

توقف تکثیر در رده سلولی MCF-7 به دنبال استفاده از داروی سیس پلاتین

علی قنبری*، دکتر بهروز نیک‌نفس[§]، دکتر تقی تقی‌الطریحی^p

چکیده

مقدمه: یکی از شیوه‌هائی که در درمان سرطان مطرح است، استفاده از داروهای شیمی‌درمانی می‌باشد. سرطان پستان، بیماری شایعی است که هنوز داروی شیمی‌درمانی نتوانسته آن را به‌طور کامل درمان کند. در این تحقیق، توقف تکثیر سلول‌های MCF-7 که یک رده سلولی سرطان پستان انسانی است به دنبال استفاده از داروی ضدسرطان سیس‌پلاتین بررسی می‌شود.

مواد و روشها: در ابتداء پس از انجام شمارش سلولی با رنگ تریپان‌بلو، تعداد یکسانی سلول به فلاسک‌ها ریخته شده و فلاسک‌ها به دو گروه شاهد و مورد تقسیم شدند. در گروه مورد یک میکرومول داروی سیس‌پلاتین به مدت یک‌ساعت و در گروه شاهد محلول سالی‌ن نرمال اثر داده شدند. سپس فلاسک‌ها به مدت ۴۸ ساعت دیگر انکوبه شدند. پس از این مدت، در سلول‌های چسبیده دو گروه شاهد و آزمایشی به‌طور جداگانه با رنگ تریپان‌بلو شمارش سلولی انجام گرفت. همچنین سلول‌های چسبیده دو گروه شاهد و آزمایشی به‌طور جداگانه با تولوئیدین‌بلو رنگ‌آمیزی شده و با میکروسکوپ نوری مطالعه شدند.

یافته‌ها: نتایج به‌دست آمده به دو گروه تقسیم شد، شمارش سلولی و میکروسکوپ نوری. در شمارش سلولی نتایج به‌دست آمده به دو گروه تقسیم شد، شمارش سلولی و میکروسکوپ نوری. در شمارش سلولی نتایج به‌دست آمده توسط آزمون آماری Mann-Withney ارزیابی شد. نتایج نشان داد که تعداد سلول‌های چسبیده گروه آزمایشی نسبت به گروه شاهد کاهش معنی‌داری پیدا کرده است. در قسمت میکروسکوپ نوری، مشاهده شد که مورفولوژی سلول‌های چسبیده دو گروه شاهد و آزمایشی یکسان است.

نتیجه‌گیری: از آنجا که سلول‌های MCF-7 چسبیده در حقیقت سلول‌های در حال تکثیر هستند، بنابراین می‌توان گفت که داروی سیس‌پلاتین بدون تغییر در مورفولوژی سلول‌ها موجب توقف تکثیر سلول‌های MCF-7 می‌گردد. **کل واژگان:** MCF-7، سیس‌پلاتین، میکروسکوپ نوری

مقدمه:

روش‌هایی مثل پرتو درمانی و شیمی‌درمانی که امروزه به کار می‌روند، هرکدام با مکانیسم‌های خاص خود موجب مهار تکثیر سلول‌های سرطانی می‌شوند (۱،۲و۳). سرطان پستان، بیماری شایعی در بین زنان بوده که هنوز روش‌های شیمی‌درمانی نتوانسته آن را به‌طور

بیماری سرطان یکی از بیماری‌هایی است که تاکنون به‌طور کامل درمان نشده و تحقیقات گسترده‌ای که امروزه در تمام نقاط دنیا انجام می‌گیرد، در جهت دستیابی به بهترین شیوه درمان این بیماری می‌باشد. در سرطان، سلول‌ها چرخه طبیعی خود را از دست داده و به‌صورت غیرطبیعی تقسیم می‌شوند.

* عضو هیئت علمی دانشگاه علوم پزشکی اراک.
[§] عضو هیئت علمی دانشگاه علوم پزشکی تبریز.
^p عضو هیئت علمی دانشگاه تربیت مدرس تهران.

در مورد استفاده از سیس پلاتین بر سلول‌های سرطان پستان انسانی رده MCF-7 نیز نتایج متفاوتی گزارش شده است (۹).

به طوری که دوز $1\mu\text{m}$ از داروی سیس پلاتین می‌تواند مرگ سلولی آپوپتوزیس را در سلول‌های MCF-7 ایجاد کند (۹و۵).

همچنین همین دوز داروی سیس پلاتین می‌تواند باعث افزایش تعداد سلول‌های MCF-7 در فاز G2/m گردیده که نشان‌دهنده رشد این سلول‌ها است (۷). لذا جهت تکمیل این گزارش‌ها، توقف رشد سلول‌های MCF-7 در اثر این دوز از داروی سیس پلاتین مورد مطالعه قرار می‌گیرد.

مواد و روش کار

این تحقیق از نوع بنیادی و شیوه مطالعه نتایج، توصیفی است.

کشت سلول رده سلولی سرطان پستان انسانی MCF-7 از انستیتو پاستور ایران تهیه شده و در فلاسک‌های T-25 ساخت شرکت Nuncolon کشت داده شد.

محیط کشت سلول‌ها، RPMI-1640 حاوی ۰/۵ میلی‌گرم در لیتر ال-گلوتامین، ساخت شرکت Gibco بود و به آن ۱۰۰ واحد در میلی‌لیتر مکعب پنی‌سیلین، ۱۰۰ میلی‌گرم در لیتر استرپتومایسین و ۲ گرم در لیتر بی‌کربنات سدیم اضافه شد. این مواد در آب دیونیزه حل و سپس از فیلتر ۰/۲۲ میکرون عبور داده شد. همچنین جهت غنی‌سازی محیط از ۱۰٪ سرم جنین

کامل درمان کند، لذا برای به دست آوردن شیوه‌های درمانی مناسب، روش‌ها و عوامل دیگر درمان کننده سرطان پستان مورد تحقیق و بررسی قرار می‌گیرند (۴). یکی از اشکالات استفاده از داروهای ضدسرطان، این است که این داروها بر سایر بافت‌های طبیعی بدن نیز اثر می‌گذارند. لذا در تحقیقات، ابتدا داروها بر سلول‌ها در شرایط *in vitro* و به صورت آزمایشگاهی تأثیر داده می‌شوند تا پس از دستیابی به نتیجه، به صورت *in vivo* نیز در بدن موجودات زنده مطالعه شوند (۴و۵).

در این تحقیق، از رده سلولی MCF-7 استفاده شده است که یک رده سلول سرطان پستان انسانی بوده و از بافت سرطان پستان جدا شده است. این رده سلولی به علت هتروژنی کروماتین و حساسیت به هورمون، مدل مناسبی جهت بررسی داروهای ضدسرطان محسوب می‌شود و تاکنون داروهای ضدسرطان مختلفی بر آن اثر داده شده که نتایج متفاوتی نیز به دست آمده است. (۹و۸و۷و۶و۵).

سیس پلاتین^۱ به عنوان داروی ضدسرطان، در درمان سرطان‌های تخمدان، بیضه، مری، مثانه و سر و گردن استفاده می‌شود (۷). این دارو جزء عوامل آلکیله کننده^۲ بوده که با ایجاد صدمه به DNA و قطعه قطعه کردن^۳ رشته‌های آن، موجب مهار تکثیر سلول‌های سرطانی می‌شود (۱۱و۱۰و۹).

در مورد استفاده از سیس پلاتین در سلول‌های مختلف، نتایج متفاوتی به دست آمده، به طوری که بعضی سلول‌ها نسبت به آن بسیار حساس بوده و بعضی به سیس پلاتین از خود مقاومت نشان می‌دهند (۳و۷).

1. Cisplatin.

2. Alkylating.

3. DNA Fragmentation.

در محلول حاوی سلول و رنگ، توسط لامنتوبار، شمارش سلولی انجام گرفت.

با انجام شمارش، تعداد یکسانی سلول به فلاسک‌ها اضافه شدند و زمانی که ۹۰٪ سطح کشت مملو از سلول شده بود، داروی سیس پلاتین اثر داده شد.

داروی سیس پلاتین ساخت شرکت Lemarry کشور مکزیک از داروخانه سیزده آبان تهران خریداری شد. جهت استفاده در تحقیق، غلظت یک میکرومول دارو توسط محلول نرمال سالین تهیه گردید و به صورت تازه مورد استفاده قرار گرفت.

زمانی که ۹۰٪ سطح کشت مملو از سلول شد، فلاسک‌ها به دو گروه شاهد و آزمایشی تقسیم شدند، به طوری که هر گروه شامل ۹ عدد فلاسک بود. در گروه آزمایشی، ابتدا محیط کشت خارج شد و پس از شستشو با PBS، سیس پلاتین با غلظت ۱ میکرومول به محیط کشت بدون سرم فلاسک‌ها اضافه شد و فلاسک‌ها به مدت یک ساعت انکوبه گردیدند. پس از یک ساعت، محیط کشت خارج شده و سلول‌ها با محلول سالین نرمال شستشو داده شدند، سپس محیط کشت کامل به فلاسک‌ها ریخته شد و سلول‌ها به مدت ۴۸ ساعت انکوبه گردیدند. پس از اتمام زمان انکوباسیون، سلول‌های چسبیده، تریپسینه شده و شمارش شدند. در گروه شاهد نیز همین کارها صورت گرفت، با این تفاوت که به جای سیس پلاتین از محلول سالین نرمال استفاده شد. سپس نتایج حاصله از شمارش سلولی در دو گروه شاهد و آزمایشی توسط آزمون آماری Mann-Withney ارزیابی شد.

همچنین سلول‌های دو گروه شاهد و آزمایش به طور

گوساله که قبلاً در حمام آب گرم ۵۶ درجه سانتیگراد به مدت ۳۰ دقیقه غیرفعال شده بود، استفاده گردید. فلاسک‌های کشت در انکوباتور با شرایط ۵ درصد CO_2 ، دمای ۳۷ درجه سانتیگراد و رطوبت ۹۵ درصد انکوبه شدند.

جهت شستشوی سلول‌ها، از محلول بافر فسفات دالبکو^۱ استفاده شد که به صورت زیر تهیه گردید.

مقدار ۸ گرم (NaCl)، ۰/۲ گرم (KCl)، ۱/۴۴ گرم $Na_2HPO_4 (2H_2O)$ و ۰/۲ گرم KH_2PO_4 را در یک لیتر آب مقطر دوبار تقطیر حل کرده، سپس توسط اتوکلاو با فشار ۱۵ پوند و دمای ۱۲۰ درجه سانتیگراد به مدت ۱۵ دقیقه استریل شده و تا زمان مصرف در دمای ۴ درجه سانتیگراد در یخچال نگهداری شد.

جهت جدا کردن سلول‌ها از کف فلاسک‌ها از آنزیم تریپسین استفاده شد که بدین منظور ابتدا ۵ گرم تریپسین را در ۱۰۰ میلی لیتر مکعب PBS حل کرده در زیر هود از فیلتر ۰/۲۲ میکرون عبور داده شد. تریپسین مصرفی با غلظت ۰/۲۵ توسط PBS رقیق شد و تا زمان مصرف در فریزر ۲۰- درجه سانتیگراد نگهداری شد.

پس از دریافت فلاسک حاوی سلول‌ها، محیط کشت تخلیه شد و با استفاده از محلول تریپسین سلول‌ها کنده شده سپس با استفاده از محیط کشت در فلاسک معلق شدند. از سلول‌های معلق در محیط کشت، حجم معلومی برداشته و جهت شمارش سلولی به پلیت ۹۶ خانه‌ای منتقل شد.

جهت شمارش تعداد سلول‌ها از خاصیت نفوذپذیری غشاء به رنگ تریپان بلو استفاده شد، بدین ترتیب که به میزان همان حجم از سلول، رنگ تریپان بلو ۰/۵٪ به پلیت حاوی سلول اضافه شد. سپس

1. Dulbecco's Phosphate buffer solution.

جداگانه توسط تولوئیدن بلو رنگ آمیزی شدند و با میکروسکوپ نوری مورد مطالعه قرار گرفتند.

نتایج

نتایج به دست آمده از این تحقیق به دو بخش آماری و مشاهده مورفولوژیک با میکروسکوپ نوری تقسیم می شود. اعدادی که در شمارش سلولی به دست آمد، توسط آزمون آماری Mann-Withney ارزیابی شد که در

جدول و نمودار زیر خلاصه شده است. همانگونه که در جدول ۱ مشخص است، تعداد سلول های چسبیده در گروه آزمایشی با دوز $1\mu\text{M}$ داروی سیس پلاتین در سطح معنی داری $P < 0.001$ کاهش یافته است.

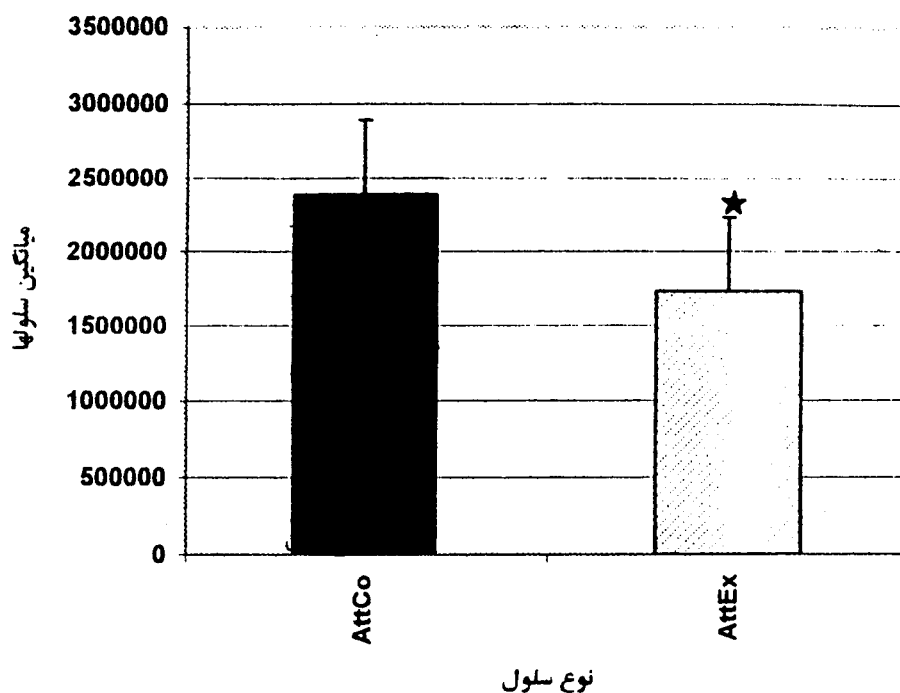
نمودار ۱ نیز نشان دهنده کاهش معنی دار در تعداد سلول های چسبیده گروه آزمایشی می باشد.

جدول ۱: مقایسه سلول های چسبیده در گروه های شاهد و آزمایشی

سطح معنی دار	انحراف معیار \pm میانگین	میانگین ^۱	درجه آزادی ^۱	
۰/۰۰۰۳	$173333 \pm 86602/5$	۱۷۰۰۰۰	۸	شاهد
	$2388888 \pm 78173/6$	۲۳۰۰۰۰	۸	آزمایشی

۱- درجه آزادی: تعداد فلاسک های موجود در هر گروه منهای عدد یک

۲- میانگین: میانگین تعداد سلول های موجود در فلاسک ها



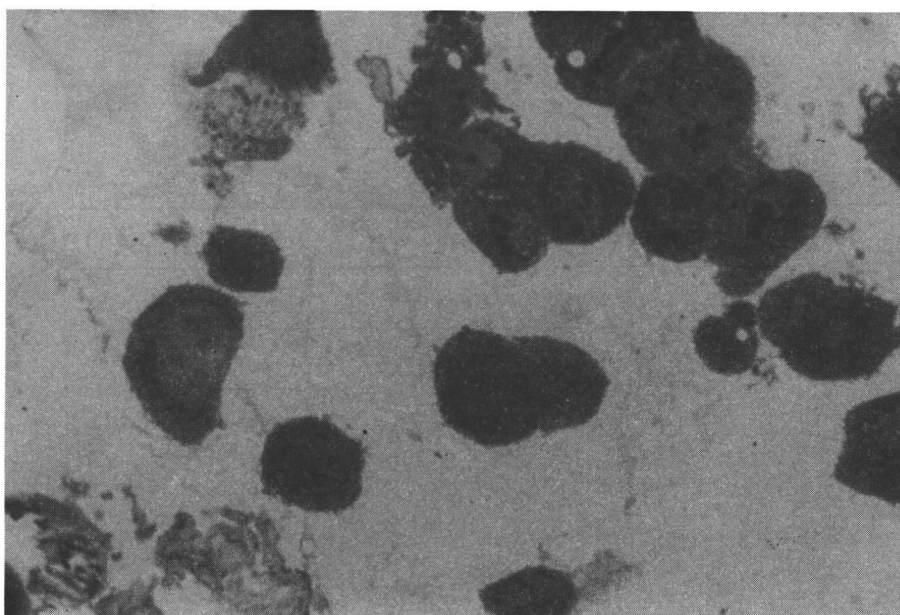
نمودار ۱: مقایسه میانگین سلول های چسبیده در دو گروه شاهد و آزمایشی

بحث:

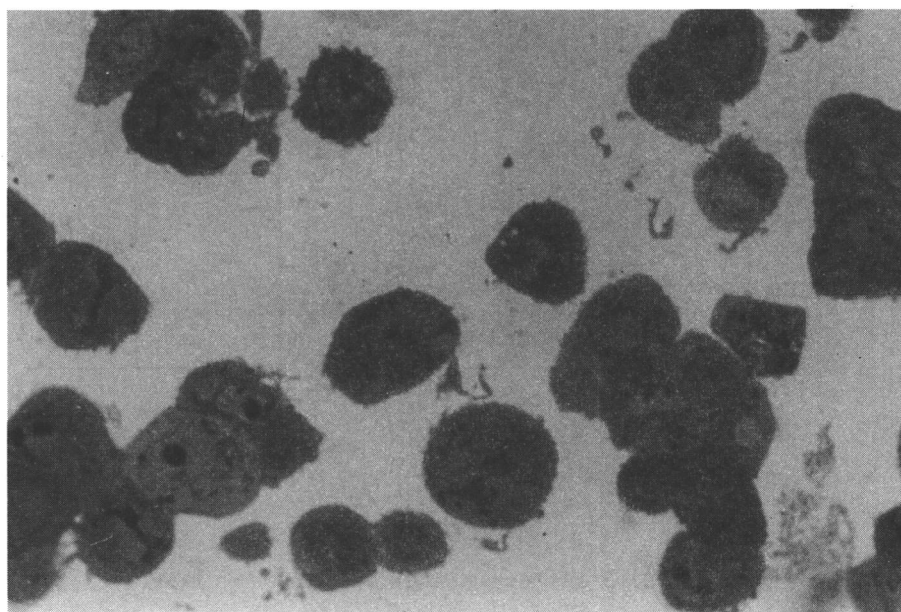
در این تحقیق نیز، بررسی سلول‌های چسبیده گروه شاهد در بزرگنمایی‌های مختلف با هسته‌های یوکروماتین و سیتوپلاسم دست نخورده دیده می‌شوند (شکل ۱).

مورفولوژی سلول‌های چسبیده در گروه و آزمایشی نیز ظاهری طبیعی داشته که مشابه شکل سلول‌های چسبیده گروه شاهد بود (شکل ۲).

سلول‌های MCF-7، از نوع سلول‌های آدنوکارسینوما پستان انسانی هستند که با چسبیدن به کف فلاسک‌ها رشد و تکثیر می‌نمایند. سلول‌های چسبیده MCF-7 در میکروسکوپ نوری با هسته روشن دیده می‌شوند که با توجه به سطح برش می‌توان هستک را نیز در داخل هسته تشخیص داد (۱۳ و ۱۲ و ۵).



شکل ۱: تصویر سلول‌های MCF-7 گروه شاهد در میکروسکوپ نوری $100\times$ = بزرگنمایی



شکل ۲: تصویر سلول‌های MCF-7 گروه آزمایشی در میکروسکوپ نوری $100\times$ = بزرگنمایی

شده‌اند (۵). بنابراین می‌توان گفت این دوز داروی سیس پلاتین می‌تواند موجب توقف رشد سلول‌های MCF-7 گردد که این مسئله در سایر رده‌های سرطانی نظیر رده سلولی لنفومای موش به نام EL-II، سلول‌های اوستئوسارکومای انسانی، رده سلولی هیپاتومای انسانی JBI و رده سلولی سرطان تخمدان انسانی OV-2008 نیز قبلاً به اثبات رسیده است (۱۱، ۱۳، ۱۴، ۱۵).

سپاسگزاری

بدین وسیله از گروه‌های آناتومی، همانولوژی و ایمنی‌شناسی دانشگاه تربیت مدرس کمال تشکر و سپاسگزاری را داریم.

بنابراین می‌توان گفت که داروی سیس پلاتین، تغییری در مرفولوژی سلول‌های چسبیده MCF-7 ایجاد نکرده است و این مطلب در تأیید سایر محققین می‌باشد (۱۳، ۱۴، ۱۵).

از آنجا که سلول‌های چسبیده MCF-7، سلول‌های در حال رشد محسوب می‌شوند و در گروه آزمایشی تعداد آنها کاهش یافته، می‌توان گفت که داروی سیس پلاتین موجب مهار رشد سلول‌های MCF-7 شده است. این مطلب با گزارش Otto در سال ۱۹۹۶ مطابقت دارد، به طوری که در این گزارش، تعداد سلول‌های MCF-7 در فاز G2/M به دنبال استفاده از سیس پلاتین افزایش یافته و بدین ترتیب نتیجه گرفته شده که سلول‌ها در مرحله تقسیم سلولی متوقف

References:

- 1- نیک نفس بهروز. مطالعه *in vivo*, *in vitro* سلول‌های آپپتوتیک در تیموس، بخش پایان‌نامه‌ها، کتابخان مرکزی دانشگاه تربیت مدرس، پایان‌نامه دکتری تخصصی، ۱۳۷۴.
2. Buja. IM, Eigenbrodt M, Eigenbrodt. 1. Apoptosis and necrosis, Arch. Pathol. Med, 1995; 117: 1208-1214.
3. Barrym, Behnke CA, Eastman. A. Activation of programmed cell death (Apoptosis) by cisplatin, other anti cancer drugs, toxins and hyperthermia, Biochem. Pharmacol, 1990; 2353-2362.
4. Elstner E et al. 20 Epi vitamin D3 analogues: A novel class of pottent inhibitors of prolifration and inducers of differentiation of human breast cancer cell lines, Cancer Research, 1995; 11: 2822-2829.
5. Otto M A, Paddenberg SB, Mannherz HC. Cell cycle arrest, Micronucleus Formation and cell by tamoxifen and cisplatin, J. clin. oncol, 1996; 122: 603-612.
6. Shinomiya N, Takenmora IK, Rakutanda M. Caffeine induces S phase apoptosis incis diaminedichloro platinumium treated cells cisdiaminedichloro platinumium induces a block in G2/M. cytometry, 1997; 27: 365-373.
7. Saunders DE., et al, Paclitaxel induced apoptosis in MCF-7 breast cancer cells, Int. J. Cancer, 1997; 70: 214-220.
8. Otto Am, Muller CS, Hufft, Hannapel E. Chemotherapeutic drugs change Skeleton orgnization and expression of beta-thymosins in human breast cancer cells. J Cancer Res clin oncol, 2002; 128(5): 247-256.
9. Otto A M, Schubert S, Netzker R. Changes in the expression and binding properties of the estrogen in MCF-7 breast cancer cells during growth inhibition by tamoxifen and Cisplatin. cancer phemotherarmacol, 2001; 48(4): 305-11.
10. Dibas A, Haward J, Anwars, Stewart D, Kham A, boratol 1, 2 diaminocyclohexane platinum (II), a novel tumor dtug. Biochem Biophys Res Commun, 2000; 270(2): 382-6.
11. Bernhardt G, Beekenlehner K, spruss T, Schlemmer R, Reile Schonenberger H. Establishment and characterization of new murine cancer cell Lines. Arch pharm, Establishment and characterization of new murine cancer cell Lines. Arch pharm, 2002; 335(2-3): 55-68.
12. Kerr J F, Gobe, Winter ford GM, Haman BB. Anatomical Methods in cell death, Methods in Cell Biology, 1992; 461-27.
13. Yasutake H and et al. Inhibitory Effect of Caffeine of potentially lethal damage repair in cisplatin treated human osteo sarcoma cells, Anti Cancer Research, 1995; 15, 831-8398.
14. Isonishi S et al. Modulation of cisplatin and sensivity growth rate of an ovarian carcinoma cell line by Bombesin and tumor necrosis factor, J. chem. Invest, 1992; 90: 1436-1442.
15. Dyfed I E, Dive. C. Effect of Cisplatin on the induction of apoptosis in proliferating hepatoma cells and nonproliferating mature thymocytes, Cancer Research, 1993; 53: 2133-2139.