

**CONTAMINATION is
loading....**

- PCR یک تکنیک بسیار حساس است که به محققان اجازه می دهد میلیون ها نسخه از یک توالی DNA خاص را از چند نسخه اولیه تولید کنند.
 - در حالی که این حساسیت بسیار مفید است، یک جنبه منفی دارد.
 - اگر قطعات DNA از محیط آزمایشگاه، مانند الگوی DNA تکثیر شده در آزمایش PCR قبلی، وارد واکنش یا معرف های PCR یا حتی در فضا و وسایل مصرفی آزمایش شوند، هر چند در مقادیر کم، می تواند آنها را در طول واکنش تکثیر کند.
 - این آلودگی و تقویت غیر اختصاصی می تواند نتایج گمراه کننده ای مانند مثبت کاذب ایجاد کند.
-

- اگر در انجام آزمایش‌های PCR تازه کار هستید، تشخیص مسائل آلودگی و جلوگیری یا کاهش خطرات آلودگی می‌تواند دشوار باشد.
 - متأسفانه، حساسیت عالی این تکنیک‌ها، آنها را در برابر آلودگی آسیب‌پذیر می‌کند
 - در نتیجه یکی از مهمترین قوانین هنگام انجام PCR **جلوگیری از ایجاد آلودگی** است.
-

شناسایی آلودگی

- چگونه می توانید تشخیص دهید که آیا آلودگی در آزمایش PCR دارید یا خیر؟
- یکی از رایجترین روش‌های نظارت بر آلودگی، استفاده از «کنترل بدون الگو» (NTC) است.
- در یک واکنش PCR، چاهک یا چاهک های NTC حاوی تمام اجزای اجزای واکنش PCR مانند آغازگرها، معرف‌ها و غیره هستند، به استثنای الگوی
- اگر چاهک NTC بدون آلودگی باشد، نباید در این چاهک ها بعد از مراحل ترموسایکلینگ هیچ گونه گرافی مشاهده کنید.
- اگر تکثیر در چاهک های NTC مشاهده شود، نشاندهنده آلودگی است
- باید علت آلودگی را در کمترین زمان ممکن تشخیص داد و برطرف کرد تا مشکلات بیشتر و شدیدتری ایجاد نکند.

- برای مثال، اگر یکی از معرف‌های شما آلوده شده باشد، انتظار می‌رود که در چاهک یا چاهک‌های NTC با یک مقدار C_t مشابه در هر چاهک، تکثیر شود.
 - در چنین سناریویی، سعی کنید معرف‌هایی را که مشکوک به آلودگی هستید جایگزین کنید.
 - آلودگی مشاهده شده می‌تواند تصادفی باشد، به عنوان مثال، یک الگوی DNA آلوده شده در محیط آزمایشگاه می‌تواند قبل از چرخه حرارتی وارد مستر میکس PCR بشود. در این مورد، شما انتظار دارید که تنها در برخی از چاهک‌ها با مقادیر C_t متفاوت شاهد تکثیر باشید.
 - در هر دو مورد، ممکن است لازم باشد رویه‌ها و روش‌های آزمایشگاهی خود را برای کاهش و جلوگیری از آلودگی مرور و بهبود دهید.
-

- یکی از منابع اصلی آلودگی qPCR، آلودگی انتقالی (محصولات تکثیر شده) است.
 - در طول فرآیند تکثیر qPCR، میلیون ها نسخه از الگوی DNA تولید می شود.
 - هنگامی که یک لوله یا پلیت حاوی محصول تقویت شده را باز می کنید، مقادیر قابل توجهی از محصول را می توان در هوا ریخته و به راحتی در محیط آزمایشگاه پراکنده کرد. (تولید آئروسول)
 - اگر این الگوی DNA آئروسول شده، Master Mix یا واکنش qPCR را در آزمایش های qPCR بعدی آلوده کند، به راحتی می تواند تکثیر شود و به تدریج آلودگی وسیعی را ایجاد کند.
-

- بنابراین، بهترین کار این است که مناطق قبل و بعد از تکثیر را جدا نگه دارید و به طور ایده آل در اتاق های مختلف با تجهیزات آزمایشگاهی کاملاً مستقل مانند پیت ها، سانتریفیوژ ها و.... آزمایش انجام بشود.
 - اطمینان حاصل کنید که هر منطقه تجهیزات حفاظتی خاص خود را دارد، مانند دستکش و روپوش آزمایشگاهی، و یک منبع اختصاصی از مواد مصرفی.
 - در حالت ایده آل، این اتاق ها نباید توسط یک سیستم تهویه/ کانال کشی یکسان تامین شوند.
 - شما همچنین باید یک گردش کار یک طرفه را بین این مناطق مختلف حفظ کنید، بطوری که محققانی که در یک منطقه پس از تکثیر کار کرده اند، در همان روز وارد یک منطقه پیش تکثیر نمی شوند. اگر نیاز به رفتن از یک منطقه قبل از تکثیر به یک منطقه پس از تکثیر دارید، باید دستکش و روپوش آزمایشگاهی خود را تعویض کنید .
-

- مهم است که هر چیزی را که در ناحیه پس از PCR استفاده می شود و نیاز هست که به مرحله قبل از PCR، بازگردانده شود، قبل از بازگرداندن آن حتما پاکسازی کنید.
 - مراقب باشید که امکان انتقال آلودگی از طریق جواهرات، تلفن همراه و حتی مو وجود دارد و نه فقط از طریق دستکش یا روپوش آزمایشگاهی آلوده.
-

- تجهیزات حفاظت فردی، حمل و نگهداری مایعات
 - مراقب باشید که چه زمانی دستکش های شما ممکن است آلوده شده باشند.
 - به عنوان مثال، ممکن است درب لوله خون یا سرم یا هر نمونه دیگری را باز میکنید و با اندکی پاشیدگی نمونه بر روی دستکش مواجه میشوید، تعویض دستکش می تواند از آلوده شدن سطوح کار، ظروف پلاستیکی و تجهیزات اطراف جلوگیری کند.
 - لوله ها را با دقت باز کنید تا از پاشیدن یا پاشیدن محتویات آنها جلوگیری شود.
 - نمونه ها و واکنش ها را تا حد امکان در پوش/پوشانده نگه دارید و پس از استفاده در مکانی امن و محفوظ قرار دهید.
 - از سر سمپلرهای استریل و فیلتر دار مقاوم در برابر آئروسل استفاده کنید
 - در پایان کار هم دقت لازم را در اوت کردن وسایل مصرفی داشته باشید تا چیزی در فضای آزمایشگاه باقی نماند تا تولید آئروسل کند
-

منبع آلودگی خود را شناسایی کنید

- این آلودگی از کجا می تواند باشد؟
 - خوب، واقعاً هر جا.
 - این آلودگی می تواند از
 - (۱) محیط آزمایشگاهی شما مانند پیپت ها، نوک سمپلر ها، دست ها، روی میز، سانتریفیوژ و غیره باشد،
 - یا
 - (۲) معرف های شما مانند پلیمر از، بافر، نوکلئوتیدها، آب و دیگر معرف ها.
-

(۱) آلودگی در محیط آزمایشگاهی خود را رد کنید Rule Out Your Laboratory Environment

- اول از همه، هنگام ردیابی آلودگی PCR، تمام منابع محیطی ممکن را حذف کنید. برای انجام این کار باید:
 - از محلول سفید کننده ۱۰ درصد برای پاک کردن موارد زیر استفاده کنید:
 - سطح بنچ کار، پیپت ها، سانتریفیوژ، وورتمکس، رک ها، درب و دکمه های ترموسایکلر
 - جعبه های نوک فیلتر باز نشده و میکروتیوپ های PCR استریل باز نشده جدید دریافت کنید:
-

- روپوش مخصوص آزمایشگاه بپوشید.
 - شما باید یک پوشش آزمایشگاهی مخصوص pre-PCR بپوشید. این نباید (!) همان پوششی باشد که هنگام نمونه زدن و تجزیه و تحلیل نتایج PCR می پوشید. این پوشش نباید به لوله های باز محصول PCR نزدیک شود.
 - دستکش های خود را مرتباً عوض کنید.
 - اگر مرحله pre-PCR و تجهیزات اختصاصی خود را برای انجام هر کاری رها می کنید، مثلاً: معرف های بیشتری آماده کنید، به تلفن خود پاسخ دهید، از قلم استفاده کنید - قبل از بازگشت به کار، دستکش های خود را عوض کنید.
 - فقط از تجهیزات اختصاصی استفاده کنید.
 - پیپت ها، سانتریفیوژ ها و وورتکس هایی که هنگام pre-PCR استفاده می کنید باید به همان منطقه اختصاص داده شوند. هیچ محصول PCR نباید در نزدیکی آنها باشد.
-

• (۲) آلودگی در معرف های خود را رد کنید **Rule Out Your Reagents**

- اکنون که ورود هر گونه آلودگی جدید PCR به مجموعه PCR خود را به حداقل رسانده اید، زمان آن رسیده است که مواد و معرف های خود را بررسی کنید. این بدان معناست که به طور سیستماتیک هر یک از معرف های قدیمی خود را با یک معرف جدید (که قبلاً باز نشده) جایگزین کنید و کنترل منفی خود را مجدداً اجرا کنید.
-

از آلودگی آینده اجتناب کنید

- برای جلوگیری از آلودگی در آینده، باید تمام کارهای بالا و چند کار دیگر را انجام دهید:
 - در فضای اختصاصی کار کنید.
 - PCR خود را دور از محل تجزیه و تحلیل نتایج PCR تنظیم کنید.
 - این کار بهتر است در یک هود یا حداقل بنچ هایی دور از جایی که نمونه میزنید و همچنین دور از محل ژل الکتروفورز انجام شود.
 - معرف های PCR و محصولات PCR را جداگانه نگهداری کنید. همانطور که نمی خواهید آنالیز PCR شما نزدیک محل pre-PCR باشد، هرگز نباید محصول و معرف های PCR را با هم نگهداری کنید. در صورت امکان از یخچال های جداگانه استفاده کنید.
-

- تقسیم بندی کنید **Aliquot**. مهم نیست چقدر مراقب باشید، آلودگی همچنان ممکن است رخ دهد. آلودگی نه تنها زمان، بلکه هزینه نیز دارد، زیرا باید هر معرف آلوده را دور بریزید. اگر آن معرف جدید است که هزینه و بهای بالایی را دارید پرداخت میکنید.

- بنابراین، هر زمان که ممکن است، معرف‌های خود را به لوله‌های کوچک‌تر تقسیم کنید و هر بار فقط از یک قسمت کار کنید. این نه تنها به شما در مقابله با آلودگی کمک می‌کند، بلکه با کاهش تعداد چرخه‌های انجماد/ذوب، عمر معرف‌های شما را نیز افزایش می‌دهد.

- PCR tubes/tips/racks را جداگانه نگهداری کنید.
 - تمام تجهیزات PCR را به این عنوان برچسب بزنید و به سایر اعضای آزمایشگاه بگویید که به این کار احترام بگذارند و جابجا نکنند
 - میکروتیوپ های خود را با یک دست و با انگشت شست باز نکنید، هر چند که این کار بسیار راحت و سریع است اما سبب آئروسل کردن نمونه میشود و سبب آلودگی بنچ و هود می گردد.
 - در عوض بهتر است وقت بگذارید و از دو دست خود برای باز کردن تمام لوله های حاوی نمونه استفاده کنید.
-

- از یک مستر میکس کلی استفاده کنید و الگو را در آخر اضافه کنید.
 - هرچه زمان کمتری با الگو کار کنید، فرصت کمتری برای آلودگی وجود دارد.
 - بنابراین، همیشه باید PCRهای خود را با استفاده از مخلوط های اصلی ساخته شده با (به ترتیب): آب، بافر، نوکلئوتیدها، پرایمرها، پلیمراز، و در نهایت، الگو تنظیم کنید.
 - دیگران را آموزش دهید.
 - دیگران را در مورد آلودگی PCR و اقدامات لازم برای جلوگیری از آن آگاه کنید.
-

کنترل های منفی را اجرا کنید

- همه ما می دانیم که همیشه باید در انواع تستهای PCR کنترل منفی داشته باشیم.
 - با این حال، گاهی اوقات انجام ندادن آن را توجیه می کنیم.
 - به دلایلی مانند "این آزمایش همیشه جواب می دهد!"
 - "من می توانم در معرف ها صرفه جویی کنم"
 - "من زمان ندارم"
 - اما فراموش نکنید که همیشه کنترل منفی خود را اجرا کنید!
 - بدون کنترل منفی، آلودگی PCR می تواند برای مدتی در کمین باشد، آزمایش ها را مخدوش کند، وقت شما را با عیب یابی تلف کند و به آرامی در آزمایشگاه شما پخش شود.
 - بنابراین، بیش از حد اعتماد به نفس نداشته باشید و تنبلی خود را توجیه نکنید، فقط کنترل های منفی خود را اجرا کنید، زیرا به این ترتیب متوجه خواهید شد که آیا آلودگی دارید یا خیر.....
-

- یک کنترل منفی PCR معمولاً فقط مخلوط اصلی PCR معمولی است (پلیمراز، پرایمرها، بافر، نوکلئوتیدها) اما به جای اضافه کردن الگو، آب اضافه می کنید.
 - این ویال باید منجر به یک PCR بدون محصول و در نتیجه یک چاهک خالی در ژل بعد از PCR و یک خط صاف بدون گراف در واکنش Real Time PCR می شود.
 - بنابراین، اگر یک باند یا گراف دریافت کنید، می دانید که آلودگی دارید... جایی.
-



تنظیم آزمایشگاه برای گردش کار بهینه PCR

- ایجاد یک محیط آزمایشگاهی مناسب و ایجاد گردش کار یک طرفه، دو روش برای جلوگیری از آلودگی PCR است.
 - برای اطمینان از کنترل مناسب، پرسنل آزمایشگاه، باید برای تضمین کیفیت، یک پروتکل استاندارد و مستند به اندازه فضای آزمایشگاه و تجهیزات موجود را ایجاد کنند
-

- این گردش کار یکطرفه شامل ۵ روش زیر است:
 - برای هر مرحله واکنش PCR مناطق کار یا اتاق های جداگانه ایجاد کنید.
 - هرگز لوله های آزمایش قبلاً استفاده شده در PCR را به اتاق کار بعدی برنگردانید.
 - مستر میکس باید در اتاق مخصوص آماده و تقسیم شود و به یک منطقه مجاور و تفکیک شده منتقل شود.
 - الگوی DNA هرگز نباید در ناحیه ای که مستر میکس تهیه می شود، وجود داشته باشد.
 - لوله های واکنش حاصل از تکثیرهای قبلی هرگز نباید با نمونه های تکثیر نشده یا معرف های استفاده نشده، نگهداری شوند.
-

- عمومی ترین منشاء های آلودگی به شرح ذیل است:

- الگوی DNA اصلی

- مولکولهای کلون شده که ژن هدف را حمل می کنند

- مولکولهای تکثیر شده از PCR قبلی

- در کل برای جلوگیری از انواع آلودگی ها قوانین یکسانی بکار برده می شود.

هر چند که برای جلوگیری از نوع سوم آلودگی که معمولاً بنام آلودگی انتقالی carry over شناخته می شود، مراحل اضافه تری میتوان اتخاذ کرد.

□ شاید باقی مانده های PCR پیشین مهمترین منبع اصلی آلودگی باشد.

نور فرا بنفش

- اولین تکنیک استریل سازی بود که برای از بین بردن آلودگی ناشی از محصولات تکثیر شده استفاده شد.
 - این تکنیک مبتنی بر خاصیت اشعه ماوراء بنفش برای القای دیمرهای تیمیدین و سایر تغییرات کووالانسی DNA است که اسید نوکلئیک آلوده کننده را غیرفعال می کند.
 - تکنیک ساده و ارزان است اما در استریل کردن توالی های کوتاه (کمتر از ۳۰۰ نوکلئوتید) و غنی از G+C، کارایی کمتری از خود نشان می دهد.
-

- علاوه بر این، کارایی تابش UV به فاصله اسیدهای نوکلئیک از منبع نور بستگی دارد.

- با وجود چنین محدودیت هایی، تابش اشعه ماوراء بنفش باید یکی از ویژگی های جدایی ناپذیر هر آزمایشگاه PCR باشد.

- پس از باز شدن رک ها، تمام نوک پپیت ها و سایر وسایل یکبار مصرف باید در هود یا کابینت حاوی نور UV نگهداری شوند.

- آماده سازی مخلوط اصلی واکنش (مسترمیکس) نیز باید در هود یا کابینت حاوی نور UV انجام شود.

- همچنین افزودن نمونه به مسترمیکس هم باید در زیر هود های دارای لامپ UV باشد.

هودهای PCR و لامپ UV

- هودهای PCR باید به یک لامپ UV ضد میکروبی مجهز شوند که در فواصل زمانی مشخص برای استریل سازی محیط کار استفاده شوند.
 - قرار گرفتن در معرض اشعه ماورا بنفش می تواند مضر باشد. بنابراین باید در حالی که لامپ ماورا بنفش روشن است، از اتاق خارج شوید. اگرچه این امکان وجود ندارد، پرسنل آزمایشگاه باید همیشه هنگام کار در زیر این لامپ ها از تجهیزات محافظتی مناسب استفاده کنند.
 - مهم است که هودهای مجهز به لامپ UV از مواد مناسب در برابر اشعه ماورا UV بنفش ساخته شده باشند.
 - هر هود واکنش PCR باید شامل تجهیزات اختصاصی شامل پیپت، سانتریفیوژ و ظروف پلاستیکی باشد و نباید به هود دیگری منتقل شوند.
-

- هر مرحله از واکنش های PCR باید در یک هود جداگانه انجام شود.
- کل سطح کار هود و همچنین پیپت ها باید با سفید کننده با رقت ۱:۱۰ یا ۱:۲۰ شستشو و سپس با اتانول ۷۰٪ استریل شوند.



سمپلرها و سرسمپلرها

- اگر فقط یکسری سمپلر دارید که هم برای تهیه مستر میکس و هم برای نمونه زدن در PCR از آنها استفاده می کنید مشکل عمده شما آلودگی سمپلرها خواهند بود بنابراین یک سری سمپلر اختصاصی برای انجام PCR ضروری می باشد.

- استفاده از سرسمپلرهای مخصوص حاوی فیلتر

- سرسمپلر نباید در اتانل غوطه ور شود یا اتانل داخل آنها کشیده شود بلکه بایستی با یک دستمال آغشته به اتانل آنها را پاک کنیم.
-

- کالیر بودن پیپت ها و انجام پیپتینگ مناسب برای عملکرد و کیفیت نتایج بسیار مهم است.
 - علاوه بر این، روش صحیح پیپتینگ می تواند آلودگی بین نمونه ها را به حداقل برساند که می تواند منجر به نتایج مثبت کاذب شود.
 - درب تمام لوله های نمونه، میکروتیوپ ها و پلیت های واکنش را با دقت باز و بسته کنید تا نمونه ها پاشیده نشوند.
 - اسپین کردن ویال ها/ پلیت ها قبل از باز کردن می تواند از تولید آئروسل ها هنگام باز کردن آنها جلوگیری کند که خود بزرگ ترین منبع آلودگی است.
-

محلولاها

- برای انجام کار بهتر است همه محلولها را در صورت امکان در حجم های کمتر ذخیره نمایید.
 - با این عمل فقط لازم است که یک لوله را برای PCR از فریزر خارج کنید در حالی که مابقی بصورت دست نخورده یخ زده باقی می ماند.
 - بهتر است آب مقطر استریل تزریقی هم در ویال های کوچکتر و به مقدار نیاز روزانه تقسیم شده و هر روز یک ویال استفاده و باقیمانده اوت شود.
-

ضد عفونی برای جلوگیری از آلودگی

- میز کار یا داخل هود باید با **محلول هیپوکلریت سدیم** ۱۰ درصد (سفید کننده) تمیز شوند و سپس سفید کننده با اتانول ۷۰٪ حذف شود.
- سفید کننده باعث آسیب اکسیداتیو اسید نوکلئیک می شود و از تکثیر مجدد آن در واکنش های بعدی PCR جلوگیری می کند.
- دقت کنید که DNA هدف استخراج شده با سفید کننده و سایر محلول های ضد عفونی تماس پیدا نکند که دیگر قبل استفاده نیستند و نتایج منفی کاذب میدهند.
- در موارد نادری که یک آیتم باید از یک منطقه آلوده به یک منطقه تمیز منتقل شود، آن مورد باید یک شب در محلول سفید کننده ۲٪ تا ۱۰٪ قرار داده شود و قبل از انتقال شسته شود.

آلودگی از طریق محصولات قبلی (carry over)

یک PCR معمولی تا 10^9 کپی از توالی هدف تولید می کند و در صورت آئروسول سازی، حتی کوچکترین آئروسول حاوی 10^6 از محصول خواهد بود.

در صورت کنترل نشدن، در مدت زمان نسبتاً کوتاهی، تجمع محصولات، معرف های آزمایشگاهی، تجهیزات و سیستم های تهویه را آلوده می کند.

جلوگیری از آلودگی

- مخلوط واکنش را قبل از PCR با اوراسیل N گلیکوزیلانز مجاور می کنیم تا محصولات قبلی PCR تخریب گردند.
 - این آنزیم موجب آزادسازی اوراسیل می شود و هنگامی که DNA در طول PCR حرارت می بیند، شکسته می شود.
 - چنین عملی خصوصاً در آزمایشگاههای تشخیصی که روزانه نمونه های مشابه تکثیر می شوند و احتمال آلودگی متقابل زیاد می باشد حیاتی است و از نتایج مثبت کاذب جلوگیری می نماید.
-

Uracil-N-glycosylase (UNG)

- یک آنزیم ترمیم کننده DNA است که در طیف گسترده ای از گونه های باکتریایی یافت می شود.
 - عملکرد اصلی این آنزیم شناسایی و حذف بقایای اوراسیل است که توسط دآمیناسیون خود به خودی باقیمانده های سیتوزین در DNA دو رشته ای به عنوان جزئی از فرآیندهای برش-ترمیم (excision repair) ایجاد می شوند.
 - در سال ۱۹۹۰، Longo و همکاران کاربرد UNG را در HPV گزارش کردند.
 - بندریج مورد توجه سایر دانشمندان قرار گرفت بطوریکه UNG در تمام کیت های PCR که در حال حاضر توسط Roche Diagnostics Corp تولید می شوند گنجانده شده است.
 - و همچنین در برخی کیت های تشخیصی سایر شرکت ها
-

- در طی PCR، دئوکسی اوریدین تری فسفات (dUTP) می تواند جایگزین دئوکسی تیمیدین تری فسفات (dTTP) در سنتز DNA محصول شود.

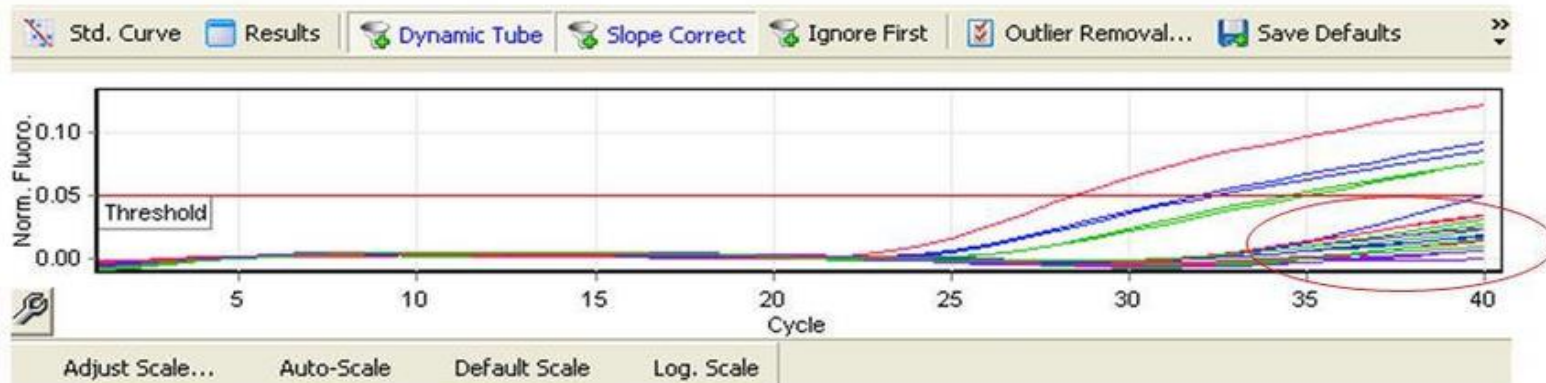
- بنابراین برای کاهش فراوانی نتایج مثبت کاذب به دلیل آلودگی آمپلیکون، توصیه رایج جایگزینی dUTP به جای dTTP به عنوان منبع نوکلئوتید برای واکنش PCR می باشد.

- از آنجایی که آمپلیکون های تازه سنتز شده حاوی dUTP هستند، به هیدرولیز توسط آنزیم باکتریایی UNG حساس هستند.

- DNA آمپلیکونی که دارای dUTP است می تواند قبل از واکنش های تکثیری بعدی با یوراسیل - DNA گلیکوزیلاز تجزیه شود، بنابراین از تولید نتایج مثبت کاذب جلوگیری می کند.

- این آنزیم در دمای اتاق بیشترین فعالیت را دارد. بنابراین، پس از تلقیح لوله واکنش با نمونه های هدف، لوله های تقویت در دمای اتاق به مدت ۱۰ دقیقه انکوبه می شوند و یا در اولین مرحله در دستگاه ترموسایکلر این دما وارد می گردد.
 - در طول این مدت، UNG هر گونه محصولات تکثیری آلوده کننده را که ممکن است در لوله واکنش PCR وجود داشته باشد، هیدرولیز و حذف می کند.
 - انکوباسیون بعدی لوله های واکنش در دمای ۹۵ درجه سانتی گراد به طور موثر UNG را غیرفعال می کند و به واکنش PCR اجازه می دهد تا ادامه یابد و محصولات جدید تولید کند.
-

Virus X assay



Virus Y assay

