

ترموسایکالر (واکنش زنجیره‌ای پلیمراز)

یکی از مهم‌ترین و پرکاربردترین تجهیزات در آزمایشگاه‌های زیست‌شناسی مولکولی است. این دستگاه با تغییر سریع و دقیق دما، فرآیند تکثیر DNA را خودکار می‌کند.

۱. هدف و کاربرد (Purpose and Applications)

واکنش زنجیره‌ای پلیمراز (PCR) تکنیکی برای تکثیر مقادیر بسیار کم DNA تا میلیون‌ها کپی است. این روش برای اولین بار در سال ۱۹۸۳ توسط کری مولیس ابداع شد و امروزه در تمام آزمایشگاه‌های ژنتیک و زیست‌شناسی مولکولی استفاده می‌شود.

کاربردهای اصلی در آزمایشگاه:

کاربرد	زمینه
تشخیص و شناسایی عوامل بیماری‌زا (باکتری‌ها، ویروس‌ها، قارچ‌ها)	پاتوژن‌های بیماری‌زا
شناسایی DNA در صحنه جرم و تعیین هویت مجرمان	پزشکی قانونی
مطالعه گونه‌های جانوری و گیاهی، حفاظت از گونه‌های در خطر انقراض	رديابی و تنوع زیستی
مطالعه DNA باستانی و بررسی تکامل انسان‌ها	انسان‌شناسی و دیرین‌شناسی

۲. اصول عملکرد (Working Principle)

PCR شامل سه مرحله اصلی است که در هر سیکل تکرار می‌شوند:

مراحل سه‌گانه PCR

عملکرد	زمان	دما	مرحله
جداسازی دو رشته DNA از یکدیگر (شکستن پیوندهای هیدروژنی)	۱۰-۳۰ ثانیه	۹۴-۹۸ درجه سانتی‌گراد	Denaturation (دنا توره شدن)
اتصال پرایمرها (آغازگرها) به توالی مکمل روی DNA	۱۰-۶۰ ثانیه	۴۵-۶۸ درجه سانتی‌گراد	Annealing (اتصال پرایمر)
آنزیم DNA پلیمراز رشته جدید DNA را سنتز می‌کند	۳۰ ثانیه تا ۱ دقیقه/کیلوباز	۶۸-۷۲ درجه سانتی‌گراد	Extension (بسط/سنتز)

مراحل اضافی

عملکرد	زمان	دما	مرحله
دنا توره کامل DNA قالب قبل از شروع سیکلها	۳۰ ثانیه تا ۵ دقیقه	۹۴-۹۸ درجه سانتی گراد	Initial Denaturation (دنا توره اولیه)
تکمیل سنتز تمام قطعات DNA	۲-۱۰ دقیقه	۶۸-۷۲ درجه سانتی گراد	Final Extension (بسط نهایی)
نگهداری موقت محصول PCR تا خارج شدن از دستگاه	نامحدود	۴-۱۰ درجه سانتی گراد	Hold (نگهداری)

۳. اجزای اصلی دستگاه (Components)

توضیح و عملکرد	جزء
صفحه آلومینیومی با حفره‌هایی که لوله‌های PCR در آن قرار می‌گیرند. قابلیت گرم و سرد شدن سریع را دارد. ظرفیت معمولاً ۹۶ یا ۳۸۴ نمونه	Sample Block (بلوک نمونه)
درپوشی که روی لوله‌ها را می‌پوشاند و تا حدود ۱۰۵ درجه سانتی گراد گرم می‌شود. از تبخیر و چگالش نمونه در بالای لوله جلوگیری می‌کند	Heated Lid (درپوش گرم‌شونده)
قطعات الکترونیکی که با عبور جریان الکتریکی، دما را بسیار سریع تغییر می‌دهند. قلب اصلی فناوری ترموسایکلر	عنصر پلتیر (Peltier Elements)
برای برنامه‌ریزی و نمایش دما و زمان لحظه‌ای	کنترل پنل و نمایشگر
برای خنک‌سازی سریع بلوک بین سیکلها	سیستم خنک‌کننده (فن)
پایش دقیق دمای بلوک برای اطمینان از صحت برنامه	سنسورهای دما

۴. مواد و تجهیزات مورد نیاز (Materials Required)

توضیحات	قلم
با بلوک ۹۶ یا ۳۸۴ چاهی	دستگاه ترموسایکلر
۰٫۲ میلی‌لیتر، ترجیحاً نازک‌جدار (thin-walled) برای انتقال حرارت بهتر	لوله‌های PCR (PCR tubes)
مخلوط آماده شامل آنزیم، بافر، dNTPs و مواد افزودنی	سیستم Master Mix
۱۰ میکرومولار	پرایمرهای Forward و Reverse
۱-۱۰۰ نانوگرم برای DNA پلاسمیدی، ۱-۱۰۰۰ نانوگرم برای DNA ژنومی	DNA (DNA Template الگو)
برای تکمیل حجم واکنش	آب عاری از نوکلئاز (Nuclease-Free Water)

پیپت و نوک فیلتردار	برای جلوگیری از آلودگی
دستکش نیتریل	برای جلوگیری از آلودگی DNA اپراتور
خنک کننده (Cooler/Ice)	برای نگهداری نمونه‌ها قبل از شروع

۵. روش کار گام به گام ((Step-by-Step Procedure)

□ مرحله ۰: آماده‌سازی اولیه

۱. برنامه را در دستگاه تنظیم کنید (قبل از شروع کار با نمونه‌ها)
۲. دستگاه را روشن کنید و اجازه دهید گرم شود
۳. تمام مواد را روی یخ یا خنک‌کننده قرار دهید
۴. هود را روشن کنید و سطوح را با اتانول ۷۰٪ ضدعفونی کنید
۵. دستکش بپوشید (از دست زدن به سطوح بدون دستکش خودداری کنید)

□ مرحله ۱: تنظیم برنامه ((Programming the Thermal Cycler)

۱. از منوی اصلی **Create New Program** یا **Edit** را انتخاب کنید
۲. برنامه را بر اساس جدول زیر تنظیم کنید:

مرحله	دما	زمان	تعداد تکرار
Initial Denaturation	C $95-98^{\circ}$	۳۰ ثانیه - ۲ دقیقه	۱
Denaturation	C $94-98^{\circ}$	۱۰-۳۰ ثانیه	۲۵-۴۰ سیکل
Annealing	C $45-68^{\circ}$ طبق T_m پرایمرها)	۱۰-۶۰ ثانیه	۱
Extension	C $68-72^{\circ}$	۳۰ ثانیه/کیلوباز	۱
Final Extension	C $68-72^{\circ}$	۲-۱۰ دقیقه	۱
Hold	C $4-10^{\circ}$	∞	۱

نکات کلیدی در برنامه‌ریزی:

- دمای **Annealing** معمولاً ۵ درجه پایین‌تر از T_m پرایمرها تنظیم می‌شود
- برای تعیین دمای دقیق از **NEB Tm Calculator** آنلاین استفاده کنید
- **Extension:** هر کیلوباز (۱۰۰۰ جفت باز) ۳۰ ثانیه تا ۱ دقیقه زمان نیاز دارد

□ مرحله ۲: تهیه مخلوط واکنش ((Master Mix Preparation)

دستورالعمل استاندارد برای واکنش ۲۵ میکرولیتری:

Final Concentration	Volume	Component
X ۱	۱۲.۵ μ L	(۲Master Mix X)
۰.۲-۰.۵ μ M	۱.۲۵ μ L	(۱۰Primer Forward μ M)
۰.۲-۰.۵ μ M	۱.۲۵ μ L	(۱۰Primer Reverse μ M)
۱-۱۰۰ ng	متغیر	Template DNA
—	تا ۲۵ μ L	Nuclease-Free Water

نکات مهم:

- مخلوط واکنش را روی یخ آماده کنید (برای آنزیم‌های معمولی)
- برای آنزیم‌های Hot Start، می‌توان در دمای اتاق کار کرد
- همیشه یک کنترل منفی ((Negative Control)) بدون DNA قالب نیز آماده کنید

□ مرحله ۳: چیدمان لوله‌ها در دستگاه ((Loading))

۱. لوله‌های PCR را در بلوک دستگاه قرار دهید
۲. اطمینان حاصل کنید که لوله‌ها کاملاً در حفره‌ها نشسته‌اند
۳. درپوش گرم‌شونده (Heated Lid) را ببندید و محکم کنید
۴. اگر دستگاه درپوش گرم‌شونده ندارد، روی نمونه‌ها روغن معدنی (Mineral Oil) بریزید تا از تبخیر جلوگیری شود

□ مرحله ۴: اجرای برنامه ((Running the Program))

۱. برنامه ذخیره شده را انتخاب کنید
۲. دکمه Run یا Start را فشار دهید
۳. حداقل ۱۰ دقیقه پای دستگاه بمانید تا اطمینان حاصل کنید برنامه به درستی شروع شده و پروفایل دمایی پایدار است
۴. زمان پایان برنامه را یادداشت کنید

□ مرحله ۵: پس از پایان برنامه ((Post-Run))

۱. بلافاصله پس از پایان، لوله‌ها را از دستگاه خارج کنید
۲. محصولات PCR را می‌توان در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد برای ۱-۲ روز نگهداری کرد
۳. برای نگهداری طولانی‌مدت، در ۲۰- درجه سانتی‌گراد فریز کنید
۴. دستگاه را خاموش کنید یا در حالت Standby بگذارید

□ مرحله ۶: خاموش کردن و تمیزکاری (Cleaning) & Shutdown

۱. پس از خنک شدن بلوک (زمان کافی برای فن)، دستگاه را خاموش کنید
۲. در صورت وجود نشتی، بلوک را با اتانول ۷۰٪ تمیز کنید
۳. درپوش دستگاه را ببندید
۴. دفترچه ثبت استفاده را تکمیل کنید

۶. راهنمای دمای (Annealing) محاسبه دمای بهینه (Annealing)

دمای Annealing مهم‌ترین پارامتر در موفقیت PCR است. دمای خیلی بالا باعث عدم اتصال پرایمرها و دمای خیلی پایین باعث اتصال غیراختصاصی می‌شود.

فرمول تقریبی برای محاسبه دمای Annealing اولیه:

$$\Delta T_a = (T_m - 5) \text{ درجه سانتی‌گراد}$$

مقادیر مرجع برای انواع مختلف آنزیم:

منبع	دمای Extension	دمای Annealing مرجع	آنزیم پلیمراز
	۷۲°C	۶۰-۷۲°C	High-Fidelity ΔQ
	۶۸°C	۴۵-۶۸°C	Taq DNA Polymerase
	۶۸°C	۴۵-۶۸°C	Hot Start Taq
	۶۸°C	۴۵-۶۸°C	OneTaq

ابزارهای آنلاین کمکی:

- NEB Tm Calculator: <https://tmcalculator.neb.com/>
- Primer ۳: برای طراحی و آنالیز پرایمر

اگر بهینه‌سازی لازم است:

- انجام Gradient PCR (آزمایش با دماهای مختلف Annealing در یک ران) بهترین روش برای یافتن دمای بهینه است
- شروع با محدوده ± 5 درجه سانتی‌گراد از Tm توصیه می‌شود

۷. نگهداری و تمیزکاری (Cleaning) & Maintenance

تمیزکاری روتین

بخش	روش تمیزکاری	تعداد دفعات
سطح بیرونی	با پارچه مرطوب یا اتانول ۷۰٪	هفتگی
حفره‌های بلوک (Wells)	با سواپ پنبه آغشته به ۱۰٪ بلیچ و سپس اتانول	ماهانه
(Heated Lid) زیر درپوش	با کیموپ آغشته به ۱۰٪ بلیچ و سپس اتانول	ماهانه
فن‌ها و دریچه‌های هوا	با هوای فشرده یا جاروبرقی	سه‌ماهه

روش صحیح تمیزکاری حفره‌های بلوک

بر اساس SOP رسمی آزمایشگاه پزشکی قانونی : Maine

- دستگاه را خاموش کنید و حداقل ۳۰ دقیقه صبر کنید تا خنک شود.
- درپوش را به عقب بلغزانید (حدود ۳/۱) و به سمت بالا خم کنید.
- کف درپوش و روی بلوک را با کیموپ آغشته به ۱۰٪ بلیچ تمیز کنید.
- با سواپ پنبه آغشته به ۱۰٪ بلیچ، هر حفره را تمیز کنید.
- با سواپ پنبه آغشته به اتانول، بلیچ باقیمانده را پاک کنید.
- صبر کنید تا اتانول کاملاً تبخیر شود.

شرایط نگهداری

فاکتور	مقدار ایده‌آل
دما	دمای اتاق (۲۰-۲۵ درجه سانتی‌گراد)
رطوبت	کمتر از ۶۰٪
محل قرارگیری	سطح صاف، بدون لرزش، دور از نور مستقیم خورشید

۸. کالیبراسیون و کنترل کیفیت (Quality Assurance) & Calibration

کالیبراسیون منظم ترموسایکلر برای تضمین صحت و دقت نتایج ضروری است. طبق مستندات شرکت Thermo Fisher، کالیبراسیون باید در فواصل منظم انجام شود.

فواصل کالیبراسیون

نوع کالیبراسیون	بازه زمانی	توضیح
(Temperature Verification) ماهانه)	هر ماه	بررسی دمای یک نقطه مرجع (معمولاً چاه ۶A)
(Temperature Non-Uniformity) سه‌ماهه)	هر ۳ ماه	بررسی دمای نقاط مختلف بلوک
(Performance Check) سالانه)	هر ۱۲-۱۸ ماه	بررسی کامل عملکرد دستگاه توسط تکنسین متخصص
ROI/Spatial Calibration	هر ۶ ماه	برای دستگاه‌های Real-Time PCR

معیارهای پذیرش

محدوده قابل قبول	پارامتر
$\pm 0,75$ درجه سانتی‌گراد	دقت دما (نسبت به دمای تنظیمی)
کمتر از ۱,۰ درجه سانتی‌گراد	یکنواختی دما در کل بلوک

علائم نیاز به کالیبراسیون مجدد

در صورت مشاهده هر یک از موارد زیر، دستگاه باید کالیبره شود :

- عدم تکرارپذیری نتایج
- باندهای غیراختصاصی مکرر در ژل الکتروفورز
- عدم تکثیر قطعات مورد انتظار
- پس از جابجایی یا ضربه به دستگاه
- پس از تعمیرات اساسی

نکته: اگر ترموسایکلر در آزمون کالیبراسیون رد شود، باید برچسب "خراب - نیاز به سرویس" بزنید و با نماینده شرکت سازنده تماس بگیرید .

۹. عیب‌یابی مشکلات رایج ((Troubleshooting))

مشکل	علت احتمالی	راه‌حل
بدون باند در ژل	۱. آنزیم غیرفعال ۲. دمای Annealing نامناسب ۳. DNA قالب تخریب شده	۱. از Master Mix تازه استفاده کنید ۲. Gradient PCR انجام دهید ۳. DNA تازه استخراج کنید
باندهای غیراختصاصی متعدد	۱. دمای Annealing خیلی پایین ۲. تعداد سیکل زیاد ۳. آلودگی DNA	۱. دمای Annealing را افزایش دهید ۲. سیکل را کاهش دهید (مثلاً ۲۵ به جای ۳۰) ۳. از کنترل منفی استفاده کنید
اسمیر (Smear) در ژل	۱. تخریب DNA ۲. فعالیت نوکلئاز ۳. آنزیم بیش از حد	۱. از آب عاری از نوکلئاز استفاده کنید ۲. مواد را عاری از نوکلئاز تهیه کنید ۳. مقدار آنزیم را بهینه کنید
هیچ محصولی پس از ۳۵ سیکل	۱. پرایمر طراحی ضعیف ۲. DNA قالب خیلی کم	۱. پرایمرها را با ابزارهای آنلاین چک کنید ۲. مقدار DNA را افزایش دهید
دقت دما خارج از محدوده	۱. کالیبراسیون منقضی شده ۲. سنسور دما خراب	۱. کالیبراسیون انجام دهید ۲. با تکنسین تماس بگیرید

۱. المنت پلتیر خراب	۱. دستگاه را خاموش کنید	یکنواختی دما C°
۲. کالیبراسیون نامناسب	۲. با نماینده شرکت تماس بگیرید	

۱۰. نکات کلیدی برای موفقیت در PCR

نکته	توضیح
⚠️ آلودگی (Contamination)	همیشه از کنترل منفی (بدون DNA قالب) استفاده کنید. از نوک فیلتردار (Filter Tips) استفاده کنید و هر بار نوک را عوض کنید.
❄️ نگهداری بر روی یخ	کلیه مواد را روی یخ یا خنک‌کننده قرار دهید تا از فعالیت آنزیم قبل از شروع جلوگیری شود
📌 برنامه‌ریزی صحیح	دقت کنید که مرحله Extension زمان کافی بر اساس طول قطعه مورد نظر داشته باشد
☐ تمیزی	حفره‌های بلوک را مرتباً تمیز کنید تا از آلودگی متقابل جلوگیری شود
📊 تعداد سیکل	برای اکثر واکنش‌ها ۲۵-۳۰ سیکل کافی است. سیکل بیشتر باعث افزایش باندهای غیراختصاصی می‌شود
📁 ثبت اطلاعات	تمام تنظیمات برنامه و تاریخ کالیبراسیون را در دفترچه ثبت کنید

۱۱. آنزیم‌های پلیمراز رایج (Common DNA Polymerases)

کاربرد	ویژگی	آنزیم
PCR معمولی، کلونی PCR	استاندارد، بدون فعالیت تصحیح (Proofreading)	Taq DNA Polymerase
افزایش اختصاصیت، کاهش باندهای غیراختصاصی	غیرفعال در دمای محیط، فعال در $95^{\circ}C$	Hot Start Taq
کلونینگ، توالی‌یابی، جهش‌زایی	دارای فعالیت تصحیح، خطای بسیار کم	High-Fidelity ΔQ
قطعات طولانی (تا ۶ کیلوباز)	مخلوط Taq + proofreading	OneTaq

۱۲. چک‌لیست سریع برای کاربران

مرحله	اقدام	انجام شد؟
۱	دستکش پوشیده شده و سطوح با اتانول ضدعفونی شده؟	<input type="checkbox"/>
۲	Master Mix و پرایمرها از فریزر خارج و روی یخ قرار داده شده؟	<input type="checkbox"/>
۳	برنامه PCR در دستگاه تنظیم و ذخیره شده؟	<input type="checkbox"/>
۴	مواد واکنش طبق دستورالعمل به لوله اضافه شده؟	<input type="checkbox"/>
۵	کنترل منفی (بدون DNA) نیز آماده شده؟	<input type="checkbox"/>
۶	لوله‌ها به درستی در بلوک دستگاه قرار گرفته و درپوش بسته شده؟	<input type="checkbox"/>

<input type="checkbox"/>	برنامه Run شده و حداقل ۱۰ دقیقه پای دستگاه مانده؟	۷
<input type="checkbox"/>	پس از پایان، لوله‌ها خارج و در یخ یا ۴۰°C قرار داده شده؟	۸
<input type="checkbox"/>	دستگاه خاموش و تمیز شده؟	۹
<input type="checkbox"/>	نتایج در دفترچه ثبت شده؟	۱۰

✦ جمع‌بندی نهایی

ترموسایکلر قلب تپنده هر آزمایشگاه زیست‌شناسی مولکولی است. با رعایت اصول زیر می‌توانید نتایج قابل اعتماد و تکراری از PCR خود داشته باشید:

۱. برنامه‌ریزی صحیح - دمای Annealing مناسب را محاسبه کنید و از Gradient PCR برای بهینه‌سازی استفاده کنید
۲. کالیبراسیون منظم - هر ۶-۱۲ ماه یکبار کالیبراسیون انجام دهید و یکنواختی دما را بررسی کنید
۳. تمیزی مطلق - از کنترل منفی استفاده کنید و حفره‌های بلوک را ماهانه تمیز کنید
۴. ثبت اطلاعات - تمام جزئیات برنامه و نتایج کالیبراسیون را مستند کنید