

معرفی و کاربرد

کیت تشخیص آلودگی مایکوپلاسما سیناکلون، یک روش PCR سریع با حساسیت بالا به منظور شناسایی آلودگی‌های مایکوپلاسما در محیط کشت سلولی ارائه داده است. تمام مواد مورد نیاز جهت انجام واکنش PCR در کیت موجود است. به منظور افزایش دقت و کاهش امکان خطا در تشخیص آلودگی محیط کشت، طراحی پرایمرهای مایکوپلاسما به شیوه Nested PCR انجام شده است، که این امر منجر به افزایش حساسیت و اختصاصیت کیت می‌شود. در نتیجه DNA سایر منابع نظیر بافت، سلول یا آلودگی‌هایی نظیر E.coli قابل تکثیر در فرایند PCR نمی‌باشد. این کیت توانایی شناسایی هشت گونه اصلی مایکوپلاسما، که تقریباً بالای ۹۵٪ منشا آلودگی محیط کشت سلولی هستند، را دارا می‌باشد. این گونه‌ها شامل: M.arginini, M.fermentans, M.hominis, M.hyorhinis, M. orale, M.pirum, M.salivarium و A.laidlawii نمونه‌های مثبت به راحتی از روی باند ژل آگارز آن‌ها قابل شناسایی هستند که از 219bp تا 426bp به‌عنوان محصول PCR مرحله دوم قابل شناسایی است.

تجهیزات مورد نیاز

ردیف	تجهیزات و مواد
۱	میکروپیوژ
۲	هیتر بلاک در دمای ۶۰ و ۹۵ درجه‌ی سانتیگراد
۳	تجهیزات ژل آگارز
۴	دستگاه ترموسایکلر

Mycoplasma PCR Detection Kit

REF PK3132



Wet Ice

RUO



20 TESTS



محتویات کیت

محتویات	حجم	ترکیبات موجود
بافر لیز	2ml	ترکیبات لیزکننده + آنزیم هضم کننده
PCR Mix I	290μl	بافر تکثیر شامل مقدار بهینه شده از بافرها، dNTP، آنزیم Taq DNA Polymerase و میکس پرایمرها
PCR Mix II	290μl	بافر تکثیر شامل مقدار بهینه شده از بافرها، dNTP، آنزیم Taq DNA Polymerase و میکس پرایمرها
آب دیونیزه	3ml	-
کنترل مثبت	10ml	-

توجه: لطفا قبل از استفاده از کیت، محلول‌های PCR Mix I و PCR MIX II را با توجه به میزان مورد نیاز خود تقسیم کرده و در هر بار استفاده از ویال‌های تقسیم‌بندی‌شده خود استفاده نمایید و آن‌ها را در دمای ۲۰- درجه سانتیگراد نگهداری کنید.

روش کار

تهیه نمونه

۱. جمع‌آوری سلول:

• سلول‌های سوسپانسیون: تعداد سلول مورد نیاز جهت انجام مراحل کیت ۱۰^۴ تا ۱۰^۵ سلول می‌باشد.

• سلول‌های چسبنده: سلول‌ها را توسط اسکارپر از سطح فلاسک جدا کنید و در محیط کشت به‌صورت سوسپانسیون درآوردید. پیشنهاد می‌شود سلول‌ها با تریپسین یا EDTA جدا نشوند چون این مواد باعث از بین رفتن مایکوپلازما می‌شوند.

۲. سلول‌های سوسپانسیون (۱۰^۴ تا ۱۰^۵ سلول) را درون یک میکروتیوب تمیز بریزید و در دمای 4°C در دور 13000rpm به مدت ۵ دقیقه رسوب دهید.

۳. به آرامی و با دقت سوپرناتانت را دور بریزید. سلول‌ها را ۲ مرتبه با بافر (1x) PBS شستشو داده و مجدداً رسوب دهید.

۴. بر روی رسوب سلولی، 100µl بافر لیز بریزید و رسوب را به‌خوبی در آن حل کنید و ورنگس کنید.

۵. میکروتیوب حاوی بافر لیز و سلول‌ها را به مدت یک ساعت در دمای 60°C انکوبه کنید و در این مدت چند بار ویال را وارونه کنید و مجدداً درون دمای 60°C قرار دهید.

۶. سپس نمونه را ۱۰ دقیقه در دمای 95°C انکوبه کنید.

۷. ضایعات سلولی را در دور 13000 rpm به مدت ۵ دقیقه رسوب دهید و سپس سوپرناتانت آن را به آرامی به میکروتیوب تمیز منتقل کنید.

*در این مرحله نمونه برای PCR آماده است.

انجام PCR

قبل از انجام واکنش PCR به نکات زیر دقت کنید:

- آماده‌سازی نمونه، آماده‌سازی مواد PCR و تشخیص آن در مکان‌های مستقل انجام گیرد.
- از هود لامینار جهت آماده‌سازی مواد PCR استفاده شود.
- از آلودگی نمونه‌ها به کنترل مثبت کیت جدا خودداری کنید.

مرحله اول واکنش PCR

۱. مواد مورد نیاز واکنش مرحله اول را براساس جدول زیر با هم ترکیب کنید.

ترکیبات	نمونه	کنترل منفی	کنترل مثبت
PCR Mix I	14.5µl	14.5µl	14.5µl
کنترل مثبت	-	-	1µl
نمونه	5µl	-	-
آب	5.5µl	10.5µl	9. µl
حجم نهایی	25µl	25µl	25µl

۲. مواد موجود در هر میکروتیوب را به آرامی پیمتاژ کنید. درب میکروتیوب را ببندید و اسپین کنید تا محلول در ته میکروتیوب به خوبی جمع گردد.

۳. سپس میکروتیوب‌ها را درون ترموسایکلر گذاشته و پروتکل دمایی زیر را اجرا کنید.

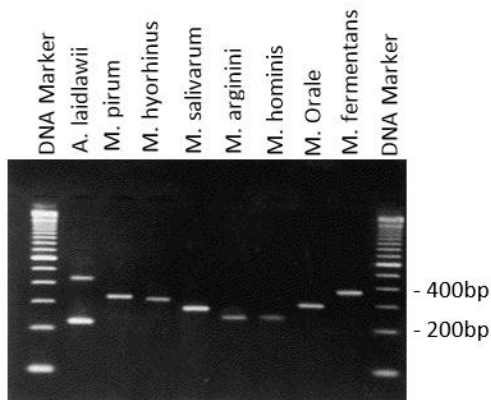
۴. برنامه PCR در مرحله اول و دوم تست به شرح زیر است :

	Initial denaturation: 94°C for 2min		
	Temperature (°C)	Time (seconds)	Cycles
Denaturation	94	40	25
Annealing	55	40	
Elongation	72	40	
	Final elongation :72°C for 1min/ 4°C on hold		

۵. پس از اتمام مرحله اول PCR نیازی به گذاشتن ژل الکتروفورز افقی نمونه نیست و محصول، مستقیماً به مرحله دوم واکنش منتقل می‌شود.

آنالیز/نتیجه گیری

باند مشاهده شده در تست حاوی کنترل مثبت باید در محدوده 290bp باشد و در صورت صحیح بودن مراحل PCR باندی در نمونه کنترل منفی مشاهده نخواهد شد.



Species	Second stage PCR size
M. arginini	236
M. fermentans	365
M. hominis	236
M. hyorhinus	315
M. Orale	290
M. pirum	323
M. salivarum	269
A. laidlawii	426,219

مرحله دوم واکنش PCR

۱. محصول مرحله اول PCR را به عنوان الگو در مرحله دوم بکار ببرید و مواد مورد نیاز واکنش مرحله دوم را براساس جدول زیر با هم ترکیب کنید.






ترکیبات	نمونه و کنترل مثبت	کنترل منفی
PCR Mix II	14.5μl	14.5μl
نمونه (از واکنش اول)	5μl	-
آب	5.5μl	10.5μl
حجم نهایی	25μl	25μl

۲. پس از پایان مرحله دوم 10μl از محصول PCR را بروی ژل 2% بارگذاری کنید و جهت بررسی سائز باندهای مشاهده شده ترجیحا از لدر 100 bp استفاده کنید.

مشکلات احتمالی

مشکل	دلیل احتمالی	راه حل
مشاهده باند در کنترل منفی	آلودگی میکس مواد PCR	- تکرار تست با مواد جدید - جداسازی مکان آماده سازی میکس PCR و افزودن کنترل مثبت
مشاهده باند در خارج از محدوده آلودگی مایکوپلازما	بالابودن تعداد سیکل های PCR	این باندها آلودگی مایکوپلازما را نشان نمی دهند و نیازی به تکرار تست نیست.
عدم مشاهده باند کنترل مثبت	انجام نشدن صحیح فرآیند PCR	تکرار تست دقیقاً ب مطابق با پرونامه PCR پرورشور
مشاهده دو باند در محدوده ۳۰۰ و ۵۰۰ در کنترل مثبت	بالابودن غلظت در الگوی مرحله ی اول	مشاهده ی باند مرحله ی اول در Nested PCR محتمل است و نیازی به تکرار تست نیست.

علائم و راهنماها

Signs	Definitions	Signs	Definitions
	Temperature range on product use		Name and address of the manufacturer of the product
	For Research Use Only		Product technical code
	Number of usable tests		