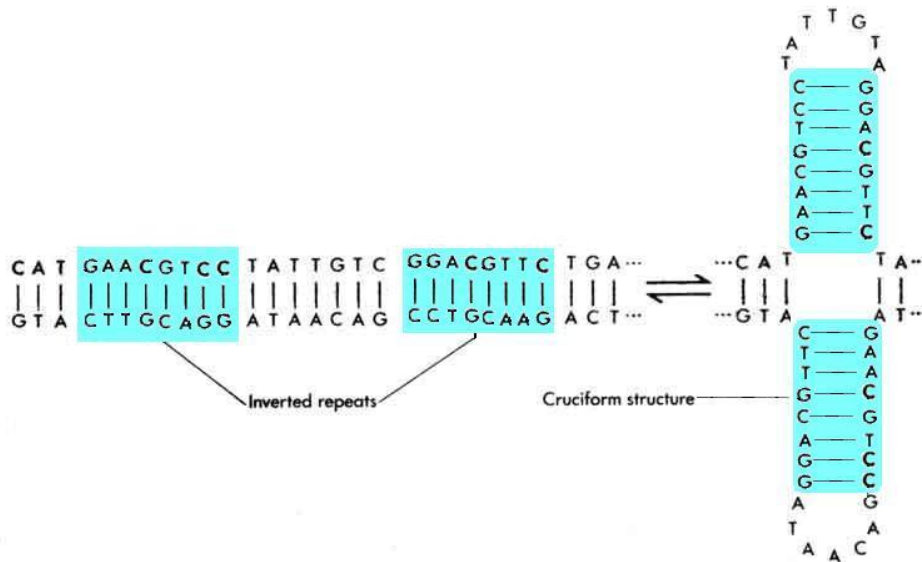


## اتصال قطعات DNA و تشکیل DNA های نو ترکیب

قطعات DNA حاصل از عمل آنزیم‌های محدود کننده به علت داشتن انتهای چسبنده (قسمتی که به صورت تکرشته‌ای است و با قطعه دیگر ساختمان مکمل تولید می‌کند) به طور موقت به یکدیگر متصل می‌شوند. با افزودن آنزیم لیگاز (وصل کننده) پیوند فسفو دی‌استر بین دو رشته بوجود می‌آید و دو قطعه محکم به یکدیگر متصل می‌شوند (شکل).



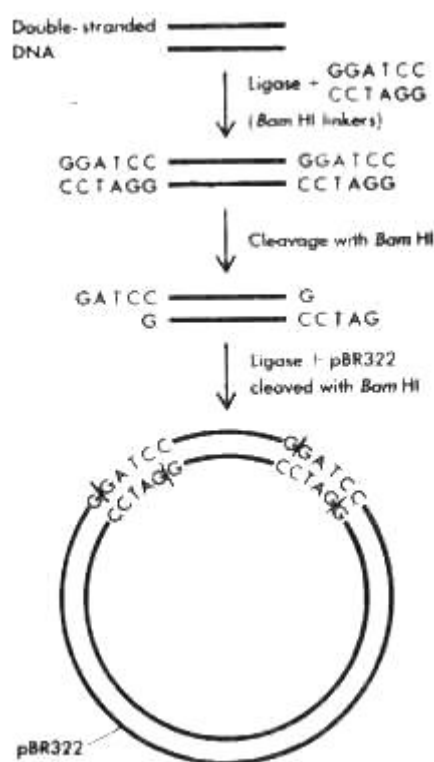
قسمتهایی از DNA که دارای توالیهای مکمل باشند (مانند آنچه در بالا نشان داده شده است) با تشکیل پیوندهای هیدروژنی بین توالیهای تکراری معکوس خود می‌توانند حلقه‌های صلیبی شکل ایجاد نمایند.

آنزیم لیگاز در حضور  $ATP$  و یا  $NAD^+$  عمل می‌کند و با کسب انرژی لازم باعث ایجاد پیوند

فسفو دی‌استر در اسکلت DNA می‌شود. این آنزیم در همانندسازی DNA و باز ترکیبی DNA در داخل

سلول نقش اساسی دارد. ابتدا تصور می‌شد که آنزیم لیگاز فقط قطعاتی را به هم متصل می‌کند که دارای

انتهاهای مکمل باشند، اما قطعات *DNA*ی که انتهای آنها فاقد قسمتهای تک رشتهای هستند نیز اگر به میزان زیاد وجود داشته باشند توسط آنزیم لیگاز به هم وصل می‌شوند. با این حال احتمال اتصال قطعات فاقد قسمتهای تک رشتهای بسیار کم است و اغلب قسمتهای تک رشتهای مکمل به انتهای قطعات اضافه می‌شوند که این عمل تشکیل پیوندهای هیدروژنی بین بازهای مکمل بین انتهاها را افزایش داده و عمل آنزیم لیگاز را آسانتر می‌کند (شکل).



از اولیگونوکلوئوتیدهای دو رشتهای که به متصل کننده *Bam HI* معروفند برای ایجاد قطعات *DNA* لبه‌دار استفاده می‌شود (منظور از لبه‌دار قطعات *DNA*ی است که انتهای کوتاه تک رشتهای دارند). ابتدا قطعات کوتاه متصل کننده به دو انتها *DNA* متصل می‌شوند و سپس آنزیم *Bam HI* اضافه می‌گردد تا انتهای لبه‌دار تولید شوند. اتصال دو انتهای *DNA* از طریق انتهای لبه‌دار انجام می‌شود.

از آنجا که انتهای مکمل همواره به طور خودبخود با ایجاد پیوندهای هیدروژنی ساختمان مکمل می‌سازند، برای عمل آنزیم لیگاز لازم نیست که دو قطعه *DNA* قبلاً به هم وصل شده باشند. با استفاده از آنزیم‌های محدودکننده‌ای که انتهای چسبنده می‌سازند (مانند *EcoRI*) و آنزیم لیگاز روشهای نو ترکیبی *DNA* در آزمایشگاه با سهولت بیشتری انجام می‌شوند و بدین ترتیب میتوان قطعات مختلف *DNA* که از منابع مختلف استخراج شده‌اند را به یکدیگر متصل کرد. با ابداع روشهای تکثیر *DNA* (آمپلی فیکاسیون = کلونینگ)، روشهای نو ترکیبی *DNA* اهمیت خود را در میان دانشمندان به اثبات رسانده است.

روش کلونینگ *DNA* به این ترتیب است که قطعات *DNA* مورد نظر را وارد واحدهای کروموزومی که مستقل از کروموزوم سلول میزبان همانندسازی می‌کنند، می‌نمایند. این واحدها که به پیکان (وکتور) معروف هستند اغلب فاژ، پلاسمید و یا اسیدهای نوکلئیک ویروسی هستند. در اثر ورود وکتورهای فوق به سلول میزبان مناسب، بدون توجه به همانندسازی کروموزوم میزبان، همانندسازی آنها بطور مستقل انجام می‌گیرد. به وکتورهایی که در روش کلونینگ بکار گرفته می‌شوند پیکانهای کلونینگ گفته می‌شود. با استفاده از پیکانهای کلونینگ قطعات مورد نظر در سلولهای میزبان تکثیر می‌یابند.

## آرشیو قطعات *DNA* تکثیر یافته

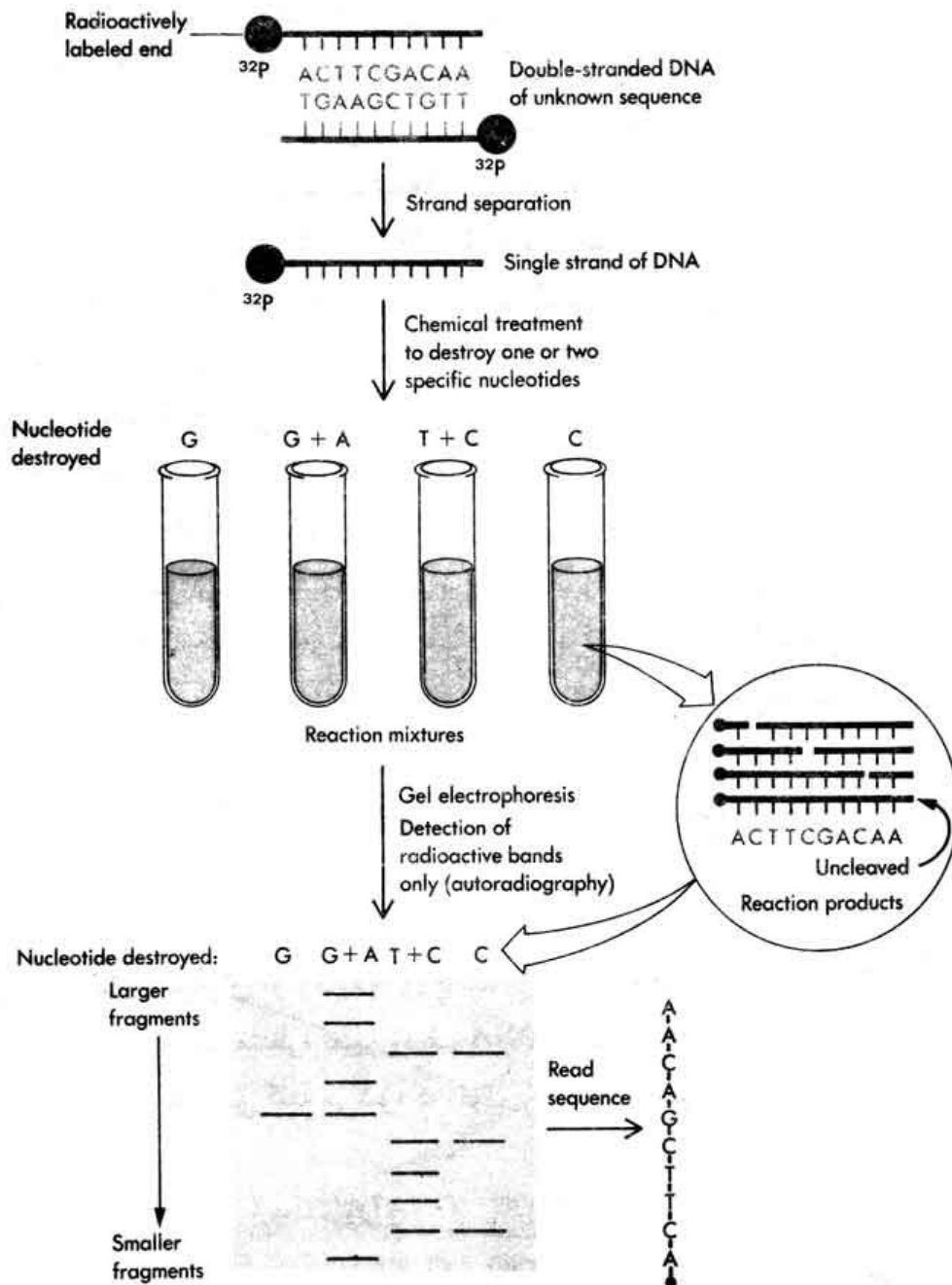
با استفاده از روش الکتروفورز بر روی ژل آگاروز می توان قطعات *DNA* حاصل از عمل آنزیم های محدود کننده بر روی *DNA* پلاسمید، ویروس و یا باکتری را از یکدیگر جدا کرد. اما تفکیک قطعات *DNA* سلولهایی که کروموزوم بسیار طولی دارند خیلی دشوار است. حتی با بکارگیری آنزیم های محدود کننده ای که توالی جایگاه تشخیص بسیار نادری دارند کروموزوم های سلول های یوکاریوت ها به قطعات بسیار زیادی تقسیم می شوند که تفکیک آنها به وسیله الکتروفورز بسیار دشوار است و بدین ترتیب در ژل آگاروز به جای نوارهای نازک مجزا، نوارهای بسیار ضخیم و منتشر می شود. برای مثال، آنزیم محدود کننده *EcoRI*، ژنوم انسان را که حاوی  $8 \times 10^9$  جفت باز است به دو میلیون قطعه *DNA* تبدیل می کند که جداسازی این قطعات در ژل آگاروز بخوبی انجام نمی شود.

امروزه مطالعه قطعات *DNA* سلولی با ابداع روشهای نو ترکیبی *DNA* انجام می شود. قطعاتی که از لحاظ اندازه با یکدیگر مشابه هستند، با قرار گرفتن در پیکانهای کلونینگ از یکدیگر جدا می شوند. به عنوان مثال کلیه قطعات محدود کننده تولید شده از ژنومی به بزرگی ژنوم مگس سرکه را می توان در چهل هزار پلاسمید مختلف کلی باسیل جا داد. تکثیر هر یک از این پلاسمیدها و یا پیکانها (که مجموعاً به آرشیو ژنی معروفند) امکان مطالعه دقیق هر یک از قطعات محدود کننده را با آسانی فراهم می سازد. در حال حاضر تهیه آرشیو ژنی *DNA* سلولها بسیار ساده است و به طور روزمره انجام می شود. گاه مطالعه و شناسایی خصوصیات یکی از اعضاء آرشیو ژنی مورد نظر است در این صورت با بکارگیری روشهای

آزمایشگاهی ملایم می توان به این هدف نایل شد. باز هم باید تاکید کرد که توسعه مطالعات و تحقیقات بیولوژی مولکولی مدیون ایجاد آرشیوهای ژنی بوده است.

### توالی مولکول‌های بسیار طویل *DNA* را می توان بسرعت تعیین کرد

با کشف آنزیم‌های محدودکننده و بکارگیری روشهای نو ترکیبی *DNA* دو روش برای تعیین ردیف بازهای آلی ( $T, C, G, A$ ) یک رشته *DNA* ابداع گردیده است. در روش اول با استفاده از مواد شیمیایی خاصی که با بازهای آلی واکنش اختصاصی نشان می دهند (مثل دی‌متیل سولفات، رشته‌های *DNA* در نقاط خاصی قطع می شوند به طوری که اختلاف قطعات مختلف تنها در مورد یک نوکلئوتید باشد بدین ترتیب می توان ردیف بازهای رشته‌های *DNA* را شناسائی کرد. (شکل).



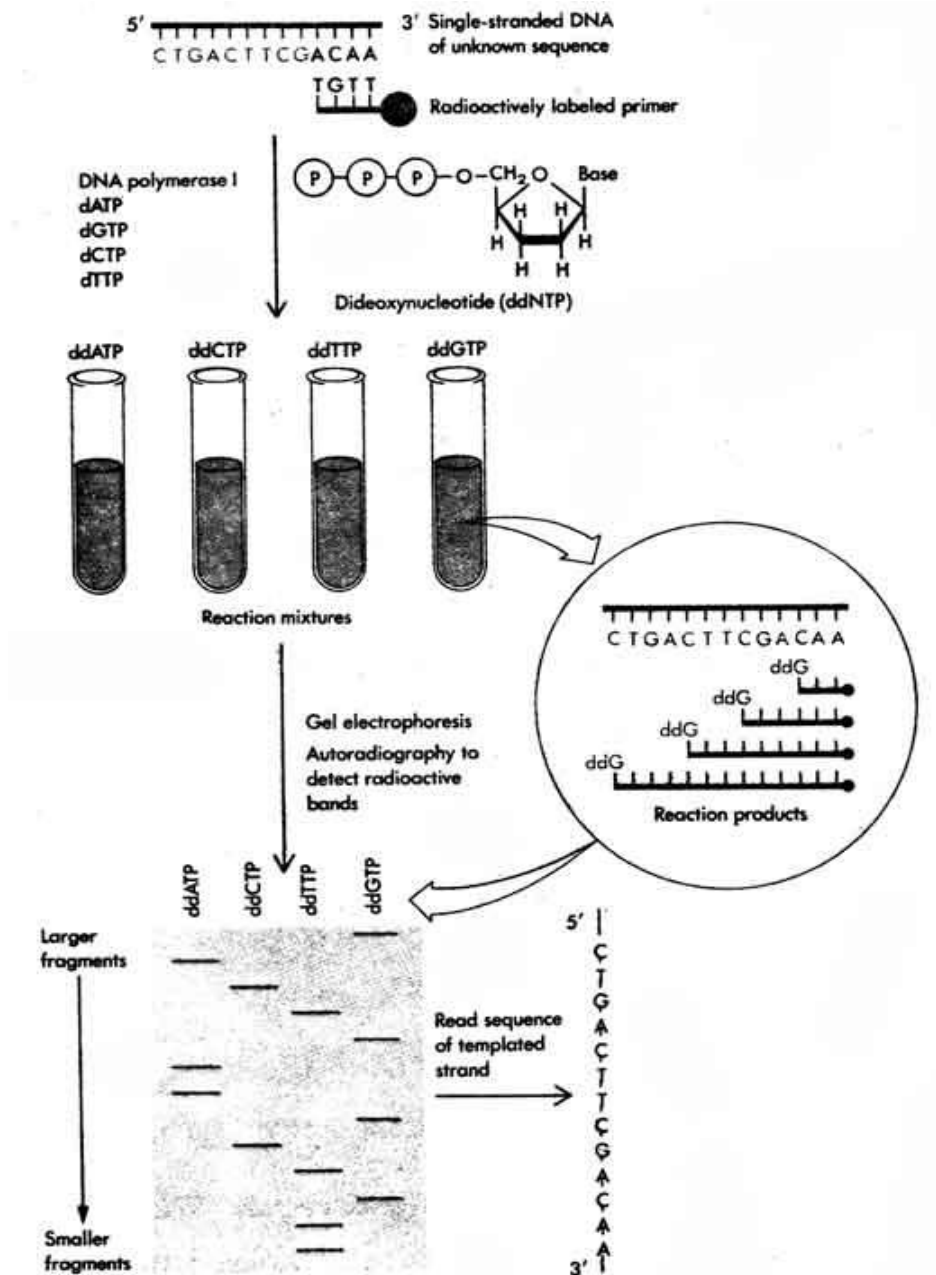
تعیین ردیف DNA به روش ماکسام - زیلبرت. در این روش مواد شیمیایی خاصی بکار رفته است که نوکلئوتیدها را در مکانهای خاصی تخریب می کنند و مولکول های DNA در این نقاط قطع می شوند. ابتدا مولکول DNA در یک انتها (که معمولاً انتهای 5' است) نشان دار می گردد و دو زنجیره مکمل از یکدیگر جدا می شوند و تنها یک رشته جهت تعیین ردیف مورد استفاده قرار می گیرد. سپس در چهار لوله آزمایش زنجیره DNA فوق با چهار ترکیب شیمیایی که زنجیره را در یک و یا دو نقطه قطع می کنند مخلوط می شوند. واکنش ها طوری انجام می گردند که در هر زنجیره DNA فقط یک واکنش شیمیایی انجام شود. بنابراین برای مثال در روش بالا با تخریب نوکلئوتید C یک سری قطعات DNA نشان دار با اندازه های مختلف بوجود می آید. با جدا کردن قطعات DNA بر روی ژل و نمایان کردن نوارها بر روی فیلم پرتونگاری ردیف بازها در زنجیره مشخص می شود.

قطعاتی که در یک نوکلئوتید با یکدیگر اختلاف داشته باشند به کمک الکتروفورز از یکدیگر جدا می‌شوند و بدین وسیله می‌توان هم در روش شیمیایی و هم در روش آنزیمی ردیف قطعات را شناسایی کرد. در هر صفحه ژل پلی‌اکریل آمید ۳۰۰ قطعه *DNA* مختلف که اختلافشان در یک نوکلئوتید است از یکدیگر جدا می‌شوند. این روش برای اولین بار برای تعیین ردیف ژن تنظیم‌کننده اپرون لاکتوز باکتری مورد استفاده قرار گرفت و سپس تنها در طی یک سال ردیف کامل پلاسمید *pBR322* (که حاوی ۴۳۶۲ جفت باز است) توسط یک دانشمند تعیین شد.

روش دیگری برای تعیین ردیف *DNA* وجود دارد که در این روش با بکارگیری آنزیم *DNA* پلیمراز *I* قطعات *DNA* در اندازه‌های مختلف ساخته می‌شوند و با جداکردن آنها از یکدیگر بر روی ژل الکتروفورز، ردیف نوکلئوتیدها مانند روش اول مشخص می‌گردد. در این روش یک رشته *DNA*، که قرار است تعیین ردیف شود به عنوان الگو قرار می‌گیرد و رشته مکمل آن توسط آنزیم با استفاده از چهار نوع باز آلی به صورت دزاکسی نوکلئوتید و  $2', 3'$  دی‌دزاکسی نوکلئوتیدهای آدنین، گوانین، سیتوزین و تیمین دار (به عنوان خاتمه‌دهنده زنجیره) ساخته می‌شود. آنالوگ‌های دی‌دزاکسی نوکلئوتیدها در مقادیر کم مصرف می‌شوند و محل قرار گرفتن آنها در زنجیره سبب ختم سنتز رشته *DNA* می‌گردد و در نتیجه رشته‌های *DNA* در اندازه‌های مختلف ساخته می‌شوند (بسته به محل قرار گرفتن آنالوگ‌های دی‌دزاکسی). در چهار لوله آزمایش چهار آنالوگ مختلف قرار داده می‌شود و بعد از ساخته شدن قطعات *DNA*، رشته‌ها در ژل الکتروفورز از یکدیگر جدا می‌گردند. در هر یک از واکنش‌های آنزیم پلیمراز ممکن است با استفاده از آنالوگ دی‌دزاکسی سبب ختم بیوسنتز رشته مکمل در حال ساخته شدن شود و *DNA* هایی که بدین ترتیب ساخته شده‌اند تنها در یک نوکلئوتید با یکدیگر اختلاف دارند (اختلاف

طول). سپس قطعات حاصل از چهار سری واکنش بر روی یک ژل (در چاهکهای متفاوت) قرار داده

می‌شوند و نوارهای مختلف ظاهر شده بررسی می‌گردند (شکل).



تعیین ردیف DNA به روش سنجر. یک آنالوگ دی‌دزاکسی نوکلئوتید به انتهای در حال طولیل شدن زنجیره اضافه شده و طولیل شدن زنجیره متوقف می‌شود. طولیل نشدن زنجیره به خاطر این است که آنالوگهای دی‌دزاکسی نوکلئوتید قادر به تشکیل پیوند فسفودی‌استر با نوکلئوتید بعدی نیستند. چهار سری واکنش با چهار آنالوگ دی‌دزاکسی در چهار لوله انجام می‌شود و محصول هر سری واکنش قطعات DNA ای است که به طور ناقص طولیل شده‌اند با جداسازی قطعات DNA فوق بر روی ژل، ردیف DNA اولیه همانند روش ماکسام ژیلبرت از روی ژل خوانده می‌شود.



با این روش توالی کروموزوم فاز  $T_4$  (به طول ۵۵۷۷ جفت باز) و فاز لامبدا (به طول ۴۸۵۱۳ جفت

باز) شناسایی شده است.

با تهیه بیشتر آنالوگ‌های دی‌دزاکسی نوکلئوتیدها و سهولت انجام این روش انتظار می‌رود که در

دهه آینده ترجیحاً این روش به جای روش شیمیایی مورد استفاده قرار گیرد.