

بسم الله الرحمن الرحيم

مجموعه روش‌های اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا (MM-SOP)

مترجم و گرد آورنده:

علیرضا صادقی

زیر نظر:

دکتر احمد رئیسی

دکتر عباس شهبازی

با همکاری:

آقایان مسعود یریان

علی حافظی

امیر محمد ابراهیمی و

فیروزه گوشه

بهار ۱۳۹۷

سرشناسه: صادقی، علیرضا، ۱۳۴۷، گردآورنده، مترجم
عنوان و نام پدیدآور: مجموعه روش‌های اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا (MM-SOP) / مترجم و گردآورنده
علیرضا صادقی، با همکاری مسعود یریان ... [و دیگران].
مشخصات نشر: تهران: وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی، معاونت بهداشتی، ۱۳۹۶.
مشخصات ظاهری: ۸۳ ص: مصور، جدول.
شابک: ۹۷۸-۹۶۴-۶۵۷۰-۵۲-۸
وضعیت فهرست‌نویسی: فیا
یادداشت: با همکاری مسعود یریان، علی حافظی، امیرمحمد ابراهیمی، فیروزه گوشه.
موضوع: مالاریا -- تشخیص -- دستنامه‌های آزمایشگاهی
Malaria -- Diagnosis -- Laboratory manuals
موضوع: میکروسکوپی پزشکی -- دستنامه‌های آزمایشگاهی
Medical -- microscopy -- Laboratory manuals
موضوع: مالاریا -- حذف
Malaria -- Elimination
شناسه افزوده: یریان، مسعود
شناسه افزوده: ایران. وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی. معاونت بهداشتی
رده‌بندی کنگره: ۱۳۹۶ م۳ ص/۱۵۸ RC
رده‌بندی دیویی: ۶۱۶/۹۳۶۲۰۷۵
شماره کتابشناسی ملی: ۵۰۹۴۳۴۴

مجموعه روش‌های اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا (MM-SOP)

مترجم و گردآورنده: علیرضا صادقی
زیر نظر: دکتر احمد رئیسی، دکتر عباس شهبازی
با همکاری: آقایان مسعود یریان، علی حافظی، امیر محمد ابراهیمی و فیروزه گوشه
ناشر: وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی، معاونت بهداشت
چاپ و صحافی: مجسمه
نوبت چاپ: اول - بهار ۱۳۹۷
شابک: ۹۷۸-۹۶۴-۶۵۷۰-۵۲-۸

حق چاپ و نشر برای وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی محفوظ است.

فهرست مطالب

عنوان	صفحه
تمیز کردن و ذخیره سازی لام های میکروسکوپی	۶
آماده سازی محلول ذخیره گیمنسا	۱۰
تهیه آب بافر با $\text{PH} = 7/2$	۱۳
تهیه آب بافر با $\text{PH} = 7/2$ با استفاده از قرص های بافری	۱۹
آماده سازی محلول رنگ گیمنسای رقیق شده	۳۶
خون گیری از سر انگشت و تهیه گسترش های ضخیم و نازک خون	۴۱
جمع آوری خون سیاهرگی به روش خون گیری با سرنگ و تهیه گسترش های خونی از خون جمع آوری شده درلوله حاوی ضد انعقاد	۴۵
برچسب نویسی گسترش های خونی مالاریا	۴۹
ثبت و گزارش نتایج میکروسکوپی	۵۲
رنگ آمیزی گسترش ها خونی	۵۴
بررسی میکروسکوپی گسترش های ضخیم و نازک جهت تشخیص انگل های مالاریا	۵۹
شمارش انگل مالاریا	۶۴
آماده سازی لکه های خون بر روی کاغذ فیلتر	۶۹
استفاده، مراقبت و نگهداری از میکروسکوپ	۷۶

تیم برنامه حذف مالاریا از همکاری‌های ارزشمند جناب آقای دکتر شهبازی
در تهیه و تدوین دستورالعمل کشوری روش‌های اجرایی استاندارد میکروسکوپی
مالاریا قدردانی می‌نماید.

مقدمه

تشخیص سریع و درمان موثر و فوری اساس مدیریت مالاریا و کلید کاهش مرگ و میر و ابتلا به این بیماری است. در حال حاضر عمده‌ترین روش تشخیص مبتنی بر انگل مالاریا روش میکروسکوپی است. یک آزمایش میکروسکوپی در صورتی قابل پذیرش است که، هزینه اثر بخش باشد، نتیجه آن بطور مستمر و پیاپی صحیح باشد و در مدت زمان قابل قبولی انجام گیرد. تحقق این شرایط نیاز به یک برنامه فراگیر و فعال دارد که ما به آن تضمین کیفیت (Quality Assurance) می‌گوییم.

هدف اصلی برنامه تضمین کیفیت اطمینان از انجام فرایند تشخیص میکروسکوپی توسط افراد شایسته و با انگیزه، تحت آموزش‌ها و نظارت موثر و نظام تدارکاتی مناسب برای تدارک مواد و تجهیزات مورد نیاز است. از جمله مهمترین ویژگیهای یک برنامه تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا وجود دستورالعمل‌های اجرایی استاندارد (SOPs) (Standard Operating Procedures) در کلیه سطوح نظام کنترل / حذف مالاریا است.

SOPهای دقیق و خوب یک جزء اساسی از یک سیستم مدیریت کیفیت اثر بخش و موثر هستند. تمام جنبه‌های برنامه کنترل / حذف مالاریا باید بوسیله SOPها پوشش داده شوند. SOPها به تفصیل، تمام جزئیات آزمایش‌ها و فرآیندها (از جمله QA / QC) را در آزمایشگاه‌ها توصیف می‌کنند. آنها برای استانداردسازی فرآیندها و اطمینان از سازگار بودن و قابل تکرار بودن نتایج ضروری هستند. همه دوره‌های آموزشی باید مبتنی بر SOPها باشند. اگرچه معمولاً SOPها در سطح مرکزی برنامه مالاریا تولید می‌شوند، ولی همه کارکنان درگیر اجرای آن باید در نگارش و بازنگری آن مشارکت نمایند.

SOPها باید:

- بصورت چاپی و یا الکترونیکی در آزمایشگاه موجود باشند.
- با سیاست‌های جاری در آزمایشگاه سازگار باشند.
- علی‌رغم ساده بودن، باید حاوی همه اطلاعات مورد نیاز باشند.
- کاملاً سازگار با شرح وظایف کارکنان باشند.
- بطور منظم بازنگری شوند و مستندات مربوطه حفظ شود.
- تغییرات آنها به اطلاع عموم رسانده شود و توسط صاحب‌نظران دارای اعتبار گردند.
- نسخه‌های قدیمی باید از رده خارج و بایگانی شوند.
- همه استفاده‌کنندگان در فرایند بازنگری مشارکت داده شوند.
- در همه انواع بازدیدها وجود SOPها ارزیابی شوند.
- در تمام فرایندهای QA (اعم از فنی و اجرایی) مورد استفاده قرار گیرند.

خوشبختانه در سالهای اخیر توجه به نقش مهم SOPها در ارتقاء خدمات رو به افزایش بوده است، هر چند که هنوز راه زیادی برای پیمودن باقیست. در این راستا همکار عزیزمان جناب آقای علیرضا صادقی جهرمی در دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی و درمانی جهرم با همکاری عزیزانی از سایر دانشگاههای علوم پزشکی مجموعه کامل و باارزشی از SOPهای سازمان بهداشت جهانی را در زمینه تشخیص میکروسکوپی مالاریا در قالب این کتاب گردآوری و ترجمه نموده‌اند. با توجه به اینکه همه SOPهای این کتاب توسط WHO تدوین شده و اکثر فرایندهای تشخیص میکروسکوپی مالاریا را شامل می‌گردند تدوین این کتاب را می‌توان گام مهمی در جهت تثبیت نظام تضمین کیفیت تشخیص میکروسکوپی مالاریا و استانداردسازی فرایندهای متنوع آن در آزمایشگاههای مالاریا دانست. انتظار می‌رود مدیران و کارشناسان مسئول آزمایشگاههای مالاریا در سطوح شهرستان و دانشگاه بر اجرای دقیق و کامل SOPها در آزمایشگاههای مالاریا نظارت نموده و در عین حال تجارب با ارزش خود را در اختیار تهیه‌کنندگان این کتاب قرار دهند تا در ویرایشهای بعدی مورد استفاده قرار گیرند.

حق یارتان باد

دکتر عباس شهبازی

بهار ۱۳۹۷

تمیز کردن و ذخیره‌سازی لام‌های میکروسکوپی

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-01

۱. هدف

توضیح روش مناسب برای انتخاب، شستشو، بسته‌بندی و ذخیره‌سازی لام‌هایی که برای تهیه گسترش‌های خونی جهت بررسی میکروسکوپی مالاریا مورد استفاده قرار می‌گیرند.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی و آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

لام‌های شیشه‌ای مورد استفاده در میکروسکوپی معمولاً در جعبه‌های ۵۰ یا ۷۲ تایی تهیه می‌شوند. ممکن است بر روی برچسب آنها کلماتی نظیر "شسته شده" یا "تمیزشده" قید شده باشد. برای میکروسکوپی مالاریا، لام‌های شیشه‌ای صاف بایستی دارای کیفیت "ممتاز"، همراه با لبه‌های ساب خورده و انتهای مشجر باشد. انتهای مشجر را باید برای اطلاعات نویسی لام استفاده کرد. شیشه‌های مورد استفاده برای لام‌های با کیفیت عالی در شرایط جغرافیایی گرم دچار تیرگی و کدورت نمی‌شوند. لام‌های شیشه‌ای با کیفیت ضعیف، ارزانتر بوده اما خیلی سریع در شرایط آب و هوایی گرم و مرطوب کدر می‌شوند، شستشو هم قادر به حذف کدورت نبوده و اینگونه لام‌ها برای روش‌های میکروسکوپی مناسب نیستند. اگرچه بر روی برخی از جعبه‌های لام عبارت "شسته شده" یا "تمیز شده" قید شده، اما این به معنای استفاده مستقیم از لام‌های موجود در این جعبه‌ها نیست. این لام‌ها بایستی پیش از استفاده برای تهیه گسترش‌های خونی، شسته، خشک و بسته‌بندی شوند.

لازم است که پیش از استفاده معلوم کنیم لام مورد استفاده تمیز و عاری از خراش است. استفاده از لام‌های کثیف و دارای خراش منجر به کیفیت نامطلوب گسترش شده که آن هم به نوبه خود در کیفیت و دقت تشخیص تأثیر نامطلوب دارد. لام‌هایی که کمی خراشیدگی دارند و برای تهیه گسترش‌های خونی نامطلوب بوده را می‌توان به بخش‌های دیگر آزمایشگاه منتقل کرده و از آنها برای موارد روتین استفاده کرد.

فعالیت میکروسکوپی مالاریا را می‌توان به حالت‌های متنوع، از یک میکروسکوپیست تنها در یک آزمایشگاه دور دست با ارائه تعداد کمی خدمات آزمایشگاهی تا یک آزمایشگاه بزرگ با خدمات متنوع اپیدمیولوژیکی، مطالعات مربوط به بررسی مقاومت دارویی و دیگر فعالیت‌های موجود در این زمینه مشاهده کرد. برای اطمینان از اینکه کارکنان آزمایشگاه دارای مواد مناسب، لام‌های تمیز و بسته‌بندی شده و رنگ مناسب و دیگر فرآورده‌های مورد نیاز با کیفیت هستند، اغلب از منابع مرکزی اقدام به تهیه و تدارک آن می‌شود. اگرچه در مناطق روستایی کارکنان آزمایشگاه باید خود اقدام به شستن لام‌های خود بنمایند، درچنین شرایطی وجود یک مرکز خرید قابل اعتماد لازم است تا لام‌ها را پیش از تحویل به صورت آماده، تمیز و بسته‌بندی شده تحویل دهد. درچنین وضعیتی کیفیت کار به طور قابل ملاحظه‌ای افزایش خواهد یافت چرا که دسترسی به حجم زیادی از لام‌های مورد نیاز و با کیفیت برای فعالیت آزمایشگاه‌های دور از دسترس امکان پذیر می‌شود.

تمیز کردن درمورد بسته‌های کوچک لام بهتر انجام می‌شود.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- لام‌های شیشه‌ای نو با کیفیت عالی و انتهای مشجر
- دو تشت یا ظرف پلاستیکی با سایز متوسط
- یک مایع شوینده با کیفیت خوب
- پارچه مخصوص شستشو یا اسفنج نرم
- نمونه‌ای از پارچه پنبه‌ای تمیز و فاقد کرک (نمونه‌ای از آنچه که برای خشک کردن ظروف سفال و شیشه‌ای استفاده می‌شود)
- مقداری آب تمیز
- برگه‌های کاغذ تمیز به ابعاد تقریبی ۱۱ cm × ۱۵ cm
- جعبه خالی لام از نوعی که در آن لام‌های جدید چیده شده
- نوار چسب تمیز
- نوار لاستیکی
- یک گنجه، کابینت یا دستگاه خشک ساز با ژل سلیکای فعال شده (فاقد کلرید کبالت باشد).

۴. هشدارهای ایمنی

برای پیشگیری از خراشیدگی اتفاقی اندام‌ها یا آسیب ناشی از لام‌های شیشه‌ای، درحین شستشو، دستکش بپوشید. هرگونه لام شکسته را در ظرف مخصوص اجسام تیز بیاندازید.

نمودار اجرا	شرح فعالیت
<pre> graph TD A([۱. لام‌های جدید را برای مدت ۴-۸ ساعت در یک مایع شوینده غوطه ور کنید.]) --> B[۲. لام‌ها را با پارچه یا اسفنج، تمیز کنید.] B --> C[۳. لام‌ها را دوبار با آب تمیز بشوئید.] C --> D[۴. با دقت لام‌ها را خشک کنید.] D --> E[۵. لام‌ها را در کاغذ تمیز بپیچید و در یک جعبه قرار دهید.] E --> F[۶. برای ذخیره سازی‌های طولانی مدت، ژل سیلیکا در داخل جعبه قرار دهید.] F --> G[۷. جعبه را به عنوان تمیز شده، برچسب گذاری کنید و روش را در دفتر عملکرد روزانه کنترل کیفیت بنویسید.] G --> H([۸. جعبه را داخل کابینت یا خشک کننده، ذخیره کنید.]) </pre>	۱. لام‌های جدید را از یکدیگر جدا کرده و آنها را به مدت ۴-۸ ساعت یا در صورت صلاحدید برای یک شب در یک مایع شوینده قرار دهید. اگر ممکن باشد لام‌ها را پیش از آنکه در مایع شوینده غوطه ور کنید برای مدت ۳۰ دقیقه بجوشانید. ۲. بعد از غوطه ورکردن، هر دو طرف لام را تمیز کنید. این کار را با گرفتن لبه لام بین انگشتان و شست و با کشیدن هردو سمتشان بر روی پارچه شستشو یا اسفنج تمیز انجام دهید. ۳. هنگامی که لام‌ها تمیز شدند، آنها را جهت حذف مقادیر اندک باقی مانده مایع شوینده دوبار با آب تمیز بشوید. ۴. هر لام را با یک پارچه پنبه‌ای تمیز خشک کنید. لام‌های لب پریده یا خراشیده، برای میکروسکوپی مالاریا مناسب نبوده و بایستی دور انداخته شود. از این لام‌ها برای مقاصد دیگر در آزمایشگاه می‌توان استفاده کرد، برای مثال، برای رنگ آمیزی گیمسا در بخش خون شناسی ۵. لام‌های خشک شده را در بسته‌های ۱۰ تایی و در کاغذ تمیز بپیچید. انتهای بسته لام را به سمت پایین برگردانید، بپیچاندن یک نوارچسب تمیز به دور آن، محفوظ کنید، و بسته را آماده برای مصرف در جعبه خالی لام قرار دهید. جعبه را با بستن یک نوار پلاستیکی به دور آن محفوظ کنید. ۶. چنانچه لام‌ها بلافاصله مورد استفاده قرار نمی‌گیرند مقداری ژل سیلیکا در داخل جعبه قرار دهید. ۷. برای ثبت مستندات کنترل کیفیت (QC)، از یک مائیک مارکر برای برچسب‌نویسی جعبه‌ها با تاریخ، شماره جعبه، تعداد لام در هر جعبه و نام یا حروف اول نام افرادی که لام‌ها را تمیز کرده‌اند، شبیه آنچه که در زیر آمده استفاده کنید، و در دفتر عملکرد روزانه کنترل کیفیت ثبت کنید. مثال تمیز شده ۱۴ تیرماه ۱۳۹۶ ۱ از ۵۰ - ۵ نام و نام خانوادگی (یا حروف نام) ۸. لام‌های تمیز و چیده شده در جعبه را در یک گنجه یا کابینت کوچک قرار دهید یا در صورت امکان در یک جعبه خشک‌کننده (بوئزه در شرایط آب و هوای مرطوب) نگهداری کنید تا مطمئن شوید که تا زمان استفاده خشک باقی می‌ماند. لام‌هایی که در دمای اتاق و در شرایط رطوبت بالا باقی می‌مانند بعد از چند هفته به یکدیگر می‌چسبند و قابل استفاده نبوده مگر آنکه دوباره شستشو و خشک شوند.

۶. نکات

- از لام‌ها استفاده مجدد نکنید.
- لام‌های لب‌پریده یا خراشیده را دور بریزید.
- هنگام استفاده از لام‌های تمیز شده، از آنهایی استفاده کنید که جزء اولین سری تمیز شده هستند نه آنهایی که اخیراً تمیز شده‌اند.

۷. تذکرات

در شرایط آب و هوای گرم و مرطوب، قارچ‌ها خیلی سریع بر روی لام‌های شیشه‌ای، عدسی‌های میکروسکوپ و منشورها رشد می‌کنند. مگر اینکه با نگهداری لام‌ها در محیط خشک از رشد قارچ جلوگیری کنید، در غیر این صورت تفسیر دقیق گسترش‌های خونی مشکل و گاهی حتی غیر ممکن می‌شود.

۸. کنترل کیفیت و مستند سازی

در دفتر عملکرد کنترل کیفیت، اطلاعات را به شکل زیر ثبت کنید:

تاریخ شستشو	تعداد جعبه	تعداد لام در هر جعبه	نام و امضای فرد تمیز کننده
روز/ماه/سال	۵	۵۰	نام، نام خانوادگی امضا

۹. منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. چاپ دوم. ژنو: 2010

۱۰. سوابق مستند

تاریخ ماه/سال	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۴/۱۴	۲	بازبینی و ویرایش فارسی	اعضای تیم تدوین‌کننده SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود پریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

آماده‌سازی محلول ذخیره گیمسا

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-02

۱. هدف

شرح جزییات روش آماده‌سازی محلول ذخیره رنگ گیمسا برای رنگ آمیزی روزانه گسترش‌های نازک و ضخیم مالاریا این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده، برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

رنگ گیمسا رایج‌ترین رنگ مورد استفاده در رنگ آمیزی گسترش‌های خونی جهت تشخیص مالاریا است. این رنگ به عنوان یک محصول تجاری و آماده مصرف در دسترس می‌باشد، اما کیفیت آن بسته به منبع تهیه آن متنوع است. برای اطمینان از تداوم کیفیت این رنگ و استاندارد بودن محصول، می‌توان آن را از آزمایشگاه مرجع مسئول برنامه کشوری مالاریا تهیه و در اختیار بیمارستان یا آزمایشگاه‌های مراکز بهداشتی مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا قرار داد. چنانچه اصول و قوانین ساده‌ای را در هنگام تهیه رنگ ذخیره گیمسا مد نظر قرار دهیم، رنگ تهیه شده در سطح کشوری یا استانی ممکن است حتی نسبت به رنگ تجاری از کیفیت بهتری برخوردار باشد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

مواد مورد نیاز برای ساختن ۵۰۰ ml رنگ گیمسا عبارتند از:

- پودر یا رنگ گیمسا، gr ۳/۸ (ترجیحاً دارای درجه رنگ از کمیته تاییدکننده مواد بیولوژیک، جهت اطمینان از اینکه رنگ با کیفیت و استاندارد در دسترس است).
- متانول مطلق، خالص، با درجه عالی، فاقد استون، ۲۵۰ ml
- گلیسرول، با درجه عالی، خالص، ۲۵۰ ml
- تعدادی مهره شیشه‌ای شسته شده با متانول، قطر ۳-۵ mm، ۱۰۰ - ۵۰ عدد
- یک آبسلانگ یا قاشق مدرج.
- کاغذ توزین
- استوانه مدرج
- قیف پلاستیکی یا شیشه‌ای
- یک بطری شیشه‌ای درب پیچ دار تیره یا کهربایی، تمیز و خشک، با ظرفیت ۵۰۰ ml (چنانچه موجود نبود، یک بطری شیشه‌ای محکم عاری از مواد شیمیایی، خشک و تمیز یا بطری پلی اتیلینی با سایز مناسب را می‌توان استفاده نمود به شرطی که دور آن را با کاغذ تیره بپوشانید).
- ترازوی دیجیتال با قدرت توزین تا ۰/۰۱ gr
- یک همزن، چنانچه موجود باشد.

۴. هشدارهای ایمنی

متانول و رنگ گیمسا قابل اشتعال بوده و چنانچه بلعیده یا تنفس شوند به شدت سمی هستند. از تماس و استنشاق بخارات آن خودداری کنید. در هنگام عدم استفاده، بایستی آن را در کابینت یا گنجه درب بسته نگهداری کنید. مراقبت‌های عمومی - شامل استفاده از ابزارهای حفاظت پرسنلی نظیر دستکش، عینک ایمنی، ماسک و گان یا روپوش آزمایشگاهی را بایستی به کار گرفت. (MM-SOP-11 را ببینید: روش‌های ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا).

۵. روش اجرا

شرح فعالیت	نمودار اجرا
۱. حدود ۵۰ عدد مهره شیشه‌ای شسته شده با متانول را درون یک بطری تیره یا کهربایی قرار دهید.	۱. حدود ۵۰ مهره در داخل بطری قرار دهید.
۲. مقدار $3/8$ g از پودر گیمسا را بر روی یک کاغذ و با یک ترازوی دیجیتال وزن کنید، و بایک قیف به درون بطری بریزید.	۲. مقدار $3/8$ گرم از پودر گیمسا را وزن کنید و درون بطری بریزید.
۳. به آرامی ۱۰۰ ml متانول به آن اضافه کنید، مطمئن شوید که تمام رنگ خشک درون قیف به داخل بطری شسته می‌شود.	۳. ۱۰۰ ml از متانول را به آرامی درون بطری بریزید.
۴. درب بطری را محکم ببندید و بایک حرکت دورانی برای مدت ۲-۳ دقیقه بچرخانید تا کریستال‌های رنگ شروع به حل شدن کند.	۴. درب بطری را محکم ببندید، و برای مدت ۲-۳ دقیقه به شکل دورانی بچرخانید.
۵. مقدار ۲۵۰ ml گلیسرول را با قیف به مخلوط اضافه کنید، و مجدداً برای ۳-۵ دقیقه بچرخانید.	۵. ۲۵۰ ml گلیسرول را به مخلوط اضافه کنید، و برای ۲-۳ دقیقه بچرخانید.
۶. ۱۵۰ ml باقی مانده متانول را به مخلوط رنگ اضافه کنید، مطمئن شوید که این مقدار متانول، مقدار باقی مانده گلیسرول بر سطح قیف را به درون مخلوط رنگ تخلیه می‌کند.	۶. ۱۵۰ ml باقی مانده متانول را اضافه کنید.
۷. درب بطری را محکم ببندید.	۷. درب پیچ دار بطری را محکم ببندید.
۸. عمل چرخاندن را برای روز اول حدود ۶ بار و هربار برای مدت ۲-۳ دقیقه ادامه دهید.	۸. عمل چرخاندن برای روز اول را به تعداد ۶ بار و هربار به مدت ۲-۳ دقیقه انجام دهید.
۹. به مدت حداقل یک هفته و هر روز حدود ۶ بار و هربار برای مدت ۲-۳ دقیقه بطری محتوی مخلوط رنگ را بچرخانید. چنانچه شیکر موجود باشد می‌توانید از آن استفاده کنید.	۹. به مدت ۷ روز هر روز بچرخانید.
۱۰. بطری رنگ ذخیره را به وضوح با شماره سری ساخت برچسب نویسی کنید، نام فردی که محلول ذخیره را آماده کرده، تاریخ تهیه و تاریخ انقضاء را در دفتر عملکرد کنترل کیفیت ثبت کنید.	۱۰. اطلاعات را به طور واضح روی بطری بنویسید، و در دفتر عملکرد کنترل کیفیت ثبت کنید.
محلول ذخیره رنگ گیمسا شماره بسته: ۰۱-۱۳۹۶ تهیه کننده: نام، نام خانوادگی تاریخ تهیه: ۱۴ تیرماه ۱۳۹۶ تاریخ انقضاء: ۱۴ تیرماه ۱۳۹۸ ۰۱-۱۳۹۶ بیانگر سال تهیه و شماره ذخیره است	۱۱. درب بطری را محکم ببندید و در جای خنک و دور از نور مستقیم خورشید نگهداری کنید.

۶. نکات

در تمام اوقات باید درب بطری محکم بسته باشد تا از جذب بخار آب، تبخیر و اکسیداسیون رنگ توسط رطوبت زیاد پیشگیری شود. چنانچه درب بطری با چوپ پنبه محکم شود رنگ گیمسای ذخیره ساخته شده، از رطوبت حفظ شده و تا مدت طولانی تری در دمای اتاق پایدار می ماند.

رنگ ذخیره ساخته شده را در یک شیشه تیره، در شرایط خشک و خنک، در سایه و به دور از نور مستقیم خورشید نگهداری کنید. چنانچه از یک شیشه شفاف برای ذخیره سازی استفاده می کنید، برای جلوگیری از نفوذ نور یک کاغذ ضخیم تیره به دور آن بپیچید. برای جلوگیری از معلق شدن دوباره ذرات رسوب یافته رنگ، بطری را برای مدت حداقل ۲۴ ساعت قبل از استفاده تکان ندهید. چراکه در حین رنگ آمیزی، این ذرات بر روی گسترش ها رسوب کرده و باعث محو شدن جزئیات مهم در حین بررسی میکروسکوپی می شود.

محلول رنگ ذخیره گیمسا را با آب آلوده نکنید زیرا کمترین مقدار آب هم می تواند باعث تخریب رنگ شده و به طور فزاینده ای رنگ آمیزی را نامطلوب کند.

متناسب با نیاز روزانه مقادیر کمی از رنگ را هر روز فیلتر کنید و در ظرف درب بسته ای (۵۰-۲۵ ml) نگهداری کنید، زیرا با این کار احتمال آلودگی رنگ ذخیره کم می شود.

از پیپت مرطوب برای برداشتن رنگ ذخیره استفاده نکنید یا آن را درون رنگ قرار ندهید.

رنگ استفاده نشده یا مازاد مصرف را به درون بطری ذخیره رنگ یا به درون ظرف حاوی رنگ رقیق شده آماده مصرف برنگردانید، رنگی که از ظرف خارج شد باید سریعاً استفاده و یا در صورت عدم استفاده دور ریخته شود.

۷. کنترل کیفیت و مستند سازی

یک برنامه کنترل کیفیت برای هر یک از موارد زیر اجرا کنید:

برای هر سری یا هر شماره ای از محلول ذخیره تهیه شده.

پیش از استفاده از رنگ ذخیره به عنوان محلول رنگ رقیق شده آماده مصرف.

پیش از ارسال رنگ ذخیره برای استفاده سایر آزمایشگاه ها.

در حین کار، یا بعد از دریافت رنگ ذخیره از آزمایشگاه مرجع کشوری.

اطلاعات را در دفتر عملکرد کنترل کیفیت ثبت کنید. (MM-SOP 3c را ببینید: کنترل کیفیت محلول ذخیره گیمسا و آب بافر، برای رنگ آمیزی روزمره گسترش های خونی).

۸. SOP های مرتبط

MM-SOP 3c: کنترل کیفیت محلول ذخیره گیمسا و آب بافر

MM-SOP-04: تهیه رنگ گیمسای رقیق شده آماده مصرف

۹. منابع

روش های اجرایی استاندارد برای میکروسکوپی مالاریا با رنگ گیمسا از J Story ۲۰۱۲ (منتشر نشده).

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. ژنو ۲۰۱۰

مراکز کنترل و پیشگیری از بیماریها. تشخیص آزمایشگاهی مالاریا. رنگ آمیزی انگل های مالاریا. آتلانتا، جورجیا: ۲۰۱۳

(http://www.cdc.gov/dpdx/resources/pdf/benchAids/malaria/malaria_staining_benchaid.pdf, accessed 14 December 2015).

۱۰. سوابق مستند

تاریخ (ماه / سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام و نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۴/۱۴	۲	بازبینی و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین کننده SOP دکتر عباس شهبازی مهندس مسعود یریان علیرضا صادقی علی حافظی فیروزه گوشه

تهیه آب بافر با $PH=7/2$

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا M-SOP-03A

۱. هدف

توضیح روش آماده سازی آب بافر با $PH = 7/2$ جهت استفاده در تهیه محلول رقیق شده آماده مصرف رنگ گیمسا برای رنگ آمیزی گسترش های خونی مالاریا.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش ها برای همه میکروسکوپیست های مالاریا در آزمایشگاه های مرجع کشوری، آزمایشگاه های بیمارستانی یا آزمایشگاه های بهداشتی ارائه دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

انگل های مالاریا با یک رنگ آمیزی صحیح، در زیر میکروسکوپ به وضوح قابل رویت هستند. آب بافر جهت رقیق سازی رنگ بایستی پیش از رنگ آمیزی آماده شود. استفاده از آب بافر با PH مناسب تضمین کننده یک رنگ آمیزی خوب است. این SOP دارای سه جزء است:

- تهیه آب بافر با $PH=7/2$

- تهیه مایع تصحیح کننده ۲٪

- چک کردن و تنظیم PH آب بافر

PH نشان دهنده میزان اسیدی یا قلیایی بودن یک مایع است. PH براساس یک درجه بندی، از عدد صفر (خیلی اسیدی) تا ۱۴ (خیلی قلیایی) می باشد. محلول هایی که نه اسیدی هستند و نه قلیایی به عنوان خنثی و با $PH=7$ تعریف می شوند. PH یک محلول را می توان با PH متر یا نشانگر رنگی نظیر مقایسه گر لاوی باند اندازه گرفت. از نوار نشانگر کاغذی نیز می توان استفاده کرد. اما این نوارها به سرعت تحت تاثیر رطوبت غیر قابل اعتماد می شوند.

برنامه کشوری حذف مالاریا ممکن است انواعی از PH مترها یا نشانگرها را توصیه کند. کارکنان آزمایشگاه ها باید نحوه استفاده از هر کدام از آن ها را که در آزمایشگاه خود دارند بیاموزند.

در این SOP استفاده از مقایسه گر لاوی باند جهت اندازه گیری PH آب بافر توضیح داده شده است.

آب را می توان با اضافه کردن بافرهای نمکی، اسیدی تر یا قلیایی تر نمود. این بافرهای نمکی را می توان جداگانه نگهداری نمود و در زمان لزوم با حجم های مشخص برای به دست آوردن یک PH معین بایکدیگر مخلوط نمود. وزن بافرهای نمکی باید متناسب با یکدیگر باشد. باید مطمئن شد که این بافرها به طور صحیح نگهداری شده و رطوبت جذب نکرده اند، در غیر این صورت کارایی لازم را ندارند.

قرص های طراحی شده (قرص های بافری) به شکل تجاری در دسترس بوده و زمانی که با مقدار مشخصی از آب (۱ لیتر) مخلوط شوند دارای PH معینی می شوند. قرص های بافری وزن نمی شوند و در آزمایشگاه های دارای امکانات محدود، قابل استفاده هستند. یک SOP جداگانه (MM-SOP-03P) برای آزمایشگاه های استفاده کننده از قرص بافر تهیه شده است. قرص ها باید به دور از هوا و در شرایط خشک نگهداری شوند در غیر این صورت سریعاً آب جذب نموده و غیر قابل مصرف می شوند. برخی از کارکنان آزمایشگاه ها نتایج حاصل از رنگ آمیزی با استفاده از آب بافر ساخته شده با قرص بافر را نامعتبر می دانند در حالی که شواهدی دال بر تایید این نظریه وجود ندارد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

۳-۱ - تهیه آب بافر با $PH=7/2$

- ترازویی با دقتی در حد $0.01g$ (یک ترازوی دو کفه ای عالی است) ترازوهای دیجیتالی تک کفه ای نیز قابل استفاده و مناسب است.

- کاغذ صافی دایره ای با قطر ۱۱ سانتی متر

- فلاسک استوانه ای شیشه ای با ظرفیت ۱ لیتر

- بشر شیشه‌ای با ظرفیت ۲۵۰ میلی لیتر
 - آبسلانگ
 - آب مقطر یا آب دیونیزه (۱ لیتر)
 - پتاسیم دی هیدروژن فسفات (بدون آب) KH_2PO_4
 - دی سدیم هیدروژن فسفات (بدون آب) Na_2HPO_4
 - کاغذ لیبل و ظرف شیشه‌ای درب پیچ دار تمیز و خشک با ظرفیت ۱ لیتر یا ۵۰۰ میلی لیتر
- ۳-۲- تهیه مایع تصحیح‌کننده با غلظت ۲٪

- ترازوی دیجیتالی با دقت وزن ۰/۰۱ gr یا با دقت بالاتر (یک ترازوی دو کفه‌ای متعادل یا ترازوی دیجیتالی تک کفه‌ای متعادل)
- کاغذ صافی دایره‌ای با قطر ۱۱ سانتی متر
- دو ظرف شیشه‌ای درب چوب پنبه‌ای با ظرفیت‌های ۱۰۰ یا ۱۵۰ میلی لیتری
- پتاسیم دی هیدروژن فسفات (بدون آب) KH_2PO_4
- دی سدیم هیدروژن فسفات (بدون آب) Na_2HPO_4
- آب مقطر یا دیونیزه حدود ۲۰۰ میلی لیتر
- آبسلانگ
- دو بشر با ظرفیت ۲۵۰ میلی لیتر
- یک استوانه مدرج با ظرفیت ۱۰۰ میلی لیتر و
- کاغذ لیبل

۳-۳- چک کردن و تنظیم PH آب بافر

- آب بافر تهیه شده
- دو ظرف حاوی مایع تصحیح‌کننده و
- یک PH متر (PH متر پرتابل یا دستی) یا نشانگر رنگی PH و اجزاء مرتبط با آن
- چنانچه شما از مقایسه گر لاوی باند استفاده می‌کنید نیاز خواهید داشت به:
- ۲ سلول شیشه‌ای نشانگر رنگ PH
- یک ظرف محتوی نشانگر برومو تیمول بلو و
- یک پیپت مدرج ۱ میلی لیتری

۴. روش اجرا

نمودار مراحل	توضیح فعالیت
۱-۴- تهیه آب بافر با $PH= 7/2$ ۱. مقدار ۰/۷ گرم از پتاسیم دی هیدروژن فسفات (KH_2PO_4) را وزن کنید. ↓ ۲. KH_2PO_4 وزن شده را به بشر شیشه‌ای منتقل و ۱۵۰ ml آب مقطر اضافه کنید. تا حل شدن کامل آن به هم بزنید. ↓ ۳. معادل ۱ گرم دی سدیم هیدروژن فسفات (Na_2HPO_4) وزن کنید. ↓ ۴. Na_2HPO_4 را به محلول داخل بشر اضافه کرده و کاملاً به هم بزنید. ↓ ۵. محلول را به یک فلاسک شیشه‌ای مخروطی وارد کرده و حجم را با آب مقطر به علامت ۱ لیتر برسانید. ↓ ۶. آب بافر را در یک ظرف شیشه‌ای بریزید. براساس دستورالعمل کنترل کیفیت آنرا لیبیل کنید. ↓ ۷. آب بافر را در جای خنک و به دور از نور مستقیم خورشید نگه دارید.	۱-۴- تهیه آب بافر با $PH= 7/2$ ۱. بایک ترازوی دو کفه‌ای مقدار ۰/۷ گرم از پتاسیم دی هیدروژن فسفات را وزن کنید. مطمئن شوید که اشاره گر ترازو دقیقاً در نقطه صفر قرار گیرد این کار را با تنظیم پیچ ترازو روی بازوی راست انجام دهید. یک کاغذ صافی در هردو کفه قرار دهید. مجدداً تعادل را روی صفر تنظیم کنید این بار با حرکت دادن نشانگر وزنی ترازو در امتداد بازوی مدرج ترازو این عمل را انجام دهید، نشانگر وزنی ترازو را تا عدد ۰/۷ گرم، روی بازوی مدرج پیش ببرید. اکنون ترازو آماده است با یک قاشق چوبی (آبسلانگ) مقداری KH_2PO_4 روی کاغذ صافی کفه چپ بگذارید تا زمانی که به عدد ۰/۷ گرم برسد. ۲. KH_2PO_4 وزن شده را در یک بشر شیشه‌ای بریزید و ۱۵۰ ml آب مقطر اضافه کنید به هم بزنید تا نمک کاملاً حل شود ۳. مقدار ۱ گرم Na_2HPO_4 وزن کنید یک کاغذ صافی تمیز و تازه را در کفه چپ قرار دهید عمل بالانس کردن ترازو را مانند قبل انجام دهید. اما این بار نشانگر وزنی را روی عدد ۱ تنظیم کنید. با استفاده از یک آبسلانگ تمیز مقداری Na_2HPO_4 را در کفه سمت راست بریزید و وزن را مشابه آنچه که در بالا گفته شد متعادل کنید. ۴. Na_2HPO_4 را به محلول بشر اضافه کرده و مانند مرحله ۲ به هم بزنید. ۵. زمانی که نمک‌ها حل شدند این محلول را به یک فلاسک مخروطی منتقل و حجم را به ۱ لیتر برسانید. ۶. آب بافر را به یک ظرف شیشه‌ای منتقل کنید. سپس به وضوح اطلاعات مربوط به تاریخ تهیه، تاریخ انقضاء و نام تهیه‌کننده را براساس دستورالعمل کنترل کیفیت وارد کنید. آب بافر با $PH= 7/2$ تهیه کننده: نام کوچک نام بزرگ تاریخ تهیه: ۱۴ تیرماه ۱۳۹۶ تاریخ انقضاء: ۲۴ تیرماه ۱۳۹۶ ۷. آب بافر را برای ۷ روز با درب محکم بسته شده، در شرایط خنک و به دور از نور خورشید نگه دارید. توصیه می‌شود از یک ظرف تیره یا قهوه‌ای استفاده کنید.

شرح فعالیت	نمودار مراحل
۴-۲-۱- تهیه ۲٪ Na₂HPO₄ ۱. مقدار ۲ گرم از Na₂HPO₄ را وزن کنید. ۲. آن را در یک بشر تمیز ریخته و ۱۰۰ ml آب مقطر اضافه کرده و به هم بزنید تا کاملاً حل شود. ۳. محلول را در یک ظرف شیشه‌ای ریخته و به عنوان محلول Na₂HPO₄ ۲٪ لیبل کنید. نام تهیه‌کننده و تاریخ تهیه مایع تصحیح‌کننده را روی لیبل بنویسید. ۴. ظرف حاوی محلول Na₂HPO₄ ۲٪ را در جای خنک و دور از نور مستقیم خورشید نگهدارید.	۴-۲-۱- تهیه ۲٪ Na₂HPO₄ ۱. مقدار ۲ گرم Na₂HPO₄ وزن کنید. ۲. آن را در یک بشر با ۱۰۰ ml آب به هم بزنید تا کاملاً حل شود. ۳. محلول را به یک ظرف شیشه‌ای منتقل کرده و آن را لیبل کنید. ۴. ظرف را در جای خنک و دور از نور خورشید نگهداری کنید.
۴-۲-۲- تهیه ۲٪ KH₂PO₄ ۱. مقدار ۲ گرم از KH₂PO₄ را وزن کنید. ۲. آن را در یک بشر تمیز ریخته و ۱۰۰ ml آب مقطر اضافه کرده و به هم بزنید تا کاملاً حل شود. ۳. محلول را در یک ظرف شیشه‌ای ریخته و به عنوان محلول KH₂PO₄ ۲٪ لیبل کنید. تاریخ تهیه و نام تهیه‌کننده مایع تصحیح‌کننده را روی لیبل بنویسید. ۴. ظرف حاوی محلول KH₂PO₄ ۲٪ را در جای خنک و دور از نور مستقیم خورشید نگهدارید.	۴-۲-۲- تهیه ۲٪ KH₂PO₄ ۱. مقدار ۲ گرم KH₂PO₄ وزن کنید. ۲. آن را در یک بشر با ۱۰۰ ml آب به هم بزنید تا کاملاً حل شود. ۳. محلول را به یک ظرف شیشه‌ای منتقل کرده و آن را لیبل کنید. ۴. ظرف را در جای خنک و دور از نور خورشید نگهداری کنید.

نمودار مراحل	شرح فعالیت
۳-۴. چک کردن و تنظیم PH آب بافر این مراحل روش استفاده از مقایسه گر لاوی باند، در اندازه گیری PH است. ۱. مقداری از آب بافر را به هر حفره شیشه‌ای نشانگر رنگی PH تا سطح عدد ۱۰ ml اضافه کنید. ۲. یک حفره در سمت چپ مقایسه گر نشانگر رنگی PH را به عنوان حفره کنترل در نظر بگیرید. ۳. مقدار ۰/۵ ml از نشانگر برموتیمول بلو را به حفره دیگر اضافه کرده، مخلوط کنید و حفره را درست راست مقایسه گر قرار دهید. ۴. دیسک را بچرخانید تا زمانی که رنگ آن با رنگ حفره سمت راست یکسان شود. ۵. با اضافه کردن قطراتی از مایع تصحیح‌کننده مناسب به آب بافر ذخیره در فلاسک شیشه‌ای، PH را تنظیم کنید. ۶. ظرف محتوی آب بافر را در جای خنک و دور از نور خورشید نگهدارید.	۳-۴. چک کردن و تنظیم PH آب بافر قبل از هر بار استفاده، PH آب بافر را چک کنید. برای تنظیم PH مقادیر کمی از مایع تصحیح‌کننده را به آب بافر اضافه کنید: چنانچه PH کمتر از ۷/۲ (خیلی اسیدی) باشد از Na_2HPO_4 ۲٪ یا چنانچه PH بالاتر ۷/۲ باشد (خیلی قلیایی) از KH_2PO_4 ۲٪ استفاده می‌کنیم. تنظیم می‌تواند براساس مراحل زیر باشد. این مراحل براساس مقایسه گر لاوی باند، در اندازه گیری PH است. ۱. مقداری از آب بافر را به هر حفره شیشه‌ای نشانگر رنگی PH تا سطح عدد ۱۰ ml اضافه کنید. ۲. یک حفره را در سمت چپ مقایسه گر نشانگر رنگی PH، به عنوان حفره کنترل در نظر بگیرید. ۳. مقدار ۰/۵ ml از نشانگر برموتیمول بلو را به حفره دیگر اضافه کرده، مخلوط کنید و حفره را درست راست مقایسه گر قرار دهید. ۴. نشانگر رنگی PH را به حالت روشن شفاف نگهدارید، پس زمینه سفید دیسک را بچرخانید تا زمانی که رنگ آن با رنگی که در خانه سمت راست است یکسان شود. ۵. PH آب بافر موجود در فلاسک شیشه‌ای را با اضافه کردن ۲ یا ۳ قطره از مایع تصحیح‌کننده مناسب تنظیم کنید: Na_2HPO_4 برای قلیایی کردن PH و KH_2PO_4 برای اسیدی کردن PH. اضافه کنید. ۶. PH آب بافر را باتکرار مراحل ۱ الی ۵ چک کنید. این مراحل را تا زمان رسیدن به PH صحیح ۷/۲ ادامه دهید.

۵. نکات

- انواع مختلفی از PH متر وجود دارند. به کارکنان آزمایشگاه توصیه می‌شود نحوه کار با PH متری را که در آزمایشگاه خود دارند، یاد بگیرند.
- بهتر است آب بافر را در جای خنک و دور از نور مستقیم خورشید نگه دارید. توصیه می‌شود برای جلوگیری از رشد باکتری و قارچ و جلبک از یک ظرف تیره یا یک ظرف شفاف شیشه‌ای پیچیده در کاغذ قهوه‌ای استفاده کنید.
- بافر را دائما از نظر آلودگی چک کنید.
- برای جلوگیری از تغییر PH و آلودگی، بافر را بیش از ۷ روز نگهداری نکنید.
- PH آب بافر را قبل از هر بار استفاده چک کنید و در دفتر Log-book یادداشت نمایید.

۶. کنترل کیفیت و مستند سازی.

- بر روی هر سری از آب بافر ساخته شده و همچنین پیش از هر بار استفاده، برنامه کنترل کیفیت را اجرا کنید و اطلاعات را در دفتر Log-book ثبت کنید. (MM-SOP 3c را ببینید: برنامه کنترل کیفیت محلول ذخیره رنگ گیمسا و آب بافر).

۷. SOP مرتبط

- MM-SOP 3c را ببینید: برنامه کنترل کیفیت محلول ذخیره رنگ گیمسا و آب بافر

۸. منابع

- WHO. اساس میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش. چاپ دوم. ژنو: ۲۰۱۰

۹. سوابق مستند

تاریخ (روز/ماه/سال)	ویرایش	یادداشت	فرد مسئول (نام و نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازبینی شده و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

تهیه آب بافر با $PH = 7/2$ با استفاده از قرص‌های بافری

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-03B

۱. هدف

توضیح جزئیات روش آماده‌سازی آب بافر $PH = 7/2$ با استفاده از قرص بافر برای استفاده در تهیه محلول رقیق شده رنگ گیمسا جهت رنگ آمیزی روزانه گسترش‌های خونی مالاریا.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه کارکنان میکروسکوپیست مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

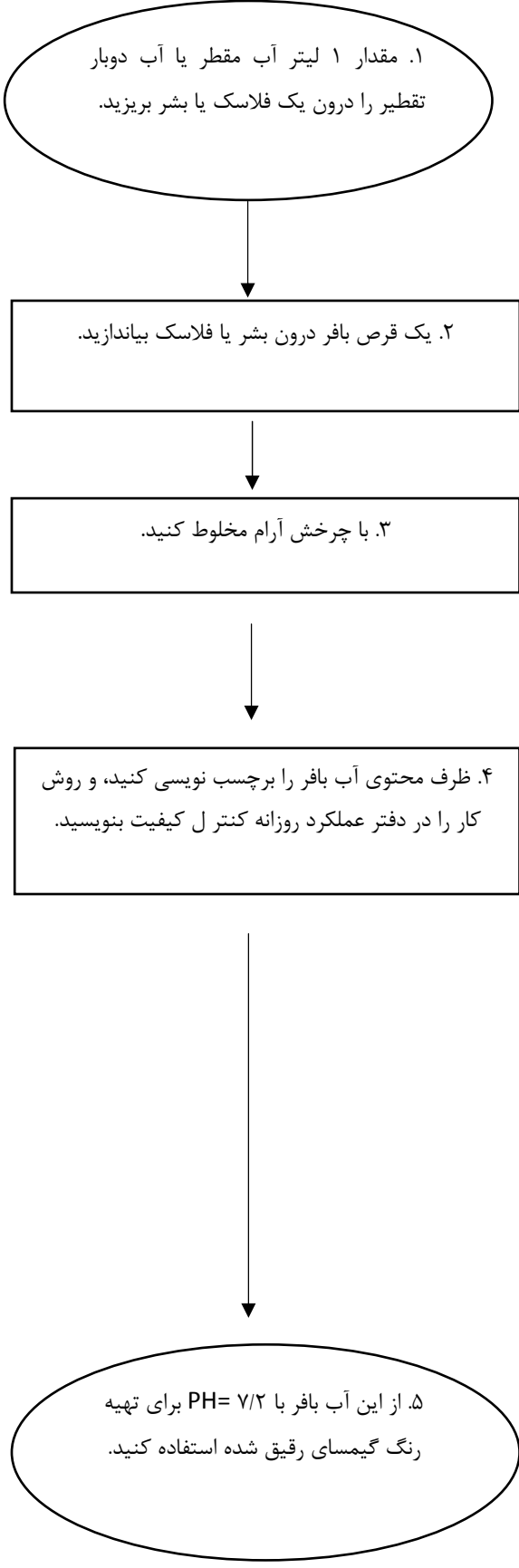
انگل‌های مالاریا را در صورت رنگ آمیزی مناسب به وضوح در زیر میکروسکوپ می‌توان دید. کیفیت رنگ آمیزی شدیداً وابسته به PH محلول رنگ رقیق شده آماده مصرف می‌باشد. استفاده از آب بافر با PH صحیح ($7/2$) برای رقیق‌سازی رنگ ذخیره به تضمین کیفیت رنگ آمیزی و تشخیص دقیق ویژگی‌های خاص انگل‌های مالاریا کمک می‌کند. آب بافر را بایستی پیش از رنگ آمیزی گسترش‌ها تهیه و از نظر کنترل کیفیت مورد ارزیابی قرار داد.

PH معیاری از میزان اسیدیته یا بازیته یک مایع است. این برپایه درجه‌ای از نزدیک به صفر (خیلی اسیدی) تا ۱۴ (خیلی بازی) می‌باشد. مایعاتی که نه اسیدی هستند و نه قلیایی به عنوان خنثی با $PH = 7$ شناخته می‌شوند. PH یک مایع را می‌توان با PH متر یا بایک نشانگر رنگی PH ، مانند مقیاس گر لای باند اندازه گرفت. نوار نشانگر کاغذی را همچنین می‌توان استفاده کرد، اما این نوارها خیلی سریع تحت تاثیر رطوبت قرار گرفته و نتایج آنها غیر قابل اعتماد می‌شود.

در این مستند، استفاده از قرص‌های بافری تجاری را که در صورت حل شدن در مقدار معینی از آب مقطر (معمولاً ۱ لیتر) PH خاصی را نشان می‌دهند توضیح داده شده است. قرص‌های بافری معمولاً وزن نشده اند و بیشتر در آزمایشگاه‌های با امکانات محدود مورد استفاده قرار می‌گیرند. آنها باید، در هر صورت، در پوشش‌های نفوذ ناپذیر (ظروف دربسته) نسبت به جریان هوا و در شرایط خشک نگهداری شوند، از طرفی دیگر، آنها سریعاً رطوبت جذب کرده و در این صورت بایستی دور انداخته شوند. برخی از کارکنان اعتقاد دارند که نتایج حاصل از رنگ آمیزی زمانی که از آب بافر تهیه شده با قرص استفاده می‌شود چندان مطلوب نیست، اما شواهدی دال بر تایید این نظریه وجود ندارد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- قرص بافر فسفات تجاری برای ۱ لیتر آب ($PH 7/2$)
- ظرف ۱ لیتری آب مقطر یا آب دو بار تقطیر شده تجاری
- استوانه مدرج، ۱ لیتری
- بشر یا فلاسک مخروطی ۱ لیتری
- بطری شیشه‌ای درب پیچ دار، تمیز و خشک، ۱ لیتری یا ۵۰۰ ml و
- یک پنس یا انبرک کوچک

نمودار اجرا	شرح فعالیت
 <pre> graph TD A([۱. مقدار ۱ لیتر آب مقطر یا آب دوبار تقطیر را درون یک فلاسک یا بشر بریزید.]) --> B[۲. یک قرص بافر درون بشر یا فلاسک بیاندازید.] B --> C[۳. با چرخش آرام مخلوط کنید.] C --> D[۴. ظرف محتوی آب بافر را برچسب نویسی کنید، و روش کار را در دفتر عملکرد روزانه کنترل کیفیت بنویسید.] D --> E([۵. از این آب بافر با PH= ۷/۲ برای تهیه رنگ گیمسای رقیق شده استفاده کنید.]) </pre> ۱. مقدار ۱ لیتر آب مقطر یا آب دوبار تقطیر را درون یک فلاسک یا بشر بریزید. ۲. یک قرص بافر درون بشر یا فلاسک بیاندازید. ۳. با چرخش آرام مخلوط کنید. ۴. ظرف محتوی آب بافر را برچسب نویسی کنید، و روش کار را در دفتر عملکرد روزانه کنترل کیفیت بنویسید. ۵. از این آب بافر با $PH= 7/2$ برای تهیه رنگ گیمسای رقیق شده استفاده کنید.	۱. مقدار ۱ لیتر آب مقطر یا آب دوبار تقطیر را درون یک فلاسک یا بشر بریزید. ۲. با استفاده از یک پنس یا انبرک کوچک، یک قرص بافر فسفات درون بشر یا فلاسک بیاندازید. دقت کنید که قرص را با دستتان لمس نکنید. ۳. به آرامی فلاسک یا بشر را بچرخانید تا زمانی که قرص کاملاً حل شود. ۴. ظرف آب بافر را به روش زیر برچسب نویسی کنید و روش را در دفتر عملکرد کنترل کیفیت بنویسید. آب بافر با $PH=7/2$ تاریخ تهیه: ۱۴ تیرماه ۱۳۹۶ تاریخ انقضاء: ۲۴ تیرماه ۱۳۹۶ تهیه کننده: نام و نام خانوادگی ۵. از این آب بافر با $PH= 7/2$ برای تهیه رنگ گیمسای رقیق شده استفاده کنید.

۵. نکات

- قرص‌های بافری ($PH = 7/2$) را بایستی در ظروف دربسته بدون هوا، دور از نور خورشید و رطوبت نگهداری کرد.
- چنانچه بخار آب یا رطوبت به آنها برسد دیگر قابل استفاده نیستند. بسته رطوبت گیر یا بسته ژل سیلیکا (بدون کلرید کبالت) را باید برای جلوگیری از جذب رطوبت در بطری محتوی قرص بافر قرار داد.
- همیشه پیش از استفاده، تاریخ انقضاء قرص بافر را چک کنید.
- آب بافر تهیه شده را در مکانی خنک و به دور از نور مستقیم خورشید نگهداری کنید. برای جلوگیری از رشد باکتری، قارچ و جلبک توصیه می‌شود آب بافر تهیه شده را در ظرف تیره یا در یک بطری شیشه‌ای روشن که به دور آن کاغذ قهوه‌ای پیچیده شده نگهداری کنید.
- به طور منظم از نظر آلودگی آن را چک کنید.
- برای اجتناب از تغییر در PH و جلوگیری از آلودگی، آب بافر را بیش از ۷ روز نگهداری نکنید.
- از راهنمای شرکت سازنده برای استفاده و نگهداری قرص‌های بافری استفاده کنید. لزوماً مقدار آب مقطر را که شرکت سازنده توصیه نموده استفاده کنید. در صورت عدم انجام چنین کاری منجر به نتایج نامطلوبی در رنگ آمیزی می‌شود.
- در صورت وجود امکانات مورد نیاز، روزانه PH آب بافر را پیش از استفاده چک کنید، و نتایج را در دفتر عملکرد روزانه کنترل کیفیت بنویسید.

۶. کنترل کیفیت و مستند سازی

برای هرسری جدید آب بافر و پیش از هربار استفاده، یک بررسی کنترل کیفیت انجام دهید و نتایج را در دفتر عملکرد روزانه کنترل کیفیت (log-book) ثبت کنید. (MM-SOP 3c رابینید: کنترل کیفیت محلول ذخیره گیمسا و آب بافر).

۷. SOPهای مرتبط

MM-SOP 3c: کنترل کیفیت محلول ذخیره گیمسا و آب بافر

۸. منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. ویرایش دوم. ژنو: ۲۰۱۰

۹. سوابق مستند

تاریخ (ماه / سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازبینی و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود پریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

کنترل کیفیت محلول گیمسای ذخیره و آب بافر

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-03C

۱- هدف

توضیح روش بررسی کنترل کیفیت (QC) رنگ گیمسای ذخیره و آب بافر ($PH=7/2$) برای رنگ آمیزی روزمره گسترش‌های خونی مالاریا. این SOP قابل کاربرد برای موارد آماده‌سازی محلول‌ها در محل و همچنین در مواردی که محلول‌ها به شکل تجاری در دسترس هستند، می‌باشد.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲- مقدمه

بررسی کارایی محلول‌ها تحت عنوان "کنترل کیفیت" (QC) شناخته می‌شود. به منظور تشخیص دقیق مالاریا، لازم است که گسترش‌های خون را با یک رنگ گیمسای ذخیره با کیفیت و آب بافر با $PH=7/2$ رنگ آمیزی نمود. این محلول‌ها باید پیش از استفاده تست شده و یک برنامه کنترل کیفیت برای موارد زیر اجرا شود:

- برای هر سری جدید یا هر مقداری از رنگ ذخیره تهیه شده
- پیش از ارسال رنگ ذخیره به آزمایشگاه‌ها جهت استفاده
- در محل استفاده، بعد از دریافت رنگ ذخیره از آزمایشگاه مرجع کشوری
- پیش از استفاده از رنگ ذخیره جهت تهیه رنگ گیمسای رقیق شده آماده مصرف
- برای هر سری جدیدی از آب بافر تهیه شده با $PH=7/2$

حتی المقدور کیفیت رنگ و آب بافر بایستی بر روی گسترش نازک خونی، که از نظر وجود انگل مالاریا مثبت است چک شود. گسترش‌های مثبت انگل و یواکس به علت مورفولوژی خاص دانه‌های شوفر ارجح تر است. در صورت نبود لام مثبت و یواکس از یک گسترش مثبت پلاسمودیوم فالسی پاروم و بررسی وجود شکافهای مورر (در صورت وجود تروفوزوئیت بالغ) استفاده کنید.

چنانچه هیچ گونه نمونه مثبتی از انگل مالاریا وجود نداشت، یک گسترش منفی را می‌توان برای بررسی کیفیت رنگ و میزان رنگ پذیری گلبول‌های قرمز و سفید مورد استفاده قرار داد.

برای این کار باید نمونه‌ای از یک گسترش نازک خون، زمانی که خون تازه در دسترس است تهیه نمود و در $20^{\circ}C$ درجه یا دمای سردتر نگهداری کرد. در این SOP روش کار توضیح داده شده است. گسترش‌های رنگ آمیزی نشده‌ای که در دمای اتاق نگهداری شود در گذر زمان تخریب می‌شود.

نتایج مورد انتظار

رنگ رقیق شده بایستی با هردو غلظت ۳٪ و ۱۰٪ تست شود. گلبول‌های قرمز بایستی به رنگ صورتی متمایل به خاکستری، پلاکت‌ها به رنگ صورتی پررنگ و گلبول‌های سفید خون (لنفوسیت، نوتروفیل، و مونوسیت) با هسته آبی ارغوانی و سیتوپلاسم کم رنگ دیده می‌شوند. ائوزینوفیل‌ها دارای گرانول‌های درشت با رنگ قرمز ارغوانی در سیتوپلاسم، و نوتروفیل‌ها دارای گرانول‌های ظریف

ارغوانی هستند. دانه‌های بازوفیلیک در گلبول‌های قرمز غیر آلوده به رنگ آبی دیده می‌شوند. رنگ‌های ذکر شده در بالا با هر سری ساخت رنگ و ویژگی‌های ذاتی خون ممکن است تغییر کند.

انگل‌های مالاریا با رنگ آمیزی صحیح باید دارای هسته‌ای به رنگ قرمز یا صورتی و سیتوپلاسم آبی باشند. چنانچه از پلاسمودیوم ویواکس برای تست رنگ استفاده شود، دانه‌های شوفر بایستی به شکل دانه‌های صورتی مغروش در سیتوپلاسم گلبول قرمز دیده شوند. اگر از پلاسمودیوم فالسی پاروم استفاده شود، شکافهای مورر به شکل اجسام درشت و به شکل ناهمگن در سیتوپلاسم گلبول قرمز پراکنده هستند.

زمان مناسب رنگ آمیزی برای هر سری از رنگ گیمسای ذخیره بایستی از قبل تعیین شود. رنگ آمیزی گسترش‌های خونی که خیلی تیره یا خیلی رنگ پریده هستند با تنظیم زمان رنگ آمیزی قابل تصحیح است. برای مثال، چنانچه سلول‌ها ظاهری رنگ پریده داشته باشند و دانه‌های استیپلینگ (منقوط) ضعیف باشند، زمان بیشتری لازم است تا نتیجه مطلوبی حاصل شود. زمان مطلوب بدست آمده را بایستی در دفتر عملکرد کنترل کیفیت (QC) ثبت نمود و برای این سری از رنگ ذخیره استفاده کرد.

۳- مواد، تدارکات و تجهیزات

- رطوبت گیر (فاقد کلرید کبالت باشد)
- یک جعبه پلاستیکی یا کیسه زیپ دار، فریزر ۲۰- درجه سانتیگراد یا ۷۰- درجه
- لام‌های از پیش شسته شده
- یک جعبه مقوایی (برای لام‌های میکروسکوپی)

۴- هشدارهای ایمنی

متانول و رنگ گیمسا بسیار قابل اشتعال بوده و در صورت استنشاق یا بلعیده شدن به شدت سمی هستند. از تماس یا استنشاق آن خودداری کنید. زمانی که مورد استفاده نیستند، آنها را بایستی در یک گنجه درب بسته نگهداری کنید.

- هشدارهای عمومی - شامل استفاده از ابزارهای حفاظت فردی نظیر دستکش، عینک ایمنی، ماسک و روپوش آزمایشگاهی - بایستی به کار گرفته شوند. (MM-SOP-11 رابینید: روش اجرایی ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا).

۵- روش اجرا

شرح فعالیت	نمودار اجرا
۱-۵- کنترل کیفیت رنگ گیمسای ذخیره	۱-۵- کنترل کیفیت رنگ گیمسای ذخیره
۱- یک گسترش نازک از خون مالاریا مثبت، و به طور ایده ال از نوع پلاسمودیوم ویواکس، تهیه کنید	۱. یک گسترش نازک تهیه کنید.
۲- رنگ گیمسای رقیق شده ۳٪ و ۱۰٪ را از رنگ گیمسای ذخیره به شرحی که در (MM-SOP-04) آماده سازی رنگ گیمسای رقیق شده (آمده و با استفاده از آب بافر با $\text{PH} = 7/2$ بسازید. فقط از آب بافری که قبلا مراحل کنترل کیفیت را گذرانده است استفاده کنید.	۲. رنگ گیمسای رقیق شده ۳٪ و ۱۰٪ را از رنگ گیمسای ذخیره جدید درست کنید.
۳- لام را با متانول فیکس کنید، اجازه دهید خشک شود. لام را براساس (MM-SOP-07) رنگ آمیزی گسترش های خونی مالاریا) برای هردو حالت سریع ۱۰٪ و آهسته ۳٪ رنگ کنید.	۳. لام ها را با متانول فیکس کنید، و بارنگ گیمسا رنگ کنید (MM-SOP-07).
۴. لام ها را از نظر کیفیت رنگ چک کنید.	۴. لام ها را بررسی کنید.
۵- چنانچه لازم است، زمان رنگ آمیزی را تنظیم کنید، و مراحل ۱ الی ۴ را تکرار کنید تا زمانی که نتایج مورد انتظار بدست بیاید.	۵. چنانچه لازم باشد، زمان رنگ آمیزی را تنظیم کنید، و مراحل ۱ الی ۴ را دوباره تکرار کنید.
۶- جزئیات را (مشاهدات و عملکردها) همراه با نام تعداد کارکنانی که برنامه کنترل کیفیت (QC) را اجرا نموده اند در دفتر عملکرد کنترل کیفیت (log-book) ثبت کنید.	۶. نتایج را در دفتر عملکرد کنترل کیفیت (QC log-book) ثبت کنید.

نمودار اجرا	شرح فعالیت
۵-۱- کنترل کیفیت آب بافر با $PH=7/2$ ۱- یک گسترش نازک آماده کنید ↓ ۲- رنگ رقیق شده ۳٪ و ۱۰٪ را از رنگ گیمسای ذخیره جدید درست کنید. ↓ ۳- لامها را با متانول فیکس کنید، و با رنگ گیمسا رنگ کنید (MM-SOP-07). ↓ ۴- لامها را بررسی کنید. ↓ ۵- نتایج را در دفتر عملکرد کنترل کیفیت (QC log-book) ثبت کنید.	۵-۱- کنترل کیفیت آب بافر با $PH=7/2$ ۱- یک گسترش نازک از خونی که می‌دانید از نظر مالاریا مثبت است، و به طور ایده‌آل از نوع پلاسمودیوم ویواکس باشد. ۲- رنگ گیمسای رقیق شده ۳٪ و ۱۰٪ را با آب بافر ذخیره جدید به شرحی که در (MM-SOP-04 آماده‌سازی گیمسای رقیق شده) آمده و با $PH=7/2$ بسازید. فقط از رنگ گیمسای ذخیره‌ای که قبلاً مراحل کنترل کیفیت را گذرانده است استفاده کنید. ۳- لامها را با متانول فیکس کنید، و اجازه دهید خشک شوند. لام را بر اساس (MM-SOP-07 رنگ آمیزی گسترش‌های خونی مالاریا) برای هردو حالت سریع ۱۰٪ و آهسته ۳٪ رنگ کنید. ۴- لامها را برای مشخص نمودن کیفیت رنگ آمیزی بررسی کنید. ۵- نتایج، مشاهدات و عملکردها را در دفتر عملکرد کنترل کیفیت (QC log-book) ثبت کنید. نام تمام کارکنان مشارکت‌کننده در برنامه QC را ثبت کنید.

نمودار اجرا	شرح فعالیت
۳-۵- آماده سازی گسترش های خونی مثبت مالاریا برای QC (کنترل کیفیت). <pre> graph TD A([۱- تهیه گسترش های خونی از خون مالاریا مثبت]) --> B[۲. گسترش نازک را با متانول فیکس نموده، و در هوا خشک کنید.] B --> C[۳. لام ها را محکم در جعبه لام بسته بندی کنید، و برچسب نویسی کنید.] C --> D[۴. جعبه لام را در یک جعبه دیگر یا کیسه زیپ دار پلاستیکی با یک رطوبت گیر قرار دهید.] D --> E[۵. در ۲۰- درجه یا سردتر نگهداری کنید.] E --> F([۶. در هنگام نیاز لام ها را بیرون آورده و با قراردادن در یک خشک کننده به دما برسانید.]) </pre>	۳-۵- آماده سازی گسترش های خونی مثبت مالاریا برای QC (کنترل کیفیت). ۱. با استفاده از لام های تمیز و شسته شده، تعدادی گسترش خونی (MM-SOP-05) از بیمار مالاریای مثبت فالسی پاروم و ویواکس تهیه کنید. اگر گسترش دارای تروفوزوئیت در حال رشد یا بالغ و در مورد پلاسمودیوم ویواکس دارای گامتوسیت یا شیزونت نیز باشد بسیار عالی است. اجازه دهید با جریان هوا خشک شود. ۲. گسترش های نازک را براساس آنچه که در (MM-SOP-07) رنگ آمیزی گیمسای گسترش های خونی مالاریا) توضیح داده شده فیکس کنید، و اجازه دهید با جریان هوا خشک شود. ۳. لام ها را محکم در جعبه لام از جلو به عقب بچینید (جعبه های مقوایی که در آن لام ها بسته بندی می شوند، مناسب اند)، و جعبه را با اطلاعاتی مانند نوع و مراحل انگل ها، تعداد لام، تاریخ تهیه و نام کارمندی که آنها را تهیه نموده برچسب نویسی کنید. ۴. جعبه لام ها را در یک جعبه پلاستیکی یا کیسه زیپ دار حاوی رطوبت گیر قرار دهید (فاقد کلرید کبالت باشد). ۵. در ۲۰- درجه یا دمای سردتر نگهداری کنید، در ۷۰- درجه عالی است. نتایج را در دفتر عملکرد کیفیت (QC log-book) ثبت کنید. ۶. هر زمان که نیاز باشد لام ها را خارج نموده، و با قراردادن در یک خشک کننده اجازه دهید که به دمای اتاق برسند.

۶- نکات

- به یاد داشته باشید که رنگ ذخیره گیمسا و آب بافر (PH= ۷/۲) را در زمان مقرر تهیه کنید تا برنامه کنترل کیفیت در زمان خود کامل شود.
- رنگ ذخیره گیمسا و آب بافر را در بطری تیره، بادرب چوب پنبه‌ای محکم شده در مکانی خنک و به دور از نور مستقیم خورشید نگهداری کنید.
- مقادیر کمی از رنگ گیمسای ذخیره را که نیاز دارید فیلتر کنید و از آن به عنوان رنگ صاف شده استفاده کنید نه از کل بطری.
- مقدار رنگ استفاده نشده را به بطری ذخیره یا بطری استفاده روزانه برنگردانید. زمانی که رنگ از بطری خارج شد، باید سریعاً مورد استفاده قرار گیرد یا دور ریخته شود.
- زمانی که از قرص بافر استفاده می‌شود و نتایج مورد انتظار بدست نمی‌آید، در صورت وجود امکانات، باید PH اندازه‌گیری و تنظیم شود. در غیر این صورت بافر را باید دور ریخت و یک محلول تازه ساخت. چنانچه محلول آب بافر دوم در بررسی کنترل کیفیت مردود شد، با آزمایشگاه مرجع کشوری جهت بررسی بیشتر علت آن تماس حاصل فرمایید. چنانچه قرص بافر با یک سری ساخت دیگر وجود داشته باشد از آن استفاده کنید.
- PH آب بافر را در فواصل زمانی منظم چک کنید.
- چنانچه متوجه خرابی در رنگ آمیزی شدید، ذخیره رنگ گیمسا و آب بافر را چک کنید.
- از نظر میکروسکوپی، گسترش خونی باید ظاهری آبی - خاکستری داشته باشد. رنگ قرمز صورتی نشانه‌ای از رنگ پذیری نامطلوب است (خیلی اسیدی).
- هنگامی که زمان رنگ آمیزی تنظیم شد، تعدادی لام را می‌توان به طور هم زمان ولی با مدت زمان‌های متفاوت رنگ آمیزی کرد. برای مثال، با رنگ ۱۰٪، سه لام را باید باهم و برای مدت زمان‌های ۹،۸ و ۱۰ دقیقه رنگ کرد، و آن مدت زمانی که بهترین نتایج را بدست داد بایستی برای آن سری از رنگ گیمسای ذخیره انتخاب کرد.

۷- مستندسازی

- تمام مراحل برنامه کنترل کیفیت (QC) بایستی ثبت شود.
 - موارد ثبت شده بایستی، تاریخ بررسی، شماره سری محلول‌ها، تاریخ تهیه، نتایج بررسی تست کنترل کیفیت (QC) و هر عمل انجام شده‌ای را نشان دهد. نام فردی که کنترل کیفیت را انجام داده نیز بایستی ثبت شود.
 - تمام موارد ثبت شده کنترل کیفیت بایستی نگهداری شود.
- نمونه برگه ثبت مستندات ضمیمه این SOP گردیده است.

تشریح وضعیت	علت احتمالی	عملکرد اصلاحی
از نظر ماکروسکوپی، ظاهر گسترش نازک، قرمز صورتی است.	pH آب بافری که برای ساختن رنگ رقیق شده استفاده شده خیلی پایین است، (اسیدی)	pH آب بافر را در صورت وجود امکانات، چک کرده، آن را تنظیم کنید، چنانچه مقدور نبود آن را دور بریزید. چنانچه pH معادل ۷/۲ بود، بررسی کنید که تمام وسایل شیشه‌ای پیش از استفاده به طور مناسب آبکشی شده است یا خیر. مقادیر کمی از شوینده می‌تواند pH را تغییر دهد.
	آبی که برای شستشو استفاده شده خیلی اسیدی بوده است.	از آب بافر با $\text{pH}=7/2$ برای شستشو استفاده کنید.
گلبول‌های قرمز، لیز شده اند یا بخشی از آنها برروی گسترش نازک، لیز شده باشند.	گسترش نازک به قدر کافی با متانول فیکس نشده باشد.	تنها از متانول با کیفیت خوب و درجه بالا استفاده کنید. برای جلوگیری از جذب رطوبت هوا و کاهش خاصیت فیکساسیون درب بطری را محکم ببندید.
گسترش ضخیم به طور کامل همولیز نشده است	گلبول‌های قرمز با متانول فیکس شده‌اند. گسترش ضخیم دچار فیکساسیون خود به خودی شده است. فیکساسیون خود به خودی گسترش‌های ضخیم ممکن است به دلیل تماس طولانی مدت گسترش‌ها با درجه حرارت بالا و رطوبت صورت گیرد. گسترش ضخیم درحین خشک کردن ناصحیح با سشوار یا صفحه داغ دچار فیکساسیون می‌شود	درحین فیکس کردن گسترش نازک، از تماس گسترش ضخیم با الکل اجتناب کنید، چرا که متانول و بخار آن خیلی سریع باعث فیکساسیون گسترش ضخیم می‌شود. چنانچه گسترش‌ها بلافاصله رنگ آمیزی نمی‌شود لازم است که آنها را در یک دستگاه خشک‌کننده واجد ژل سیلیکا (فاقد کلرید کبالت) نگهداری کنید چنانچه نیاز به خشک کردن سریع باشد، گسترش را درمقابل یک سشوار و با حرارت کم به مدت ۵ ثانیه و در فاصله ۳۰ سانتی متری خشک کنید
رنگ آمیزی ضعیف	آماده‌سازی نامطلوب محلول رنگ ذخیره و رنگ گیمسای رقیق شده	مطمئن شوید که محلول‌های رنگ به طور صحیح و براساس SOP های مربوطه تهیه شده‌اند. از یک ترازوی دیجیتال دقیق برای توزین پودرگیمسا و استوانه مدرج دقیق برای اندازه گیری حجم‌های مورد نیاز استفاده کنید.

تشریح وضعیت	علت احتمالی	عملکرد اصلاحی
سطح گسترش پوشیده از رسوب است.	کیفیت رنگ استفاده شده خوب نیست.	از رنگ توصیه شده یا ساخته شده بوسیله آزمایشگاه مرجع کشوری استفاده کنید.
	کیفیت متانول یا گلیسرول استفاده شده خوب نیست.	تنها از متانول یا گلیسرول با کیفیت بالا استفاده کنید.
	رنگ ذخیره گیمسا فیلتر نشده است.	مقادیر کمی از رنگ گیمسا را کمی قبل از ساختن محلول رنگ رقیق شده فیلتر کنید
	نگهداری ناصحیح رنگ ذخیره	ذخیره گیمسا را در یک بطری تیره یا کهربایی، در یک مکان خنک و به دور از نور مستقیم خورشید نگهداری کنید.
		درب بطری را برای جلوگیری از جذب بخار آب محکم ببندید. به منظور جلوگیری از معلق شدن مجدد رسوبات به مدت ۲۴ ساعت پیش از استفاده از رنگ، از تکان دادن آن خوداری کنید.
	ذخیره گیمسا ممکن است با آب آلوده شده باشد.	برای جلوگیری از آلوده شدن ظرف ذخیره رنگ، مقادیر کمی از رنگ به اندازه استفاده روزانه را در ظرف کوچک دیگری نگهداری کنید. پیپت نم دار یا خشک را درون رنگ ذخیره گیمسا رها نکنید. هرگز رنگ استفاده نشده یا مازاد رنگ را به درون ظرف ذخیره رنگ یا ظرف رنگ رقیق شده برنگردانید، رنگی که برای یک بار از ظرف رنگ خارج شد یا باید استفاده شود یا دور ریخته شود.
		چنانچه رنگ آمیزی در یک جار مخصوص یا سینی رنگ آمیزی انجام می شود، لایه متالیک رنگ (قوس وقزح) باقی مانده از رنگ را پیش از برداشتن لام ها حذف کنید.
	رنگ خیلی کهنه است	رنگ رقیق شده را باید دقیقا پیش از استفاده ساخت و بلافاصله استفاده کرد. مازاد رنگ باید دور ریخته شود.
رنگ آمیزی کم رنگ است.	زمان ناکافی رنگ آمیزی	زمان رنگ آمیزی را افزایش دهید. زمان مناسب رنگ آمیزی را باید برای هرسری جدید رنگ ازپیش تعیین کرد.
	رنگ گیمسای رقیق شده فیلتر شده است	رنگ رقیق شده را فیلتر نکنید. فقط بخش کوچکی از رنگ ذخیره گیمسا را باید پیش از استفاده فیلتر کرد

تشریح وضعیت	علت احتمالی	عملکرد اصلاحی
رنگ آمیزی خیلی تیره	زمان رنگ آمیزی خیلی طولانی است.	زمان رنگ آمیزی را کاهش دهید. زمان رنگ آمیزی را برای هر سری جدیدی از رنگ گیمسای ذخیره از پیش تعیین کنید.
گلبول‌های قرمز رنگ آمیزی شده به رنگ قرمز صورتی	PH رنگ خیلی پایین (اسیدی) است.	PH آب بافر را چک و در صورت وجود امکانات آن را روی ۷/۲ تنظیم کنید. در غیر این صورت آب بافر را دور بریزید. چنانچه PH همان ۷/۲ بود لوازم شیشه‌ای را چک کنید که آیا به طور مناسبی آبکشی شده اند یا خیر. مقادیر کمی از شوینده می‌تواند PH را تغییر دهد.
	آب استفاده شده برای آبکشی خیلی اسیدی است.	از آب بافر با $PH=7.2$ برای آبکشی استفاده کنید.
هسته گلبول‌های سفید به رنگ ارغوانی تیره نیست.	PH رنگ خیلی پایین (اسیدی) است.	PH آب بافر را چک کنید و در صورت وجود امکانات آن را روی ۷/۲ تنظیم کنید. در غیر این صورت آب بافر را دور بریزید.
		چنانچه PH آب بافر همان ۷/۲ بود لوازم شیشه‌ای را چک کنید که آیا به طور مناسبی آبکشی شده اند یا خیر. مقادیر کمی از شوینده می‌تواند PH را تغییر دهد.
دانه‌های شوفر، دانه‌های جیمز یا شکافهای مورر قابل رویت نیست.	PH صحیح نیست.	چنانچه PH متر در دسترس بود PH آب بافر را اندازه بگیرید، و آن را روی ۷/۲ تنظیم کنید. در غیر این صورت آن را دور بریزید. چنانچه PH آب بافر همان ۷/۲ بود لوازم شیشه‌ای را چک کنید که آیا به طور مناسبی آبکشی شده اند یا خیر. مقادیر کمی از شوینده می‌تواند PH را تغییر دهد.
آلودگی‌ها (artifact) در لام گسترش خون قابل رویت است.	رشد قارچ بر روی گسترش‌های خونی. گرده، اسپور، باکتری و آلودگی‌های موجود در آب بافر	بسته لام‌ها را در مکانی خشک و تمیز نگهداری کنید. گسترش‌های ضخیمی که بلافاصله قرار نیست رنگ آمیزی شوند را، دهموگلوبینه کنید و آنها را در مکانی خشک نگهدارید. گسترش‌های خونی را در یک سینی درپوش دار خشک کنید. مطمئن شوید که دست‌ها و ناخن انگشتان بیمار قبل از خون گیری سرانگشتی تمیز شده است. آب بافر را در یک بطری تیره و با سر محکم شده، در جای خنک و به دور از نور مستقیم خورشید نگهدارید. آبی را که از چاه یا رودخانه‌ها و یا آب باران برای تهیه آب بافر و شستشوی لام رنگ آمیزی شده استفاده می‌کنید فیلتر کنید و بجوشانید.

۸- SOP های مرتبط

MM-SOP-02: تهیه محلول ذخیره رنگ گیمسا

MM-SOP-03a: تهیه آب بافر با PH 7.2

MM-SOP-03b: تهیه آب بافر با PH 7.2 با استفاده از قرص بافر

MM-SOP-04: تهیه محلول رقیق شده رقیق شده آماده به کار رنگ گیمسا

MM-SOP-05a: تهیه گسترش های نازک و ضخیم خون

MM-SOP-07a: رنگ آمیزی گسترش های خونی با رنگ گیمسا

MM-SOP-11: روش های ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا

۹- منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش 1. راهنمای آموزش گیرندگان. ویرایش دوم. ژنو: ۲۰۱۰

Storey J. روش های اجرایی استاندارد گیمسای میکروسکوپی مالاریا. ۲۰۱۰

۱۰- مقدمه مستند

تاریخ (ماه / سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازبینی و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین کننده SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود پریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

پیوست. برگه‌های ثبت نمونه‌های کنترل کیفیت

برگه ثبت کنترل کیفیت برای رنگ گیمسای ذخیره

نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	فعالیت انجام شده	رنگ آمیزی	گروه‌های مالاریا و اظهار نظر در مورد کیفیت	تاریخ تهیه آب بافر PH و تنظیم	کیفیت کنترل	حجم هر بطری بر حسب میلی لیتر	تعداد بطری‌های تهیه شده	شماره ساخت	تاریخ انقضاء	تاریخ ساخت گیمسای ذخیره
نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	تنظیم زمان رنگ آمیزی : ۱۰ دقیقه به ۱۰ دقیقه و ۳/۳ به ۵۵ دقیقه	پلاسمودیم ویواکس ضعیف ، خیلی تاریک، رسوب هم دارد.	۱۳۹۳/۰۹/۲۰ ۷/۲PH=	۱۳۹۳/۰۹/۰۲	۵۰	۵	۱۳۹۳/۰۷/۲۶	۱۳۹۳/۰۷/۲۶	۱۳۹۳/۰۷/۲۶	۱۳۹۳/۰۷/۲۶
نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء	نام و نام خانوادگی امضاء

برگه ثبت کنترل کیفیت برای آب بافر با $\text{PH}=7/2$

نام و نام خانوادگی پرسنل عضو مجموعه که رنگ گیمسا را آماده کرده‌اند.	نام و نام خانوادگی پرسنل عضو مجموعه که رنگ گیمسا را آماده کرده‌اند.	کار انجام شده	نوع مالاریا و ملاحظات در مورد کیفیت رنگ آمیزی	شماره ساخت بطری گیمسای ذخیره	تاریخ QC	حجم هر بطری (شیشه) بر حسب میلی لیتر	تعداد بطری‌های آماده شده	تاریخ انقضاء	تاریخ تهیه آب بافر
نام نام خانوادگی امضاء	نام نام خانوادگی امضاء	چک PH و رساندن به ۷/۲	دانه‌های شوفر پلاسمودیم ویواکس دیده نمی‌شود.	۱۳۹۳-۰۰۱	۱۳۹۳/۰۷/۲۶	۵۰۰	۲	۰۷/۲۶ ۱۳۹۵	۱۳۹۳/۰۷/۲۶

ثبت لام‌های مثبت و منفی برای آزمایش‌های QC

نظرات و یادداشت	نام و نام خانوادگی پرسنل عضو مجموعه که لام خونی تهیه کرده اند	شماره اسلاید	مراحل انگل	گونه‌های مالاریا	مثبت یا منفی برای انگل مالاریا	تاریخ تهیه
	نام نام خانوادگی امضاء	۲۰	تروفوزوایت بالغ و گامتوسیت	پلاسمودیوم ویواکس	مثبت	۱۳۹۴/۰۱/۰۱
	نام نام خانوادگی امضاء	۲۵			منفی	۱۳۹۴/۰۱/۱۵

رنگ آمیزی گیمسا: برگ کار روزانه

نام پرسنلی که رنگ آمیزی را انجام داده	نتایج کنترل کیفیت لام ها	درصد محلول گیمسای رقیق شده آماده کار	شماره سری ساخت آب بافر و تاریخ	شماره سری رنگ گیمسای ذخیره	شماره سری الکل متانول	شماره بیمار	تاریخ
نام نام خانوادگی	پلاسمودیوم ویواکس: رنگ آمیزی خوب، رنگدانه ها قابل رویت	٪۱۰	۱۴/۶۷۸۹ ۱۳۹۴/۰۷/۱۵	۲۰۱۵/۰۱	۱۲۳۴۵/۱۴	۰۱/۱۲۳۴ ۰۱/۱۲۴۴	۱۳۹۴/۰۷/۲۹

آماده‌سازی محلول رنگ گیمسای رقیق شده

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-04

۱- هدف

توضیح روش تهیه رنگ گیمسای رقیق شده از محلول رنگ ذخیره جهت رنگ آمیزی روزانه گسترش‌های خونی مالاریا. این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲- مقدمه

یک رنگ گیمسای رقیق شده آماده مصرف، ساخته شده از یک رنگ ذخیره با کیفیت، که با آب بافر با $\text{PH}=7/2$ رقیق شده باشد، جهت انجام یک رنگ آمیزی مطلوب گسترش‌های خونی مالاریا توصیه می‌شود. معمولاً جهت سهولت کار و همچنین به علت دشواری تهیه رنگ ذخیره استاندارد و رعایت SOP ها، رنگ‌های تجاری استاندارد خریداری و برای اجرای طرح‌های کشوری استفاده می‌شود. رنگ آمیزی با رنگ گیمسا را می‌توان به دو روش سریع (رقت ۱۰٪) یا روش آهسته (رقت ۳٪) انجام داد. روش سریع بیشتر در مراکز سرپایی و آزمایشگاه‌های شلوغی که تشخیص سریع جهت تعجیل در درمان بیمار ضروری است استفاده می‌شود. روش آهسته بیشتر در رنگ آمیزهای تعداد زیاد لام، مانند لام‌های جمع آوری شده در بررسی‌های اپیدمیولوژیک یا تحقیقات میدانی استفاده می‌شود. برخی آزمایشگاه‌ها ترجیح می‌دهند که لام‌ها را به طور انفرادی رنگ کنند، حتی اگر تعداد لام زیاد داشته باشند، چرا که این کار باعث صرفه جویی در میزان رنگ مورد نیاز می‌شود. حجم رنگ گیمسای آماده‌ای که مورد نیاز است، مخصوصاً در مواردی که لام‌ها به طور انفرادی رنگ می‌شوند، بایستی به طور دقیق محاسبه شود تا مانع از به هدر رفتن حجم زیادی از رنگ در دراز مدت و تبدیل آن به پسماند شود.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

برای محلول آماده گیمسای ۱۰٪	برای محلول آماده گیمسای ۳٪
رنگ گیمسای ذخیره فیلتر شده و منتقل شده	رنگ گیمسای ذخیره فیلتر شده و منتقل شده به درون
به درون یک ظرف ml ۲۵-۵۰	یک ظرف ml ۲۵-۵۰
آب بافر، $\text{PH}=7/2$	آب بافر، $\text{PH}=7/2$
بشر یا لوله، تمیز به حجم ml ۵-۱۰	استوانه مدرج، تمیز، به حجم ml ۵۰۰-۱۰۰ و
یک پیپت پاستور و	یک پیپت پاستور و
کاغذ فیلتر واتمن، درجه (۱ الی ۳) ترجیحاً ۳	کاغذ فیلتر واتمن، درجه (۱ الی ۳) ترجیحاً ۳

۴. هشدارهای ایمنی

- متانول (متیل الکل) قابل اشتعال و به شدت سمی است و چنانچه استنشاق یا به هر مقداری بلعیده شود، می‌تواند باعث کوری و حتی مرگ شود. بنابراین از تماس و استنشاق آن اجتناب شود و در زمان عدم استفاده، آن را در یک کمد یا گنجه قفل شده ذخیره کنید.
- پیشگیری‌های عمومی - شامل استفاده از ابزارهای حفاظت و ایمنی شخصی نظیر دستکش، عینک، ماسک روپوش یا گان آزمایشگاهی - بایستی استفاده شود. (MM-SOP-11 را ببینید: روش‌های ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا).

۵. روش اجرا

شرح فعالیت	نمودار اجرا
A. تهیه محلول رنگ رقیق شده ۱۰٪ از رنگ ذخیره برای رنگ آمیزی سریع چند لام. حدود ۳ml از رنگ برای هر لام گسترش خونی لازم است. ۱. مقدار ۹ml از آب بافر از پیش تهیه شده، $PH=7/2$، را به درون یک بشر یا لوله تمیز بریزید.	A. تهیه ۱۰ ml از محلول رنگ رقیق شده گیمسا با غلظت ۱۰٪. ۱. مقدار ۹ml از آب بافر را به درون یک بشر یا لوله بریزید.
۲. محلول گیمسای ذخیره را با یک کاغذ واتمن شماره ۱ یا ۳ صاف کنید و به درون یک ظرف ۵۰-۲۵ ml منتقل کنید.	۲. محلول گیمسای ذخیره را با یک کاغذ واتمن شماره ۱ یا ۳ صاف کنید و به درون یک ظرف ۵۰-۲۵ ml منتقل کنید.
۳. با استفاده از یک پیپت تمیز و خشک مقدار ۱ml از رنگ ذخیره اضافه کنید. برای جلوگیری از آلودگی ظرف بزرگ حاوی رنگ گیمسای ذخیره، مقدار مورد استفاده را مستقیماً از آن بردارید.	۳. با استفاده از یک پیپت تمیز و خشک مقدار ۱ml از رنگ گیمسای ذخیره اضافه کنید
۴. رنگ رقیق شده گیمسا را لحظه‌ای قبل از رنگ آمیزی گسترش‌های خونی آماده کنید. و در طی ۱۵ دقیقه مصرف کنید. مازاد مصرف را دور بریزید.	۴. در طی ۱۵ دقیقه پس از تهیه مصرف کنید. مازاد مصرف را دور بریزید.

B. آماده‌سازی مقدار ۱۰۰ ml از رنگ رقیق شده گیمسا با غلظت ۳% <pre> graph TD A([۱. مقدار ۹۷ ml از آب بافر را درون یک استوانه مدرج بریزید.]) --> B[۲. رنگ گیمسای ذخیره را با یک کاغذ واتمن شماره ۱ یا ۳ صاف کنید و به درون یک ظرف ۵۰-۲۵ ml منتقل کنید.] B --> C[۳. مقدار ۳ml از رنگ گیمسای ذخیره اضافه کنید.] C --> D([۴. در طی ۱۵ دقیقه پس از تهیه مصرف کنید. مازاد مصرف را دور بریزید.]) </pre>	B. تهیه رنگ رقیق شده گیمسا از رنگ ذخیره جهت رنگ آمیزی تعداد ۱۰۰-۲۰ لام به روش آهسته. ۱. مقدار ۹۷ml از آب بافرارپیش تهیه شده با $\text{PH}=7/2$ را درون یک استوانه مدرج تمیز بریزید. ۲. رنگ گیمسای ذخیره را با یک کاغذ واتمن شماره ۱ یا ۳ صاف کنید و به درون یک ظرف ۵۰-۲۵ ml منتقل کنید. ۳. با استفاده از یک استوانه مدرج یا یک پیپت، مقدار ۳ml از رنگ گیمسای ذخیره بکشید. برای جلوگیری از آلودگی ظرف بزرگ حاوی رنگ گیمسای ذخیره، مقدار مورد استفاده را مستقیماً از آن بردارید. ۴. رنگ رقیق شده گیمسا را لحظه‌ای قبل از رنگ آمیزی گسترش‌های خونی آماده کنید و در طی ۱۵ دقیقه مصرف کنید. مازاد مصرف را دور بریزید.
--	--

۶. نکات

- استوانه مدرج، پیپت ها، ظروف و لوله‌ها را پیش از استفاده تمیز و خشک کنید.
- سعی شود برای رنگ آمیزی در طول یک روز یا رنگ آمیزی‌های مکرر، از رنگ با یک سری ساخت استفاده شود (Batch or lot). زیرا رنگ گیمسا بخار آب موجود در هوا را سریعاً جذب نموده، و لذا زمانی که با آب دیونیزه یا آب مقطر یا هر نوعی از آب رقیق شود، ویژگی رنگ آمیزی خود را از دست می‌دهد، به همین دلیل لام‌ها پس از مدت کوتاهی به طور ضعیفی رنگ می‌گیرند. لایه متالیک (قوس و قزح) بر روی سطح رنگ گیمسای ساخته شده به سادگی به سطح گسترش خون چسبیده و تشخیص ساختارهای انگلی را دچار مشکل می‌کند. (توضیح اینکه برای هرسری رنگ آمیزی رنگ جدید بسازید و سریعاً استفاده کنید).

۷. محاسبه حجم مورد نیاز از رنگ گیمسای ذخیره و آب بافر برای رنگ آمیزی انفرادی لام‌ها.

هر گسترش خونی نیاز به ۳ml از رنگ گیمسای رقیق شده دارد. حجم رنگ گیمسای ذخیره مورد نیاز برای رنگ آمیزی گسترش‌های خونی برای لام‌های منفرد از طریق فرمول زیر قابل محاسبه است:

$$\text{حجم محلول گیمسای ذخیره مورد نیاز به ازاء هر لام} = \text{غلظت گیمسای خواسته شده (گیمسای مصرفی)} \times 3 \text{ ml}$$

مقدار آب بافر ($\text{PH}=7/2$) مورد نیاز برای رنگ آمیزی یک لام منفرد را می‌توان با فرمول زیر محاسبه کرد:

$$\text{حجم آب بافر به ازاء هر لام} = 3 \text{ ml} - \text{حجم گیمسای ذخیره مورد نیاز به ازاء هر لام}$$

مقدار ۳ ml رنگ گیمسای رقیق شده، با اضافه کردن حجمی از رنگ ذخیره مورد نیاز، به مقدار مورد نیاز از حجم محاسبه شده آب بافر با $\text{PH}=7/2$ به ازای هر لام تهیه می‌شود.

مثال ۱: رنگ آمیزی ۱۵ لام با محلول گیمسای ۱۰٪

حجم رنگ گیمسای ذخیره مورد نیاز برای رنگ آمیزی ۱۵ لام منفرد با محلول گیمسای ۱۰٪ را می‌توان به شکل زیر محاسبه کرد:

$$\text{حجم رنگ گیمسای ذخیره مورد نیاز به ازاء هر لام} = \frac{10}{100} \times 3 \text{ ml} \times 15 \text{ لام}$$

$$4.5 \text{ Ml} = 15 \text{ لام} \times (0.1 \times 3 \text{ ml})$$

به طور مشابهی، حجم آب بافر مورد نیاز برای رنگ آمیزی ۱۵ لام منفرد با محلول گیمسای ۱۰٪ را می‌توان به شکل زیر محاسبه کرد:

$$\text{لام} \times 15 = [3 \text{ ml} - (0.1 \times 3 \text{ ml})] \times \text{حجم آب بافر به ازای هر لام}$$

$$40.5 \text{ ml} = 15 \text{ لام} \times [3 \text{ ml} - (4.5 \text{ ml})]$$

بنابراین مقدار ۴/۵ میلی لیتر از رنگ گیمسای ذخیره را بایستی با ۴۰/۵ میلی لیتر آب بافر مخلوط نمود تا مقدار لازم از رنگ گیمسای رقیق شده آماده مصرف ۱۰٪ برای رنگ آمیزی ۱۵ لام تهیه نمود.

۸. SOP های مرتبط

MM-SOP-02: آماده سازی محلول گیمسای ذخیره

MM-SOP-3a: آماده سازی آب بافر با PH ۷/۲

MM-SOP-3b: آماده سازی آب بافر با PH ۷/۲ با استفاده از قرص بافر

MM-SOP-3c: کنترل کیفیت محلول ذخیره گیمسا و آب بافر

MM-SOP7a: رنگ آمیزی گسترش های خونی مالاریا با رنگ گیمسا

MM-SOP-11: رویه های ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا

۹. منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان چاپ دوم. ژنو ۲۰۱۰

مرکز کنترل و پیشگیری از بیماریها. آزمایشگاه تشخیص مالاریا. رنگ آمیزی برای انگل های مالاریا. اتلانتا، جورجیا ۲۰۱۳

(http://www.cdc.gov/dpdx/resources/pdf/benchAids/malaria/malaria_staining_benchaid.pdf, accessed 14)....

December 2015)

۱۰. سوابق مستندات

تاریخ (ماه / سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین کننده SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود پریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

خون گیری از سر انگشت و تهیه گسترش‌های ضخیم و نازک خون

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-05A

۱. هدف

توضیح روش خون گیری از سر انگشت و تهیه گسترش‌های نازک و ضخیم خون برای تشخیص مالاریا با میکروسکوپ نوری.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

آزمایش لام خون محیطی به روش میکروسکوپی، یک تکنیک پایه است که هنوز ارزش خود را به عنوان یک روش استاندارد طلایی جهت تشخیص مالاریا حفظ کرده است. گسترش‌های خونی تهیه شده از خون مویرگی (به طریقه خون گیری نوک انگشت) برای تشخیص مالاریا بهترین روش است. کیفیت خوب گسترش‌های خونی برای دستیابی به یک تشخیص صحیح ضروری است.

۳. مواد و تجهیزات

- لام‌های شیشه‌ای تمیز به ابعاد ۷۵×۲۵ میلی متر، با یک انتهای مشجر جهت لیبل کردن، ترجیحا با حاشیه‌های (سابیده شده)، و کیفیت مناسب (MM-SOP-01 را ببینید: تمیز کردن و ذخیره‌سازی لام‌های میکروسکوپی)
- سوآپ الکلی یا الکل اتیلیک ۷۰٪
- لانست استریل، برای هریمار یک عدد
- پنبه خشک (گلوله پنبه ای، سوآپ یا گاز)
- دستکش‌های لاتکس محافظ (بدون پودر)
- ظرف نگهداری وسایل نوک تیز یا هر ظرف نگهداری اجسام برنده که نسبت به سوراخ شدن یا پاره شدن مقاوم باشد (MM-SOP13 را ببینید: مدیریت پسماندهای تولید شده از تست‌های تشخیص مالاریا)
- ظرف نگهداری پسماندهای عفونی (MM-SOP13 را ببینید: مدیریت پسماندهای تولید شده از تست‌های تشخیص مالاریا)
- یک سینی یا جعبه به همراه یک پوشش محافظ برای خشک کردن لام‌ها به حالت افقی، جهت حفاظت لام‌ها از گرد و غبار و مگس
- یک رک خشک کننده
- فرم‌های ثبت اطلاعات بیمار (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی) و یک قلم الماس یا ماژیک رنگ پایدار

۴. هشدارهای ایمنی

- قبل از شروع به جمع آوری خون و در هنگام حمل لام‌ها، جهت حفاظت شخصی و اجتناب از تماس روغن با لام‌ها که ممکن است در مرحله تهیه گسترش اختلال ایجاد کند، دستکش لاتکس (بدون پودر) بپوشید.
- در هنگام حمل خون دستکش بپوشید و پیش از ترک محل کار و در هنگام یادداشت نویسی آنها را از دست خارج کنید.
- همیشه برای هر بیمار از یک لانست جدید استفاده کنید. لانست را سرپوش گذاری نکنید. هرگز از یک لانست استفاده مجدد نکنید.
- از تماس خون چه در حالت مرطوب یا خشک با دست‌ها و انگشتان خود اجتناب کنید.
- دستان خود را با یک پوشش مقاوم در مقابل برش و خراشیدگی و نفوذ آب محافظت کنید.
- از برش و خراشیدگی اتفاقی اندام‌های خود در هنگام حمل اجسام نوک تیزی که در تماس با خون بوده اند اجتناب کنید.
- در پایان کار هرچه سریعتر دستان خود را با آب و صابون به طور کامل بشوید.
- چنانچه پوست شما با خون تماس حاصل کرد، سریعاً با یک سوآپ پنبه‌ای آغشته به الکل خون را پاک کنید و تا جایی که ممکن است هرچه سریعتر محل تماس را با آب و صابون بشوید.
- اجسام نوک تیزی نظیر لانست و شیشه شکسته را باید در ظروف مخصوص اجسام نوک تیز برای دفع ایمن به روش سوزاندن یا اتوکلاو کردن دور انداخت. مواد یا اجسامی که نوک تیز نبوده ولی با خون آلوده شده اند را باید در کیسه زباله عفونی یا کیسه مخصوص اتوکلاو برای دفع ایمن به روش‌های سوزاندن یا اتوکلاو کردن دور انداخت.
- مکانی را برای خون گیری و جمع آوری خون انتخاب کنید که از میزان نور مناسبی برخوردار باشد.

آموزش تصویری	شرح فعالیت	نمودار اجرا
  	۱. برچسب حاوی اطلاعات کامل بیمار را به انتهای مشجر لام شیشه‌ای بچسبانید و این اطلاعات را در فرم مخصوص پذیرش مالاریا ثبت کنید. (SOP 06): برچسب گذاری گسترش‌های مالاریا را ببینید). ۲. دستکش لاتکس محافظ بپوشید، از انگشت سوم بزرگسالان یا شصت پای نوزادان استفاده کنید (از پاشنه پای نوزادان یا انگشت شصت دست نوزادان و بزرگسالان استفاده نکنید). ۳. دست بیمار را درحالتی که کف دست به سمت بالاست نگه دارید و سر انگشت انتخاب شده را با قطعه‌ای از پنبه که با الکل ۷۰٪ کمی خیس خورده یا با یک سوآپ الکلی تمیز کنید. با مالش‌های نسبتاً محکم چربی و روغن روی سطح انگشت را پاک کنید و جریان خون را در محل تحریک کنید. چنانچه لازم باشد انگشت را با ماساژ ملایم گرم کنید. اجازه دهید که الکل سرانگشت خشک شود. ۴. با استفاده از یک لانست جدید و استریل با یک حرکت سریع درقسمت مرکزی نوک انگشت یک سوراخ ایجاد کنید. ۵. فشار ملایمی را به انگشت وارد کنید (یا شصت پا)، تا قطره اول خون تشکیل شود. ۶. با یک تکه پنبه خشک قطره اول را پاک کنید، مطمئن شوید که هیچ رشته‌ای از پنبه بر روی انگشت باقی نمانده که درخون بماند. ۷. سریع عمل کنید و لام‌ها را با لبه‌های آن در دست بگیرید، با فشارملایم قطره خون را بر روی انگشت جمع کنید و با تماس لام با خون، قطره کوچکی را در میانه لام جهت گسترش نازک قراردهید. ۸. فشار بیشتری را بکار برید تا خون بیشتری خارج شود، و حدود دو یا سه قطره در فاصله ۱cm قطره مربوط به گسترش نازک قرار دهید. ۹. باقی مانده خون را با پنبه تمیز و خشک پاک کنید.	۱. اطلاعات کامل بیمار را بر روی لام بنویسید و در دفترپذیرش ثبت کنید ۲-۳. دستکش لاتکس بپوشید، انگشت سوم از شصت را با سوآپ الکلی یا الکل ۷۰٪ تمیز کنید. اجازه دهید الکل در هوا خشک شود. ۴. با یک لانست جدید و استریل شده سطح انگشت را سوراخ کنید. ۵-۶. اولین قطره خونی را که شکل گرفت با یک پنبه خشک پاک کنید. ۷. قطره دیگری را شکل دهید و با تماس لام با قطره خون یک قطره کوچک را جمع کرده و این قطره را برای تهیه گسترش نازک استفاده کنید. ۸. دو یا سه قطره کوچک دیگری را جمع آوری کنید، و از آنها برای تهیه گسترش ضخیم استفاده کنید. ۹. باقی مانده خون را از سطح انگشت پاک کنید.



۶. نکات

- گسترش ضخیم باید در حالت تخت، خشک کرد و از آسیب گرد و غبار و مگس حفظ نمود.
- گسترش ضخیم چنانچه در معرض حرارت زیاد قرار گیرد فیکس می‌شود و لذا باید بلافاصله رنگ شود.
- گسترش ضخیم را می‌توان با سشواری که در وضعیت حرارت ملایم قرار داده شده به آرامی خشک کرد، اما باید مراقب بود که دچار فیکساسیون ناشی از حرارت نشود، که این حالت هم معمولاً خیلی سریع رخ می‌دهد. به کارگیری روش خشک کردن با سشوار تنها باید توسط تکنیسنی که صلاحیت او برای انجام این روش اثبات گردیده انجام شود.
- از مداد ژله‌ای یا قلم خودکار برای ثبت اطلاعات استفاده نکنید، زیرا در هنگام فیکساسیون گسترش، جوهر پخش می‌شود.
- مقدار کمی از خون بر روی لام گسترش‌دهنده باقی می‌ماند، چنانچه به شکل صحیحی تمیز شود می‌توان از این لام برای تهیه گسترش بیمار بعدی استفاده کرد. درحالتی دیگر، می‌توان لام تمیز دیگری را از جعبه لام برای کشیدن گسترش مورد استفاده قرار داد. از یک لام بیش از یک بار به عنوان لام گسترش‌دهنده استفاده نکنید.

۷. SOPهای مرتبط با این SOP

- MM-SOP-01: تمیز کردن و ذخیره‌سازی لام‌های میکروسکوپی
- MM-SOP-06: برچسب گذاری (اطلاعات نویسی) گسترش‌های مالاریا
- MM-SOP-11: روش‌های ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا
- MM-SOP-13: مدیریت پسماندهای تولید شده از تست‌های تشخیصی مالاریا

۸. منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. چاپ دوم. ژنو ۲۰۱۰.

۹. سوابق مستند

تاریخ (ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

جمع آوری خون سیاهرگی به روش خون گیری با سرنگ و تهیه گسترش های خونی از خون جمع آوری شده در لوله حاوی ضد انعقاد

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-05B

۱. هدف

توضیح روش جمع آوری خون به روش خون گیری از سیاهرگ و تهیه گسترش های ضخیم و نازک از خون جمع آوری شده در لوله حاوی ضد انعقاد.

این روش تنها با تأیید یک هماهنگ کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست های مالاریا در آزمایشگاه های مرجع کشوری، آزمایشگاه های بیمارستانی یا آزمایشگاه های بهداشتی ارائه دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

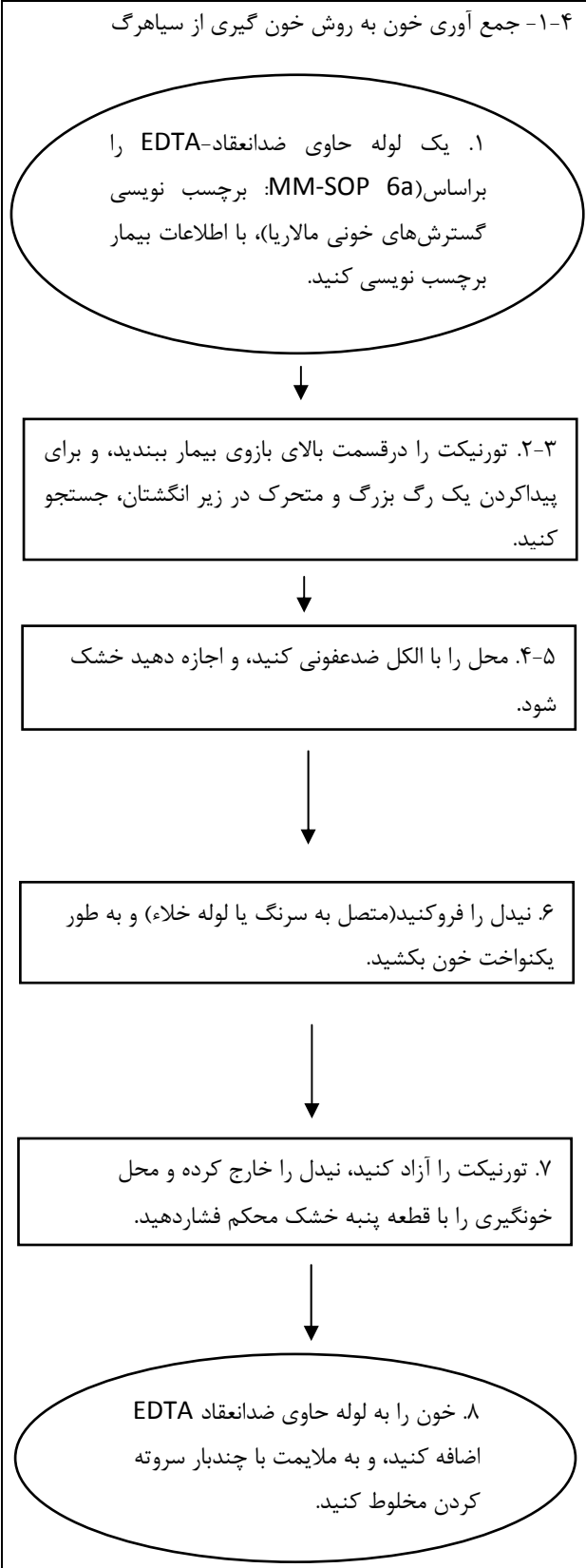
در برخی مراکز بهداشتی، نمونه خون سیاهرگی را برای آزمایش های متعدد، که ممکن است تشخیص میکروسکوپی مالاریا نیز از آن جمله باشد جمع آوری می کنند. در این روش حجم بیشتری از خون نسبت به روش خون گیری سر انگشت جمع آوری شده، و در لوله حاوی ضد انعقاد (ترجیحاً EDTA اتیلن دی آمین تترا استیک اسید) نگهداری می شود. نمونه خون سیاهرگی مخلوط شده با EDTA را می توان برای تهیه گسترش های ضخیم و نازک خون جهت تشخیص مالاریا براساس رویه های توضیح داده شده در این مستند استفاده کرد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- لام های شیشه ای تمیز، ۷۵ × ۲۵ mm، با یک انتهای مشجر برای برچسب نویسی، ترجیحاً با لبه های سابیده، و با کیفیت مطلوب
- (MM-SOP-01 رابینید: تمیز کردن و ذخیره سازی لام های میکروسکوپی).
- یک سرنگ و سرسوزن (ضخامت ۲۱ یا ۲۳)، به ازای هر بیمار یک عدد
- یک لوله خلاء حاوی ضد انعقادی مانند EDTA، با ظرفیت ۴-۵ ml، به ازای هر بیمار یک عدد.
- اتیل الکل ۷۰٪ یا سواپ الکلی.
- پنبه خشک (قطعه ای پنبه، سواپ یا گاز)
- دستکش لاتکس محافظ (بدون پودر)
- تورنیکت
- ظرف جمع آوری وسایل نوک تیز یا هرگونه ظرف مقاوم به پارگی جهت جمع آوری وسایل نوک تیز (MM-SOP 13) را ببینید: مدیریت پسماندهای تولید شده از تست های تشخیص مالاریا).
- ظرف جمع آوری پسماندهای عفونی (MM-SOP 13) را ببینید: مدیریت پسماندهای تولید شده از تست های تشخیص مالاریا).
- میکروپیپت (سمپلر)
- نوک میکروپیپت (سرسمپلر)
- الگوی تهیه گسترش
- رک خشک کننده
- فرم ثبت اطلاعات (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت و درمان و آموزش پزشکی) و
- یک مداد نرم

۴. هشدارهای ایمنی

- قبل از شروع به جمع آوری خون و در هنگام حمل لام ها، جهت حفاظت شخصی و اجتناب از تماس چربی به روی لام ها که ممکن است در مرحله تهیه گسترش اختلال ایجاد کند و همچنین در هنگام حمل خون دستکش لاتکس (بدون پودر) بپوشید و پیش از ترک محل کار و در هنگام یادداشت نویسی آنها را از دست خارج کنید.
- همیشه برای هر بیمار از یک سرنگ و سرسوزن جدید استفاده کنید.
- از تماس خون چه در حالت مرطوب یا خشک با دست ها و انگشتان خود اجتناب کنید.
- زخم ها یا خراشیدگی های روی دست خود را بایک پماد یا مرهم مقاوم به نفوذ آب بپوشانید.
- از برش یا خراش اتفاقی دست یا جایی از بدن خود در هنگام حمل اجسام نوک تیزی که در تماس با خون بوده اند اجتناب کنید.
- در پایان کار هرچه سریعتر دستان خود را با آب و صابون و به طور کامل بشویید.
- چنانچه پوست شما با خون تماس حاصل کرد، سریعاً با یک سواپ پنبه ای آغشته به الکل خون را پاک کنید و تا جایی که ممکن است هرچه سریعتر محل تماس را با آب و صابون بشویید.

نمودار اجرا	شرح فعالیت
۴-۱- جمع آوری خون به روش خون گیری از سیاهرگ  ۱. یک لوله حاوی ضدانعقاد-EDTA را براساس (MM-SOP 6a): برچسب نویسی گسترش های خونی مالاریا، با اطلاعات بیمار برچسب نویسی کنید. ۲-۳. تورنیکت را در قسمت بالای بازوی بیمار ببندید، و برای پیدا کردن یک رگ بزرگ و متحرک در زیر انگشتان، جستجو کنید. ۴-۵. محل را با الکل ضدعفونی کنید، و اجازه دهید خشک شود. ۶. نیدل را فرو کنید (متصل به سرنگ یا لوله خلاء) و به طور یکنواخت خون بکشید. ۷. تورنیکت را آزاد کنید، نیدل را خارج کرده و محل خونگیری را با قطعه پنبه خشک محکم فشار دهید. ۸. خون را به لوله حاوی ضدانعقاد EDTA اضافه کنید، و به ملایمت با چندبار سروته کردن مخلوط کنید.	۴-۱- جمع آوری خون به روش خون گیری از سیاهرگ ۱. بروی لوله حاوی ضد انعقاد EDTA اطلاعات بیمار شامل نام و نام خانوادگی، تاریخ وساعت نمونه گیری را بنویسد. (MM-SOP-6a) را ببینید: برچسب نویسی گسترش خونی مالاریا). ۲. یک تورنیکت (بازوبند) در قسمت بالای بازوی بیمار ببندید تا سیاهرگ بیمار دیده یا قابل لمس شود. از بیمار بخواهید که مشت خود را محکم کند تا رگ بیشتر مشخص شود. ۳. با انگشت اشاره خود، رگ بیمار را که به قدر کافی بزرگ و با تماس انگشت کمی متحرک است، لمس کنید. ۴. محل خون گیری را با سوآپ الکلی یا پنبه آغشته به اتانول یا ایزوپروپیل الکل ۷۰٪ ضد عفونی کنید. محل تمیز شده را مجدداً لمس نکنید. ۵. اجازه دهید که محل سوراخ کردن رگ برای مدت ۳۰ ثانیه با هوای طبیعی خشک شود تا خون جمع آوری شده با الکل آلوده نشود زیرا این امر منجر به همولیز می شود. ۶. سرنگ و سرسوزن استریل متصل به آن را در امتداد رگ به شکلی که سطح اریب برش خورده سر سوزن رو به بالا باشد در رگ فرو کنید. به طور یکنواخت مقداری بین ۲ ml تا ۴ ml خون بکشید. نکته: از آنجایی که ماده ضدانعقاد ممکن است در چسبیدن خون به سطح لام و همچنین در رنگ آمیزی گیمسا تداخل ایجاد کند، بویژه زمانی که نسبت خون و ضدانعقاد مناسب نباشد. لذا لازم است که حجم خون اضافه شده به یک لوله حاوی EDTA با ظرفیت ml ۵ کمتر از ۲ ml نباشد. ۷. پس از جمع آوری مقدار مناسب خون، تورنیکت را باز کنید، به بیمار اعلام کنید که مشت خود را باز کند. نیدل را خارج کرده و قطعه ای پنبه خشک را محکم در محل سوراخ شده رگ قرار دهید. به بیمار آموزش دهید در حالی که بازوی خود را به سمت بالا جمع کرده به فشار بروی پنبه ادامه دهد تا زمانی که خونریزی متوقف شود. ۸. خون را به لوله حاوی ضد انعقاد EDTA منتقل کرده و با ملایمت و به تعداد ۶ بار سروته نموده تا مخلوط شود. لوله را به شدت تکان ندهید.

نمودار اجرا	شرح فعالیت
۴-۲- آماده سازی گسترش های ضخیم و نازک ۱. خون موجود در لوله حاوی EDTA را پیش از استفاده با ملایمت مخلوط کنید. ۲. یک لام تمیز با برچسب حاوی اطلاعات بیمار را بر اساس الگوی تهیه لام مالاریا بردارید (شکل ۱ ببینید). ۳. با سمپلری که نوک سمپلر محکم به آن متصل شده حجمی از خون معادل ۶ μl را در جایگاه اختصاص داده شده به گسترش ضخیم بریزید و گسترش ضخیم را تهیه کنید. ۴. با سمپلر و نوک محکم شده قطره ای معادل ۲ μl را در محل دایره کوچکتر بریزید و گسترش نازک را تهیه کنید. ۷-۵. با استفاده از یک لام تمیز (لام پخش کننده) و با حرکت دادن این قطره به سمت جلو با حرکت ملایم و متداوم گسترش نازک را تهیه کنید ۸. به حالت افقی و با جریان هوای آزاد خشک کنید. چنانچه خشک کردن سریع گسترش نیاز باشد از یک خشک کننده لام می توان استفاده کرد.	۴-۲- آماده سازی گسترش های ضخیم و نازک ۱. خون سیاهرگی موجود در لوله خلاء حاوی EDTA را پیش از استفاده به آرامی مخلوط کنید. ۲. یک لام میکروسکوپی تمیز و برچسب نویسی شده را بر اساس الگوی تهیه استاندارد گسترش ضخیم (۱/۲cm یا ۱۲mm قطر) و نازک بردارید. (شکل ۱ را ببینید) ۳. با یک میکروپیپت (سمپلر) و سرسمپلر محکم شده بر سر آن مقدار ۶ میکرولیتر خون را به دایره بزرگ انتخاب شده جهت گسترش ضخیم منتقل کنید. با نوک سرسمپلر خون را پخش و دایره ای به قطر ۱cm بسازید، و به این شکل با ۶ حرکت سریع و چرخشی گسترش ضخیم را تهیه کنید. ۴. مقدار ۲ میکرولیتر از خون جمع آوری شده را به دایره کوچکتر لام الگو منتقل کنید. ۵. برای تهیه گسترش نازک، لبه یک لام تمیز (لام پخش کننده) را با زاویه ۴۵ درجه در قسمت جلوی قطره در نظر گرفته شده قرار دهید. ۶. به آرامی لام پخش کننده را به عقب بکشید تا با قطره خون تماس حاصل کند و خون در لبه لام پخش شود. ۷. لام گسترش دهنده را سریعاً با یک حرکت نرم و یکنواخت به جلو (به سمت خارج از مرکز) بکشید تا لام پخش کننده یک انتهای پرماند (شعله شمعی) را جهت گسترش نازک از خود به جا بگذارد. ۸. لام تهیه شده را به صورت افقی خشک کنید. چسبندگی ضعیف، مشکلی است که به علت مخلوط شدن خون با EDTA بوجود می آید. چنانچه نیاز باشد که سریعاً لام خشک شود می توان با حرارت ملایم حاصل از یک سشوار و در فاصله مناسب این کار را انجام داد. گسترش رادر فاصله نزدیک به حرارت قرار ندهید زیرا این عمل منجر به فیکس شدن گسترش با حرارت می شود.

۶. نکات

- به علت تاثیر ضدانعقاد برروی مورفولوژی انگل، خون جمع آوری شده در لوله حاوی ضد انعقاد را نبایستی بیش از ۴ ساعت نگهداریم (درزمانی کمتر از ۴ ساعت گسترشها تهیه شود).
- چنانچه خون سیاهرگی درجای دیگری غیراز آزمایشگاه که گسترشها درآنجا تهیه می‌شوند گرفته شده باشد، لازم است که خون بلافاصله (به طور ایده ال درزمانی کمتر از ۱ ساعت) و بدون سرد کردن یا شرایط یخچالی به آزمایشگاه ارسال شود.
- گسترش ضخیم باید در حالت مسطح خشک شده و از آسیب گرد و غبار و مگس حفظ شود.
- گسترش ضخیم ممکن است چنانچه در معرض حرارت قرار گیرد به صورت خود به خودی فیکس شود، لذا باید بلافاصله رنگ آمیزی شود.
- گسترش ضخیم را می‌توان به آرامی بوسیله یک سشوار تنظیم شده روی وضعیت گرمای ملایم خشک نمود، اما باید مراقب بود که از فیکساسیون ناشی از حرارت جلوگیری شود که این امر خیلی سریع رخ می‌دهد. لازم است که صلاحیت تکنیسین استفاده‌کننده از این متد در استفاده از سشوار اثبات شده باشد.
- برای برچسب نویسی لام از خودکار یا مداد ژله‌ای استفاده نکنید، چرا که درهنگام فیکس کردن با الکل، جوهر پخش شده و باعث تخریب گسترش می‌شود.
- مقدار کمی از خون برروی لام گسترش‌دهنده باقی می‌ماند، چنانچه به شکل صحیحی تمیز شود می‌توان از این لام برای تهیه گسترش بیمار بعدی استفاده کرد، درغیر این صورت از یک لام تمیز دیگر موجود در بسته لام به عنوان لام پخش‌کننده جدید استفاده کنید.

۷. SOPهای مرتبط

MM-SOP-01: تمیز و ذخیره‌سازی لام‌های میکروسکوپی

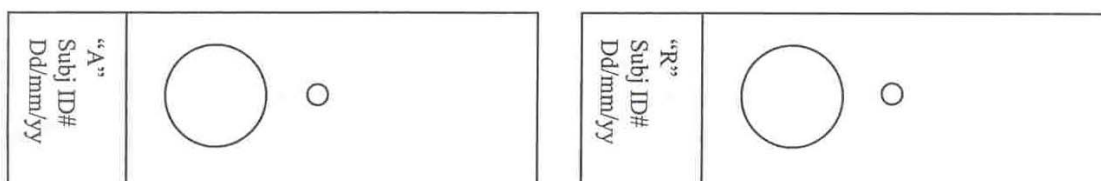
MM-SOP-06a: برچسب نویسی گسترش‌های خونی مالاریا

MM-SOP-13: مدیریت پسماندهای تولید شده از تست‌های تشخیصی مالاریا

۹. سوابق مستند

تاریخ (ماه / سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

شکل ۱. الگوی تهیه لام خون محیطی (محل‌های قطره گذاری و قطر گسترش ضخیم)



برچسب نویسی گسترش‌های خونی مالاریا

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-06A

۱. هدف

توضیح روش توصیه شده برای اطلاعات نویسی گسترش‌های خونی مالاریا.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

اطلاعات نویسی صحیح گسترش‌های خونی مالاریا جهت اطمینان از اینکه نمونه و تاریخ آن مربوط به خود بیمار باشد مهم است. درستی یک تشخیص ممکن است به علت ننوشتن اطلاعات بیمار یا اشتباه نوشتن اطلاعات بیمار دچار خطا شود. اطلاعات نویسی بسیار مهم است، حتی اگر یک لام تهیه شده باشد.

اطلاعات نویسی گسترش‌های خونی مالاریا همچنین باعث تسهیل برنامه کراس چک در برنامه کنترل کیفیت لام‌های آزمایشگاه‌های زیرمجموعه کشوری توسط آزمایشگاه مرجع کشوری می‌شود.

۳. مواد و تدارکات مورد نیاز

- مداد نرم و باکیفیت
- لام شیشه‌ای حاوی گسترش، با انتهای مشجر، ۷۶ mm x ۲۶ mm ، ضخامت ۱/۰-۱/۲ mm
- دفتر ثبت اطلاعات بیمار

۴. روش اجرا

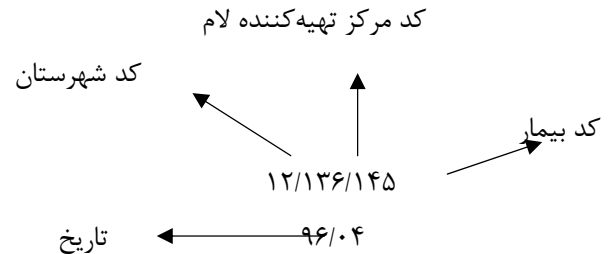
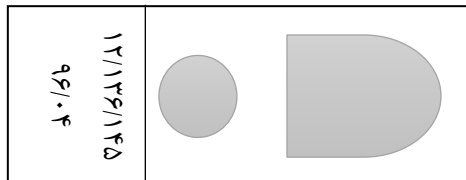
شرح فعالیت	نمودار اجرا
۱. اطلاعات ثبت شده در فرم درخواست آزمایش را چک کنید و با دقت در دفتر ثبت مراجعات بنویسید.	۱. اطلاعات بیمار را با دقت چک کنید و در دفتر مراجعات روزانه ثبت کنید.
۲. قبل از اقدام به خونگیری از بیمار، یک مداد برای نوشتن اطلاعات ذیل بر روی انتهای لام داشته باشید: کد آزمایشگاه، شماره شناسایی بیمار (کد پذیرش) یا شماره‌ای که در دفتر ثبت مراجعات روزانه می‌نویسید، تاریخ جمع آوری. مثال: ۰۱/۰۰۱ ۱۹/۰۱/۲۰۱۶ الگوی توصیه شده اطلاعات نویسی زیر را ببینید. نکته- اگرلامی با انتهای مشجر نداشتید، اطلاعات بیمار را می‌توان با یک مداد در قسمت ابتدایی و ضخیم تر گسترش نازک نوشت. نوک مداد را در حین استفاده زبان نزنید.	۲. در انتهای مشجر لام کد آزمایشگاه، شماره شناسایی یا کد بیمار، و تاریخ جمع آوری خون را پیش از اقدام به خونگیری از بیمار بنویسید.

۵. نکات

- اطلاعات نویسی بیمار را باید پیش از اقدام به خونگیری کامل کرد. در هنگام نوشتن اطلاعات، از تماس گسترش‌های خون با ابزار نوشتاری اجتناب شود.
- از خودکار یا مداد ژلاتینی برای اطلاعات نویسی استفاده نکنید، چرا که جوهر آن در هنگام فیکس نمودن گسترش با الکل پخش می‌شود.

۶. الگوی توصیه شده اطلاعات نویسی

در این سیستم، شهرستان‌های هر استان کد اختصاصی ۲ رقمی دریافت نموده و در هر شهرستان حداکثر ۳ رقم به کد مرکز تهیه‌کننده لام اختصاص می‌یابد، کد بیمار نیز به صورت سریال در هر ماه ثبت شده و تاریخ تهیه به صورت ماه و سال ثبت می‌شود. برای مثال :



۷. منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. چاپ دوم. ژنو: ۲۰۱۰

۸. سوابق مستند

تاریخ (روز/ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

ثبت و گزارش نتایج میکروسکوپی

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-06B

۱. هدف

توضیح روش مناسب ثبت و گزارش نتایج آزمون تشخیص میکروسکوپی گسترش‌های خونی مالاریا
این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

ثبت و گزارش مناسب نتایج بررسی میکروسکوپی گسترش‌های خونی برای مراقبت بالینی بیماران مبتلا به مالاریا و همچنین از جهت قابل اعتماد بودن اطلاعات نظارتی مالاریا که به عنوان پایه و اساسی برای مراقبت‌ها، ارزیابی و همچنین طراحی نقشه‌های عملیاتی می‌باشند، بسیار مهم است.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- دفاتر استاندارد آزمایشگاه مالاریا (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی)
- فرم‌های استاندارد گزارش نتایج آزمایشات بیمار (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی)
- خودکار و مداد
- ماشین حساب (برای محاسبه میزان تراکم انگل)

۴. روش کار

- بعد از بررسی میکروسکوپی، نتایج بایستی براساس رویه‌های استاندارد (MM-SOPs-08 09) (ثبت و گزارش شود).
- تمام گونه‌ها و مراحل انگلی و شمارش را براساس SOP مربوطه ثبت نمایید.
- زمانی که شمارش بر روی گسترش ضخیم کامل شد، چنانچه شمارش واقعی گلبول سفید بیمار در دسترس نبود، میزان تراکم انگل را براساس یک مقیاسی از ۸۰۰۰ گلبول سفید در میکرولیتر و براساس فرمول زیر محاسبه کنید

$$\frac{\mu\text{L} / \text{گلبول سفید} \times 8000}{\text{تعداد گلبول سفید شمارش شده}} = \text{تعداد انگل در میکرولیتر خون}$$

مثال ۱:

تمام مراحل شمارش شده انگل پلاسمودیوم فالسیپاروم = 155

گلبول سفید شمارش شده متناسب با انگل = 208

شمارش انگل:

$$\frac{155 \times 8000}{208} = 5962 \text{ انگل} / \mu\text{L} \text{ خون}$$

نحوه گزارش: 5962 انگل مالاریای پلاسمودیوم فالسیپاروم

مثال ۲:

تمام مراحل شمارش شده انگل پلاسمودیوم ویواکس = 88

گلبول سفید شمارش شده متناسب با انگل = 505

تعداد واقعی گلبول سفید شمارش شده بیمار = 6500

شمارش انگل:

$$\frac{88 \times 6500}{505} = 1133 \text{ انگل} / \mu\text{L} \text{ خون}$$

در عفونت‌های مختلط (MIX) یا عفونت‌های بیش از یک گونه، همه گونه‌ها را باهم بشمارید (مراحل جنسی و غیر جنسی)، و نتایج را مانند مثال شماره ۳ گزارش کنید.

مثال ۳:

تمام مراحل انگلی پلاسمودیوم فالسیپاروم + تمام مراحل انگلی پلاسمودیوم ویواکس
انگل (همه مراحل) شمارش شده به ازاء ۲۰۲ گلبول سفید = ۳۶۰
نحوه گزارش: ۱۴۲۵۷ انگل در میکرولیتر خون (عفونت مختلط از نوع پلاسمودیوم‌های فالسیپاروم و ویواکس)

همچنین حضور موارد زیر نیز گزارش کنید:

- گامتوسیت‌ها. گامتوسیت‌های پلاسمودیوم فالسی پاروم به طور مجزا شمارش شده، اما همچنان در شمارش کلی انگل محاسبه می‌شوند. مجزا کردن گامتوسیت‌های پلاسمودیوم ویواکس یا پلاسمودیوم مالاریه از انگل‌های غیر جنسی، با دقت کافی جهت توجیه شمارش گامتوسیت به ندرت امکان پذیر است.
- شیزونت‌ها، ممکن است نشانگر شدت بیماری باشد.
- در دفتر پذیرش آزمایشگاه و در بخش میکروسکوپی شماره شناسایی بیمار، تاریخ و گونه یا گونه‌های انگل، مراحل انگلی و شمارش انگل را چنانچه انجام داده اید ثبت کنید. نحوه گزارش باید یکسان باشد. برای مثال:
- تروفوزوئیت پلاسمودیوم ویواکس دیده شد.
- تروفوزوئیت پلاسمودیوم فالسی پاروم دیده شد، شمارش، ۴۲۰۰۰ انگل در میکرولیتر خون.
- گامتوسیت‌های پلاسمودیوم فالسی پاروم دیده شد.
- انگل مالاریا دیده نشد. از این عبارت به جای "منفی" باید استفاده شود. (Not Seen به جای Negative)

۵. SOPهای مرتبط

MM-SOP-06a: برچسب گذاری (اطلاعات نویسی) گسترش‌های مالاریا.

MM-SOP 08: بررسی میکروسکوپی گسترش‌های ضخیم و نازک خون برای شناسایی انگل‌های مالاریا.

MM-SOP-09: شمارش انگل‌های مالاریا.

۷. منابع

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. چاپ دوم. ژنو ۲۰۱۰.

WHO. روش‌های اجرایی استاندارد بانک لام ملی مالاریا ژنو (در حال تهیه).

۸. سوابق مستند

تاریخ (روز/ماه/سال)	نسخه	توضیحات	مقام مسئول (نام/نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری، ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

رنگ آمیزی گسترش‌ها خونی

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-07A

۱. هدف

توضیح روش رنگ آمیزی مناسب گسترش‌های خونی با رنگ گیمسا.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌ها برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

یک رنگ آمیزی مناسب گسترش خونی، برای تشخیص مالاریا و بویژه برای شناسایی دقیق گونه‌های مالاریا بسیار حیاتی است. توصیه می‌شود از رنگ گیمسا که روش قابل اعتمادی برای رنگ آمیزی گسترش‌های ضخیم و نازک مالاریا می‌باشد استفاده شود. رنگ گیمسا ترکیبی از اتوزین و متیلن بلو (آزور) است. جزء اتوزین هسته انگل را قرمز می‌کند درحالی که جزء متیلن بلو باعث رنگ آبی سیتوپلاسم می‌شود. گسترش نازک با متانول فیکس می‌شود. دهموگلوبینه شدن گسترش ضخیم و رنگ آمیزی هم زمان رخ می‌دهد. بهترین PH برای ظهور رنگدانه‌های انگل، جهت شناسایی صحیح گونه‌ها $PH=7/2$ است.

روش‌های رنگ آمیزی

دو روش رنگ آمیزی با رنگ گیمسا شامل: روش سریع (محلول ۱۰٪ رقیق شده رنگ گیمسا)
روش آهسته (محلول ۳٪ رقیق شده رنگ گیمسا)

روش سریع (۱۰٪ رقیق شده رنگ گیمسا)

رایج‌ترین روش برای رنگ آمیزی ۲۰-۱ لام در یک بار است. این روش در کلینیک‌های بیماران سرپایی و آزمایشگاه‌های شلوغ، جایی که یک تشخیص سریع جهت شروع درمان بیمار لازم است مورد استفاده قرار می‌گیرد. این روش، روش موثری است اما نیاز به رنگ بیشتری دارد. نیاز به سرعت بیشتر در انجام کار طبیعتاً هزینه‌های اضافی (مصرف مازاد مواد) را به دنبال دارد.

روش آهسته (۳٪ رقیق شده رنگ گیمسا)

روش آهسته برای رنگ آمیزی تعداد بیشتر لام (>20) استفاده می‌شود. این روش برای رنگ آمیزی گسترش‌های جمع آوری شده در حین بررسی‌های اپیدمیولوژیک و همچنین بازدید فیلد و برای تهیه تعداد زیادی از لام‌ها جهت آموزش، مناسب است. این روش برای زمانی که نتایج سریع لازم است کمتر کاربرد دارد. روش آهسته به دلیل میزان رنگ کمتری که مصرف می‌شود (۳٪ درمقایسه با ۱۰٪) هزینه کمتری را دنبال دارد.

۳. مواد و تدارکات لازم

برای روش سریع (محلول ۱۰٪ رقیق شده رنگ گیمسا)

- رنگ گیمسا (محلول ۱۰٪) (MM-SOP-04 برای روش آماده‌سازی را ببینید)
- یک ظرف یا بشر کوچک برای رنگ گیمسای رقیق شده
- متانول خالص، فاقد استون
- پمپ پاستور همراه با سر پلاستیکی
- ظرف یا بشر کوچک برای متانول
- رک یا صفحه مخصوص رنگ آمیزی

- تایمر
- رک مخصوص خشک کردن لام
- سشوار الکتریکی کوچک
- دستکش محافظ بدون پودر و یک بار مصرف و
- بافر تهیه شده با آب مقطر یا آب دیونیزه با $\text{PH} = 7/2$
- برای روش آهسته (محلول ۳٪ رقیق شده رنگ گیمسا)
- رنگ گیمسا (محلول ۳٪) (MM-SOP-04) برای روش آماده‌سازی را ببینید)
- ظرف یا بشر کوچک برای رنگ گیمسای رقیق شده
- متانول خالص فاقد استون
- پیپت پاستور همراه با سر پلاستیکی
- ظرف یا بشر کوچک برای متانول
- جار رنگ آمیزی با قابلیت نگهداری ۲۰ عدد لام قرار گرفته به صورت پشت به پشت
- تایمر
- رک مخصوص خشک کردن لام
- سشوار الکتریکی کوچک
- دستکش محافظ بدون پودر و یک بار مصرف و
- بافر تهیه شده با آب مقطر یا آب دیونیزه با $\text{PH} = 7/2$.

۴. هشدارهای حفاظتی

۱. متانول قابل اشتعال است و چنانچه تنفس شود، یا بلعیده شود بسیار سمی است. اگر به مقدار زیاد بلعیده شود می‌تواند باعث کوری یا حتی مرگ شود. بنابراین از تنفس و بلعیدن آن اجتناب کنید. در هنگام عدم استفاده، بایستی ظرف آن را در قفسه بسته شده نگهدارید.
۲. حفاظت‌های عمومی شامل ابزارهای حفاظت شخصی مناسب نظیر دستکش، عینک ایمنی و لباس آزمایشگاهی یا گان و ماسک بایستی به کار گرفته شود. (MM-SOP-11) را ببینید: رویه‌های حفاظت عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا).

۴. روش اجرا

نمودار فعالیت	شرح فعالیت
۵-۱- روش سریع (۱۰٪) <pre> graph TD A([1. تهیه محلول رنگ گیمسای ۱۰٪ MM-SOP-04]) --> B[2. با یک پیپت پاستور و با دقت فقط گسترش نازک را فیکس کنید.] B --> C[3. اجازه دهید که گسترش بر روی رک یا سینی خشک کن در معرض هوا خشک شود.] C --> D[4. لامها را رو به بالا بر روی رک رنگ آمیزی قرار دهید.] D --> E[5. رنگ را به آرامی بر روی لام بریزید تا گسترش خونی کاملا پوشیده شود.] E --> F[6. زمان سنج را روی ۸-۱۰ دقیقه تنظیم کنید.] F --> G[7. به آرامی با ریختن آب تمیز رنگ را از روی لام بشوئید.] G --> H[8. اجازه دهید لامها در هوای عادی خشک شوند.] H --> I([9. باقیمانده رنگ ۱۰٪ تهیه شده را دور بریزید.]) </pre>	۵-۱. روش سریع (۱۰٪) ۱. مقدار مورد نیاز از رنگ گیمسای رقیق شده ۱۰٪ برای تعداد لامی که قرار است رنگ آمیزی شود را محاسبه کنید. هر لام تقریباً نیاز به ۳ml از رنگ دارد. رنگ را لحظه‌ای قبل از استفاده و براساس پروتکل MM-SOP-04: تهیه کنید. ۲. برای فیکسه کردن گسترش ترجیحاً از یک پیپت پاستور استفاده کنید یا لام را در ظرف کوچک حاوی متانول برای ۲ ثانیه غوطه ور کنید. مواظب باشید گسترش ضخیم فیکسه نشود زیرا متانول با فیکسه کردن گسترش ضخیم از همولیز جلوگیری می‌کند. ۳. لامها را روی سینی یا رک خشک‌کننده قرار دهید. با قرار دادن لامها روی یک سطح تخت اجازه دهید گسترش فیکس و کاملاً خشک شود (تقریباً ۲ دقیقه). هرگز لام را به شکل عمودی و در حالتی که گسترش نازک پایین است قرار ندهید. ۴. لامها را روی رک رنگ آمیزی رو به بالا قرار دهید. ۵. رنگ را به آرامی از قسمت بالا بر روی لام بریزید. ۶. زمان تایمر را روی ۱۰-۸ دقیقه تنظیم کنید (زمان واقعی را قبلاً باید با انجام سری‌های رنگ آمیزی بدست آورده باشید). (MM-SOP 3c) را ببینید: کنترل کیفیت گیمسای ذخیره و آب بافر). ۷. در پایان زمان رنگ آمیزی، هر لام را به تنهایی و با ریختن قطرات آب بشوید. رنگ را مستقیماً از روی لام تخلیه نکنید چرا که لایه متالیک تشکیل شده، روی لام می‌ماند و باعث تخریب لام می‌شود. ۸. پس از شستشو لام را به صورت رو به پایین در رک خشک کن قرار دهید یا در حالت عمودی به صورتی که گسترش ضخیم رو به پایین است جهت خشک شدن قرار دهید. مواظب باشید قسمت ضخیم با لبه رک تماس نیابد. ۹. باقیمانده رنگ ۱۰٪ تهیه شده را دور بریزید.
نمودار مراحل فعالیت	شرح فعالیت

۲-۵. روش آهسته (۳٪)

۱. مقدار مورد نیاز از رنگ گیمسای رقیق شده ۳٪ را برای تعداد لامی که قرار است رنگ آمیزی شود محاسبه کنید. رنگ را لحظه‌ای قبل از استفاده و براساس پروتکل (MM-SOP-04: تهیه رنگ رقیق شده گیمسا) بسازید.

۲. برای فیکسه کردن گسترش نازک ترجیحا از یک پیپت پاستور استفاده کنید یا لام را در ظرف کوچک حاوی متانول برای ۲ ثانیه غوطه ور کنید. مواظب باشید گسترش ضخیم فیکسه نشود زیرا متانول و بخار آن با فیکسه کردن گسترش ضخیم از همولیز جلوگیری می‌کند.

۳. لام‌ها را روی سینی یا رک خشک‌کننده قرار دهید. با قرار دادن لام‌ها روی یک سطح تخت اجازه دهید گسترش فیکس و کاملاً خشک شود (تقریباً ۲ دقیقه). هرگز لام را به شکل عمودی و در حالتی که گسترش نازک پایین است قرار ندهید زیرا باعث فیکس شدن گسترش ضخیم می‌شود.

۴. لام‌ها را پشت به پشت در جار رنگ آمیزی قرار دهید. دقت کنید که قسمت ضخیم لام کنار یکدیگر و در یک سمت جار قرار گیرد.

۵. رنگ را به آرامی در جار رنگ آمیزی بریزید. رنگ را مستقیماً روی لام‌ها نریزید.

۶. زمان تایمر را روی ۶۰-۴۵ دقیقه تنظیم کنید (زمان واقعی را از قبل با انجام سری‌های رنگ آمیزی بدست آورید). (MM-SOP 3c را ببینید).

۷. به آرامی آب بافر به درون سینی بریزید تا از تشکیل حالت رنگین کمانی جلوگیری کنید. برای جلوگیری از تخریب گسترش ضخیم آب بافر را از قسمت انتهایی گسترش نازک بریزید.

۸. به آرامی باقیمانده رنگ را بشویید و تخلیه کنید.

۹. بادقت لام‌ها را یکی یکی بردارید و به حالتی که گسترش رو به پایین است روی رک خشک کن قرار دهید مواظب باشید قسمت ضخیم گسترش با لبه رک تماس حاصل نکند.

۱۰. باقی مانده محلول رنگ ۳٪ را دور بریزید.

۲-۵. روش آهسته (۳٪)

۱. محلول رنگ گیمسای رقیق شده ۳٪ را آماده کنید (پروتکل MM-SOP-04)

۲. فقط گسترش نازک را با متانول فیکس کنید. از تماس گسترش ضخیم با الکل، جهت جلوگیری از فیکس شدن اتفاقی آن اجتناب کنید.

۳. گسترش را بر روی سینی یا رک و در معرض هوا قرار دهید تا خشک شود.

۴. لام‌ها را پشت به پشت در جار رنگ آمیزی قرار دهید.

۵. رنگ را به آرامی بر روی لام‌ها بریزید. رنگ را مستقیماً بر روی گسترش ضخیم نریزید.

۶. تایمر را روی ۶۰-۴۵ دقیقه تنظیم کنید و گسترش را رنگ کنید.

۷. به آرامی آب تمیز به درون سینی بریزید تا مانع شناور شدن حالت رنگین کمانی شوند.

۸. به آرامی باقی مانده رنگ را دور بریزید و با آب تمیز بشوئید.

۹. به آرامی لام را بردارید و اجازه دهید تا خشک شود.

۱۰. باقی مانده محلول رنگ ۳٪ را دور بریزید.

• خشک کردن گسترش ضخیم

گسترش ضخیم باید قبل از رنگ آمیزی کاملاً خشک شود. می‌توان گسترش را سریعاً با هوای گرم ملایم حاصل از سشوار خشک کرد. از گرفتن لام روی شعله جهت خشک کردن خود داری کنید زیرا باعث فیکس شدن گسترش و رنگ آمیزی نامطلوب می‌شود.

• استفاده از آب بافر جهت شستشوی لام‌ها

PH مورد استفاده برای شستشو بسیار مهم است به طور مثال آب اسیدی باعث بی رنگ شدن گسترش‌ها می‌شود. به همین خاطر توصیه می‌شود که از همان بافر رقیق‌کننده رنگ برای شستشو استفاده شود که دارای $PH=7/2$ است.

• مراقبت از لوازم شیشه‌ای و ابزار اندازه گیری

استوانه مدرج، پیپت‌ها، جار رنگ آمیزی و بشرها بایستی پیش از استفاده تمیز و خشک شوند. رنگ آمیزی گسترش‌های خونی با لوازم کثیف نتایج نامطلوبی را به بار می‌آورد. ابزاری که برای رنگ آمیزی گیمسا استفاده می‌شود بایستی سریعاً بعد از استفاده آب کشی شود. آنها را باید پیش از شستن در یک محلول شوینده غوطه ور کرد. لوازم را می‌توان با یک شوینده ملایم شست و متعاقباً آنها را با آب تمیز آب کشی نمود. چنانچه مقدار کمی از شوینده بر روی ظروف شیشه‌ای و پلاستیکی باقی بماند می‌تواند PH آب و رنگ را تغییر داده و منجر به نتایج نامطلوب در رنگ آمیزی در استفاده‌های بعدی از آنها شود.

هشدارها

در حین رنگ آمیزی با رنگ گیمسا (۳٪ یا ۱۰٪) بر روی سطح لام یک لایه متالیک سبزرنگ شکل می‌گیرد. مواظب باشید که در حین آب کشی لام این لایه روی گسترش ننشیند چرا که چسبیدن آن به سطح لام باعث اختلال در آزمایش لام می‌شود. گسترش خونی بایستی تا جایی که امکان دارد بلافاصله بعد از تهیه رنگ آمیزی شود (البته برای تهیه لام آموزشی و اسلاید بانک باید بین زمان تهیه لام و رنگ آمیزی حداقل دو ساعت فاصله باشد). نگهداری لام‌ها برای چند روز در شرایط گرم و مرطوب پیش از رنگ آمیزی باعث فیکسه شدن خود به خودی گسترش ضخیم شده و آن را برای تشخیص میکروسکوپی نامطلوب می‌سازد.

تکنیک رنگ آمیزی لام‌های منفرد

۱. لام‌ها را با فاصله روی رک رنگ آمیزی بچینید مراقب باشید با یکدیگر تماس پیدا نکنند.
۲. رنگ را به آرامی بر روی لام بریزید تا لام را کاملاً بپوشاند. هر لام نیاز به تقریباً ۳ml از رنگ دارد. از ریختن مستقیم رنگ روی گسترش ضخیم بپرهیزید.
۳. اجازه دهید رنگ برای مدت ۶۰-۴۵ دقیقه (برای محلول ۳٪ رنگ گیمسا) و ۱۵-۱۰ دقیقه (برای محلول ۱۰٪ رنگ گیمسا) بر روی لام باقی بماند. مدت زمان مناسب برای رنگ آمیزی با کنترل کیفیت داخلی، بدست می‌آید.
۴. پس از اتمام زمان رنگ آمیزی سطح لام را کاملاً با آب بافر بپوشانید تا حالت رنگین کمان شکل گرفته بر روی سطح لام حذف شود. آب بافر با $PH=7/2$ را باید از انتهای گسترش نازک و به آرامی بر روی لام ریخت تا مانع از تخریب و شسته شدن گسترش‌های ضخیم شد.
۵. لام‌ها را یکی یکی بردارید و آنها را به شکلی که گسترش ضخیم رو به پایین باشد بر روی رک خشک کن قرار دهید. مواظب باشید گسترش ضخیم با لبه‌های رک تماس نیابد.

۷. SOPهای مرتبط

MM-SOP-3c: کنترل کیفیت محلول ذخیره گیمسا و آب بافر

MM-SOP-04: تهیه محلول رقیق شده رنگ گیمسا

۸. منابع

- WHO اصول میکروسکوپی مالاریا، بخش ۱. راهنمای آموزشی. چاپ دوم، ژنو ۲۰۱۰.
- Storey J. روش اجرایی استاندارد برای میکروسکوپی مالاریا با رنگ گیمسا. ۲۰۱۲. منتشر نشده.

۹. سوابق مستند

تاریخ (روز/ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام و نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

بررسی میکروسکوپی گسترش‌های ضخیم و نازک جهت تشخیص انگل‌های مالاریا

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-08

۱. هدف

توضیح روش یافتن و تشخیص انگل‌های مالاریا در گسترش‌های رنگ آمیزی شده با رنگ گیمسا بوسیله میکروسکوپ نوری.

این روش تنها با تأیید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

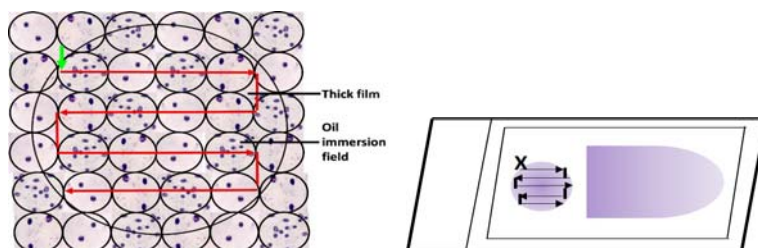
شناسایی نوع و مراحل انگل‌های مالاریا و تعیین میزان تراکم انگل در مراقبت بالینی بیمار مبتلا به مالاریا، در آزمون‌های بررسی مقاومت دارویی، بررسی‌های اپیدمیولوژیکی مالاریا و برنامه‌های کنترلی بسیار حائز اهمیت است. بنابراین، تشخیص مالاریا برپایه بررسی گسترش خون محیطی بایستی با یک شمارش دقیق انگلی تکمیل گردد. بررسی گسترش خون محیطی همچنین امکان یافتن چندین عامل بیماری خونی دیگر، تشخیص مورفولوژی انواع کم خونی‌ها و شناسایی چندین اختلال خون شناسی، که بایستی توسط میکروسکوپیست گزارش شود را نیز می‌دهد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- یک میکروسکوپ دوچشمی، تجهیز شده با یک جفت چشمی ۱۰X (عدسی چشمی سرمیکروسکوپ) و شیئی‌های ۱۰X، ۴۰X و ۱۰۰X و بخش‌های مکانیکی (یک نشانگر شیئی و یک عدسی شیئی ۶۰X نیز ممکن است طراحی شده باشد).
- گسترش‌های رنگ آمیزی شده با رنگ گیمسا جهت بررسی میکروسکوپی
- روغن ایمرسیون، نوع A، با کیفیت بالا
- کاغذ لنز پاک کن
- یک خودکار و یک مداد و
- دفتر استاندارد ثبت گزارش عملکرد مالاریا (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی)

نمودار اجرا	شرح فعالیت
۴-۱- بررسی گسترش ضخیم <pre> graph TD A([۱- گسترش رنگ آمیزی شده را روی صفحه میکروسکوپ به شکلی که برچسب اطلاعات در سمت چپ و گسترش ضخیم در زیر عدسی شیئی ۱۰X باشد قرار دهید.]) --> B[۲. میکروسکوپ را روشن کنید، و نور را در بهترین حالت تنظیم کنید.] B --> C[۳. قطره‌ای روغن ایمرسیون را روی گسترش ضخیم قرار دهید.] C --> D[۴. جستجو کنید و هر قسمتی که به خوبی رنگ گرفته را انتخاب کنید.] D --> E[۵. عدسی شیئی ۱۰۰X را به سمت گسترش ضخیم بچرخانید، به شکلی که درون روغن قرار گیرد.] E --> F[۶. با یک تنظیم دقیق، روی گسترش خونی متمرکز شوید.] F --> G[۷. با اولین میدان بالا و سمت چپ شروع کنید، و سپس روی لام، میدان به میدان به سمت راست حرکت کنید.] G --> H[۸. زمانی که به انتهای گسترش رسیدید، به سمت پایین حرکت کنید، سپس میدان به میدان به سمت چپ، و همینطور رو به جلو.] </pre> ۱- گسترش رنگ آمیزی شده را روی صفحه میکروسکوپ به شکلی که برچسب اطلاعات در سمت چپ و گسترش ضخیم در زیر عدسی شیئی ۱۰X باشد قرار دهید. ۲. میکروسکوپ را روشن کنید، و نور را در بهترین حالت تنظیم کنید. ۳. قطره‌ای روغن ایمرسیون را روی گسترش ضخیم قرار دهید. ۴. جستجو کنید و هر قسمتی که به خوبی رنگ گرفته را انتخاب کنید. ۵. عدسی شیئی ۱۰۰X را به سمت گسترش ضخیم بچرخانید، به شکلی که درون روغن قرار گیرد. ۶. با یک تنظیم دقیق، روی گسترش خونی متمرکز شوید. ۷. با اولین میدان بالا و سمت چپ شروع کنید، و سپس روی لام، میدان به میدان به سمت راست حرکت کنید. ۸. زمانی که به انتهای گسترش رسیدید، به سمت پایین حرکت کنید، سپس میدان به میدان به سمت چپ، و همینطور رو به جلو.	۴-۱- بررسی گسترش ضخیم ۱. گسترش رنگ آمیزی شده مورد نظر را روی صفحه میکروسکوپ قرار دهید، در حالی که برچسب اطلاعات در قسمت چپ لام باشد. موقعیت گسترش ضخیم در راستای عدسی شیئی ۱۰X باشد. ۲. میکروسکوپ را روشن کنید، منبع نور را در بهترین حالت تنظیم کنید و وضوح تصویر را با جستجو درون عدسی شیئی ۱۰ X برای چشم خود پیدا کنید. ۳. گسترش خونی را برای یافتن انگل‌ها و عناصر خونی، مورد جستجو قرار دهید. بخشی از گسترش را که خوب رنگ آمیزی شده و توزیع یکسانی از گلبول‌های سفید دارد را انتخاب کنید. ۴. قطره کوچکی از روغن ایمرسیون را روی گسترش ضخیم قرار دهید. برای جلوگیری از آلودگی دوطرفه و اتفاقی، هم روغن و هم لام، از تماس نوک قطره چکان روغن با لام اجتناب کنید. اجازه ندهید که عدسی ۴۰X باروغن تماس حاصل کند. ۵. عدسی شیئی ۱۰۰X را به روی بخش انتخاب شده گسترش ضخیم ببرید. با تنظیم دقیق وضوح تصویر آن را به طور شفاف ببینید. برای جلوگیری از آسیب به لام صفحه مکانیکی را به آرامی بالا ببرید. ۶. با تنظیم دقیق، عناصر سلولی را به وضوح ببینید، و کیفیت گسترش را با بررسی وضوح تصویر مورد تایید قرار دهید. حضور ۱۵-۲۰ گلبول سفید در هر میدان گسترش ضخیم بیانگر کیفیت مطلوب گسترش می‌باشد. گسترش‌های با تعداد کمتر گلبول سفید نیازمند بررسی وسیع تری می‌باشند. ۷. لام را به روش قاعده مندی مورد بررسی قرار دهید. از قسمت سمت چپ بالای گسترش شروع کنید (در شکل ۱ با پیکان عمودی سبز رنگ نشان داده شده) واز حاشیه میدان شروع کنید، سپس میدان به میدان و به حالت افقی به سمت راست حرکت کنید ۸. هنگامی که به انتهای دیگر گسترش رسیدید، به آرامی به سمت پایین لام حرکت کنید، سپس به سمت چپ، میدان به میدان، و همچنان به جلو (تصویر پایین را ببینید). برای یک بررسی دقیق، به طور مداوم و در هر میدان، اقدام به تنظیم دقیق وضوح تصویر بنمایید.

شکل ۱. بررسی یک گسترش ضخیم خون



نمودار فعالیت	شرح فعالیت
۲-۴. تشخیص حضور انگل مالاریا در گسترش ضخیم و شناسایی نوع آن ۱. گسترش ضخیم را در زیر عدسی روغنی میدان به میدان و به شکلی افقی و عمودی مورد بررسی قرار دهید. ۲. حداقل ۱۰۰ میدان میکروسکوپی را پیش از گزارش "هیچ گونه‌ای از انگل مالاریا دیده نشد" ببینید. ۳. در صورت یافتن انگل، ۱۰۰ میدان دیگر را برای افزایش شانس تشخیص عفونت مضاعف جستجو کنید. ۴. گسترش نازک را همیشه برای تایید نوع انگل مشاهده شده در گسترش ضخیم ببینید. ۵. تمام گونه‌ها و مراحل دیده شده انگل را تعیین و ثبت کنید.	۲-۴. تشخیص حضور انگل مالاریا در گسترش ضخیم و شناسایی نوع آن ۱. بررسی گسترش را به تعداد ۱۰۰ میدان و با عدسی روغنی ادامه دهید. گسترش را در زیر عدسی روغنی میدان به میدان و (مطابق با شکل ۱) به جلو حرکت دهید و وضوح تصویر را به دقت تنظیم کنید. ۲. قبل از اینکه بخواهیم یک گسترش ضخیم را به شکل " انگل مالاریایی مشاهده نشد" گزارش کنیم باید حداقل ۱۰۰ میدان میکروسکوپی با قدرت بزرگنمایی بالا مورد بررسی قرار دهیم. اگر مقدور باشد، بایستی کل گسترش ضخیم را ببینیم. ۳. در صورت مشاهده انگل، پیش از آنکه بخواهیم نوع انگل را شناسایی و اعلام کنیم، تعداد ۱۰۰ میدان دیگر را باید مورد بررسی قرار دهیم تا از نبودن عفونت مختلط (MIX) مطمئن شویم. ۴. گسترش نازک را بایستی جهت تایید قطعی گونه انگل مورد بررسی قرار داد. برعکس گسترش ضخیم، گسترش نازک امکان مشاهده شکل کامل انگل و مورفولوژی گلبول قرمز را فراهم می‌کند. یک بررسی را در قسمت پر مانند انتهایی (نزدیک به انتهای شعله شمعی) و حاشیه گسترش نازک به شکلی که در روش ۳-۴ توضیح داده شده انجام دهید. ۵. تمام انواع و مراحل مربوط به انگل را شناسایی و در دفتر ثبت گزارشات میکروسکوپی مالاریا ثبت کنید. (b MM-SOP 6 را ببینید: ثبت و گزارش نتایج میکروسکوپی). نکته: به Bench aid سازمان بهداشت جهانی در زمینه شناسایی و تایید انواع انگل‌های مالاریا مراجعه کنید

نمودار فعالیت	شرح فعالیت
۳-۴. بررسی گسترش نازک برای تایید گونه‌های انگل و عفونت‌های مختلط (MIX) ۱. گسترش نازک را بایستی جهت تایید گونه‌های انگلی و عفونت مختلط (MIX) مورد بررسی قرار داد. ۲. یک قطره روغن در حاشیه پرماند گسترش قرار دهید. ۳. میدان را با عدسی 10 X پیدا کنید و با عدسی 100X بررسی را ادامه دهید. وضوح تصویر را برای چشم خود تنظیم کنید. ۴. گسترش نازک یا حاشیه پرماند گسترش را ببینید، به شکل افقی یا عمودی از یک میدان به میدان بعدی بروید. ۵. گسترش را تا زمانی که همه انواع انگل مورد تایید قرار گیرد جستجو کنید.	۳-۴. بررسی گسترش نازک برای تایید گونه‌های انگل و عفونت‌های مختلط (MIX) ۱. برای تایید گونه‌های انگل یا عفونت‌های مختلط (MIX) بدنبال بررسی گسترش ضخیم، گسترش نازک را هم بررسی کنید. ۲. یک قطره روغن ایمرسیون در حاشیه پرماند (نزدیک به انتهای شعله شمعی) گسترش نازک قرار دهید. ۳. میدان را با عدسی 10 X پیدا کنید و با عدسی 100X بررسی را ادامه دهید. ۴. ناحیه زیر شعله شمعی یا حاشیه گسترش نازک، جایی که گلبول‌های قرمز کنار هم قرار گرفته و کمترین روی هم افتادگی وجود دارد را بررسی کنید. از الگوی حرکت نشان داده شده در تصویر ۲ تبعیت کنید. در حاشیه گسترش حرکت کنید، سپس لام را به اندازه یک میدان به سمت خارج، یک میدان به سمت داخل حرکت دهید، به حالت حرکت عرضی برگردید و ادامه دهید. شکل ۲. بررسی گسترش نازک a. Diagram for examining the thick film b. Diagram for examining the thin film Figure 5. Examining thick and thin blood films for malaria ۵. تا زمان یافتن همه گونه‌های انگل مالاریا و تایید آن به جستجو ادامه دهید. تمام انواع و مراحل انگلی را پس از تایید در دفتر ثبت گزارشات میکروسکوپی مالاریا ثبت کنید. (b SOP 6b MM-را ببینید: ثبت و گزارش نتایج میکروسکوپی). نکته: به Bench aid سازمان بهداشت جهانی در زمینه شناسایی و تایید انواع انگل‌های مالاریا مراجعه کنید.

۵. فرم‌ها و مستندات

- فرم گزارش نتایج (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی)
- دفتر ثبت نتایج میکروسکوپی مالاریا (براساس آخرین پروتکل وزارت بهداشت، درمان و آموزش پزشکی باشد)

۶. SOPهای مرتبط

MM-SOP-06: ثبت و گزارش نتایج میکروسکوپی

۷. منابع

- راهنمای کمک آموزشی WHO برای تشخیص مالاریا. ژنو ۲۰۰۹.
- راهنمای کمک آموزشی WHO برای تشخیص عفونت‌های فیلاریایی. ژنو ۱۹۰۷.
- راهنمای کمک آموزشی WHO برای تشخیص مورفولوژی کم خونی‌ها. ژنو ۲۰۰۱.
- کتابچه راهنمای دستی تضمین کیفیت WHO برای میکروسکوپی مالاریا. ویرایش ۲. ژنو ۲۰۱۵.
- اصول میکروسکوپی مالاریای WHO. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. ویرایش دوم. ژنو ۲۰۱۰.
- روش‌های اجرایی استاندارد بانک لام کشوری مالاریای WHO. ژنو ۲۰۱۵ (در دست تهیه).

۹. سوابق مستند

تاریخ (روز/ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

شمارش انگل مالاریا

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM- SOP- 09

۱. هدف

توضیح روش شمارش انگل‌های مالاریا بر روی گسترش‌های ضخیم و نازک

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌ها برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

میزان تراکم انگل، اطلاعاتی را در مورد شدت عفونت و پاسخ به درمان به ما می‌دهد. شمارش انگل در مورد مراحل جنسی و غیر جنسی پلاسمودیوم فالسی پاروم، پلاسمودیوم ویواکس، پلاسمودیوم مالاریه و پلاسمودیوم اووال انجام می‌شود و تمام گونه‌ها و تمام مراحل تکاملی انگل‌های مالاریا شمارش و گزارش می‌شود. شمارش انگل بر روی گسترش ضخیم انجام می‌شود. تنها در صورتی که گسترش ضخیم موجود نباشد یا آسیب دیده باشد شمارش بر روی گسترش نازک انجام می‌شود.

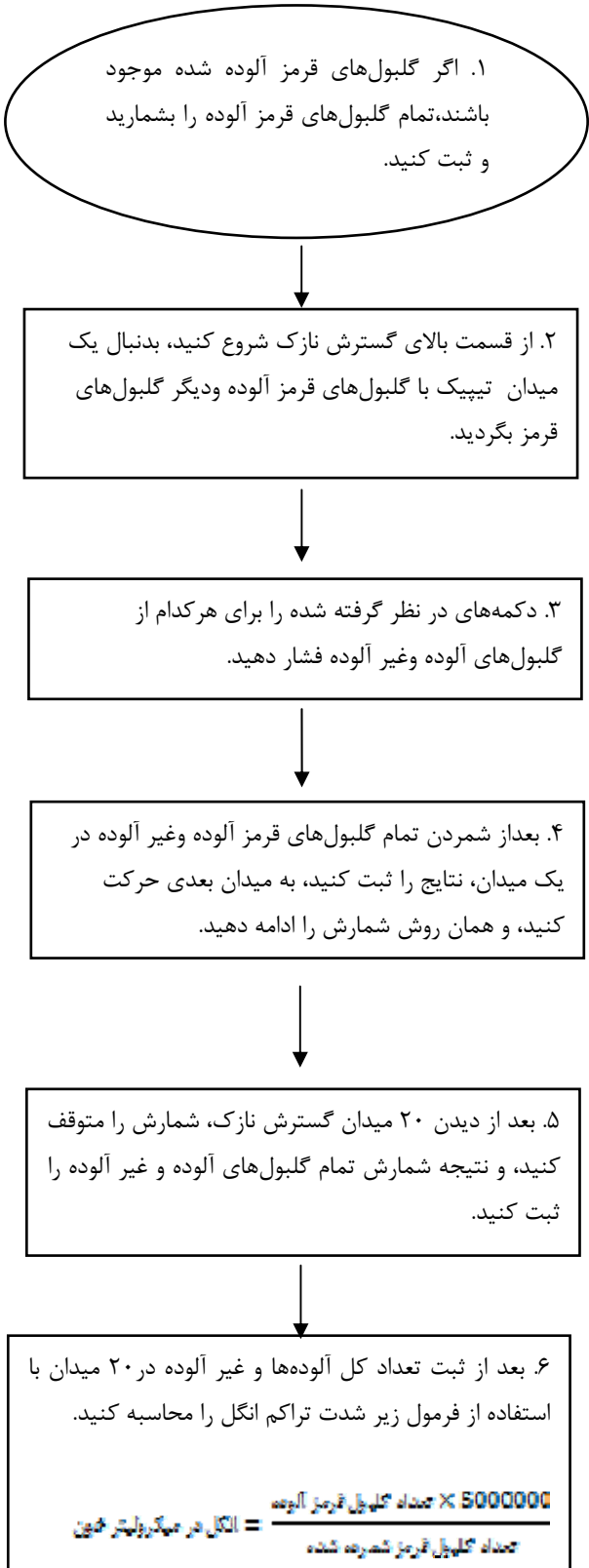
۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- یک میکروسکوپ مجهز به دو عدسی چشمی $10\times$ و عدسی‌های شیئی $10\times$ ، $40\times$ و $100\times$ و یک صفحه مکانیکی (ممکن است به یک نشانگر شیئی و یک عدسی شیئی $60\times$ مجهز شده باشد).
- یک شمارشگر دو یا چند انگشتی یا دو شمارشگر تک انگشتی (یکی برای شمارش انگل‌های مالاریا و دیگری برای شمارش گلبول‌های سفید).
- لام خونی رنگ آمیزی شده با رنگ گیمسا که قرار است شمرده شود.
- روغن ایمرسیون، (نوع A)، با کیفیت بالا
- لنز پاک کن
- یک خودکار و یک مداد
- یک ماشین حساب

۴. روش اجرا

نمودار مراحل انجام	شرح فعالیت
۱-۴. شمارش انگل روی گسترش ضخیم و محاسبه تراکم انگل ۱. لام را به شکلی که لیبل آن به سمت چپ باشد روی میکروسکوپ قرار دهید. ۲. حضور انگل مالاریا و نوع گونه و مراحل آن را معین و ثبت کنید. ۳. از بالاترین نقطه سمت چپ گسترش برای یک میدان مناسب از نظر انگل و گلبول سفید شروع کنید. شمارش را آغاز کنید. ۴. روی دکه‌های انتخاب شده شمارشگر برای هر یک انگل و گلبول سفید که مشاهده می‌کنید جداگانه فشار دهید. ۵. بعد از شمارش تمام انگل‌ها و گلبول سفید در یک میدان به میدان بعدی بروید و روش شمارش را تکرار کنید، الی آخر.	۱-۴. شمارش انگل روی گسترش ضخیم و محاسبه تراکم انگل ۱. لام شیشه‌ای را روی صفحه میکروسکوپ به گونه‌ای که لیبل آن در سمت چپ باشد قرار دهید. ۲. تمام فرم‌های انگل را بشمارید (در هردو شکل عفونت مختلط یا تک انگلی). در عفونت میکس تمام فرم‌های انگل با هم شمارش می‌شوند و وجود چندگونه‌ای نیز گزارش می‌شود. ۳. از بالاترین نقطه گسترش شروع کنید یک میدان با تعداد مناسبی از گلبول سفیدی که کنار هم قرار گرفته اند را انتخاب و شمارش را شروع کنید. ۴. با استفاده از یک شمارشگر هم انگل و هم گلبول سفید را با فشردن دکه‌هایی که برای هرکدام در نظر گرفته اید بشمارید. اگر دوشمارشگر موجود باشد یکی را برای گلبول سفید و دیگری را برای انگل استفاده کنید. ۵. بعد از شمارش تمام انگل‌ها و گلبول سفید یک میدان به سمت میدان دیگر و با توجه به شکل زیر حرکت کنید و همان روش شمارش را تکرار کنید. مراقب باشید که میدان‌های انتخاب شده بر روی هم نیافتند. شکل ۱. الگوی حرکت برای شمارش انگل و گلبول سفید

نمودار مراحل انجام	شرح فعالیت
۶. بسته به تعداد انگل مشاهده شده، شمارش را بعد از ۲۰۰ یا ۵۰۰ گلبول سفید متوقف کنید. • اگر مساوی یا بیش از ۱۰۰ انگل (≤ 100) در ۲۰۰ گلبول سفید شمردید، شمارش را متوقف کنید و نتایج را به شکل تعداد انگل به ازای ۲۰۰ گلبول سفید ثبت کنید. • اگر مساوی یا کمتر از ۹۹ انگل (≥ 99) در ۲۰۰ گلبول سفید شمردید شمارش را تا ۵۰۰ گلبول سفید ادامه دهید و نتیجه را به شکل تعداد انگل به ازای ۵۰۰ گلبول سفید ثبت کنید. ۷. تمام انگل‌ها و گلبول سفید میدان آخر را بشمارید. ۸. تعداد واقعی انگل‌ها و گلبول‌های سفید شمرده شده را ثبت کنید. ۹. شدت تراکم انگل را با فرمول زیر محاسبه کنید $\text{تعداد انگل در میکرولیتر} = \frac{\text{تعداد انگل شمرده شده} \times 8000}{\text{تعداد گلبول سفید شمرده شده}}$	۶. برای اینکه بدانید چگونه شمارش را تمام کنید از قانون زیر می‌توانید استفاده کنید. • اگر مساوی یا بیش از ۱۰۰ انگل (≤ 100) در ۲۰۰ گلبول سفید شمردید، شمارش را متوقف کنید و نتایج را به شکل تعداد انگل به ازای ۲۰۰ گلبول سفید ثبت کنید. • اگر مساوی یا کمتر از ۹۹ انگل (≥ 99) در ۲۰۰ گلبول سفید شمردید شمارش را تا ۵۰۰ گلبول سفید ادامه دهید و نتیجه را به شکل تعداد انگل به ازای ۵۰۰ گلبول سفید ثبت کنید. ۷. تمام انگل‌ها و گلبول سفید میدان آخر را بشمارید، حتی اگر شمارش گلبول سفید از مرز ۲۰۰ یا ۵۰۰ نیز بگذرد. ۸. تعداد واقعی انگل‌ها و گلبول‌های سفید را برروی یک برگ کار مناسب بنویسید. ۹. زمانی که شمارش کامل شد، تراکم انگل را براساس تعداد واقعی گلبول سفید بیمار محاسبه کنید. اگر شمارش واقعی گلبول سفید را نداشتید، یک حد متوسطی از گلبول سفید معادل ۸۰۰۰ در میکرو لیتر را برای محاسبه در نظر بگیرید از فرمول زیر برای محاسبه تعداد انگل استفاده کنید. $\text{تعداد انگل در میکرولیتر} = \frac{\text{تعداد انگل شمرده شده} \times 8000}{\text{تعداد گلبول سفید شمرده شده}}$

نمودار مراحل اجرا	شرح فعالیت
۲-۴. شمارش انگل روی گسترش نازک و محاسبه تراکم انگل  <pre> graph TD A([۱. اگر گلبول‌های قرمز آلوده شده موجود باشند، تمام گلبول‌های قرمز آلوده را بشمارید و ثبت کنید.]) --> B[۲. از قسمت بالای گسترش نازک شروع کنید، بدنبال یک میدان تیپیک با گلبول‌های قرمز آلوده و دیگر گلبول‌های قرمز بگردید.] B --> C[۳. دکمه‌های در نظر گرفته شده را برای هر کدام از گلبول‌های آلوده و غیر آلوده فشار دهید.] C --> D[۴. بعد از شمردن تمام گلبول‌های قرمز آلوده و غیر آلوده در یک میدان، نتایج را ثبت کنید، به میدان بعدی حرکت کنید، و همان روش شمارش را ادامه دهید.] D --> E[۵. بعد از دیدن ۲۰ میدان گسترش نازک، شمارش را متوقف کنید، و نتیجه شمارش تمام گلبول‌های آلوده و غیر آلوده را ثبت کنید.] E --> F[۶. بعد از ثبت تعداد کل آلوده‌ها و غیر آلوده در ۲۰ میدان با استفاده از فرمول زیر شدت تراکم انگل را محاسبه کنید.] </pre> ۱. اگر گلبول‌های قرمز آلوده شده موجود باشند، تمام گلبول‌های قرمز آلوده را بشمارید و ثبت کنید. ۲. از قسمت بالای گسترش نازک شروع کنید، بدنبال یک میدان تیپیک با گلبول‌های قرمز آلوده و دیگر گلبول‌های قرمز بگردید. ۳. دکمه‌های در نظر گرفته شده را برای هر کدام از گلبول‌های آلوده و غیر آلوده فشار دهید. ۴. بعد از شمردن تمام گلبول‌های قرمز آلوده و غیر آلوده در یک میدان، نتایج را ثبت کنید، به میدان بعدی حرکت کنید، و همان روش شمارش را ادامه دهید. ۵. بعد از دیدن ۲۰ میدان گسترش نازک، شمارش را متوقف کنید، و نتیجه شمارش تمام گلبول‌های آلوده و غیر آلوده را ثبت کنید. ۶. بعد از ثبت تعداد کل آلوده‌ها و غیر آلوده در ۲۰ میدان با استفاده از فرمول زیر شدت تراکم انگل را محاسبه کنید. $\text{تراکم انگل در میکرولیتر خون} = \frac{\text{تعداد گلبول قرمز آلوده} \times 5000000}{\text{تعداد گلبول قرمز شمرده شده}}$	۲-۴. نکته: در صورت فقدان گسترش ضخیم شمارش انگل روی گسترش نازک انجام می‌دهیم. ۱. تمام گلبول‌های قرمز آلوده را بشمارید. همه فرم‌های انگل از جمله گامتوسیت‌ها را نیز بشمارید. در عفونت میکس، تمام گلبول‌های قرمز آلوده با هم شمارش می‌شوند، وجود گونه‌های متعدد (حالت میکس) گزارش می‌شود. ۲. در قسمت بالای گسترش نازک، یک میدان با حدود ۲۵۰ گلبول قرمز را پیدا کنید. همه تعداد گلبول‌های قرمز آن میدان و تعداد انگل موجود را بشمارید. یک میدان نمونه (با بزرگنمایی ۱۰۰) بایستی دارای ۲۵۰ گلبول قرمز باشد. ۳. از شمارشگر چند انگشتی استفاده کنید، گلبول‌های قرمز آلوده و غیر آلوده را با فشردن دکمه در نظر گرفته شده بشمارید. اگر شمارشگر دو انگشتی بود یکی را برای گلبول قرمز آلوده و دیگری را برای غیر آلوده در نظر بگیرید. ۴. بعد از شمردن تمام انگل‌ها و گلبول‌های قرمز به میدان بعدی حرکت کنید، از الگوی نشان داده شده در شکل ۱ تبعیت کنید و روش شمارش را تکرار کنید. مراقب باشید که میدان‌ها روی هم نیافتند. در عرض گسترش به مقداری که لازم باشد حرکت کنید. تمام گلبول‌های آلوده و غیر آلوده را بشمارید حتی اگر تعداد گلبول‌های قرمز از ۲۵۰ عدد تجاوز کند. ۵. شمارش را زمانی که حدود ۲۰ میدان هریک با حدود ۲۵۰ گلبول قرمز (حدود ۵۰۰۰ گلبول قرمز) شمردید، متوقف کنید. تعداد واقعی گلبول‌های آلوده و غیر آلوده را بر روی یک برگ کار مناسب یادداشت کنید. از این الگوها برای محاسبه شمارش کلی انگل در هر میکرولیتر خون استفاده کنید. ۶. زمانی که شمارش کامل شد، میزان تراکم انگل را از روی مقدار واقعی گلبول‌های قرمز بیمار حساب کنید. اگر مقدور نبود، از یک میانگینی معادل ۵۰۰۰۰۰ در میکرولیتر و فرمول زیر استفاده کنید. $\text{تراکم انگل در میکرولیتر} = \frac{\text{تعداد گلبول قرمز آلوده} \times 5000000}{\text{تعداد گلبول قرمز شمرده شده}}$

۵. SOP های مرتبط

MM-SOP 6b : ثبت و گزارش نتایج میکروسکوپی

MM-SOP 08: آزمون میکروسکوپی گسترش های ضخیم و نازک برای شناسایی انگل های مالاریا

۶. منابع

WHO. کمک راهنمای تشخیصی مالاریا. ژنوا ۲۰۰۹

WHO. تضمین کیفیت مالاریا. چاپ دوم. ژنوا ۲۰۱۵

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزشی. چاپ دوم. ژنو ۲۰۱۰

WHO. رویه های اجرایی استاندارد بانک لام مالاریا. ژنو ۲۰۱۵ (دردست تهیه)

۷. سوابق مستند

تاریخ (روز/ماه/سال)	ویرایش	یادداشت	فرد مسئول (نام و نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود پریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

آماده‌سازی لکه‌های خون بر روی کاغذ فیلتر

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-10

۱. هدف

توضیح روش آماده‌سازی لکه‌های خون خشک شده بر روی کاغذ فیلتر مناسب جهت آنالیز DNA

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

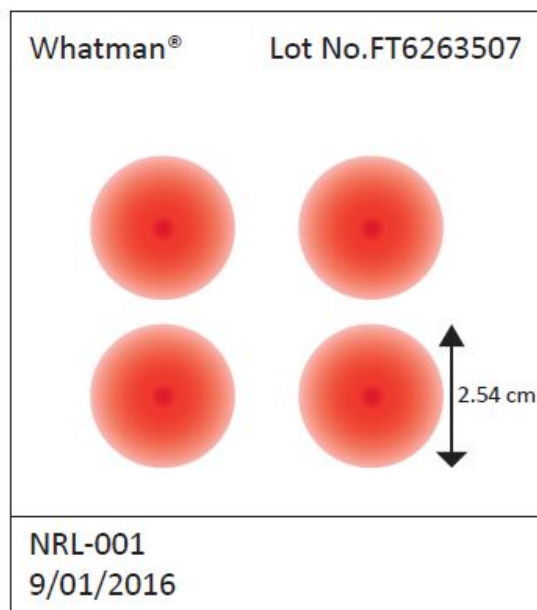
بررسی وجود اسیدهای نوکلئیک با روش واکنش زنجیره پلیمرازی (PCR) برای تشخیص مالاریا بویژه برای موارد عفونت مختلط و کم انگل نسبت به روش میکروسکوپی حساس تر است. برخی از نمونه‌ها در آزمایشگاه به جهت تایید گونه انگل و همچنین موارد عفونت مختلط (MIX) ممکن است به روش PCR مورد آنالیز قرار گیرند. جمع آوری خون به روش لکه گذاری بر روی کاغذ فیلتر را همچنین می‌توان برای تعیین ژنوتیپ سوش انگل در تمایز عفونت‌های ناشی از انتقال محلی، از موارد وارده در برنامه حذف مالاریا مورد استفاده قرار داد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

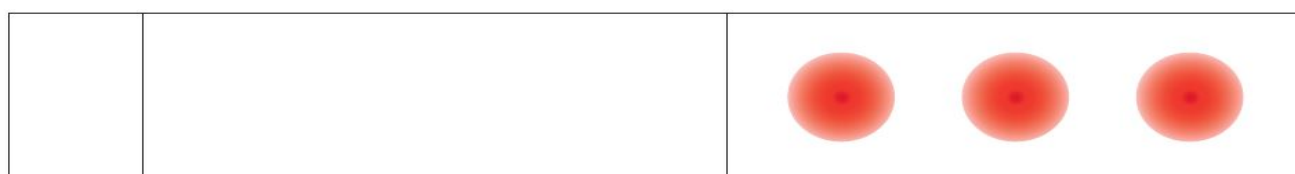
- کاغذ فیلتر واتمن ("آنالیزموقت سریع" (FTA)، واتمن ۲ یا ۳ یا واتمن ۹۰۳) برای امکان هردو آنالیز ژنوتیپی و سرولوژیکی.
- یک میکروپیپت (سمپلر)، با ظرفیت حجمی ۲۰-۲۰۰ میکرولیتر، همراه با نوک متناسب آن
- کیسه پلاستیکی زیپ دار، برای هربیمار یک عدد
- جاذب رطوبت بدون کلرید کبالت (از آنهایی که به تازگی از محتویات بسته‌های تست‌های تشخیص سریع باز شده اند نیز می‌توان استفاده کرد، اما بایستی دقت کرد که تغییر رنگ نداده باشند، در غیر این صورت این رطوبت گیرها را از مراکز فروش آن تهیه کنید).
- خون کامل تازه یا خون همراه با ضد انعقاد (EDTA، سدیم سیترات، سیترات دکستروز یا هپارین)
- یخچال ۴ درجه سانتیگراد (برای نگهداری نمونه به مدت ۴ هفته چنانچه در طی این مدت آزمایش انجام شود)
- فریزر ۲۰- درجه (برای نگهداری نمونه به مدت ۳ ماه چنانچه هدف نگهداری نمونه برای بیش از یک ماه باشد) و
- فریزر ۸۰- (برای مواردی که قصد انجام آزمایش در بیش از یکسال آینده باشد)

نمودار اجرا	شرح فعالیت
<pre> graph TD Start([۱- کاغذ فیلتر را برچسب نویسی کنید. MM-SOP-06a را ببینید: برچسب نویسی گسترش های خونی مالاریا]) --> Step2[۲. چنانچه از کاغذ واتمن FTA استفاده می کنید، مقدار ۱۲۵ µl خون را بکشید و در قسمت مرکز دایره مورد نظر پخش کنید.] Step2 --> Step3[۳. اگر از کاغذ واتمن ۳،۲ یا ۹۰۳ استفاده می کنید دو یاسه قطره ۵۰ - ۴۰ ml را با پیپت روی ناحیه طراحی شده (دایره) منتقل کنید.] Step3 --> Step4[۴. نمونه به کاربرده شده برای ساختن لکه ها اکنون آماده نگهداری در دمای اتاق است.] Step4 --> Step5[۵. پیش از اینکه کاغذ فیلتر را در کیسه زیپ دار بگذارید اجازه دهید نمونه به مدت ۱ ساعت در دمای اتاق خشک شوند] Step5 --> Step6[۶. داخل هر کیسه زیپ دار حاوی نمونه های کاغذ فیلتر، یک رطوبت گیر بگذارید.] Step6 --> Step7[۷. مطمئن شوید که فضای نگهداری کاملاً خشک است. رطوبت گیر را به طور منظم چک کنید، و در صورت لزوم آن را عوض کنید.] Step7 --> Step8[۸. چنانچه در طی چهار هفته نمونه آزمایش شود در یخچال ۴ درجه و برای نگهداری طولانی تر در ۲۰- یا ۸۰- نگهدارید.] </pre>	۱- کد آزمایشگاه، مشخصات بیمار یا کد و تاریخ نمونه گیری را روی کاغذ فیلتر بنویسید (مراجعه کنید به MM-SOP-06a). برچسب نویسی گسترش های خونی مالاریا) به طور اختیاری شما ممکن است حروف اول نام و نام خانوادگی تکنیسین نمونه گیر را نیز بنویسید شکل ۱ را ببینید. ۲. اگر از کارت های FTA واتمن استفاده می کنید، مقدار ۱۲۵ میکرولیتر از خون ((برای دایره ۲/۵۴ cm)) جمع آوری شده در لوله را با پیپت بکشید و با حرکت دایره ای از مرکز به سمت بیرون و متحدالمرکز در مرکز ناحیه مشخص شده بر روی کارت پخش کنید، برای هر بیمار حداقل دو دایره در نظر بگیرید. از لخته شدن خون بر روی کاغذ اجتناب کنید، چرا که باعث تراکم ترکیبات شیمیایی بر روی کارت می شود. همچنین خون را روی کارت نمالید یا به شکل گسترش (اسمیر) در نیاورید. ۳- اگر از کاغذ واتمن ۳،۲ یا ۹۰۳ استفاده می کنید، مقدار ۴۰-۵۰ میکرولیتر از خون بکشید و بر روی ناحیه تعیین شده برای لکه ها پخش کنید. برای هر بیمار دو یا سه لکه تهیه کنید. شکل های ۲ و ۳ را ببینید ۴- نمونه های قرار داده شده بر روی کاغذ فیلتر برای نگهداری در دمای اتاق آماده است. ۵- چنانچه قرار است نمونه مدت کوتاهی بعد از لکه گذاری مورد آزمایش قرار گیرند اجازه دهید پیش از قرار دادن آن در کیسه پلاستیکی زیپ دار حداقل به مدت ۱ ساعت در دمای اتاق خشک شود. از حرارت برای کوتاه کردن زمان خشک شدن استفاده نکنید. لکه های خون خشک شده نسبت به لکه های تازه گذاشته شده ظاهر تیره تری دارند. ۶- درون هر کیسه پلاستیکی زیپ دار حاوی نمونه های کاغذ فیلتر یک رطوبت گیر بگذارید. نمونه های خشک شده را همراه با رطوبت گیر در دمای اتاق نگهداری یا جابجا کنید. ۷- تمام شرایط نگهداری عاری از رطوبت را تحت نظر بگیرید (رطوبت گیر را به طور منظم برای هر تغییر رنگی که نشانگر تماس با رطوبت می باشد چک کنید و در صورت نیاز عوض کنید). ۸- چنانچه نمونه ها در مدت زمانی معادل ۴ هفته مورد آزمایش قرار گیرد آنها را در یخچال ۴ درجه نگهداری کنید. برای نگهداری طولانی تر، آنها را در دمای ۲۰- یا ۸۰- درجه نگهداری کنید.

شکل ۱. لکه‌های خون خشک شده بر روی کاغذ فیلتر FTA و اتمن



شکل ۲. لکه‌های خون خشک شده ۲ یا ۳ تایی بر روی کاغذ صافی و اتمن که به شکل قطعه ای، با ابعاد ۶/۳۵×۲/۵۴ سانتی متری برش خورده و یک نوار کاغذی سفت دیگری به عنوان یک پوشش و محل برچسب نویسی روی آن الصاق می‌شود

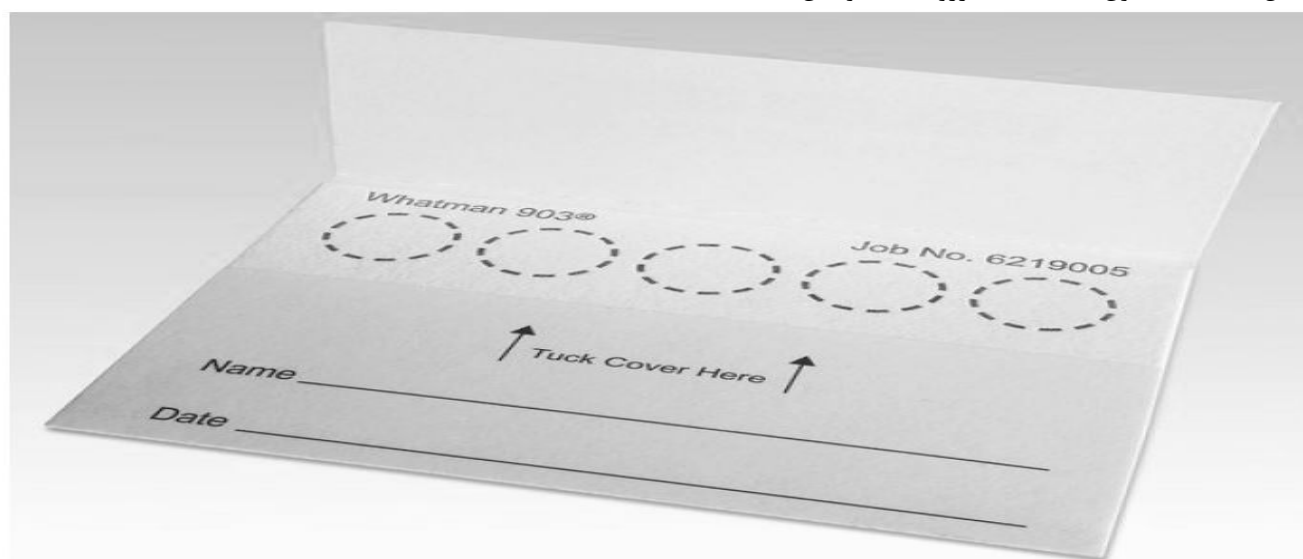


کاغذ صافی با ۲ یا ۳ لکه خون (نمای داخلی)

Flap to close	Fold here NRL-001 19/01/2016	Fold here
---------------	---	-----------

کاغذ سفت (نمای روبرو، به عنوان یک پوشش و همچنین محل برچسب نویسی برای کاغذ صافی حاوی خون عمل می‌کند)

شکل ۳. لکه‌های خون خشک شده بر روی کاغذ و اتمن ۹۰۳



۵. نکات

- برای جلوگیری از آلودگی کاغذ فیلتر دستکش دست کنید
- احتیاطات عمومی، شامل ابزارهای حفاظت پرسنلی مرتبط نظیر روپوش یا گان، ماسک و عینک لزوما باید استفاده شود.
- در زمانی که انجام آزمایش (مثال: تست تعیین ژنوتیپ و آزمون‌های سرولوژی) بر روی نمونه‌ها بلافاصله امکان پذیر نیست ، چنانچه در یک فاصله زمانی ۴ هفته‌ای انجام شود آن را در یخچال ۴ درجه نگهداری کنید.
- چنانچه انجام آزمایش به ۳ ماهه بعد موکول شود نمونه‌ها را در ۲۰- درجه نگهداری کنید.
- چنانچه انجام آزمون به یک زمان طولانی تر به طور مثال بیش از یک سال موکول شود نمونه‌ها را در ۸۰- درجه نگهداری کنید.

۶. SOPهای مرتبط

MM-SOP-6a: برچسب نویسی گسترش‌های خونی

۷. منابع

WHO. روش اجرایی استاندارد بانک لام مالاریای کشوری. ژنو. ۲۰۱۵. (دردست تهیه)

۸. سابقه مستند

تاریخ (ماه. سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام و نام خانوادگی)
۱۳۰۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود پریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

روش‌های ایمنی عمومی در آزمایشگاه میکروسکوپی مالاریا

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-11

۱. هدف

توضیح روش‌های ایمنی عمومی درحین تهیه نمونه خون، حمل خون، آماده‌سازی گسترش و رنگ آمیزی برای میکروسکوپی مالاریا.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌ها برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

کارکنان آزمایشگاه فعالیت‌هایی انجام می‌دهند که ممکن است در حین انجام آنها در تماس با بافت انسانی و نمونه‌های مایع، با خطراتی مواجه شوند. مایعات بدن انسان، بویژه نمونه‌های خون، به طور بالقوه منبعی از بیماری‌های قابل انتقالی مانند: ابتلاء به ویروس های

HIV-1 و HIV-2 (ویروس نقص ایمنی انسانی)، انواع هپاتیت‌های نوع B و C و ویروس‌های تب زای خونریزی‌دهنده (ویروس ابولا) که از طریق تماس مستقیم با پوست پاره شده و غشاء موکوسی وارد بدن انسان می‌شوند، می‌باشد. ابتلای به این عفونت‌ها می‌تواند از طریق تماس مستقیم با خون و دیگر مایعات بدن ایجاد شود. ورود اتفاقی از طریق پارگی‌های روی پوست که بوسیله اجسام برنده، تماس با سایر ابزارها و اشیاء جامد آلوده دیگر نیز می‌تواند صورت گیرد. تمام کارکنان آزمایشگاه و مجموعه درگیر بایستی با فرض براینکه تمام نمونه‌های انسانی، بالقوه آلوده‌کننده هستند، پیشگیری‌های عمومی را برای اجتناب از ابتلای به عفونت‌های با منشأ خون انسانی را به کار بگیرند. سرپرست آزمایشگاه بایستی مطمئن شود که تمام کارکنان به خوبی آموزش‌های لازم را درمورد پیشگیری‌های عمومی دیده اند و اینکه راهنمایی‌های مرتبط به نحو مناسبی در آزمایشگاه در معرض دید کارکنان قرار دارد.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- گان یا روپوش آزمایشگاهی
- عینک ایمنی (عینک آزمایشگاهی)
- اتانول یا ایزوپروپیل الکل ۷۰٪ یا هیپوکلریت سدیم ۱۰٪
- شوینده
- محلول هیپوکلریت حاوی کلرین ۱ گرم در لیتر در دسترس برای استفاده عمومی
- محلول هیپوکلریت حاوی کلرین ۵ گرم در لیتر
- دستکش لاتکس یک بار مصرف
- صابون مایع ضدبakterی یا ضدعفونی کننده
- ظرف نگهداری اجسام نوک تیز (Safty Box)
- ظرف مخصوص پسماندهای عفونی
- ظرف مخصوص پسماندهای غیر عفونی
- حوله دست یا دستمال کاغذی
- آب
- یک اتوکلاو (از نوع مرغوب)

۴. روش اجرا

۴-۱. آزمایشگاه یا محل کار

- یک مکان تمیز، مرتب و عاری از گرد و غبار با فضای کافی به اندازه حداقل دو نفر تکنیسین آزمایشگاه مهیا کنید.
- سطوح کاری را بلافاصله بعد از پایان کار یا در پایان یک روز کاری با سفیدکننده (هیپوکلریت سدیم)، ایزوپروپیل الکل یا اتانول ۷۰٪ تمیز یا ضدعفونی کنید.

- تمام محلول‌ها و رنگ‌ها را به جهت استفاده مناسب با اطلاعاتی نظیر نام، تاریخ تهیه و شروع مصرف و تاریخ انقضاء در صورت امکان برچسب نویسی کنید.
- تمام ظروف شیشه‌ای و دیگر وسایل نظیر ظروف رنگ آمیزی را برای استفاده مجدد با شوینده تمیز کرده و با آب بشوید.
- تمام وسایل و ابزارهای مورد استفاده را در جعبه‌ها یا کثوهای طراحی شده برای این کار، نگهداری کنید، بروی قسمت خارجی آن به شکل مناسبی برچسب بزنید و در محلی که عاری از گرد و غبار، خاک و حشرات باشد نگهداری کنید.
- نمونه‌های خون را براساس قوانین کشوری یا بین المللی قابل اجرا، بسته‌بندی و منتقل کنید.
- مواد شیمیایی آسیب رسان نظیر متانول را در زمان عدم استفاده در گنجه قفل شده نگهداری کنید.

۴-۲. حفاظت شخصی

- تمام کارمندانی که با نمونه‌های خون سروکار دارند بایستی براساس یک خط مشی کشوری واکسینه شده باشند (برای مثال در مقابل هیپاتیت B).
- در آزمایشگاه یا در فیلد از دستکش‌های لاتکس یک بار مصرف در هنگام حمل خون استفاده کنید. برای تمام روش‌هایی که احتمال تماس اتفاقی و مستقیم با خون و یا مواد عفونی وجود دارد دستکش بپوشید. دستکش‌های آلوده یا سوراخ شده را دور بیاندازید.
- زمانی که در آزمایشگاه کار می‌کنید روپوش یا گان بپوشید، و در هنگام ترک آزمایشگاه و یا در زمانی که در خارج آزمایشگاه هستید آن را از تن درآورید.
- عینک ایمنی به چشم بزنید.
- زخم‌های پوستی نظیر بریدگی‌ها، خراشیدگی‌ها و التهاب‌های پوستی را با یک پماد (مرهم) ضدآب یا چسب زخم پیش از دستکش به دست کردن بپوشانید.
- داروها، وسایل آرایشی یا مواد غذایی را در آزمایشگاه نگهداری نکنید، از به کار بردن فرآورده‌های ترکیبی، لنزهای تماسی، خوردن و آشامیدن در محل‌های کار آزمایشگاه خودداری کنید.
- استفاده از تلفن همراه در آزمایشگاه نبایستی مجاز باشد.
- در هنگام استفاده از کامپیوتر شخصی و تلفن ثابت، دستکش‌ها را از دست خارج کنید.
- شستشوی مناسب دست‌ها را در زیر شیرآب و با استفاده از ضدعفونی کننده‌های پوست، صابون مایع ضد باکتری یا الکل ۷۰٪ را قبل و بعد از کار و همچنین پیش از ترک آزمایشگاه انجام دهید.

۴-۳. ایمنی در حین خون‌گیری و حمل آن

- فقط از لانست، سرنگ و سرسوزن‌های زیرپوستی یک بار مصرف استفاده کنید. هرگز از آنها استفاده مجدد نکنید.
- از پیت‌ها به طور صحیح استفاده کنید مثلاً هرگز با دهان مکش نکنید، از ابزارهای مکانیکی برای مکش استفاده کنید.
- سرسوزن‌ها را دقیقاً لحظه‌ای قبل از استفاده باز کنید، آنها را با دقت حمل کنید. بعد از استفاده، سرپوش گذاری (Recap) نکنید، سرسوزن را درون سطل مجهز به تیغه برش بیاندازید. کل مجموعه سرنگ و سرسوزن برش خورده را در یک ظرف مخصوص پسماندهای نوک تیز بیاندازید.
- در هنگام حمل خون دقت کنید که حباب یا ذرات مایع معلق در هوا (aerosol) (با منشاء خون ایجاد نشود).

۴-۴. تماس اتفاقی با عفونت‌های بالقوه نمونه‌های خون

- تمام روش‌های کمک‌های اولیه بایستی در آزمایشگاه به طور شفاف و قابل اجرا در معرض دید باشد.
- هرگونه آسیب و حوادث فهرست شده در زیر را هرچه سریعتر به مامور (متصدی) بخش کنترل عفونت آزمایشگاهی یا مدیر آزمایشگاه، سرپرست یا شخصی که عهده دار کمک‌های اولیه است گزارش کنید.
- هرگونه تماس و یا اتفاقی که ناشی از تماس با نمونه‌های بالقوه عفونت زا (برای مثال: خون، سرم، پلاسما) باشد.
- هرگونه ریزش خون در چشم یا بروی پوست بریده شده، بریدگی ناشی از شیشه شکسته یا سوراخ شدگی با نیدل یا سرنگ، و هرگونه علائم ناخوشی که بعد از یک اتفاق رخ دهد.
- هرگونه ریختن خون را بایستی سریعاً با دستمال کاغذی پوشاند تا خون ریخته شده جذب شود، و سپس محلول هیپوکلریت ۵ گرم در لیتر یا اتانل ۷۰٪ را با دقت بروی دستمال ریخت.

- زمانی که سلامت پوست به هردلیلی مانند، بریدگی پوست، خراش و یا سوراخ شدگی پوست بوسیله سرسوزن‌های آلوده به هم می‌ریزد، پوشش آلوده شده را بیرون بیاورید و بلافاصله ناحیه آسیب دیده را برای مدت ۱۵ دقیقه با آب و صابون بشوید.
- زمانی که خون در چشم ترشح شد، بلافاصله چشم را در زیر فشار آب و با شدت برای حداقل ۱۵ دقیقه بشوید.
- به دستور العمل روش‌های ایمنی استاندارد برای موارد اورژانسی مراجعه کنید.
- در صورت نیاز، پیگیر توصیه‌های پزشکی آن باشید.

۵. منابع

WHO. اصول ایمنی زیستی در آزمایشگاه. ویرایش سوم. ژنوا ۲۰۰۴.

۶. سوابق مستند

تاریخ (ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

استفاده، مراقبت و نگهداری از میکروسکوپ

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-12

۱. هدف

توضیح روش جامع درمورد استفاده، مراقبت و نگهداری از میکروسکوپ در آزمایشگاه‌های مجری طرح میکروسکوپی مالاریا.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع کشوری، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

میکروسکوپ‌های نوری دوچشمی با عدسی‌های شیئی $10\times$ و $40\times$ و یک عدسی شیئی $100\times$ روغنی همراه با یک عدسی چشمی $10\times$ برای میکروسکوپی مالاریا توصیه می‌شود. ماکزیمم پهنای قابل دید یک میدان زمانی بدست می‌آید که منبع نوری میکروسکوپ دارای تابش نوری کافی بوده و این امکان را بوجود بیاورد که در صورت بسته شدن دیافراگم، شفافیت میدان ازدست نرود. ترجیحاً این میکروسکوپ باید دارای یک لامپ داخلی، کندانسور قابل تنظیم (درموردی از کندانسور ثابت هم می‌توان استفاده کرد) و یک فیلتر آبی رنگ باشد.

دقت میکروسکوپی مالاریا وابسته به نحوه عملکرد و استفاده صحیح از میکروسکوپ می‌باشد. میکروسکوپ بایستی در بهترین شرایط نصب شود، از آسیب محافظت شود، متناسب با شرایط کار مورد استفاده قرار گیرد، به طور منظم سرویس و نگهداری شود و در صورت نیاز به تعمیر توسط یک پرسنل با صلاحیت مورد تعمیر قرار گیرد. مراقبت از میکروسکوپ بویژه در مراکزی که در نواحی پرگرد و غبار قرار دارند اهمیت خاصی دارد، بنابراین درچنین شرایطی بایستی در زمان عدم استفاده از میکروسکوپ آن را با روکش مخصوص میکروسکوپ پوشاند تا در هنگام نظافت کف آزمایشگاه از آسیب درامان بماند.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- میکروسکوپ مجهز به دو جفت عدسی $10\times$ چشمی و عدسی‌های شیئی $10\times$ ، $40\times$ و $100\times$ (روغنی) و قسمت‌های مکانیکی.
- پوشش محافظت کننده از گرد و غبار
- کاغذ لنز پاک کن مخصوص
- محلول تجاری مخصوص تمیز کردن میکروسکوپ
- پارچه نرم

۴. روش

۴-۱- نقل و انتقال و جابه جایی میکروسکوپ

- میکروسکوپ را با جعبه محافظ اصلی خود و درحالی که درون وسایل خاص بسته‌بندی خود (کائوچوی مخصوص آن) قرارداده اید جابجا کنید تا از تکان خوردن درحین جابجایی جلوگیری شود.
- چنانچه جعبه اصلی آن موجود نبود، ازجعبه‌ای که به طورخاص برای نقل و انتقال میکروسکوپ توسط شرکت سازنده ساخته شده و یا یک محفظه دست ساز متناسب با میکروسکوپ که محتوی فوم یا مواد مشابه بسته‌بندی باشد، برای جلوگیری از تکان خوردن در حین نقل و انتقال استفاده کنید.

- در حین انتقال، میکروسکوپ را از حرکت و لرزش اضافی محافظت کنید. به گونه‌ای ببندید که در حین انتقال در داخل وسیله نقلیه به اطراف حرکت نکند و از بالای دیگر وسایلی که همزمان انتقال داده می‌شوند نیافتد، میکروسکوپ را از تماس با آب (باران، سیل، افتادن در آب)، حرارت زیاد، تابش نور مستقیم خورشید و جوندگان محافظت کنید.
- میکروسکوپ را با دو دست و به شکلی که یک دست در زیر میکروسکوپ و دست دیگر ستون میکروسکوپ را نگه داشته حمل کنید.

۲-۴- مکان میکروسکوپ

- میکروسکوپ را روی یک میز محکم، مسطح، هموار و بدون لرزش قرار دهید. در بزرگنمایی‌های بالا، کمترین حرکت میز منجر به جابجایی بسیار بزرگی در تصویر دیده شده توسط میکروسکوپیست می‌شود.
- میکروسکوپ را در جایی قرار دهید که میکروسکوپیست بتواند پاهای خود را به طور کامل در زیر میز قرار دهد. ترجیحاً از صندلی‌هایی با قابلیت تنظیم ارتفاع استفاده کنید.
- میکروسکوپ را در مقابل پنجره رو به تابش شدید خورشید قرار ندهید. آنرا در مقابل دیوار یا پنجره تاریک قرار دهید.

۳-۴- نصب میکروسکوپ

- از راهنمای شرکت سازنده جهت بهترین حالت نصب سیستم نوری و استفاده عمومی پیروی کنید.
- روزنه دیافراگم را جهت دست یابی به بیشترین مقدار عمق میدان، در وضعیت توصیه شده توسط شرکت سازنده قرار دهید.
- چنانچه شرکت سازنده دیافراگمی را بر روی کندانسور تعبیه کرده باشد، آن را در هنگام استفاده از عدسی ۱۰۰X شیئی خود تنظیم کنید.
- از روش زیر برای مواردی که عدسی چشمی میکروسکوپ برداشته می‌شود استفاده کنید.
 - 0 کندانسور را بالا بیاورید.
 - 0 لامپ را در وضعیت "low" قرار دهید.
 - 0 شیئی 40x را انتخاب کنید.
 - 0 دیافراگم را ببندید.
 - 0 قطعه چشمی را بردارید.
 - 0 در داخل لوله محل عدسی چشمی نگاه کنید، شروع به تنظیم کندانسور کنید تا زمانی که کناره دیافراگم به طور دقیق قابل رویت شود (در نقطه کانونی چشم ما قرار گیرد) بدون اینکه یک حاشیه خارجی به رنگ سبز یا قرمز دیده شود.
 - 0 دیافراگم را تا زمانی که عدسی شیئی کاملاً با نور پر شود باز کنید.
 - 0 شکل نور معمولاً به حالت هشت وجهی است، زمانی که نقاط هشت ضلعی نور به سطح خارجی عدسی شیئی برخورد می‌کند، در این حالت دیافراگم را باز کنید تا نور به حالت دایره‌ای ظاهر شود.
 - 0 قطعه چشمی را جایگزین کنید.
- یک روش جایگزین دیگر، حالتی که نیاز به برداشتن عدسی چشمی نباشد، اینست که میکروسکوپ را در وضیت تابش قرار کهلر دهید.
 - 0 دیافراگم روی کندانسور را ببندید.
 - 0 منبع نوری زیر میکروسکوپ، جایی که نور به درون کندانسور منعکس می‌شود را ببندید.
 - 0 شدت تابش نور را تا جایی که ممکن است بالا بیاورید.
 - 0 یک گسترش خونی رنگ آمیزی شده را روی صفحه قرار دهید، روغن ایمرسیون اضافه کنید، از عدسی شیئی 100x روغنی استفاده کنید.
 - 0 درون عدسی چشمی میکروسکوپ نگاه کنید، کندانسور را با بالا و پایین کردن تنظیم کنید تا حاشیه میدان شفاف شود.

0 در صورت نیاز از پیچ تنظیم روی کندانسور برای حرکت دادن دایره نور به سمت مرکز میدان استفاده کنید.

0 شدت نور را پایین بیاورید، و پیش از استفاده، روزنه دیافراگم و منبع نور را باز کنید.

- فاصله بین دو عدسی را تنظیم کنید.

- دو عدسی چشمی را نیز تنظیم کنید.

۴-۴- استفاده از میکروسکوپ

- با اجزاء میکروسکوپ و عملکرد آنها جهت استفاده بهینه آشنا شوید.

- منبع نوری میکروسکوپ را روشن کنید، میزان مناسب نور را جهت دستیابی به سطح بهینه‌ای از شفافیت با تغییر (کم و زیاد کردن) دکمه تنظیم نور در پایین میکروسکوپ تنظیم کنید.

- عدسی شیئی با بزرگنمایی کوچک را در موقعیت قرار دهید، چشمی را بردارید، به سمت پایین و داخل لوله چشمی نگاه کنید و آئینه و دیافراگم را به گونه‌ای تنظیم کنید که نور در داخل لوله به سمت بالا منعکس شده و یک پرتو نور حتی المقدور دایره‌ای قابل رؤیت، در میدان دیده شود.

- نمونه را ابتدا با شیئی ۱۰X، سپس با ۴۰X و متعاقباً با شیئی ۱۰۰X روغنی ببینید.

پیشگیری از آسیب به عدسی شیئی ۴۰X

- بلافاصله هر مقدار روغنی که به صورت اتفاقی با عدسی شیئی ۴۰X تماس حاصل نموده را پاک کنید. چرا که عدسی ۴۰X بلافاصله بعد از ۱۰۰X قرار گرفته و همچنین به علت اینکه این عدسی یک عدسی بلند است، به آسانی در تماس اتفاقی با روغن ایمرسیون قرار می‌گیرد.

- عدسی شیئی ۴۰X در مقابل روغن، نفوذناپذیر نیست، و باقی ماندن هر مقدار روغن روی آن باعث نفوذ روغن به درون عدسی و رسوب بر روی عدسی پایین تر می‌شود. در این مورد تنها شرکت سازنده قادر به بازکردن عدسی شیئی و تعمیر آن می‌باشد.

پیشگیری از آسیب به عدسی شیئی ۱۰۰X

- قبل از برداشتن لام صفحه مکانیکی را پایین بیاورید.

- بعد از پایان بررسی میکروسکوپی، بلافاصله با کاغذ مخصوص لنز پاک کن و تمیزکننده تجاری عدسی، عدسی شیئی را پاک کنید. چنانچه این کار را انجام ندهید، روغن روی عدسی در گذر زمان سفت و سخت شده و روی کارایی نوری آن اثر می‌گذارد.

- برای محافظت از عدسی شیئی ۱۰۰X، بایستی عدسی را در زمان عدم استفاده به سمت بالا بچرخانید.

۴-۵- مراقبت‌های روزانه

- میکروسکوپ را از جهت آسیب احتمالی و عدم کارایی بررسی کنید.

- هرگونه آسیب و عملکرد بد میکروسکوپ را در دفتر مراقبت‌های روزانه میکروسکوپ یادداشت کنید. اجزای میکروسکوپ را با پارچه تمیز پاک کنید.

- عدسی‌های شیئی را در پایان کار روزانه تمیز کنید.

- مطمئن شوید که روغن باقی مانده را پاک کرده‌اید. هیچ قسمتی از میکروسکوپ را با گزیلول پاک نکنید، چراکه هم به میکروسکوپ آسیب می‌زند و هم سمی است.

- عدسی شیئی را لزوماً با کاغذ لنز پاک کن تمیز نمایید. هرگز عدسی‌ها را با الکل، پارچه معمولی، دستمال کاغذی، دستمال توالت، پارچه نخی یا حوله دستی تمیز نکنید، زیرا باعث ایجاد خراش روی سطح عدسی می‌شود.

- میکروسکوپ را در زمان عدم استفاده با یک روکش ضد گرد و غبار بپوشانید.
- در پایان روز میکروسکوپ را خاموش کنید، و برای جلوگیری از آسیب ناشی از نوسانات جریان برق میکروسکوپ را از برق بکشید.
- صفحه اتصال عدسی‌ها را بدون روکش نگذارید، از روکش مخصوص عدسی‌ها یا از نوار مخصوص لاک و مهر کردن استفاده کنید.

۴-۶- نگهداری

- در آب و هوای گرم و مرطوب قارچ‌ها به آسانی روی عدسی‌ها و منشور رشد می‌کنند. بنابراین میکروسکوپ را در زمان عدم استفاده و برای جلوگیری از رشد قارچ بر روی سطوح شیشه‌ای آن، در شرایط تمیز و خشک نگهداری کنید. برای مثال میکروسکوپ را می‌توان در یک محفظه با دمای ثابت و رطوبت پایین نگهداری کرد. عدسی‌ها و منشور را می‌توان در جعبه غیرقابل نفوذ نسبت به جریان هوا و حاوی رطوبت گیر (فاقد کلرید کبالت) نگهداری کرد.

۴-۷- تعمیرات

- پرسنل استفاده‌کننده از میکروسکوپ معمولاً می‌توانند یک لامپ شکسته یا یک فیوز از کار افتاده را با رعایت دقیق مراحل دستورالعمل شرکت سازنده تعویض کنند. سایر تعمیرات بایستی به وسیله یک تکنیسین یا مهندس سرویسکار صاحب صلاحیت انجام شود.
- عدسی‌ها و همچنین پایه عدسی‌های یک میکروسکوپ را با دیگری تعویض نکنید.
- سرویس‌های دوره ای، نظیر تنظیم نور، تعویض عدسی‌ها و تعمیر و روغن کاری صفحه میکروسکوپ، بایستی توسط یک کارشناس فنی صاحب صلاحیت انجام پذیرد.
- تمام تعمیرات انجام شده را در برگه مراقبت و نگهداری میکروسکوپ ثبت کنید.

۵. نکات

ایمنی و مراقبت

- منبع نوری و اتصالات میکروسکوپ بایستی به شکلی ثابت و ایمن بوده و کارکنان را در معرض خطر برق گرفتگی قرار ندهد.
- میکروسکوپ و اتصالات برقی آن نبایستی در معرض تماس با آب باشد.
- بایستی از آسیب به چشمان به علت تماس چشم با نور شدید لامپ هالوژنی مراقب نمود.
- از میکروسکوپ بایستی به شکلی سازگار با بدن (ارگونومیک) استفاده کرد تا از خستگی کمر و گردن جلوگیری شود.

تضمین کیفیت

- وضعیت و نحوه مراقبت از میکروسکوپ را بایستی در حین بازدیدهای نظارتی مورد بررسی قرار داد. دقت شود که آیا یک دفتر ثبت مراقبت از تجهیزات آزمایشگاهی نیز وجود دارد.
- یک نمودار مراقبت از میکروسکوپ نظیر جدول موجود در انتهای این SOP نیز ممکن است استفاده شود.

علل خطا

- تعمیرات غیر تخصصی منجر به معیوب نمودن میکروسکوپ می‌شود.
- برداشتن عدسی سر میکروسکوپ، مگر اینکه آنها به گونه خاصی برای لامپ‌های داخل یا خارج لوله میکروسکوپ طراحی شده باشند.
- برداشتن عدسی سر میکروسکوپ از میکروسکوپ‌های یکپارچه، و در معرض قرار گرفتن قسمت‌های نوری در مقابل گرد و خاک و قارچ.

۷. منابع

WHO. دسترسی عمومی به تست‌های تشخیصی مالاریا. یک کتاب راهنمای قابل استفاده. ژنو: ۲۰۱۱

WHO. اصول میکروسکوپی مالاریا. بخش ۱. راهنمای آموزش گیرندگان. ژنو: ۲۰۱۰

۸. سوابق مستند

تاریخ (ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP ۱. دکتر عباس شهبازی ۲. مهندس مسعود یریان ۳. علیرضا صادقی ۴. علی حافظی ۵. فیروزه گوشه

مدیریت پسماندهای تولید شده از تست‌های تشخیصی مالاریا

روش اجرایی استاندارد میکروسکوپی مالاریا MM-SOP-13

۱. هدف

توضیح روش مدیریت پسماندها در آزمایشگاه‌های انجام‌دهنده تست‌های تشخیص سریع یا میکروسکوپی مالاریا

این روش اجرای استاندارد، به عنوان مکملی برای راهنمای مدیریت پسماندهای مراقبت سلامت، در نظر گرفته شده است. این روش در واقع بر روی پسماندهای پرمخاطره تولید شده در حین انجام تست‌های تشخیص مالاریا، از جمله پسماندهای برنده، پسماندهای عفونی، پسماندهای شیمیایی و پسماندهای غیر مخاطره آمیز، تمرکز نموده است. سیاست‌ها و دستورالعمل‌های کشوری بایستی در جهت تکمیل و حمایت این مستند به مشاوره گذاشته شود.

این روش تنها با تایید یک هماهنگ‌کننده کشوری مسئول تضمین کیفیت میکروسکوپی مالاریا قابل تغییر است. تمام روش‌های تخصصی توصیف شده برای همه میکروسکوپیست‌های مالاریا در آزمایشگاه‌های مرجع ملی، آزمایشگاه‌های بیمارستانی یا آزمایشگاه‌های بهداشتی ارائه‌دهنده خدمات سلامت مجری برنامه میکروسکوپی مالاریا، اجباری است.

۲. مقدمه

پسماندهای حاصل از تست‌های تشخیص مالاریا می‌تواند هم به لحاظ عفونی و هم از نظر زیست محیطی آسیب رسان باشد. کلیه مراکز بایستی یک سیستم مدیریت پسماندهای حاصل از مراقبت سلامت را، در جهت حفاظت از کارکنان، جامعه و محیط ساماندهی کنند. در جهت بدست آمدن یک سیستم کارآمد مدیریت پسماند و مقرون به صرفه، پرسنل بهداشتی بایستی، به طور کامل نسبت به نحوه جداسازی و دفع انواع متفاوت پسماندهای حاصل از مراقبت‌های بهداشتی آگاه بوده و آموزش‌های لازم را دیده باشند.

خون از جمله مهمترین منابع آلودگی با HIV، ویروس هپاتیت B، ویروس هپاتیت C، و دیگر عفونت‌های با منشاء خون در پرسنل بهداشتی است. بنابراین تمام کارکنان بهداشتی بایستی درمورد پیشگیری‌های عمومی مورد استفاده در جمع آوری، حمل، جابجایی، نحوه برخورد و دفع پسماندها تحت آموزش قرار گرفته و قادر به تشخیص و جداسازی پسماندهای پر خطر (اجسام برنده و پسماند عفونی) از پسماندهای بی خطر (غیر عفونی) باشند.

۳. مواد، تدارکات و تجهیزات

- ظرف مخصوص اجسام برنده (Safty box)
- سطل مخصوص باقی مانده اجسام نوک تیز (احتمالاً منظور safety box یا ظرف مخصوص قطع سر سوزن است)
- سطل پسماند (شاید منظور سطل زباله باشد)
- سری سطل زباله‌های رنگ‌بندی شده یا کیسه زباله‌های رنگ‌بندی شده (توضیح: هر رنگ برای مصرف خاصی)
- دستکش یک بار مصرف
- دستکش مقاوم به سوراخ شدن (دستکش باغبانی)
- یک اتوکلاو

- اجسام تیز و برنده (نیدل‌های زیر پوستی، لانس‌ها و شیشه شکسته) را در یک ظرف مقاوم به سوراخ شدگی که به این شکل "ظرف اجسام برنده" برچسب نویسی شده باشد با درپوش مخصوص آن قرار دهید. زمانی که سه چهارم آن پرشد، درب آن را ببندید و پیش از آنکه اتوکلاو کنید در یک ظرف "پسماند عفونی" قرار دهید. هرگز ظروف حاوی اجسام برنده و عفونی را در مراکز جمع آوری نمونه به حال خود رها نکنید یا آن‌ها را در زیر خاک مدفون نکنید.
- تمام پسماندهای مخاطره آمیز غیر از اجسام برنده را در ظروفی که با عنوان خاصی طراحی شده "سطل پسماند عفونی" و به طور مجزا از پسماندهای غیر عفونی قرار دهید. از ظروف فلزی یا جنس پلاستیک سخت همراه با درپوش وبا رنگ‌بندی مناسب که آنها را از ظروف پسماند غیر عفونی مجزا می‌کند استفاده کنید.
- از کیسه‌های رنگ‌بندی شده یک بار مصرف برای پسماندهای عفونی مصرفی استفاده کنید، چنانچه با رنگ‌بندی یا ظاهری متفاوت از ظروف مربوط به پسماندهای غیر عفونی متمایز شوند بسیار عالی است.
- تمام مواد عفونی داخل آزمایشگاه را اتوکلاو (جریان بخار) کنید یا بسوزانید، هرگز آنها را در محل رها نکنید.
- هرگونه اجناس پلاستیکی یا شیشه‌ای قابل استفاده مجدد را درون یک ظرف حاوی محلول ضد عفونی (مانند محلول هیپوکلریت سدیم ۰/۱٪) تازه تهیه شده، که در محل کار قرار دارد بگذارید تا زمان شستشوی آن فرا رسد. اجسام ضد عفونی شده را در یک ظرف جهت اتوکلاو کردن یا سوزاندن قرار دهید. ظرف نیز بایستی پیش از استفاده مجدد اتوکلاو و شسته شود. وسایل قابل استفاده مجدد را با دقت هرچه بیشتر با آب و مایع ضد عفونی کننده بشویید، با آب دوبار تقطیر آب کشی کنید، و وپیش از استفاده اتوکلاو کنید.
- فرآورده‌های یک بار مصرف ضد عفونی شده را در ظروف مخصوص پسماند عفونی جهت اتوکلاو کردن یا سوزاندن قرار دهید.
- هرگونه مواد بیولوژیک دورانداختنی را پیش از شستشو درون یک پوشش پارچه‌ای پیچیده و در محلول هیپوکلریت ۰/۵٪ قرار داده و به مدت ۱۵ دقیقه به حال خود رها کنید. پارچه آلوده شده را در ظرف پسماند عفونی بیاندازید.
- همیشه محل کار تمیز و کثیف را از یکدیگر جدا کنید (توضیح: محلی را به کار تمیز و محلی را به کار کثیف اختصاص دهید)

۴-۲- جداسازی و دفع پسماندهای عفونی تولید شده از تست‌های تشخیصی مالاریا

نوع پسماند	علامت‌ها و رنگ بندی	نوع ظرف	نوع دفع و عفونت زدایی
برنده ها: لانتست آلوده به خون، نیدل‌های زیرپوستی، اسلاید و شیشه شکسته، پیپت و چاقوی جراحی	کد رنگ مخصوص (رنگ ازپیش تعیین شده و قراردادی)، مشخص شده با متن "برنده" همراه با علامت خطر جانی	ظرف ساخته شده از جنس پلاستیک سخت مقاوم به پارگی و نفوذ آب	ضد عفونی به روش شیمیایی یا اتوکلاو کردن و در ادامه سوزاندن، خرد کردن یا بازیافت
پسماندهای عفونی نظیر: وسایل جمع آوری خون، ظروف و لوله‌های استفاده شده خونی، سواب، بانداز، دستکش ها، کاست‌های تست سریع، گسترش‌های خونی رنگ نشده	کد رنگ (رنگ از پیش تعیین شده یا قراردادی)، مشخص شده با عبارت "عفونی" همراه با علامت خطر جانی	ظرف یا کیسه پلاستیکی محکم و غیر قابل نشتی که بتوان اتوکلاو کرد	اتوکلاو کردن در محل تولید، و در ادامه به روش سوزاندن یا دفن عمیق
پسماندهای شیمیایی نظیر: الکل ها، متانول، گزیلول، حلال ها، سدیم هیپوکلریت، باتری ها	دارای کد رنگ، مشخص شده با عبارت "شیمیایی" همراه با علامت خطر اختصاصی (خورنده، سمی، قابل اشتعال و غیره)	ظرف محکم غیر قابل نشت برای جمع آوری و دفع ایمن	پسماندهای شیمیایی مایع را هرگز با مخلوط کردن یا ریختن در فاضلاب دفع نکنید بلکه آنها را در ظروف یا کیسه محکم و غیر قابل نشت نگهداری کنید.
بی خطر ها مثل: کاغذ، مقوا، پلاستیک، مواد بسته بندی	عدم نیاز به رنگ بندی و علامت خطر زیستی	کیسه پلاستیکی	آنها را مانند پسماندهای خانگی و جامدات معمولی دفع کنید.

۴-۳- نگهداری اجسام برنده و پسماندهای عفونی غیر برنده پیش از دفع نهایی

- پسماندهای برنده، عفونی غیر برنده و غیر عفونی غیر برنده را با یکدیگر مخلوط نکنید.
- به طور مشخص مکانی را برای نگهداری اجسام برنده و پسماندهای عفونی غیر برنده در نظر بگیرید همراه با علامت هشدار دهنده مانند "احتیاط: پسماند عفونی و برنده". جهت حفاظت عمومی و افراد غیر درگیر.
- پسماندهای برنده و عفونی غیر برنده را در اتاق‌های بیماران و مکان عمومی نگهداری نکنید.

۴-۴- دفع اجسام برنده و پسماندهای عفونی غیر برنده:

- مکان‌های مورد نظر بایستی با راهنمای کشوری مطابقت داشته باشد.

۵- نکات

- مطمئن شود که هیچ پسماندی بدون تیمار (عفونت زدایی) رها نشده است. بسته به شرایط آب و هوایی بیش از ۷۲ - ۴۸ ساعت نگهداری نشده است.
- هنگامی که ظرف نگهداری اجسام نوک تیز به اندازه سه چهارم آن پر شد، بایستی سر آن را بست، در ظرف مشخص شده با عنوان "پسماند عفونی" قرارداده، اتوکلاو کرده (چنانچه اتوکلاو در آزمایشگاه موجود باشد) و سوزاند، اجسام برنده را نباید در محل کار دفع کرد.
- تمام مواد عفونی را بایستی اتوکلاو کرد یا سوزاند و نبایستی آنها را مانند سایر زباله‌ها در محل دفن زباله به حال خود رها کرد.
- ظروف نقل و انتقال و قابل استفاده مجدد بایستی غیر قابل نشت بوده و با درپوش خود به طور محکم چفت شوند. این ظروف باید پیش از ورود مجدد به آزمایشگاه ضد عفونی و تمیز شسته شوند. چنانچه از هر دو روش اتوکلاو کردن و سوزاندن برای

آلودگی زدایی استفاده می‌کنید، از ظروف مخصوص استفاده کنید به طور مثال: کیسه‌های با قابلیت اتوکلاو کردن که دارای کد رنگ باشد و نشانگر اینکه آیا محتویات آن باید اتوکلاو شود یا سوزانده شود.

- هرگونه ابزار قابل استفاده مجدد (به طور مثال: شیشه آلات) بایستی بلافاصله پس از استفاده در ظروف مخصوص خود که یکی برای ابزار قابل استفاده مجدد و دیگری برای مواد دفعی، حاوی محلول ضدعفونی (۵٪ هیپوکلریت سدیم) تازه تهیه شده، قرار داد. این گونه ظروف بایستی در هر محل کاری قراردادده شده باشد، و مواد قابل استفاده مجدد باید در تماس با ماده ضدعفونی کننده باقی مانده تا در زمان مناسب شسته اتوکلاو شود.

علت خطاها

- ناکافی بودن مراقبت‌ها و تلاش در ساماندهی، تفکیک و دفع ایمن پسماندها.

۶. منابع

- WHO. دستورالعمل ایمنی زیستی در آزمایشگاه. ویرایش سوم. ژنو: ۲۰۰۴
- WHO. مدیریت ایمن پسماندهای حاصل از فعالیت‌های مراقبت بهداشتی. ویرایش دوم. ژنو: ۲۰۱۴

۷. سوابق مستند

تاریخ (ماه/سال)	ویرایش	توضیحات	فرد مسئول (نام، نام خانوادگی)
۱۳۹۶/۰۴/۱۴	۲	بازنگری و ویرایش فارسی	اعضای کمیته تدوین SOP
			۱. دکتر عباس شهبازی
			۲. مهندس مسعود یریان
			۳. علیرضا صادقی
			۴. علی حافظی
			۵. فیروزه گوشه