

ملانوماى بدخيم: ژنتيك ملكولى، ژن درمانى و چشم اندازها

دکتر محمدرضا نوری دلویی^۱، مونا حسینی^۲

خلاصه

ملانوماى بدخيم پوستى (GMM=Cutaneous Malignant Melanoma) يا سرطان ملانوسيت هاى پوست، از جمله مهمترين و شايع ترين سرطان ها است که در سالهاى اخير فراوانى آن به نحو چشمگیری افزایش یافته است. وقوع ملانوما با نژاد و رنگ پوست ارتباط نزدیکی دارد، به طوری که در سفیدپوستان که اغلب دچار آفتاب سوختگی می شوند، معمولی تر بوده و شانس آنها برای ابتلاء به این سرطان ۴۰ برابر سیاه پوستان تخمین زده شده است. به علاوه، قرار گرفتن در معرض پرتو فرا بنفش نور آفتاب، به ویژه در دوران کودکی نیز استعداد ابتلاء به ملانوما را تقویت می نماید. بر این اساس، استرالیا، اسکانديناوی، کالیفرنیا و جزایر هاوایی شایعترین مناطق ملانوما محسوب می گردند و برعکس در آسیا و آفریقا شیوع آن کمتر است.

بیش از ۸ تا ۱۲٪ موارد ملانوماى بدخيم در افرادی که زمینه ارثی ابتلاء به آن را دارند رخ می دهد. همچنین این بیماری اغلب در ارتباط با سندرم ارثی معروف به سندرم خالهای غیرطبیعی (Atypical Nae-vus syndrom) یا به اختصار ANS به وقوع می پیوندد. تغییر در اندازه شکل، رنگ، قوام و برآمدگی یک خال، یا به وجود آمدن یک خال غیرطبیعی جدید، از علائم هشدار دهنده این سندرم و سرطان آن به حساب می آید. بررسی های ژنتیکی به روشنی نشان داده است که عامل اصلی پیدایش ملانوماى بدخيم، رخداد حذف یا جهش در دو ژن بازدارنده تومور به نامهای اختصاری MTS₁ و MTS₂ است که روی بازوی کوتاه کروموزوم ۹ (9P₂₁) قرار دارند. این ژنها، پروتئین هایی به نامهای P₁₅، P₁₆ را رمزدهی می کنند که جزء مهار کننده پروتئین کینازهای وابسته به سیکلین رده بندی می گردند و نقش آنها متوقف ساختن چرخه سلولی در نقطه یا ایستگاه بازرسی G₁ و ممانعت از عبور آن به مرحله S می باشد. این امر فرصت کافی برای تکمیل تقسیم پیشین، رشد سلول یا تعمیر اشتباهات همانندسازی DNA را فراهم می آورد. تغییرات دیگر نیز روی کروموزوم های متعددی از جمله ۱، ۶، ۹ و ۱۱ مشاهده شده است که البته نقش دقیق آنها در پیدایش این سرطان هنوز مشخص نشده است.

قسمتی از این مبحث در شماره پیش مورد بررسی قرار گرفت. حال می پردازیم به ادامه بحث. کلید واژه: ملانوماى بدخيم، چرخه سلولی، ژنتيك ملكولى، تشخیص ژنتیکی، ژن درمانى

هدف های CDK :

نسخه برداری از ژنهای خاصی را فعال می کنند که فرآورده های آنها برای مرحله بعدی چرخه سلولی لازم است. مسیر E₂F - RB در سلولهای پستانداران یک مثال مشخص از این شیوه عملکرد است. RB (Retinoblastoma)، پروتئین هدف هترودايمر CDK₂-CyclinA می باشد و E₂F (Elongation Factor 2) عامل

پاسخ این پرسش که فسفریله شدن پروتئین های هدف چگونه می تواند موجب تنظیم چرخه سلولی شود، آن است که فسفریلاسیون، زنجیره ای از رویدادها را آغاز می کند که منجر به فعال شدن عوامل نسخه برداری می گردد. این عوامل،

نسخه برداری است که RB آن را تنظیم می کند (شکل شماره ۷). از اواخر مرحله M تا اواسط مرحله G₁، پروتئین های RB و E₂F با ترکیب با یکدیگر، مجموعه ای پروتئینی که غیرفعال بوده و توانایی شروع نسخه برداری را ندارد، شکل می دهند. در اواخر G₁، مجموعه CDK₂-cyclinA ساخته

از فعالیت آنزیمی پروتئین - کینازی آن جلوگیری کند. با مهار فعالیت پروتئین - کینازی CDK - تا زمانی که آسیب DNA تعمیر گشته و سطح P53 پایین بیاید - چرخه سلول بلوکه (سد) شده و پیشرفت آن متوقف می شود. آنگاه مهار فعالیت پروتئین کینازی - CDK Cyclin از بین می رود و چرخه سلولی ادامه می یابد (۳۶). این نوع کنترل منفی، در نقاط بازرسی سلول در مراحل G1 و G2 صورت می گیرد و می تواند به عنوان اهرم ترمزی عمل کند که صحت همانند سازی DNA و سایر اجزاء کلیدی سلول را تضمین نماید (۳۰). در مجموع، بیان و میانکنش این سه نوع ملکول: سیکلین ها، CDK ها و مهار کننده های آنها، تا حد زیادی در زمانبندی رخدادهای چرخه سلولی و تصمیم گیری سلول برای همانندسازی و تقسیم دخالت دارند (۲۶ و ۳۲) (شکل شماره ۱۰).

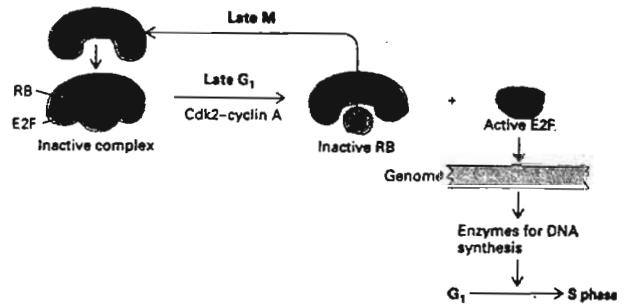
لازم به ذکر است که به غیر از P21، پروتئین های دیگری نیز در خانواده مهارکننده های CDK (CKi) شناسایی شده اند که عبارتند از: P15، P16، P18، P27، P57. در این میان، P16 و خوبشاوند نزدیک آن P15 - که نقص یا فقدان آنها در بیماران ملانوما می مشاهده شده است - می تواند به طور اختصاصی فعالیت پروتئین کینازهای وابسته به Cyclin D یعنی CDK4، CDK6 و تا حد کمتری CDK2 را مهار کنند (۲۶، ۲۹، ۳۹). پروتئین P16، چنانکه پیش از این اشاره شد، به وسیله ژن

کنترل منفی (مهار) فعالیت CDK :

چرخه سلولی را می توان مانند یک اتومبیل در نظر گرفت که سیکلین ها نقش پدال گاز آن را داشته و موتور (CDK) را به حرکت درمی آورند. این دستگاه برای خوب کار کردن، طبیعتاً نیاز به یک ترمز دارد، تا در شرایط نامناسب، چرخه سلولی را از فعالیت باز دارد.

این ترمز را پروتئین های اتصالی Cyclin - CDK فراهم می کنند که می توانند از فعالیت پروتئین - کینازی این هترو دایمر مانع به عمل آورند، پروتئین های اتصالی، مهار کننده های پروتئین - کینازهای وابسته به سیکلین نامیده می شوند که چرخه سلولی را در نقطه یا ایستگاه بازرسی، نگه می دارند. این توقف تا زمانی است که مکانیسم های کنترل کننده چراغ سبزی نشان دهند که مفهوم آن، این است که سلول برای ورود به مرحله بعدی چرخه کاملاً آماده است.

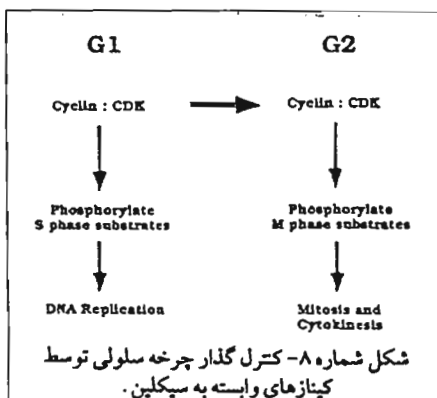
یک نمونه روشن برای چگونگی عملکرد این سیستم، زمانی است که به DNA آسیب می رسد (شکل شماره ۹). زمانی که DNA در خلال مرحله G1 آسیب می بیند (به طور مثال توسط پرتوایکس)، از فعالیت CDK در هترو دایمر CDK-Cyclin جلوگیری می شود. به نظر می رسد که این مهار با واسطه پروتئین P53 انجام می یابد. بخشی از پروتئین P53 می تواند انواع ویژه ای از آسیب های DNA را شناسایی کند. در حضور چنین آسیب هایی، پروتئین دیگری - به نام P21 را که از دسته مهار کننده های پروتئین کینازهای وابسته به سیکلین (CKi) است - فعال می نماید. P21، در غلظت های بالا قادر است با اتصال به هترو دایمر CDK - Cyclin



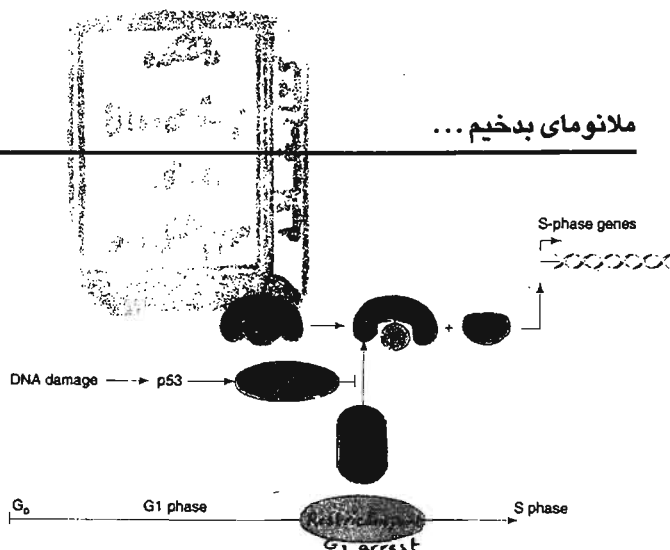
شکل شماره ۷ - سهم پروتئین های RB و عامل رونویسی E2F در تنظیم مرحله G1 به مرحله S در سلولهای پستانداران.

می شود و پروتئین RB را فسفریله می کند. این فسفریلاسیون، پروتئین RB را به نحوی تغییر شکل می دهد که دیگر قادر به اتصال به پروتئین E2F نیست. در نتیجه، پروتئین E2F آزاد شده و می تواند نسخه برداری از ژن های معینی را فعال کند. این ژنها، آنزیم های حیاتی برای سنتز DNA را رمزدهی می کنند. در نتیجه، سلول اجازه ورود به مرحله S و شروع همانندسازی را به دست می آورد (۳۶). به شیوه مشابه، سیکلین ها و CDK هایی که سوبستراهای مرحله M را فسفریله می کنند، در شروع میتوز و سیتوکینز دخالت دارند (۳۸) (شکل شماره ۸).

RB و E2F در واقع نماینده دو خانواده پروتئینی هستند. دانشمندان عقیده دارند که هترو دایمرهای مختلف CDK-Cyclin به طور انتخابی، پروتئین معینی از خانواده RB را فسفریله می کنند. این امر به نوبه خود عضو خاصی از خانواده E2F که به آن متصل است، آزاد می نماید. سپس این E2F های متفاوت قادر هستند، نسخه برداری از ژن های مختلفی را فعال نمایند که مراحل متفاوت چرخه سلولی را به وجود می آورند. به این ترتیب، چرخه ای از فعال شدن هترو دایمرهای متفاوت CDK - Cyclin می تواند چرخه سلولی را ایجاد کند (شکل شماره ۶، رجوع به قسمت اول).



شکل شماره ۸ - کنترل گذار چرخه سلولی توسط کینازهای وابسته به سیکلین.



شکل شماره ۹- مثالی برای شیوه کنترل بازدارندگی پیشرفت چرخه سلولی (شرح در متن).

برده شد، صحت همانندسازی DNA و سلامت چرخه سلولی را تضمین می کند. بنابراین جهش در این پروتئین ها، یا پروتئین های دیگری که بیان یا فعالیت آنها را تنظیم می نمایند، می توانند موجب ایجاد دست کم بخشی از خصوصیتی شود که با دگرگونی های سرطانی مرتبط هستند (۳۸). بسیاری از مبتلایان به ملانوما و خانواده های مستعد آنها دارای جهش در قسمتی از ردیف اسید آمینه ای P₁₆ می باشند (۲۶، ۲۹، ۴۲).

آزمایش های *in vitro*، *in vivo*، همچنین نشان داده اند که افراد مبتلا یا مستعد ابتلا به سرطان ملانوما که دچار حذف یا جهش در پروتئین P₁₆ خود هستند، عملاً توانایی مهار فعالیت CDK₄ و CDK₆ را از دست داده اند. در این افراد، P₁₆ آسیب دیده، قادر نیست برای اتصال به این کینازها با Cyclin D رقابت کند (شکل ۱۱). در نتیجه، فقدان عملکرد P₁₆ سبب رشد و تقسیم بی رویه سلولی و سرطانی می گردد (۴۱). در شکل ۱۲، عواملی که موجب به هم خوردن تنظیم چرخه سلولی در ایستگاه بازرسی G₁ می شود، ارائه شده است. چنانکه به روشنی پیداست، بیان بیش از اندازه یا تقویت و ازدیاد ژنی (Gene Amplification) سیکلین های G₁، جهش در ژن های Rb، P₁₆، P₅₃ و غیرفعال شدن P₅₃، Rb، به واسطه انکوپروتئین های ویروس های DNA داری چون ویروس پاپیلوما ی انسانی، موجب برهم خوردن

و نحوه عملکرد آنها تفاوت های بارزی در تنظیم فعالیت این دو پروتئین وجود دارد، از جمله و به ویژه:

۱- بیان P₁₅، به طور عمده توسط آنتی مییوتوزنی به نام

TGF-β (Transforming Growth factor - β) تنظیم می شود (۳۳). افزایش این عامل موجب بالا رفتن P₁₅ در سلول می شود. در نتیجه، میزان آن از مقدار مجموعه CDK-Cyclin بیشتر می گردد. بر عکس علائم میوتوزن مقدار این مهار کننده را به پایین تر از سطح مجموعه CDK-Cyclin تقلیل می دهد که به نوبه خود امکان فعالیت CDK و پیشرفت چرخه سلولی را فراهم می آورد (۳۸).

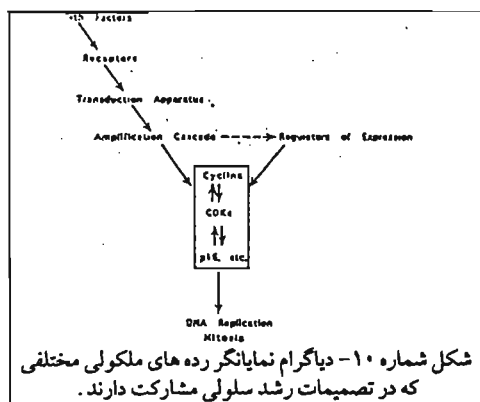
۲- برخلاف P₁₆، بیان P₁₅ تا حد زیادی مستقل از Rb است.

۳- P₁₅ به ندرت در تومورزایی دخالت دارد. به علاوه، این پروتئین در راهی متفاوت از مسیر P₁₆، برای سرکوب تومورها شرکت می جوید، اگرچه اجزاء این مسیر هنوز به درستی شناخته نشده اند، اما ممکن است برخی از این اجزاء به فعالیت بیشتری نسبت به P₁₅ در داخل بافت های سوماتیکی جهش یابند. سطح ثابت بیان P₁₅ در خلال چرخه سلولی و القاء آن به وسیله TGF-β نشان دهنده نقش P₁₅ در توقف G₁ (G₁ arrest) - و نه لزوماً در تنظیم زمان بندی رویدادهای چرخه سلولی - است، بنابر این بررسی بیشتر اعمال P₁₅ به عنوان یک ملکول تنظیم کننده رشد در *in vivo* و تجزیه و تحلیل نحوه عملکرد آن از اهمیت خاصی برخوردار است.

پروتئین های مهار کننده ای که از آنها نام

CDK₂ یا MTS₁ رمزدهی می شود و دارای ردیف های تکراری شبیه به پروتئین آنکایرین (Ankyrin) (۴۰) می باشد که ۸۸٪ از ساختار این پروتئین کوچک را تشکیل می دهد (۲۹، ۴۱). ردیف های تکراری آنکایرین از قطعاتی به طول تقریبی ۳۳ اسید آمینه تشکیل شده اند. اکثر این اسیدهای آمینه آب گریز بوده و به نظر می رسد که در میانگنشن مستقیم پروتئین - پروتئین دخالت داشته باشند (۲۹، ۴۱). پروتئین P₁₆ به وسیله همین ردیف ها به CDK₄ و CDK₆ متصل می شود و از فعالیت کینازی آنها و در نتیجه از فسفریله شدن پروتئین Rb و آزاد شدن عامل نسخه برداری E₂F جلوگیری می کند. در نتیجه ژنهایی که در گذر از مرحله G₁ به S نقش دارند، نسخه برداری نمی شوند و چرخه سلولی متوقف می گردد (۲۶، ۳۹) (شکل شماره ۱۱).

آزمایش های بیوشیمیایی نشان داده اند که پروتئین Rb آزاد نیز یک عامل تنظیمی برای ژن CDK₂ محسوب می شود: سلول های توموری که دارای تعداد زیادی Rb آزاد در سیتوپلاسم خود باشند، به ندرت P₁₆ را بیان می کنند و برعکس سلول های توموری که P₁₆ را بیان می کنند، پروتئین Rb چندانی ندارند. این ارتباط معکوس بین بیان P₁₆ و پروتئین Rb ناشی از مشارکت همزمان آنها در نقطه بازرسی G₁ است (۳۰). با وجود شباهت بیوشیمیایی بین P₁₆ و P₁₅



شکل شماره ۱۰- دیاگرام نمایانگر رده های ملکولی مختلفی که در تصمیمات رشد سلولی مشارکت دارند.

مهار G_1 در ایستگاه بازرسی آن و در نتیجه سرطانزایی و پیشروی تومورها می‌گردد. چنانکه در شکل ۱۲ نیز مشاهده می‌شود، نقص یا جهش در هر یک از اجزاء مسیرهای کنترل چرخه سلولی می‌تواند با شکستن سد تنظیم سبب رشد بی‌رویه سلول‌ها و گسترش بافت‌های توموری در بدن گردد.

مروری گذرا بر مکانیسم ژنتیکی پیشرفت ملانوما بدخیم:

شماری از پژوهشگران عقیده دارند که مکانیسم ژنتیکی پیدایش ملانوما، در عمل شبیه به سرطان کولون است. سرطان کولون، در نتیجه انباشته شدن یا تجمع ردیفی از تغییرات ژنتیکی ایجاد می‌شود و مکانیسم سرطانزایی آن از الگوی ویژه‌ای پیروی می‌کند. در الگوی که توسط Dracopoli برای سرطانزایی ملانوما بدخیم ارائه شد، نخستین رویداد ژنتیکی، غیرفعال شدن ژن MTS_1 و احتمالاً MTS_2 روی کروموزوم ۹ است. این رخداد، احتمالاً سلول‌های ملانوسیتی پوست را به خالهای پیش-سرطانی یا حتی خال‌های غیرطبیعی تبدیل می‌کند. از آن پس، جهش روی کروموزوم‌های ۱ و ۶ انگیزه پیشروی تومورها و تولید متاستاز را فراهم می‌آورد و سرانجام تغییرات کروموزوم‌های دیگری مانند ۷ و ۱۱ مراحل پایانی سرطانزایی را تکمیل می‌کنند.

اگرچه Dracopoli، خود نیز خاطر نشان می‌سازد که این الگو هنوز در حد فرضیه است، به دلیل ماهیت ناهمگن یا هتروژن ملانوما دور از انتظار نیست که این رویداد ژنتیکی در همه مبتلایان با چنین نظم جدی رخ ندهد. به طور مثال ممکن است بیماری‌ها وجود داشته باشند که در یک زمان دچار جهش روی کروموزوم ۱ شده باشند، اما هیچ نوع تغییری در کروموزوم ۹ آنها رخ ندهد. اما در مجموع، پیشروی ملانوما در اکثر بیماران از الگوی ژنتیکی پیش گفته پیروی می‌کند (۲۰). علاوه بر این، بررسی‌های کاربوتایی نشان داده است که در افراد دارای استعداد ارثی ابتلا به ملانوما یا کسانی که به سندرم خال‌های غیرطبیعی مبتلا هستند، افزایش جزئی در سطح ناهنجاری‌های خود به خود کروموزومی چه عددی و چه ساختاری در لنفوسیت‌های خون محیطی و فیبروبلاست‌های پوست مشاهده می‌شود که با پیدایش فنوتیپ سرطانی و پیشروی سرطان این ناهنجاریها افزایش می‌یابد (۱۸، ۴۴).

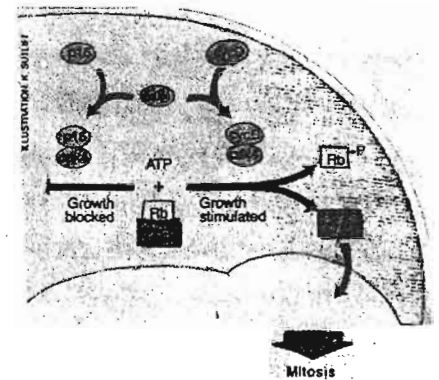
موفقیت‌ها و چشم اندازها:

با وجود این که ملانوما به شرط تشخیص سریع و درمان به موقع، سرطان چندان کشنده‌ای به حساب نمی‌آید، همه ساله موارد متعددی مرگ در اثر آن گزارش می‌گردد. این موضوع در درجه اول ناشی از کمبود اطلاعات عمومی درباره این سرطان و خطرات متاستاز دار شدن آن و در درجه دوم ناشی از ضعف روش‌های تشخیصی جاری است. مورد اول با آموزش اقدامات پیش‌گیری کننده به خانواده‌ها و افراد در معرض خطر، و همچنین معاینه همه نقاط سر و بدن توسط فرد، دست کم ماهی یک بار، تا حد زیادی قابل رفع است. ولی حل اساسی مشکل دوم، تنها با انواع روش‌های تشخیصی ژنتیکی مناسب میسر است، روش‌هایی که به

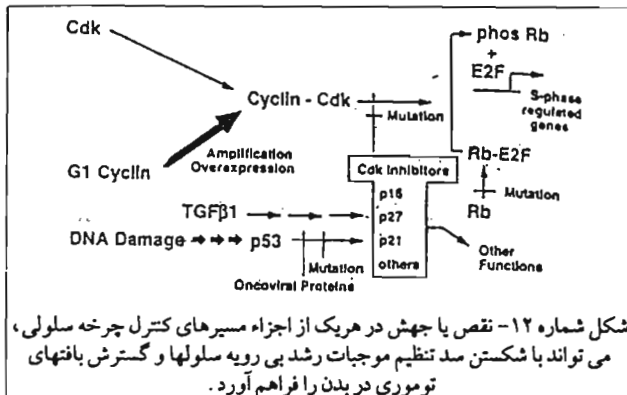
کمک آنها بتوان افراد مستعد مبتلا به ملانوما را به دقت شناسایی کرد و اقدامات پیشگیری کننده را به عمل آورد. به علاوه، با فراهم آوردن امکان تشخیص صحیح بیماران ملانومایی در ابتدایی‌ترین مراحل سرطان بتوان مراقبتهای پزشکی و درمانی لازم را به اجرا درآورد. امیدواری فزاینده‌ای وجود دارد که شناسایی همه جانبه ناهنجاریهای ژنتیکی ملانوما، سرانجام به ابداع روشهای جدیدی برای درمان این سرطان منجر گردد (۲۰، ۴۵).

تشخیص ژنتیکی:

شناسایی جهش در خانواده‌هایی که ملانوما در آنها به صورت یک صفت غالب آتوزومی بروز می‌کند، می‌تواند زمینه ساز ابداع آزمون‌های DNA، جهت تشخیص سرطان، پیش از ظهور علائم بیماری گردد. بررسی جهش‌های $CDKN_2$ ، ابزار تحلیل مناسبی برای سرطان شناسان می‌باشد (۲۶). این پژوهشگران می‌توانند این جهش‌ها را با روش‌هایی مانند MASA (Mutant Allele Specific Amplification) در نمونه‌های بالینی بیوپسی شده از افراد مشکوک به ملانوما شناسایی کنند. این روش که بر تکثیر ویژه آلل‌های جهش یافته به وسیله PCR (Polymerase Chain Reaction) و سپس جستجوی آنها با کمک کاوشگر مناسب، استوار است، از حساسیت خوبی برخوردار می‌باشد. با وجود این، چنانکه در بخش‌های پیشین اشاره شد، جهش در $CDKN_2$ ، رخدادی عادی نبوده و این ژن بازدارنده تومور، اغلب در اثر حذف (چه هتروزیگوتی و چه هموزیگوتی) غیرفعال می‌شود. به علاوه، در صورت رخداد جهش، این رخداد اکثراً در مراحل پیشرفته ملانوماست و در نتیجه از ارزش تشخیصی زیادی برخوردار نیست، بلکه بیشتر نشانه پیش‌آگهی ضعیف



شکل شماره ۱۱- (شرح در متن)



شکل شماره ۱۲- نقص یا جهش در هریک از اجزاء مسیرهای کنترل چرخه سلولی، می تواند با شکستن سد تنظیم موجبات رشد بی رویه سلولها و گسترش بافتهای توموری در بدن را فراهم آورد.

تشخیص هستند) مقرون به صرفه نیست. این شیوه، به جهت دقت زیاد، بیشتر برای کشف سرطانهای اندامهای داخلی مورد استفاده قرار می گیرد. پژوهشگران به طور جدی معتقدند که روش های دقیق تشخیصی ژنتیکی، در

بیمار سرطانی و متاستاز اندازی به اندامهای داخلی بدن می باشد. بنابراین جهش CDKN₂ بیشتر ارزش پیش آگهی دارد. اما در خانواده هایی که جهش جنسی برای ملانوما شناخته نشده است، می توان حذفهای آللی CDKN₂ را به روش MSI (Microsatellite Instability) و RFLP (Restriction Fragment Length polymorphism) شناسایی کرد (۲۷). در روش MSI استفاده از نشانگرهای ریزماهواره ای به بررسی LOH در آلل های ریز ماهواره ها می پردازند. بدین منظور، ابتدا ردیف های بازی ریز ماهواره ها را به کمک PCR تکثیر می کنند، آنگاه با استفاده از الکتروفورز با ژل پلی اکریل امید جداسازی می کنند.

تغییرات ریزماهواره ها در DNA ی سلول های سرطانی، در مقایسه با DNA ی سلولهای طبیعی به صورت ازدیاد یا کاهش ژنی به چشم می خورد. کاهش یا LOH نشان دهنده غیرفعال شدن یک ژن بازدارنده تومور است. با این روش حذف های ژن MTS₁, MTS₂ روی کروموزوم 9P₂₁ هم در انواع ارثی و هم پراکنده (Sporadic) ملانوما آشکار شده است. MSI، به طور معمول در ملانوماهایی به عمق ۰/۷ تا ۵ میلی متر دیده می شود، این امر حاکی از بروز این اختلال در مراحل اولیه توموزایی می باشد. بنابراین، با این روش می توان ملانوما را در ابتدایی ترین مراحل آن تشخیص داد. این خود یک مزیت این روش تشخیصی نسبت به روش های دیگر است (۲۵).

روش دوم یا RFLP روش دقیق تری است (۴۶). اما به دلیل نیاز به آنزیم های برش دهنده خاص و محدودگر و کاوشگرهای ژنتیکی متعدد، روشی پرهزینه به حساب می آید و معمولاً برای تشخیص سرطانهایی مانند ملانوما (که با روش های کم خرج تر هم قابل

رفع آسیب های ژنتیکی، نقش تعیین کننده ای دارد (۱۵، ۱۶، ۱۷، ۴۷، ۴۸).

چنانکه اشاره شد، تعدادی از ژنها، که در سرطان زایی شرکت می کنند، وظیفه تنظیم رشد سلول را بر عهده دارند (۵۴). یکی از مهمترین این ژنها، ژن MTS₁ یا CDKN₂ است که در ایجاد سرطان ملانوما دخالت دارد. برای این ژن - مانند سایر ژنهای بازدارنده تومور - دو راه (ژن درمانی و تقلید عملی) به سوی ابداع روش های درمانی وجود دارد. چنانچه جهش یا حذف CDKN₂ در رشد سلولهای توموری نقش تعیین کننده داشته باشد، طبیعتاً جایگزین کردن یک ژن سالم CDKN₂ یا تقلید عملی از پروتئین آن (P₁₆) می تواند راه تازه ای به سوی درمان این سرطان بگشاید، این ژن در بسیاری از دگرگونیهای بدخیم دخالت دارد، بنابر این ترکیبات دارویی آن در درصد قابل توجهی از سرطان های انسانی مؤثر واقع خواهد شد (۲۶). به علاوه، کوچک بودن این ژن سبب می شود که برای مقاصد ژن درمانی، کار با آن به مراتب ساده تر از ژنهایی مانند P₅₃ (با اندازه ای ۴ برابر ژن P₁₆) باشد (۲۱). اما از آنجا که مکانیسم عمل P₁₆ در سلول های سرطانی با سلول های طبیعی یکسان است، بنابر این، هدف گرفتن انبوه سلول های توموری به طور انتخابی و اجتناب از آثار سوء جانبی با روش های رایج انتقال ژن، دشوار یا غیرممکن به نظر می رسد

آینده ای نه چندان دور، جایگزین روش های ابتدایی و مرسوم کنونی (از جمله بررسی های بافت شناسی) خواهد شد. این روش امکان تشخیص سرطان را در ابتدایی ترین مراحل آن فراهم می آورند، که به نوبه خود سبب کارایی بیشتر شیوه های درمانی می گردد (۴۷، ۴۸، ۴۹، ۵۰، ۵۱). علاوه بر این، بررسی های ژنتیکی سرطانهایی مانند ملانوما، طرح ریزی روش های مؤثرتری به ویژه ژن درمانی را برای درمان اساسی این بیماریها امکان پذیر می سازد.

ژن درمانی:

امروزه متداول ترین روش درمانی ملانوماى بدخیم، عمل جراحی است (۵۳). اگرچه در مواردی که ملانوما عمیقاً به داخل پوست نفوذ کرده و به گروه های لنفاوی منطقه رسیده باشد، ۵۰ تا ۸۰٪ احتمال عود سرطان پس از عمل جراحی وجود دارد. به علاوه زمانی که متاستاز ایجاد شده باشد، ملانوما غیرقابل درمان است. این شرایط ضرورت مطالعه روش های جدید - مانند ژن درمانی - را برای درمان ضایعات بزرگتر، یا برای پیشگیری از عود سرطان در پی عمل جراحی، فراهم آورده است.

برای استفاده از روشهای ژنتیک ملکولی در درمان سرطان، شناسایی ژنهای درگیر در هر سرطان و به وجود آوردن روشهای مناسب برای

نمودند. در بیمار دارای متاستازهای ریوی، پس از انتقال ژن به کمک کاتتر، بهبود کامل ندول‌های پوستی و آسیب‌های متاستازی، بدون اینکه سمیت یا عوارضی، دنبال داشته باشد، مشاهده گردید.

پس از بررسی لنفوسیت‌های سیتوتوکسیک ویژه تومور در خون این بیماران معلوم شد که بیان ژن بیگانه MHC پس از انتقال مستقیم ژن می‌تواند موجب افزایش واکنش سیستم ایمنی گردد. در هیچ‌یک از بیماران، DNA ی پلاسمیدی در خون مشاهده نشد و هیچ افزایشی در پادتن‌های ضد DNA یا شواهدی برای پدیده‌های خود ایمن یافت نگردید. تجزیه و تحلیل مکانیسم‌های این پاسخ‌های ضد توموری همچنان ادامه دارد (۵۵).

در پی انجام موفقیت‌آمیز این پروتکل که نشان می‌داد، بیان MHC پس از تزریق مستقیم ژن، بدون هیچ خطری می‌تواند واکنش سیستم ایمنی در مقابل تومور را تقویت کند، پژوهشگران با استفاده از ناقلین لیپوزومی کارآمدتر، به بررسی انجام این شیوه درمانی در سطح وسیعتر پرداختند. بر این اساس، در سال ۱۹۹۴ پروتکل بالینی بعدی به وسیله انجمن ملی بهداشت آمریکا تصویب شد که هم اکنون در دست اجراست. این پروتکل، پیشرفت در چهار مورد تکنولوژی انتقال ژن را امکان‌پذیر می‌سازد:

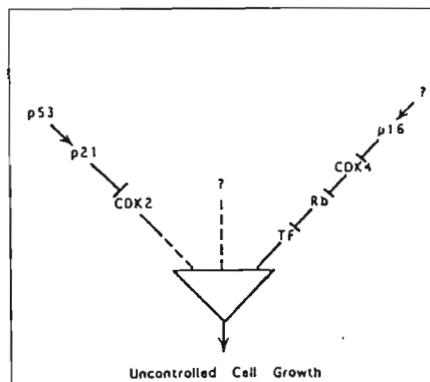
- ۱- بهبود کارایی انتقال ژن با استفاده از ناقل لیپوزومی به نام DMRIE/DOPE که توانایی انتقال آن در *in vitro* ده برابر ناقل قبلی (DC- Cholesterol) می‌باشد (۵۵).
- ۲- بهبود بیان HLA-B₇ با افزودن یک ردیف شروع ترجمه و حذف یک اینترون، و با وارد کردن ژن Microglobulin β2- که رده یک MHC به طور طبیعی با آن پیوند برقرار کرده و ملکول کامل سازگاری سنجی را

فوریه ۱۹۹۲، در انستیتو ملی بهداشت آمریکا (NIH) با هدف‌های کلی زیر تصویب و آغاز شد:

- ۱- مستقر کردن مقدار مؤثر و بی‌خطری از ژن نو ترکیب HLA-B₇ در سلول‌های توموری به روش انتقال DNA توسط ناقلین لیپوزومی.
- ۲- اثبات بیان ژن رده یک MHC در سلول‌های توموری به دنبال انتقال مستقیم ژن در شرایط *in vivo*.
- ۳- بررسی پاسخ ایمنی علیه HLA-B₇ و پادگن‌های توموری.

برای این منظور ۵ بیمار مبتلا به تومورهای زیرجلدی ملانوما و ملانومای متاستاز دار که به هیچ یک از درمان‌های معمول (از جمله جراحی، پرتودرمانی، شیمی درمانی، واکنش‌های توموری با واسطه سیتوکین‌هایی مانند IL2 و IFN-γ) پاسخ نداده بودند، انتخاب شدند. سپس، ژن رده یک MHC انسانی به نام HLA-B₇ به همراه ناقل لیپوزومی کاتیونی کلسترول-DC به داخل تومورهای آنها، به روش *in vivo* تزریق گردید. در یکی از بیماران که دارای متاستازهای ریوی بود، همزمان، درمان ریه راست با انتقال ژن به وسیله کاتتر به شریان این ناحیه انجام گرفت.

هر ۵ بیماری که در این مرحله پروتکل شرکت داشتند، بدون هیچ نوع ناهنجاری سیستمیک به خوبی روند درمان را تحمل



شکل شماره ۱۳- دیاگرام سه مسیر موازی بازدارندگی توموری که به یک جلوگیری تنظیمی مرکزی تبدیل میشوند.

(۲۶). از این رو بهتر است به جستجوی روش‌هایی اقدام شود که بدون نیاز به تکمیل ژن‌های ناقص یا حذفی در تمام سلول‌های توموری، پاسخ‌های ضد توموری را تسریع کنند.

یکی از این روش‌ها، ارائه پادگن‌های سطح سلولی به سلول‌های سرطانی است. وارد کردن پادگن‌های (آنتی‌ژن‌های) سازگاری نسجی می‌تواند، هدف مؤثری را برای ایجاد پاسخ ایمنی موضعی فراهم آورد. یکی از جمله مکانیسم‌های فرار پاسخ‌های ایمنی در سلول‌های سرطانی، عرضه ناکافی پادگن‌های سازگاری سنجی نوع آر وی سطح این سلول‌ها می‌باشد. در واقع فقدان یا کمبود بیان مولکول‌های رده یک MHC (MHC class I) روی سطح سلول‌های سرطانی موجب می‌شود که لنفوسیت‌های T سیتوتوکسیک که با گیرنده‌های CD8 خود این لیگاندها را جستجو می‌کنند، در یافتن این سلول‌ها دچار شکست شوند و در نتیجه سلول‌های سرطانی از سیطره نظارت سیستم ایمنی درآیند (۵۲). این عوامل شیمیایی در مراحل پیشرفته سرطان به شدت کاهش می‌یابند، به طوری که مقدار رده یک MHC در قانون‌های متاستازی به مراتب کمتر از آسیب‌های توموری اولیه می‌باشد. دلیل این امر تغییر در اتصال عوامل نسخه برداری به نواحی افزایش دهنده (Enhancer) مربوط به ژن MHC، و یا بیان غیرطبیعی Microglobulin - β2 یا پروتئین‌های دخیل در پردازش و انتقال قطعات پپتیدی می‌باشد. بنابر این، ابداع روش مطمئن و عملی که بتواند مقادیر کافی از علائم فعال‌کننده سیستم ایمنی (MHC) را بدون سمیت زیاد به سلول‌های توموری متصل کند، گام بزرگی در جهت ژن درمانی ملانوما و سرطان‌های شبیه به آن به حساب می‌آید. بر این اساس اولین آزمایش ژن درمانی ملانومای انسانی به روش انتقال مستقیم ژن‌های MHC در

می سازد. این دو فرآورده ژنی به طور طبیعی با هم به سطح سلول حمل می شوند. بنابراین، سلول های ملانومایی که $\beta 2$ میکروگلوبولین را بیان نمی کنند، توانایی بیان پایدار پادگن های رده یک را نیز روی سطح سلول ندارند (۵۵).

۳- انتقال ژنهای نو ترکیب به وسیله کانتیر، که امکان انتقال درصد بالاتری از سلول ها را در داخل تومور فراهم آورده و در نتیجه دامنه بیان ژن را وسیع تر می سازد.

۴- درمان سایر سرطان های انسانی مانند کولون، کلیه، پستان.

شایان ذکر است که بهترین و کارآمدترین شیوه ژن درمانی روشی است که علاوه بر کارایی و اثربخشی، دارای ایمنی و بازده بالایی نیز باشد. پروتکل نخست، ایمنی و عملی بودن یک روش ژن درمانی را برای ملانوما ثابت کرد. بازده بالاتر این روش با استفاده از ناقلین لیپوزومی کارآمدتر قابل تضمین است. چنین ناقلینی در غلظت های بالا به صورت توده در نمی آیند. از این رو غلظت های بالاتری از DNA و لیپوزوم را می توان بدون هیچ سمیتی به بدن وارد کرد. برای درمان موفقیت آمیز ملانوماى انسانی سطح انتقال و بیان ژن MHC باید ۱ تا ۵٪ باشد. در پروتکل قبلی که با استفاده از ناقل DC- کسترویل انجام گرفت، درصدی از سلول ها که پس از انتقال ژن، دارای DNA ی نو ترکیب شده بودند، تنها ۱٪ بود. اما به کمک ناقلین جدید که امکان استفاده از غلظت های بالاتر DNA را فراهم می آورد، می توان به سطح انتقال بالاتری نیز دست یافت (۵۴).

استفاده از ناقلین غیر ویروسی، برای ژن درمانی انسان مزایای زیادی دارد. اگرچه ویروس های تغییر یافته، به عنوان ناقلین ارزشمند برای انتقال ژن در وضعیت *ex vivo* به کار گرفته شده اند، اما توانایی آنها در

میانکنش یا نو ترکیب شدن با ویروس های داخلی، نگرانی هایی درباره ایمنی استفاده از آنها برای انتقال ژن در *in vivo* فراهم آورده است. از این رو ناقلین غیر ویروسی جایگزین های ایمن تری برای این منظور به حساب می آیند و شامل عواملی چون DNA ی برهنه، DNA- لیپوزوم و مجموعه هایی از DNA - ذرات طلا می باشند که می توانند واسطه انتقال ژن ها به بافتها قرار گیرند و جذب قطعات DNA توسط سلول را در *in vivo* تسهیل کنند (۵۵ و ۵۶).

مهمترین مزیت روش انتقال مستقیم ژن این است که می توان DNA را به طور مستقیم به داخل تومور وارد نمود. برخلاف سایر روش های انتقال ژن در سرطان، این شیوه به خارج کردن سلول ها از بدن بیمار و تکثیر آنها در محیط آزمایشگاهی نیازی ندارد. به علاوه، تأخیر بین زمان تشخیص و شروع درمان را کاهش می دهد. به طور خلاصه اصلاح روش استفاده از ناقلین پلاسمیدی و لیپوزومی می تواند به انتقال و بیان ژن های مورد نظر بهبود بخشد. همچنین، اضافه نمودن ژن $\beta 2$ میکروگلوبولین، امکان سنتز هردو زنجیره پروتئین رده یک MHC را در سلول های توموری که توانایی تولید فرآورده این ژن را ندارد، فراهم می آورد (۵۵، ۵۶).

یکی دیگر از روش هایی که برای درمان ملانوما و پیشگیری در بازگشت آن پیشنهاد شده است، استفاده از واکسن های سیتوکین (Cytokine mediated tumor Vaccines) می باشد. این شیوه، بر تولید موضعی به جای تزریق موضعی - سیتوکین ها در محلی که نیازمند به پاسخ ایمنی است استوار است (۵۷). در این روش ابتدا سلول های توموری یا فیبروبلاست های خودی را به وسیله عمل جراحی از بدن بیمار خارج می کنند، سپس آنها را به صورت کشت های سلولی رشد می دهند و ژنهای

عوامل تحریک کننده سیستم ایمنی یا سیتوکین ها را به آنها وارد می کنند. پس از آن به منظور ایجاد پاسخ ایمنی موضعی قابل توجه، سلول ها دوباره به بدن بیمار تزریق می شود (روش *ex vivo*). پاسخ ایمنی، باید علاوه بر تخریب بافتهای ملانومایی، بیمار را در برابر عود دوباره این سرطان واکسینه کند. اشاره می شود که استفاده از فیبروبلاست ها به مراتب راحت تر از کشت سلول های توموری شمار زیادی از بیماران است.

Rosenberg, نخستین پژوهشگری بود که برای ترشح سیتوکین و ایمن سازی بیماران از سلول های توموری تغییر یافته استفاده کرد. بدین ترتیب که با کشت سلول های ملانومایی هر بیمار، ژن های IL-2 و یا TNF- α را به آنها انتقال داد و سپس - با روش *ex vivo* - از این سلول های تغییر یافته برای ایمن سازی شخص دهنده استفاده کرد (۵۷).

در آوریل ۱۹۹۶ مرحله نخست درمان بالینی ملانوماى متاستاز دار، با تزریق موضعی نوعی ویروس نو ترکیب به داخل ضایعات توموری آغاز شد. ویروس واکسینای نو ترکیب، حاوی ژن عامل محرک گرانولوسیت و ماکروفاژ انسانی (GM-CSF) بود. این سیتوکین پردازش پادگن را برای عرضه به CTL ها تشدید می نماید. این آزمایش، اولین آزمایش درمان ملانوماى انسانی به روش *in vivo* می باشد که البته نتایج آن تاکنون منتشر نشده است (۵۷).

تاکنون این روش ژن درمانی با استفاده از ناقلین رتروویروسی که ژنهای TNF- α (TUMOR NECROSIS FACTOR- α), IL-4, (INTERLUKIN-2) IL-2, GRANULOCYTE MONOCYTE - COLONGY STIMULATING FACTOR (GM 0 CSF), (Interferon- γ) IFN- γ را حمل می کنند. در درمان تومورهای

کشتن و نه تغییر سلول‌های بیمار (در حال تقسیم) است (۶۰) و کاربرد آن هیچ سمیتی برای سلول‌های سالم ندارد.

اثر بخشی این شیوه درمانی در حیوانات آزمایشگاهی برای درمان تومورهای مغزی، متاستازهای کبدی، آدنوکارسینوم‌های کولون و ملانومای بدخیم به اثبات رسیده است و پژوهشگران در حال بررسی میزان کارایی این روش در درمان ملانومای انسانی هستند (۶۰).

امروزه با پیدایش ناقلین ویروسی و غیر ویروسی کارآمدتر به جذابیت شیوه‌های ژن درمانی سرطان افزوده شده و کاربرد فنون زیست‌شناسی ملکولی در زمینه‌های بالینی تسهیل گردیده است. در سال‌های آینده با پیشرفت‌های قابل توجهی که در روش‌های بی‌خطر و مؤثر انتقال ژن در *in vivo* مورد انتظار است، ژن درمانی سرطان با محدودیت‌های طب بالینی سازگار خواهد شد و این شیوه درمانی جایگزین روش‌های کنونی در درمان سرطان خواهد گردید (۶۱، ۵۴).

شناخته شده‌اند که با وارد کردن این ژن‌ها به سلول‌های ملانومایی فاقد پادگن، نتایج امیدبخشی به دست آمده است (۵۲، ۵۹).

سلول‌هایی که با ویروس‌های نو ترکیب حاوی ژنهای رمزدهنده پادگن‌های توموری، آلوده شده باشند، می‌توانند علاوه بر بیان این پادگن‌ها، پادگن‌های MHC میزبانی و پروتئین‌های ایمنی زایی ویروسی را نیز تولید نمایند که هر سه این عوامل آبشار سیتوکینی را به راحتی راه اندازی می‌کند (۵۷).

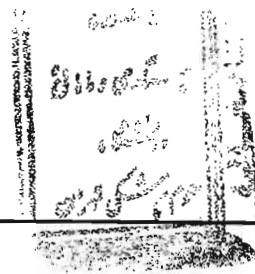
در مجموع، روش‌های ایمنی ژن درمانی، در درمان سرطان‌هایی مانند ملانوما و سرطان کلیه موفق‌تر بوده است. زیرا این دو نوع سرطان، ایمنی‌زایی بیشتری نسبت به دیگر انواع سرطانها دارند و به تنظیم عمل سیستم ایمنی بیشتر پاسخ می‌دهند. روش‌های جدیدتری نیز برای درمان بیماران مبتلا به ملانومای بدخیم متاستاز دار، بر مبنای وارد کردن ژنهای خودکشی (Suicide genes) به داخل سلول طراحی شده است. این ژنهای ویژه، سمومی را رمزدهی می‌کنند که موجب مرگ سلول می‌شود. در این روش برخلاف شیوه‌های پیشین، هدف،

ملانومایی در *in vitro* موفق بوده است (۵۸). در *in vivo* نیز فرآورده‌های ژن‌هایی مانند IFN- γ می‌توانند موجب جلوگیری از تکثیر سلولی و القاء تشکیل ملانین در بیماران ملانومایی گردند. علاوه بر اثرات مستقیم مورد اشاره در بالا، اینترفرون می‌تواند با تنظیم فعالیت لنفوسیت‌های T، یا تنظیم بیان پادگن‌های سطح سلول توموری، موجب شناسایی بهتر سلول سرطانی و پاسخ مؤثرتر سیستم ایمنی علیه آن گردد.

در دو روشی که در بالا تشریح شد، واکنش‌های نو ترکیب حاوی عوامل خودی (Autologous Vaccines)، برای درمان ملانوما مورد استفاده قرار می‌گرفتند. اما واکنش‌های دیگری نیز برای این منظور ساخته شده‌اند که حاوی عوامل بیگانه یا دگرزاد (Allogenic Vaccines) می‌باشند. این عوامل، پادگن‌های سطح سلول‌های توموری ملانوما هستند که پادگن‌های ملانومایی یا (Melanoma MAGE) Antigene نامیده می‌شوند. ژنهای بسیاری از این پادگن‌ها (از جمله gp100, gp75, GAGE, BAGE, Melan A, MART - 1)

REFERENCES:

- 38- Roberts, J.M. et.al, Cyclins, Cdk's and cyclin kinase inhibitors, cold spring Harbor symposia of Quantitative Biology, 1994, LIX: 31-38.
- 39- Piccinin, S., Doglioni, C., Maestro, R., et al., P16/CDKN2 and CDK4 gene mutation in sporadic melanoma development and progression, *Int. J. cancer*, 1997, 74: 26-30.
- 40- Kawn, J.D., Biochemistry, Californian, Neil patterson Publishers, 1989, 228-230.
- 41- Reymond, A., Brent, R., P16 proteins from melanoma prone families are deficient in binding to cdk4 *Oncogene*, 1995, 11: 1173-1178.
- 42- Liu, L., Germline PI6NK4A mutation and protein dysfunction in a family with inherited melanoma, *Oncogene*, 1995, 11:405-412.
- 43- Seykora, J., Elder, D., Dysplastic Nevi and other risk markers for melanoma, *Semin, oncol*, 1996, 23(6):682-687.
- 44- Parker, C., et.al. Metastasis - associated MTS1 gene expression correlates with increased P53 detection in the B16 murine melanoma, *DNA cell Biol.*, 1994, 13(4): 343-351.
- 45- Petty, E.M., Genetic Risk Factors for melanoma, in *Children, J. pediat.*, 1994, 125 (6): 1015.
- ۴۶- اولیور، ا.ج.، وارد، ج.ام.، فرهنگ مهندسی ژنتیک، ترجمه همراه با اضافات: نوری دلویی، محمدرضا، خسروی نیا. سامیه، مجیدفر. فرهنگ، انتشارات مرکز ملی تحقیقات مهندسی ژنتیک و تکنولوژی زیستی، تهران، پاییز ۱۳۷۳.
- ۴۷- نوری دلویی. محمدرضا، نظری بر ژن درمانی و چشم‌انداز آن، مجله اورولوژی ایران، سال اول شماره ۴، زمستان ۱۳۷۳، صفحات



- ۶۵-۷۵
۴۸- نوری دلویی. محمدرضا، نظری بر ژن درمانی و چشم انداز آن، مجله اورولوژی ایران، سال دوم شماره ۵، ۶، بهار و تابستان ۱۳۷۴، صفحات ۲۱-۱۳.
- ۴۹- نوری دلویی. محمدرضا، نظری بر حال و آینده مهندسی ژنتیک و پزشکی ملکولی، نبض، سال چهارم، شماره ۱۰، تیرماه ۱۳۷۴، صفحات ۸-۴.
- ۵۰- نوری دلویی. محمدرضا، نوروزی. آذین، جایگزینی ژن نشانه گیری شده، رازی، سال ششم، شماره ۹، مهرماه ۱۳۷۴، صفحات ۳۸-۲۶.
- ۵۱- نوری دلویی. محمدرضا، نوروزی. آذین، جایگزینی ژن نشانه گیری شده، رازی، سال ششم، شماره ۱۰، آبان ماه ۱۳۷۴، صفحات ۳۲-۲۴.
- 52- Jones, V.E., Mitchell, M.S., Therapeutic Vaccines for melanoma: Progress and problems, *TIBTECH*, 1996, 14: 349-355.
- 53- Mortam, D. L. et.al., Malignant melanoma, In: *Cancer medicine*, Vol 2, Philadelphia, Lea & Febiger, 1993: 1810-1815.
- 54-Nabel, G.J., et.al. Molecular genetics interventions for cancer, cold spring Harb. symp, *Quant. Biol.*, 1994, LIX, 699-705.
- 55- Nabel, G.J., Gordon, D., Bishop, D.K., Nickoloff, B.J., et al., Immune response in human melanoma after transfer of an allogenic class I major histocompatibility complex gene with DNA- liposome complexes, *proc. natl. Acad. Sci. USA*, 1996, 93: 15388-93.
- ۵۶- نوری دلویی؛ محمدرضا، نوروزی آذین، واردسازی ملکول DNA به درون سلول، گزیده ای از تازه های پزشکی، سال دوم شماره دوم، دیماه ۱۳۷۵، صفحات ۱۳۷-۱۳۱.
- 57- Mastrangelo, M.J., Magnire, J.r., H.C., Sato, T. et al, Active specific immunization in the treatment of patients with melanoma, *semin. oncol.*, 1996, 23(6): 773-81.
- 58- Culver, K.W., Blease, R.M., Gene therapy for cancer, *TIG*, 1994, 10(5): 174-178.
- 59- Siders, W.M., Halloran, P.J., Fenton, R.G., Transcriptional targeting of recombinant Adenoviruses to human and murine Melanoma cells, *cancer res.*, 1996, 56(15): 5638-46.
- 60- Klatzmann, P.D., Herson.S., Cherin.p. Chosidow., O., Baillet, F., Gene therapy for metastatic malignant melanoma: Evaluation of tolerance to intratumoral injection of cells producing recombinant retrovirus carrying Herpes simplex virus type1 thymidine kinase gene, to be followed by Ganciclovir administration, *Hum. Gen.ther.*, 1996, 7:255-67.
- ۶۱- نوری دلویی. محمدرضا؛ حسینی. مونا، سرطان کولورکتال: ژنتیک ملکولی، ژن درمانی و چشم اندازها، مجله طب و تزکیه. شماره ۳۰. پائیز ۱۳۷۷، صفحات ۷۴-۷۴.
- 62- Robertson, G., Coleman, A., Lugo, T.G., A malignant melanoma tumor suppressor on human chromosome 11, *can, Res.*, 1996, 56(1): 4487-4492.
- 63- Ray, M.E., Su, Y. A., Meltzer, P.S., Trent, J.M. Isolation and characterization of genes associated with chromosome 6 mediated tumor suppression in human malignant melanoma, *Oncogene*, 1996, 12:2 527-2533.
- 64- Lee, J.H., Micle, M.E., Hicks, D.J., philips, K.K., Trent, J.M. Weissman, B.E., welch, D.R., kiss - 1, A novel human malignant melanoma metastasis suppressor gene, *J. Natl. Can. Inst.* 1996, 88(23): 1731-1737.

Abstract

Cutaneous Malignant Melanoma: Molecular Genetics, Gene Therapy and Its Perspective

M.R. Noori _ Daloui¹, M. Hosseini²

Melanoma is a malignancy which originates from melanocytes (the pigment - producing cells in skin). It is one of the most important and frequent cancers which in recent years, is increasing rapidly in occurrence. Environmental factors, particularly sun exposure, have been strongly implicated in Melanoma risks. There is a close relationship between the race and the colour of the skin with the occurrence of Melanoma (i.e. white - skinned people have 40 times more chance to Melanoma than the dark-skinned people).

In this regard, countries including Australia, Scandinavia, (U.S.A) California and Hawaiian islands are considered as the most prevalent regions of Melanoma, while in Asia and Africa, there is less prevalence of this disease.

More than 8 to 12% of malignant Melanoma cases occur in individuals who have more genetic predisposition to this disease.

Accumulated evidence points to a set of genetic change which underline the evolution from melanocytes to metastatic Melanoma. The most commonly observed abnormality in Melanoma is the loss of heterozygosity (LOH) and homozygous deletion at 9P₂₁. Studies also identified 9P₂₁ as the site of tumor suppressor genes involved in Melanoma susceptibility. For example, one of these genes encodes a negative growth regulator, P₁₆, the expression of which causes cell cycle arrest. P₁₆ is part of a growth control pathway that involves cyclin- dependent kinases, cyclins, and the retinoblastoma gene product Rb. The identification of genes involved in melanoma raises the possibility of gene - based tests for cancer prediction predisposition and for the classification of tumors. P₁₆, as the primary genetic element, is an interesting case study in genetic testing. In this article, the most significant achievements of researchers, according to a large number of new, current resources, specially in the area of molecular genetics of Melanoma cancer, have been briefly discussed, emphasizing the genetical identifications, gene therapy as well as its perspectives and achievements.

Key words: Malignant Melanoma; Cell cycle; Molecular genetics; Genetic diagnosis; Gene therapy

1) Ph.D., Tehran University of Medical Sciences and Health Services

2) MSc, Modares University

اصلاحیه

مقاله ملانومای بدخیم: ژنتیک مولکولی، ژن درمانی و چشم اندازه‌ها (قسمت اول)

در قسمت پیشین مقاله ملانومای بدخیم، علی‌رغم ویراستاری متأسفانه نسخه ابتدائی اشتباهاً توسط واحد چاپ منتشر گردید. معهدا در این قسمت نظر خوانندگان را به اصلاحیه مقاله فوق جلب می‌نمائیم

مجله طب و تزکیه

نام صفحه	غلط	صحیح
ص ۶۳، پاراگراف اول خط دوم (در قسمت خلاصه)	به مواد	به نحو
همان ص، پاراگراف دوم خط ششم	Mts ₂	MTS ₂
همان ص و پاراگراف خط هفتم	p15, p16	P ₁₅ , P ₁₆
ص ۶۴ ستون سوم، پاراگراف آخر خط دهم	آتوزومی	آتوزومی
ص ۶۵ ستون و پاراگراف اول، خط دوم	آتوزومی	آتوزومی
همان ص و ستون و پاراگراف، خط ششم	پریمدین	پریمیدین
همان ص، ستون سوم، خط اول	مثلاً سطح	قبلاً مسطح
همان ص و ستون، پاراگراف دوم، خط نهم	آتوزومی	آتوزومی
ص ۶۶، ستون دوم، پاراگراف اول خط هفتم	D9S3	D ₉ S ₃
همان ص و ستون، پاراگراف دوم، خط دوم	سلولها	در تمام سلولها
همان ص، ستون سوم، پاراگراف دوم، خط ششم	D9S126	D ₉ S ₁₂₆
ص ۶۷، ستون اول، پاراگراف دوم، خط اول	MTS	MTS ₁
همان ص، ستون دوم، پاراگراف دوم، خط چهارم	MTs1	MTS ₁
همان ص، ستون سوم، پاراگراف دوم، خط دهم	ارائه شده	ارائه گردیده
همان ص و ستون و پاراگراف، خط سیزدهم	%۳۵	%۲۵
همان ص و ستون، پاراگراف سوم، خط ششم	به معنی	بد معنی
ص ۶۸، ستون اول، پاراگراف اول، خط پنجم	از این	از این رو
همان ص، ستون دوم، پاراگراف دوم، خط اول	p15, p16	P ₁₅ , P ₁₆
همان ص و ستون، پاراگراف سوم، خط اول	نظر به	نظر به
همان ص، ستون سوم، پاراگراف دوم، خط ششم	G.	G ₀
همان ص و ستون و پاراگراف، خط نهم	سلولی	سلول
همان ص و ستون و پاراگراف، خط چهاردهم	G.	G ₀
ص ۶۹، ستون دوم، پاراگراف دوم، خط سوم	هر نوع	دو نوع
همان ص و ستون و پاراگراف، خط بیست و پنجم	نامیده می‌شود	cdc ₂ نامیده می‌شود
ص ۷۰، منبع شماره ۳۷، انتهای آن	1242	1245

Melanoma	Melamoma	ص ۷۱، پاراگراف اول، خط اول
implication	inplication	همان ص و پاراگراف، خط چهارم
occurrence	ossurrence	همان ص و پاراگراف، خط پنجم
Melanoma	Melamoma	همان ص، پاراگراف چهارم، خط دوم
$9P_{21}$	9P21	همان ص و پاراگراف، خط سوم و چهارم
regulator	regulato	همان ص و پاراگراف، خط پنجم
P_{16}	P16	همان ص و پاراگراف، خط پنجم، ششم و نهم
molecular	melecular	همان ص و پاراگراف، خط دوازدهم

زیر نویس شکلها و جداول به صورت زیر اصلاح گردد:

شکل شماره ۱- ایدیوگرام از کروموزومهای انسانی که شایعترین تغییرات در آنها در ملانوما مشاهده شده است. علامتها نشاندهنده نواحی و نوارهایی است که دارای بیشترین شیوع تغییر می باشد.

جدول شماره ۱- ناحیه یا نوع ناهنجاری کروموزومی

شکل شماره ۳- تصویر شماتیک ساختار ژنومی $CDKN_2$ و MTS_2 منسوب به آن

جدول شماره ۲- مقایسه جهش های مشاهده در دودمان های سلولی SCC و ملانوما و مطالعات جهش زایی توسط پرتو UV

شکل شماره ۴- چرخه رشد سلولی در سلولهای موجودات پیشرفته

شکل شماره ۵- تغییرات در فعالیت های cyclin- CDK در چرخه رشد *S. cerevisiae*

وَ اِنَّ رَبَّكَ لَهٗوَ الْعَزِيزُ الرَّحِيْمُ

و همانا پروردگارت پیروزمند مهربان است.

قرآن کریم - سوره شعراء - آیه ۱۵۹