

تلومرها، انتهای کروموزوم و آنزیم تلومراز به عنوان نشانگرهای زیستی سرطان

علیرضا زبرجدی^{۱*}، هادی هاشم زاده^۱، الهام طراوت^۱

۱- پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه رازی، گروه مهندسی زراعت و اصلاح نباتات

۲- گروه پژوهشی بیوتکنولوژی مقاومت به خشکی، دانشگاه رازی کرمانشاه

چکیده/ تلومرها یا ترکیبات نوکلئوپروتئینی، کمپلکس‌هایی هستند که در انتهای کروموزوم‌های خطی یوکاریوتی قرار گرفته و دارای وظایف حیاتی بسیاری از جمله حفاظت از انتهای کروموزوم‌ها، تکمیل همانندسازی انتهای کروموزوم‌ها، معیاری برای مدت زمان زنده ماندن سلول، سازمان‌دهی صحیح کروموزوم‌ها در هسته، تنظیم بیان برخی ژن‌ها و غیره می‌باشند. در طی هر تقسیم سلولی بدلیل وجود مشکل انتهایی همانندسازی، طول تلومرها پیوسته کاهش می‌یابد که سبب توقف چرخه سلولی می‌گردد. از اینرو تلومرها به عنوان ساعت کنترل کننده درونی، تعداد تقسیمات سلولی را تعیین می‌کنند. تلومراز آنزیمی ریونکلئوپروتئینی دارای فعالیت رونویسی معکوس می‌باشد که با اضافه کردن توالی تکراری DNA به انتهای ۳' رشته DNA سبب حل این مشکل می‌شود. در حدود ۹۰٪ از سلولهای سرطانی دارای فعالیت بالای تلومرازی می‌باشند که سبب می‌شود این سلولها دارای رشد نامیرا باشند. برخلاف این سلولها، سلولهای سوماتیکی دارای فعالیت بالایی نمی‌باشند. بنابراین تجزیه فعالیت تلومراز سلولهای سرطانی می‌تواند بعنوان ابزار تشخیص باشد.

واژگان کلیدی: تلومر؛ تلومراز؛ پروتئین‌های متصل به تلومر.

مقدمه

در حین مطالعه مگس سرکه با پراش اشعه ایکس متوجه شد که نمی‌تواند نقاط انتهایی را حذف کند (۲) خانم McClintock با مطالعه ژنوم ذرت مشاهده کرد که شکست در نقاط انتهایی کروموزوم موجب تشکیل کروموزوم‌های دو سانتومری^۲ می‌شود (۴،۵)، DNA تلومری شامل توالی تکراری پشت سرهم با طول زیاد است (۲) که پس از این توالی‌ها، تک رشته غنی از باز گوانین^۳ قرار گرفته که برای حفاظت از تلومرها و ساخت تلومرهای جدید ضروری است (۶). توالی تکراری به وسیله پروتئین‌های شلترین^۴ و همراه در برگرفته می‌شوند (۷).

تلومر^۱ یا ناحیه انتهایی کروموزوم خطی (۱) در سال ۱۹۳۰ بعنوان جزء ضروری در پایداری دو انتهای کروموزوم کشف (۲) و برای اولین بار در سال ۱۹۳۸ توسط Muller نامگذاری شد که ازدوریشه یونانی meros (بخش) و telos (انتها) گرفته شده است (۳)، وی

* علیرضا زبرجدی، PhD

عضو هیات علمی پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه رازی،

گروه مهندسی زراعت و اصلاح نباتات

پست الکترونیک: Zebarjadiali@yahoo.com

تاریخ دریافت: ۹۱/۱۰/۲۷ • تاریخ پذیرش: ۹۱/۱۲/۲۴

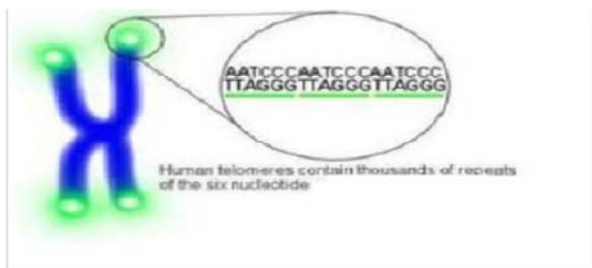
1- Telomere

2- Dicentric

3- G-rich

4- Shelterin

تشکیل می‌دهند، در انتهای رشته پیشرو یک تک رشته G-rich وجود دارد این تک رشته که به 3'-overhang (برآمدگی در انتهای رشته ۳) معروف است در گونه‌های مختلف متفاوت بوده به طوری که در نوعی پروتوزوا^{۱۵} طول آن به ۱۶ نوکلئوتید ولی در موش و انسان بین ۱۰۰-۵۰ نوکلئوتید متغیر است (شکل ۱). این توالی‌ها با پروتئین‌های تلومر اثر متقابل دارند (۵,۷,۱۰).



شکل ۱: توالی تکراری DNA تلومری انسان و موش

در نواحی تلومری پروتئین‌های شلترین و دیگر پروتئین‌های همراه قرار دارند که سبب حفاظت از این نواحی شده به طوری که تنظیم طول تلومر به کمک این پروتئین‌ها صورت می‌گیرد. پروتئین‌های اصلی موجود در این نواحی به دو گروه تقسیم می‌شوند: گروه اول که به تک رشته^{۱۶} قرار گرفته در انتهای کروموزوم متصل شده و گروه دوم که به دو رشته قرار گرفته در طول DNA تلومری متصل می‌شوند (۲). این دو گروه به نوبه خود ممکن است در تشکیل حلقه‌ها نقش داشته باشند (جدول ۱).

حلقه تلومری و حلقه جایگزین^{۱۷}

در تلومر تک رشته انتهایی غنی از گوانین (G) آماج حملات آنزیم‌های تجزیه کننده اسید نوکلئیک قرار می‌گیرد، به همین دلیل این تک رشته با یک تاخوردگی^{۱۸} و برگشت به درون DNA تلومری توسط پروتئین‌های

کروموزوم‌های خطی به منظور همانندسازی^۵ کامل باید مشکل انتهایی همانندسازی خود را رفع کنند، DNA پلی‌مرازها قادر به رفع این مشکل نبوده و نیاز به آنزیم ریبونوکلئوپروتئینی به نام تلومراز است (۱)، تلومراز دلیل عمده نامیرایی^۶ سلول، و ترکیب کلیدی سلول‌های سرطانی است (۸). در حدود بیش از ۹۰ درصد سلول‌های نامیرا و در اغلب سلول‌های سرطانی این آنزیم دارای فعالیت زیادی است (۲). وجود بسیار زیاد این آنزیم در سلول‌های سرطانی به عنوان نشانگر زیستی^۷ (۸) و نیز عدم حضور آن در سلول‌های نرمال بعنوان یک هدف مناسب برای داروهای ضد سرطان تلقی می‌شود (۳). درمان سرطان از دیرباز مورد توجه اغلب محققان بوده به طوری که با مهار کردن آنزیم تلومراز این سلول‌ها می‌توان آن‌ها را به طرف کاهش قدرت سلولی یا القاء مرگ سلولی^۸ سوق داد (۷,۹). از آنجا که برای انجام هرچه بهتر هر کاری باید شناخت و اشراف کافی نسبت به موضوع داشت، مسلماً در درمان سرطان نیز شناخت تلومر، تلومراز، اجزاء تشکیل دهنده آن‌ها و طرز مهار آنزیم تلومراز جالب توجه است.

بیولوژی تلومر، محتوی DNA تلومری و پروتئین‌های متصل شونده به تلومر^۹:

همان گونه که ذکر شد تلومرها ساختار نوکلئوپروتئینی در انتهای کروموزوم‌های خطی هستند (۱۰). کوتاه شدن تلومر با طول عمر سلول رابطه‌ی مستقیمی داشته و همانند یک ساعت درونی^{۱۱} کنترل کننده تعداد تقسیمات سلولی است. DNA در این مناطق بوسیله پروتئین‌های شلترین تشکیل T-loop و D-loop (حلقه‌های تلومری و جایگزین حلقه‌هایی می‌باشند که در تلومر ایجاد می‌شوند، توضیحات تکمیلی در ادامه متن آورده شده است) را می‌دهند (۶). نوکلئوزوم‌ها در این نواحی با بقیه نوکلئوزوم‌های کروموزوم متفاوت و دارای ۴۰ جفت باز کمتر هستند (۱۱,۱۲,۱۳)، در ادامه به شرح مختصری از موارد ذکر شده پرداخته می‌شود.

توالی DNA در تلومرها شامل تکرارهای پشت سرهم^{۱۲} غنی از بازهای GT^{۱۳} می‌باشد، در تترایمنا^{۱۴} (TTGGGG)n، در نوعی مژک دار (TTTTGGGG)n و در انسان و موش به شکل (TTGGG)n مشاهده می‌شود. این توالی‌ها مربوط به رشته پیشرو بوده اما در رشته پیرو به شکل C-rich بوده که با هم DNA دو رشته‌ای تلومر را

5. End-replication problem
6. Immortality
7. Biomarker
8. Apoptosis
9. Telomere Binding Protein or TBPs
10. Internal Clock
11. Telomeric loops & Displacement loops
12. Tandem Repeat
13. GT-rich
14. *Tetrahymena thermophila*
15. *Oxytricha trifallax*
16. 3'-overhang or G-rich
17. Telomeric loop(T-loop) & Displacement loop(D-loop)
18. Folding

جدول ۱: پروتئین های همراه تلومر در پستانداران (۱۰)

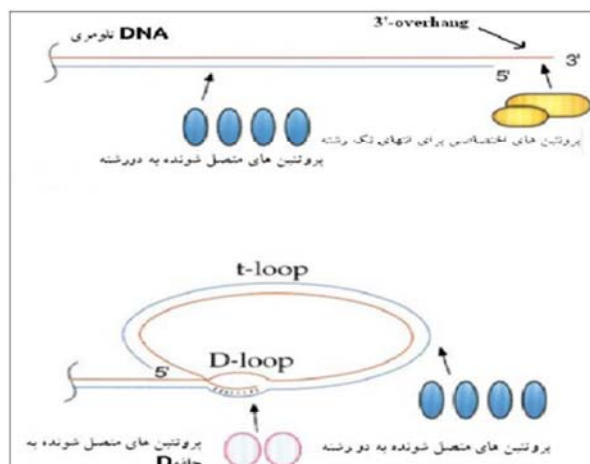
نام پروتئین	خصوصیات	منبع
TRF1	اتصال به DNA دو رشته‌ای تلومر؛ تنظیم منفی طول تلومر	Chong et al; ۱۹۹۵
TRF2	اتصال به DNA دو رشته‌ای تلومر؛ تنظیم منفی طول تلومر؛ جلوگیری از الحاق انتهایی کروموزوم‌ها؛ مورد نیاز بودن برای تشکیل فرم T-loop	Broccoli et al; ۱۹۹۷
(TANK ^۲ ; Tankyrase(TANK ^۱))	اثر متقابل با TRF ^۱ ؛ دارای فعالیت پلی‌مرازی (poly-ADP(Ribose)؛ تنظیم مثبت طول تلومر به وسیله ADP-پلی‌ریبوزیلاسیون غیر فعال سازی TRF ^۱	Smith et al; ۱۹۹۸ - Kaminker et al; ۲۰۰۱
TIN2	اثر متقابل با TRF ^۱ ؛ تنظیم مثبت طول تلومر به وسیله کنترل عمل TRF ^۱	Kim et al; ۱۹۹۹
HRP1	اثر متقابل با TRF ^۲ ؛ تنظیم مثبت طول تلومر	Li et al; ۲۰۰۰
Ku	اثر متقابل با TRF ^۱ و TRF ^۲ ؛ اتصال به DNA ی انتهایی و جزئی از پروتئین کیناز وابسته به DNA برای ترمیم شکست‌های دورشته‌ی انتهایی کروموزوم	Hsu et al; ۲۰۰۰ – Song et al; ۲۰۰۰
RD50/MRE11/NBS1	کمپلکس ترمیم DNA؛ بخش کمکی تلومر؛ NBS ^۱ اثر متقابل با تلومر در زمان S-phase دارد.	Zhu et al; ۲۰۰۰

در واقع تشکیل D-loop و T-loop بدلیل تاخوردگی تک رشته انتهایی 3'-overhang به عقب می‌باشد (۳). بوجود آمدن حلقه‌های تلومری علاوه بر حفاظت از 3'-overhang سبب می‌شوند که آنزیم تلومراز نتواند این تک رشته را بعنوان سوستر قرار دهد (۱۰)، تا مکانیسمی برای تنظیم طول تلومر نیز باشد. تشکیل حلقه‌ها یکی از وظایف تلومرها به منظور حفاظت از DNA خود است.

تلومراز^۲:

آنزیم تلومراز، کمپلکسی ریونوکلوپروتئینی است که دارای فعالیت رونویسی معکوس می‌باشد. این آنزیم که در افزایش طول تلومر دخیل بوده (۲۰)، از دو زیر واحد پروتئینی^{۲۱} و اسید نوکلئیکی^{۲۲} تشکیل شده است، زیر واحد پروتئینی این آنزیم در تتراهیمنا دارای دو پلی‌پپتید p۸۰ و p۹۰ (دو نوع پلی‌پپتید که دارای وزن مولکولی ۸۰ و ۹۰ کیلو دالتون می‌باشند) است (۲،۲۱). p۸۰ به RNA تلومراز و p۹۰ به آغازگر نواحی تلومریک اتصال می‌یابد (۱۴). این دو جزء برای عمل تصحیح‌کنندگی^{۲۳}

شلتزین مانند TRF^۱ و TRF2 امکان حفاظت از خود را مهیا می‌سازد. بنابراین G-rich که به شکل تک رشته بود وارد DNA ی دورشته‌ای می‌شود با چنین عملی دو حلقه تشکیل می‌شود: حلقه تلومری که حاصل DNA تکراری در طول تلومر، با پروتئین‌های همراه و دیگری حلقه جایگزین یا D-loop که حاصل تک رشته انتهایی در ناحیه 3'-overhang با پروتئین‌های همراه است (۶) (شکل ۲). با قرار گرفتن تک رشته به داخل DNA تکراری دو رشته در طول تلومر، سه رشته بوجود می‌آید که یکی از رشته‌های دو رشته بدلیل اینکه نمی‌تواند پیوندی داشته باشد تشکیل حلقه جایگزین را می‌دهد.



شکل ۲: D-loop و T-loop در اثر تاخوردگی 3' انتهایی به داخل دو رشته

19. telomere-repeat binding factor-1 and 2.
20. Telomerase
21. TERT or Telomerase Reverse Transcriptase
22. TR / TERC or Telomerase RN
23. Proofreading

کمی متفاوت بوده و این آنزیم برخلاف بقیه از الگوی درون خود برای این منظور استفاده می‌کند.

بدلیل وجود مشکل انتهایی همانندسازی، تلومرازها از کاهش طول تلومر در طی هر دور همانندسازی جلوگیری می‌کنند اما با فعالیت پیوسته تلومراز، دائم به طول تلومر اضافه می‌شود. بنابراین روند طول‌سازی تلومر تا کجا ادامه می‌یابد یا چه عواملی سبب کنترل اندازه طول تلومر می‌شوند. سه مدل غالب برای این منظور ارائه شده (۱۵) و در همه نظریه‌ها اثر متقابل TBP ها با نقاط تلومری به چشم می‌خورد:

۱- مدل عامل محدود کننده: در این مدل پروتئین‌های TBP ها به تکرارهای اضافه شده متصل و مانع پیشروی بیشتر می‌شوند. در اینجا تلومراز مهار نمی‌شود.

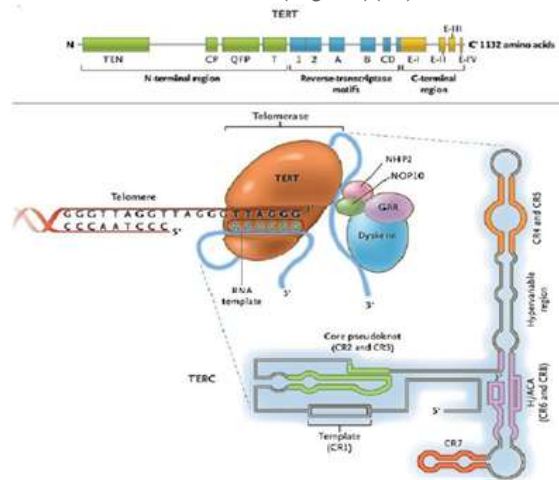
۲- مدل تنظیم فعالیت تلومراز: TBP ها با اتصال به تلومراز تعداد تکرارهای اضافه شده را کنترل می‌کنند.

۳- مدل پردازش تلومر: TBP ها سبب شکستن تکرارهای جدید اضافه شده به انتها می‌شوند در این مدل طول رشته C-rich نیز به وسیله بیان بیش از حد ژن Rap¹ که سبب ختم سنتز رشته C شده، تنظیم می‌شود.

سه مدل ارائه شده ممکن است برای همه یوکاریوت‌ها صادق نباشد، Blackbu RNA, McEache RNA (۱۹۹۶) در مورد جهش یافته *Kluyveromyces lactis* پیشنهاد کردند که اثر متقابل پروتئین-پروتئین سبب تاخوردگی و به عقب برگشتن تک رشته آزاد انتهایی و دو رشته و در نهایت ایجاد حلقه‌ها^{۲۷} شده و عوامل ختم سبب می‌شوند که دیگر به طول تلومر اضافه نشود.

آنزیم تلومراز در کوتاه یا طویل شدن تلومر نقش دارد و می‌تواند مسیر دوگانه‌ای را طی کند، به طوری که از یک طرف در سلول‌های طبیعی، کوتاه شدن تلومر مانند یک مکانیسم از شکل‌گیری تومور جلوگیری کرده، رفته رفته در اثر تقسیمات متوالی، از طول تلومر کاسته شده و نهایتاً موجب خروج سلول از چرخه سلولی و ورود به مرحله پیری سلول^{۲۸} می‌شود، جایی که دیگر سلول تقسیم نمی‌شود و نهایتاً می‌میرد (۲۴، ۲۵، ۲۶). مردن یک سلول به وسیله انتقال پیامی که از طرف تلومر صادر شده صورت می‌گیرد.

ضروری هستند. پیشنهاد شده که در ساکارومیس سرویزیه^{۲۴} ژن *EST*^{۲۵} رمز کردن این پروتئین‌ها را برعهده دارد (۱۰). زیر واحد پروتئینی دارای ۱۱۳۲ اسید آمینه و ۱۲۷ کیلو دالتون وزن است (۷، ۲۰). زیر واحد RNA آن از نظر طول در موجودات تفاوت داشته، در تراهیمنما دارای ۱۵۹ نوکلئوتید و حاوی ۹ تکرار از الگوی 5'-CCCCC-3' است (۱۰) (شکل ۳).



شکل ۳: زیر واحدهای آنزیم تلومراز (۱۹)

ترکیب پروتئینی آنزیم، فعالیت کاتالیتیکی ترانسکریپتاز معکوس را بوسیله الگو قراردادن RNA آنزیم انجام می‌دهد و توالی‌های تکراری را به انتهای آزاد تلومر اضافه می‌کند طوری که ابتدا تلومراز با شناسایی تلومر به این نواحی اتصال یافته و با الگو قرار دادن RNA، نوکلئوتیدهای محیط را به انتهای ۳' آزاد متصل کرده و سبب افزایش طول تلومر می‌شود (۲۳). اگر فرض شود RNA الگو در تلومراز دارای توالی 5'-CUCCCUC-3' باشد تلومراز توالی تکراری پشت سرهم به شکل 5'-TTGGG-3' را جهت طول‌سازی DNA تلومری اضافه می‌کند (۱۸). لازم به ذکر است که در هر بار تلومراز یک قطعه هگزامری (۶ نوکلئوتیدی) را بوسیله انتهای ۵' RNA خود به انتهای ۳' آزاد تلومر اضافه می‌کند و برای تکرار این عمل یعنی اضافه کردن تکرارهای بعدی، RNA الگو باید با جابجا شدن و تغییر موقعیت تکرارهای بعدی را اضافه کند و DNA انتهای ۳' آزاد را سنتز کند (۲۳)، به همین دلیل تلومراز را آنزیم ریورس ترانسکریپتاز می‌نامند زیرا با الگو قرار دادن RNA خود، سبب رونویسی معکوس DNA تلومری می‌شود. البته این نوع ریورس ترانسکریپتاز با بقیه‌ی آنزیم‌های ریورس ترانسکریپتاز

24. *Saccharomyces cerevisiae*

25. Ever shorter telomeres 1

26. Repressor/activator site-binding protein

27. Loops

28. Senescence

توضیحات در جدول ۱) منجر به الحاق انتهایی تلومر- تلومر شده است.

۵) عقیده بر این است که تلومر به منظور استقرار و سازمان یافتن مناسب کروموزوم در هسته نقش دارند. (و نقش در تنظیم بیان برخی ژن ها.

فعالیت هلیکازی تلومر:

هلیکازها^{۲۶} آنزیم‌هایی هستند که به وسیله هیدرولیز TP و تبدیل انرژی شیمیایی درون آن به انرژی مکانیکی سبب شکسته شدن پیوند هیدروژنی بین جفت بازها در اسیدهای نوکلئیک می‌شوند (۱۵،۱۶) مثال ساده آن ذوب^{۲۷} دورشته DNA و تبدیل آن به تک رشته می‌باشد. در ناحیه تلومری به دلایل زیر این خصوصیت مهم وجود دارد وهلیکازها در نگهداری تلومرها نقش دارند (۱۷).

الف) به منظور همانندسازی کامل انتهایی می‌بایست T-loop و D-loop ها باز شوند و پروتئین‌های موجود در این ناحیه کنار گذاشته شوند تا بتوان همانندسازی کامل را انجام دهند.

ب) پردازش انتهایی و کلاک گذاری تلومر^{۲۸}

ج) بازسازی کروماتین‌های تلومری

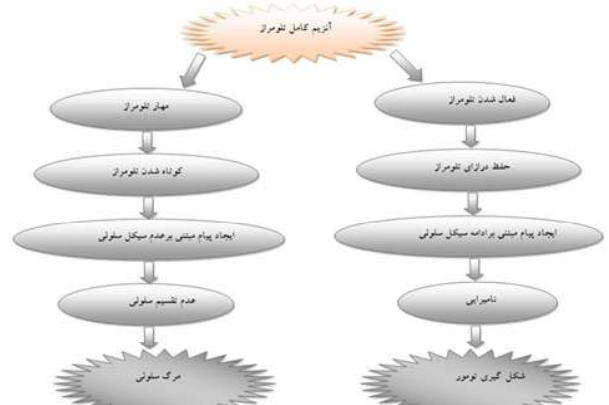
۵) متصل شدن به تلومراز و تنظیم آن: تلومراز برای اینکه بتواند تکرارهای نوکلئوتیدی را به انتهایی overhang-۳' اضافه کند می‌بایست بعد از اضافه کردن تکرار اول، RNA الگوی خود در طول تلومر را جایجا کند که این کار را هلیکازها برای تلومراز تسهیل می‌کنند.

مشکل انتهایی همانندسازی:

زمانی که DNA پلی‌مراز از دورشته اصلی یا رشته‌های مادری کپی‌برداری می‌کند در انتهای ۵' رشته دختری در رشته پیرو^{۲۹} یک شکاف^{۴۰} بوجود می‌آید (۳)

و رشته دختری از رشته والدی قدری کوتاه‌تر می‌شود زیرا نسخه

اما از طرف دیگر با فعال شدن این آنزیم، طول تلومر حفظ و بدلیل عدم انتقال پیام از ناحیه تلومر، نامیرایی رخ می‌دهد و سلول نامیرا به سلول سرطانی^{۳۰} تبدیل می‌شود و نهایتاً با افزایش فعالیت آن سبب تومورزایی^{۳۱} می‌شود. (شکل ۴).



شکل ۴: مسیر دوگانه آنزیم تلومراز، تومورزایی یا مرگ سلولی (۲۰)

وظایف تلومر:

گرچه هدف اصلی تلومرها حفظ یکپارچگی^{۳۱} کروموزوم‌ها، حفاظت از تجزیه شدن در برابر آنزیم‌هایی همچون نوکلئازها و جلوگیری از نوآرایی^{۳۲} یا الحاق انتهایی^{۳۳} می‌باشد (۱۴) اما وظایف دیگری را نیز برعهده دارند.

الف) حفاظت از انتهایی کروموزوم‌ها: سؤال اصلی که در این مورد پیش می‌آید این است که تلومرها چگونه سبب پایداری انتهایی می‌شوند؟ و چگونه از ایجاد شکست در انتهایی DNA جلوگیری می‌کنند؟ شواهدی وجود دارد که پروتئین‌های متصل شونده به تلومر (TBPs)^{۳۴} این کار را انجام می‌دهند (۶).

ب) تکمیل همانندسازی انتهایی کروموزوم: بدلیل نیاز DNA پلی‌مراز به انتهایی^۳ و پرایمر جهت همانندسازی، این آنزیم قادر به انجام کامل همانندسازی نیست، تلومراز با شناسایی نواحی تلومری این مشکل را رفع می‌کند (۱).

ج) معیاری برای مدت زمان زنده ماندن سلول: در سلول‌های سوماتیکی در واقع تلومرها تنظیم کننده تعداد دفعات تکرار شدن چرخه یک سلول می‌باشند.

بر اساس اثر مکانی تلومر^{۳۵} برخی ژنها که تا قبل از کوتاه شدن تلومرها خاموش بوده‌اند حال با از بین رفتن تلومرها، آنها روشن می‌شوند (۱۴).

د) در سلول‌های پستانداران بدلیل کوتاه شدن تلومر و نتیجتاً از بین رفتن پروتئین Ku (نوعی پروتئین شلترین در حفاظت از تلومر،

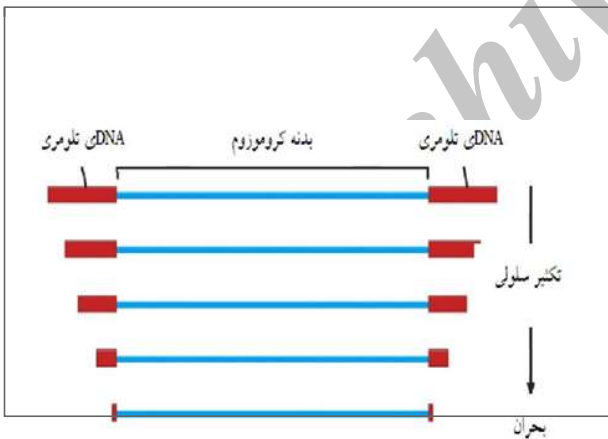
29. Cancerious cell
30. Tumorigenesis
31. Integrity
32. Rearrangement
33. End-to-End Fusion
34. Telomere Binding Proteins
35. Telomere position effect
36. Helicase
37. Melting
38. Capping & Processing
39. Lagging strand
40. Gap.
41. Leading strand

داشت. آنزیم تلومراز قادر است از طریق اضافه کردن تکرارهای پشت سرهم به انتهای ۳' هیدروکسیل در رشته مادری طول تلومر را جبران کند.

اهمیت تلومراز در پیری و سرطان:

در سال ۱۹۷۲ بعد از کشف واقعه مشکل همانندسازی انتهایی توسط James Watson (۴۰) و مرحله عدم فعالیت سلولی توسط Hayflick در سال ۱۹۶۱ در محیط *In vitro* (وی در سلول های کشت شده *in vitro* مشاهده کرد که سلول های طبیعی بعد از حدود ۵۰ بار تقسیم، وارد مرحله عدم فعالیت سلولی می شوند)، Olovnikov در سال ۱۹۷۳ توانست بین این دو پدیده رابطه ای را برقرار کند و نشان داد که، مشکل همانندسازی انتهایی موجب کوتاه شدن تلومرها در تقسیمات سلولی متوالی شده و تلومرها بعنوان ساعت کنترل کننده درونی تعداد تقسیمات سلولی را تعیین می کنند طوری که یک سلول تا چه تعداد می تواند تقسیم سلولی انجام دهد و در روند پیری نیز نقش دارد (۲۷، ۲۸، ۲۹) (شکل ۶).

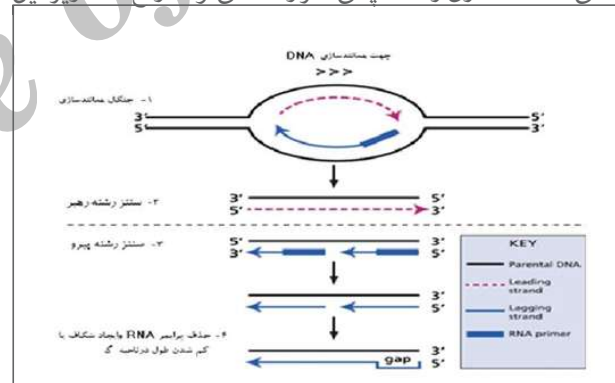
فرآیند پیری سلول شامل از بین رفتن مواد ژنتیکی، تجمع مواد متابولیکی تجزیه کننده، فعال شدن ژن های پیری و غیر فعال



شکل ۶: با تقسیمات سلولی متوالی و کوتاه شدن تلومر بحران سلولی رخمی دهد (۳۷).

کامل از رشته رهبر^{۴۱} ساخته می شود اما در رشته پیرو نقص بوجود می آید (شکل ۵). نقص یا کوتاه شدن رشته دختری به دو دلیل اتفاق می افتد (۱۸): دلیل اول این است که آغازگرهای مربوط به قطعه های اوکازاکی، ۲۰۰ جفت باز دورتر از خود قطعه ای اوکازاکی در رشته ی پیرو سنتز می شوند و اگر یک قطعه اوکازاکی در فاصله ای ۲۰۰ جفت بازی دورتر از انتهای ۳' رشته پیرو شروع گردد دیگر هیچ جایی برای اینکه آغازگر بعدی سنتز شود باقی نمی ماند و قطعه باقی مانده از رشته ی پیرو همانندسازی نمی شود بنابراین رشته دختری تازه سنتز شده از قطعه مادری اش کوتاه تر است.

دلیل دوم این است که، قطعه اوکازاکی آخر می تواند در انتهای ۳' رشته پیرو قرارگیرد اما آغازگر که از جنس RNA می باشد نمی تواند به DNA تبدیل شود زیرا برای این تبدیل نیاز است که یک قطعه اوکازاکی تشکیل شود و می بایست در مجاورت انتهای رشته پیرو قرار گیرد، و این دلیل کوتاه شدن رشته دختری است. همان گونه که ذکر شد کوتاه شدن طول یک رشته دختری در طی همانندسازی را DNA پلی مرز III نمی تواند رفع کند زیرا این



شکل ۵: مشکل انتهایی همانندسازی (۱۴)، وقتی که چنگال همانندسازی تشکیل می شود دو رشته DNA از هم باز می گردند و DNA پلی مرز سنتز رشته جدید را در جهت ۵' به ۳' آغاز می کند. رشته پیشرو به طور مستقیم از DNA مادری به شکل پیوسته ساخته می شود اما رشته پیرو فقط می تواند به شکل ناپیوسته سنتز شود به همین دلیل به قطعات پرایمر برای این منظور نیاز دارد. با حذف آخرین پرایمر از انتهای DNA در این ناحیه شکاف بوجود می آید که این شکاف سبب می شود یک رشته کوتاه تر از رشته ی دیگر باشد.

آنزیم برای شروع همانندسازی در رشته پیرو نیاز به انتهای ۳' هیدروکسیل^{۴۲} و یک آغازگر- البته در رشته پیرو- دارد (۱۹) حال اگر این مشکل رفع نشود رفته رفته از طول تلومر در طی هر تقسیم سلولی کاسته می شود و عواقب زیادی به دنبال خواهد

42. 3'-OH.

43. Longevity

پس بدین جهت این آنزیم می‌تواند بعنوان نشانگر زیستی^{۴۵} سرطان برای درمان این بیماری مدنظر باشد و راه‌های مهار آن بررسی شود.

دستاوردهای نوین در جهت درمان سرطان:

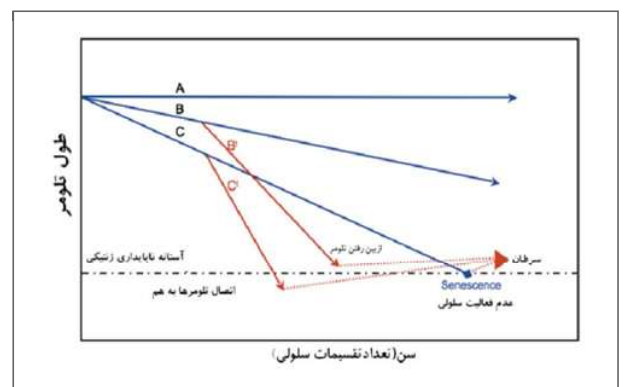
درمان سرطان از طریق مهار تلومراز مورد توجه اکثر محققان و دانشمندان واقع شده است. سلول‌های سرطانی، رویانی، رده زایا و بنیادی دارای سطح تلومرازی بالایی هستند اما از آنجا که هدف مهار تلومراز سلول‌های سرطانی است، این سوال پیش می‌آید که آیا اعمال تیمار در تلومراز اثری بر دیگر سلولها ندارد؟ اگرچه اثر جانبی بر اکثر سلولها دارد اما تنها در سلول‌های سرطانی تلومر کوتاه است و در دیگر سلولها طول تلومر بلندتر بوده و مهار تلومراز اثر چندانی روی این سلولها بدلیل طویل بودن طول تلومر ندارد. مواد ضدسرطان مختلفی وجود دارند که روی هر کدام از زیرواحدهای تلومراز اعمال می‌شوند. مهار زیرواحد^{۴۶} TERT: شامل استفاده از RNAAهای کوچک مداخله کننده (siRNA^{۴۷}) به منظور قطعه قطعه کردن mRNA زیرواحد پروتئینی، استفاده از^{۴۸} dsRNA یا RNAA دورشته‌ای در سلول‌های جنینی ابتدایی مانند سلول‌های جنینی کبد انسان برای تجزیه کردن TERT، استفاده از ملکول‌های کوچک نظیر آزیدوتیمیدین^{۴۹} که یک آنالوگ نوکلئوزیدی است و در جایگاه فعال^{۵۰} وارد شده و مؤثر واقع می‌شود، به کاربردن ترکیب مصنوعی کوچک و فاقد نوکلئوزید مثل BIBR۱۵۳۲ جهت مهار، کاهش اثر و فعالیت زیرواحدهای پروتئینی TERT در محیط آزمایشگاهی^{۵۱} و نهایتاً به کارگیری روشهای ایمنی درمانی که شامل به کارگیری مستقیم پپتیدهای TERT می باشد.

مهار کردن TR:

استفاده از ۳ و ۵- الیگو آدنیلات (۲-۵-A) بعنوان یک سیستم آنتی-سنس برای مهار زیر واحد RNAA. بدین نحو که بعنوان اینترفرون عمل کرده و با تداخل یک الگوی تک رشته، به طور

شدن ژن‌های طول عمر^{۴۳} می‌باشد. این فرایند در تمام سلول‌های سوماتیکی رخ می‌دهد (۲۰) و دلیل این امر این است که در این سلولها تلومرها دچار سائیدگی^{۴۴} یا فرسایش می‌شوند. کاهش طول تلومر تا مرحله بحرانی ادامه می‌یابد و بعد از این سلول دچار عدم تکثیر سلولی یا مرگ سلولی می‌شود البته قبل از مرحله آخر سلول می‌تواند مسیر دیگری را نیز در پیش گیرد و مانند سلول‌های سرطانی شود. در سلول‌های سرطانی، طول تلومرها به‌طور عمومی از سلول‌های نرمال کوتاه‌ترند اما بدلیل سطح بالای تلومراز در نتیجه فعالیت بیشتر آن در این قبیل سلولها، تلومراز طول تلومرهای کوتاه شده را حفظ می‌کند و اجازه می‌دهد سلول وارد مرحله مرگ سلولی شود (۲۳). تلومراز در سلول‌های زایا و سلول‌های بنیادی جنینی بیان می‌شود اما در اکثر سلول‌های سوماتیکی بالغ به ندرت یافت می‌شود. به همین دلیل در این سلولها کوتاه شدن تلومر می‌تواند جبران شود اما در سلول‌های سرطانی بدلیل بیان زیاد این آنزیم، طول تلومر حفظ و نامیرایی سلول را سبب می‌شود (شکل ۷). به نظر می‌رسد نامیرا بودن سلول‌های سرطانی با رشد تومور در جاندار سالم مشابه باشد و در انواع مختلف سرطان، نبودن پیری با فعال شدن تلومراز همراه است (۱۸).

سلول‌های سرطانی به سلول‌هایی گفته می‌شود که بر اثر موتاسیون یا حمله ویروس به سلول‌های سوماتیکی طبیعی ایجاد شوند.



شکل ۷: کوتاه شدن تلومر در vivo ممکن است با ادامه یافتن، به سرطان منجر گردد (۳۱)

در نهایت با افزایش فعالیت تلومراز در این رده سلولی به شکل‌گیری تومور می‌نجامد.

- 44. Attrition
- 45. Biomarker
- 46. telomerase reverse transcriptase
- 47. Small interfering RNA
- 48. Double strand RNA
- 49. Azidothymidin
- 50. Active site
- 51. In vitro.

تجزیه کند. مهار دیگر درمورد پروتئین‌های همراه درون تلومراز یا تلومر از جمله Tankyrase (به جدول ۱ مراجعه شود) و PRP (این ژن یک آنزیم مرتبط با کروماتین را کد می‌کند) است که می‌توان سلول‌های سرطانی را درمان کند. مثلاً با تجزیه یا مختل کردن هرکدام از زیرواحدهای تلومراز مانع تشکیل آنزیم کامل شد و از فعالیت آن جلوگیری کرد، با مهار کردن فعالیت آن سبب عدم حفظ طول تلومر و نهایتاً مرگ سلولی را موجب می‌شود.

اختصاصی شکسته می‌شود. به کاربردن بردن این ضد سرطان نه تنها در محیط آزمایشگاهی بلکه در محیط طبیعی^{۵۲} نیز میسر است. علاوه بر این الگوی آنتی‌سنس، به‌کارگیری ریپوزیم سرچکشی^{۵۳} (ریپوزیم سرچکشی نوعی RNAA دارای فعالیت آنزیمی است) و RNAASi^{۵۴} نیز می‌تواند به طور مستقیم این زیرواحد را مورد هدف قرار دهد و

References / منابع

- Collins K. Structure and function of telomerase. Cell biology 1996; 8: 374-380
- Collins K, Kobayashi R, Greider CW. Purification of Tetrahymena telomerase and cloning of genes encoding the two protein components of the enzyme. Cell 1995;81: 677-686
- Greider CW, Blackburn EH. Telomeres, telomerase and cancer. Scientific American 1996; 244: 80-85
- McClintock B. The fusion of broken ends of sister half-chromatids following chromatid breakage at meiotic anaphases. Missouri Agriculture Experiment Station Research Bulletin 1938; 290:1-48
- McClintock B. The fusion of broken ends of chromosomes following nuclear fusion. Proceedings of the national academy of sciences of the United States of America 1942; 28:458-63
- Greider CW. Telomeres Do D-loop-T-loop. Cell 1999; 97: 419-422
- Hodes R. Molecular targeting of cancer: telomeres as targets. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America 2001; 98: 7649-7651
- Andrews LG, Tollefsbol TO. Methods of Telomerase Inhibition. Methods Mol. Biol 2008; 405: 1-8
- Ahmed A, Tollefsbol TO. Telomeres, telomerase, and telomerase inhibition: clinical implications for cancer. Journal of the American Geriatrics Society 2003; 51:116-122
- Butt HZ, Atturu G, London NJ, Sayers RD, Bown MJ., Telomere Length Dynamics in Vascular Disease: A Review. European Journal of Vascular and Endovascular Surgery 2010; 40: 17-26
- Makarov VL, Hirose Y, Langmore JP. Long G-tails at both-ends of human chromosomes suggest a C-strand degradation mechanism for telomere shortening. Cell 1997; 88: 657-666
- Lejnine S, Markov VL, Langmore JP. Conserved nucleoprotein structure at the ends of vertebrate and invertebrate chromosomes. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America 1995; 92: 2393-2397
- Tommerup H, Dousmanis A, De Lange T. Unusual chromatin human telomeres. Molecular and Cellular Biology 1994; 14 (9): 5777-5785
- Greider CW. Telomere length regulation. Annual Review Biochemistry 1996; 63(3): 37-65
- Pyle AM. Translocation and unwinding mechanisms of RNA and DNA helicases. Annual Review Biophysics 2008; 37:317-336
- Singleton MR, Dillingham MS, Wigley DB. Structure and mechanism of helicases and nucleic acid translocases. Annual Review Biochemistry 2007; 76: 23-50
- Bolzán AD, Bianchi MS. Telomeres, interstitial telomeric repeat sequences, and chromosomal aberrations. Mutation Research 2006; 612 (3): 189-214

52. In Vivo

53. Hammerhead ribozyme

54. RNA interference

18. Sepehrizade Z, Zarini Gh. Genome 3. (edited by Brown) 3rd ed. Biology home publishers 2007
19. Rodrigo T, Calado MD, Neal S, Young MD. Telomere Diseases. The New England journal of medicine 2009; 361(23): 53-65
20. He Li, Jun-Ping Liu. Signaling on telomerase: a master switch in cell aging and immortalization. Biogerontology 2002; 3: 107-116
21. Harrington LA. purification and characterization of Tetrahymena telomerase. Ph.D thesis. State univ. NY at Stony Brook 1993
22. Lubna N. Telomeres and telomerase: Biological and clinical importance in dogs. The Veterinary Journal 2008; 175: 155-163
23. Kleideiter E, Piotrowska K, Klotz U. Screening of telomerase inhibitors. Methods in Molecular Biology 2007; 405: 167-80
24. Liu JP. Studies of the molecular mechanisms in the regulation of telomerase activity. The FASEB Journal 1999; 13(15):2091-104
25. Shahabi M, Noori Dalooi MR, Langan JE, et al. An investigation of the tylosis withoesophageal cancer (TOC) locus in Iranian patients withoesophageal squamous cell carcinoma. International Journal Oncology 2004; 25(2):389-95
26. Harley CB. Telomerase and cancer therapeutics. Nature Review Cancer 2008; 8(3):167-79
27. Lilian C. Telomere and Telomerase brief review of a history initiated by Hermann Muller and Barbara McClintock. Columbia Medical 2006; 37(4):336-9
28. Zimmermann S, Martens U M. Telomeres and telomerase as targets for cancer therapy. Cell Molecular Life Scientific 2007; 64(7-8):906-21
29. Noori-Dalooi MR, Hesami SS. Telomerase and it's inhibition in cancer. Tehran University Medical Journal; Vol. 67, No. 9, Dec 2009; 599-607. (In Persian).
30. Chavez A, Tsou AM, Johnson FB. Telomeres do the (un) twist: Helicase actions at chromosome termini. Biochimica et Biophysica Acta 2009; 1792 (4) : 329-340
31. Londoño-Vallejo JA. Telomere instability and cancer. Biochimie 2008; 90 (1) :73-82
32. Campisi J, Kim SH, Lim, CS, et al., Cellular senescence, cancer and aging: the telomere connection. Experimental Gerontology 2001; 36:1619-1637
33. Elizabeth HB. Switching and Signaling at the Telomere. Cell 2001; 106:661-673
34. Mari ´ a A. Blasco. Telomeres in cancer and aging: lessons from the mouse. Cancer Letters 2003; 194: 183-188
35. Hemann MT, Strong MA, Hao LY, Greider CW. The Shortest Telomere, Not Average Telomere Length, Is Critical for Cell Viability and Chromosome Stability, Cell 2001; 107: 67-77
36. Moyzis RK, Buckingham JM, Cram LS, et al., A highly conserved repetitive DNA sequence, (TTAGGG)_n, present at the telomeres of human chromosomes. Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America 1988 ;85:66226
37. Weinberg RA. Chapter 10. Eternal life: cell immortalization and tumorigenesis. In: The Biology of Cancer. New York: Garland Science 2007; 357-98p
38. William CH, Robert AW. Rules for making human tumor cells. The New England Journal of Medicine 2002; 347(20): 1593-1603
39. Ju Z, Rudolph KL. Telomeres and telomerase in cancer stem cells. European Journal of Cancer 2006; 42 (9):1197-1203
40. Watson JD. Origin of concatemeric T7 DNA. Nat New Biol 1972; 239(94):197-201
41. Olovnikov AM. A theory of marginotomy. J Theor Bio. 1973;41:181-90
42. McEachern MJ, Blackburn EH. Cap-prevented recombination between terminal telomeric repeat arrays (telomere CPR) maintains telomeres in Kluyveromyces lactis lacking telomerase. Genes Dev 1996; 10(14): 1822-34.