



فصلنامه علمی - تخصصی دانشجویی بیوتکنولوژی دانشگاه الزهراء (س)

شماره ۴۲ - پاییز ۱۴۰۱

## آنچه در این شماره می خوانیم

نوبل پزشکی و فیزیولوژی امسال به انسان های منقرض شده رسید!  
آینده داروهای جدید و نقش بیوتکنولوژی در آن  
الکتروفورز دوبعدی؛ روشی قدرتمند برای تفکیک پروتئین ها  
سیستم خونی جدید؛ حل معمایی ۳۰ ساله!  
درمان سرطان ریه با کمک بخش پنهان ژنوم انسان  
کشفی چشم گیر در مورد توانایی مغز بزرگسالان در بازیابی بینایی







به نام خدا

فصلنامه علمی - تخصصی دانشجویی  
بیوتکنولوژی دانشگاه الزهراء(س)

فصلنامه پاییز ۱۴۰۱  
شماره ۴۲ - سال هفدهم

**صاحب امتیاز:**

انجمن بیوتکنولوژی دانشگاه الزهراء(س)

**مدیر مسئول:**

سمیرا کمیجانی

**سر دبیر:**

مریم هادی پور

**هیئت تحریریه:**

تارا شاهمرادی، سیده نرجس تافته،

بهار مانی، مریم هادی پور، ماندانا

رشیدی، شادی روشن نفس

**ویراستاری:**

مریم هادی پور، سمیرا کمیجانی

**صفحه آرا و طراح جلد:**

بیبا سعادتیان مقدم

**استاد مشاور:**

دکتر محبوبه ضرابی



**چاپ:**

دانشگاه الزهراء(س)

**نشانی:**

تهران، ونک، دانشگاه الزهراء(س)،

ساختمان معاونت فرهنگی و اجتماعی

دانشگاه الزهراء(س)

**رایانامه:**

DNAmagazine98@gmail.com

## سخن سردبیر

با گذشت سه سال از شیوع پاندمی ویروس کووید-۱۹ و تحقیقات و توجهات متمرکز دانشمندان به دریافت اطلاعات جامع در خصوص این ویروس و تاثیرات آن، همچنان نیازمندی بشر به گسترش علم در سایر حوزه‌های زیست‌شناسی به طور گسترده احساس می‌شود. سعی در توجه به سایر حیطه‌های بیولوژی و ایجاد ارتباط میان دانش‌های مختلف، هدف رشته بیوتکنولوژی و پژوهشگران فعال در این حوزه است.

تامل بر حیطه تکامل و نگرش زیبا و جدید دانشمندان این حوزه که منجر به کشف گروهی جدیدی از اجداد انسان و دریافت جایزه نوبل شد؛ ایجاد ارتباط میان یافته‌های ۳۰ ساله هماتولوژی و موارد بالینی مشکوک که باعث دستیابی به سیستم خونی ناشناخته شد؛ بهره برداری از دانش روزافزون در حوزه دارویی و در نهایت، تکنیک‌های آزمایشگاهی نوین برای ایجاد سهولت در مهم‌ترین بخش کار یک زیست‌شناس، همه از مواردی است که اذهان پویا و جویای علم را به خود جذب کرده و علاوه بر تغییر بینش، در ایده‌زایی هم نقش موثری ایفا می‌کند.

در این شماره از نشریه DNA، تمام تلاش ما، دستیابی به این هدف و ارائه اطلاعاتی جدید و در عین حال کامل برای ایجاد دانش بیشتر و بهتر برای شما همراهان گرامی است.

امید است این شماره از نشریه DNA، گامی در جهت معرفی گوشه‌ای از مطالعات بی‌شمار دانش زیست‌شناسی و در کل، افزایش اطلاعات شما علاقمندان برداشته باشد.

مریم هادی پور  
آذر ماه ۱۴۰۱



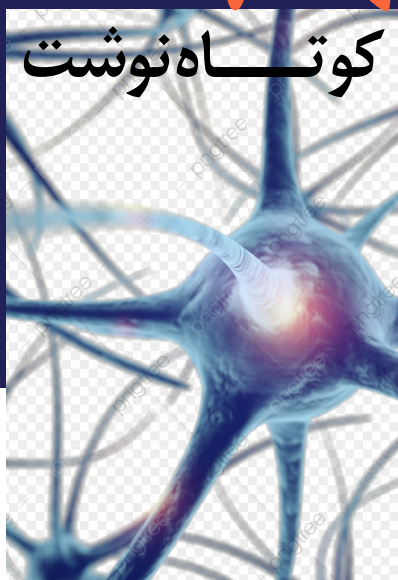
# فهرست

۲۷

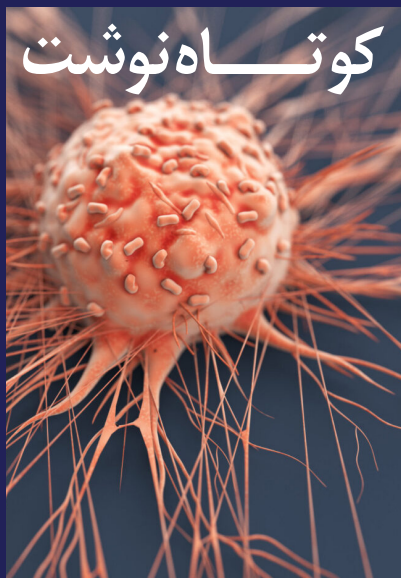
۱۸

۵

۲۹

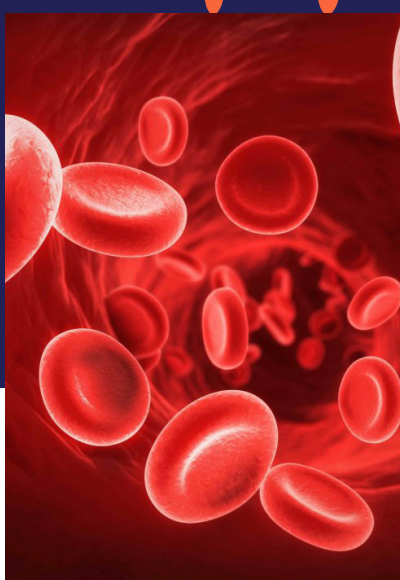


کشفی چشم گیر  
در مورد توانایی  
مغز بزرگسالان  
در بازیابی بینایی

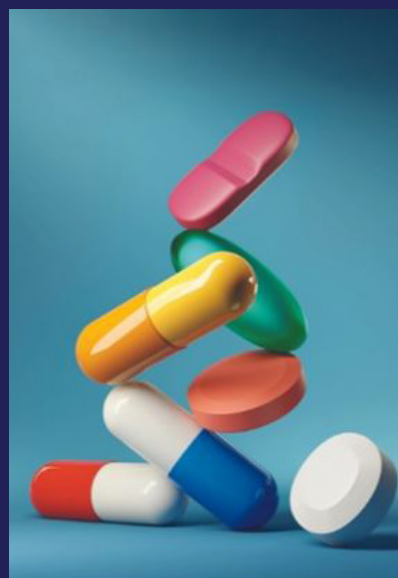


درمان سرطان  
ریه با کمک  
بخش پنجهان  
ژنوم انسان

۲۳

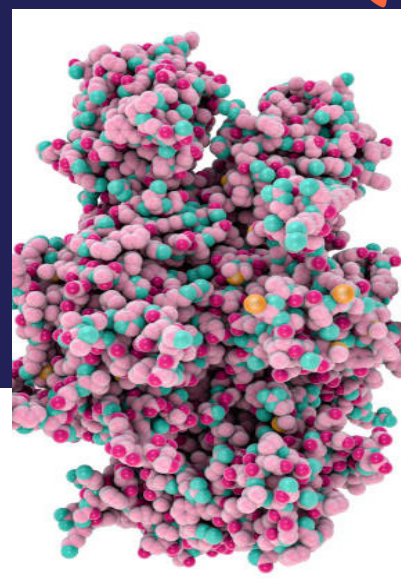


سیستم  
خونی جدید؛ حل  
معمای ۳۰ ساله!



آینده داروهای  
جدید و نقش  
بیوتکنولوژی  
در آن

۹



الکتروفورز  
دوبعدی؛  
روشی قدرتمند  
برای تفکیک  
پروتئین ها



نوبل پزشکی و  
فیزیولوژی  
امسال به انسان  
های منقرض  
شده رسید!



# نوبل پزشکی و فیزیولوژی امسال به انسان‌های منقرض شده رسید!

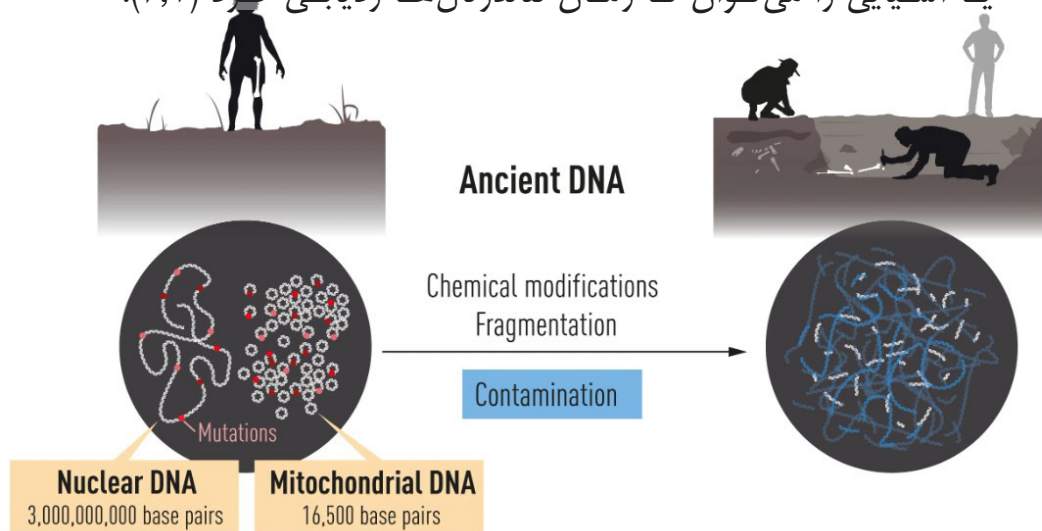
تارا شاه مرادی

دانشجوی کارشناسی بیوتکنولوژی دانشگاه الزهرا تهران

پیش، جمعیت موجود در آفریقا منقرض شد و گروه‌هایی از هوموساپینس‌ها از آفریقا به خاورمیانه مهاجرت کرده و از آنجا به سایر نقاط جهان گسترش یافتند. انسان‌های خردمند و نئاندرتال‌ها به مدت ده‌ها هزار سال در بخش‌های وسیعی از اوراسیا همزیستی داشتند (۳).

سوانته پابو در اوایل کار خود مجذوب امکان استفاده از روش‌های ژنتیکی مدرن برای مطالعه DNA نئاندرتال‌ها شد. با این حال، او خیلی زود متوجه چالش‌های فنی شدیدی شد؛ زیرا با گذشت زمان، DNA از نظر شیمیایی اصلاح شده و به قطعات کوتاه تبدیل می‌شود.

پس از هزاران سال، تنها مقدار کمی از DNA باقی مانده و آنچه باقی مانده است به طور گسترده به DNA باکتری‌ها و انسان‌های معاصر آلوده شده است. در راستای این تحقیقات، پابو مجبور به ایجاد روش‌هایی برای تجزیه و تحلیل DNA‌هایی که در اثر قرار گرفتن در معرض عناصر، به مدت هزاران سال، آسیب دیده و با توالی‌هایی از میکروارگانیسم‌ها و انسان‌های مدرن آلوده شده بودند، شد. سپس او و همکارانش از این تکنیک‌ها، برای توالی‌یابی ژنوم نئاندرتال‌ها استفاده کردند که مقالات آن در سال ۲۰۱۰ منتشر شد. این دستاورد ژنتیکی منجر به یافتن این نتیجه شد که دو نژاد نئاندرتال‌ها و هوموساپینس با هم آمیخته‌اند و ۱ تا ۴ درصد از ژنوم انسان‌های مدرن اروپایی یا آسیایی را می‌توان تا زمان نئاندرتال‌ها ردیابی کرد (۱، ۳).



DNA در دو بخش مختلف در سلول قرار دارد. DNA هسته‌ای، بیشتر اطلاعات ژنتیکی را در خود جای داده است؛ در حالی که ژنوم میتوکندری بسیار کوچکتر و در هزاران نسخه وجود دارد.

پس از مرگ موجودات، DNA در طول زمان تجزیه می‌شود و در نهایت، فقط مقادیر کمی باقی می‌ماند. همچنین این مقدار باقیمانده، به DNA باکتری و انسان معاصر آلوده می‌شود (منبع: nobelprize.org).

مقدار بسیار کمی توسعه یافتند. تفاوت ژنتیکی بین انسان خردمند و نزدیک‌ترین خویشاوندان منقرض شده ما، تا زمانی که از طریق کار اصلی پابو شناسایی نشد، ناشناخته بود. تحقیقات مداوم و تجزیه و تحلیل پیامدهای عملکردی این تفاوت‌ها، بر هدف توضیح آنچه که ما را منحصر انسان می‌سازد، متمرکز است (۳).

تحقیقات درباره تکامل انسان، شواهدی ارائه کرد که نشان می‌داد انسان امروزی، هومو ساپینس، برای اولین بار در آفریقا و در حدود ۳۰۰۰۰۰ سال پیش ظاهر شده است. این در حالی است که نزدیکترین خویشاوندان شناخته شده ما، نئاندرتال‌ها، در خارج از آفریقا توسعه یافتند و از حدود ۳۰۰۰۰ سال پیش، در اروپا و آسیای غربی اقامت داشتند. در حدود ۷۰۰۰۰ سال

جایزه نوبل فیزیولوژی و پزشکی امسال به سوانته پابو، زیست‌شناس سوئدی به دلیل اکتشافات وی در مورد ژنوم انسان‌های منقرض شده و تکامل انسان، اعطا شد (۳). این زیست‌شناس، در مطالعات خویش از قطعات گرانبهای DNA یافت شده در فسیل‌هایی با قدمت ده‌ها هزار سال استفاده کرد. مطالعات پابو در آلمان، منجر به توالی‌یابی ژنوم نئاندرتال<sup>۱</sup> و کشف گروه جدیدی از انسان‌ها به نام دنیسووان‌ها<sup>۲</sup> شد (۱).

بشریت، همواره شیفته‌ی ریشه‌های خود بوده است. ما از کجا آمده‌ایم و با کسانی که پیش از ما آمده‌اند چه نسبتی داریم؟ چه چیزی ما را از سایر انسان‌ها متمایز می‌کند؟ در مورد رابطه خود با نئاندرتال‌های منقرض شده چه می‌دانیم؟ پرسش از منشأ خود و آنچه ما را منحصر به فرد می‌کند، از زمان‌های قدیم، بشریت را درگیر خود کرده است. دیرینه‌شناسی و باستان‌شناسی، دو علم مهم برای مطالعات تکامل انسان هستند. سوانته پابو از طریق تحقیقات پیشگامانه خود به چیزی به ظاهر غیرممکن دست یافت: تعیین توالی ژنوم نئاندرتال، یکی از خویشاوندان منقرض شده انسان امروزی (۳).

هومو ساپینس<sup>۴</sup> با ظرفیت منحصر به فرد خود برای ایجاد فرهنگ‌های پیچیده، نوآوری‌های پیشرفته، و هنرهای تجسمی و همچنین با توانایی عبور از آب‌های آزاد و گسترش به تمام نقاط کره زمین مشخص می‌شوند. نئاندرتال‌ها نیز به صورت گروهی زندگی می‌کردند و مغزهای بزرگی داشتند. آن‌ها همچنین از ابزارهایی برای زندگی استفاده می‌کردند، اما این ابزارها در طول صدها هزار سال به

۱ Svante Pääbo

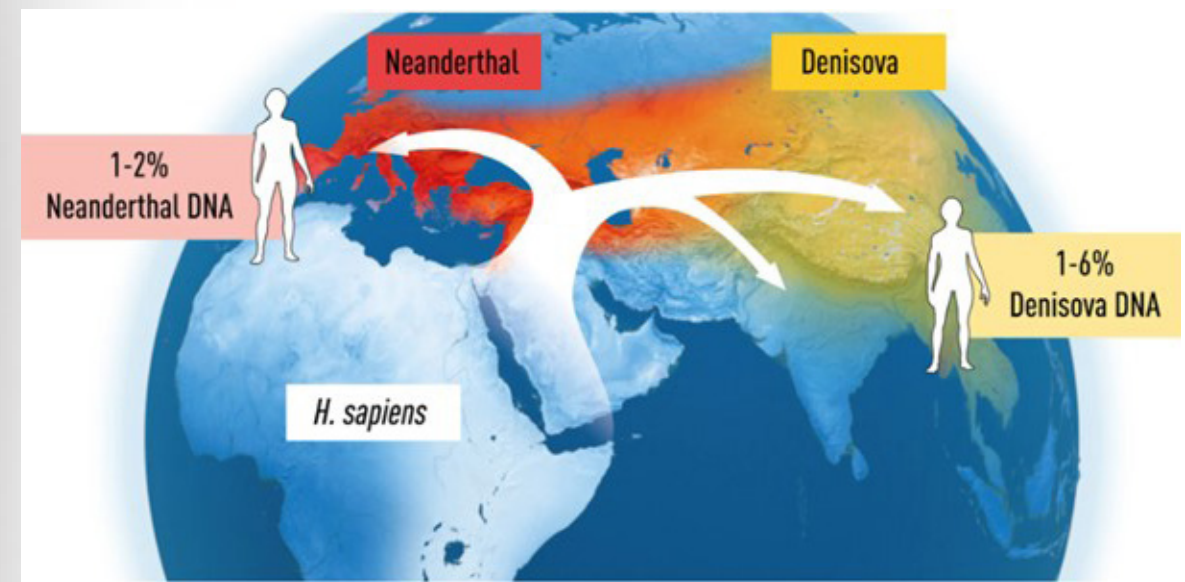
۲ Neanderthal: گونه‌ای از سرده انسانها بودند که ۳۰ هزار سال پیش منقرض شدند و به لحاظ فیزیکی با انسان امروزی تفاوت‌های عمده‌ای داشتند.

۳ Denisovans

۴ Homo\_sapiens: انسان خردمند یا هوشمند که اجداد انسانهای امروزی محسوب میشوند.



محققان از تکنیک های پابو، برای شناسایی منشای یک استخوان انگشت ۴۰۰۰۰ ساله در غاری در جنوب سیبری در سال ۲۰۰۸ یافتند، استفاده کردند. DNA جدا شده از استخوان نشان داد که این استخوان نه متعلق به نئاندرتال ها و نه متعلق به هوموساپینس یا همان انسان های خردمند است؛ بلکه متعلق به فردی است که معرف گروه جدیدی از انسان ها به شمار میرود. نام این گروه جدید، از روی نام غاری که استخوان در آن پیدا شد، دنیسووان ها نامگذاری شد. انسان های نخستین ساکن قاره آسیا نیز به این گروه مرتبط می شوند و DNA دنیسووان را می توان در ژنوم میلیاردها انسان زنده امروزی پیدا کرد. پابو همچنین دریافت که زمان انتقال ژن از این انسانها که اکنون منقرض شده اند به هومو ساپینس، پس از مهاجرت به خارج از آفریقا و در حدود ۷۰۰۰۰ سال پیش بوده است (۳،۱).



تصویر دو: اکتشافات پابو اطلاعات مهمی در مورد چگونگی جمعیت جهان در زمانی که هوموساپینس از آفریقا مهاجرت کرده و به سایر نقاط جهان گسترش یافتند، ارائه کرده است. نئاندرتال ها در غرب و دنیسووان ها در شرق، در قاره اوراسیا زندگی می کردند. (منبع: nobelprize.org)

در سال های ابتدایی تحقیقات بر DNA انسان های باستانی، این موضوع با نگرانی هایی در مورد آلودگی DNA انسان مدرن مواجه شده بود؛ (پابو اعتراف کرده است که DNA ابتدایی ای که از یک مومیایی مصری استخراج کرده بود، احتمالاً متعلق به خود آن مومیایی بوده است) اما، به لطف روش های توسعه یافته در آزمایشگاه پابو، و همچنین ظهور فناوری های جدید توالی یابی، جای ترسی برای اینگونه آلودگی، مانند سابق وجود ندارد (۱).

عملکرد پابو در کشف DNA نئاندرتال ها، دنیسووان ها و سایر انسان ها، پیامدهای مهمی برای پزشکی مدرن دارد. اگرچه نسبت DNA باستانی در ژنوم انسان اندک است، اما به نظر میرسد اهمیت این ماده از نسبت آن بیشتر بوده و نقش مهمی در خطرات بیماری های مختلف،

از اسکیزوفرنی تا COVID-۱۹ دارد (۱). یکی از محققان در این زمینه گفته است: «این واقعیت که بخش عمدهای از مردمی که امروزه در جهان زندگی میکنند، DNA انسان های باستانی مانند نئاندرتال ها را دارند، پیامد مهمی برای ما دارد و من فکر میکنم که دانستن آن و تلاش برای درک پیامدهای آن برای سلامتی، چیزی است که تا پایان زمان زیستن انسان ها، به عنوان یک گونه با ما خواهد بود.» برخی از پژوهشگران معتقدند که با وجود ژنوم چندین نئاندرتال و دنیسووان، می توان ژنهای منحصر به فرد انسان امروزی را شناسایی کرد (۱).

با ردیابی چگونگی جریان یافتن ژنها بین جمعیت های انسان های نخستین، محققان توانسته اند مهاجرت این گروه ها و همچنین منشأ برخی از ابعاد فیزیولوژی انسان مدرن، از جمله ویژگیهای سیستم ایمنی و مکانیسم های سازگاری با زندگی را ردیابی کنند. بیش از ۵۰۰۰۰۰ سال پیش، اجداد نئاندرتال ها و انسان های امروزی در حال مهاجرت به سرتاسر جهان بودند که یک جهش ژنتیکی محوری باعث بهبود ناگهانی مغز برخی از آنها شد. هنگامی که محققان برای اولین بار توالی یک ژنوم کامل نئاندرتال را گزارش کردند، ۹۶ اسید آمینه شناسایی شد که این اسیدهای آمینه، بین نئاندرتال ها و انسان های امروزی متفاوت است.

دانشمندان با مطالعه در این زمینه در تلاش بودند تا بفهمند کدام یک از این تغییرات به انسان مدرن کمک کرد تا با نئاندرتال ها و سایر گونه های انسان رقابت کند. در ماه سپتامبر سال ۲۰۲۲، محققان متوجه شدند که نوعی ژن که در انسان یافت می شود، اما در نئاندرتال ها یا دنیسووان ها نمیتوان آن را پیدا کرد، به رشد عصبی بیشتر در ارگانوئیدهای مغزی مرتبط است.

در پایان این تحقیقات، پژوهشگران معتقد بودند که پیش از این، هرگز به آنچه انسان کنونی را انسان می سازد، نزدیک تر نشده بودند (۲،۱).





# الکتروفورز دوبعدی؛ روشی قدرتمند برای تفکیک پروتئینها

بهار مانی

دانشجوی کارشناسی بیوتکنولوژی دانشگاه الزهرا تهران

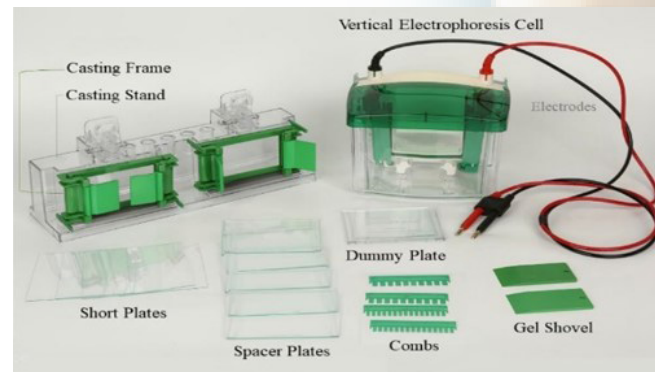
هر مولکول دارای بار خالص در میدان الکتریکی به حرکت در می آید؛ این پدیده که الکتروفورز نامیده میشود، شیوه موثری برای جدا سازی ماکرومولکول هایی مثل پروتئین ها، DNA و RNA است (۱). ژل ها متخلخل هستند و جدا سازی نه تنها به بارمولکول بلکه به اندازه آن نیز بستگی دارد. ژل به عنوان یک محیط حمایتی برای جداسازی ماکرومولکول هایی که قبل تر ذکر شد، تحت تأثیر بار الکتریکی استفاده میشود (۲). الکتروفورز از این جهت که تمامی مولکول ها صرف نظر از اندازه شان وادار به حرکت از درون همان بستر می شوند، نقطه مقابل فیلتراسیون ژلی است. ژل همانند یکی از دانه های ستون فیلتراسیون ژلی رفتار می کند (۱). جداسازی های الکتروفورزی تقریباً همیشه بر روی ژل ها یا بسترهای جامد نظیر کاغذ صورت میگیرد. علت آن است که عنوان یک الک مولکولی و کارایی جداسازی را بالا میبرد. مولکول هایی که اندازه آنها در مقایسه با روزنه های موجود در ژل کوچکتر است به سهولت در آن حرکت می کنند، در حالی که مولکول های خیلی بزرگتر از روزنه های موجود در ژل، تقریباً غیر متحرک اند. مولکول هایی که اندازه آنها متوسط است، با درجه های متفاوتی در ژل حرکت میکنند (۱). به طور معمول دو نوع ماده برای ساخت ژل استفاده میشود:

■ آگارز: یک نوع پلی ساکارید است که از جلبک دریایی جدا می شود و از واحدهای تکرار شونده

آگاروبیوزت تشکیل شده است. این ژل عموماً دارای اندازه منافذ بزرگتری نسبت به ژل پلی آکریل امید است که آن را برای جداسازی مولکولهای بزرگتر با جرم مولکولی بیش از ۲۰۰ کیلو دالتون مناسب می سازد (۲). ژل آگارز یک روش کارآمد برای جداسازی اسیدهای نوکلئیک است. غلظت آگارز در ژل به اندازه قطعاتی از نمونه که قرار است از یکدیگر جدا شوند بستگی دارد که این مقدار بیشتر بین ۰/۵ تا ۲٪ قرار دارد (۳). برای ژل آگارز از سیستم الکتروفورز افقی استفاده می شود (۲).

■ آکریل امید: پلی آکریل امید از طریق پلیمریزه شدن آکریل امید و ایجاد پیوندهای عرضی با متیلن بیس آکریل امید<sup>۱</sup>، تحت تأثیر آغازگر محلول در آبی مثل آمونیوم پرسولفات<sup>۴</sup> (۴) و کاتالیزوری به نام تترا متیل اتیلن دی آمین<sup>۵</sup> (۵) تهیه می شود. پلی آکریل امید یک بستر مناسب برای الکتروفورز به شمار می آید؛ زیرا هم از لحاظ شیمیایی خنثی است و هم تهیه آن سریع و آسان است (۱). این ماده در حالت پلیمریزه، اثرات سمی مونومر آکریل امید را ندارد (۶). ژل پلی آکریل امید معمولاً برای جداسازی پروتئین ها استفاده می شود (۷). می توان با تغییر غلظت آکریل امید اندازه منافذ ژل را (متناسب با اندازه پروتئینها) تغییر داد (۸). غلظت ژل معمولاً از ۵٪ تا ۲۰٪ متغیر است (۲). از آنجایی که اکسیژن یک عامل مهارکننده برای پلیمریزاسیون آکریل امید است، در ژل الکتروفورز

سدیم دودسیل سولفات- پلی آکریل آمید<sup>۶</sup> (SDS-PAGE) از سیستم الکتروفورز عمودی برای جداسازی استفاده میشود تا تماس با اکسیژن محدود باشد (۹).

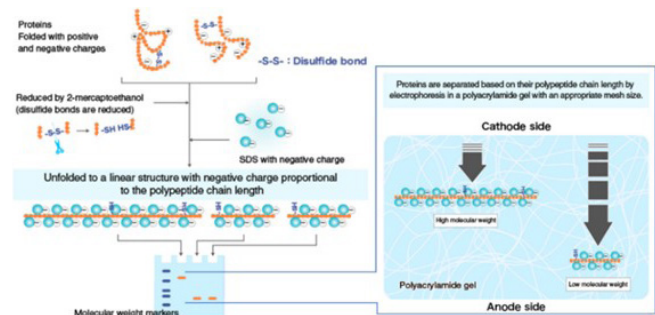


شکل ۱۰. اجزای سیستم الکتروفورز عمودی (۱۰)

## SDS-PAGE

در این تکنیک، الکتروفورز درون یک ورقه نازک عمودی از پلی آکریل امید انجام می گیرد (۱) و ضخامت ژل ایجاد شده می تواند ۰/۷۵ تا ۱/۵ میلیمتر باشد (۱۰). می توان تحت یک شرایط دنا توره کننده، پروتئین ها را از طریق الکتروفورز در ژل پلی آکریل امید بر اساس جرم تا حدود زیادی از یکدیگر جدا کرد. ابتدا مخلوط پروتئین ها در محلولی از سدیم دودسیل سولفات (SDS) حل می شود (۱). سدیم دودسیل سولفات یک سورفکتانت آنیونی است که تقریباً تمامی برهمکنش های غیر کووالان (پیوندهای هیدروژنی و آبگریز) را در ساختار طبیعی پروتئین برهم میزند (۱ و ۱۱) و ساختار دوم، سوم و چهارم دیپتوتریتول پروتئین را مختل می کند (۴). ۲-مرکاپتواتانول<sup>۷</sup> یا دی تیوتریتول<sup>۸</sup> (DTT) نیز به عنوان کاهنده جهت احیای پیوند های دیسولفیدی اضافه میشوند و به دنا توره شدن پروتئین کمک میکنند (۱۱، ۴، ۱). کمپلکس SDS با پروتئین دنا توره، حاوی بار منفی نسبتاً بزرگی است که کم و بیش با جرم پروتئین متناسب است. بار منفی ای که پروتئین در اثر اتصال SDS کسب

میکند، معمولاً به مراتب از بار الکتریکی پروتئین طبیعی بزرگتر است. به این ترتیب بار الکتریکی پروتئین طبیعی اهمیت خود را از دست می دهد (۱). در ادامه، زنجیره های پلی پپتیدی با نسبت بار به جرم یکسان ایجاد می شوند (۴) و حرکت کمپلکس پروتئین- SDS دیگر تحت تأثیر بار اصلی و شکل مولکولی پروتئین نیست، بلکه تنها به جرم مولکولی نسبی بستگی دارد (۱۱). حرارت دادن نمونه ها تا ۹۵ درجه سانتیگراد باعث دنا توره شدن بیشتر می شود (۵).



شکل ۲. نحوه ایجاد زنجیره های پلی پپتیدی با نسبت بار به جرم یکسان و جداسازی آنها بر اساس وزن مولکولی (۹)

کاربرد بافرها در الکتروفورز، انحلال موادی است که با آنها ژل می سازند (۳). همچنین هدایت جریان از کاتد (قطب منفی) به آند (قطب مثبت) از طریق ژل، توسط بافر تانک (Buffer Running) انجام می شود (۸). در سیستم بافر پیوسته، دقیقاً از همان بافری که برای تهیه ژل استفاده می شود، باید به عنوان بافر تانک هم استفاده کرد (۷) اما SDS-PAGE یک سیستم الکتروفورزی ناپیوسته است که در آن برای تهیه بافر ژل و تانک از دو نوع متفاوت از بافرها استفاده می شود (۸). چون بافرها بستر مناسبی برای رشد میکروارگانیسم ها هستند، می توان آنها را داخل یخچال نگهداری و به صورت سرد استفاده کرد. در این وضعیت، وضوح نمونه ها نیز افزایش میابد (۱۳). برای تهیه ژل از بافرهای تازه استفاده می شود (۱۴)؛ در حالی که بافر تانک در حجم زیاد تا چهار بار

۵ Sodium Dodecyl Sulfate Polyacrylamide Gel Electrophoresis

۶ 2-(ME-2) Mercaptoethanol

۷ دی تیوتریتول (Dithiothreitol) نسبت به مرکاپتواتانول بوی تند و سمیت کمتری دارد و به طور معمول غلظت هفت برابر کمتر از آن مورد نیاز است (۲۶).

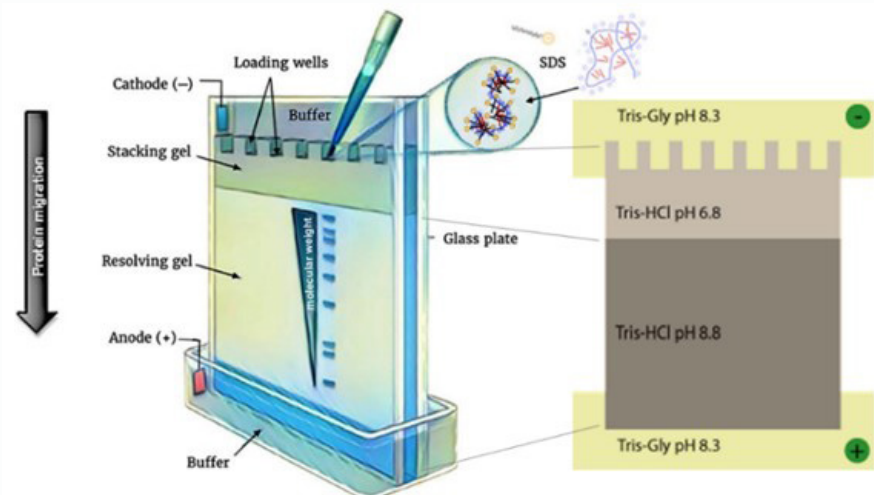
۱ Molecular sieve

۲ N,N'-Methylenebisacrylamide

۳ Ammonium persulfate (APS)

۴ Tetramethylenediamine (TEMED)





شکل ۳. تصویر شماتیک راه اندازی یک ژل الکتروفورز PAGE-SDS (۸، ۱۶).

هنگامی که نمونه‌ها به اندازه کافی به سمت پایین ژل حرکت کردند، فریم ژل<sup>۱۳</sup> از مخزن خارج می‌شود و ژل به کمک کاردک از صفحات شیشه‌ای جدا می‌گردد. ژل متراکم کننده در این مرحله قابل جداسازی است، زیرا تفکیک باندهای پروتئین در بخش پایینی صورت گرفته است (۷). هنگامی که الکتروفورز کامل شده، رنگ آمیزی ژل با نیترات نقره<sup>۱۴</sup> یا کوماسی بلو<sup>۱۵</sup> انجام می‌گیرد و بدین ترتیب پروتئین‌های موجود در ژل قابل رویت شده و تعدادی باند نمایان می‌شود (۱).

این روش غیر اختصاصی است و تمام پروتئین‌ها را نمایان می‌کند (۱۶). هنگامی که ژل با کوماسی بلو رنگ آمیزی می‌شود، مقادیر اندکی در حدود ۰٫۱ میکروگرم از پروتئین یک باند مشخص به وجود می‌آورد. با رنگ آمیزی نیترات نقره حتی مقادیر کمتر یعنی در حدود ۰٫۰۲ میکروگرم نیز قابل ردیابی است (۱).

در روش اختصاصی رنگ آمیزی آنتی‌بادی‌های اختصاصی برای تشخیص پروتئین‌ها استفاده می‌شود (۱۶). نشانگرهای رادیواکتیو متصل به آنتی‌بادی را می‌توان با قراردادن ورقه‌ای از فیلم حساس به پرتو X آشکار نمود. به این تکنیک اصطلاحاً اتورادیوگرافی<sup>۱۶</sup> می‌گویند (۱، ۱۶).

SDS-PAGE، تکنیکی سریع، حساس و دارای قدرت تفکیک بالاست (۱) و روشی برای تعیین وزن مولکولی تقریبی پروتئین‌های ناشناخته است. یک پروتئین با وزن مولکولی شناخته شده تحت عنوان نشانگر<sup>۱۷</sup> به همراه نمونه ناشناخته به طور همزمان تحت الکتروفورز قرار می‌گیرند (۵، ۱۱).

قابل استفاده است اما در حجم‌های کوچک می‌توان هر بار آن را دور ریخت (۱۳).

در الکتروفورز سدیم دودسیل سولفات- پلی آکریل آمید دو لایه ژل وجود دارد؛ ژل پایینی یا جداکننده<sup>۴</sup> که به وسیله سمپلر بین صفحات شیشه‌ای ریخته می‌شود. باید توجه داشت تا حباب داخل ژل وارد نشود (۷). برای صاف کردن سطح ژل از نرمال بوتانول<sup>۹</sup> یا ایزوپروپیل الکل هیدراته<sup>۱۰</sup> یا آمیل الکل (۷) استفاده می‌شود. سپس الکل مورد استفاده بیرون ریخته می‌شوند و سطح ژل چندین بار با آب شستشو داده می‌شود. در مرحله بعدی ژل بالایی یا متراکم کننده<sup>۱۱</sup> ریخته می‌شود و شانه در جای خود قرار می‌گیرد تا چاهک‌هایی برای بارگذاری نمونه‌ها ایجاد کند (۷).

ژل‌های SDS-PAGE معمولاً به صورت تازه برای هر آزمایش تهیه می‌شوند اما می‌توان آن‌ها را آماده کرد و تا حدود یک هفته با مقداری آب در یخچال (دمای ۴ درجه سانتی‌گراد) نگهداری نمود (۷، ۱۱). ژل متراکم کننده دارای غلظت آکریل آمید کمتر و در نتیجه اندازه منافذ بزرگ‌تری نسبت به دیگری است (۴).

در این بخش از ژل، جدا شدن پروتئین‌ها مدنظر نیست. در واقع وجود ژل متراکم کننده برای این منظور است که همه پروتئین‌ها به طور همزمان وارد مرحله جداسازی شوند و باندهای ناواضح و دارای ناخالصی<sup>۱۲</sup> تشکیل ندهند (۸). کمپلکس‌های SDS- پروتئین را در معرض الکتروفورز قرار می‌دهند. جهت جریان از بالا به پایین است (۱).

با اعمال ولتاژ دو یون با تحرک الکتروفورر تیک متفاوت در سمت بالا و پایین ژل قرار می‌گیرند که یک مرکز متحرک را تشکیل می‌دهند. مولکول‌های پروتئین بین گلیسین و کلر حرکت می‌کنند و این فرایند باعث می‌شود تا نمونه پروتئین در ژل به صورت باندهایی که حجم آن‌ها بسیار کمتر از حجم بارگذاری شده است، فشرده و متمرکز شوند. شایان ذکر است که بافر مورد استفاده برای تهیه ژل‌ها pH مختلفی دارند (۱۱) که علت آن کنترل وضعیت شارژ گلیسین است؛ گلیسین وابسته به pH می‌تواند بار مثبت، خنثی یا منفی داشته باشد (۸).

- ۱۳ Gel frame
- ۱۴ Silver stain
- ۱۵ Coomassie brilliant blue

- ۱۶ Autoradiography
- ۱۷ Marker or Ladder

- ۸ Resolving gel
- ۹ n-Butanol
- ۱۰ Isopropyl alcohol hydrated (IPA)
- ۱۱ Stacking gel

- ۱۲ Smear bands



پس از رنگ‌آمیزی با توجه به تحرکی که پروتئین استاندارد داشته است و لگاریتم وزن مولکولی آن، می‌توان نمودار خطی به دست آورد و وزن مولکولی نسبی نمونه مجهول را با استفاده از تحرک نسبی آن تعیین کرد (۱۱).

تحرک اغلب زنجیره‌های پلی پپتیدی تحت این شرایط با لگاریتم جرم آن‌ها نسبت خطی دارد. هر چند تعدادی از پروتئین‌های غنی از کربوهیدرات و پروتئین‌های غشایی از این رابطه تجربی پیروی نمی‌کنند (۱).

### متمرکزسازی ایزوالکتریک<sup>۱۸</sup>

سرعت مهاجرت (v) یک پروتئین در میدان الکتریکی (E) به بار خالص موجود روی پروتئین (z) و ضریب اصطکاک (f) بستگی دارد.

ضریب اصطکاک جسم، هم به جرم و شکل مولکول مهاجر و هم به گرانش محیط بستگی دارد. سرعت مهاجرت یک مولکول از رابطه زیر به دست می‌آید:

$$v = \frac{EZ}{f}$$

جداسازی پروتئین‌ها از طریق الکتروفورز بر اساس محتوای نسبی آمینواسیدهای اسیدی و بازی آن‌ها نیز امکان پذیر است. نقطه ایزوالکتریک یا pI یک پروتئین، pH ای است که در آن بار خالص پروتئین صفر است. در این حالت چون در معادله بالا مقدار z یا همان بار خالص موجود روی پروتئین صفر می‌شود، تحرک الکتروفورزی پروتئین نیز صفر می‌شود.

زمانی که مخلوطی از پروتئین‌ها تحت یک شیب pH در ژل و در غیاب SDS باردار تا زمانی که در شیب pH به موقعیتی برسند که بار خالص آن‌ها صفر باشد، بر اساس بار خالص خود به سمت آند یا کاتد مهاجرت می‌کنند (۱۸).

این روش جداسازی پروتئین‌ها بر اساس نقطه ایزوالکتریکشان IEF نامیده می‌شود (۱).

برای انجام این روش می‌توان از نوارهایی با شیب pH تثبیت شده<sup>۱۹</sup> (IPG strips) استفاده کرد (۱۹).

نوارهای ReadyStrip IPG روی یک سطح پلاستیکی قرار دارند. آن‌ها در اندازه‌های متفاوت (۷ تا ۲۴ سانتی متری) و شیب‌های (Gradients) متفاوت pH تولید می‌شوند (۲۰).

این نوارها در ابتدا آبگیری شده هستند و باید قبل از استفاده مجدداً هیدراته شوند تا به ضخامت اصلی خود (۰/۵ میلی متر) برسند (۱۹). انتخاب بافر مورد استفاده برای عمل هیدراته کردن<sup>۲۰</sup> با توجه به شرایط می‌تواند متفاوت باشد، اما به طور معمول حاوی اوره (دنا توره کننده و حل کننده پروتئین‌ها)، شوینده غیر یونی یا زوئیترونی<sup>۲۱</sup> همانند<sup>۲۲</sup> CHAPS (حل کننده پروتئین‌های آبگریز و کاهش دهنده تجمع پروتئین‌ها)، DTT، رنگ (ردیابی حرکت نمونه) و بافر IPG یا فارمالیت‌های<sup>۲۳</sup> متناسب با محدوده pH نوار IPG است (۱۹، ۲۱).

IEF قادر است پروتئین‌هایی را که نقطه ایزوالکتریک آن‌ها اختلاف اندکی به اندازه ۰،۰۱ دارند به راحتی از یکدیگر تفکیک کند؛ این یعنی پروتئین‌هایی که تنها یک واحد بار خالص با یکدیگر اختلاف دارند قابل جداسازی هستند (۱).

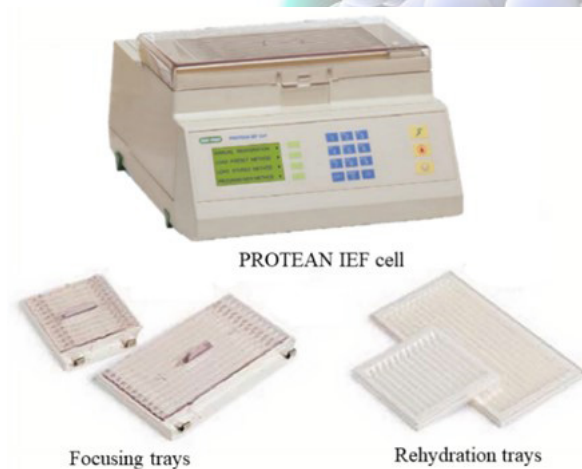


شکل ۴. نوار IPG به همراه بافر مخصوص آن (منبع: سایت Cytiva)

نوار IPG از طرفی که ژل با محلول در تماس باشد، داخل سینی<sup>۲۴</sup> آب‌رسانی قرار می‌گیرد. نمونه پروتئینی به منظور بارگذاری داخل ژل<sup>۲۵</sup>، اضافه می‌شود. در طول هیدراته شدن باید به نوار روغن نوار IPG از طرفی که ژل با محلول در تماس باشد، داخل سینی آب‌رسانی قرار می‌گیرد. نمونه پروتئینی به منظور بارگذاری داخل ژل، اضافه می‌شود. در طول هیدراته شدن باید به نوار روغن معدنی<sup>۲۶</sup> افزوده شود (۱۹) تا از تخییر نمونه و رسوب اوره جلوگیری کند (۲۱). مرحله هیدراته کردن بین ۱۰ تا ۱۲ ساعت طول می‌کشد (۱۹).

پس از این نوار IPG با کمک پنس به سینی متمرکزسازی<sup>۲۷</sup> منتقل می‌شود (۲۱). IEF عموماً از طریق چندین مرحله تغییر ولتاژ که با مقدار نسبتاً پایین شروع می‌شود، ادامه می‌یابد. ولتاژ به تدریج به ولتاژ نهایی مورد نظر افزایش می‌یابد.

ولتاژ اولیه پایین، تجمع نمونه را به حداقل می‌رساند و سپس حداکثر ولتاژی که اعمال می‌شود پروتئین‌ها را به درستی از یکدیگر جدا می‌کند. در طول متمرکزسازی ایزوالکتریک، انتقال یون‌ها، پروتئین‌ها و بافر IPG به الکترودها با انتقال آب همراه است. ممکن است نتایج بهتری با به کارگیری پدهای کاغذی مرطوب بین نوار IPG و هر الکترودها به دست آید. پدهای الکترودها باید مرطوب باشند، نه خیس. یک پد کاغذی مرطوب روی هر الکترودها قرار داده می‌شود و بعد نوار IPG هیدراته داخل سینی قرار می‌گیرد (۱۹).



شکل ۵. اجزای یک سیستم IEF (برگرفته از سایت Bio-Rad)

### الکتروفورز دوبعدی<sup>۲۸</sup>

اگر IEF را با SDS-PAGE ترکیب کنیم قدرت تفکیک جداسازی به میزان بسیار زیادی افزایش پیدا می‌کند. نمونه تحت IEF قرار می‌گیرد، سپس این ژل تک ردیفی به صورت افقی در بالای یک ژل SDS-PAGE قرار داده می‌شود. مجدداً این پروتئین‌ها در

۲۴ Rehydration tray  
۲۵ Loading into the gel  
۲۶ Mineral oil

۲۷ Focusing tray  
۲۸ Electrode pads  
۲۹ Two-dimensional gel electrophoresis (DE-2)

۱۸ Isoelectric Focusing (IEF)  
۱۹ Immobilized pH gradient  
۲۰ Rehydration  
۲۱ Zwitterionic  
۲۲ Cholamidopropyl dimethyl-ammonium propane sulfonate

۲۳ فارمالیت (Pharmalyte) مخلوط آمفولیت‌های حامل (Carrier ampholytes) است. آمفولیت‌های حامل مولکول‌های کوچک و محلول با بار مثبت یا منفی هستند که بر اساس نقطه ایزوالکتریک خود در میدان الکتریکی مرتب می‌شوند. به این ترتیب آن‌ها رسانایی یکنواخت‌تری را در شیب pH ایجاد می‌کند (۲۷).

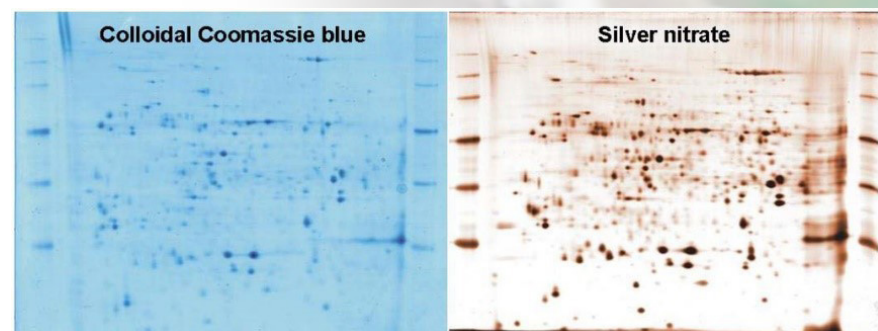


فروبرده می‌شود (۲۲). نوار IPG روی سطح ژل قرار می‌گیرد و با آگار مذاب در جای خود ثابت می‌شود. به طور دقیق‌تر با استفاده از اسپاتول‌ها بر قسمت پشتی پلاستیکی نوار IPG برای چند دقیقه فشار آورده می‌شود تا نوار IPG در جایگاه مناسب قرار گیرد و آگار جامد شود (۲۱،۲۲). به طور کلی عدم وجود حباب در هر مرحله‌ای مهم است تا از بروز انواع خطاها جلوگیری شود (۱۹،۲۱).



شکل ۷. متعادل شدن و شستشوی نوار IPG و قراردادن آن روی ژل الکتروفورز SDS-PAGE (۲۲)

پس از انجام بعد دوم الکتروفورز با SDS-PAGE، ژل با روش‌هایی که قبل‌تر نام برده شد رنگ‌آمیزی شده و اسکن می‌شود (۲۳). هنگام برداشتن ژل برای رنگ‌آمیزی، نوار IPG جدا و دور انداخته می‌شود. تصویر اسکن شده از ژل‌های الکتروفورز دوبعدی لکه‌هایی را نشان می‌دهند که هر کدام نشان دهنده یک پروتئین منفرد یا گروهی از ایزوفرم‌های پروتئینی است.



شکل ۸. الگوی پروتئینی دوبعدی ۱۰۰ میکروگرم از عصاره پروتئین تام<sup>۳۳</sup> Arabidopsis شده روی نوار IPG با محدوده ۴ تا ۷ و رنگ‌آمیزی شده با کوماسی بلو (چپ) و نیترات نقره (راست) (۱۷)

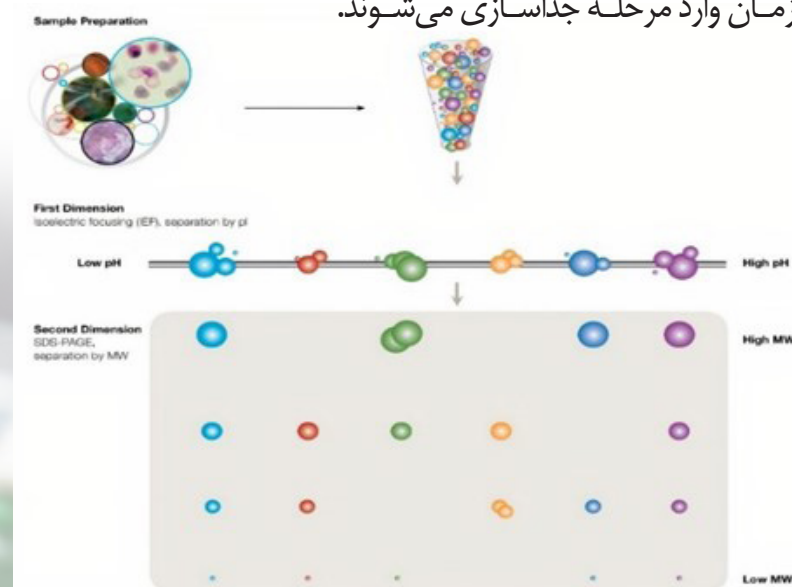
با کمک نرم‌افزارهای تحلیلی موجود همانند؛

2D Platinum ImageMaster هر لکه با یک طرح کلی که به صورت دستی یا خودکار اطراف آن ترسیم می‌شود، تعریف می‌شود. در این روش شدت پیکسل لکه‌ها ثبت می‌شود که با مقدار پروتئین موجود در آن لکه مرتبط است. سپس می‌توان یک نمایش گرافیکی سه‌بعدی از لکه‌ها را مشاهده کرد و پارامترهای آن (همانند وزن مولکولی، pI احتمالی و...) را از طریق نرم‌افزار به دست آورد (۲۳).

جهت عمود بر حالت قبل الکتروفورز می‌شوند تا الگوی دوبعدی از لکه‌ها<sup>۳۰</sup> حاصل شود. در چنین ژلی پروتئین‌ها در جهت افقی بر اساس نقطه ایزوالکتریکشان و در جهت عمودی بر اساس جرمشان از یکدیگر جدا شده‌اند (۱).

بدیهی است که هنگام ریختن ژل SDS-PAGE شانه گذاشته نمی‌شود؛ چون به وجود چاهک‌ها نیاز نیست (به جز مواقعی که نیاز به استفاده از نشانگر باشد که در این حالت یک چاهک بر روی ژل ایجاد می‌کنیم).

علاوه بر این، فقط یک لایه ژل که معادل لایه جداکننده است، ریخته می‌شود و با افزودن نرمال بوتانول یا ایزوپروپیل الکل هیدراته روی ژل سطح آن صاف می‌شود. در اینجا از لایه متراکم‌کننده استفاده نمی‌شود؛ چراکه همه پروتئین‌ها در نوار IPG حضور دارند و به طور همزمان وارد مرحله جداسازی می‌شوند.



شکل ۶. موقعیت پروتئین‌های نمونه در بعد اول و دوم ۲-DE (۲۱)

اگر قرار باشد که بعد دوم الکتروفورز انجام شود، بلافاصله قبل از اجرای بعد دوم، نوارهای IPG طی دو مرحله ۱۵ دقیقه‌ای متعادل<sup>۳۱</sup> می‌شوند (۱۹). برای این منظور محلولی استفاده می‌شود که حاوی اوره، گلیسرول (جلوگیری‌کننده از شناور شدن نمونه‌ها)، احیا کننده (که بعداً با یدواستاتید<sup>۳۲</sup> جایگزین می‌شود)، SDS و رنگ (معمولاً برموفنول آبی) است (۷، ۱۹).

در صورتی که لازم باشد یک نشانگر بارگذاری شود، باید اندازه ژل بزرگ‌تر از نوار IPG باشد و یک چاهک در این ناحیه انتهایی (انتهای اسیدی) وجود داشته باشد (۱۹) که برای ایجاد آن از شانه مخصوص استفاده می‌کنند. پس از برداشتن نوار IPG از سینی تعادل چند بار داخل بافر تانک که در یک استوانه مدرج ریخته شده،

۳۰ Spots

۳۱ Equilibrate

۳۲ یدواستامید (Iodoacetamide) گروه تیول پروتئین‌ها و DTT باقی مانده را آلیکله می‌کند تا از اکسیداسیون مجدد آن‌ها در طول الکتروفورز جلوگیری کند. در غیر این صورت بعد از انجام بعد دوم الکتروفورز اتفاقاتی مثل Point streaking (تصویر QR code) و... رخ می‌دهد (۱۹).





# آینده داروهای جدید و نقش بیوتکنولوژی در آن

سیده نرجس تافته

دانشجوی کارشناسی بیوتکنولوژی دانشگاه الزهرا تهران



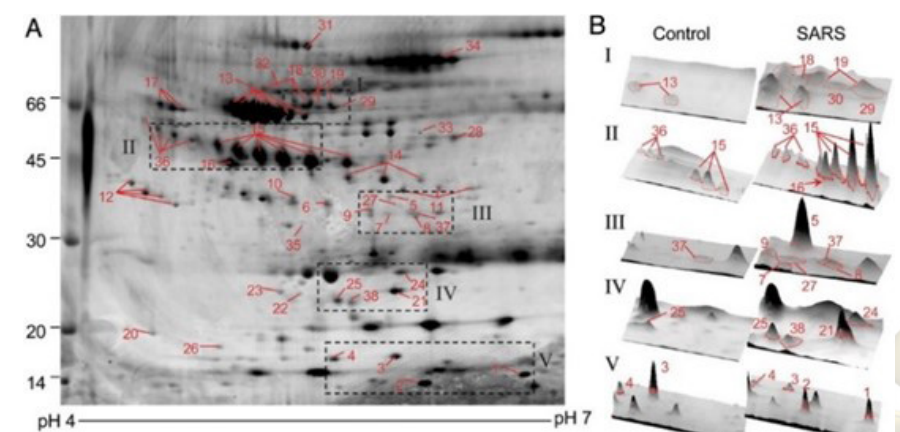
شکل ۱- نحوه عملکرد فارماکوژنومیک.  
(منبع: Genengnews.com)

بیوتکنولوژی همچنین در تشخیص بیماری‌های ناشی از عوامل ژنتیکی تحول عظیمی ایجاد کرده است. آزمایش‌های جدید می‌توانند تغییرات در توالی DNA ژن‌های مرتبط با خطر بیماری را تشخیص دهند و احتمال ابتلا به بیماری را پیش‌بینی کنند. تشخیص زودهنگام، در بسیاری موارد، کلید پیشگیری از بیماری یا کند کردن پیشرفت آن از طریق درمان اولیه است (۳). اما آیا ما موفق به درمان قطعی سرطان خواهیم شد؟ آیا اعضای بدنی که در آزمایشگاه‌ها ایجاد شده‌اند، اهدای عضو را منسوخ می‌کنند؟ اگرچه پیش‌بینی آینده غیرممکن است، اما می‌توان تغییر را از یک نقطه نظر متصور شد. از این جهت،

آنچه ما می‌دانیم این است که مراقبت‌های پزشکی در آینده، شخصی، دیجیتالی و مبتنی بر داده‌ها خواهند بود. این تغییرات در حال حاضر به خوبی در حال انجام است، اما به نظر می‌رسد تا اواسط قرن حاضر به طور چشمگیری افزایش یابد (۱). برخی قرن بیست و یکم را «قرن زیست‌شناسی» نامیده‌اند و بیوتکنولوژی به عنوان یک رشته نسبتاً جدید با پتانسیل زیادی که برای پیشبرد پیشرفت پزشکی دارد، فعالیت می‌کند (۲). بسیاری از این پیشرفت‌ها ناشی از گسترش پزشکی شخصی است. به عنوان مثال، یک رشته جدید به نام فارماکوژنومیک، به دنبال تعیین چگونگی تأثیر ژنتیک افراد بر پاسخ آن‌ها به داروهای خاص است (۳). برخی از کاربردهای فارماکوژنومیک:

- ۱ داروها برای عملکرد صحیح خود، نیاز به اتصال به گیرنده‌ها (پروتئین‌های موجود روی سطح سلول) دارند و DNA فرد تعیین می‌کند که چه نوع و چه تعداد از گیرنده‌ها، میتواند بر پاسخ فرد به دارو تأثیر بگذارد و برخی از داروها باید به طور فعال وارد بافت‌ها و سلول‌های هدف خود شوند.
  - ۲ DNA می‌تواند بر جذب برخی داروها تأثیر بگذارد. کاهش جذب می‌تواند به این معنا باشد که دارو به خوبی عمل نکرده و باعث تجمع آن در سایر قسمت‌های بدن می‌شود که در نتیجه مشکلاتی را ایجاد می‌کند.
  - ۳ DNA همچنین می‌تواند بر سرعت حذف برخی داروها از سلول‌هایی که در آنها اثر می‌کنند تأثیر بگذارد. اگر داروها خیلی سریع از سلول خارج شوند، ممکن است زمانی برای عمل نداشته باشند (۴).
- به طور کلی می‌توان گفت که هدف فارماکوژنومیک، توسعه آزمایش‌هایی است که پیش‌بینی می‌کند پروفایل ژنتیکی کدام بیمار بیشتر از یک داروی خاص سود می‌برد.

سه‌بعدی از لکه‌ها را مشاهده کرد و پارامترهای آن (همانند وزن مولکولی، pI احتمالی و...) را از طریق نرم افزار به دست آورد (۲۳).



شکل ۹. بررسی پروتئوم پلاسمای بیماران مبتلا به SARS و شناسایی ۳۸ لکه افتراقی بین بیماران و گروه کنترل. لکه‌های پروتئینی که بیان متفاوتی از گروه کنترل دارند، روی تصویر اسکن شده مشخص شده‌اند (A) و تصاویر سه بعدی این لکه‌ها بین دو گروه، توسط نرم افزار ۲D Platinum ImageMaster تجزیه و تحلیل شده‌اند (B) (۲۴).

به این ترتیب دانستیم الکتروفورز دوبعدی یکی از قدرتمندترین ابزارها برای جداسازی پروتئین‌ها بر اساس اندازه و بار آن‌ها است. مزیت این روش این است که پروتئین‌هایی که بر اساس جرم مولکولی خود در SDS-PAGE جدا می‌شوند را می‌توان بر اساس بار، بیشتر از یکدیگر جدا کرد (۲۵). در بسیاری از رشته‌های بیولوژیکی از روش‌های الکتروفورز استفاده می‌شود و یک ابزار تحلیلی و تشخیصی مهم را ارائه می‌دهد. برای مثال هنگام تولید پروتئین‌های نوترکیب، وجود یا عدم وجود پروتئین مورد نظر و یا تغییرات پروتئینی در طول فرایند خالص‌سازی بررسی می‌شوند (۷). مثال دیگر آنکه می‌توان پروتئین‌های جدا شده از سلول تحت شرایط فیزیولوژیک متفاوت را تحت الکتروفورز دوبعدی قرار داد و سپس شدت سیگنال‌ها را سنجش کرد. از این طریق می‌توان هرگونه افزایش یا کاهش غلظت پروتئین‌های خاصی که در پاسخ به آن وضعیت فیزیولوژیک صورت گرفته را مشاهده کرد.

اشکالی که بر الکتروفورز دوبعدی وارد است این است که بسیاری از پروتئین‌ها را آشکار می‌کند، اما با این حال ماهیت آن‌ها را مشخص نمی‌کند. برای شناسایی ماهیت پروتئین‌ها الکتروفورز ژل دوبعدی را با تکنیک‌های طیف سنجی جفت می‌کنند. به این ترتیب در نهایت شناسایی پروتئین با طیف سنجی جرمی<sup>۲۴</sup> انجام می‌شود (۱).





بسیاری از تغییراتی که ما شاهد آن خواهیم بود، اکنون در حال انجام هستند؛ اگرچه هنوز در مراحل اولیه خود می باشند.

جنبه‌هایی از پزشکی که در آینده می‌توانیم از آنها مطمئن باشیم مربوط به نوآوری‌ها در تشخیص، مراقبت از بیمار و توسعه دارو است (۱).

### داروهای بیوتکنولوژی چگونه ساخته می‌شوند؟

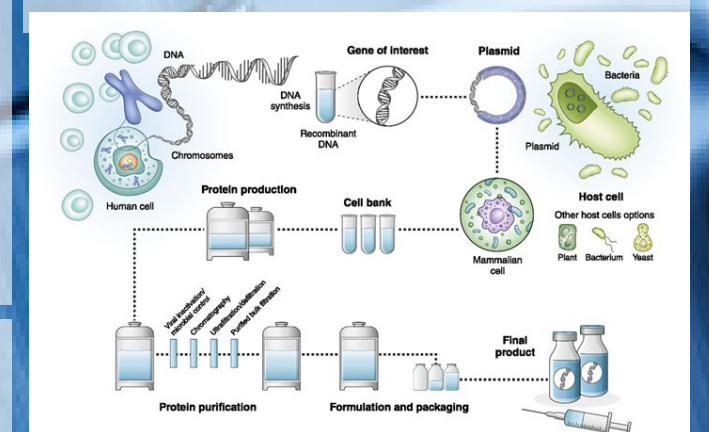
برخلاف اکثر داروها که به طور شیمیایی سنتز می‌شوند و ساختار آنها شناخته شده است، بیشتر داروهای بیولوژیک، ترکیبات پیچیده‌ای دارند که به راحتی قابل شناسایی نیستند.

محصولات بیولوژیکی، از جمله تولیدات بیوتکنولوژی، به حرارت و آلودگی‌های میکروبی حساس هستند؛ بنابراین، استفاده از اصول آسپتیک از مراحل اولیه ساخت تا نقطه پایانی آن، ضروری است که این مورد نیز در تضاد با اکثر داروهای رایج است (۵). ساخت مواد بیولوژیک فرآیندی بسیار سخت است.

درمان‌های مبتنی بر پروتئین، ساختارهایی به مراتب بزرگ‌تر، پیچیده‌تر و متفاوت‌تر از ساختار داروهای مبتنی بر ترکیبات شیمیایی دارند. به علاوه، داروهای مبتنی بر پروتئین با استفاده از سیستم‌های زنده پیچیده ساخته می‌شوند که نیازمند شرایط دقیقی هستند تا محصولاتی سازگار بسازند.

فرآیند تولید شامل چهار مرحله اصلی زیر است:

- تولید رده سلولی اصلی حاوی ژن سازنده پروتئین مورد نظر
- رشد تعداد زیادی سلول سازنده پروتئین
- جداسازی و خالص‌سازی پروتئین
- آماده‌سازی بیولوژیک برای استفاده بیماران



برخی از داروهای بیولوژیکی را می‌توان با استفاده از باکتری‌های شناخته‌شده، مانند E.coli تهیه کرد. برخی دیگر، به خطوط سلولی گرفته‌شده از پستانداران، مانند همستر، نیاز دارند. این مورد به این دلیل است که بسیاری از پروتئین‌ها دارای ویژگی‌های ساختاری هستند که فقط سلول‌های بدن پستانداران می‌توانند ایجاد کنند.

به عنوان مثال، به برخی از پروتئین‌ها، مولکول‌های قندی متصل شده و اگر مولکول‌های قند در الگوی درستی وجود نداشته باشند، به درستی عمل نمی‌کنند.

هنگامی که مرحله دوم تولید، یعنی فرآیند رشد، انجام شد، پروتئین مورد نظر از سلول‌ها و محیط رشد جدا می‌شود.

فناوری‌های مختلف فیلتر، برای جداسازی و خالص‌سازی پروتئین‌ها استفاده می‌شود.

این فناوری‌ها، جداسازی را بر اساس اندازه، وزن مولکولی و بار الکتریکی پروتئین‌ها انجام می‌دهند. پروتئین خالص شده معمولاً با یک محلول استریل مخلوط می‌شود که قابلیت تزریق را برای آن ایجاد می‌کند. مراحل نهایی، شامل پر کردن ویال‌ها یا سرنگ‌ها با دوزهای جداگانه، برچسب زدن، بسته‌بندی و در دسترس قرار دادن آن‌ها در اختیار پزشکان است (۳).

### ژن درمانی و ویرایش ژن

ژن درمانی، یک رویکرد پزشکی است که با اصلاح مشکل ژنتیکی، این امکان را می‌دهد که به جای استفاده از جراحی با انجام دستکاری ژنتیکی، بیماری را درمان یا از وقوع آن پیشگیری کند (۶).

بر اساس تعریف آژانس دارویی اروپا (EMA) یک محصول دارویی ژن درمانی، در واقع دارویی بیولوژیک به شمار می‌رود که دارای دو ویژگی است:

شکل ۲- مراحل تولید داروی بیولوژیک (منبع: cjasn.asnjournals.org)

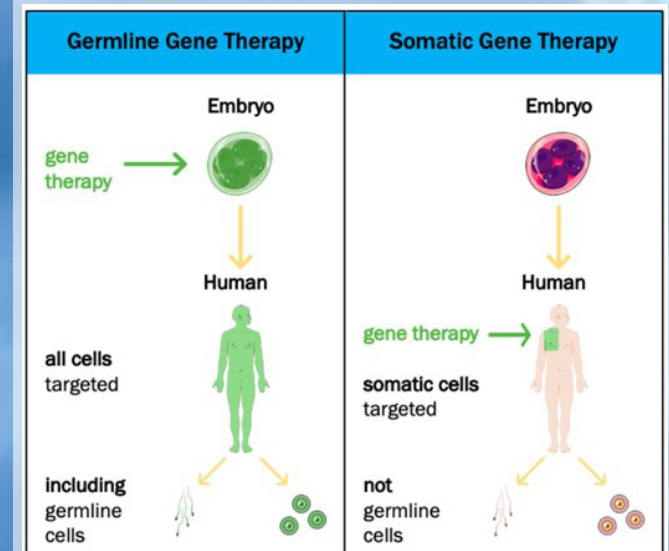
(الف) حاوی یک ماده فعال باشد که شامل یک اسید نوکلئیک نوترکیب است.

این ماده فعال، در انسان استفاده می‌شود یا برای انسان با هدف تنظیم، ترمیم، جایگزینی، افزودن یا حذف یک توالی ژنتیکی تجویز می‌گردد.

(ب) اثر درمانی، پیشگیری یا تشخیصی آن مستقیماً به توالی اسید نوکلئیک نوترکیب موجود در آن یا محصول بیان ژنتیکی این توالی مربوط است. همچنین محصولات دارویی ژن درمانی نباید شامل واکسن علیه بیماری‌های عفونی باشد (۷).

به طور کلی، ژن درمانی را می‌توان به دو دسته تقسیم کرد: ژن درمانی خط زایا و ژن درمانی سوماتیکی<sup>۴</sup>.

تفاوت این دو رویکرد در این است که در ژن درمانی سوماتیک، ماده ژنتیکی در برخی از سلول‌های هدف قرار می‌گیرد، اما این تغییر به نسل بعدی منتقل نمی‌شود؛ در حالی که در ژن درمانی خط زایا، اصلاحات و تغییرات به سلول‌های هدف منتقل می‌شود (۷).



شکل ۳- انواع روش‌های ژن درمانی (منبع: the-gist.org)

اولین روش ژن درمانی، که اغلب انتقال ژن نامیده می‌شود، برای موارد زیر مورد استفاده قرار می‌گیرد: معرفی یک ژن جدید به سلول‌ها برای کمک به مبارزه با یک بیماری.

تعریف یک کپی غیر معیوب از یک ژن برای جایگزینی نسخه تغییر یافته که باعث بیماری می‌شود.

مطالعات بعدی منجر به پیشرفت در تکنیک‌های ژن درمانی شد. یک تکنیک جدیدتر به نام ویرایش ژنوم (نمونه ای از آن CRISPR-Cas<sup>۵</sup>) از رویکرد متفاوتی برای اصلاح تفاوت‌های ژنتیکی استفاده می‌کند (۶).

در واقع، ویرایش ژنوم به جای معرفی مواد ژنتیکی جدید به سلول‌ها، ابزار مولکولی را برای تغییر DNA موجود در سلول معرفی می‌کند.

کاربردهای ویرایش ژنوم:

- اصلاح یک تغییر ژنتیکی زمینه‌ساز یک اختلال، برای عملکرد درست آن ژن
- روشن کردن یک ژن برای کمک به مبارزه با یک بیماری
- خاموش کردن ژنی با عملکرد نامناسب
- برداشتن بخشی از DNA که عملکرد ژن را مختل کرده و باعث بیماری می‌شود (۶).

اگرچه ژن درمانی برای درمان تعداد کمی از بیماری‌ها، از جمله یک اختلال چشمی به نام آموروزیس<sup>۶</sup> و یک اختلال عضلانی به نام آتروفی عضلانی نخاعی<sup>۷</sup> استفاده می‌شود، اما قابل ذکر است که این روش با استفاده از آدنوویروس<sup>۸</sup> نوترکیب توانسته گام مهمی در درمان سرطان بردارد.

آدنوویروس نوترکیب می‌تواند منجر به از دست دادن یا به دست آوردن عملکرد ژن شده یا فعال‌سازی سلول‌های ایمنی خود بیمار برای از بین بردن سلول‌های

<sup>۳</sup> Germline gene therapy

<sup>۴</sup> Somatic gene therapy

<sup>۵</sup> ویرایش ژنوم CRISPR-Cas از یک RNA راهنمای مصنوعی در ترکیب با آنزیمی از سیستم ایمنی باکتریایی (مانند Cas9) برای ویرایش DNA با سهولت و دقت بی‌سابقه استفاده می‌کند (۱).

<sup>۶</sup> آموروزیس (Amaurosis) از دست دادن یا ضعف بینایی است که بدون آسیب دیدگی ظاهری چشم رخ می‌دهد.

<sup>۷</sup> آتروفی عضلانی نخاعی (spinal muscular atrophy) یک اختلال عصبی عضلانی نادر است که منجر به از بین رفتن نورون‌های حرکتی می‌گردد.

<sup>۸</sup> Adenoviruses

<sup>۲</sup> European Medicines Agency

<sup>۱</sup> تکنیک آسپتیک (Aseptic technique) اشاره به روش‌هایی دارد که در شرایط استریل انجام می‌شود.





### آینده...؟

روش‌های فعلی در حیطه آنکولوژی و درمان سرطان بر توسعه نانوداروهای سرطانی ایمن و کارآمد متمرکز هستند اما به طور چشمگیری، سلول‌های بنیادی می‌توانند به عنوان داروهای احیا کننده، حامل‌های درمانی، هدف‌گیری داروها و تولید سلول‌های ایمنی به دلیل داشتن اثرات بیولوژیکی منحصر به فرد بر روی سایر سلول‌ها، مورد استفاده قرار گیرند (۱۲).

از طرفی روش‌های ژن درمانی جدیدی در حال تحقیق است تا محققین اطمینان حاصل کنند که ایمن و موثر خواهد بود. در هر صورت، ویرایش ژنوم یک تکنیک امیدوارکننده است که پزشکان امیدوارند به زودی از آن برای درمان اختلالات در افراد استفاده کنند (۶).

علی‌رغم پیشرفت‌های حاصله در چند سال اخیر، بسیاری از روش‌های درمانی دیگر به زودی ارائه شده و درمان‌های شخصی‌سازی شده بیشتری را تولید می‌کنند.

توسعه بیشتر این روش‌ها و اصلاح سیستم‌های دارورسانی برای بهبود نتایج درمانی ضروری است (۱۲).



از طرفی فناوری سلول‌های بنیادی حوزه‌ای است که به سرعت در حال توسعه یافتن است.

این حوزه، تلاش زیست‌شناسان سلولی، ژنتیک‌دان‌ها و پزشکان را ترکیب کرده و امید به درمان مؤثر برای انواع بیماری‌های بدخیم و غیر بدخیم را ارائه می‌دهد.

سلول‌های بنیادی به عنوان سلول‌های پیش‌ساز همه توان، با قابلیت خودنوسازی و تمایز چندگانه تعریف می‌شوند.

سلول‌های بنیادی به خوبی زنده می‌مانند و تقسیم پایداری را در محیط کشت سلولی نشان می‌دهند، که آنها را به اهداف ایده‌آلی برای دستکاری آزمایشگاهی تبدیل می‌کند.

اگرچه تحقیقات اولیه بر روی سلول‌های بنیادی خونساز متمرکز شده است، سلول‌های بنیادی در قسمت‌های دیگر نیز شناسایی شده‌اند.

تحقیقات روی سلول‌های بنیادی بافت جامد به پیشرفت سلول‌های بنیادی خون‌ساز نرسیده است (۱۱).

سرطانی با بیان مولکول‌هایی که پاسخ‌های ایمنی را افزایش می‌دهد (۶ و ۸).

از جمله موفقیت‌های ژن درمانی در درمان سرطان می‌توان به تولید داروی تیساجنلکوسل<sup>۹</sup> که با نام تجاری کیمریا<sup>۱۰</sup> شناخته شده و برای برخی از بیماران کودکان و بزرگسالان مبتلا به نوعی لوسمی لنفوبلاستیک حاد (ALL)<sup>۱۱</sup> تجویز می‌شود، اشاره کرد.

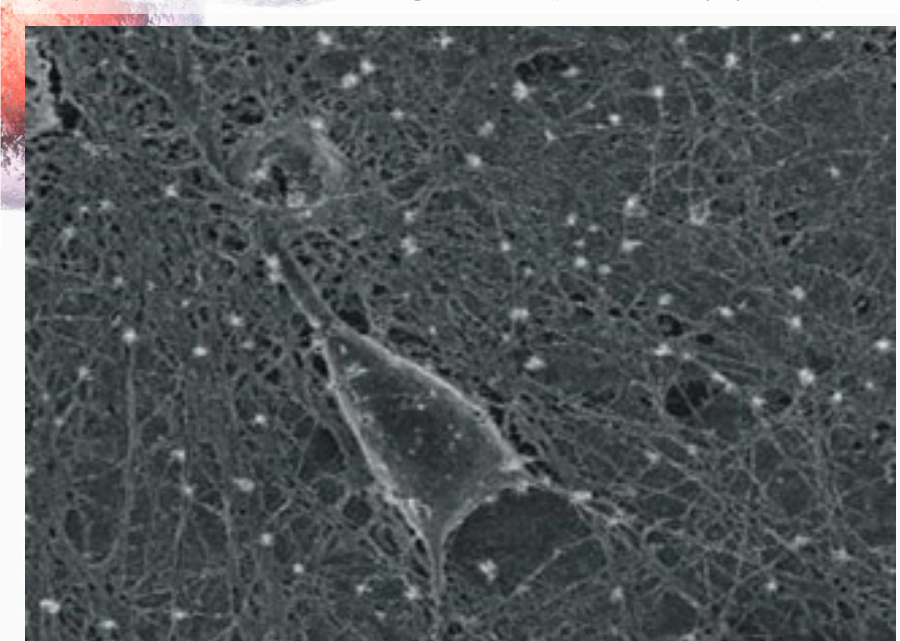
روند تولید این دارو با جمع‌آوری لنفوسیت‌های T بیمار شروع شده و سپس بر روی این سلول‌ها، اصلاح ژنتیکی صورت می‌گیرد تا دارای یک ژن جدید حاوی یک پروتئین خاص شود که لنفوسیت‌های T را برای هدف قرار دادن و کشتن سلول‌های سرطان خون هدایت کند (۹).

### نانو پزشکی و فناوری سلول‌های بنیادی

نانوپزشکی کاربرد پزشکی و فناوری نانو است؛ یعنی استفاده از موادی با اندازه‌هایی در محدوده نانومتر.

نانوپزشکی شامل استفاده از نانومواد یا نانوذرات برای انتقال و هدف قرار دادن داروها به بدن است. بدون استفاده از فناوری نانو، این داروها جذب نشده و یا به طور طبیعی دفع می‌شوند (۱).

پژوهش‌های زیادی در زمینه نانو تکنولوژی و بخش تحقیقات مغز در حال انجام است. به عنوان مثال می‌توان به استفاده از نانولوله کربنی برای تحریک الکتریکی سلول‌های بنیادی عصبی اشاره کرد و همچنین قابل ذکر است که تلاش‌هایی برای استفاده از فناوری نانو در جهت ترمیم مغز و تولید سیگنال‌های عصبی نیز صورت گرفته است (۱۰).



شکل ۴- نورون هیپوکامپ موش صحرایی کشت شده که روی لایه‌ای از نانولوله‌های کربنی خالص شده رشد کرده است (۱۰).

۹ Tisagenlecleucel  
۱۰ Kymriah  
۱۱ Acute Lymphoblastic Leukemia



# سیستم خونی جدید؛ حبل معمای ۳۰ ساله!

مریم هادی پور

دانشجوی کارشناسی بیوتکنولوژی دانشگاه الزهرا تهران

تا قبل از سال ۱۹۰۰ میلادی، چنین تصور می‌شد که گروه خونی تمامی افراد یکسان است. برداشت اشتباهی که در پی آن، خطر جانی برای افراد را به همراه داشت.

زیرا براساس این فرض، خون از هر انسانی به انسانی دیگر یا حتی میان انسان و حیوانات قابلیت انتقال داشت (۱). با گذر زمان، نتایج مطالعات نشان داد که گروه خونی هر فرد براساس وجود یا عدم وجود نوع خاصی از مولکول‌ها تعیین می‌شود (۲). این مولکول‌ها را آنتی‌ژن می‌نامند.

همانند هر سلول دیگر که برای حفظ ایمنی خود و مقابله با عوامل خارجی، آنتی‌ژن تولید می‌کند تا سیستم ایمنی، آنتی‌بادی‌هایی علیه آن تولید کند؛ گلبول‌های قرمز موجود در خون هم این نوع از ماده ایمنی را تولید نموده و در غشای خود قرار می‌دهند (۱).

آنتی‌ژن‌های موجود روی غشای گلبول‌های قرمز می‌توانند از جنس قند یا پروتئین باشند. انواعی از سیستم‌ها، برای تعیین گروه خونی بر اساس ماهیت این آنتی‌ژن‌ها کشف شده است که عبارتند از:

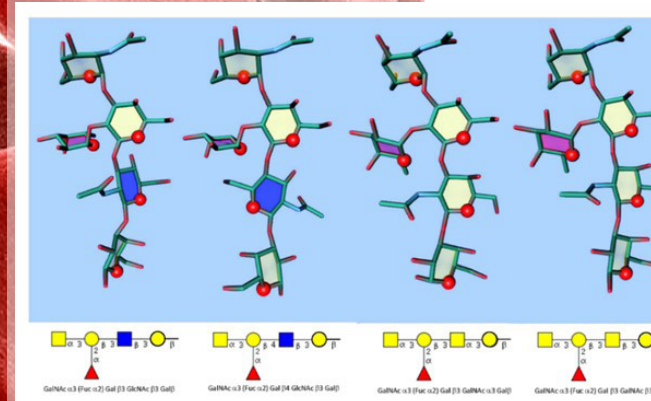
## ۱ سیستم خونی ABO

تعیین گروه خونی براساس سیستم ABO، وابسته به قندهای موجود بر روی گلبول قرمز است (۱). وجود آنتی‌ژن‌های گروه خونی A و B با حضور یک ژن گروه خونی A یا B در DNA و انواع مختلفی از پیش‌سازهای آنتی‌ژنی شروع می‌شود که از گلیکولیپید<sup>۲</sup> و گلیکوپروتئین<sup>۳</sup> ساخته شده‌اند (۳).

این نوع از آنتی‌ژن‌ها، از پیش‌ساز الیگوساکاریدی<sup>۴</sup> تشکیل شده که یک یا چند قند دیگر در محل‌های مختلف زنجیره به آن متصل شده‌اند.

براساس نوع قند تشکیل‌دهنده الیگوساکارید و همچنین محل اتصال و ماهیت زنجیره‌ای که به آن متصل شده است، انواع مختلفی از کربوهیدرات‌های پیچیده پدید می‌آیند.

تمامی این موارد، در شبکه آندوپلاسمی و دستگاه گلژی سلول‌های رتیکولوسیت<sup>۵</sup> انجام می‌شود. در نهایت، در افرادی با گروه خونی A و B، به ترتیب آنتی‌ژن‌های A و B، و در گروه خونی O، آنتی‌ژن H دارای بیشترین مقدار است (۴).



شکل ۱: نمایش سه بعدی پنتاساکاریدیهای گروه خونی A. آنتی‌ژن‌های گروه‌های خونی A و B توسط آنزیم‌های ان-استیل گالاکتوز آمینیل ترانسفراز<sup>۶</sup> و گالاکتوز آمینیل ترانسفراز<sup>۷</sup> سنتز می‌شوند که اتصال قندهای ان-استیل گالاکتوز آمین (GalNAc) و گالاکتوز (Gal) را به گروه هیدروکسیل کربن شماره سوم زنجیره تسهیل می‌کند (۴).

۱ Antigen

۲ Glycolipid

۳ Glycoprotein

۴ Oligosaccharide

۵ Reticulocyte: گلبول قرمز نابالغ

۶ N-acetylgalactosaminyltransferase

۷ Galactosaminyltransferase

## ۲ سیستم گروه خونی Rh

آنتی‌ژن‌های سیستم خونی Rh، از جنس پروتئین هستند. ژن تولید این نوع از آنتی‌ژن در DNA، تحت عنوان ژن *rhd* وجود دارد که پروتئین حاصل از ترجمه آن را آنتی‌ژن D می‌نامند. در صورت وجود این پروتئین بر روی غشای گلبول قرمز، گروه خونی فرد در تشخیص‌های پزشکی مثبت شده و کمبود این پروتئین، گروه خونی را منفی خواهد کرد (۱).

در نتیجه، گروه‌های خونی رایج، ترکیبی از سیستم‌های گروه خونی ABO و Rh هستند؛ اما گروه‌های خونی ناشناخته و کمیاب نیز بر اساس این سیستم‌های طبقه‌بندی وجود دارند (۲).

	گروه A	گروه B	گروه AB	گروه O
نوع گلبول قرمز خونی				
آنتی‌بادی پلازما خون				
آنتی‌ژن موجود در گلبول قرمز				

شکل ۲: جدول خلاصه گروه‌های خونی در سیستم ABO (۵).

## ■ گروه خونی Rhnull (گروه خونی طلایی)

زمانی که فرد، آنتی‌ژن حاصل از بیان ژن *rhd*<sup>۸</sup> را بر روی گلبول قرمز خود نداشته باشد، دارای گروه خونی Rhnull خواهد بود. این گروه خونی، تا کنون، کمیاب‌ترین گروه خونی شناخته است و از این رو، آن را گروه خونی طلایی می‌نامند. تفاوت

آن با گروه خونی Rh منفی، این است که فرد دارای گروه خونی منفی، دارای پروتئین D در بدن خود است اما مقدار این پروتئین بسیار کم بوده و در مقایسه با فرد دارای گروه خونی مثبت، ناچیز به شمار می‌رود؛ این در حالی است که در بدن فرد Rhnull، پروتئین D تولید نمی‌شود (۶).

هنگام دریافت خون از فردی دیگر، این قاعده باید رعایت شود: آنتی‌ژن‌های فرد اهداکننده خون باید از فرد دریافت‌کننده کمتر بوده یا مساوی آن باشد. در نتیجه، تمامی افراد می‌توانند از فردی با گروه خونی طلایی، خون دریافت کنند؛ اما تنها افراد Rhnull می‌توانند به آن‌ها خون اهدا کنند (۶،۷).

آمار نشان می‌دهد که از هر ۶ میلیون نفر در جهان، ۱ نفر دارای این نوع گروه خونی است. تا سال ۲۰۱۸، تعداد ۴۳ فرد با این گروه خونی شناسایی شده‌اند که تنها یک نفر از آن‌ها ایرانی است (۸).

## ■ گروه خونی Hh (گروه خونی مومبای یا بمبئی)

درک این نوع از گروه خونی، نیازمند توضیحات بیشتری در مورد آنتی‌ژن H است.

آنتی‌ژن H توسط یک آنزیم به نام فوکوسیل ترانسفراز<sup>۹</sup> تولید می‌شود که مرحله نهایی سنتز این مولکول را تسریع می‌بخشد.

از طرفی دیگر، دو ناحیه از ژنوم، دو آنزیم را کد می‌کنند که پیش‌ماده‌های این دو آنزیم، ویژگی‌های مشابهی با آنزیم فوکوسیل ترانسفراز دارند. هر دو ژن در کروموزوم شماره ۱۹ وجود دارند:

۸ Gene expression

۹ Fucosyl transferase

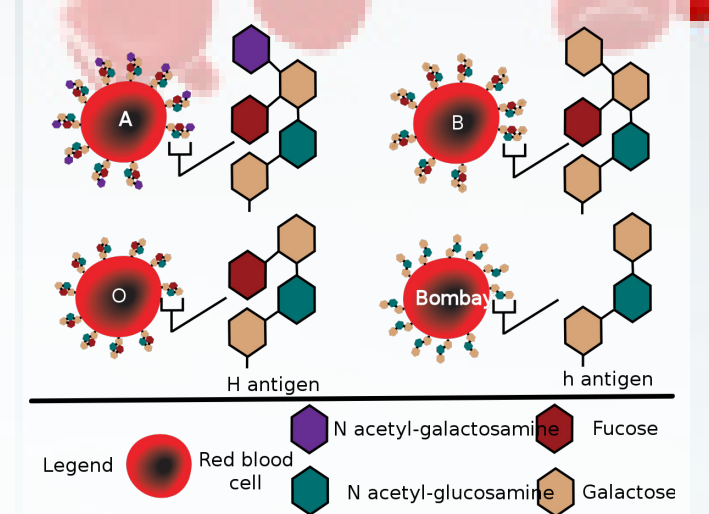


جایگاه *fut1* که فوکوسیل ترانسفراز را کد می‌کند.  
 - جایگاه *fut2* که به طور غیرمستقیم، شکل محلول آنتی‌ژن H را که در ترشحات بدن یافت می‌شود، کد می‌کند.

فنوتیپ گروه خونی بمبئی، نتیجه جهش‌های نقطه‌ای در ژن *fut1* است. حداقل یک کپی از *fut1* لازم است تا فرد دارای ژنوتیپ H/H یا H/h شود و آنتی‌ژن H روی گلبول‌های قرمز تولید شود. اگر هر دو نسخه از *fut1* غیرفعال باشند، ژنوتیپ h/h بوده و فنوتیپ بمبئی به دست می‌آید (۹). مشابه با افراد Rhnull، این افراد نیز می‌توانند به همه خون اهدا کنند ولی تنها از گروه خونی مشابه خون دریافت می‌کنند.

چنانچه گروه خونی متفاوتی به این افراد تزریق شود، بدن واکنش ایمنی بسیار شدیدی نشان می‌دهد که ناشی از واکنش به آنتی‌ژن‌هایی است که تا کنون در خون این افراد وجود نداشته است.

شیوع این گروه خونی، ۴ در میلیون است و در ایران ۴۰ فرد با این گروه شناسایی شده‌اند (۹).



شکل ۳: ساختار مولکولی سیستم آنتی‌ژنی ABO(H) (۹).

### ۳ سیستم خونی Er:

سیستم خونی Er، جدیدترین سیستم کشف شده است. تحقیقی که در پاییز سال ۲۰۲۲ در دانشگاه بریستول<sup>۱۰</sup> بریتانیا انجام شد، منجر به دستیابی به

این سیستم خونی شد که ماهیت آن، بیش از مدت سی سال، برای دانشمندان مجهول مانده بود (۱۰).

آنتی‌ژن Er، اولین بار در سال ۱۹۸۲ شناسایی شد. اما جرقه کشف این سیستم خونی مرتبط با آن، از یک نوزاد متولد نشده نشأت گرفت. پزشکان معالج متوجه مشکلی در رابطه مادر با جنین شده بودند، اما ماهیت آن مشکل نامعلوم بود.

در نتیجه، طی عمل سزارین اورژانسی، جنین را از بدن مادر خارج کرده و در دستگاه قرار دادند.

حتی با وجود این و پس از تزریق خون، نوزاد دچار خونریزی مغزی شد و جان خود را از دست داد. دلیل خونریزی مشخص نشد؛ اما پس از بررسی خون مادر، تعدادی آنتی‌بادی بیگانه مشاهده شد که شک پزشکان را برانگیخت و در نهایت، نمونه خونی برای مطالعه بیشتر، به دانشگاه بریستول فرستاده شد (۱۱).

در اولین مرحله این مطالعه، نمونه‌های خونی از افرادی با آلوآنتی‌بادی<sup>۱۱</sup> در برابر مجموعه‌ای از آنتی‌ژن‌ها، به نام Er گرفته شد.

سپس، نمونه‌ها با استفاده از تکنیکی که امکان تجزیه و تحلیل تمام توالی‌های DNA کد کننده ژن آن‌ها را فراهم می‌کرد، مورد بررسی قرار گرفتند. پس از مقایسه توالی‌های ژنی این افراد، جهش خاصی در ژن کد کننده پروتئینی به نام Piezo ۱، یک پروتئین مشهور در مطالعات زیستی، شناسایی شد.

این جهش، منجر به تولید یک پروتئین تغییر یافته در سطح سلولی این افراد می‌شود. با توجه به این تفاوت‌های ژنتیکی، تعداد کمی از افراد دارای آمینواسیدهای متفاوت و تغییر یافته در پروتئین Piezo ۱ خود هستند. در نتیجه، گلبول قرمز با پروتئین Piezo ۱ رایج که در بدن عموم افراد یافت می‌شود، برای سیستم ایمنی بدن آن‌ها بیگانه به نظر می‌رسد (۱۰، ۱۱).

در مرحله دوم از پژوهش، تیم تحقیقاتی، واکنش آنتی‌بادی‌ها را در محیط کشت حاوی نسخه‌های

جهش یافته از Piezo ۱ بررسی کردند. این عمل، صرفاً برای تایید این مورد بود که تنوع در ساختار پروتئین، عامل ناسازگاری در این افراد است (۱۱).

در کل، پنج آنتی‌ژن Er وجود دارد: Er<sup>a</sup>, Er<sup>b</sup>, Er<sup>3</sup>, Er<sup>4</sup>, Er<sup>5</sup> که دوتا از آنها، Er<sup>4</sup> و Er<sup>5</sup>، توسط تیم تحقیقاتی دانشگاه بریستول کشف شد. وجود این آنتی‌ژن‌ها پنج تغییر احتمالی پروتئین Piezo ۱ در سطح گلبول‌های قرمز خون را مطرح می‌کند (۱۱، ۱۲).

پروفسور Ash Toyه، استاد زیست‌شناسی مولکولی دانشگاه بریستول و یکی از پژوهشگران سازمان ملی سلامت بریتانیا در مورد این تحقیق می‌گوید: «این کار نشان می‌دهد که حتی پس از تمام تحقیقات انجام شده تا به امروز، گلبول قرمز ساده هنوز هم می‌تواند ما را شگفت‌زده کند.

پروتئین‌های Piezo، پروتئین‌های حسی مکانیکی هستند که توسط گلبول قرمز برای حس کردن فشار بر روی این سلول استفاده می‌شود. این پروتئین تنها در چند صد نسخه در غشای هر سلول وجود دارد. این مطالعه تاثیر فوق العاده پروتئین‌ها را در پزشکی نشان می‌دهد.»

همچنین، دکتر Tim Satchwell، یکی از نویسندگان اصلی این مطالعه در دانشگاه بریستول، به حضور دانش بیوتکنولوژی در این کشف جدید اشاره می‌کند و می‌گوید: «این مطالعه، نمونه خوبی از ترکیب فناوری‌های جدید با رویکردهای سنتی تر است، برای پاسخگویی به سوالاتی که برای مدتی طولانی پاسخ به آن‌ها غیرممکن تلقی می‌شد.» (۲).



<sup>۱۰</sup> University of Bristol

<sup>۱۱</sup> Alloantibody: آنتی‌بادی‌هایی که دستگاه ایمنی پس از قرار گرفتن در معرض آنتی‌ژن‌های ناشناخته از گلبول قرمز، تولید می‌کند (۱۰).



# درمان سرطان ریه با کمک بخش پنهان ژنوم انسان

ماندانا رشیدی

دانشجو دکتری عمومی رشته پزشکی دانشگاه آزاد اسلامی واحد قم

تا سال ۲۰۲۰، نزدیک به ۲ میلیون نفر قربانی سرطان ریه شده اند. انواع مختلفی از سرطان ریه وجود دارد. سیگار عامل خطر اصلی سرطان ریه است (۲).

در میان انواع مختلف سرطان، Non-small cell lung cancer (NSCLC) جان بیشتر بیماران را گرفته و یا تا حد زیادی غیرقابل درمان باقی می ماند (۱). NSCLC بیماری است که در آن سلول های بدخیم (سرطانی) در بافت های ریه تشکیل می شوند (۲).

متأسفانه، حتی درمان های تازه فقط می توانند عمر بیماران را تا چند ماه افزایش دهند و تنها تعداد کمی به مدت طولانی زنده می ماند. امروزه، علم به دنبال کشف درمان های جدیدی برای مقابله با سرطان است. پژوهشگران دانشگاه برن و بیمارستان اینسل در مطالعه ای جدید، اهداف جدیدی را برای تولید داروهای سرطان تعیین کرده اند (۱).

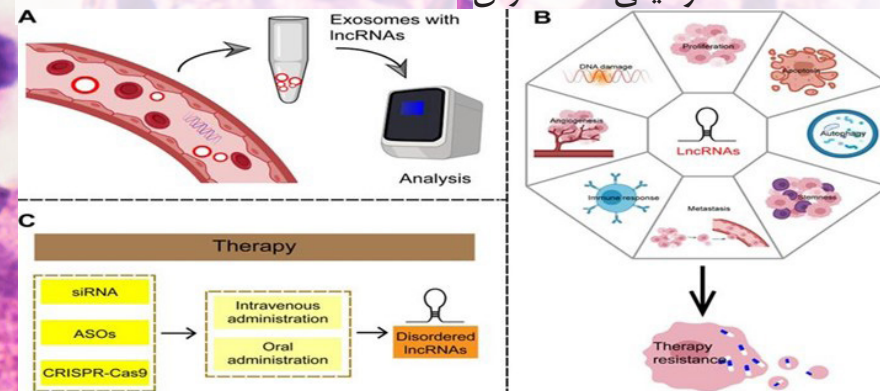
برای اهداف جدید در درمان سرطان، دانشمندان دسته ای از ژن ها، که کمتر شناخته شده هستند و lncRNAs نامیده می شوند، بررسی کردند. lncRNA ها به وفور در «ماده تاریک» ژنوم انسان یافت می شوند. ماده تاریک، بخشی از DNA است که توانایی کد کردن

پروتئین (که اکثریت ژنوم ما را تشکیل می دهد) را ندارد و می توان گفت که عملکردی برخلاف mRNA دارد. ژنوم انسان حاوی حدود ۲۰۰۰۰ ژن کدکننده پروتئین است ولی تنها حدود ۱ درصد از DNA از ژن های کدکننده پروتئین تشکیل شده است.

۹۹ درصد دیگر نمی توانند

پروتئینی را کدگذاری کنند. از طرفی دیگر، تعداد lncRNA ها از تعداد ژن های کدکننده پروتئین بیشتر است (۳،۱).

عملکرد بیولوژیکی ۹۹٪ از lncRNA ها ناشناخته است اما می توان گفت که lncRNA ها نقش های متنوعی در تنظیم فرآیندهای رونویسی ژن، پس از رونویسی، ترجمه و اصلاح اپی ژنتیک ایفا می کنند. بیان نابجا یا اختلال عملکرد lncRNA ارتباط نزدیکی با بیماری های مختلف دارد. lncRNA ها می توانند تکثیر سلولی، آپوپتوز، مهاجرت و تهاجم را در طول دوره گسترش سرطان تنظیم کنند. مطالعات اخیر نشان داده است که lncRNA ها ممکن است در بازسازی و متاستاز تومورها نیز نقش داشته باشند (۴).



A کاربرد بالینی lncRNA ها در سرطان معده

شکل B-lncRNA ها در اگزوزومها فراوان هستند و می توان آن ها را

در نمونه های پلاسمایی شناسایی کرد و به عنوان نشانگرهای زیستی غیرتهاجمی برای سرطان معده در نظر گرفت.

شکل C-lncRNA ها می توانند در شبکه تنظیمی پیچیده مقاومت درمانی به روش های مختلفی درگیر شوند، از جمله تأثیر بر تقویت یا بیان بیش از حد انکوژن ها، سرکوب ژن های سرکوبگر تومور، آپوپتوز، اتوفازی، رگ زایی و...

برای مطالعه نقش lncRNA ها در NSCLC، باید به دنبال RNA هایی بود که بر روی این بیماری تأثیر دارد. تحلیل و بررسی این موضوع، منجر به تهیه فهرستی از حدود ۸۰۰ lncRNA شد که محققان در صدد بررسی اهمیت آنها را بر روی سلول های NSCLC بودند.

برای انجام این تحقیق، یک سیستم غربالگری ایجاد شد که از تولید lncRNA ها با حذف بخشی از دستورالعمل ساخت آن ها در DNA جلوگیری می کند. محققان سیستم غربالگری خود را روی دو رده سلولی NSCLC مشتق شده از بیماران اعمال کرده و چگونگی تأثیر مهار lncRNA های انتخابی را مشاهده کردند و در نهایت، آن را نشانه سلول های سرطانی نامیدند.

نشانه های سلول سرطانی، رفتارهای سلولی هستند که به پیشرفت بیماری کمک می کنند؛ از جمله آن ها می توان به تکثیر، متاستاز و مقاومت درمانی اشاره نمود.

در نهایت، فهرستی از ۸۰ lncRNA به دست آمده است که تأثیرگذارترین موارد بر سلول های NSCLC هستند. از بین این ۸۰ ژن، محققان چندین lncRNA را برای آزمایش های بعدی انتخاب کردند (۱).

برای آزمایش های بعدی، محققان از رویکردی استفاده کردند که در سطح DNA کار نمی کند. در عوض، این روش lncRNA ها را پس از تولید،

مورد هدف قرار می گیرد. برای این منظور، محققان از RNA های کوچک سنتز شده به طور شیمیایی به نام الیگونوکلوئوتیدهای آنتی-سنس (ASO) استفاده کردند که به lncRNA هایی که هدف قرار می دهند متصل شده و منجر به تخریب آن ها می شوند.

الیگونوکلوئوتیدهای آنتی سنس ممکن است برای جلوگیری از تولید پروتئین های مورد نیاز برای رشد سلول استفاده شوند. شایان ذکر است، چندین ASO برای درمان بیماری های انسانی تایید شده اند، اگرچه هنوز هیچ کدام برای درمان سرطان استفاده نشده اند (۱).

این آزمایش ها نشان داد که برای اکثر lncRNA های انتخاب شده، تخریب شدن توسط یک ASO از تقسیم سلولی سرطانی در کشت سلولی جلوگیری می کند. نکته مهم این است که همین درمان، تأثیر کمی بر سلول های غیرسرطانی ریه که نباید با درمان سرطان آسیب ببینند، داشت. در یک مدل سه بعدی NSCLC، مهار یک lncRNA منفرد با یک ASO، رشد تومور را به بیش از نصف کاهش داد (۱).

با توجه به نقش محوری lncRNA ها در سرطان، درمان های مبتنی بر lncRNA ممکن است رویکردهای امیدوارکننده ای را در درمان سرطان نشان دهند (۴).

محققان در حال ادامه تحقیقات خود در مدل های بالینی سرطان و بررسی همکاری با شرکت های موجود به منظور توسعه دارویی برای درمان بیماران هستند.

در مورد بررسی این روش روی سرطان های دیگر، پژوهشگران به دنبال راه هایی برای انطباق این نوآوری بر روی سایر سرطان ها بودند تا بتوانند پتانسیل استفاده از آن را بالاتر ببرند (۱).



Hallmark  
Allele-specific oligonucleotide

۱ Long non-coding RNA  
۲ Transcription  
۳ Apoptosis

۴ Metastasis



# کشف چشم گیر در مورد توانایی مغز بزرگسالان در بازیابی بینایی

شادی روشن نفس

دانشجوی دکتری عمومی رشته پزشکی دانشگاه آزاد اسلامی واحد قم

یافته‌هایی تازه در رابطه با توانایی‌های مغز یافت شده که نشان می‌دهد مغز بیماران بزرگسال توانایی بهبود بخشی از نابینایی ارثی را دارد. این یافته حاصل همکاری پژوهشگران دانشگاه کالیفرنیا است. این نتایج، حاصل پژوهش در رابطه با بیماری آموروز لبر (LCA) بود که از زمان جنینی ایجاد می‌شود.

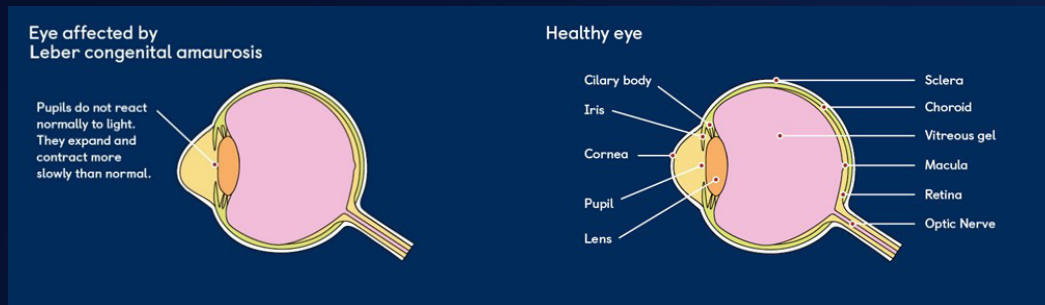
این اصطلاح به گروهی از بیماری‌های ارثی شبکیه اشاره دارد که با اختلال شدید بینایی در بدو تولد مشخص می‌شوند. عامل این بیماری جهش در تعدادی ژنوم است که منجر به اختلال در گیرنده‌های شبکیه می‌شود (۱).

چشم انسان از خارج شامل سه لایه اصلی صلیبه، مشیمیه و شبکیه است که هر لایه وظیفه‌ای دارد. شبکیه داخلی ترین بخش چشم است که محل قرارگیری گیرنده‌های نوری است؛ این گیرنده‌های انواع مختلفی دارند و وظیفه آن‌ها، تبدیل نور به پیام عصبی از طریق مکانیسم‌های خاص است.

این پیام عصبی به وسیله عصب بینایی<sup>۲</sup> از طریق دو راه شکمی و پشتی وارد مغز می‌شوند و پس از پردازش این پیام‌ها در مغز، فرایند دیدن حاصل می‌شود (۲).

آموروز لبر زمینه‌ای می‌تواند باعث از دست دادن کامل یا درصدی بینایی به طور ناگهانی و بدون درد در یک یا هر دو چشم شود. علائم معمولاً در سال‌های نوجوانی یا بیست سالگی شروع می‌شود؛ اما به ندرت ممکن است که علائم در اوایل کودکی شروع شود. این بیماری، نسبت به سایر بیماری‌های شبکیه سریع‌تر پیشرفت می‌کند. نقص در تعدادی از ژن‌ها باعث آموروز لبر زمینه‌ای می‌شود. این نقص بر نحوه عملکرد سلول‌های گیرنده نوری در پشت چشم تأثیر می‌گذارد (۳).

اشکال مختلفی از LCA وجود دارد؛ بسته به این که کدام ژن خاص نقص ژنتیکی دارد. برخی از انواع این بیماری پایدار می‌مانند، در حالی که برخی دیگر با گذشت زمان وخیم‌تر شده و منجر به انحطاط بینایی می‌شوند (۳).



شکل ۱- در شکل تفاوت دو چشم نرمال و چشم مبتلا به LCA نشان داده شده است که در چشم فرد مبتلا به ICA مردمک در پاسخ به نور به درستی گشاد نشده و کندتر از حالت معمول واکنش نشان می‌دهد (۳).

در حال حاضر درمان قطعی برای بیماری LCA وجود ندارد ولی تجویز ترکیبات شیمیایی به نام رتینوئید<sup>۴</sup>های مصنوعی که شبکیه را هدف قرار می‌دهند، می‌تواند تا حدود زیادی از بینایی این بیماران را بازیابی کند (۱).

رتینوئیدها مشابه رتینوئیک اسید هستند؛ رتینوئیک اسید متابولیت فعالی از ویتامین A است که نقش مهمی را در بینایی ایفا می‌کند و مسئول رشد و تکثیر سلول‌های بینایی و ایجاد پیام عصبی بینایی است. علی‌رغم ظهور استراتژی‌های سلولی و مولکولی متعدد برای بازگرداندن بینایی در اختلالات شبکیه، هنوز مشخص نیست که مدارهای بینایی مرکزی تا چه حد می‌توانند هنگام اصلاح نقص شبکیه در بزرگسالی بهبود یابند (۵).

پژوهشگران برای پاسخ به این سوال، به بررسی مدل موش Lrat<sup>۴</sup> پرداختند که در آن، حساسیت به نور شبکیه و پاسخ‌های اپتوموتور تا حدی با تجویز ۹-سیس-رتینیل استات (دارویی که برای درمان بیماری آموروز لبر زمینه‌ای به کار می‌رود) در بزرگسالی بازیابی می‌شوند. پژوهشگران در این پژوهش، آزمایش را روی موش‌هایی که مبتلا به ICA بودند انجام دادند و برای آن‌ها ۹-سیس-رتینیل استات را به مدت ۷ روز تجویز کردند (۵،۱).

پس از درمان و انجام تصویربرداری، نتایج، افزایش در تعداد و دامنه پاسخ نورو-های بینایی پاسخگو در قشر بینایی اولیه (V1<sup>۵</sup>) را نشان داد. قشر بینایی اولیه، در لوب پس سری مغز قرار دارد.

توانایی دستگاه بینایی برای کشف شکل اشیاء، درخشندگی قسمت‌های انفرادی آنها، سایه روشن و... بستگی به عمل قشر بینایی اولیه دارد. به طور خاص، درمان با رتینوئید پاسخ‌ها را از چشم همان طرف از مغز افزایش داد و تعادل طبیعی پاسخ‌های خاص چشم را در V1 بازیابی کرد (۸،۵).

## ۳ Retinoids

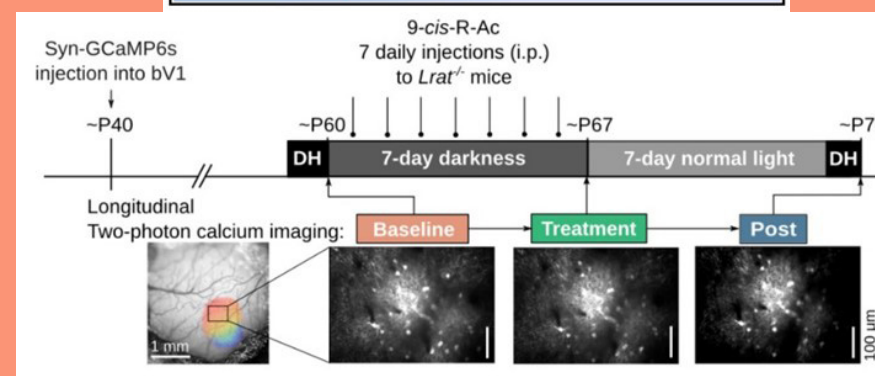
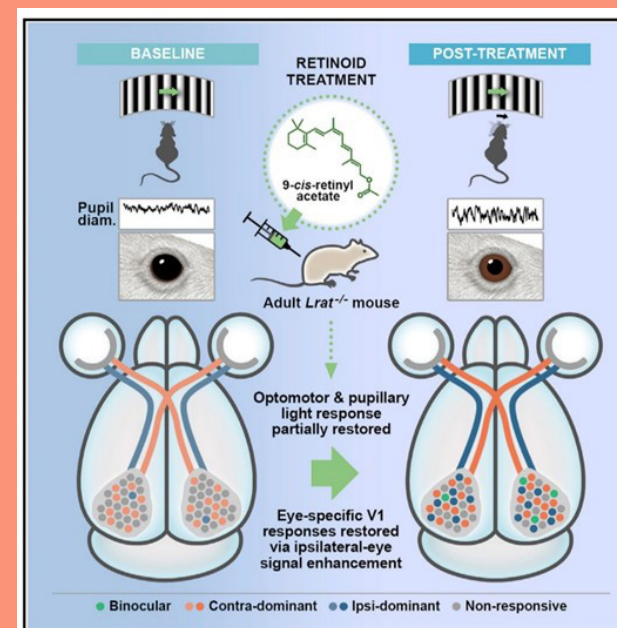
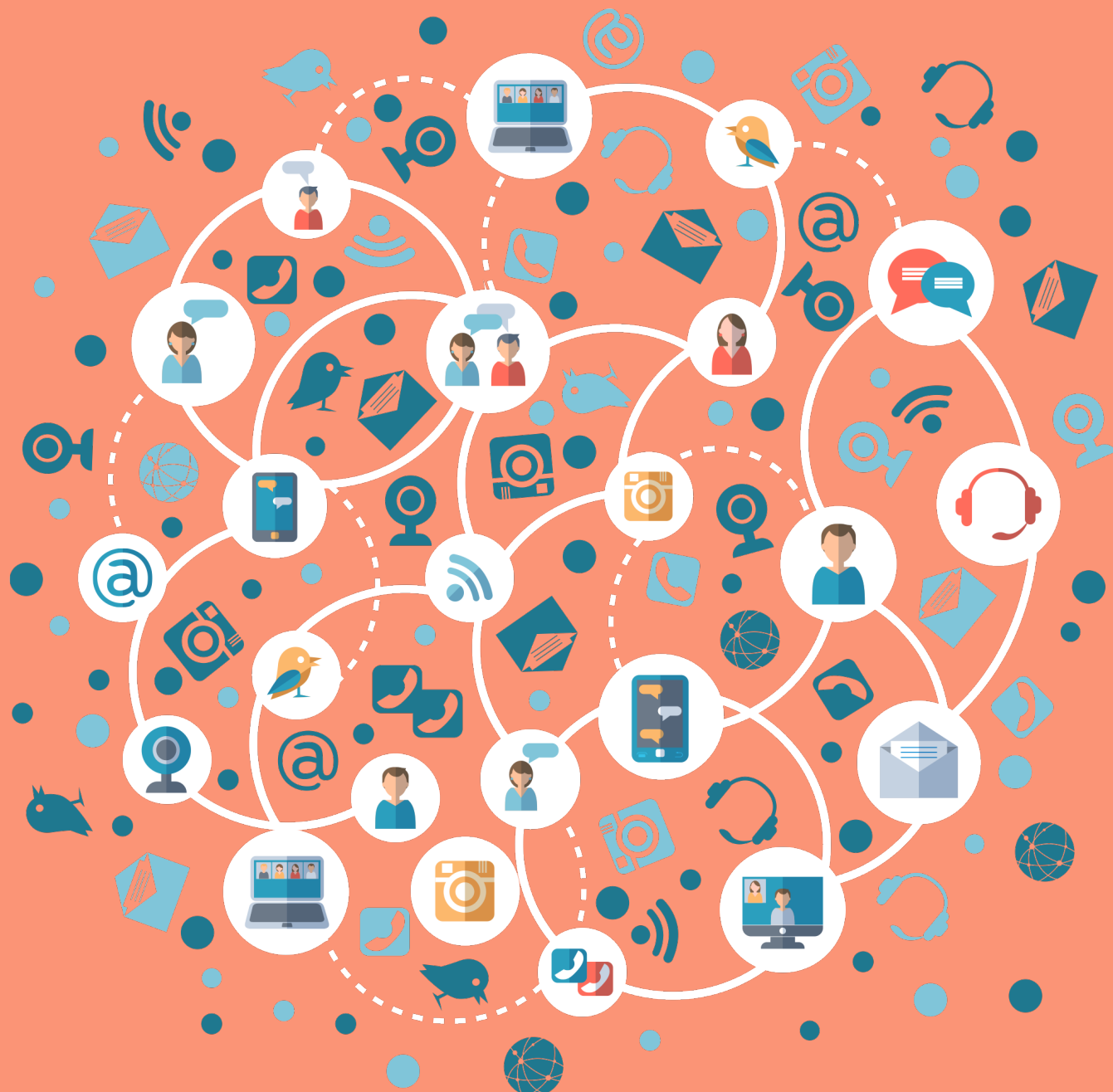
۴ لسیتین-رتینول آسید ترانسفرز (LRAT)، آنزیمی که عمدتاً در سلول‌های اپیتلیال رنگدانه شده شبکیه و کبد وجود دارد، تمام ترانس رتینول را به استرهای ترانس رتینیل تبدیل می‌کند. پژوهشگران بیان ژن Lrat موش را با نوترکیبی هدفمند مختل کرده و یک موش هموزیگوت (Lrat<sup>-/-</sup>) تولید کردند (۷).

۵ قشر بینایی اولیه، این قسمت در لوب پس سری مغز قرار دارد. توانایی دستگاه بینایی برای کشف شکل اشیاء، درخشندگی قسمت‌های انفرادی آنها، سایه روشن و... بستگی به عمل قشر بینایی اولیه دارد (۸).

۱ Leber congenital amaurosis

۲ Optic nerve





شکل ۲- خلاصه‌ای از آزمایش انجام شده در این مطالعه و نتیجه آن (۶). طبق نتیجه پژوهشگران، بلافاصله پس از درمان، سیگنال‌هایی که از چشم طرف مقابل، که مسیر غالب در موش است، می‌آید، دو برابر نورون‌های بیشتری را در مغز فعال می‌کند. نکته جالب‌تر این بود که پس از درمان، سیگنال‌هایی که از مسیر چشمی یک طرفه می‌آمدند، پنج برابر نورون‌های بیشتری را در مغز فعال می‌کردند و این اثر بسیار چشمگیر بود. این واقعیت که این درمان در مسیر بینایی مرکزی در بزرگسالی بسیار خوب عمل می‌کند، از یک مفهوم جدید پشتیبانی می‌کند و آن این است که پتانسیل پنهانی برای بینایی وجود دارد که فقط در انتظار شروع شدن است. این یافته فرصت‌های تحقیقاتی هیجان‌انگیزی را فراهم می‌آورد. این الگوی جدید می‌تواند به توسعه درمان‌های رتینوئید برای نجات کامل‌تر مسیر بینایی مرکزی بزرگسالان مبتلا به این بیماری کمک کند (۱).





