



University of Isfahan

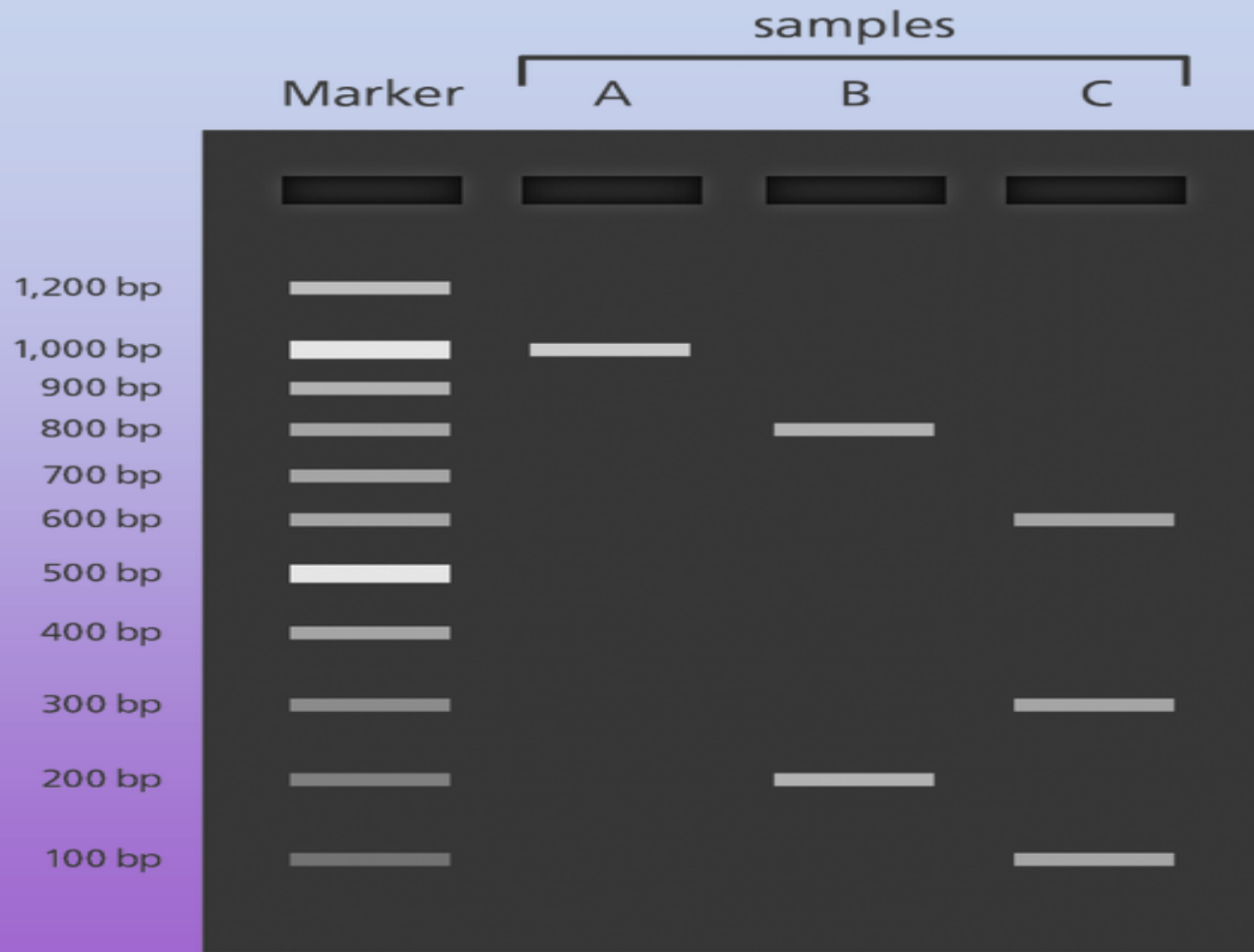
Faculty of Biological Science and Technology

Department of Cell and Molecular Biology and Microbiology

Farzaneh Forouharfar

# تعیین اندازه و غلظت DNA توسط الکتروفورز (Determination of Size and Concentration of DNA by Electrophoresis)



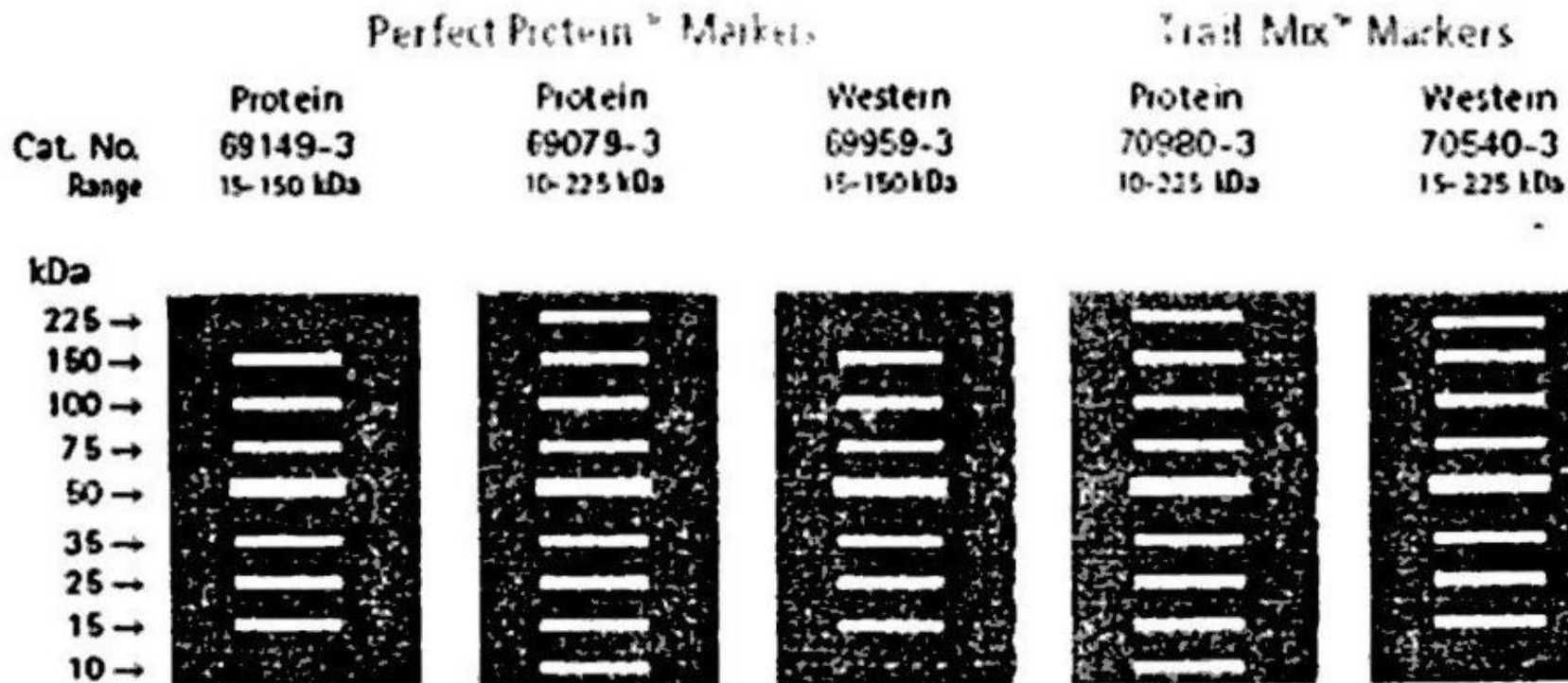


# اهداف آزمایش:

- ✓ آشنایی با مارکر و انواع آن
- ✓ تعیین غلظت DNA توسط اسپکتروفتومتر
- ✓ آشنایی با ژل الکتروفورز
- ✓ تعیین غلظت و اندازه DNA از روی ژل

برای تعیین غلظت RNA، DNA و یا پروتئین توسط الکتروفورز انواع متفاوت مارکر (DNA-RNA-پروتئین) وجود دارد.

## Protein Marker Size Chart



# مارکر ژنتیکی (Genetic Marker)

مارکرها یا نشانگرهای ژنتیکی مکانهایی بر روی کروموزوم ها هستند که در آنالیز و مطالعه ژنوم موجودات مورد استفاده قرار می گیرند.

به عبارت دیگر مارکر، یک ژن یا بخشی از توالی دی ان ای است که جایگاه شناخته شده ای بر روی کروموزوم دارد و آن را می توان برای شناسایی افراد یا گونه ها به کار برد. دگرگونی در یک مارکر ژنتیکی می تواند در پی یک جهش ژنی یا دگرگونی در جایگاه کروموزومی دیده شود.

یک مارکر ژنتیکی می تواند تنها بخش کوتاهی از دی ان ای باشد، یا بخش درازتری از دی ان ای باشد.

# انواع مارکرها

مارکرها انواع مختلفی دارند. در یک تقسیم بندی کلی می توان مارکرها را به صورت زیر دسته بندی کرد:

۱- مارکهای فنوتیپی: مارکهای فنوتیپی همانگونه که از نام آنها مشخص است از روی فنوتیپ ارزیابی می شوند و لذا ارزیابی آنها خیلی ساده است. تعداد این مارکرها کم است و پلی مورفیزم کمی نیز تولید می کنند. از طرفی در اغلب موارد مارکر فنوتیپی در واقع یک صفت نامطلوب است، مثلا کوتولگی بوته، ابلق بودن برگ ها و ... لذا امروزه از این نوع مارکرها استفاده نمی شود.

۲- مارکهای مولکولی: مارکهای مولکولی خود به دو دسته زیر تقسیم می شوند:

- مارکهای بیوشیمیایی

- مارکهای DNA

# مارک‌های بیوشیمیایی

مارک‌های بیوشیمیایی شامل موارد متعددی است. این نوع مارک‌ها امروزه کارایی زیادی ندارند چرا که تعداد آنها کم است.

این گروه را می‌توان به دسته‌های زیر تقسیم کرد:

الف. مولکول‌های بیوشیمیایی کوچک: مثل ترکیبات فنلی، ترکیبات معطر و ...

ب. پروتئین‌های ذخیره‌ای: مثل گلوٹنین و گلیادین که در گندم خصوصا در تعیین ارزش نانوایی کاربرد دارد.

ج. آیزوزایم‌ها: اینها در واقع فرم‌های مختلف یک آنزیم هستند که واکنش را کاتالیز می‌کنند ولی ممکن است سرعت فعالیت آنها متفاوت باشد. ان مارک‌ها در دهه ۸۰ کاربرد زیادی داشتند. تنکسلی توانست بر اساس آیزوزایم‌ها در گوجه فرنگی اولین نقشه لینکاژی را طراحی نماید.



# مارک‌های DNA

مارک‌های DNA در واقع مهم‌ترین و کاربردی‌ترین سیستم‌های مارک‌ری هستند که گستردگی زیادی داشته و هر روزه در حال توسعه و تکامل هستند. از آنجا که در اولین سطح بیان ژن مطرح می‌شوند، خیلی دقیق بوده، دارای تنوع زیاد و پلی مورفیزم بالا هستند.

براون (۱۹۹۹) مارک‌های DNA را به ساختمان‌ها و اماکن مهم در یک شهر تشبیه می‌کرد که می‌توان نقاط شهر را نسبت به آنها آدرس داد و مکان‌یابی نمود.

مارکرهای DNA انواع بسیار زیادی دارند. تقسیم بندی رایج به صورت زیر است:

### • مارکرهای مبتنی بر هیبریداسیون

بازرترین نوع این مارکرها RFLP می باشد. VNTRها و میکروستلایت ها نیز در این گروه قرار دارند. در این نوع مارکرها یک قطعه DNA نشاندار شده (پروب) جهت هیبریداسیون استفاده می شود. RFLP در سال ۱۹۸۰ توسط Botstain ابداع شد و دقت بسیار زیادی دارد، لیکن امروزه صرفاً به دلیل وقت گیر و پر زحمت بودن آن، کمتر استفاده می شود.

### • مارکرهای مبتنی بر واکنش زنجیرهای پلیمر (PCR)

مارکرهای مبتنی بر PCR آنهایی هستند که برای آشکار سازی از پرایمر (۱ یا ۲ پرایمر) استفاده می کنند. این گروه شامل طیف وسیعی از مارکرها می باشد و از آنجا که خیلی سریع قابل انجام هستند، هر روزه گسترش بیشتری می یابند. RAPD، AFLP، SSR، STS، SCAR، ALP و ... نمونه هایی از این مارکرها هستند.

# بررسی وجود DNA با استفاده از اسپکتوفوتومتری

به منظور ارزیابی کمیت و کیفیت DNA و آگاهی از میزان غلظت و خلوص آن می توان از روش اسپکتروفوتومتری استفاده کرد. در این روش ساده و دقیق ، میزان جذب اشعه UV توسط بازهای DNA اندازه گرفته می شود. مولکول های DNA به علت حضور بازهای آروماتیک آدنین، تیمین، سیتوزین و گوانین دارای جذب نوری زیاد در محدوده ماوراء بنفش می باشند. بنابراین اندازه گیری جذب نوری محلول های DNA شاخص خوبی برای درجه خلوص آن می باشد.

حداکثر جذب مولکول DNA در طول موج ۲۶۰ nm است. از طرفی معمولاً محلول های DNA مقداری آلودگی پروتئینی دارند که حداکثر جذب محلول های پروتئینی نیز به علت حضور اسیدهای آروماتیک مانند تریپتوفان فنیل، تیروزین و آلانین در طول موج ۲۸۰ nm می باشد. بنابراین نسبت جذب در طول موج ها ۲۶۰/۲۸۰ را مشخص می کنند. جذب نوری معیار مناسبی برای تعیین نسبت Protein/DNA در یک نمونه و به عبارتی درجه خلوص خواهد بود. به همین علت جهت تعیین غلظت DNA محلول ، باید جذب آن را در طول موج های ۲۶۰ nm و ۲۸۰ مشخص نمود.

برای تعیین کمیت: می توان از فرمول زیر استفاده نمود:

$$\text{dsDNA}(\mu\text{g/ml}) = \text{OD}_{260} \times 50 \times \text{Dilution Factor}$$

بنابراین هر واحد OD260، یعنی  $A=1$  تقریباً معادل با ۵۰ میکروگرم در میلی لیتر DNA دو رشته ای است.

برای تعیین کیفیت: میزان خالص بودن DNA را می توان از نسبت دو جذب به صورت زیر محاسبه نمود:

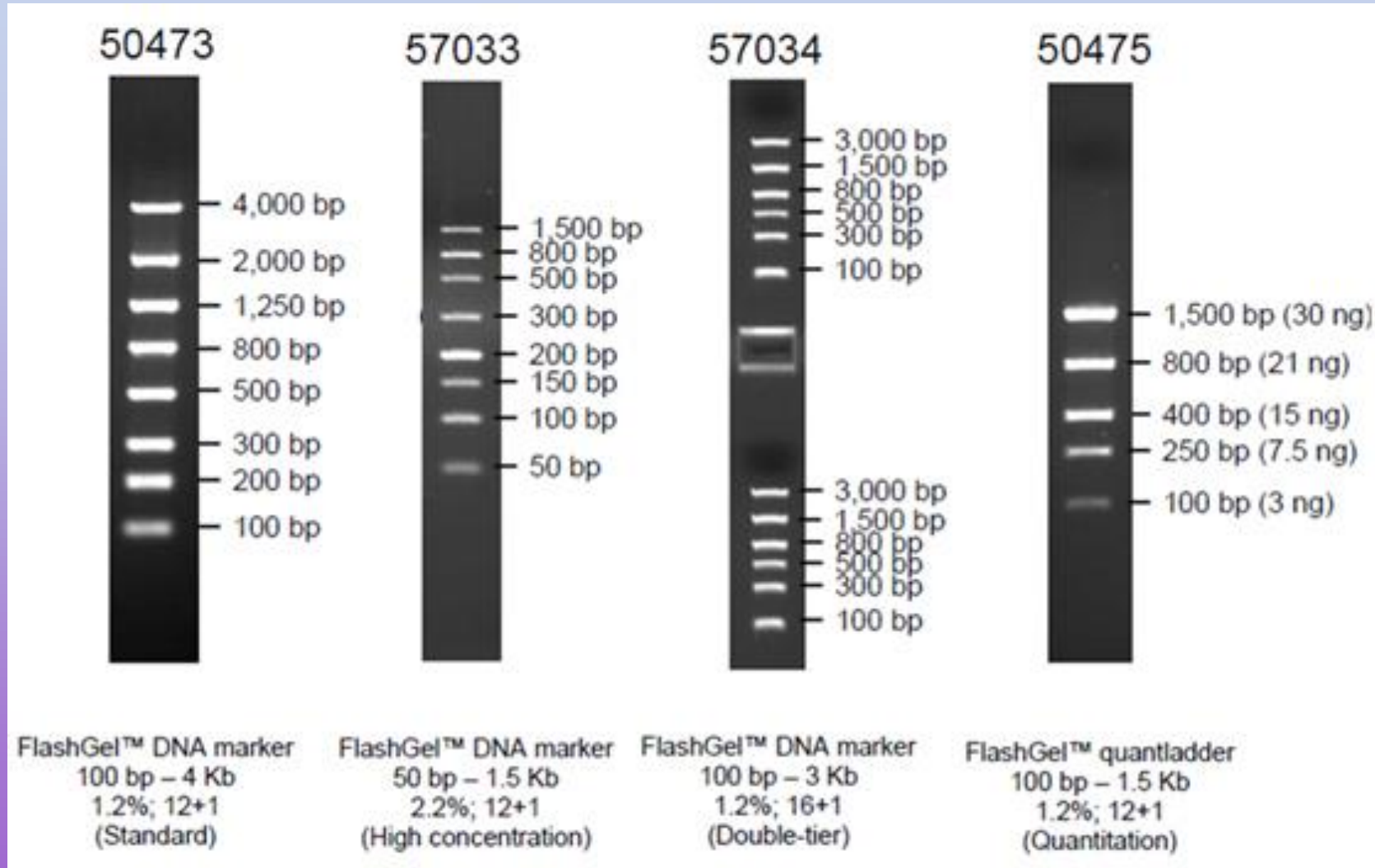
جذب در 280nm / جذب در 260nm = نسبت جذب (A)

$A < 1.8$  ← غلظت پروتئین بالا است

$A > 1.8$  ← غلظت RNA بالا است

جهت انجام این کار از دستگاه اسپکتروفتومتر استفاده می شود. ابتدا محلول DNA را به نسبت ۱ به ۲۰ رقیق می کنیم. جهت بلانک ( Blank ) کردن دستگاه مقدار  $100 \mu\text{l}$  محلول TE مورد استفاده قرار می گیرد. سپس میزان جذب نوری در طول موج ۲۶۰ و ۲۸۰ خوانده می شود و نسبت این جذب ( ۲۸۰/۲۶۰ ) در هر مورد محاسبه می گردد که برای تمامی DNA های مورد بررسی بین ۱/۷ الی ۲ می باشد. غلظت DNA نیز توسط دستگاه محاسبه می شود که بین ۵/۰ الی  $2 \mu\text{g}/\mu\text{l}$  بود .

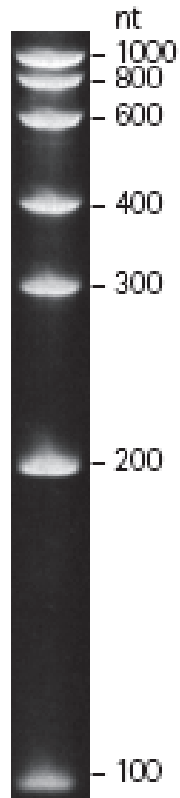
# مارکرها های DNA



# مارکرهاي RNA

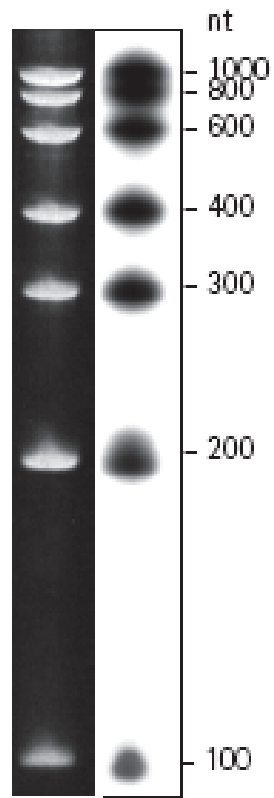
## Perfect RNA Markers

Perfect RNA Markers,  
0.1–1 kb,



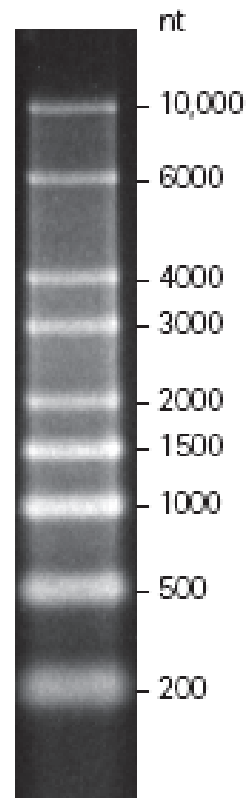
5% polyacrylamide-urea gel

Perfect RNA Marker  
Template Mix



5% polyacrylamide-urea gel

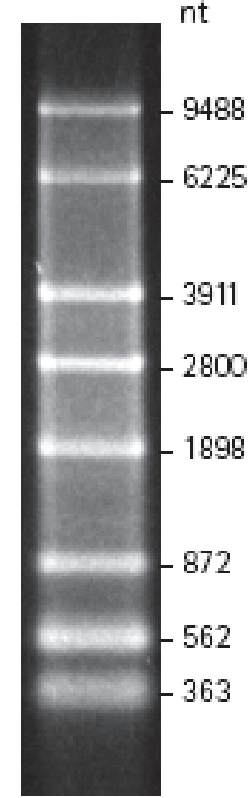
Perfect RNA Marker  
0.2–10 kb



1% TBE agarose gel

## RNA Markers

RNA Markers,  
0.36–9.5 kb



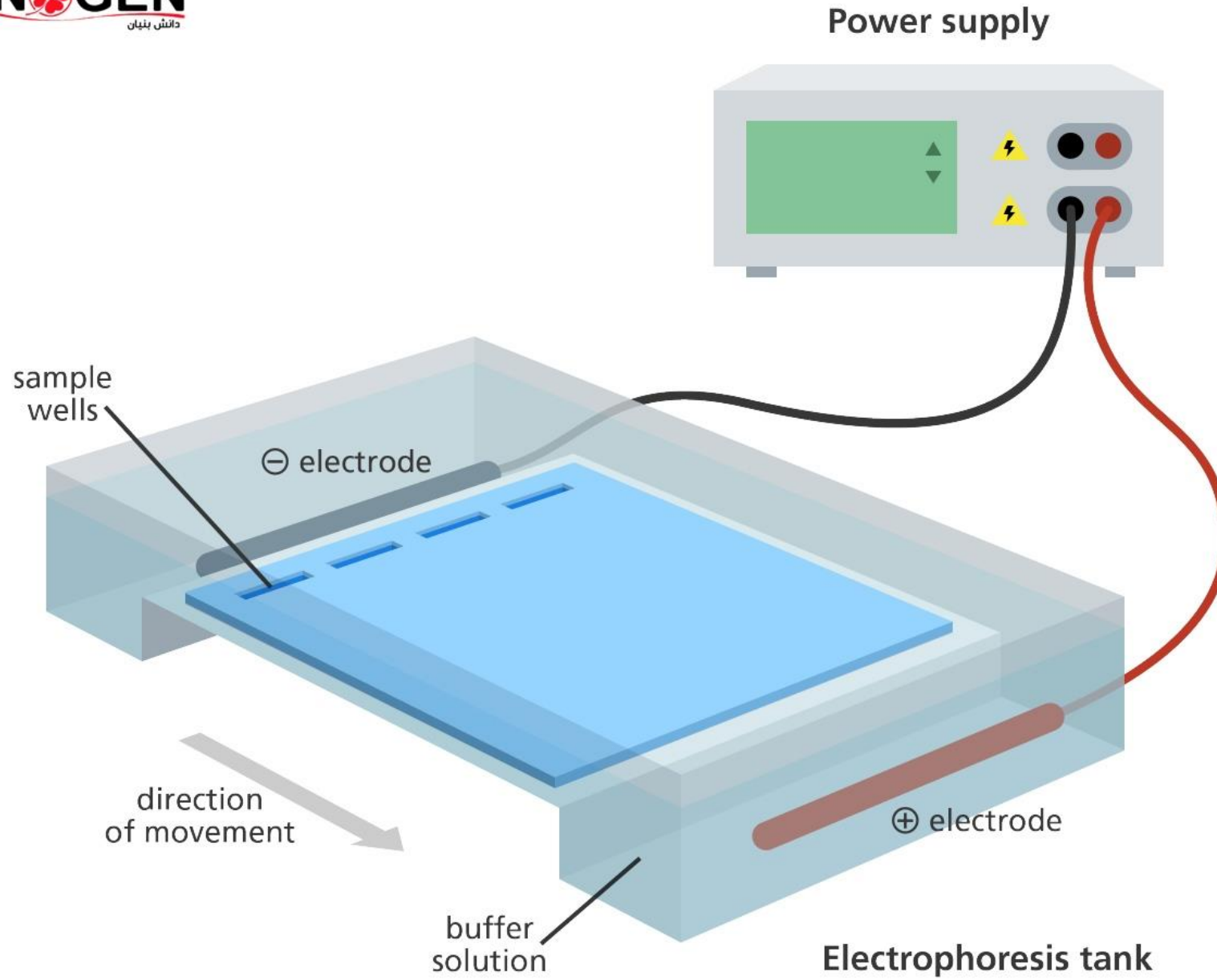
1% TBE agarose gel

# تکنیک ژل الکتروفورز (Gel Electrophoresis)

از روش های آزمایشگاهی مرسوم جهت جدا کردن مولکولهای باردار تکنیک ژل الکتروفورز میباشد. این جداسازی با توجه به اندازه، بار و جرم مولکولی آنها انجام میگردد. فرایند کلی این تکنیک به این صورت است که با برقراری جریان در ژل الکتروفورز، دو سمت ژل دارای دو قطب مخالف مثبت و منفی میشود که باعث میشود مولکول های باردار به سمت قطب مخالف خود حرکت کنند. این عمل حرکت مولکول ها تحت اصطلاح " مهاجرت " شناخته شده است. دلیل این مهاجرت ساختار ماتریکس نفوذپذیر ژل است که مولکول ها را قادر میسازد از میان منافذ موجود در آن عبور و در طول ژل حرکت کنند.



اساس کار این تکنیک اعمال جریان الکتریکی است که منجر به جداسازی و شناسایی مولکول ها میشود . همان گونه که در بالا شرح دادیم کاربرد این روش در آزمایشگاه های مولکولی و بیوشیمی برای جداسازی مولکول های باردار مانند DNA ، RNA و پروتئین است. ژلی که برای این تکنیک استفاده میشود از پودر آگاروز ( آگارز) و یا پلی آکریلامید است . ساختار این ژل ها منفذ دار است و همین امر موجب میشود ، مولکول ها با اندازه های متفاوت به راحتی از آن عبور کند. برای کوچک یا بزرگ کردن این منافذ جهت حرکت مولکول های کوچکتر و یا بزرگتر ، میتوانیم غلظت ژل های مورد استفاده درالکتروفورز را کمتر و یا بیشتر کنیم.



# کاربردهای تکنیک ژل الکتروفورز

کاربرد اصلی این متد در آزمایشگاه ها به دو بخش اصلی تقسیم میشود :

- جداسازی مولکولهای DNA که بصورت استخراج شده هستند و یا محصول PCR، ریل تایم و یا کلونینگ ژن

- بررسی و مطالعه کیفیت محصول PCR

منافذ بزرگ ژل آگاروز قطری حدود ۱۰۰ تا ۵۰۰ نانومتر دارد که کاملا متناسب برای جداسازی مولکولهای DNA با طول بالا میباشد.

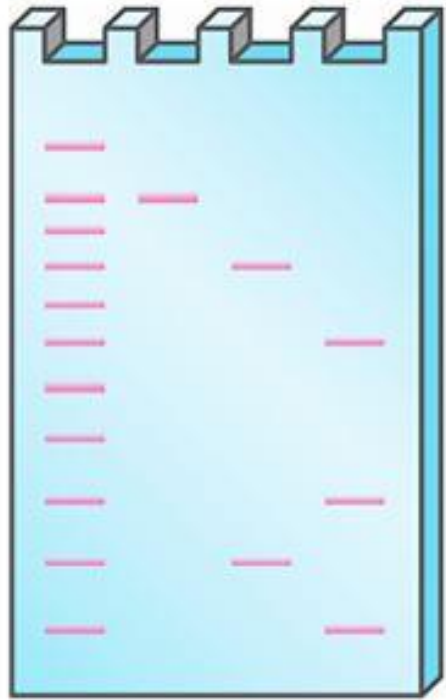
عملکرد الکتروفورز به دو روش عمودی یا افقی میباشد که هر یک کاربردهای مخصوص به خود را دارد.

از تفاوت های آشکار این دو جهت قرارگیری ژل است :

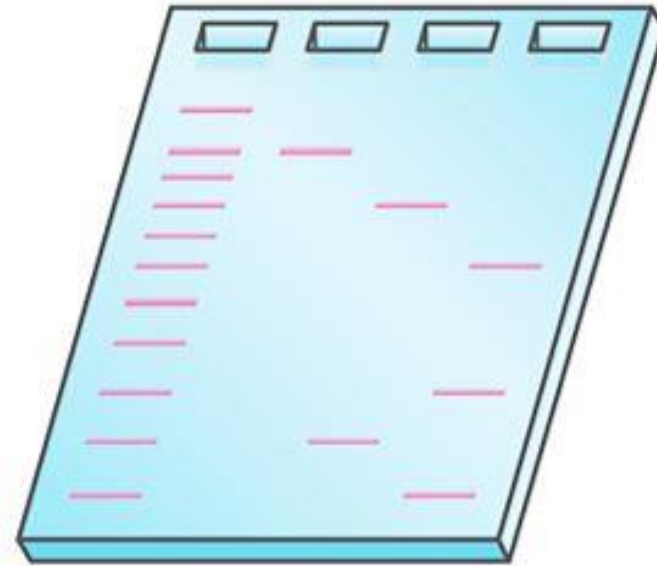
در الکتروفورز افقی، ژل مورد استفاده آگاروز است و نیز قرارگیری ژل به صورت افقی در محیط بافر است،

الکتروفورز عمودی ، ژل مورد استفاده پلی آکریلامید است و قرارگیری ژل به صورت عمودی و درون محفظه الکتروفورز است و تماس آن با بافر محدود است.

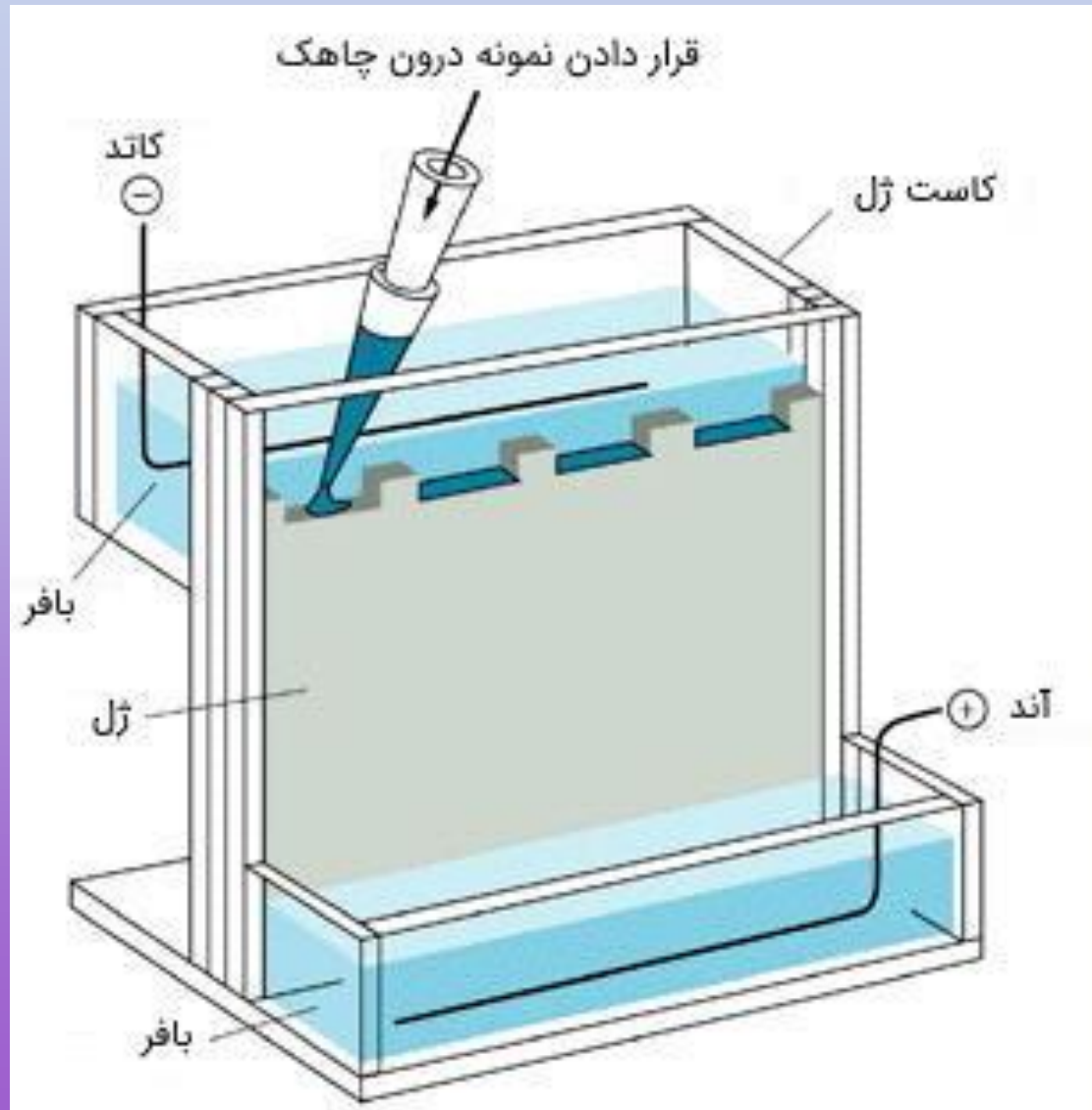
## الکتروفورز عمودی



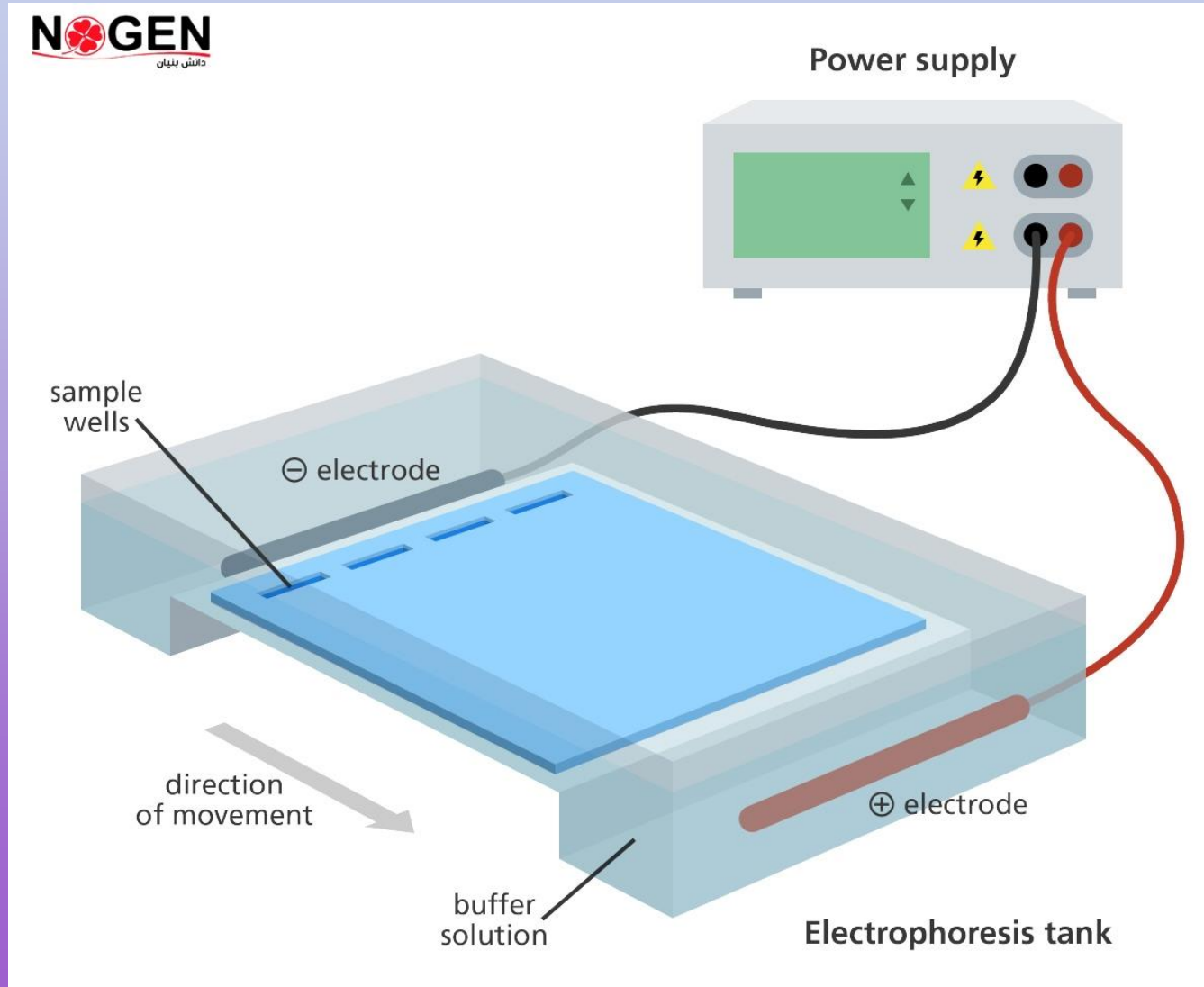
## الکتروفورز افقی



# ژل عمودی



# ژل افقی



# تهیه ژل برای انجام الکتروفورز

با توجه به تکنیک مورد نظر از آگاروز و یا پلی آکریلامید استفاده میشود. این مواد بصورت پودر در اختیار کاربر قرار میگیرد و پس از مخلوط با بافرهای مخصوص و حرارت دادن به یک مایع شفاف تبدیل میشود. بر اساس غلظت مورد نظر ، مقدار مشخصی از پودر را در بافر TAE و یا TBE مخلوط و حل میکنند. سپس مایع شفاف به دست آمده را درون کاست ژل و در محفظه ای بنام تانک الکتروفورز ریخته و توسط شانه چاهک ، چاهک‌هایی برای قراردادن نمونه آماده می‌شود . مایع بعد از خنک شدن، بصورت ژل بسته شده و خنک میشود.

خاصیت بافر درون تانک الکتروفورز ، آسان کردن عبور جریان از ژل است . این تانک با دو الکتروود به یک منبع الکتریکی برای ایجاد جریان الکتریکی متصل می‌شود.

برای مشاهده نمونه‌ها روی ژل، هنگام قرار دادن آن‌ها درون چاهک، از رنگ‌های قابل مشاهده با نور UV مانند DNA safe stain استفاده میشود. البته در گذشته، از اتیدیوم بروماید برای رنگ‌آمیزی استفاده می‌شد، اما به دلیل سمی و جهش‌زا بودن آن‌ها، کار با آن‌ها در آزمایشگاه‌ها ممنوع اعلام شد. پس از پایان حرکت مولکول‌ها به سمت قطب مخالف، جریان الکتریکی قطع می‌شود و ژل توسط دستگاهی به نام ژل داک تصویربرداری میشود.



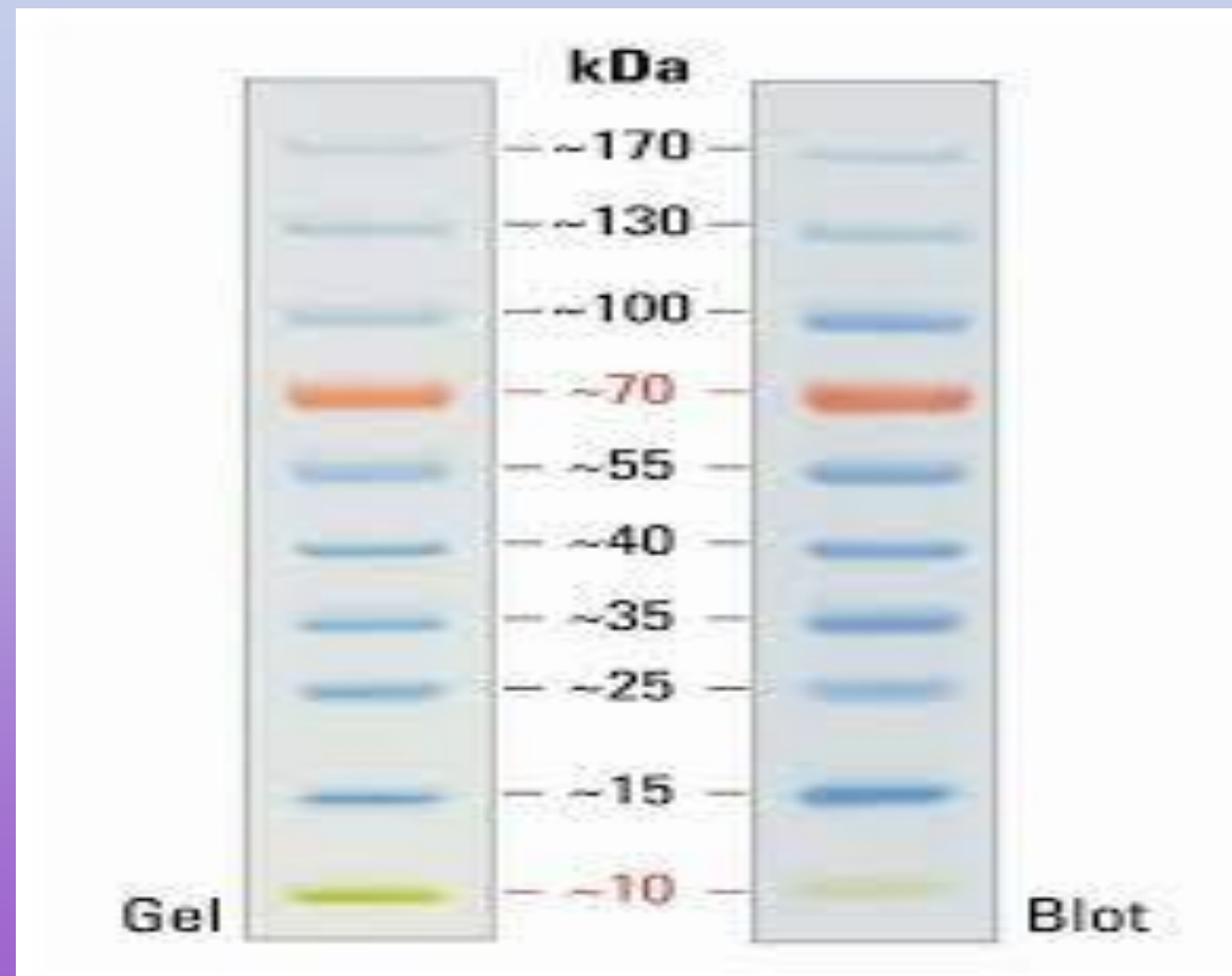
# الکتروفورز مولکول‌های DNA

با این تکنیک کاربر قادر به شناسایی مولکول‌های DNA با طول‌های متفاوت است. از آنجاییکه مولکول‌های DNA دارای بار منفی هستند زمانی که روی ژل و تحت جریان الکتریکی قرار می‌گیرند به سمت الکترود مثبت حرکت می‌کنند. در این شرایط، جداسازی مولکول‌های DNA، تنها بر اساس اندازه و سائز آنها انجام می‌شود. حرکت رشته‌های کوتاه DNA سرعت بیشتری نسبت به مولکول‌های بلندتر دارند، بنابراین جداسازی مولکول‌های DNA با اندازه‌های متفاوت آسان‌تر انجام می‌شود. همانطور که قبلاً هم اشاره کردیم ردیابی نمونه‌ها، با اضافه کردن رنگ‌های فلورسنت درون چاهک ژل انجام می‌گیرد. بعضی از کاربران، رنگ‌های فلورسنت را با ژل، درست قبل از انتقال آن به قالب الکتروفورز مخلوط می‌کنند که در این شرایط، نیاز به اضافه کردن رنگ هنگام لود نمونه نیست. الکتروفورز برای مولکول‌های DNA به صورت افقی انجام می‌گیرد که روشی ساده‌تر نسبت به روش عمودی است.

بعد از توقف جریان، باند مولکول‌های DNA در اندازه‌های مختلف بر روی ژل نمایان است که جهت تعیین اندازه باند نمونه، از یک نشانگر و یا در اصطلاح (Ladder) به عنوان استاندارد استفاده می‌شود. لدر روی ژل به صورت باندهایی با طول معین نمایان بوده و با استفاده از آن اندازه باندهای نمونه بر روی ژل را می‌توان ارزیابی کرد.

# تعیین غلظت و اندازه DNA از روی ژل

مارکرها همانند یک راهنما در تعیین اندازه و غلظت محلول مورد نظر مناسب می‌باشند. اندازه هر باند مارکر از قبل توسط کارخانه سازنده مشخص شده است. مثلاً برای مارکری که ۰.۵ میکروگرم است به صورت  $ng/0.5g$  تعریف شده است. بنابراین می‌توان با مقایسه شدت باندهای مارکر و باندهای که در نتیجه **load** کردن DNA مشاهده می‌کنید، غلظت این باند را تخمین بزنید. از طرفی می‌توان اندازه قطعه مورد نظر را نیز به وسیله مارکر به دست آورد، چون هر باند مارکر **bp** خاص خود را دارد.



مثال: اگر از مارکری که ۰.۵ میکروگرم است، ۰.۲ میکروگرم لود کنید، اعدادی که به همراه مارکر داده می‌شوند تغییر خواهد کرد و اگر غلظت یک باند آن ۲۶.۱ ngr بود، در ۰.۲ میکروگرم خواهید داشت:

این عدد نشان دهنده غلظت باند مورد نظر نسبت به ۰.۲gr مارکر لود شده است. حال می‌توان غلظت باند DNA معادل آن رانیز به دست آورد. اما در اینجا نیز باید دقت شود که چند میکرو لیتر از نمونه DNA لود شده است. مثلا اگر ۴ میکرو لیتر از نمونه DNA مورد نظر لود شده است، غلظت به دست آمده در ۴ میکرو لیتر است و چون به دست آوردن میزان DNA در یک میکرو لیتر مورد نظر است، می‌بایست عدد به دست آمده بر ۴ تقسیم شود.

این عدد غلظت باند مورد نظر را در نمونه اولیه نشان می‌دهد که واحد آن مایکروگرم بر مایکرو لیتر است.