

ساختار مولکول DNA سه رشته‌ای، اهمیت و کاربردهای پزشکی آن

کفر محمد رضا نوری دلویی، دانشیار گروه بیوشیمی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی تهران
علیرضا موجودی، کارشناس ارشد ژنتیک

Triplex DNA, Importance and Its Medical Application ABSTRACT

Back in 1957, when investigators produced a triple-stranded form of DNA while studying synthetic nucleic acids, few researchers paid much attention to the discovery. However, triplex DNA was never entirely forgotten and especially since 1987 its structural and functional importance in biological systems as well as its medical applications and therapeutic potential have been extensively studied.

It was suggested that in triplex DNA, the third strand was hydrogen bonded and positioned in the major groove of the Watson - Crick duplex.

Protein binding assays show that triplex formation by HR21ap inhibits Sp1 binding to the Ha-ras promoter. These results suggest that the triplex formation by the Ha-ras promoter targeted oligonucleotide may provide a means to specifically inhibit transcription of this oncogene in vivo. Triplex DNA can disrupt gene transcriptions and can be used as of this oncogen in vivo. Triplex DNA can disrupt gene transcriptions and can be used as a new strategy for treating viral diseases, such as AIDS, by blocking virus reproduction.

As discussed in this article, for a number of reasons, interest in oligonucleotides designed for triplex helices on dsDNA is being steadily increased (including their potential artificial repressors of gene expression, mediator of site specific DNA cleavage and therapeutic use for genetic diseases, cancer and diseases caused by viruses).

Key Words: DNA; Triplex; Transcription

چکیده

سه رشته‌ای می‌توانند حرکت چنگال همانندسازی را متوقف ساخته و به این ترتیب همانندسازی DNA را کنترل نمایند. علاوه بر این، تشکیل تریپلکس می‌تواند از اتصال عامل نسخه‌برداری SP1 به پروموتور ژن‌ها جلوگیری کرده و رونویسی آنها را مختل سازد چنانچه عمل نسخه‌برداری آنکوژن ras را به همین طریق متوقف می‌کند. تشکیل تریپلکس می‌تواند از نسخه‌برداری ژنهای ویروس HIV-1 نیز در سلولهای آلوده جلوگیری کند. بنابراین، از آنجا که DNA تریپلکس قادر است به صورت انتخابی روی یک ژن مشخص عمل کند، می‌تواند به عنوان یک ابزار مولکولی دقیق برای مقابله با برخی بیماریهای خطرناک مانند ایدز به کار رود. در سطح مولکولی، پژوهش بر روی خواص درمانی و کاربردهای پزشکی مولکول DNA سه رشته‌ای به سرعت در حال انجام است و انتظار می‌رود

به دنبال سنتز مصنوعی DNA سه رشته‌ای (تریپلکس) در سال ۱۹۵۷ و مدتی بی‌توجهی به آن، دوباره و به طور مشخص از سال ۱۹۸۷ به بعد اهمیت ساختاری و عملکردی آن در سیستم‌های حیاتی و کاربردهای پزشکی آن به طور جدی مورد توجه قرار گرفته است. ایجاد پیوندهای هیدروژنی بین جفت بازهای DNA و باز سوم و تشکیل تریپلت‌ها، امکان تشکیل DNA سه رشته‌ای را فراهم آورده است. تریپلکس‌ها را بر حسب اینکه رشته سوم نسبت به رشته مشابه در DNA دو رشته‌ای در چه جهتی قرار گرفته باشد به دو دسته موازی و موازی ناهمسو تقسیم‌بندی می‌کنند. پایداری تریپلکس موازی ناهمسو بیش از پایداری تریپلکس موازی است. DNA سه رشته‌ای به طور معمول توسط ردیف‌های پلی‌پورین - پلی‌پیریمیدین تشکیل می‌شود. این ردیفها با شرکت در ساختارهای

خواص بالقوهٔ درمانی هستند. اخیراً نشان داده شده است که DNA تریپلکس قادر است در محل‌های ویژه بر روی ژنهای طبیعی، عمل رونوشت‌برداری از روی ژنها را مختل کرده و در نتیجه در عمل پروتئین‌سازی اختلال ایجاد کند. پژوهشگران در تلاش هستند تا از این ویژگی به عنوان یک استراتژی جدید برای مقابله با بیماری‌های ویروسی مانند ایدز از طریق ممانعت نمودن از تکثیر و تولیدمثل ویروس‌ها استفاده کنند. همچنین این امکان هست که برای دخالت در بیان ژنهایی که در توسعه و گسترش سرطان شرکت می‌کنند، به کار گرفته شود (۳).

به دنبال سنتز مصنوعی DNA تریپلکس در سال ۱۹۵۷، نخستین جرقه‌ای که سبب توجه دوباره به این مولکول گردید، در سال ۱۹۸۷ زده شد. DNA تریپلکس که به وسیلهٔ سازندگان اولیه آن تولید شده بود به طور کلی یک پلیمر مصنوعی بود. اما در سال ۱۹۸۷ همزمان دو گروه مستقل مشتمل بر پیتر درون (Peter Dervan) و همکارانش در انستیتوی تکنولوژی کالیفرنیا و گروهی از پژوهشگران در موزه ملی تاریخ طبیعی پاریس نشان دادند که DNA تریپلکس می‌تواند با ادغام یک رشته منفرد به یک مولکول DNA دو رشته‌ای طبیعی که حاوی ژنهای واقعی هستند، ایجاد شود. درون در پژوهشهای خود که حدود ۱۴ سال طول کشید به جستجوی روشی شیمیایی برای ایجاد برش و قطع کردن مارپیچ دورشته‌ای بود. هدف او یافتن روشی بهتر و مناسبتر از روشهای زیستی بود. در روشهای زیستی به طور مثال استفاده از آنزیمهای محدودگر، از آنجا که این آنزیمها دارای عملکرد نامنظمی برای برش مولکول DNA دورشته‌ای هستند و چنانچه ذکر شد هر یک ردیفهایی از DNA را که به طور معمول شامل ۴ الی ۸ جفت باز ویژه هستند، به هنگام برش تشخیص می‌دهند، این امکان وجود دارد که در یک ژنوم بزرگ (مانند ژنوم انسان) به اندازهٔ دهها هزار نسخه از این ردیفهای کوتاه موجود باشد که کار روی آنها چندان آسان نیست. بنابراین، درون به دنبال یک مادهٔ شیمیایی بود که قادر به تشخیص ردیفهای ویژه‌ای با طول ۱۵ الی ۲۰ جفت باز باشد. ردیفهایی با این طول ممکن است تنها یک بار در طول ژنوم انسان رخ بدهد. هدف از ابداع این روش استفاده از اسید نوکلئیک سرشته‌ای برای تشخیص محل‌های مناسب جهت برش بود. در سال ۱۹۸۷ گروه درون با تولید رشته‌های DNAی مشتمل بر ۱۱ الی ۱۵ نوکلئوتید ویژه و الحاق آنها به جایگاههای مشخصی از یک DNAی کروموزومی یک DNA تریپلکس ایجاد کردند. این رشته ساختگی تنها شامل دوباز پیریمیدین T و C بود که در اثر

که در آینده‌ای نزدیک به نتایج پرتیمی منجر گردیده و بر وسعت کاربردهای پزشکی این مولکول افزوده شود.

واژه‌های کلیدی: DNA؛ سه رشته‌ای؛ نسخه‌برداری

مقدمه

پس از گذشت نزدیک به چهار دهه از آغاز سنتز مصنوعی DNA سرشته‌ای یا تریپلکس (Triplex DNA)، وجود این مولکول در موجودات زنده به اثبات رسیده است. نشان داده شده است که این مولکول می‌تواند در کنترل همانندسازی DNA و رونوشت‌برداری از ژنها به عنوان یک ابزار مولکولی دقیق عمل کند (۳).

در سال ۱۹۵۷ سه دانشمند به نامهای ریچ (Rich)، دیویس (Davies) و فلسنفلد (Felsenfeld) در انستیتوی ملی بهداشت آمریکا به هنگام مطالعه اسید نوکلئیک ساختگی، به طرز تصادفی یک مولکول DNA سرشته‌ای ایجاد کردند. این کشف، البته چندان مورد استقبال پژوهشگران واقع نشد و چنانچه می‌دانیم چند سال پیش از آن و در سال ۱۹۵۳ الگوی مارپیچ دورشته‌ای DNA توسط واتسن و کریک کشف شده بود و برای سالها بعد از آن هم عقیده رایج آن بود که مولکول DNA به صورت دورشته‌ای است و DNA سرشته‌ای یک ساختار غیرعادی و تازه‌ای است که دست ساخت بشر بوده و فاقد هرگونه اهمیت عملی و فیزیولوژیک است. این وجود، DNA سرشته‌ای هرگز به بونه فراموشی سپرده نشد و خوشبختانه در سالهای اخیر کاربردهایی برای آن ارائه شد (۳).

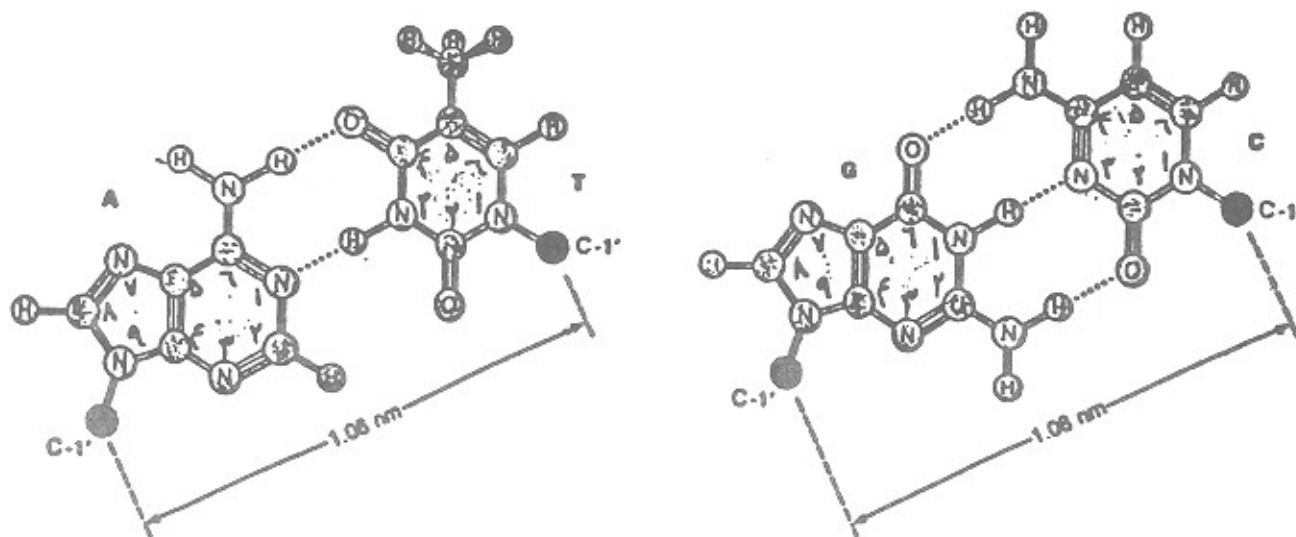
پژوهشگران در آزمایشگاههای مختلف، بررسیهایی را بر روی DNA سرشته‌ای انجام داده‌اند که منجر به تولید برشگرهای مولکولی برای قطع نمودن DNA شده است. حتی مناسبترین آنزیمهای برشگر خاص و محدودگر (restriction enzymes) که برای بریدن ژنوم به کار می‌روند با توجه به طول بسیار زیاد ژنوم، و با عنایت به اینکه به طور معمول ردیفهای بازی شامل ۴ تا ۸ جفت باز را شناسایی می‌کنند، تعداد قطعات زیادی را ایجاد می‌کنند که جداسازی و تفسیر آنها بسیار مشکل است، اما برشگرهای نوع تریپلکسی که به طور معمول ردیفهای بازی شامل حدود ۱۵ جفت باز را در مولکول DNA دو رشته‌ای شناسایی می‌کنند، در یک یا چند محل در طول ژنوم عمل کرده و در نتیجه قطعات بزرگ DNA را که کار با آنها به مراتب از قطعات بیشمار و کوچک DNA راحت تر است، تولید کنند. چنین برشگرهایی در تهیه نقشه ژنی ژنوم انسان و در جداسازی آنها به شکل انفرادی نیز مؤثر هستند. همچنین، مشخص شده است که DNAهای تریپلکس دارای

خاصی برش دهند (۳). در سالهای بعد گروه درون با توسعه پژوهشهای خود نشان دادند که روش DNA سه رشته‌ای را می‌توان برای برش قطعات ۲۰ نوکلئوتیدی از کروموزوم شماره III مخمر به کار برد. عملکرد قطعات تک رشته‌ای مصنوعی بسیار دقیق بود، به گونه‌ای که در بین چهارده میلیون جفت باز تقریباً به درستی ردیف بازی مورد نظر پژوهشگران را برش می‌دادند. به این ترتیب، شواهد تجربی اولیه مبنی بر کارا بودن روش DNA سه رشته‌ای بر روی ژنوم انسانی ارائه شد. این موفقیت‌ها، البته بدان معنا نیست که این روش خالی از اشکال است (۳).

الحاق آن به مولکول دورشته‌ای، باز T، جفت باز مکمل آدنین - تیمین و باز C. جفت باز گوانین - سیتوزین را به ترتیب تشخیص داده و به آن متصل شده بودند. بنابراین اعتقاد درون بازهای T و C، موجود در رشته سوم در نتیجه می‌تواند به گونه‌ای طراحی شوند که موجب ردیف‌یابی تعداد زیادی از ژنها گردند. کمی بعد از آن با تجهیز رشته سوم به یک ماده شیمیایی اکسیدکننده (به نام EDTA complexed with iron)، گروه درون توانستند DNA کروموزومی را در هرکجا که رشته سوم به آن متصل می‌شد، بشکنند. همزمان، گروه فرانسوی نیز اعلام کردند که با استفاده از یک ماده مخرب سبک در رشته سوم توانسته‌اند DNA را از محل‌های

شکل ۱- نحوه جفت شدن بازهای موجود در دو رشته DNA بر اساس

الگوی واتسن و کریک



پیوندهای هیدروژنی شرکت کنند درگیر نمی‌سازد، بلکه امکان ایجاد پیوندهای هیدروژنی بین جفت باز و باز سوم باقی می‌ماند که از این امکان برای تشکیل DNA سه رشته‌ای استفاده می‌شود. در ادامه بحث، نحوه ایجاد پیوندهای هیدروژنی بین جفت باز و باز سوم و تشکیل تریپلت (Triplet) یا ساختارهای سه‌بازی مورد بررسی قرار گرفته است.

علاوه بر وجود پتانسیل تشکیل تریپلت، باید دید ردیف‌های موجود در طول ژنوم چگونه امکان تشکیل تریپلکس را فراهم آورده‌اند؟

از زمان سنتز مصنوعی DNA سه رشته‌ای در سال ۱۹۵۷، ویژگی‌های ساختاری آن توسط روش‌های مختلف از جمله کریستالوگرافی با پرتو ایکس، رزونانس مغناطیسی هسته‌ای (که به اختصار NMR خوانده می‌شود)، روش‌های فیزیکوشیمیایی و آزمایش‌های زیستی مورد بررسی قرار گرفته و نتایج فراوانی به دست

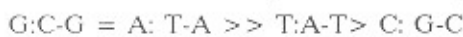
تشکیل تریپلکس چگونه امکان‌پذیر است؟

بر اساس الگویی که واتسن و کریک برای ساختار مارپیچ دورشته‌ای DNA ارائه کرده‌اند، دو رشته این مولکول توسط پیوندهای هیدروژنی میان بازهای پورین و پیریمیدین به یکدیگر متصل نگهداشته می‌شوند. جفت شدن نوکلئوتیدهای پورین و پیریمیدین در دو رشته بسیار اختصاصی است و متکی بر پیوندهای هیدروژنی میان A با T و G با C است. جفت شدن بازهای موجود در دو رشته برابر پیشنهاد واتسن و کریک در شکل ۱ نشان داده شده است.

چنانچه در شکل ۱ مشاهده می‌شود پس از تشکیل پیوندهای هیدروژنی بین بازهای پورین و پیریمیدین، اتم‌هایی بر روی این جفت بازها باقی می‌مانند که می‌توانند در تشکیل پیوند هیدروژنی با باز سوم شرکت کنند. به عبارت دیگر تشکیل جفت باز بین بازهای پورین و پیریمیدین، تمام اتم‌هایی را که می‌توانند در ایجاد

موازی یا نوترکیب نیز امکان پذیر است (۱). در این تریپلکس رشته سوم نسبت به رشته مشابه در دوپلکس در جهت موازی قرار گرفته است (انتهای ۵ رشته سوم در طرف ۵ رشته مشابه می باشد). نظر به اینکه این ساختار، پس از ساختار کلاسیک، مورد شناسایی قرار گرفته است آنرا شکل نو ترکیب DNA (R-Triplex یا Recombinant form of DNA) نامیده اند. پایداری تریپلکس موازی کمتر از پایداری تریپلکس کلاسیک است. چگونگی تشکیل ساختار سه رشته ای موازی و پیوندهای هیدروژنی پیشنهادی در شکل ۴ نشان داده شده است.

پایداری تریپلت ها به طور نسبی به ترتیب زیر است:



بر این اساس پایدارترین تریپلت، G:C-G بوده و ناپایدارترین آن C:G-C می باشد در تشکیل تریپلکس ها، باز سوم تنها با یک باز پیوند هیدروژنی ایجاد نمی کند بلکه با هر دو باز پیوند برقرار می سازد (۱).

تشکیل تریپلکس پایدار از DNA تک رشته ای

پژوهشگران نشان داده اند که ردیفهای DNA جور پورین (Homopurine) و جور پیریمیدین (Homopyrimidine) در شرایط مناسب می توانند به آسانی ساختار سه رشته ای ایجاد کنند. تریپلکس درون مولکولی که از تاخوردگی یک رشته DNA به وجود می آید به این ترتیب تشکیل می شود که ناحیه ای از DNA که دارای ردیفهای جور پورین و جور پیریمیدین است بر روی خود تا خورده و یک دوپلکس شکل می گیرد. سپس DNA دوپلکس بر روی DNA تک رشته ای تا می خورد و در نتیجه دو رشته جور پیریمیدین و یک رشته جور پورین به یکدیگر متصل می شوند. اتصال دومین رشته جور پیریمیدین به نحوی است که در شیار بزرگ دوپلکس قرار می گیرد (۱۲).

نتایج مطالعات ترمودینامیکی و جنبشی تشکیل DNA سه رشته ای

مطالعات ترمودینامیکی و جنبشی تشکیل DNA سه رشته ای که در شرایط pH زاید بین ۳/۸ تا ۷/۴ و دمای صفر تا ۳۵C انجام گرفته است. موارد زیر را نشان داده است (۶):

- ۱- ثابت تفکیک تریپلکس به دلیل تعادل سریع اسید - باز که رشته های منفرد پیریمیدین از خود نشان می دهند، به pH محیط بستگی دارد.
- ۲- میزان اتصال رشته های منفرد به دوپلکس با افزایش pH کاهش می یابد. pH های اسیدی (۴ تا ۶) برای تشکیل تریپلکس مناسب ترند.
- ۳- در حالیکه ثابت تفکیک تریپلکس در pH پائین به درجه حرارت محیط بستگی ندارد، با افزایش pH به شدت به درجه

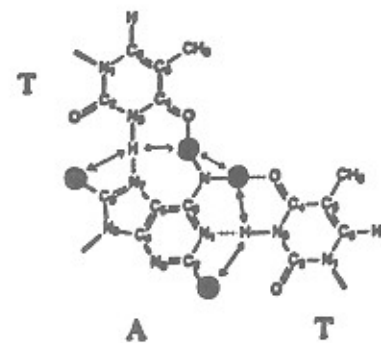
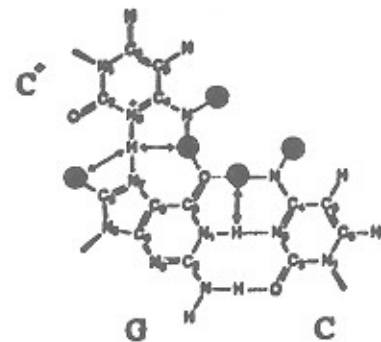
مشابهش در DNA دورشته ای (دوپلکس) در چه جهتی قرار گرفته باشد به دو دسته کلاسیک یا ناموازی یا موازی ناهمسو (Antiparallel) و موازی (parallel) تقسیم بندی می کنند:

الف) ساختار تریپلکس کلاسیک یا موازی ناهمسو

در ساختار تریپلکس، رشته سوم توسط پیوندهای هیدروژنی به دوپلکس متصل شده و در شیار بزرگ (major groove) قرار می گیرد. چنانچه جهت رشته سوم در تریپلکس طوری باشد که نسبت به رشته مشابه در دوپلکس بشکل موازی ناهمسو قرار گرفته باشد (انتهای ۵ رشته سوم در طرف ۳ رشته مشابه باشد) تریپلکس را کلاسیک یا موازی ناهمسو می نامند. پایداری این نوع تریپلکس بیش از پایداری تریپلکس موازی است که در ادامه شرح آن آمده است. در شکل ۲ الگویی از یک تریپلکس کلاسیک نشان داده شده است. در این شکل محلی از ژن myc را که مورد اثر واقع شده است مشاهده می شود.

شکل ۳- نمایش پیوندهای هیدروژنی بین جفت باز و باز سوم و تشکیل

تریپلت (Triplet).

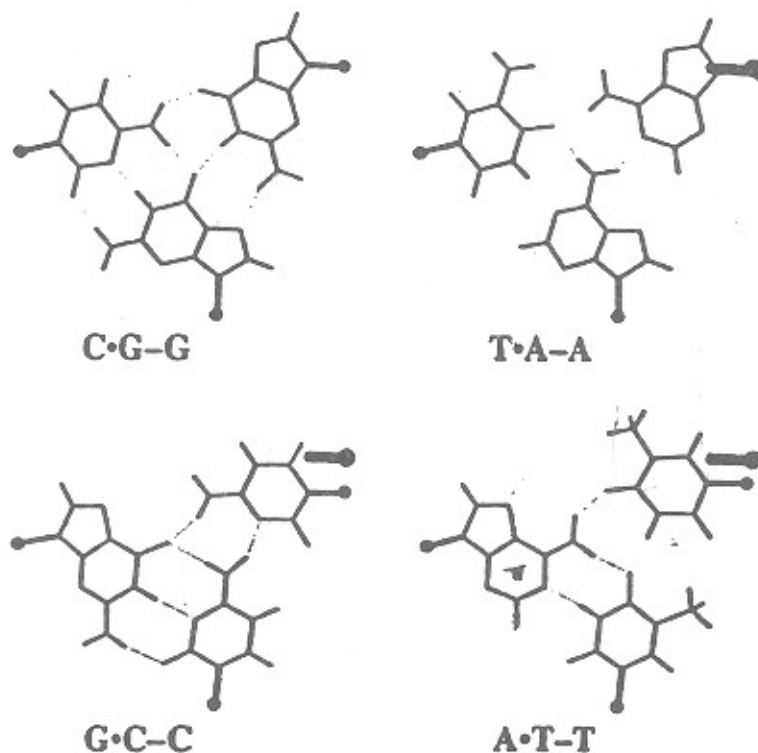


در شکل ۳ چگونگی تشکیل پیوندهای هیدروژنی در تریپلکس کلاسیک نشان داده شده است. در ساختار تریپلت های بازی، اتصال پیریمیدین دوم به جفت باز را جفت شدن بازی هوگ استین (Hoogsteen) می نامند (۱۲).

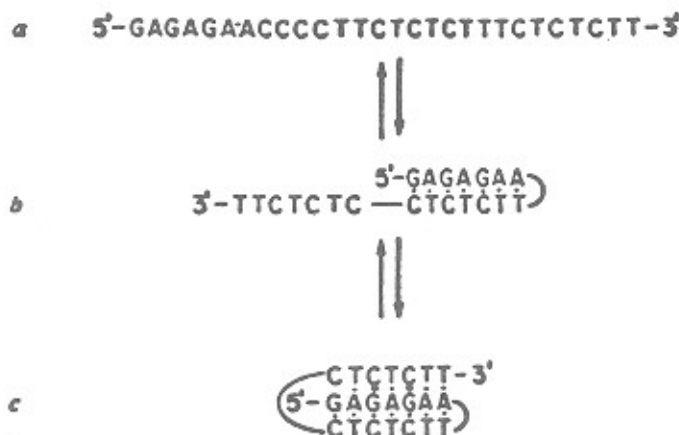
ب) ساختار تریپلکس موازی یا نوترکیب

مطالعات شیمی فضایی نشان داده است که تشکیل تریپلکس

شکل ۴- نمایش پیوندهای هیدروژنی در چهار نوع تریپلکس موازی. خطوط ضخیم تر محل پیوندهای گلیکوزیدی را نشان می‌دهند



شکل ۵- نمایش تریپلکس از DNA تک رشته‌ای



حرارت محیط وابسته می‌شود.

۴- سرعت تشکیل تریپلکس با افزایش درجه حرارت محیط کاهش می‌یابد.

۵- واکنش تشکیل تریپلکس در pH های پایین یک واکنش درجه دو می‌باشد در حالیکه در pH خنثی یک واکنش درجه سه است. این مسأله بیانگر وجود مسیرهای مختلف تشکیل تریپلکس می‌باشد که وابسته به pH محیط عمل می‌کنند.

۶- ردیفهای پلی‌پورین - پلی‌پیریمیدین برای تشکیل تریپلکس مناسب تر هستند. این ردیفها در نواحی تنظیمی و ساختاری

(رمزدهنده) بسیاری از ژنها مشاهده شده است.

۷- تریپلکس‌های درون مولکولی DNA از تریپلکس‌هایی که از رشته‌های جداگانه تشکیل می‌شوند پایدارترند.

۸- ساختار DNA سه رشته‌ای در انتهای قطعات DNA از این ساختار در وسط مولکول DNA پایدارتر است.

۹- تریپلکس کلاسیک از تریپلکس موازی پایدارتر است.

۱۰- پایداری تریپلکس موازی در حضور یونهای دو ظرفیتی و اسپرمیدین (spermidine) افزایش می‌یابد.

جولوگیری از همانندسازی DNA توسط تریپلکس

ردیفهای تکراری پلی پورین (GA) و پلی پیریمیدین (CT) به نحو گسترده‌ای در طول ژنوم یوکاریوتها پراکنده شده‌اند. این ردیفهای تکراری در DNA ابرپیچ (Supercoiled) سبب تشکیل مارپیچ سهرشته‌ای می‌شوند و در شرایط آزمایشگاهی نیز به دلیل تشکیل تریپلکس از همانندسازی DNA تک‌رشته‌ای جولوگیری می‌کنند. این تریپلکس بین نواحی پلی پورین یا پلی پیریمیدین که به طور ناقص همانندسازی شده است و نیز قسمت همانندسازی نشده شکل می‌گیرد. مشاهده شده است که چنانچه dATP و dGTP به ترتیب با مشابه‌های 7-deaza dATP و 7-deaza dGTP جایگزین شوند، ممانعت از همانندسازی رفع می‌گردد یا اگر رشته‌های الگو قبلاً با پروتئین متصل شونده به DNA تک‌رشته‌ای (مربوط به کلی‌باسیل) مجاور گردند ممانعت پیش نمی‌آید (۱۱).

نتایج پژوهشهای سال ۱۹۹۴ نشان داده‌اند که حضور ردیفهای پلی پورین - پلی پیریمیدین در ویروس پولیوما (polyoma) می‌تواند حرکت چنگال همانندسازی را در محیط زنده آهسته سازد. علاوه بر این نواحی پلی پورین - پلی پیریمیدین، حرکت چنگال همانندسازی ویروس SV40 را در محیط زنده متوقف می‌سازند (۱۱).

مشاهدات بالا که نشان می‌دهد ردیفهای پلی پورین - پلی پیریمیدین می‌توانند حرکت چنگال همانندسازی را متوقف سازند، احتمالاً بیانگر نقش این ردیفها در کنترل همانندسازی DNA و تقویت ژنی در طول ژنوم یوکاریوتهاست (۱۱).

ممانعت از نسخه‌برداری ژنها و کنترل بیان ژن در سطح رونویسی توسط تریپلکس

آنزیم Dihydrofolate Reductase (به اختصار DHFR) یکی از آنزیمهای مهم متابولیسم فولیت (Folate) است که ژن آن در همه سلولهای یوکاریوتیک بیان می‌شود. تنظیم و کنترل بیان ژن DHFR پیچیده بوده و سطح بیان آن توسط عوامل مختلف تغییر می‌کند.

پروموتور ژن DHFR انسانی دارای دو ردیف ابقاء شده برای اتصال پروتئین تنظیمی SP1 می‌باشد. اهمیت اتصال SP1 برای عمل نسخه‌برداری از این ژن به دلیل آن است که حذف ردیفهای محل اتصال SP1، عمل پروموتور ژن DHFR را دچار اختلال می‌سازد (۵).

داروهایی مانند میترامایسین (Mithramycin) که به طرز اختصاصی به ردیف C-G در DNA متصل شده و بیان ژن DHFR را متوقف می‌سازند، در واقع از اتصال عامل SP1 به پروموتور DHFR جولوگیری می‌کنند. دو جایگاه اتصال پروموتور ژن DHFR برای عامل SP1 با فاصله ۲۴ جفت باز از یکدیگر قرار گرفته‌اند. در سال ۱۹۹۲ پژوهشگران نشان داده‌اند که تشکیل، تریپلکس در جایگاه شماره ۱، از اتصال عامل نسخه‌برداری SP1 به پروموتور ژن DHFR جولوگیری کرده و رونویسی از آن را مختل می‌سازد. این پژوهشگران با ارائه شواهدی مستقیم نشان داده‌اند که اولیگونوکلوئوتید غنی از G می‌تواند با رشته پلی پیریمیدین DNA در جایگاه اتصال SP1 تریپلکس تشکیل داده و به این ترتیب از اتصال پروتئین SP1 جولوگیری بعمل آورد. بنابراین تشکیل تریپلکس در جایگاه اتصال SP1 و جولوگیری از اتصال این عامل می‌تواند نسخه‌برداری از ژن DHFR را متوقف سازد. بایستی اضافه کرد که هرچند جایگاههای اتصال SP1 در پروموتور بسیاری از ژنهای یوکاریوتیک شناسایی شده است، اما نقش دقیق این پروتئین در فرایند رونویسی هنوز به درستی روشن نشده است. بنظر می‌رسد که این پروتئین برای نسخه‌برداری از برخی ژنها از جمله ژن DHFR ضروری می‌باشد (۵). این پژوهشها همچنین نشان می‌دهد که هرچند حضور ردیفهای پلی پورین - پلی پیریمیدین در مولکول DNA دو رشته‌ای، تسهیلاتی را برای تشکیل تریپلکس فراهم می‌آورد، اما یک ضرورت مطلق برای ایجاد ساختمان سهرشته‌ای به حساب نمی‌آید. چنانچه در شکل ۶ نشان داده شده است، در جایگاه اتصال SP1 یکی از رشته‌های DNA غنی از G و دیگری غنی از C می‌باشد اما به طور کامل پلی پورین یا پلی پیریمیدین نیست (۵).

شکل ۶- تشکیل تریپلکس هدفمند شده الیگونوکلوئوتیدی به ردیفهای اتصال SP1 مربوط به پروموتور ژن DHFR

جایگاه I

5'-GCGCCGGGGCGGGGGGGCGGGGGCTCGCTGCACAAA TAGGGACGAGGGGGCGGGGGCGGC...3'
3'-CGCGGCCCCGCCCCCGCGGAGCGGACGTGTTATCCCTGCTCCCGCGCCCCGCGC...5'

GR19

5'-CGGGGCGGGGGGGCGGGGC-3'

CR19

5'-GCCCCGCCCCCGCCCCG-3'

GR10

5'-GGGGCGGGGC-3'

SB14

5'-CGGGGCGGGGGGC-3'

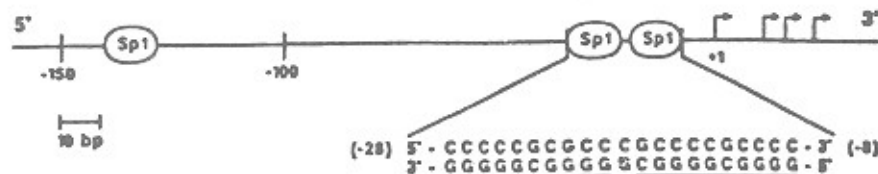
بسیاری از سرطانهای انسانی به خوبی روشن شده است و همین امر پژوهشگران را بر آن داشته است تا بدنبال ممانعت کننده‌هایی باشند

مثال دیگری که نقش تریپلکس را در کنترل بیان ژن نشان می‌دهد مربوط به انکوژن Ha-ras انسانی است (۲). نقش انکوژنهای ras در

عوامل اتصال به DNA می‌باشند) در یک ناحیه ۲۱ جفت بازی (-۸ تا -۲۸) در بالا دست ژن قرار گرفته‌اند و رونویسی از این ژن مهم را کنترل می‌کنند. این ناحیه از پروموتور غنی از جفت بازهای G:C می‌باشد که در شکل ۷ نشان داده شده است. ردیف غنی از G:C که در پروموتور انکوژن Ha-ras وجود دارد و

که بتوانند به نحو اختصاصی از نسخه برداری انکوژن ras جلوگیری کنند. پروموتور انکوژن Ha-ras انسانی شامل سه جایگاه برای اتصال عامل رونویسی SP1 می‌باشد که برای عمل نسخه برداری از ژن ضروری است. دو عدد از این جایگاههای اتصال SP1 (که جایگاههای اصلی شروع رونویسی بوده و محل مناسبی برای

شکل ۷. نقشه پروموتور Ha-ras انسانی با سه جایگاه اتصال SP1 و ردیف ۲۱ جفت بازی غنی از G:C



ردیف هدف تریپلکس

تریپلکس در پروموتور C-myc در ناحیه ۱۱۵- تا ۱۴۲- قرار گرفته است. چنین بنظر می‌رسد که تشکیل تریپلکس مکانیسمی برای مهار رونویسی است که می‌تواند بیان ژن myc را کنترل کند. مک‌شَن (Meshan) و همکارانش نشان دادند یک الیگونوکلوئید که با جایگاه اتصال SP1 در ویروس HIV-1 تریپلکس تشکیل می‌دهد می‌تواند از رونویسی ژنهای ویروسی در سلولهای آلوده جلوگیری نماید. زاید در سال ۱۹۹۴ تعداد بیشتری الیگونوکلوئید که می‌توانند با جایگاههای اتصال عوامل رونویسی، تریپلکس ایجاد کرده و رونویسی را مهار نمایند گزارش شده است (۲).

کاربردهای پزشکی و خواص درمانی مولکول DNA سه رشته‌ای

کار بر روی خواص درمانی و کاربردهای پزشکی مولکول سه رشته‌ای DNA نیز به سرعت در حال انجام است. از آنجا که احتمال داده می‌شد که DNA تریپلکس ممکن است از فرایند رونویسی ژن‌ها جلوگیری کند، اولین پژوهشهای تجربی از سال ۱۹۸۷ آغاز شد و طی آن هوگان (Hogan) و همکارانش نشان دادند که حداقل در شرایط آزمایشگاهی، DNA تریپلکس قادر است به صورت انتخابی روی یک ژن مشخص عمل کند. این پژوهش روی ممانعت از فعالیت یک ژن انسانی به نام myc متمرکز بود. یک سال بعد پژوهشگران فرانسوی نشان دادند که اسید نوکلئیک مصنوعی که به عنوان رشته سوم به کار می‌رود، می‌تواند عوامل رونویسی را که

محل اتصال عامل رونویسی SP1 می‌باشد به عنوان هدفی برای تشکیل تریپلکس محسوب می‌شود. به طور کلی وجود نواحی غنی از G:C که محل اتصال عوامل SP1 می‌باشند از جمله ویژگیهای بسیاری از پروموتورهای یوکاریوتیک است (۲). یک گروه هفت نفره از پژوهشگران دانشگاه آلاباما (Alabama) با هدف کنترل انکوژن Ha-ras در سطح رونویسی، اقدام به طراحی و ساخت الیگونوکلوئیدهایی کرده‌اند که می‌توانند با نواحی غنی از G:C پروموتور انکوژن، تریپلکس تشکیل داده و از عمل رونویسی آن جلوگیری نمایند. الیگونوکلوئید ساخته شده می‌تواند با رشته غنی از پورین DNA در ناحیه -۸ تا -۲۸ پروموتور، یک ساختار ماریچ سه رشته‌ای ایجاد کند. رشته الیگونوکلوئید نسبت به رشته غنی از پورین به صورت موازی ناهمسو قرار می‌گیرد. ویژگی خاص ردیف هدف در DNA دورشته‌ای تعداد گوانین موجود در جفت بازهای G:C می‌باشد (۲).

توانایی الیگونوکلوئیدهایی که در تشکیل تریپلکس برای رقابت با پروتئین‌هایی که به محل‌های خاصی در DNA متصل می‌شوند، شرکت می‌کنند برای اولین بار در سال ۱۹۸۹ توسط ماهر (Maher) و همکارانش گزارش شد. در این گزارش آمده است که تشکیل تریپلکس می‌تواند از اتصال Ava I methylase و Taq I methylase جلوگیری کند.

در سال ۱۹۹۱ پوستل (Postel) و همکارانش نشان دادند که تشکیل تریپلکس بوسیله پروموتور C-myc از عمل رونویسی آن در سلولهای سالم انسانی جلوگیری بعمل می‌آورد. محل تشکیل

مولکولهای RNA و DNAی دو رشته‌ای، فن لکه‌گذاری تریپلکس (Triplex Blotting) ابداع شد. به طور کلی تشکیل تریپلکس بین الیگونوکلوئید RNA و DNAی دو رشته‌ای نشانگر (پروپ) رادیواکتیو که منجر به شناسایی و تشخیص RNAی خاص در کل RNA سلولی می‌گردد، لکه‌گذاری تریپلکس گفته می‌شود (۹). لکه‌گذاری تریپلکس مشابه روشهای لکه‌گذاری ساترن و نورترن می‌باشد. در این روش جدید، DNAی دو رشته‌ای رادیواکتیو به عنوان پروپ به کار می‌رود. این DNA می‌تواند با ردیف خاصی از RNA هیبرید (دو رگه) شده و با ایجاد تریپلکس، موجبات شناسایی آن RNA را فراهم آورد. شرایط گوناگون دو رگه‌سازی مانند pH، درجه حرارت و قدرت یونی می‌تواند بر تشکیل تریپلکس تأثیر گذارد. در شکل ۸ مولکول دو رشته‌ای DNA که پروتئوآنکوژن B2/neu HER2/c-erb می‌باشد که به عنوان پروپ عمل می‌کند. این ناحیه از DNA که به صورت جورپورین - جورپیریمیدین است در شکل تریپلکس شرکت می‌کند.

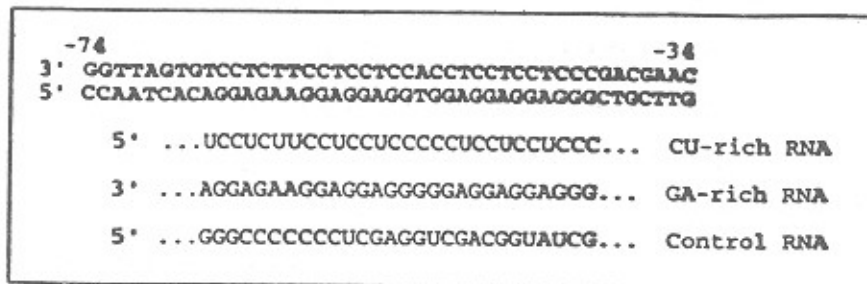
ردیف RNA غنی از CU می‌تواند به طور محکم به DNAی دورشته‌ای متصل شده و تشکیل تریپلکس دهد. ایجاد تریپلکس در

موجب تنظیم ژن در موجودات یوکاریوت می‌شوند، سد کند. جذب چنین رشته‌های سوم مصنوعی به داخل هسته می‌بایستی اصلاح شود. هوگان به شدت تحت تأثیر کاربردهای درمانی توانایی این روش، که از لحاظ نظری سبب سد شدن فعالیت هر ژنی می‌شود، قرار گرفت، تا جایی که یک شرکت دارویی موسوم به "تریپلکس" را تأسیس کرد و روشهای درمانی جدیدی را بر مبنای DNA سه رشته‌ای ایجاد کرد. او و همکارانش همچنین نشان دادند که یک DNAی صناعتی می‌تواند از سرعت همانندسازی ویروسها در سلولهای آلوده شده در محیط کشت مصنوعی بکاهد. امکان دیگر کاربرد DNAی سه‌رشته‌ای در سقط جنین است. چنانچه می‌دانیم هورمون پروژسترون تحریک کننده دیواره رحم است و برای جایگزینی جنین ضروری است. DNAی تریپلکس ممکن است با سد کردن فعالیت ژنهای محرک تولید پروژسترون، مانع جایگزینی جنین شود (۳). در مورد جلوگیری از رونویسی ژنهای ویروس HIV نیز قبلاً اشاره شد.

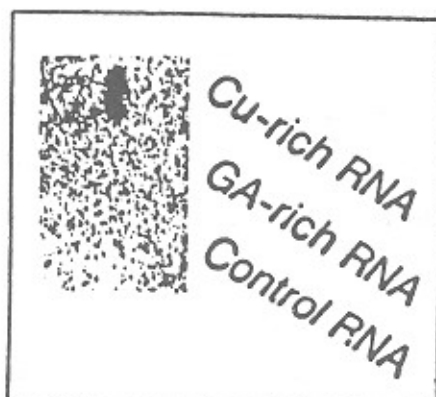
فن لکه‌گذاری تریپلکس

در سال ۱۹۹۴ با استفاده از توانایی تشکیل تریپلکس بین

شکل ۸- پروپ کاوشگر دو رشته‌ای DNA و ردیفهای RNA ایجاد شده در



شکل ۹- فن لکه‌گذاری تریپلکس توسط RNAی ایجاد شده در محیط خارج از موجود زنده



این حالت به pH بستگی داشته و جهت آن به نحوی است که رشته RNA موازی رشته DNA پلی‌پورین بوده و درون شیار بزرگ DNA قرار می‌گیرد. تشکیل ساختار مارپیچ سه‌رشته‌ای بین RNA غنی از GA و DNAی دورشته‌ای، تاکنون در هیچ شرایطی گزارش نشده است.

در یک تجربه آزمایشگاهی برای انجام لکه‌گذاری تریپلکس، RNAهای مختلف از جمله RNAهای غنی از GA و CU با روش الکتروفورز از یکدیگر جدا شده و به یک فیلتر نایلونی انتقال یافتند. سپس با استفاده از پروپ DNAی دو رشته‌ای نشاندار شده با ^{32}P عمل دورگه‌سازی روی فیلتر صورت گرفت. در شکل ۹ نتیجه آزمایش که در آن RNA غنی از CU به دلیل تشکیل تریپلکس، با دقت و حساسیت بالایی مورد شناسایی قرار گرفته است نشان داده

پزشکی آن به طرز تصاعدی در حال انجام است. در پزشکی مولکولی، این مولکول می‌تواند در کنترل همانندسازی DNA، رونوشت برداری از ژنها و فرایند ترجمه (پروتئین‌سازی) به عنوان یک ابزار مولکولی دقیق عمل کرده به مثابه یک استراتژی جدید برای مقابله با بیماریهای مهم و خطرناک متعدد - مانند ایدز و سرطان - به کار رود.

منابع

- 1- Anna K. Shechyolkina, Edward N. Timofeev, Olga F. Borisova, et al (1994) The R-form of DNA does exist. FEBS letters, 339, 113-118.
- 2- Charles Mayfield, Scot Ebbinghaus, Jay Gee, et al. (1994) Triplex Formation by the Human Ha-ras promoter Inhibits SP1 Binding and in vitro Transcription. The Journal of Biological Chemistry, 269, 27, 18232-18238.
- 3- David Davies. (1991). Triplex DNA Finally Comes of Age. Science, 252, 1374-1375.
- 4- David A. Hartman, Shu-Ru Kuo, Thomas R. Broker and et al. (1992). Intermolecular Triplex Formation Distorts the DNA Duplex in the Regulatory Region of Human papillomavirus Type -11. the Journal of Biological chemistry, 267,8,5488-5494.
- 5- Jay E. Gee, Scott Blume, Richard C. Snyder, and et al. (1992). Triplex Formation prevents SP1 Binding. J. Biol. Chem., 267, 16, 11163-11167.
- 6- Kazazian H.H., Wong C., Youssoufian H., and et al, (1988). Haemophilia A resulting from de novo insertion of L1 sequences represents a novel mechanism for mutation in man, Nature, 332, 164-166.
- 7- Ryoiti Kiyama, Naoko Nishikawa and Michio Oishi, (1994). Enrichment of human DNAs that Flank poly (dA), poly(dT) Tracts by Triplex DNA Formation, J. Mol.Biol., 237, 193-200
- 8- Shindo H., Torigoe H. and sarai A., (1993), Thermodynamic and kinetic studies of DNA triplex formation of an oligohomopyrimidine and a matched duplex by filter binding assay, Biochemistry, 32, 8963-8969.
- 9- Short Technical Reports. (1994). Biotechniques, 16, 6, 1070-1071.
- 10- Singer, M. and Berg, P. (1991), Gene and Genome, University Science Books and Blackwell Scientific publications.
- 11- Sridhara Rao B., (1994). Pausing of simian virus 40 DNA replication fork movement in vivo by (dG-dA)n, (dT-dC)n tracts. Gene, 140, 233-237.
- 12- Vladimir sklenar and Juli Feigon, (1990), Formation of a stable triplex from a single DNA strand, Nature, 345, 836-838.
- 13- Zhurkin V.B., Raghunathan G., Ulyanov N.B. and et al, (1994), A parallel DNA Triplex as a Model for the Intermediate in Homologous Recombination, J. Mol. Biol., 239, 181-200.