

1876



دانشگاه شهید بهشتی

پژوهشکده لیزر و پلاسما

پیان نامه

جهت اخذ درجه کارشناسی ارشد فوتونیک

عنوان:

آشکار سازی هیبریداسیون DNA با استفاده از حسگر های فیبر نوری

دانشجو:

الله قناتی

استاد راهنمای:

۹۸/۷/۲۴

دکتر حمید لطیفی

دانشگاه
پژوهشکده
لیزر و پلاسما

استاد مشاور:

دکتر مسعود حسینی

تاریخ دفاع

تیرماه ۱۳۸۹



دانشگاه شهید بهشتی

ناریخ ۱۵ مرداد
شماره ۱۱۱۲۰۵
پیوست

بسمه تعالیٰ

«صور تجلیسه دفاع از پایان نامه دانشجویان دوره کارشناسی ارشد»

تهران ۱۳۹۶۳۹۸۳۱۱ اوین

تلفن: ۰۹۹۰۱

بازگشت به مجوز دفاع شماره ۱۳۱۰/۲۰۰/۳/۳۰ مورخ ۸۹/۳/۳۰ جلسه هیأت داوران ارزیابی پایان نامه خانم الهه قناتی به شماره شناسنامه ۳۳۷۷ صادره از مشهد متولد ۱۳۶۳ دانشجوی دوره کارشناسی ارشد نایوسته رشته فوتونیک به شماره دانشجویی ۸۶۴۱۵۰۱۶ با عنوان:

"آشکارسازی هیبریداًسیون DNA با استفاده از حسگر فیبر نوری"

به راهنمایی: دکتر حمید لطیفی

طبق دعوت قبلی در تاریخ ۸۹/۴/۱۲ تشکیل گردید و براساس رأی هیأت داوری و با عنایت به ماده ۲۰ آئین نامه کارشناسی ارشد مورخ ۷۵/۱۰/۲۵ پایان نامه مذبور با نمره ۱۲۱/۱۰۰ و درجه عالی مورد تصویب قرار گرفت.

۱- استاد راهنما: دکتر حمید لطیفی

۲- استاد مشاور: دکتر مسعود حسینی

۳- استاد داور داخل و نماینده تحصیلات تكمیلی: دکتر سید حسن توسلی

۴- استاد داور: دکتر احمد امجدی



تقدیم به مهربانان
خانواده‌ی عزیزم
به پاس حمایت و صبوریشان

تشکر و قدردانی

از استاد گرانقدرم جناب آقای دکتر حمید لطیفی سپاسگزاری می کنم که در زمان انجام این پروژه همواره پشتیبان من بوده اند و حمایت های ایشان موجب دلگرمی بوده است. همینطور از آقای زیبایی که بدون حضورشان پیشبرد تحقیقات امکان پذیر نمی بود، قدردانی می کنم. همچنین از استاد مشاورم جناب آقای دکتر مسعود حسینی و دوستان عزیزم آقایان کاظمی، خیری، ریاحی و موزن زاده (در قسمت تئوری پروژه) و خانم ها ضمیری و احمدلو، همینطور همه دوستانی که در این مدت یاری کننده من بوده، از هیچ لطف و محبتی دریغ ننمودند تشکر کرده و آرزوی موفقیت برای ایشان دارم. بدیهی است تمامی این موفقیت را مدیون خانواده عزیزم، مخصوصاً پدر و مادر مهربانم هستم، به امید آن که بتوانم خداوند را به خاطر تمامی این نعمات گرانقدر و عزیز شاکر باشم.

چکیده

در این مطالعه هیبریداسیون دو رشته مکمل DNA، با استفاده از اثرات تغییر ضریب شکست در حجم اطراف فیبر نازک شده، با استفاده از تکنیک میدان میرا شونده، آشکارسازی شد.

مطالعه در دو بخش شبیه سازی و تجربی انجام شد. در بخش شبیه سازی، انتشار باریکه نور در فیبر نوری با روش محاسباتی FD-BPM انجام شد. داده های حاصل از محاسبات نشان دهنده افزایش سیگنال خروجی در اثر افزایش ضریب شکست محیط خارجی فیبر است.

در بخش کار تجربی، تشییت DNA پراب بر فیبر نوری نازک شده به کمک چسب بیولوژیکی و انطباق دو تک رشته پراب و هدف بررسی شد. داده های حاصل از آزمایش نشان دهنده آنست در اثر انطباق تک رشته های هدف و پраб (در غلظت یک میکرومولار و 50 نانو مولار)، ضریب شکست محیط اطراف فیبر افزایش می یابد.

اهمیت این روش حساسیت، سرعت مناسب و عدم ثیاز به برچسب گذاری در مقایسه با دیگر روش های رایج بررسی هیبریداسیون است.

فهرست

فصل اول

۱	۱-۱ حسگرهای فیبرنوری، مزیت ها، معایب و کاربردها
۶	۱-۲ تعاریف زیستی
۶	۱-۲-۱ دئوکسی ریبونوکلئیک اسید (DNA)
۹	۱-۲-۲ اهمیت توالی سنجی DNA
۱۱	۱-۲-۳ روش های توالی سنجی DNA
۱۱	۱-۲-۴ حسگرهای زیستی
	فصل دوم (بررسی انتشار نور در فیبر نوری، تثیت نمونه های بیولوژیکی، روشها، معایب و مزایا)
۱۴	۲-۱ تئوری میدان میرا شونده
۱۸	۲-۲ بررسی میدان خروجی از فیبر
۱۸	۲-۲-۱ عبور فضایی و حالت فضایی پایدار
۱۹	۲-۲-۲ ثابت های انتشار و سرعت فاز
۱۹	۲-۲-۳ روابط تعامل و نرمالیزاسیون
۲۰	۲-۲-۴ انرژی و توان، شارش توان در طول محور موجبر و کسر توان برای هر مد در هسته موجبر.
۲۲	۳-۱ حل معادلات و میدان های مددی
۲۳	۳-۲-۱ معادلات ویژه مقداری
۲۳	۳-۲-۲ جفت شدگی میان مولفه های میدان
۲۴	۳-۳-۱ توضیح فیزیکی مدهای TE یا TM
۲۴	۳-۳-۲ توضیح فیزیکی مدهای هیبرید و طبیعت هیبریدی میدان های مددی
۲۵	۳-۴-۱ موجبر و پارامتر های مددی
۲۶	۴-۱ حل معادلات میدان در فیبرهایی با ساختار متقارن دایره ای
۲۷	۴-۲ فیبرهای نوری با هدايت ضعیف
۲۸	۴-۳ فیبرهای تغییر ساختار یافته
۲۹	۵-۱ روش های ثابت سازی اجزای زیستی بمنظور ساخت حسگر
۳۱	۶-۱ بازدهی هیبریداسیون و حساسیت
۳۲	۷-۱ تمکز یابی بر سطح

فهرست

۳۴	(۸-۲) اتصال پراب
۳۵	(۹-۲) روش های ثبیت
۳۵	(۱-۹-۲) ابعا در ماتریس پلیمری
۳۶	(۲-۹-۲) اتصال کوالانی
۳۶	(۳-۹-۲) روش همبستگی
۳۶	(۴-۹-۲) جذب سطحی
۴۰	(۵-۹-۲) تجمع در کامپوزیت
۴۱	(۶-۹-۲) تک لایه های انجمانی (SAM)
۴۳	(۱۰-۲) شرایط هیبریداسیون
۴۳	(۱-۱۰-۲) دما
۴۴	(۲-۱۰-۲) قدرت یونی
۴۴	(۳-۱۰-۲) عدم تطابق بازی
۴۵	(۴-۱۰-۲) انتقال جرمی
۴۵	(۵-۱۰-۲) جذب های غیر اختصاصی
۴۷	(۶-۱۰-۲) کینیتیک هیبریداسیون
۴۷	(۷-۱۰-۲) چگالی الیگو نوکلئوتیدها بر سطح
۴۸	(۸-۱۰-۲) انتخاب توالی DNA
۴۸	(۱۱-۲) پارامتر های موثر بر جذب و واجذب

فصل سوم (نتایج حاصل از شبیه سازی)

۵۲	(۱-۳) الگوریتم محاسبات در روش انتشار باریکه (BPM) میدان الکتریکی در فیبر های نازک شده
۵۳	(۱-۱-۳) FDBPM روش
۵۵	(۲-۱-۳) شکل ماتریسی با اختلافات محدود
۵۶	(۲-۳) نتایج شبیه سازی ها و انطباق با تجربه
۵۶	(۱-۲-۳) نتایج شبیه سازی فیبر ساده

فهرست

۶۱	(۲-۲-۳) نتایج شبیه سازی فیبر نازک شده
فصل چهارم (نتایج تجربی، مقایسه و نتیجه گیری)		
۷۹	۴-۱) جزئیات ساخت حسگر، باریک کردن فیبرنوری توسط لیزر CO ₂
۷۲	۴-۲) ساخت نگهدارنده فیبرنوری و انتقال فیبر نازک شده به آن
۷۳	۴-۳) معرفی چیدمان اصلی آزمایش و قطعات استفاده شده
۷۵	۴-۴) تقسیم بندی بخش های مختلف آزمایش و بیان اهمیت آن ها
۷۶	۴-۵) بررسی و تعیین نویز آشکارسازها و نوسانات شدت لیزر
۷۶	۴-۶) بررسی رفتار سیگنال خروجی از حسگر در ازای ثابت چسب بیولوژیکی در حین ساعت های اولیه ثبت
۸۱	۴-۷) بررسی چگونگی تطبیق رشته پراب بر روی پلی ال لایزن ثبت شده و همینطور رشته هدف بر رشته پراب ثبت شده توسط پلی ال لایزن بر روی فیبر
۸۳	۴-۸) بررسی پایایی داپلکس ایجاد شده توسط دو رشته مکمل با اضافه کردن اسید
۹۶	۴-۹) تحلیل نتایج (بخش تجربی)
۹۶	۴-۱۰) تاثیر میزان غلظت بر بازدهی هیبریداسیون
۹۶	۴-۱۱) تاثیر دما بر بازدهی هیبریداسیون
۹۶	۴-۱۲) انطباق تجربه و شبیه سازی
۹۷	۴-۱۳) پیشنهادات برای ادامه کار

فصل اول: مقدمه

۱-۱- حسگرهای فیبرنوری، مزیت‌ها، معایب و کاربردها

حسگرهای بیولوژیکی در سال‌های اخیر بدلیل نیاز پیوسته به وجود یک وسیله که بتواند به سادگی و با سرعت زیاد به اندازه گیری نمونه‌های بیولوژیکی پردازد پیشرفت‌های فراوانی داشته‌اند و در زمینه‌های گسترده‌ای چون پزشکی، داروسازی، محیط زیست، دفاعی، پردازش زیستی و تکنولوژی غذایی کاربرد پیدا کرده‌اند.

سیستم‌های بیولوژیکی (از قبیل بافت، میکروارگانیزم‌ها، آنزیم‌ها، آنتی‌بادی‌ها یا نوکلئیک اسید) وقتی با یک مبدل فیزیکی-شیمیایی مخلوط می‌شوند (نوری، الکتروشیمیایی، ترمومتریک یا پیزوالکتریک) یک بیوحسگر را تشکیل می‌دهند. بیوحسگر از مجموعه تحلیل شونده، گیرنده، مبدل و پردازش گر سیگنال تشکیل شده است. از طرف دیگر پیشرفت در زمینه فیبرهای نوری در سال‌های اخیر مرتبط با دو پیشرفت علمی در دو نوع وسیله بوده است. لیزر و فیبرهای نوری با افت پایین، اخیراً فیبرهای نوری قسمت عمده‌ای از تکنولوژی حسگرها را به خود اختصاص داده‌اند که استفاده از آنها بعنوان جزء حسگری در کاربردهای کلینیکی، داروسازی، صنعتی یا نظامی بسیار رایج و گسترده است. انتقال خوب نور، طول برهمکنشی بالا، قیمت پایین و توانایی برانگیختن مولکول‌های هدف و گرفتن نورگسیلی از مولکول‌های هدف بهترین نکاتی هستند که فیبرهای نوری را گزینه مناسبی برای استفاده در بیوحسگرها می‌سازد.

فیبرهای نوری، نور را بر پایه اصول انعکاس داخلی^۱ انتقال می‌دهند. در بیوحسگرهای فیبر نوری، فیبر نوری نقش جزء مبدل را بازی می‌کند. سیگنالی که ایجاد می‌شود متناسب با تمرکز یابی مواد بیوشیمیایی یا شیمیایی در نمونه زیستی است. تکنیک‌های نوری که در مبدل حسگرهای زیستی فیبر نوری مورد استفاده قرار می‌گیرد

^۱ - Total Internal Reflection(TIR)

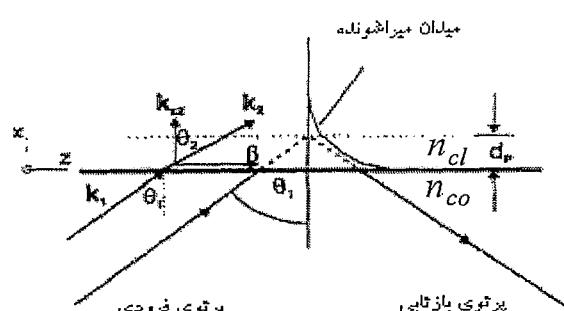
فصل اول (مقدمه)

ubaratnd az teknik midan mirashonde, tadaخل سنجی و اثر دوپلر همچنین، teknik hāی diگri از جمله teknik hāی طیف سنجی^۱، جذبی^۲، فلورسانسی^۳، فسفر سانسی^۴، تشدید پلاسمون های سطحی^۵ یا غیره استفاده می شوند.

Aين حسگرها می توانند از لحاظ کلی به دو دسته تقسیم شوند، حسگرهاي داخلی که بر همکنش با نمونه طوری است که فيبر نوري در طول نمونه قرار گرفته است و حسگرهاي خارجی که فيبر استفاده می شود تا نور را داخل محیط نوري هدایت کند و سپس نور را که از محیط تاثیر پذيرفته را انتقال دهد.

حسگرهای فيبرنوري از تغيير ساختار فيبرنوري و يك چيدمان اپتيکي ساخته می شوند و برای اندازه گيري پaramترهایي مانند دما، فشار، استريين و يا پaramترهای زیستی از قبيل ميزان گلوکوزخون، نرخ رشد باكتري و يا آشكارسازی وirus ها و ميكروارگانیسم ها استفاده می شوند.

زمانیکه بازتابش کلی در فيبر نوري رخ می دهد در مرز مغزی- غلاف در محل بازتابش مقداری از موج الکترومغناطیسي به داخل غلاف تونل می زند که آنرا اصطلاحاً میدان میراشونده می نامند. موج میرا شونده يك میدان الکتریکی است که بصورت نمایی در غلاف میرا می شود. شکل (۱-۱)



شکل ۱-۱ میدان میراشونده حاصل از بازتاب کلی نور در سطح مقطع فيبر

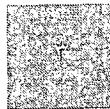
^۱ - Spectroscopic

^۲ - Absorption

^۳ - Fluorescence

^۴ - Phosphorescence

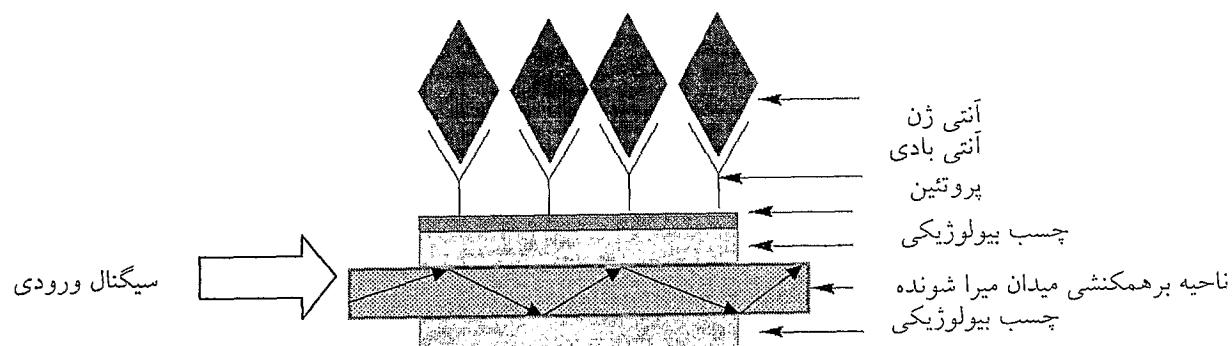
^۵ - Surface plasmon



فصل اول (مقدمه)

اگرچه این میدان به سرعت در غلاف فیبر میرا و از بین می رود، با برداشتن چند میکرومتر از غلاف فیبر بدليل ایجاد توانایی کوپلینگ نور در ناحیه نازک شدگی با تغییر ساختار، می توان عمق نفوذ آنرا افزایش داده و شرایط را برای برهمکنش با نمونه ای زیستی فراهم کرد. اگر غلاف فیبر برداشته شود، میدان میرا شونده با محیط اطراف برهمکنش خواهد کرد و از طریق خروجی اپتیکی می توان تغییرات میدان ناشی از برهمکنش با محیط اطراف را بدست آورد.

در مطالعات اولیه بر روی حسگرهای بیولوژیکی فیبر نوری، غلاف به صورت یکنواخت برداشته شده و به جای آن نمونه قرار می گرفت. پارامترهای بیولوژیکی از قبیل آنتی بادی ها و آنزیم ها یا رشته های انطباقی DNA در صورتی که در مجاورت ناحیه ای که موج میرا شونده وجود دارد، می تواند به عنوان هدف برای آشکارسازی و اندازه گیری در نظر گرفته شوند.



شکل ۱-۲ برهمکنش میدان میرا شونده^۷ موجود در غلاف فیبرنوری با نمونه ای زیستی

تکییک بکار رفته در این حسگرها ساده و دقیق است، مطابق شکل (۱-۲). از اثر برهمکنش میدان میرا شونده^۸ موجود در غلاف فیبرنوری با نمونه ای زیستی می توان بیوحسگر فیبرنوری میدان میرا شونده ساخت. از آنجائی که عمق نفوذ بسیار کوچک است، نیاز است که متناسب با ابعاد نمونه، عمق نفوذ که عمقی است که میدان به $1/200$ مقدار خود میرسد را افزایش داد. لذا برای افزایش عمق نفوذ، اقداماتی از جمله باریک کردن فiber

^۷ Evanescent field

^۸ Evanescent field



فصل اول (مقدمه)

نوری، خمس در ناحیه نازک شده، تغییر زاویه نور فرودی و افزایش طول موج منبع ورودی صورت گرفته است [۱]، که این روش را اصطلاحا باریک شدگی^۹ می نامند و حسگرهای فیبرنوری تهیه شده از این روش را بیوحسگر فیبرنوری باریک شده^{۱۰} معرفی می کنند.

"مزیت های بیوحسگرهای فیبر نوری ایده آل"

بیوحسگر های فیبر نوری از این لحاظ که ناحیه بر همکنشی بسیار کوچکی با نمونه بیولوژیکی دارد و استفاده از آنها آموزش خاصی را نیاز ندارد حائز اهمیت هستند. چرا که در این صورت می توان از آنها در آزمایش های روز مرہ، مراقبت های پزشکی در خانه، جراحی و مراقبت های ویژه در موقع ضروری استفاده کرد.[۲]

حسگر فیبرنوری ایده آل دارای ویژگی های منحصر بفردی است که در این میان می توان به این موارد اشاره کرد:

۱. امنیت نسبت به انفجار : در فیبر های نوری چون همواره سیگنال اصلی که آشکار سازی با آنها انجام می شود نور است، بنابراین هیچ خطر جرقه و انفجار وجود ندارد. بنابراین این حسگر ها در علوم پزشکی بدون وجود هیچ نگرانی می توانند استفاده شوند. همچنین می شود از این آشکار ساز ها در مواردی که خطراتی از قبیل وجود گازها و یا مواد قابل اشتعال وجود دارد استفاده کرد.
۲. تاثیر ناپذیری از امواج الکتریکی و یا تداخل امواج الکترومغناطیسی و نبود اتصال دهنده های الکتریکی آنها را مطمئن تر از حسگرهای زیستی الکتریکی می کند. چرا که جنس فیبر های نوری از دی الکتریک هایی چون شیشه یا پلاستیک است بنابراین احتیاجی به عایق بندی و یا بررسی محیط ها از لحاظ وجود مسیر های رسانا در محیط های با ولتاژ بالا نیست.
۳. مقاومت در محیط، فیبر های نوری از موادی ساخته می شوند که براحتی خورده نمی شوند، بنابراین پایایی بالایی نسبت به قرار گرفتن در محیط هایی مثل محلول های الکترولیت یا تابش های یونیزه کننده دارند. همچنین این فیبرها بسته به جنس فیبر می توانند در دماهای بالایی بین ۳۵۰ تا ۱۲۰۰ درجه سلسیوس دوام بیاورند.

^۹ Tapering

^{۱۰} Taper fiber optic biosensor



فصل اول (مقدمه)

۴. هسته هدایت کننده نور در فیبر های نوری ابعادی بین ۵ تا ۶۰۰ میکرومتر را دارند با توجه به تغییر ساختار برای انجام عمل حسگری قابلیت کوچکتر شدن ابعاد را دارند و به راحتی در بافت زنده قابلیت استفاده را دارد. به دلیل کوچک بودن و سبکی استفاده از فیبر های نوری در ماهواره ها برای بررسی وضعیت بدن نیز رایج است.

۵. حسگری از فواصل دور، بخاطر در دسترس بودن فیبر های نوری با اتلاف پایین، از آنجا که این فیبرها سیگنال نوری را از فواصل زیاد از حدود یک تا ۱۰ کیلومتر بدون هیچ اتلافی جابجا می کنند، در مواردی که دسترسی به نمونه ها سخت و خطرناک است مثل محیط های بسیار داغ یا سرد یا دارای سمیت یا رادیواکتیو.

۶. حساسیت بالا توان با رفتار خطی نیز از خصوصیات منحصر بفرد این نوع حسگرها می باشد و با بکارگیری دو یا چند عامل اتصال این حسگرها توانایی پاسخ گیری همزمان از چند نمونه را دارند.

۷. دارای پتانسیل برای حسگری توزیعی، حسگری توزیعی یکی از مزایای فیبر های نوری است که هیچ رقیقی در این زمینه برای آنها وجود ندارد. چرا که این فیبر ها این توانایی را فراهم می آورند که پارامتر های فیزیکی یا شیمیایی را بصورت تابعی از مکان اندازه گرفت و بنابراین می توان تغییرات فضایی کمیات مختلف را بر اساس تغییرات سیگنال اندازه گرفت.

۸. با وجود منابع و آشکار ساز های کوچک برای فیبر های نوری، امکان طراحی یک سیستم حسگری در مجموعه ای کوچک وجود دارد.^[۲]

از طرفی بعضی گزارشات بیانگر بعضی موانع قابل رفع در این حوزه می باشند که از این دسته می توان به این موارد اشاره کرد، ثبت نمونه روی فیبر نوری ممکن است با مشکلاتی مواجه باشد که این امر با توجه به سطح تماس کوچک عامل اتصال نمونه به وجود می آید، ضمناً در صورتیکه معرف بکار برده شده گران باشد بازگشت پذیری آزمایش ممکن است محدود نباشد.

کاربردهای فراوانی از فیبر نوری در زمینه حسگری گزارش شده است که از این میان می توان به کاربردهایی از قبیل موارد ذکر شده اشاره کرد.

- حسگر زیستی فیبر نوری برای فلورومتریک مارپیچ سه گانه DNA.^[۳]
- آشکار سازی توالی خاصی از DNA با استفاده از فیبر های نوری.^[۵]



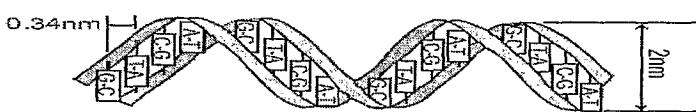
- آشکار سازی میزان کل پروتئین موجود در نمونه با استفاده از فیبر نوری و تکنیک فلوئورسانسی. [۶]
- استفاده از فیبر نوری فوتونیک کریستالی برای حسگری بیوشیمیایی. [۷]
- طیف سنجی موج میرا شونده با فیبر های چندین مده نازک شده. [۸]
- آشکار سازی نمونه های نیتریت در آب با استفاده از فیبر های نوری میدان میرا شونده. [۹]
- بیوحسگر های فیبر نوری DNA با تکنیک فلوئورسانسی. [۱۰]

۱-۲ تعاریف زیستی

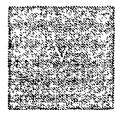
۱-۲-۱ دئوكسی ریبونوکلئیک اسید (DNA)

نوعی اسید نوکلئیک می باشد که پایه ای ترین جزء سازنده سلول های هر ارگانیزم زنده در طبیعت است. ارگانیزم ها براساس دستورالعمل های ژنتیکی که برای کار کرد و توسعه بیولوژیکی موجودات زنده و ویروس در DNA قرار گرفته است بنا می شوند.

دستورالعمل های ژنتیکی موجود در مولکول DNA نهایتاً برای مواردی از قبیل ساخت پروتئین و مولکول های RNA در سلول، مورد استفاده قرار می گیرد. قطعاتی از DNA که اطلاعات ژنتیکی را با خود حمل می کنند ژن نامیده می شوند. ولی DNA دارای توالی های دیگری نیز می باشد که برای ساخت خود DNA یا تنظیم استفاده از اطلاعات ژنتیکی موجود در ژن، مورد استفاده قرار می گیرد. از لحاظ شیمیایی، واحد های متشكل از قند و گروه فسفات به صورت متناوب و تکراری در طول رشته قرار گرفته اند. قند مورد استفاده در DNA دئوكسی ریبوز که نوعی پتنوز (قند پنج کربنی) است تشکیل شده است. قندها توسط گروه های فسفری به یکدیگر پیوند داده شده اند. اگرچه هر واحد تکرار شونده DNA بسیار کوچک می باشد (عرض رشته زنجیرهای DNA ۲۲ تا ۲۶ آنگستروم (۲/۶ تا ۲/۲ نانومتر) و طول هر واحد آن ۰/۳۳۰ آنگستروم یا ۰/۳۳ نانومتر) می باشد. شکل (۱-۳)



شکل ۱-۳ ساختار DNA



ولی رشته پلیمری DNA ممکن است از میلیون ها نوکلئوتید (هر گروه شکر، فسفات و یک باز هیدروژنی یک نوکلئوتید خوانده می شود) تشکیل شده باشد. برای مثال بزرگترین کروموزوم انسان، کروموزوم شماره یک دارای طولی به اندازه ۲۲۰ میلیون باز آلی مکمل می باشد. در دو رشته سازنده DNA ساختار در هم پیچیده ای همچون درخت انگور به شکل مارپیچ دارند. یک باز آلی پیوند داده شده به قند نکلوزید گفته می شود و اگر نکلوزید از طریق باز خود به گروه فسفات متصل شود نوکلئوتید تشکیل می شود. اگر چندین نوکلئوتید با یکدیگر پیوند داده شده باشند به طور مثال در DNA به آن پلی نوکلئوتید گفته می شود.

نوکلئوتید هر رشته از طریق باز های آلی در هر دو رشته به یکدیگر متصل می شوند، این اتصال بین دو باز آلی نوکلئوتیدهای دو طرف رشته می باشد که به این بازهای متصل به هم باز مکمل گفته می شود. باز های آلی به چهار شکل به نام های «سیتوزین»^{۱۱}، «گوآنین»^{۱۲}، «تیمین»^{۱۳} و «آدنین»^{۱۴} وجود دارند که باز آدنین مکمل باز تیمین، و باز گوآنین مکمل باز سیتوزین می باشد. شکل هایی از ساختار چهار نوع باز آلی در شکل (۱-۴) آمده است. این توالی دورشته ای غیر قطبی و نام محلول در آب می باشد. پیوند بازهای مکمل با یکدیگر از طریق پیوند بین هیدروژن یک باز با مولکول نیتروژن یا اکسیژن باز مکمل ایجاد می شود این پیوند از نوع قوی کوالانسی نمی باشد و در نتیجه به راحتی شکسته و قابل جایگزینی می باشد، شکل (۱-۵ الف و ب) بترتیب نشان دهنده اتصال دو باز مکمل و دو رشته از طریق دو باز مکمل است. مطابق شکل پیوند مولکول هیدروژن بین دو باز مکمل آدنین-تیمین با گوآنین-سیتوزین متفاوت می باشد. در گوآنین-سیتوزین سه مولکول هیدروژن پیوندی وجود دارد در حالی که در آدنین-تیمین دو مولکول هیدروژن پیوندی وجود دارد در نتیجه میزان تعداد بازهای مکمل گوآنین-سیتوزین تعیین کننده استحکام DNA می باشد بطوری که هرچه مقدار آن بیشتر باشد DNA مستحکمتر است [۱۱].

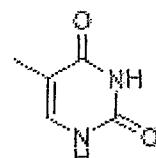
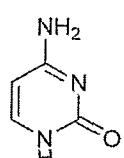
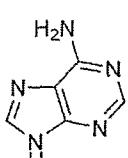
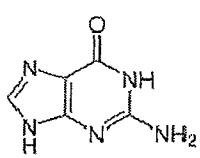
^{۱۱} - Cytosine

^{۱۲} - Guanine

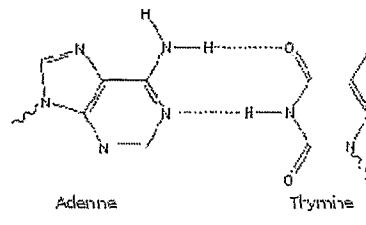
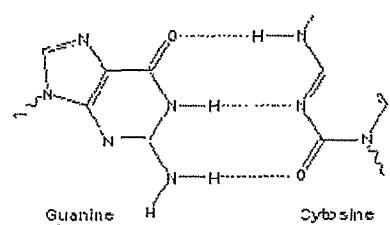
^{۱۳} - Thymine

^{۱۴} - Adenine

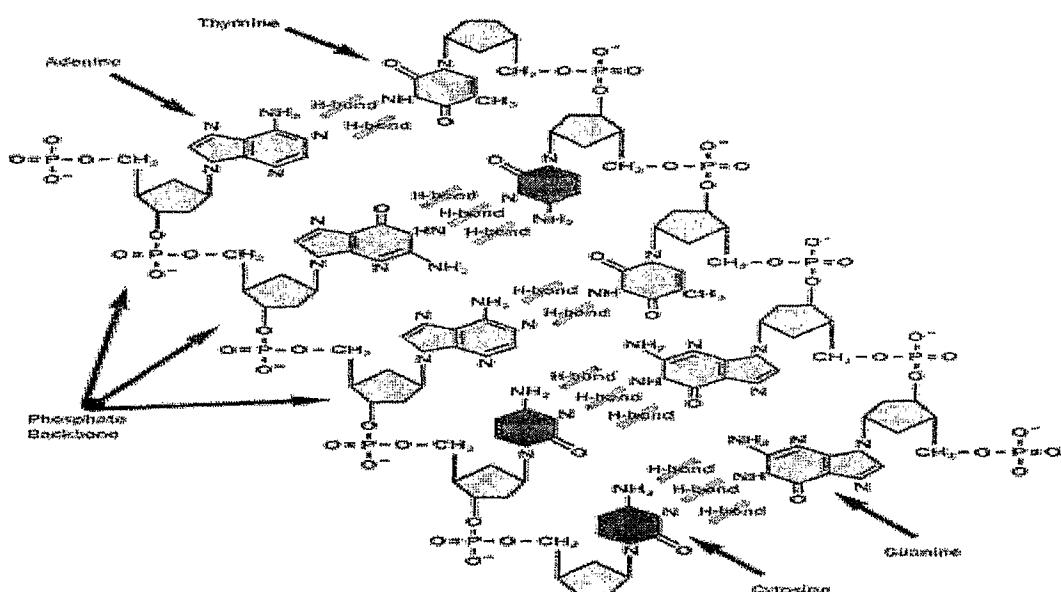
فصل اول (مقدمه)



(الف)



(ب)



(ج)

شکل ۱-۴: الف- شکلهایی از ساختار چهار نوع باز آلی ب- اتصال دو باز مکمل ج- اتصال دو رشته از طریق دو باز مکمل(۱)*

فصل اول (مقدمه)

توالی چهار باز آلی باعث کد گذاری رشته ژنتیکی می شود که این کدها برای ساخت آمینو اسید که واحد های سازنده پروتئین می باشند مورد استفاده قرار می گیرد. این کد ژنتیکی توسط مولکول RNA در مرحله به نام ترجمه^{۱۰} خوانده می شود و برای ساخت آمینو اسید مورد استفاده قرار می گیرد. DNA در داخل سلول به شکل سازه هایی به نام کروموزوم می باشد. دو نسخه از هر کروموزوم در زمان تقسیم سلولی ساخته می شود، فرآیند تکثیر به دو نسخه را نسخه بردای^{۱۱} DNA می نامند. کروموزوم در یوکاریوت ها (جانوران، گیاهان، قارچ ها، آغازیان) در بخشی به نام هسته سلول قرار می گیرد در حالی که در پروکاریوت ها (بakterی و آرکی ها) در سیتوپلاسم سلول قرار دارد و جایگاه مشخصی ندارد. در داخل کروموزوم ها پروتئین های کروماتینی (کروماتین واحد سازنده DNA می باشد) مانند هیستون وجود دارد که وظیفه فشرده سازی DNA را بر عهده دارند. این فشرده سازی به تعامل DNA و دیگر پروتئین ها در مرحله رونویسی کمک می کند.

۲-۲-۱ اهمیت توالی سنجی DNA

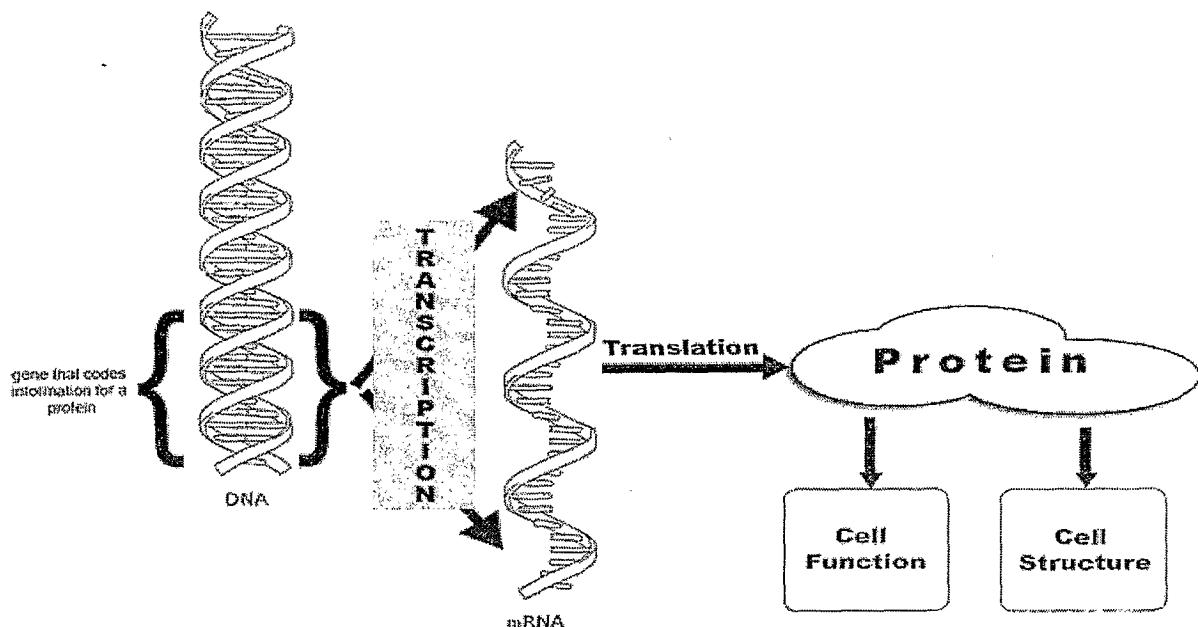
آشکار سازی توالی خاصی از DNA بخاطر کاربردهای فراوان در تشخیص بهنگام بیماری ها در صنایع پزشکی، استفاده در تشخیص میکروارگانیسم ها در صنایع غذایی و شناسایی مواد سمی وغیره همواره مقوله مهمی در زمینه بیو پزشکی بوده است.

همان گونه که بیان شد DNA اطلاعات مربوط به توابع و ساختار سلول ها را در خود دارد و خواندن توالی ژنتیکی می تواند بینشی عمیق از توابع داخلی موجودات زنده برایمان فراهم آورد. شکل(۶-۱) نشان می دهد که چگونه DNA می تواند تابع سلولی و ساختاری یک ارگانیزم را مشخص کند. توالی DNA استفاده می شود تا mRNA (اسید ریبو نوکلئیک پیک^{۱۲}) را بوجود آورد.

^{۱۰} - Translation

^{۱۱} - Transcription

^{۱۲} - Messenger RNA

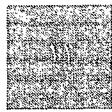


شکل ۱-۶ نقش DNA در ایجاد پروتئین و ساختار و توابع موجود در ارگانیزم ها

این فرآیند برای ایجاد پروتئین های مختلف استفاده می شود، پروتئین ها قسمت مهمی از سلول هستند چون در تمامی فرآیند هایی که در سلول اتفاق می افتد شرکت می کنند، آنها مجری توابع مختلفی در سلول مثل سوخت و ساز یا کپی برداری هستند و نقش بسزایی در شکل گیری آن دارند.

همچنین برخی از قسمت های توالی هستند که هنوز کارشان در سلول نامشخص است و هنوز وظیفه ای برای آنها در سلول تعریف نشده است، قسمت هایی در نوکلئوتید هستند که برای جلوگیری از جهش مفید هستند [۱۱]. معمولاً تشخیص یک جابجایی اشتباه در ژن خاص (بی نظمی های ژنتیکی) که تحلیل و مقایسه بخش هایی از توالی با نمونه های سالم می توانند تعیین کننده کدهایی باشند که مسئول خلق جهش های پروتئینی هستند با تعیین دلیل جهش های پروتئینی می تواند کمک موثری در تولید دارو ها و درمان بیماری ها باشد. [۱۲]

بر اساس آماری که در آمریکا گرفته شده است، انتظار می رفت ۱,۴۷۹,۳۵۰ نفر در سال ۲۰۰۹ به انواع سرطان ها دچار شوند. از این بین برآورد می شد ۵۶۲۳۴۰ نفر با بیماری مهلك سرطان کشته شوند که برابر بود با بیشتر از ۱۵۰۰ نفر در روز که این رقم بعد از بیماری های قلبی دومین رتبه را برای علت مرگ در آمریکا به خود اختصاص می دهد، بعبارتی ۱ واقعه مرگ از هر ۴ واقعه مربوط به انواع بیماری های سرطان است. آماری از سال ۲۰۰۸ نشان دهنده خسارت ۱۲۸/۱ بیلیون دلاری ناشی از سرطان بوده است. ۹۳/۲ بیلیون دلار در درمان



مستقیم سرطان، ۱۸/۸ بیلیون دلار در درمان دیگر عوارض عفونی همراه (در طول درمان سرطان) و ۱۱۶/۱ بیلیون دلار ناشی از مرگ افراد و عدم وجود این نیروهای انسانی در صنعت [۱۲].

۱-۲-۴ روش‌های توالی سنجی DNA

روش‌های توالی سنجی DNA حدود ۴۰ سال است که مطرح شده‌اند و از اواخر دهه ۱۹۷۰ توالی یابی سریع و کارآمد امکان پذیر شد. امروزه بطور گستردگی این روش‌ها تغییر می‌یابند تا روشی بهینه ابداع شود. دو روش متفاوت قدیمی و رایج توالی یابی، روش خاتمه زنجیره^{۱۸} توسط اف. سنگر^{۱۹} و آ. آر. کلسون^{۲۰} و روش تجزیه شیمیایی توسط آ. ماکسام^{۲۱} و دابلیو گیلبرت^{۲۲} در ایالات متحده بطور همزمان ابداع شدند. این دو روش اختلاف‌های زیادی با هم دارند، اما هر دو امکان تعیین توالی چند کیلو باز DNA را در حداقل زمان امکان پذیر می‌سازند. در ابتدا هر دو روش به یک اندازه بکار برده می‌شدند ولی امروزه همه دستگاه‌های توالی سنجی از روش خاتمه زنجیره استفاده می‌کنند، که دلیل آن وجود مضرات مواد شیمیایی بکار رفته در روش‌های شیمیایی است. [۱۴] و [۱۵]

روشهای قدیمی روش‌هایی طولانی و گران قیمت بودند و احتمال خطا در آنها بسیار بالا بود و نیاز به یک وسیله که بتواند در زمانی کمتر با میزان خطای کمتر DNA بزرگ چون DNA انسان را توالی یابی کند همواره احساس می‌شد.

مهمنترین پیشرفت‌هایی که در این زمینه بوقوع پیوست (اختراع حسگرهای ظرفی و فوق العاده حساس و آرایه‌های از آن‌ها) تا دهه اخیر بظهور نرسید.

۱-۳ حسگرهای زیستی : DNA

حسگرهای زیستی چون حسگر DNA شامل دو جزء کوچک در تماس با هم هستند، مولکول‌های تشخیص زیستی^{۲۳} که با تصال به نمونه و برهمکنش با آن شرایط را برای شناسایی نمونه مورد نظر فراهم می‌کند و

^{۱۸} - Chain Termination

^{۱۹} - F.Sanger

^{۲۰} - A.R. Coulson

^{۲۱} - A.Maxam

^{۲۲} - W.Gilbert

^{۲۳} - Recognition biomolecule