

تغییرات ژنتیکی و اپی-ژنتیکی در سرطان تیروئید: مقاله مروری

چکیده

دریافت: ۱۳۹۶/۰۴/۰۶ ویرایش: ۱۳۹۶/۰۴/۱۳ پذیرش: ۱۳۹۶/۱۱/۱۵ آنلاین: ۱۳۹۶/۱۱/۲۵

سرطان تیروئید یکی از بدخیمی‌های شایع غدد درون‌ریز است. پیشرفت‌های زیادی در مورد عوامل مولکولی بیماری‌زا مانند نقش اساسی مسیرهای پیام‌رسانی و اختلالات مولکولی آن در سال‌های اخیر انجام شده است. در حال حاضر درمان کارآمدی در مورد سرطان‌های تیروئید پیشرفت‌هایی که شامل بدخیمی‌های خیلی کم تمايز یافته، آن‌پلاستیک و سرطان تیروئید متاستاتیک یا تمايز یافته عود کننده که به ید رادیو اکتیو پاسخ نمی‌دهند، وجود ندارد. در سال‌های اخیر، درمان‌های سرطان‌های پیشرفت‌های تیروئید بر اساس شناسایی جهش‌های سرطان‌زای اصلی پیشنهاد شده است. اگرچه نتایج چند آزمایش در مرحله II نویدبخش است، هیچ‌کدام از بیماران تحت درمان قرار گرفته کاملاً به درمان پاسخ نداده‌اند و درمان در بهترین حالت تنها در کترول وضعیت بیماران مبتلا به بیماری پیشرفت‌هه موثر است. اپی-ژنتیک به مطالعه تغییرات ارشی در بیان ژن گفته می‌شود که بدون تغییر در توالی DNA اولیه رخ می‌دهد. مکانیسم‌های اصلی تغییرات ژنتیکی و اپی-ژنتیکی شامل جهش، افزایش تعداد کپی ژن و متیلاسیون نابهجه ژن است. نواقوص اپی-ژنتیکی در بیشتر سرطان‌ها وجود دارد. ژن‌هایی که در کترول تکثیر سلولی و تهاجم دخالت می‌کند و همینطور ژن‌های خاص تمايز تیروئید در سرطان تیروئید دجار متیلاسیون نابهجه می‌شوند و همراه با تغییرات ژنتیکی موجب پیشرفت تومور می‌گردند. بسیاری از این تغییرات مولکولی، مارکرهای مولکولی جدیدی را برای پیش‌آگهی، تشخیص و هدف‌های درمانی در مورد سرطان تیروئید ارایه کرده است. موضوع این مقاله در مورد رایج‌ترین تغییرات ژنتیکی و اپی-ژنتیکی در سرطان تیروئید است.

کلمات کلیدی: سرطان، غدد درون‌ریز، اپی-ژنتیک، ژنتیک، بدخیمی، تیروئید.

الهام شکیبا^۱، منیره موحدی^۱
احمد مجذ^۱، مهدی هدایتی^۲

۱- گروه سلولی و مولکولی، دانشکده علوم زیستی، واحد تهران شمال، دانشگاه آزاد اسلامی، دانشکده علوم زیستی، تهران، ایران.

۲- مرکز تحقیقات سلولی و مولکولی غدد درون‌ریز، پژوهشکده علوم غدد درون‌ریز، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی شهید بهشتی، تهران، ایران.

* نویسنده مسئول: تهران، مرکز تحقیقات سلولی و مولکولی غدد درون‌ریز، پژوهشکده علوم غدد درون‌ریز، دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی شهید بهشتی. کد پستی: ۱۹۸۵۷۱۷۴۱۳؛ تلفن: ۰۲۱-۲۲۴۳۴۹۸؛ E-mail: hedayati@endocrine.ac.ir

۲۰۰۰ تا ۲۰۰۹ می‌باشد که در میان همه انواع سرطان‌ها بالاترین مقدار را دارد.^۲ اگرچه میزان مرگ‌ومیر ناشی از این سرطان پایین است میزان عود یا دوره درمان بیماری بالا است که موجب افزایش ناتوانی در درمان و مرگ‌ومیر می‌شود.^{۳،۴}

بر اساس آمار اینستیتو سرطان ایران، سرطان تیروئید ۱/۸٪ کل میانگین سنی بیماران ایرانی ۴۳ سال و نسبت زن به مرد ۱/۸ به ۱ بوده است. سرطان تیروئید در ایران هفتمنی سرطان شایع در زنان و چهاردهمین در مردان و یازدهمین سرطان شایع در هر دو جنس

غده تیروئید یکی از بزرگترین غدد درون بدن است که از دو لوب متصل به هم تشکیل شده است. در قسمت جلویی گردن زیر برجستگی حنجره قرار دارد. غده تیروئید میزان استفاده از منابع انرژی، سستز پروتئین و کترول حساسیت بدن به دیگر هورمون‌ها را کترول می‌کند.^۱

سرطان تیروئید شایعترین بدخیمی غدد درون‌ریز است که در دو دهه اخیر در جهان موارد ابتلا به این سرطان افزایش یافته است.^{۲،۳} در آمریکا افزایش سالیانه موارد ابتلا به سرطان تیروئید بین سال‌های

۶۰۰ تحت تاثیر قرار می‌دهند.^{۱۳} جهش BRAF-V600E با اشکال پاتولوژیک تهاجمی، افزایش احتمال عود، نداشتن تمایل به ید رادیواکتیو و عدم پاسخ به درمان مرتبط است.^{۱۴} بعضی از تومورهای سرطان تیروپید پاپیلاری انسانی در داخل تومور از لحاظ ژنتیک BRAF ناهمگن هستند به این شکل که تعداد کمی از سلول‌ها دارای BRAFV600E و اکثر نوع وحشی BRAF را دارند.^{۱۵} این مسئله این امر را مطرح می‌کند که آیا BRAF-V600E تومورزایی را در سرطان تیروپید پاپیلاری شروع می‌کند یا BRAF-V600E پس از ایجاد تومور تیروپید ایجاد می‌شود. اگرچه ممکن است همانگونه که پیش‌تر بیان شد، BRAF-V600E یک رخداد ژنتیکی ثانویه در تومورزایی سرطان تیروپید پاپیلاری باشد،^{۱۶} یک احتمال دیگر این است که هنگامی که سرطان تیروپید پاپیلاری به وسیله BRAF-V600E شروع شد تغییرات سرطان‌زایی دیگری مسئول تومورزایی سرطان تیروپید پاپیلاری می‌باشد.^{۱۷}

دومین جهش از لحاظ شیوع در سرطان تیروپید، جهش‌های RAS هستند. RAS هنگامی که به GTP متصل می‌شود به حالت فعال است. GTPase در RAS، GTP را هیدرولیز کرده و RAS را به حالت غیرفعال متصل به GDP تبدیل می‌کند در نتیجه پیامرسانی RAS را خاتمه می‌دهد. جهش RAS باعث از بین رفتن فعالیت GTPase می‌شود، در نتیجه باعث می‌شود RAS در حالت فعال متصل به GTP باقی بماند. RAS سه ایزوفرم شامل KRAS و HRAS و NRAS دارد و ۶۱ NRAS در تیروپید دچار جهش شده که اکثراً شامل کدون ۱۲ و PI3K-AKT می‌شود. اگرچه RAS فعال کننده مسیرهای MAPK و است، جهش‌های RAS در سرطان تیروپید به نظر می‌رسد در تومورزایی تیروپید ترجیحاً مسیر PI3K-AKT را فعال می‌کند، به‌احتمال این امر به‌وسیله RAS در فسفریلاسیون AKT در سرطان تیروپید انجام می‌شود.^{۱۸} ایجاد جهش‌های RAS در آدنومای فولیکولار تیروپیدی، پیشنهاد می‌کند که RAS فعال شده ممکن است نقشی در تومورزایی اولیه سلول‌های تیروپید داشته باشد. اگرچه تغییرات ژنتیکی دیگری غیر از جهش RAS برای تغییر آدنومای فولیکولار تیروپیدی به سرطان تیروپید نیاز است، این امر با مطالعاتی که در آن بیان HRAS در سلول‌های نرمال تیروپید در کشت سلولی جهش یافته است، همخوانی دارد.^{۱۹} شواهد بیشتر از موش‌های تاریخت به دست آمده که در آن بیان موتانت KRAS در غدد

است.^۶ انواع و زیر گروههای متفاوتی از سرطان تیروپید از نظر بافت‌شناسی با منشا سلولی، خصوصیات و پیش‌آگهی متفاوت وجود دارد (جدول ۱).^۰

دو نوع سلول تیروپیدی وجود دارد (سلول‌های تیروپیدی فولیکولار و سلول‌های C پارافولیکولار) که سرطان تیروپید از آن‌ها آغاز می‌شود. اکثر سرطان‌های تیروپید، تومورهای مشتق شده از سلول‌های فولیکولار تیروپید شامل سرطان تیروپید پاپیلاری، سرطان تیروپید فولیکولار، سرطان تیروپید با تمایز کم، سرطان تیروپید آناپلاستیک می‌باشند. سرطان تیروپید فولیکولار و سرطان تیروپید پاپیلاری به عنوان سرطان تیروپید تمایز یافته تقسیم‌بندی می‌شوند. سرطان تیروپید مدولاری که از سلول‌های C پارافولیکولار مشتق می‌شود درصد کمی از سرطان‌های تیروپید را شامل می‌شود.^۲

اساس مکانیسم اولیه مولکولی تومورزایی سرطان تیروپید مدولاری فعال‌سازی نابهجای سیگنالینگ ژن Rт Rearranged during transfection (RET) است که با جهش در ژن Rт ایجاد می‌شود، که در تومورهای مشتق شده از سلول‌های فولیکولار تیروپید وجود ندارد.^۷ یک مولکول کوچک مهار کننده کیناز است که به شکل بالقوه ژن Rт را مهار می‌کند. در بررسی پری کلینیکال RXDX-105 به عنوان درمانی موثر در سرطان‌های با منشا تغییرات در ژن Rт تأیید شده است.^۸ شناسایی یک مهار کننده انتخابی ژن Rт با عملکرد بالا در موجود زنده و حداقل سمیت می‌تواند بر محدودیت‌های ترکیبات کلینیکی موجود غلیه کند. در بررسی ترکیب PKPD به عنوان یک مهار کننده اختصاصی ژن Rт در مدل موشی اثر بخشی آن تایید و می‌توان از آن در مطالعات پری کلینیکال استفاده کرد.^۹ جراحی برداشتن تیروپید به همراه درمان کمکی با ید رادیواکتیو درمان اصلی سرطان‌های تیروپید مدولاری مشتق از سلول‌های پارافولیکولار است اما اغلب موثر نیست.^{۱۰}

تغییرات ژنتیکی در سرطان تیروپید: تغییرات ژنتیکی متعددی نقش اساسی در تومورزایی تیروپید دارند که یک نمونه‌ی بارز جهش نقطه‌ای T1799A در BRAF است و موجب بیان پروتئین جهش یافته BRAF-V600E و بیان دائمی سرین ترئونین کیناز می‌شود.^{۱۱} جهش در ژن BRAF-V600E کمایش در ۴۵٪ سرطان‌های تیروپید پاپیلاری رخ می‌دهد.^{۱۲} انواع کمیابی هم از جهش BRAF در سرطان تیروپید پاپیلاری شناسایی شده است که اکثراً نوکلتوئیدها را در اطراف کدون

جدول ۱: تومورهای تیرویید و خصوصیات آنها

نوع تumor	شیوه(درصد)	مبدأ سلولی	مراقبت استاندارد و پیش آگهی	خصوصیات
آدنومای فولیکولار	خوش خیم	سلول‌های فولیکولار	معانیه، اگر مخاطره آمیز باشد	تومور خوش خیم تیرویید، ساختار مشابه سرطان تیرویید
تیروییدی	می‌باشد	(منشا هورمون	تیروییدکتومی	فولیکولار اما محصور شده، بدون متاباز، فاقد ویژگی‌های هسته‌ای سرطان تیرویید پاپیلاری
سرطان تیرویید پاپیلاری	۸۰-۸۵	سلول‌های فولیکولار	تیروییدکتومی و در برخی موارد درمان با ید رادیواکتیو، داروهای جدید، پیش آگهی کلی خوب	تمایزیافته، با ساختار پاپیلاری و هسته بزرگ، بیضی شکل، گراش به متاباز لنفاوی، زیر نوع سرطان تیرویید پاپیلاری شامل سرطان پاپیلاری معمولی، واریانت فولیکولار کارسینوم پاپیلاری تیرویید، سرطان پاپیلاری سلول بلند و چند نوع کمیاب است
سرطان تیرویید فولیکولار	۱۰-۱۵	سلول‌های فولیکولار	تیروییدکتومی و درمان با ید، پیش آگهی کلی خوب	بسیار تمایزیافته، تعداد سلول زیاد و فولیکول‌های کوچک فاقد ویژگی‌های هسته سرطان تیرویید پاپیلاری، تهاجم به رگ‌ها، تمایل به متاباز به رگ‌های خونی، سرطان تیرویید سلول هرتل یک زیر نوع از سرطان تیرویید فولیکولار است که شامل ۲-۳٪ سرطان‌های تیرویید می‌شود که مشخصه آن سلول‌های سرطانی غنی از میتوکندری‌های بزرگ، هسته و هستک‌های متراکم و تمایل به متاباز و پیش آگهی ضعیف است.
سرطان تیرویید با تمایز کم	۵-۱۰	سلول‌های فولیکولار	جزراحی، درمان با ید، شیمی‌درمانی، پرتو درمانی، داروهای جدید، پیش آگهی بد	کم تمایزیافته، گاهی همپوشانی با سرطان تیرویید پاپیلاری و سرطان تیرویید فولیکولار دارد، تهاجم متوسط، بینایین سرطان تیرویید تمایزیافته و تمایز نیافته
سرطان تیرویید آناپلاستیک	۲-۳	سلول‌های فولیکولار	جزراحی، شیمی‌درمانی، پرتو درمانی، داروهای جدید، به سرعت کشنده، مراقبت تسکینی	ترکیبی از سلول‌های دوکی، چندشکلی بزرگ و اپنتلوبید، بسیار تهاجمی و متابازیافته، بسیار مرگبار، ممکن است از نو به وجود آید یا از سرطان تیرویید پاپیلاری، سرطان تیرویید فولیکولار یا سرطان تیرویید با تمایز کم
سرطان تیرویید مدولاری	۲-۳	سلول‌های پارافولیکولار C (منشا کلسیوتینین)	جزراحی شیمی‌درمانی داروهای جدید (مانند وانداتانیپ)	تهاجم متوسط، تمایل زیاد به متاباز لنفاوی، جهش زن رت، به صورت فامیلی نشوپلاسم چندگانه نوع ۲ یا اشکال تک گیر
لنفوگی اولیه غده تیرویید	<۱	لمفوگیتی	شیمی‌درمانی	نوع غیرمعمول لنفوما
سرطان متابازی از دیگر اندامها	<۱	اندام‌های غیر از درمان سرطان اصلی	تیروییدکتومی در موارد خاص، درمان سرطان اصلی	بیشتر از کلیه یا سرطان سینه متابازیافته، خصوصیات سرطان اولیه

تیرویید در سندرم کاودن است.^{۲۰} در همه موارد و راثی سرطان تیرویید مدولاری جهش‌های نقطه‌ای زن رت دیده می‌شود. بررسی جهش رده زایا می‌تواند در شناسایی افرادی که احتمال ابتلا به این بیماری را دارند دیده شود و بررسی جهش‌های سوماتیک رت در بافت توموری برای شناسایی پیش آگهی بیماری و درمان با داروهای

تیرویید سلول‌های تیرویید را به سلول‌های سرطانی تبدیل نمی‌کند اما بیان همزمان موتانت KRAS و حذف PTEN موجب ایجاد سرطان تیرویید فولیکولار تهاجمی می‌شود. جهش یا حذف زن سرکوب‌کننده تومور PTEN تغییر ژنتیکی کلاسیکی است که مسیر PI3K-AKT را فعال می‌کند و اساس ژنتیکی در تومورزنایی سلول‌های فولیکولار

نایابداری کروموزومی و آنپلوبیوئیدی ایجاد می‌شود. نتیجه مهم بالا رفتن تعداد کپی، فعالسازی مسیرهای پایین دست پیامرسانی می‌باشد که پیشنهاد می‌شود بهوسیله افزایش تعداد کپی ژن‌های کد کننده گیرنده‌های تیروزین کیناز، در نتیجه افزایش فسفوریلاسیون AKT و ERK در سرطان تیرویید همراه می‌باشد.^{۳۴} بسیاری از این ژن‌ها که تعداد کپی آن‌ها افزایش می‌یابد پروتو انکوژن هستند. مکانیسم تومورزایی آن‌ها در تیرویید از طریق افزایش بیان پروتئین و فعالسازی نایه‌جای مسیرهای سیگنالینگ که در آن‌ها دخالت دارند، است.^{۳۴ و ۱۸}

جالب توجه است که در سرطان تیرویید تمایزیافته‌ها جهش PIK3CA منحصر به افزایش تعداد کپی است که بیانگر این مطلب است که هر کدام از این تغییرات ژنتیکی، کافی برای ایجاد تومور از طریق مسیر PI3K-AKT است.^{۳۵} اگرچه در سرطان تیرویید آنپلاستیک تمایز نیافته تهاجمی جهش‌های PIK3CA و تکثیر هم‌زمان در یک تومور رخ می‌دهد^{۳۶ و ۳۷} که مکانیسمی است که از طریق آن جهش PIK3CA می‌تواند تکثیر و موجب پیشرفت و تهاجم سرطان تیرویید شود. تکثیر ژنتیکی یا افزایش تعداد کپی GTPase IQ motif containing (IQ motif containing protein) یک رخداد ژنتیکی مهم دیگری است که به تازگی در سرطان تیرویید کشف شده است.^{۳۷} فعال‌کننده پروتئین ۱ حاوی موتیف IQ (GTPase activating protein) یک رخداد ژنتیکی مهم دیگری است که به تازگی در سرطان تیرویید کشف شده است.^{۳۷} فعال‌کننده پروتئین ۱ حاوی موتیف IQ یک پروتئین داربستی چند کاره است که بیان پروتئین را افزایش می‌دهد و با تهاجم سلول‌های سرطانی مرتبط است. افزایش تعداد کپی فعال‌کننده پروتئین ۱ حاوی موتیف IQ و جهش BRAFV600E بطور چشمگیری با افزایش احتمال عود سرطان تیرویید پاپیلاری مرتبط است.^{۳۷}

بهترین نمونه‌ی جایه‌جایی ژن که موجب نوآرایی اونکوژنی در سرطان تیرویید می‌شود RET-PTC (نوآرایی ژن RET در سرطان تیرویید پاپیلاری) است. بیشتر از ۱۰ نوع جایه‌جایی RET-PTC اساس نوع ژن‌های شریک وجود دارد و رایج‌ترین انواع شامل RET-PTC1 و RET-PTC3 هستند RET یک پروتو انکوژن است که گیرنده‌های تیروزین کیناز را کد می‌کند.^{۳۹ و ۳۸} RET-PTC در نتیجه نوآرایی ژنتیکی بین قسمت' ۳ تیروزین کیناز ژن رت و قسمت' ۵ ژن دیگر مانند دومین حاوی Coiled-coil Coiled-coil (Coiled-coil domain-containing protein 6, CCDC6) و یا RET-H4 در

مهار کننده فعالیت رت امکان‌پذیر می‌سازد.^{۳۱} بررسی‌های انجام شده بر روی ژن رت بیماران مبتلا به سرطان تیرویید مدولاری جمعیت ایرانی نشان‌دهنده جهش‌های متفاوتی در این جمعیت نسبت به جهش‌های شناخته شده در جمعیت‌های دیگر است و اهمیت سابقه ژنتیکی اعضای خانواده بیماران مبتلا به سرطان تیرویید مدولاری را مشخص می‌کند^{۳۲ و ۳۳} و بررسی جهش با استفاده از توالی یابی اگزون ۱۰، ۱۱ و ۱۶ در این بیماران توصیه می‌شود.^{۳۴ و ۳۵}

جهش PIK3CA که زیر واحد کاتالیتیک p110α در PI3K را کد می‌کند، در سرطان تیرویید بهویژه سرطان تیرویید فولیکولار، سرطان تیرویید با تمایز کم و سرطان تیرویید آنپلاستیک معمول است.^{۱۸} مانند دیگر سرطان‌های انسانی، جهش‌های فعال‌کننده PIK3CA در سرطان تیرویید در اگزون ۹ و اگزون ۲۰ رخ می‌دهد. جهش AKT1 در مطالعه‌ای در سرطان تیرویید متابستاتیک یافت شده و ارتباط عملکردی آن هنوز مشخص نشده است.^{۳۶}

دیگر ژن‌های مهم که در تومورزایی تیرویید جهش می‌باشند شامل β-کاتین، TP53، ایزوسترات دهیدروژناز ۱، کیناز لفوما آنپلاستیک (ALK) و گیرنده فاکتور رشد اپیدرمی هستند.^{۳۷ و ۳۸ و ۳۹ و ۴۰} در سرطان تیرویید سلول هرتل جهش NADH دهیدروژناز (یووی کوئینون) ۱α (NADH dehydrogenase (Ubiquinone) ۱α) ساب کمپلکس ۱۳ subcomplex کمایش معمول هستند.^{۳۱} بر خلاف دیگر سرطان‌های تیرویید، در سرطان تیرویید سلول هرتل دارای تغییرات ژنتیکی کلاسیک مانند BRAF و RAS و یا RET-PTC نمی‌شود،^{۳۳} اما در این بیماری هاپلوبید شدن DNA مشاهده می‌شود.^{۳۳} تکثیر ژن سرطان‌زا یا بالا رفتن تعداد کپی، یک مکانیسم ژنتیکی مهم دیگر در تومورزایی تیرویید است. این مورد بهویژه در مورد ژن‌های کد کننده گیرنده‌های تیروزین کیناز صادق است.^{۳۴} بالا رفتن تعداد کپی در مورد ژن‌هایی که اعضای مسیر PI3K-AKT را کد می‌کنند شامل PIK3CB، PIK3CA، پروتئین کیناز ۱ وابسته به ۳ فسفو اینزیتید، AKT1 و یا AKT2 رایج است.^{۳۴ و ۱۸} در مجموع بالا رفتن تعداد کپی این ژن‌ها در سرطان تیرویید آنپلاستیک شایعتر از سرطان تیرویید تمایزیافته (Differentiated thyroid cancer) است که بیانگر این مطلب است که این تغییرات ژنتیکی در پیشرفت و تهاجمی بودن سرطان تیرویید مهم هستند. بالارفتن تعداد کپی این ژن‌ها در سرطان تیرویید آنپلاستیک یا از طریق تکثیر ژنتیکی یا

ایجاد نمی شود.^{۴۹} بر خلاف RET-PTC اهمیت AKAP9-BRAF در تومورزایی تیرویید با توجه به کمیاب بودن آن محدود می باشد. تغییرات اپی ژنتیک: در اوایل ۱۹۴۰ کونراد هال و دینگتون (Conrad Hal Waddington) نام اپی ژنتیک را به عنوان برهمکنش بین ژن ها و محصولات آنها که فتوتیپ را ایجاد می کند به کار برد.^{۵۰} امروزه اپی ژنتیک به مطالعه تغییرات ارشی در بین ژن که بدون تغییر در توالی اولیه DNA رخ می دهد گفته می شود.^{۵۱} فرآیند اپی ژنتیک امرزش اپی ژنتیک به شده یا غیرفسرده موضعی یا کلی کروماتین که بیان ژن را تعیین می کنند ایجاد می کند یا حفظ می کند.^{۵۲} اثر مقابل این فرآیندها امروزه اپی ژنوم نامیده می شود. وضعیت اپی ژنتیکی مشخص می کند که ژنوم یک یوکاریوت در سلول های مختلف در انواع سلول های متفاوت و در مراحل مختلف رشد چگونه بروز کند و اگر اختلالی در آن به وجود آید باعث ایجاد سرطان و دیگر بیماری ها می شود. در حقیقت ناهنجاری های اپی ژنتیکی در تمام سرطان ها رخ می دهد و همراه با تغییرات ژنتیکی موجب ایجاد تومور می شود. افزون بر آن همراه با تغییرات ژنتیکی، آنها در اولین مراحل تومورزایی نقش دارند.^{۵۳} همچنین این امر را می توان با تعداد افزاینده ژن های سرکوب کننده تومور که غالب به صورت اپی ژنتیکی خاموش می شوند اما پهندرت در مراحل پیش از پیش تهاجمی در بسیاری از سرطان ها از لحاظ ژنتیکی جهش یافته است، نتیجه گیری کرد.^{۵۴} داده های اپی ژنتیکی که قابلیت به ارث رسیدن را دارند شامل سه دسته می شوند: متیلاسیون DNA، تغییرات هیستون ها و RNA های غیر کد کننده.^{۵۵}

متیلاسیون DNA در دی نوکلئوتید های CpG Rخ می دهد و نتیجه آن خاموش سازی ژن و نواحی ژنومی غیر کد کننده است. سه نوع DNA methyltransferase (DNMT) و ترانسفراز (DNMT) وجود دارد. DNMT1 که الگوی متیلاسیون موجود پس از رونویسی را ثابت نگه می دارد و DNMT3A و DNMT3B که CpG هایی که پیشتر متیله شده را مورد هدف قرار می دهد. ژنوم سرطانی با هیپومتیلاسیون کلی و هیپرمتیلاسیون جزایر CpG در پرومотор ژن هایی که نقش مهمی در تنظیم چرخه سلولی، آپوپتوز، تمایز و اتصال سلولی ایفا می کند توصیف می شود.^{۵۶} تغییرات پس از ترجمه دنباله N ترمینال هیستون ها شامل استیلاسیون، متیلاسیون، فسفوریلاسیون، یوپیکریتیناسیون، سامویله شدن (SUMOylation) و ADP ریبوزیلاسیون می باشد.

Nuclear receptor co-activator 4 (co-PTC1) و فعال کننده رسپتور هسته ای ۴ (ELE1) در RET-PTC3 ایجاد می شود.^{۴۷} مجاورت فضایی ژن رت و ژن شریک در هسته اساس ساختاری تشکیل نوآرایی RET-PTC است.^{۴۸} نتیجه نوآرایی دیمر شدن غیر وابسته به لیگاند و فعالیت تیروزین کینازی همیشگی RET است. در آدنومای فولیکولار تیروییدی و واریانت فولیکولار کارسینوم کلاسیک رایج تر است.^{۴۹} مطالعه ای اخیر ارتباط بین وجود RET-PTC و میزان رشد بالای تومورهای تیرویید خوش خیم را نشان می دهد. اگرچه نقش RET-PTC در تومورزایی اولیه تیرویید مشخص نیست، ولی یک اونکو پروتیین کلاسیک است که مسیرهای MAPK و PI3K-AKT را فعال می کند.^{۵۰} هر دو مسیر را به وسیله فرستادن واسطه های پیام رسانی به Tyr1062 در دومین داخل سلولی پروتیین ادغام کننده RET فعال می کند.^{۵۱}

از این رو تعجب آور نیست که RET-PTC در آدنومای فولیکولار تیروییدی یا واریانت فولیکولار کارسینوم پایپلاری تیرویید ایجاد می شود. آدنومای فولیکولار تیروییدی و واریانت فولیکولار کارسینوم پایپلاری تیرویید تومورهای تیرویید فولیکولار هستند که در آنها مسیر PI3K-AKT نقش اساسی در تومورزایی دارد.^{۵۲} ژن ادغام Paired box 8 (pax8)-peroxisome proliferator (PAX8-PPARG) (fusion gene activated receptor-γ (Pparg)) یک اونکوژن نوترکیب اصلی در سرطان تیرویید است که در ۶۰٪ سرطان تیرویید فولیکولار و واریانت فولیکولار کارسینوم پایپلاری تیرویید رخ می دهد.^{۵۳} PAX8-PPARG در آدنومای فولیکولار تیروییدی هم ایجاد می شود، اگرچه همانند RET شیوع آن در تومور تیرویید خوش خیم کم است و نقش سرطان زایی آن مشخص نیست. PAX8-PPAR γ تاثیر منفی روی نوع وحشی سرکوب کننده تومور PPAR γ دارد و ژن های پاسخ دهنده به PAX8 خاصی را فعال می کند.^{۵۴} بیان PPAR γ در سرطان تیرویید فولیکولار که در مدل موشی TR β PV (که جهش یافته منفی سرکوب شده رسپتور β هورمون تیرویید (TR β) انسانی را بیان می کند) ایجاد شده بود، کاهش می باید که موجب تومورزایی تیرویید فولیکولار می شود.^{۵۵} ژن همچو شی AKAP9-BRAF که موجب فعال سازی کیناز BRAF می شود در سرطان تیرویید پایپلاری القا شده با پرتو یونیزان رخ می دهد، اما در سرطان تیرویید پایپلاری تک گیر

TSH، ژن‌های انتقال دهنده ید در سطح رأسی سلول فولیکولی تیرویید (پندرین و SCL5A8) را درگیر کند. مهار این مولکول‌های متابولیزه کننده ید در غده تیرویید منجر به تحلیل قابلیت سلول‌های سرطانی برای تغییر ید شده و تومورها را در برابر درمان با ید رادیواکتیو مقاوم می‌کند.^{۱۰}

در سرطان تیرویید، متیلاسیون نابهجه ژن‌های سرکوب‌کننده تومور معمول است. مهارکننده‌های CDK مانند p27KIP1 و p16INK4A در اغلب تنظیم منفی می‌شوند. متیلاسیون جزایر CpG در p16INK4A در ۳۰٪ نوپلاسم‌های تیرویید مشاهده شده است.^{۱۱} افکتور سرکوب‌کننده تومور RAS (دومین ارتباطی خانواده RAS1، ایزوفرم پیرايشگر RASSF1A: A حاوی یک دومین ارتباطی است و در تنظیم چرخه سلولی و آپوپتوز نقش دارد.^{۱۲}

در تیرویید متیلاسیون پرومотор RASSF1A در بیش از ۳۰٪ تومورهای تیرویید سالم و بدخیم وجود دارد. شیوع بالای هیبرمتیلاسیون RASSF1A هم در آدنومای فولیکولار تیروییدی خوش‌خیم (۳۳٪ تا ۴۴٪) و افزایش در سرطان تیرویید فولیکولار (۷۰٪ تا ۱۰۰٪) نشان می‌دهد که خاموش شدن اپیژن‌تیکی RASSF1A یک مرحله ابتدایی، در تومورزایی تیرویید است.^{۱۳} PTEN، فسفاتازی که مسیر PI3K/Akt را خاتمه می‌دهد، در ۵۰٪ سرطان‌های پاپیلاری و کمایش ۱۰٪ آدنوما و سرطان‌های فولیکولار نابهجه متیله شده که بیانگر ڈخالت آن در تومورزایی است.^{۱۴}

Rap1GAP یک پروتئین فعال‌کننده Rap1GTPase است که پروتئین 1 متعلق به خانواده RAS را با تسهیل هیدرولیز GTP به GDP مهار می‌کند. در سرطان‌های تیرویید انسانی، بیان Rap1GTPase اغلب در نتیجه هیبرمتیلاسیون پرومotor و یا از دست رفتن هتروزیگوتی (Loss of heterozygosity) کم شده یا از بین رفته است.^{۱۵}

ارتباط نزدیک بین جهش BRAF و متیلاسیون نابهجه ژن‌های سرکوب‌کننده تومور در سرطان تیرویید پاپیلاری شامل ژن‌های مسئول مهار کننده بافتی متالوپروتئیناز ماتریکس (TIMP3)، پروتئین Death-associated protein kinase (DAPK)، کیناز عامل مرگ (DAPK)، retinoic acid receptor β (RARβ2) گیرنده رتینویک اسید بتا (RARB2)، و گاراش شده است.^{۱۶} این امر با ویژگی‌های پاتولوژیکی با ریسک بالای سرطان تیرویید پاپیلاری شامل تهاجم به بیرون تیرویید، متاستاز

تغییرات هیستون‌ها می‌تواند موجب فعال‌سازی یا سرکوب ژن‌ها شود که این امر وابسته به نوع رزیدویی که تغییر کرده یا نوع تغییر می‌باشد.^{۱۷} در مجموع تغییرات هیستون‌ها ساختار کروماتین را تحت تاثیر قرار می‌دهد و در نتیجه رونویسی ژن، ترمیم DNA، ترجمه و نقاط تنظیمی چرخه سلولی (Checkpoint) را تحت تاثیر قرار می‌دهد.^{۱۸}

استیلاسیون هیستون و داستیلاسیون به ترتیب موجب فعال‌سازی و توقف رونویسی ژن می‌شود و آنزیم‌هایی که موجب این تغییرات می‌شوند شامل هیستون استیل ترانسفرازها و هیستون داستیلازها هم می‌توانند پروتئین‌های غیرهیستونی شامل p53، Hsp90 و α توبولین را هدف قرار دهند.^{۱۹} چهار نوع هیستون داستیلازها وجود دارد: کلاس I شامل هیستون داستیلازها ۱، ۲، ۳ و ۸ است. کلاس II شامل هیستون داستیلازهای ۴، ۵، ۶، ۷، ۹ و ۱۰ می‌باشد. کلاس III سیرتوئین‌ها (SIRT1-7) هستند و کلاس IV شامل هیستون داستیلاز ۱۱ است. تغییرات در دست‌ورزی هیستون‌ها (Histon Modification) موجب ایجاد و پیشرفت سرطان شود.^{۲۰}

بیشترین تغییرات اپیژنیک هیستون‌ها شامل استیلاسیون و متیلاسیون می‌شود: کاهش در H4K16 مناسبتیه و افزایش در تری‌متیلاسیون H4-K20 ویژگی عمومی سلول‌های سرطانی است.^{۲۱} بیان تغییریافته هیستون داستیلازها در ۴۰-۵۰٪ بافت‌های سرطانی مشاهده می‌شود.^{۲۲} هیستون داستیلاز ۱ در سرطان‌های پروستات کلون، معده و سرطان سینه دیده می‌شود. هیستون داستیلاز ۲ در سرطان‌های کولورکتال، دهانه رحم و معده بیش از حد بیان می‌شود، در حالی که بیان بیش از حد هیستون داستیلاز ۶ در نمونه‌های سرطان سینه مشاهده می‌شود.^{۲۳}

MicroRNA (miR) های غیر کد کننده کوچکی (۱۹-۲۵ نوکلوتید) هستند که جدیدترین کلاس مولکول‌های شناخته شده درگیر در تنظیم اپیژنیک هستند. عملکرد آن‌ها به عنوان تنظیم کننده‌های منفی بیان ژن‌های کد کننده پروتئین فرآیندهای اصلی مانند رشد، آپوپتوز، تکثیر سلولی، پاسخ ایمنی و خون‌سازی می‌باشد.^{۲۴} ژن‌های مختلفی در تنظیم تکثیر سلولی و تهاجم همانند ژن‌های متخص تمايز تیرویید شامل CITED1 و TF-1 در سرطان تیرویید خاموش می‌شوند.^{۲۵} متیلاسیون غیرطبیعی می‌تواند ژن‌های اختصاصی تیرویید مانند ناقل همزمان Na⁺/I-، پرومотор گیرنده

containing PHD and RING finger domains¹، می‌تواند ظرفیت متیلاسیون مهارکننده‌های متیلاسیون DNA موجود جهت شناسایی پتانسیل درمانی آن‌ها را نشان دهد.^{۷۹} UHRF1 می‌تواند به عنوان یک بیومارکر مهم در سرطان به کار رود. در بسیاری از سرطان‌ها به میزان زیادی بیان می‌شود. UHRF1 یک تنظیم‌کننده اپی-ژنتیکی مهمی در حفظ متیلاسیون DNA و کد هیستونی در سلول است. بسیاری از مطالعات، UHRF1 را به عنوان ابزاری قادرمند در تشخیص و پیش‌آگهی شناسایی سرطان‌های متفاوت و پیش‌بینی پاسخ درمان و ارزیابی ریسک پیشرفت و عود تومور تایید کرده‌اند.^{۸۰}

متاسفانه داده‌های کمی در مورد تغییرات هیستون‌ها در سرطان تیرویید و ارتباط بین چنین تغییراتی و سرطان تیرویید در حال حاضر در دسترس است. اگرچه به تازگی این‌که آیا استیلاسیون هیستون‌ها به صورت کلی در بافت سرطان تیرویید تغییر می‌کند بررسی شده است.^{۸۱} نشان داده شده است که میزان استیلاسیون H3 در رزیدوی K18 در سرطان‌های تمایز نیافته در مقایسه با تمایز یافته کمتر است که نشان‌دهنده کاهش استیلاسیون در تومورهای تیرویید است. هیپرمتیلاسیون CpG در ناحیه پروموتر فاکتور رونویسی ۱ (TTF-1)، که برای اندام‌زایی تیرویید ضروری است، همراه با افزایش دی متیل-H3-K9 در دسته‌ای از سلول‌های سرطانی تیرویید که بیان TTF-1 را از دست داده‌اند مشاهده شده است.^{۸۲} افزون‌برآن به تازگی نشان داده شده که بیان افزاینده Zeste homolog2 (EZH2) در سرطان تیرویید (Polycomb) در سرطان تیرویید آنالپاستیک افزایش می‌یابد و مستقیماً موجب خاموشی رونویسی ژن PAX8 و تمایز سرطان تیرویید آنالپاستیک می‌شود.^{۸۳}

آنالیز مقایسه‌ای بیان miRNA در بافت طبیعی تیرویید و بافت سرطانی نشان داد که در بافت سرطانی تیرویید miRNAها ۳۲٪ افزایش یافته و در ۳۸٪ موارد کاهش یافته‌اند: افزون‌براین مشخصات بیان miRNAها در انواع تومورهای خاص اساساً متفاوت است.^{۸۴} تنظیم منفرد خانواده‌های miR-200 و miR-30 که ضد تهاجم هستند موجب ایجاد گذار اپتیلیال مزانشیمی و پتانسیل تهاجمی در سرطان تیرویید آنالپاستیک می‌شود.^{۸۵} اخیراً گزارش شده است که دو مهار کننده هیستون داستیلاز تریکواستاتین A و ورینوستاتین بیان بیش از حد miR-129-5p، استیلاسیون هیستون‌ها و مرگ سلولی را در رده‌های

به غدد لنفاوی و مراحل پیشرفته بیماری (III و IV) مرتبط است.^{۷۲} TIMP3 رشد تومور، آنزیوژن، تهاجم و متاستاز را با مهار تخریب ماتریکس بینایینی که توسط MMP-3 ایجاد می‌شود و با بلوك کردن اتصال VEGF به گیرنده VEGF، سرکوب می‌کند.^{۷۳} در شیجه خاموش شدن به واسطه متیلاسیون ژن TIMP3 نقش مهمی در تهاجم و پیشرفت سرطان ناشی از جهش در سرطان تیرویید پاپیلاری دارد.

E کاشه‌رین به کاتنین متصل می‌شود تا اتصال سلول به سلول دیگر از یک نوع وابسته به کلیسم و ساختار بافت اپی‌تیالیال طبیعی را ایجاد کند. تخریب کمپلکس E کاشه‌رین/کاتنین موجب متاستاز تومور در سرطان تیرویید آنالپاستیک است.^{۷۴} این امر همراه با تبدیل سرطان تمايزیافه به سرطان تیرویید آنالپاستیک است.^{۷۵} متیلاسیون نابهجا شامل ژن‌های خاص تیرویید مانند ناقل Na⁺/I⁻ (NIS)، پروموتر رسپتور TSH، ژن‌های مسئول انتقال بالقوه ید راسی سلول فولیکولار تیرویید (پندرین و SCL5A8) هم می‌شود.^{۷۶} سرکوب مولکول‌های متابولیزه کننده ید تیرویید موجب از دست رفتن توانایی سلول‌های سرطانی در تجمع ید و در نتیجه عدم حساسیت تومورها به درمان ید رادیو اکتیو می‌شود. هیپرمتیلاسیون CpG در ناحیه پرومoter CITED1 Cbp/p300 interacting transactivators with glutamic acid [E] and aspartic acid [D]-rich C-terminal domain کننده‌های Cbp/p300 با دومین C ترمینال غنی از گلوتامیک اسید و آسپارتیک اسید) با بیان بالاتر mRNA در بافت سرطان تیرویید پاپیلاری مرتبط است.^{۷۷}

در مردان مبتلا به سرطان تیرویید پاپیلاری پیش‌آگهی ضعیفتر و تهاجم بیشتر دیده می‌شود. از این‌رو نقش آندروژن و رسپتور آن در این بیماری اهمیت می‌یابد. بررسی الگوی متیلاسیون ژن AR (گیرنده آندروژن) بیانگر افزایش جایگاه‌های هیپرمتیله در ژن AR و کاهش بیان AR RNA در بافت توموری نسبت به بافت نرمال تیرویید می‌شود که در مردان ۱۰ برابر و در زنان پنج برابر کاهش می‌یابد.^{۷۸ و ۷۹} معکوس کردن ناهنجاری‌های متیلاسیون DNA و خاموش شدن ژن از طریق مهار DNA متیل ترانسفرازها (DNMT) الگوی بالقوه مهمی در درمان سرطان است. رویکردهای جدید، شامل کاهش پروتئین‌های like, Ubiquitin1 DNMT، مانند UHRF1 (

جهت مدیریت سرطان تیروئید ایجاد می‌کند. داروهای اپیژنتیکی که دو مکانیسم اصلی تغییرات اپیژنتیکی شامل متیلاسیون و استیلاسیون DNA را تحت تاثیر قرار می‌دهند، مورد توجه فراینده متخصصان غدد و همینطور انکولوژیست‌ها می‌باشد. نتایج قطعی از آزمایش‌های پالینی، اثر واقعی داروهای اپیژنتیکی که به تهایی جهت درمان سرطان تیروئید پیشرفت‌به کار رفته است را مشخص خواهد کرد. ارتباطات پیچیده بین مسیرهای سیگنالینگ پروتئینی جهت تاثیر اساسی بر رشد سرطان تیروئید باید مهار شود. از این جهت، داروهای اپیژنتیکی که همراه با مولکول‌های هدف دیگر به کار می‌روند ممکن است میزان پاسخ را به درمان در سرطان تیروئید پیشرفت‌به، یا با باز کردن ساختار کروماتین و در معرض قرار دادن بیشتر آن به داروی هدف قرار دهنده DNA، یا با هم‌افزایی با داروهای ضد میتوزی افزایش دهد.

سلولی سرطانی پاپیلاری و آناپلاستیک و کشت سلولی ابتدایی (Primary culture) سلول‌های سرطانی تیروئید القا می‌کنند.^{۸۷} پیشرفت‌های زیادی در شناخت بیماری‌زایی مولکولی سرطان تیروئید در سال‌های اخیر، مانند نقش اساسی مسیرهای سیگنالینگ (PI3K-AKT و MAPK) انجام شده است. فعال‌سازی این مسیرها که اغلب با یکدیگر ارتباط و همکاری نزدیک دارند، مکانیسم انکوژنی اولیه را تشکیل می‌دهد که موجب رشد و پیشرفت سرطان تیروئید می‌شود. این مکانیسم، اساس بسیاری از تغییرات اونکوژنی می‌باشد که این مسیرها را فعال می‌کنند. مشخص شده است که اختلالات مولکولی ثانویه مهم که با فعل شدن بیش از حد این مسیرها تحریک می‌شوند، سیگنالینگ اونکوژنی را در سرطان تیروئید هم‌افزایی (سینزی) و تقویت می‌کند. درک پاتوژن مولکولی سرطان تیروئید فرصت‌های نوینی را جهت ایجاد استراتژی‌های جدید بالینی

References

- Boron WF, Boulpaep EL, editors. *Medical Physiology: A Cellular and Molecular Approach*. 2nd ed. Philadelphia, PA: Saunders Elsevier; 2012.
- Howlader N, Noone AM, Krapcho M, Neyman N, Aminou R, Waldron W, et al, editors. *SEER Cancer Statistics Review, 1975-2009 (Vintage 2009 Populations)*, National Cancer Institute [Internet]. 2012 Apr [cited 2018 Jan 15]. Available from: https://seer.cancer.gov/archive/csr/1975_2009_pops09/
- Jemal A, Bray F, Center MM, Ferlay J, Ward E, Forman D. Global cancer statistics. *Cancer J Clin* 2011;61(2):69-90.
- Tuttle RM, Ball DW, Byrd D, Dilawari RA, Doherty GM, Duh QY, et al; National Comprehensive Cancer Network. Thyroid carcinoma. *J Natl Compr Canc Netw* 2010;8(11):1228-74.
- DeLellis RA, Lloyd RV, Heitz PU, Eng C, editors. *World Health Organization (WHO) Classification of Tumours: Pathology and Genetics of Tumours of Endocrine Organs*. Lyon: IARC Press; 2004.
- Taghavi Kojidi H, Farzadfar F, Peykari N, Larijani B, Rahimzadeh S, Rezaei-Darzi E, et al. A comprehensive study on national and sub national trend in thyroid cancer prevalence in the Iranian population, 1990-2010. *Iran J Diabetes Metab* 2016;15(2):91-100.
- Hofstra RM, Landswater RM, Ceccherini I, Stulp RP, Stelwagen T, Luo Y, et al. A mutation in the RET proto-oncogene associated with multiple endocrine neoplasia type 2B and sporadic medullary thyroid carcinoma. *Nature* 1994;367(6461):375-6.
- Li GG, Somwar R, Joseph J, Smith RS, Hayashi T, Martin L, et al. Antitumor activity of RXDX-105 in multiple cancer types with RET rearrangements or mutations. *Clin Cancer Res* 2017;23(12):2981-90.
- Watson M, Small H, Acton B, Begum H, Hitchin S, Jordan A, et al. A potent and selective RET inhibitor with efficacy in RET-driven mouse models of medullary thyroid carcinoma and lung adenocarcinoma. *Cancer Res* 2017;77(13 Suppl):2092.
- Meijer JA, Bakker LE, Valk GD, de Herder WW, de Wilt JH,
- Netea-Maier RT, et al. Radioactive iodine in the treatment of medullary thyroid carcinoma: a controlled multicenter study. *Eur J Endocrinol* 2013;168(5):779-86.
- Cohen Y, Xing M, Mambo E, Guo Z, Wu G, Trink B, et al. BRAF mutation in papillary thyroid carcinoma. *J Natl Cancer Inst* 2003;95(8):625-7.
- Xing M. BRAF mutation in thyroid cancer. *Endocr Relat Cancer* 2005;12(2):245-62.
- Hou P, Liu D, Xing M. Functional characterization of the T1799-1801del and A1799-1816ins BRAF mutations in papillary thyroid cancer. *Cell Cycle* 2007;6(3):377-9.
- Xing M, Westra WH, Tufano RP, Cohen Y, Rosenbaum E, Rhoden KJ, et al. BRAF mutation predicts a poorer clinical prognosis for papillary thyroid cancer. *J Clin Endocrinol Metab* 2005;90(12):6373-9.
- Guerra A, Sapiro MR, Marotta V, Campanile E, Rossi S, Forno I, et al. The primary occurrence of BRAF(V600E) is a rare clonal event in papillary thyroid carcinoma. *J Clin Endocrinol Metab* 2012;97(2):517-24.
- Vasko V, Hu S, Wu G, Xing JC, Larin A, Savchenko V, et al. High prevalence and possible de novo formation of BRAF mutation in metastasized papillary thyroid cancer in lymph nodes. *J Clin Endocrinol Metab* 2005;90(9):5265-9.
- Xing M. BRAFV600E mutation and papillary thyroid cancer: chicken or egg? *J Clin Endocrinol Metab* 2012;97(7):2295-8.
- Abubaker J, Jehan Z, Bavi P, Sultana M, Al-Harbi S, Ibrahim M, et al. Clinicopathological analysis of papillary thyroid cancer with PIK3CA alterations in a Middle Eastern population. *J Clin Endocrinol Metab* 2008;93(2):611-8.
- Bond JA, Wyllie FS, Rowson J, Radulescu A, Wynford-Thomas D. In vitro reconstruction of tumour initiation in a human epithelium. *Oncogene* 1994;9(1):281-90.
- Gustafson S, Zbuk KM, Scacheri C, Eng C. Cowden syndrome. *Semin Oncol* 2007;34(5):428-34.
- Elisei R, Molinaro E, Agate L, Bottici V, Viola D, Biagini A, et al.

- Ret Oncogene and Thyroid Carcinoma. *J Genet Syndr Gene Ther* 2014;5:214.
22. Hedayati M, Zarif Yeganeh M, Sheikhol Eslami S, Rezghi Barez S, Hoghooghi Rad L, Azizi F. Predominant RET germline mutations in exons 10, 11, and 16 in Iranian patients with hereditary medullary thyroid carcinoma. *J Thyroid Res* 2011;2011:264248.
 23. Yeganeh MZ, Sheikholeslami S, Dehbashi Behbahani G, Farashi S, Hedayati M. Skewed mutational spectrum of RET proto-oncogene Exon10 in Iranian patients with medullary thyroid carcinoma. *Tumour Biol* 2015;36(7):5225-31.
 24. Zarif-Yeganeh M, Sheikholeslami S, Dehbashi-Behbahani G, Farashi S, Hoghooghi-Rad L, Azizi F, et al. Point mutations in RET proto-oncogene exon 10 in patients with medullary thyroid carcinoma. *J Kerman Univ Med Sci* 2015;22(3):249-60.
 25. Hedayati M, Nabipour I, Rezaei-Ghaleh N, Azizi F. Germline RET mutations in exons 10 and 11: an Iranian survey of 57 medullary thyroid carcinoma cases. *Med J Malaysia* 2006;61(5):564-9.
 26. Ricarte-Filho JC, Ryder M, Chitale DA, Rivera M, Heguy A, Ladanyi M, et al. Mutational profile of advanced primary and metastatic radioactive iodine-refractory thyroid cancers reveals distinct pathogenetic roles for BRAF, PIK3CA, and AKT1. *Cancer Res* 2009;69(11):4885-93.
 27. Garcia-Rostan G, Tallini G, Herrero A, D'Aquila TG, Carcangiu ML, Rimm DL. Frequent mutation and nuclear localization of beta-catenin in anaplastic thyroid carcinoma. *Cancer Res* 1999;59(8):1811-5.
 28. Murugan AK, Bojdani E, Xing M. Identification and functional characterization of isocitrate dehydrogenase 1 (IDH1) mutations in thyroid cancer. *Biochem Biophys Res Commun* 2010;393(3):555-9.
 29. Murugan AK, Xing M. Anaplastic thyroid cancers harbor novel oncogenic mutations of the ALK gene. *Cancer Res* 2011;71(13):4403-11.
 30. Murugan AK, Dong J, Xie J, Xing M. Uncommon GNAQ, MMP8, AKT3, EGFR, and PIK3R1 mutations in thyroid cancers. *Endocr Pathol* 2011;22(2):97-102.
 31. Máximo V, Botelho T, Capela J, Soares P, Lima J, Taveira A, et al. Somatic and germline mutation in GRIM-19, a dual function gene involved in mitochondrial metabolism and cell death, is linked to mitochondrion-rich (Hurthle cell) tumours of the thyroid. *Br J Cancer* 2005;92(10):1892-8.
 32. Musholt PB, Musholt TJ, Morgenstern SC, Worm K, Sheu SY, Schmid KW. Follicular histotypes of oncocytic thyroid carcinomas do not carry mutations of the BRAF hot-spot. *World J Surg* 2008;32(5):722-8.
 33. Corver WE, Ruano D, Weijers K, den Hartog WCE, van Nieuwenhuizen MP, de Miranda N, et al. Genome haploidisation with chromosome 7 retention in oncocytic follicular thyroid carcinoma. *PLoS One* 2012;7(6):e38287.
 34. Liu Z, Hou P, Ji M, Guan H, Studeman K, Jensen K, et al. Highly prevalent genetic alterations in receptor tyrosine kinases and phosphatidylinositol 3-kinase/akt and mitogen-activated protein kinase pathways in anaplastic and follicular thyroid cancers. *J Clin Endocrinol Metab* 2008;93(8):3106-16.
 35. Wang Y, Hou P, Yu H, Wang W, Ji M, Zhao S, et al. High prevalence and mutual exclusivity of genetic alterations in the phosphatidylinositol-3-kinase/akt pathway in thyroid tumors. *J Clin Endocrinol Metab* 2007;92(6):2387-90.
 36. Hou P, Liu D, Shan Y, Hu S, Studeman K, Condouris S, et al. Genetic alterations and their relationship in the phosphatidylinositol 3-kinase/Akt pathway in thyroid cancer. *Clin Cancer Res* 2007;13(4):1161-70.
 37. Liu Z, Liu D, Bojdani E, El-Naggar AK, Vasko V, Xing M. IQGAP1 plays an important role in the invasiveness of thyroid cancer. *Clin Cancer Res* 2010;16(24):6009-18.
 38. Santoro M, Thomas GA, Vecchio G, Williams GH, Fusco A, Chiappetta G, et al. Gene rearrangement and Chernobyl related thyroid cancers. *Br J Cancer* 2000;82(2):315-22.
 39. Klugbauer S, Demidchik EP, Lengfelder E, Rabes HM. Molecular analysis of new subtypes of ELE/RET rearrangements, their reciprocal transcripts and breakpoints in papillary thyroid carcinomas of children after Chernobyl. *Oncogene* 1998;16(5):671-5.
 40. Ciampi R, Nikiforov YE. RET/PTC rearrangements and BRAF mutations in thyroid tumorigenesis. *Endocrinology* 2007;148(3):936-41.
 41. Nikiforova MN, Stringer JR, Blough R, Medvedovic M, Fagin JA, Nikiforov YE. Proximity of chromosomal loci that participate in radiation-induced rearrangements in human cells. *Science* 2000;290(5489):138-41.
 42. Marotta V, Guerra A, Sapio MR, Vitale M. RET/PTC rearrangement in benign and malignant thyroid diseases: a clinical standpoint. *Eur J Endocrinol* 2011;165(4):499-507.
 43. Castellone MD, De Falco V, Rao DM, Bellelli R, Muthu M, Basolo F, et al. The beta-catenin axis integrates multiple signals downstream from RET/papillary thyroid carcinoma leading to cell proliferation. *Cancer Res* 2009;69(5):1867-76.
 44. Hayashi H, Ichihara M, Iwashita T, Murakami H, Shimono Y, Kawai K, et al. Characterization of intracellular signals via tyrosine 1062 in RET activated by glial cell line-derived neurotrophic factor. *Oncogene* 2000;19(39):4469-75.
 45. Xing M. Genetic alterations in the phosphatidylinositol-3 kinase/Akt pathway in thyroid cancer. *Thyroid* 2010;20(7):697-706.
 46. Kroll TG, Sarraf P, Pecciarini L, Chen CJ, Mueller E, Spiegelman BM, et al. PAX8-PPARgamma fusion oncogene in human thyroid carcinoma. *Science* 2000;289(5483):1357-60.
 47. Placzkowski KA, Reddi HV, Grebe SK, Eberhardt NL, McIver B. The role of the PAX8/PPARgamma Fusion oncogene in thyroid cancer. *PPAR Res* 2008;2008:672829.
 48. Ying H, Stuzki H, Zhao L, Willingham MC, Meltzer P, Cheng SY. Mutant thyroid hormone receptor beta represses the expression and transcriptional activity of peroxisome proliferator-activated receptor gamma during thyroid carcinogenesis. *Cancer Res* 2003;63(17):5274-80.
 49. Ciampi R, Knauf JA, Kerler R, Gandhi M, Zhu Z, Nikiforova MN, et al. Oncogenic AKAP9-BRAF fusion is a novel mechanism of MAPK pathway activation in thyroid cancer. *J Clin Invest* 2005;115(1):94-101.
 50. Lee JH, Lee ES, Kim YS, Won NH, Chae YS. BRAF mutation and AKAP9 expression in sporadic papillary thyroid carcinomas. *Pathology* 2006;38(3):201-4.
 51. Waddington CH. The epigenotype. 1942. *Int J Epidemiol* 2012;41(1):10-3.
 52. Sharma S, Kelly TK, Jones PA. Epigenetics in cancer. *Carcinogenesis* 2010;31(1):27-36.
 53. Feinberg AP, Ohlsson R, Henikoff S. The epigenetic progenitor origin of human cancer. *Nat Rev Genet* 2006;7(1):21-33.
 54. Jones PA, Baylin SB. The epigenomics of cancer. *Cell* 2007;128(4):683-92.
 55. Baylin SB, Herman JG. DNA hypermethylation in tumorigenesis: epigenetics joins genetics. *Trends Genet* 2000;16(4):168-74.
 56. Chi P, Allis CD, Wang GG. Covalent histone modifications: miswritten, misinterpreted and mis-erased in human cancers. *Nat Rev Cancer* 2010;10(7):457-69.
 57. Sawan C, Vaissière T, Murr R, Herceg Z. Epigenetic drivers and genetic passengers on the road to cancer. *Mutat Res* 2008;642(1-2):1-13.
 58. Sternert DE, Berger SL. Acetylation of histones and transcription-related factors. *Microbiol Mol Biol Rev* 2000;64(2):435-59.
 59. Fraga MF, Ballestar E, Villar-Garea A, Boix-Chornet M, Espada J, Schotta G, et al. Loss of acetylation at Lys16 and trimethylation at Lys20 of histone H4 is a common hallmark of human cancer. *Nat Genet* 2005;37(4):391-400.
 60. Nakagawa M, Oda Y, Eguchi T, Aishima S, Yao T, Hosoi F, et al.

- Expression profile of class I histone deacetylases in human cancer tissues. *Oncol Rep* 2007;18(4):769-74.
61. Ellis L, Atadja PW, Johnstone RW. Epigenetics in cancer: targeting chromatin modifications. *Mol Cancer Ther* 2009;8(6):1409-20.
 62. Farazi TA, Hoell JI, Morozov P, Tuschl T. MicroRNAs in human cancer. *Adv Exp Med Biol* 2013;774:1-20.
 63. Sassa M, Hayashi Y, Watanabe R, Kikumori T, Imai T, Kurebayashi J, et al. Aberrant promoter methylation in overexpression of CITED1 in papillary thyroid cancer. *Thyroid* 2011;21(5):511-7.
 64. Kondo T, Nakazawa T, Ma D, Niu D, Mochizuki K, Kawasaki T, et al. Epigenetic silencing of TTF-1/NKX2-1 through DNA hypermethylation and histone H3 modulation in thyroid carcinomas. *Lab Invest* 2009;89(7):791-9.
 65. Zarkesh M, Taghaddosi M, Azizi F, Zadeh Vakili A, Hedayati M. Importance of epigenetic changes in the thyroid cancer incidence and their therapeutic applications. *Modares J Med Sci (Pathobiology)* 2014;17(3):1-24.
 66. Elisei R, Shiohara M, Koefller HP, Fagin JA. Genetic and epigenetic alterations of the cyclin-dependent kinase inhibitors p15INK4b and p16INK4a in human thyroid carcinoma cell lines and primary thyroid carcinomas. *Cancer* 1998;83(10):2185-93.
 67. Donninger H, Vos MD, Clark GJ. The RASSF1A tumor suppressor. *J Cell Sci* 2007;120(Pt 18):3163-72.
 68. Schagdarsurengin U, Gimmi O, Hoang-Vu C, Dralle H, Pfeifer GP, Dammann R. Frequent epigenetic silencing of the CpG island promoter of RASSF1A in thyroid carcinoma. *Cancer Res* 2002;62(13):3698-701.
 69. Alvarez-Nuñez F, Bussaglia E, Mauricio D, Ybarra J, Vilar M, Lerma E, et al. PTEN promoter methylation in sporadic thyroid carcinomas. *Thyroid* 2006;16(1):17-23.
 70. Zuo H, Gandhi M, Edreira MM, Hochbaum D, Nimagaonkar VL, Zhang P, et al. Downregulation of Rap1GAP through epigenetic silencing and loss of heterozygosity promotes invasion and progression of thyroid tumors. *Cancer Res* 2010;70(4):1389-97.
 71. Hoque MO, Rosenbaum E, Westra WH, Xing M, Ladenson P, Zeiger MA. Quantitative assessment of promoter methylation profiles in thyroid neoplasms. *J Clin Endocrinol Metab* 2005;90(7):4011-8.
 72. Hu S, Liu D, Tufano RP, Carson KA, Rosenbaum E, Cohen Y, et al. Association of aberrant methylation of tumor suppressor genes with tumor aggressiveness and BRAF mutation in papillary thyroid cancer. *Int J Cancer* 2006;119(10):2322-9.
 73. Anand-Apte B, Bao L, Smith R, Iwata K, Olsen BR, Zetter B, et al. A review of tissue inhibitor of metalloproteinases-3 (TIMP-3) and experimental analysis of its effect on primary tumor growth. *Biochem Cell Biol* 1996;74(6):853-62.
 74. Graff JR, Greenberg VE, Herman JG, Westra WH, Boghaert ER, Ain KB, et al. Distinct patterns of E-cadherin CpG island methylation in papillary, follicular, Hurthle's cell, and poorly differentiated human thyroid carcinoma. *Cancer Res* 1998;58(10):2063-6.
 75. Wiseman SM, Masoudi H, Niblock P, Turbin D, Rajput A, Hay J, et al. Derangement of the E-cadherin/catenin complex is involved in transformation of differentiated to anaplastic thyroid carcinoma. *Am J Surg* 2006;191(5):581-7.
 76. Xing M. BRAF mutation in papillary thyroid cancer: pathogenic role, molecular bases, and clinical implications. *Endocr Rev* 2007;28(7):742-62.
 77. Xing M. Gene methylation in thyroid tumorigenesis. *Endocrinology* 2007;148(3):948-53.
 78. Gupta A, O'Connell T, Jones M, Singh K, Schwarcz M, Rasamny JK, et al. Methylation and expression of androgen receptor in papillary thyroid cancer. In: Proceedings of the American Association for Cancer Research Annual Meeting 2017; 2017 Apr 1-5; Washington, DC, Philadelphia, PA: AACR; Cancer Res 2017;77(13 Suppl).
 79. Cai Y, Tsai HC, Yen RC, Zhang YW, Kong X, Wang W, et al. Critical threshold levels of DNA methyltransferase 1 are required to maintain DNA methylation across the genome in human cancer cells. *Genome Res* 2017;27(4):533-544.
 80. Ashraf W, Ibrahim A, Alhosin M, Zaayter L, Ouarrarhi K, Papin C, et al. The epigenetic integrator UHRF1: on the road to become a universal biomarker for cancer. *Oncotarget* 2017;8(31):51946-51962.
 81. Puppin C, Passon N, Lavarone E, Di Loreto C, Frasca F, Vella V, et al. Levels of histone acetylation in thyroid tumors. *Biochem Biophys Res Commun* 2011;411(4):679-83.
 82. Kondo T, Nakazawa T, Ma D, Niu D, Mochizuki K, Kawasaki T, et al. Epigenetic silencing of TTF-1/NKX2-1 through DNA hypermethylation and histone H3 modulation in thyroid carcinomas. *Lab Invest* 2009;89(7):791-9.
 83. Borbone E, Troncone G, Ferraro A, Jasencakova Z, Stojic L, Esposito F, et al. Enhancer of zeste homolog 2 overexpression has a role in the development of anaplastic thyroid carcinomas. *J Clin Endocrinol Metab* 2011;96(4):1029-38.
 84. Nikiforova MN, Tseng GC, Steward D, Diorio D, Nikiforov YE. MicroRNA expression profiling of thyroid tumors: biological significance and diagnostic utility. *J Clin Endocrinol Metab* 2008;93(5):1600-8.
 85. Braun J, Hoang-Vu C, Dralle H, Hüttelmaier S. Downregulation of microRNAs directs the EMT and invasive potential of anaplastic thyroid carcinomas. *Oncogene* 2010;29(29):4237-44.
 86. Brest P, Lassalle S, Hofman V, Bordone O, Gavric Tanga V, Bonnetaud C, et al. MiR-129-5p is required for histone deacetylase inhibitor-induced cell death in thyroid cancer cells. *Endocr Relat Cancer* 2011;18(6):711-9.

Genetic and epigenetic alteration in thyroid cancer: review article

Elham Shakiba Ph.D.¹
Monireh Movahedi Ph.D.¹
Ahmad Majd Ph.D.¹
Mehdi Hedayati Ph.D.^{2*}

1- Department of Cellular and Molecular Biology, Faculty of Biological Sciences, North Tehran Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran.
2- Cellular and Molecular Endocrine Research Center, Research Institute for Endocrine Sciences, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.

Abstract

Received: 27 Jun. 2017 Revised: 04 Jul. 2017 Accepted: 04 Feb. 2018 Available online: 14 Feb. 2018

Thyroid cancer is one of the most common endocrine malignancies and in the last two decades the number of involved people in the world has been increased. Thyroid cancer in Iran is the seventh most common cancer in women and 14th in men. In recent years many achievements regarding to molecular pathogenic factors such as the substantial role of signaling pathways and molecular abnormalities have been made. Nowadays there is no efficient treatment for progressed thyroid cancer that does not respond to radioiodine therapy which are included poorly differentiated, anaplastic and metastatic or recurrent differentiated thyroid cancer. Although the results of some clinical trials in phase II for treatment of progressed thyroid cancer are rewarding but none of the treated patients responded to treatment and only a few of them responded partially to the treatment which indicates that the treatment can only control the condition of patients with advanced disease, therefore it is needed to consider other alternative solutions which would be helpful in controlling the disease. Epigenetic is referred to study of heritable changes in gene expression without changes in primary DNA sequence. The main mechanisms of genetic and epigenetic alterations are including mutations, increasing the gene copy number and aberrant gene methylation. Epigenetic defects are prevalent in different types of cancers. Aberrant methylation of genes that control cell proliferation and invasion (p16INK4A, RASSF1A, PTEN, Rap1GAP, TIMP3, DAPK, RAR β 2, E-cadherin, and CITED1), as well as specific genes involved in differentiation of thyroid cancer (Na⁺/I⁻ symport, TSH receptor, pendrin, SLC5A8, and TTF-1) in association with genetic alterations, leads to tumor progression. Growing evidence shows that acquired epigenetic abnormalities participate with genetic alterations to cause altered patterns of gene expression or function. Many of these molecular changes can be used as molecular markers for prognosis, diagnosis and new therapeutic targets for thyroid cancer. This article is about the most common genetic and epigenetic alterations in thyroid cancer which can be complementary together in recognition of new treatments for the disease.

Keywords: cancer, endocrine, epigenetic, genetic, malignancy, thyroid.

* Corresponding author: Cellular and Molecular Endocrine Research Center, Research Institute for Endocrine Sciences, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran.
P.O.Box: 1985717413
Tel: +98-21-22432498
E-mail: hedayati@endocrine.ac.ir