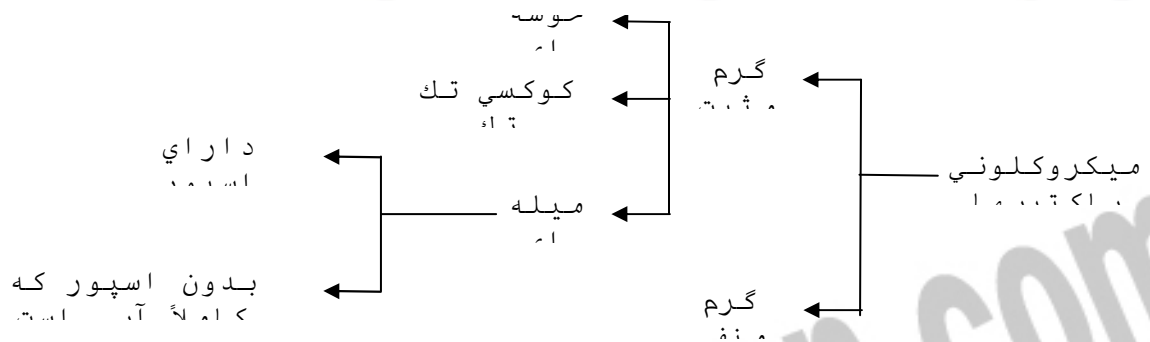
گفته می شود یکی از روشهای مطالعه میکروبهها در خاک استفاده از سطح مصنوعی در

خاک و ایجاد میکرو کلونی می باشد که این عمل با استفاده از اسلایدهای کلیشه ای

روی یک طرف لام که ماده غذایی روی آن قرار داشته است را رنگی آمیزی کرده و میکروکلونی را می بینیم. خارج کردن اسوایه با یستی به آرامی صورت بگیرد و توصیه این است که روی یک تکه روز نامه با یک میله شیشه ای خاک اطراف اسلاید را کنار می زنیم و پس از آزاد سازی آن را بیرون می آوریم پس از آن یک لبه اسلاید که به پارافیلیم چسبیده گرفته و روی روزنامه بازتر دیگر ضربه می زنیم به روی میز تا خاکهای به هم چسبیده جدا شوند پس پارافیلیم را جدا کرده و سطح خارجی آغشته به سلولها و سطح داخلی کاملاً تمیز است سطح داخلی (تمیز): به منظور فیکس شدن سلولها سه بار روی شعله گرفته و فیکس می کنیم و رنگ آمیزی G انجام می دهیم و پس از آن زیر میکروسکوپ مشاهده می کنیم که در نهایت قارچ میسلیموم قرمز دیده می شود.

یاد آوری مراحل انجام رنگ آمیزی G : ۱- کریستال ویوله ۶۰ ثانیه ۲- شستشو با آب مقطر ۳- ایودین ۶۰ ثانیه ۴- شستشوی با آب مقطر ۵- الکل واستن ۶- ۵ ثانیه ۶- سافرانین ۴۵-۳۰ ثانیه ۷- شستشو با آب مقطر.

انواعی از تراکماها که قابل مشاهده می باشد: ۱- ریشه قارچها که میسلیموم قارچی بوده و چون اولین رنگ را جذب می کند آب مشاهده می شود و بدلیل اینکه G^+ و G^- مختص باکتریها ست و قارچ پتید و گلیکان ندارد که در شکل دیواره عرض میسلیموم به شکل منشعب می باشد و اگر به خوبی رشد کند اسپور آن به خوبی قابل مشاهده است



۳- اکتینو میستها که باکتریهای گرم مثبت و ظاهر رشته ای هستند و تقریباً شبیه میسلیم قارچها می باشند م مهمترین تفاوت آن این است که قطر رشته ای خیلی ظریف تر از قارچها می باشد و قارچها قطورتر و منشعب تر هستند.

۴- ویروسها که دیده نمی شوند ۵- گاهی اوقات اگر خاک خیلی مرطوب باشد پروتوزوئرها دیده می شوند

ادامه کار هفته قبل:

پلیت ها را به ترتیب افزایش دقت ۱- تا ۶- به ترتیب کوچک شدن قرار می دهیم که بایستی تراکم کلونیهای رشد کرده کمی باشد و شمارش را با شیوه ذیل شروع می کنیم البته بهترین روشهای شمارش نیز خالی از خطا نمی باشد که عبارت است از: الف) کم بودن رقت ها (خطای انسانی) ب) خود محیط کشت ممکن است برای همه باکتریها قابل استفاده نبوده باشد ج) اگر خطاها را به حداقل برسانیم می توانیم این کار را با دقت بیشتر انجام داده و به نتیجه بهتر برسیم

لخوه شمارش: از مجموع پلیت های کشت داده شده یکی را انتخاب می کنیم و از قطر تراکمی که بین ۳۰-۳۰۰ کلونی داشته باشد زیرا اگر کمتر از ۳۰ تا باشد احتمال انتقال

آلودگی محیط و بالعکس وجود دارد و قابل استناد نیست و اگر بیشتر از ۳۰۰ مورد باشد ظرفیت ظرف بیش از آن نمی باشد. واحد شمارش آن C. F.U .
(Colony forming unit) و اساس آن بر این است که هر کلونی نماینده یک سلول می باشد که لازم آن جدا شدن سلولها از خاک با شرایط قابل قبول است اگر تعداد کلونیا را دقیق بشماریم مثل این است که تعداد سلولها را شمارش کرده ایم که در بعضی آزمایشگاهها از دستگاه کلونی شمار (Colony counter) استفاده می شود.
روی پلیت نور مناسب تابیده شده و با استفاده از یک قلم الکترونیکی کلونی شمارش می شود و قلم روی شیشه علامت گذاری کرده و احتمال شمارش مجدد از بین می رود.

در روش دستی پشت پلیت را با ماژیک وایت برد به چند قسمت تقسیم کرده و شمارش را از بالا پایین شروع می کنیم البته یک خط را به صورت مشخص و قراردادی بایستی با خانه بالایی یا پایین محاسبه کرد و برای کاهش خطاها سه بار این کار را انجام می دهیم و میانگین میگیریم پلیت انتخاب شده مربوط به 10^4 می باشد

62×10^4 CFU

عنوان آزمایش : ۱- تهیه میکروکالچر (اسلاید کالچر) یا میکروکشت

هدف: تهیه نمونه مناسب برای مشاهده قارچ ریشه ای

تاریخ ۸۳/۱۲/۱۰

ظاهر کلونی کپک توده ای در هم رفته از میسلیم قارچ می باشد برداشتن یک میسلیم و جدا کردن آن مشکل می باشد و روش اسلایه کالچه نمونه های میکروسکوپی مناسب از کپکها تهیه می شود و اصطلاحاً روش کشت روی لام نیز گفته می شود که در واقع قطعه ای از محیط کشت را روی یک لام میکروسکوپی قرار داده و با پوشاندن آن که قبلاً توسط محیط کشت تلقیح شده است قارچ از یک طرف چسبیده به محیط کشت می دهد. بدین منظور ابتدا با چاقوی مخصوص به اندازه لازم به صورت چهارگوش در محیط کشت برش داده و با رعایت شرایط سترون بر روی لام قرار می دهیم و به داخل پلیت روی شیشه سه گوش مستقر می کنیم (محیط کشت مورد استفاده در این روش SDA است) و سپس با رعایت شرایط لازم با استفاده از سوزن که نوک آن را با استفاده از حرارت استریل می کنیم قارچ را از محیط کشت قبلی برداشته و کناره های محیط کشت SDA روی لام به صورت SDA تلقیح می کنیم که نبایستی زیاد برش بخورد چون زودتر خشک می شود ولی اگر کمتر برش بخورد رشد نمی کند و اگر اندازه محیط کشت برداشتی خیلی کوچک باشد تبادل هوا مشکل و مقدار غذا کم می باشد ولی اگر اندازه محیط کشت برداشتی مطلوب نخواهد بود سپس لام را روی آن قرار داده و درب پلیت را بسته و پس از این مراحل پلیت را به مدت یک هفته در درجه حرارت ۲۷-۲۵ درجه سانتی گراد (دمای اتاق یا انکوباتور) گرماگذاری می کنیم البته بایستی قبل از این عمل مقداری آب مقطر داخل پلیت زیر میله سه گوش شیشه ای تلقیح کنیم تا رطوبت تعادل داشته باشد

عنوان آزمایش ۲- MPN (Most Probable Number)

هدف: آشنایی با روش استاندارد تعیین آلودگی میکروبی آب

این روش به منظور رد یابی و شناسایی و تعیین احتمالی آلودگی آب با فاضلاب می باشد.

با این آزمایش باکتری‌هایی که منشأ آنها دستگاه گوارش انسان و جانوران خونگرم می باشد در آب شناسایی کرد. آزمایش MPN از سه مرحله: احتمالی، تأیید و تکمیلی تشکیل شده است. در مرحله احتمالی با توجه به نمونه و منشأ باکتری آلوده به کلی فرم باشد بررسی احتمال وجود می باشد نمونه ها را در محیط کشت لاکتوز برات کشت می دهیم در این مرحله از لوث خص تولید اسید و تغییر رنگ که نشان دهنده مصرف قند لاکتوز توسط باکتری‌های کلی فرمی است و همچنین تولید گاز و جمع شدن آن در لوله دور هام (لوله ای کوچک که در داخل لوله آزمایش بصورت معکوس در داخل نمونه قرار داده می شود) که هر چند بالاتر باشد نشانگر فعالیت بیشتر باکتریها و تعداد بیشتر آنها می باشد. البته در این آزمایش از L-T-B (لوریل تریپتوبرات) استفاده شده است.

روش کار: روش کار بدین صورت می باشد که ابتدا ۹ لوله سه تایی را انتخاب کرده و به ترتیب در سه لوله اول 10° به هر کدام از لوله ها با غلظت دو برابر از محیط کشت می ریزیم و به سه لوله دوم از غلظت یک یا غلظتی که توسط کارخانه سازنده اعلام شده است به هر کدام از لوله ها 10° اضافه می کنیم و به سه لوله سوم نیز مثل سه لوله

دوم عمل می کنیم سپس به سه لوله اول در شرایط سترون و کنار شعله با استفاده از پیپت استریل به هر کدام 10°C از نمونه آب را تلقیح می کنیم سپس به سه لوله دوم به هر کدام از لوله ها ۱ cc از نمونه آب به هر کدام از لوله ها اضافه می نماییم لازم به ذکر است که هنگام برداشت نمونه توسط پیپت و اضافه کردن آن داخل محیط کشت لوله های حاوی نمونه بایستی تکان داده شود تا باکتریها یکنواخت توزیع شده باشند. به سه لوله سوم $1\% \text{F}^{\circ}$ از نمونه ۱ در شرایط استریل و کنار شعله با پیپت استریل اضافه کرده درب آن را با پنبه خودش می بندیم و نمونه ها را به مدت ۲۴ تا ۴۸ ساعت در دمای $35-37^{\circ}\text{C}$ گرماگذاری (در داخل انکوباتور) می کنیم. پس از مدت لازم و خواننده لوله ها مشاهده شد که در سه لوله اول هر سه لوله تغییر رنگ و تولید گاز و در سه لوله دوم دو لوله و در سه لوله سوم هیچکدام رشد نداشته اند پس طبق جدول تعیین میزان آلودگی MPN 3-2-0

$$9/5 \times 10 = 95$$

که عدد ۹/۵ می باشد

نتیجه اینکه در هر 100°C از نمونه آب ۹۵ نمونه کلی فردی

نوع آزمایش: مشاهده لام های قارچی تهیه شده به روش اسلاید کالچر

هدف: تعیین نوع قارچ رشد کرده زیر لامل با رنگ آمیزی ساده

لاکتوفنل کاتن بلو

برای رنگ آمیزی لامها یک قطره رنگ آمیزی مخصوص قارچها (لاکتوز فنل کاتن

بلو) کنار دست گذاشته و در کنار شعله پلیت را روی سکو قرار می دهیم و گوشه پلیت

را باز کرده و با پنس یک ضربه کوچک به داخل زده و با همان پنس لامل را برداشته و از سمتی که میسلیموم به لام چسبیده داخل رنگ می گذاریم و ۲۰ تا ۳۰ ثانیه صبر می کنیم و لام را زیر میکروسکوپ قارچ مورد نظر مطالعه می کنیم. پس از مشاهده زیر میکروسکوپ و تطبیق آن با جدول پیوست مشاهده گردید که مودر شماره ۱۴ Oospora یا Ceotvichum در زیر لامل رشد نموده است.
عنوان آزمایش: مرحله تاییدی MPN

هدف: تایید یا عدم تایید وجود آلودگی در نمونه، آبی

در این مرحله از محیط کشت های اختصاصی از EMB استفاده می کنیم که اختصاصی و هم افتراقی است دلیل اختصاصی ایی است که باکتریهای G^+ اجازه رشد نداده و مخصوص G^- هاست و به این دلیل افتراقی است که کلونیهای را تشکیل می دهند تا نسبتاً بزرگ، شل و آبکی و یک مرکز تیره رنگ دارند و از همه مهمتر اینکه اگر خود E.Coil باشد تصویر رنگ سبز جلای فلزی درخشان می باشد در صورتی که در سایر باکتریها این طور نیست.

□ تعیین Fecal Coliform

روش عمل: در این مرحله به تعداد لوله های مثبت شده لوله آزمایش انتخاب کرده و در آن محیط کشت E.C.Broth داخل آن قرار داده و روی سه لوله اول که برای سه لوله مثبت شده مورد نظر قرار داده و عدد ۱۰ را ثبت می کنیم و برای دو لوله بعدی

که برای لوله‌های مثبت شده سه لوله دوم در نظر گرفته می‌شود عدد ۱ ثبت می‌کنیم
و در کنار شعله و در شرایط ستورن در کنار شعله با استفاده از لوپ به شرح فوق در
لوله‌ها تلقیح می‌کنیم و در دمای 45° به مدت ۲۴ ساعت در انکوباتور گرماگذاری
می‌کنیم.

طبق مشاهده و قرائت نتیجه 0 1 3

در صد میلی لیتر نمونه وجود دارد $\rightarrow 4.5 \times 10 = 45$

عنوان آزمایش: مرحله تکمیلی MPN

هدف: مشاهده تفکیکی کلی فرمها

در این مرحله دو تا از لوله‌های مثبت شده مرحله قلا مرحله تاییدی را انتخاب کرده
و با کمک لوپ روی دو تا محیط کشت یکی کشت مجدد از کلونی‌هایی که بزرگ
بوده و مرکز تیره دارند که این کشت در لوله حاوی B . L صورت می‌گیرد و لوله
دوم که در لوله شیب دار N.A از کلونی‌های دارای مشخصات کلی فرمی تلقیح
می‌کنیم پس آنها را به مدت ۲۴ ساعت در درجه حرارت $35-37^{\circ}$ گرما گذاری
می‌کنیم در مشاهده اسمیر تهیه شده و رنگ آمیزی شده از محیط NA با سیل‌های گرم
منفی بدون اسپور ($B \text{ gr}^{-} S^{-}$) تایید گردید.

اثر شیاکلی دارای مشخصات: لزج، جلای فلزی، کلونی کوچک می‌باشد.

در پایان مرحله تکمیلی اگر هدف شناسایی باکتری با استفاده از محیط شیب دار مورد نظر باشد وارد تستهای بیوشیمیایی می شویم. برای این تستها بایستی کشت خالص داشته باشیم (حداقل دو گونه باکتری) اگر خالص نباشد تستهای بیوشیمیایی با کلید راهنما نمی تواند تستهای بیوشیمیایی با روش IMViC انجام می شود.

عنوان آزمایش: روش صافی غشایی

هدف: تعیین آلودگی آب

در استفاده از روش صافی غشایی از صافی هایی استفاده می شود که قطر منافذ آنها از قطر باکتریها کمتر است وقتی نمونه مورد نظر از صافی بگذرد باکتریها روی صافی را اگر روی پلیت حاوی محیط کشت بگذاریم رشد خواهد کرد.

در این روش از دستگاه ویژه ای استفاده می شود که شامل سه قسمت می باشد یکی قیف که فیلتر در درون آن قرار می گیرد دوم پایه نگهدارنده و ارلن خلاً یا تخلیه که با یک شلنگ به پمپ خلاً وصل می شود که به غیر از پمپ سایر اجزاء بایستی استریل باشد برای این کار قبلاً با یک تکه آلومینیوم کاغذ فویل آلومینیومی می پوشانیم و همه اجزاء را داخل اتوکلا قرار می دهیم و نزدیک شعله پس از استریل کردن بر روی هم سوار می کنیم. البته بهتر است فیلتر را داخل گذاشته و سپس استریل کنیم پوشش روی آن را وقتی بر می داریم که خواهیم آب را صاف کنیم. اگر آب کدورت بالایی داشته باشند ما مجبور به روشن کردن پمپ می باشیم پس از این

مرحله آب داخل ارلن را جمع می‌کنیم و در کنار شعله اجزای دستگاه را جدا می‌کنیم و پنس را داخل الکل قرار داده و کنار شعله استریل کرده و فیلتر را برداشته و به همان شکل داخل محیط کشت قرار داده و در داخل اتکوباتور به مدت ۲۵ ساعت در دمای $35-37^{\circ}\text{C}$ گرماگذاری می‌کنیم برای این روش معمولاً محیط کشتی را انتخاب می‌کنیم که نیمه جامد بوده و آثار کمتری داشته باشد که سریعتر جذب فیلتر شود. اگر باکتریها واقعاً وجود داشته باشند پس از ۲۴ ساعت گرماگذاری روی فیلتر کلی فرمها قابل مشاهده و شمارش هستند البته حجم آب بایستی مشخص باشد. روش صافی سریعتر از روش MPN می‌باشد بدین صورت که در روش صافی غشایی تا ۲۴ ساعت نتیجه مشخص می‌شود در صورتی که در روش MPN سه تا چهار روز نتیجه طول می‌کشد. فایده روش صافی سرعت عمل آن می‌باشد و عیب آن این است که در مورد آبهای تصفیه شده راحت می‌باشد ولی در مورد آب رودخانه که هم که مدت و هم تنوع باکتریها بالاست ممکن است سطح فیلتر برای باکتری مناسب باشد و یا نامناسب بوده و پاره می‌شود که البته متداولترین روش برای آبهای تصفیه شده است.

عنوان آزمایش: تست IMViC

هدف: تشخیص باکتریهای اشر شیاکلی، انتروباکتر و کلبسیلا در آب آلوده نمونه

ویژگیهای درون سلول یعنی توانایی متابولیسمی و آنزیمی سلول چون جنسهای مختلف و گونه‌های مختلف واکنشهای متابولیسمی متفاوتی دارند مثلاً حتی یک جنس واحد یک گونه می تواند از یک ماده غذایی خاص استفاده کند ولی اگر نتواند یک گونه دیگر است.

راه تشخیص: همان اتفاقی که در درون سلول می افتد با استفاده از مواد شیمیایی به نوعی قابل مشاهده کنیم.

تفاوت آنزیمها را به تستهایی که تستهای بیوشیمیایی گفته می شود اندازه گیری و مشخص می کنند مثلاً اگر میکروارگانیزی الیه تولید کند می توان از راه سنجش PH آن را اندازه گیری کرد.

در مورد کلی فرمها یک باکتری مجهول را شناسایی و در اولین کار رنگ آمیزی G می کنیم اگر G^+ باشد شامل کوکی و با سیل و G^- شامل کولی و باسیل می باشد باسیل G^- از خانواده کلی فرمهاست. یک آزمایش اختصاصی بیوشیمیایی G^- باسیل وجود دارد که به آن آزمون IMViC گفته می شود که اختصاصی کلی فرمهاست. چهار تست شیمیایی مجموع IMViC را تشکیل می دهند که برای تشخیص جنس و گونه های کلی فرمها به کار می رود. این تست برای شناسایی تمام جنس این گونه ها و خانواده ها کافی نیست اما باکتری که مورد نظر و جستجوی ماست یکی از سه باکتری ۱- اشر شیاکلی E-Coli ۲- انتروباکتر E.Bacter ۳- کلپسیلا می باشد که

هر سه باکتری روده‌ای و از مهمترین کلی فرما هستند. این تست برای تشخیص این سه گونه کفایت می‌کند بخصوص جواب این آزمون برای جستهای انتروباکتریوکلسیلا کاملاً یکسان است به همین خاطر بر اساس آزمون IMViC و به خاطر قشا به در یک گروه به نام گروه انتروباکتریوکلسیلا نامیده می‌شود که اگر بخواهیم جداسازی بکنیم بایستی سراغ تستهای دیگری برویم.

روش کار قسمت IMViC :

۱) بررسی توانایی استفاده ایندول سلول توسط باکتری از اسید آمینه تریپتوفان استفاده می‌شود برای این امر از معرف شیمیایی به نام کوآکس استفاده می‌کنیم که اگر اندول وجود داشته باشد ترکیب شده و رنگ قرمز رنگ تولید می‌کند و اگر وجود نداشته باشد تغییر رنگ نداده و زرد رنگ است.

اساس کار به این صورت است که در محیط کشت SIM(A) که نیمه آگار است به صورت عمقی در داخل لوله باکتری مورد نظر را به شکل عمقی با کمک سوزن در امتداد یک خط به شکل عمقی کشت می‌دهیم و به مدت ۲۴ ساعت در دمای $30-35^{\circ}\text{C}$ در داخل انکوباتور گرماگذاری می‌کنیم و پس از آن ۱۰-۵ قطره معرف کوآکس را روی آن می‌ریزیم و ۱۵ دقیقه صبر می‌کنیم اگر مثبت باشد قرمز هاله‌ای تشکیل می‌شود و اگر منفی باشد هاله زرد رنگ می‌باشد. [پس از انجام مشاهده شد که قرمز شده است.]

۲) آزمون بعدی (M) متیل رد می باشد که دو تا تست در این آزمون انجام می دهیم که با استفاده از یک محیط کشت باشد این محیط کشت مایع MRVP می باشد که وجود مواد که بنی و قندی در آن که تعدادی از باکتریها می توانند این مواد را معرف و مقدار زیادی رسید تولید کنند و PH محیط را تا 4.5 - 4 پایین بیاورند. معرف متیل رد را که اسیدی است قرمز رنگ می کند که نشانگر وجود باکتری است. اگر ترکیبات کربن دار هم معرف شوند PH = 4.5 و متیل رد قرمز رنگ می شود ولی اگر کم مصرف شود PH=6 و متیل رد زرد به رنگ چرکی می شود درجه حراست $30-35^{\circ}$ و به مدت ۲۴ ساعت برای گرماگذاری در این مرحله لازم است. [پس از انجام مشاهده شد که قرمز رنگ شده است].

۳) لوله دوم در آزمون بعدی تست VP همان باکتری را در همان محیط کشت می دهیم و بعضی باکتریها تمام قند موجود در محیط را نمی توانند مصرف کنند و سایر ترکیبات را مصرف می کنند و از جمله فرآورده هایی را که تولید می کنند استیل متیل کابینول می باشد این ماده اگر با یک ماده شیمیایی به نام باریت ترکیب شود یک رنگ قرمز ایجاد می کند اما اگر در محیط نباشد تقریباً زرد چرکی ایجاد می شود. اساس کار در این مرحله اضافه کردن معرف پس از گرماگذاری ۲۴ ساعته در درجه حرارت $30-35^{\circ}$ می باشد که ابتدا ۱۰ قطره محلول A و پس از یک الی دو دقیقه هم زدن ۱۰ قطره محلول B را اضافه می کنیم و هم می زنیم تا ترکیب شود سپس ۱۵

دقیقه صبر می‌کنیم که اگر رنگ قرمز رنگ شود VP مثبت است ولی اگر زرد رنگ

شود VP منفی است [پس از انجام مشاهده شد که رنگ زرد می‌باشد.]

۴) در مرحله چهارم از محیط کشت خامی به نام سیمون سیترات آگار (SCA) که

سبز رنگ می‌باشد استفاده می‌شود که یک محیط کشت اختصاصی و تنها ماده کربنی

و انرژی موجود در آن سیترات سدیم می‌باشد. بعضی از باکتریهای مورد جستجو

می‌توانند سیترات سدیم را به عنوان تنها منبع تغذیه‌ای استفاده کنند پس رشد می‌کنند

اما اگر باکتری داشته باشیم که نتواند آن را استفاده کند نمی‌تواند رشد کند که راه

تشخیص الف) تشکیل کلونی. ب) تولید ترکیبات اسیدی که رنگ محیط کشت را

عوض می‌کند و اگر رشد کند رنگ محیط را آبی می‌کنند ولی اگر رشد نکنند رنگ

محیط کشت تغییری نکرده و سبز می‌ماند در این مرحله که احتیاجی به معرف برای

تشخیص نهایی نمی‌باشد به مدت ۲۴ ساعت در دمای $30^{\circ}\text{C} - 35^{\circ}\text{C}$ گرماگذاری پس

از تلقیح لازم است (معرف موجود در داخل محیط کشت برموتیمول بلو است).

در پایان مراحل IMViC ←

D	M	VP	C
+	+	-	-

و با توجه به مثبت بودن I باکتری مورد نظر رشد شیاکلی تشخیص داده شد.

(اگر انتروباکتر و کلبسیا باشد ←

I	M	VP	C
-	-	+	+

عنوان آزمایش: تعیین دانستیه میکروبی هوا

هدف: تعیین میزان تراکم باکتریها و قارچها در هوای یک محیط بسته هوا زیستگاه هیچ میکروارگانیسمی نیست چون شرایط زیستی شامل رطوبت ثابت مواد غذایی و عدم تغییر و تحول کافی نمی باشد اما مهترین محیط نقل و انتقال میکروارگانسمها می باشد که برای تعیین کارآمدی سیستمهای تهویه در محیطهای بسته مثل بیمارستانها استفاده می شود.

محل مورد آزمایش نباید آفتاب گیر بوده و در معرض جریان باد کولر یا بخاری باشد و حداقل نیم متر با زمین فاصله داشته باشد. با رعایت شرایط فوق مهل روی میز آزمایشگاه در نظر گرفته شد و درب پلیتها (دوپلیتها) را به مدت ۳۰ دقیقه که یکی حاوی محیط کشت A. N می باشد که محیط کشت مشترک باکتریها و قارچها می باشد و یکی حاوی محیط که محیط کشت مشترک باکتریها و قارچها می باشد و یکی حاوی محیط کشت A. N می باشد که محیط کشت مشترک باکتریها و قارچها می باشد یکی حاوی محیط کشت SDA که اختصاصی برای قارچها می باشد را باز می گذاریم. به این دلیل بیشتر از ۳۰ دقیقه باقی نمی گذاریم که آب محیط کشت تبخیر می شود. پس از این مرحله هر دو محیط کشت را به مدت ۲۴ ساعت و در دمای $25^{\circ}30^{\circ}$ گرماگذاری می کنیم.

برای تعیین باکتریها و قارچها از فرمولهای خاصی استفاده می شود:

$$Dm_B = \frac{12 \times B}{n \times t}$$

تعداد کلونی باکتریها در محیط عمومی

دانستیه تعداد کلونیهها

زمان (بر حسب فوت مربع در ساعت تعداد پلتهای باکتری
 (بر حسب فوت مربع در دقیقه)

$$Dm_f = \frac{12 \times B}{n \times t}$$

تعداد کلونی قارچها در محیط کشت

دانستیه تعداد کلونیهها

اختصاصی

$$Dm_{(Bef)} = \frac{12 \times B}{n \times t}$$

تعداد کل کلونیهها در محیط عمومی

$$Dm_B = \frac{12 \times 22}{1 \times 0.5} = 132$$

تعداد باکتریها در پلتهای N . A
 (فوت مربع در ساعت)

$$Dm_f = \frac{12 \times 25}{1 \times 0.5} = 42$$

تعداد قارچها در S. D. A
 (فوت مربع در ساعت)

$$Dm_{(Bef)} = \frac{12 \times 25}{1 \times 0.5} = 150$$

تعداد باکتریها و قارچها در N . A
 (فوت مربع در ساعت)

ترجمه: یک پلیت خوب تعداد کلونی رنگی متفاوت خواهد داشت. دقت کنید به ویژگیهای کرکی طبیعی از کلونیها. بعلاوه نگاه کنید به کف بطری و کلونیهایی با صورت رنگی متفاوت مشاهده کنید. شناختن آنها بر اساس رنگ ظاهری، رنگ پنهان، ساختار گسترش و دیگر مشخصات الپورها می باشد. شکل ۴-۷ نشان دهنده مشخصات مشترک رشد بروز یافته است هنگامی که در محیط کشت Bourzvd's Agar تلقیح می شوند. در هنگام بهره برداری از شکل ۴-۷ توجه کنید مشخصه کلونی می تواند تغییر کند به طور محسوس در زمان بیشتر. تصاویر شکل ۴-۷ کلونیهای ۱۰ تا ۱۲ روزه است. مشخص کردن و شناخت قطعی نمی شود الا اینکه اسلاید میکروسکوپی ساخته شود که تیپ و نوع شخصیت اسپورها را تشخیص دهد. شکل ۴-۷ به شکل نموداری تفاوتهای میکروسکوپی که قابل مشاهده است را مورد توجه قرار داده است.

دو انتخاب: در هنگام ساختن اسلاید از انواع کلونیهایی می توان مستقیماً از قسمت مطلوب مرکز کلونی موجود ایجاد شده برداشت یا اسلایدها را به روش ذکر شده در تمرین ۲۳ ساخت. برای ساختن اسلایدهایی که به طور مستقیم از کلونیهایی ساخته می شود بایستی مراحل را انجام داد. معلم شما به تعدادی که بایستی ساخته شود اشاره خواهد کرد.

موارد:

تجمع ساختی روی سابروود آگار

اسلایدهای میکروسکوپی و لامل (شیشه) پوششی

لاکتوفنل پنبه‌ای آبی لکه‌ای

اسکالپل‌های نوک دار و تیز یا سوزنهای شکافنده

۱- پلیت های سرباز را در استج میکروسکوپ خود قرار دهید و لبه یک کلونی

رنگی را با عدسی کم با قدرت کم مورد بررسی قرار دهید ساختار افقی و ترتیب

اسپورها را جستجو کنید. کلونیهای سفید را نادیده بگیرید زیرا آنها بطور کلی کمبود

اسپور دارند و تشخیص آنها مشکل می‌باشد.

۲- به شکل ۴-۷ و ۵-۷ مراجعه کنید و یک شناسایی مقدماتی بر اساس ویژگیهای

کلونی و بزرگنمایی با قدرت پایین در خصوص هیف و اسپور به عمل آمدید.

۳- یک اسلاید مرطوب را با اضافه کردن مقدار کمی محیط کشت بر یک قطره آبی

پنبه‌ای جهت بررسی بسازید. و یا یک شیشه لامل پوشانید و زیر میکروسکوپ کم

قدرت و خیلی خشک مورد بررسی قرار دهید. مجدداً به شکل ۵-۷ رجوع کنید تا

هم نتایج ناشی از آزمایشات قبلی لبه کلونی تایید شود.

۴- روش بالا را برای کلونی‌های مختلف تکرار کنید.

گزارش آزمایشگاهی:

بعد از ثبت نتایج خود در گزارش آزمایشگاهی به همه سئوالات جواب دهید.