

Corneal Endothelial Cell Density and Morphology after Photorefractive Keratectomy with Mitomycin C

Jafarinasab MR, MD; Feizi S, MD*; Zamani M, MD; Jabarpoor-Bonyadi MH, MD; Yaseri M, PhD

Ophthalmic Research Center, Shahid Beheshti University of Medical Sciences, Tehran, Iran

*Corresponding author: sepehrfeizi@yahoo.com

Purpose: To assess the short-term effect of Mitomycin-C (MMC) 0.02% on endothelial cell density and morphology after photorefractive keratectomy (PRK) in patients with moderate myopia.

Methods: Forty-two eyes of 21 participants with moderate myopia (range, -4.0 to -8.0 D) underwent PRK with MMC 0.02% for 40 seconds. Specular microscopy was performed preoperatively and repeated 6 months after surgery to determine any change in central endothelial cell density (ECD), mean cell area (MCA), and coefficient of variation in cell size (CV).

Results: Mean patient age was 26.2 ± 6.3 . Mean preoperative spherical equivalent refractive error was -5.2 ± 1.2 D which was reduced to -0.4 ± 0.5 D postoperatively ($P < 0.001$). Mean ECD was reduced insignificantly from 2920 ± 363 cells/mm² preoperatively to 2802 ± 339 cells/mm² postoperatively ($P = 0.59$). Similarly, there was no significant change in MCA ($P = 0.76$) or CV ($P = 0.52$) at six months.

Conclusion: Intraoperative MMC 0.02% applied for 40 seconds during PRK for moderate myopia did not significantly change central corneal endothelial cell density and morphology after 6 months.

Key words: Photorefractive Keratectomy, Myopia, Mitomycin C, Corneal Endothelial Cell Loss

• Bina J Ophthalmol 2011; 17 (1): 3-7.

Received: 18 April 2010

Accepted: 15 February 2011

تاثیر میتومايسين C بر روی سلول‌های اندوتلیال قرنيه پس از کراتکتومی فوتورفاکتیو (PRK)

دکتر محمدرضا جعفری نسب^۱، دکتر سپهر فیضی^۲، دکتر میترا زمانی^۳، دکتر محمدحسین جبارپور بنیادی^۴، دکتر مهدی یاسری^۵

هدف: بررسی اثر کوتاه مدت میتومايسين C ۰/۰۲ درصد بر روی تراکم و تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنيه به دنبال جراحی کراتکتومی فوتورفاکتیو (PRK) در بیماران با نزدیک‌بینی متوسط.

روش پژوهش: در این مطالعه، ۴۲ چشم از ۲۱ فرد با نزدیک‌بینی متوسط (بین -۴/۰ تا -۸/۰ دیوپتر) که تحت عمل PRK به همراه میتومايسين C ۰/۰۲ درصد به مدت ۴۰ ثانیه قرار گرفته بودند، بررسی شدند. جهت بررسی تغییرات در تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنيه (ECD)، متوسط سطح سلول (MCA) و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها (CV)، اسپکولار میکروسکوپی قبل و ۶ ماه پس از عمل انجام شد.

یافته‌ها: میانگین سنی بیماران به هنگام انجام جراحی 26.2 ± 6.3 سال بود. متوسط معادل کروی عیب انکساری قبل از عمل -5.2 ± 1.2 دیوپتر بود که پس از جراحی به -0.4 ± 0.5 دیوپتر کاهش یافت ($P < 0.001$). متوسط تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنيه (ECD) از 2920 ± 363 سلول در میلی‌متر مربع قبل از عمل به 2802 ± 339 سلول در میلی‌متر مربع پس از جراحی کاهش یافت ($P = 0.59$). متوسط سطح سلول (MCA) ($P = 0.76$) و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها (CV) ($P = 0.52$) ۶ ماه پس از جراحی تغییرات معناداری با پیش از آن نداشت.

نتیجه‌گیری: استفاده از میتومايسين C ۰/۰۲ درصد به مدت ۴۰ ثانیه حین کراتکتومی فوتورفاکتیو (PRK) در بیماران با نزدیک‌بینی متوسط، تغییرات آماری معنی‌داری در تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنيه (ECD)، متوسط سطح سلول (MCA) و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها (CV) در پی‌گیری ۶ ماهه ایجاد نمی‌کند.

• مجله چشم پزشکی بینا ۱۳۹۰؛ دوره ۱۷، شماره ۱: ۳-۷.

• پاسخ گو: دکتر سپهر فیضی (e-mail: sepehrfeizi@yahoo.com)

دریافت مقاله: ۲۹ فروردین ۱۳۸۹

تایید مقاله: ۲۶ بهمن ۱۳۸۹

۱- دانشیار- چشم پزشکی- دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

۲- استادیار- چشم پزشکی- دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

۳- استادیار- چشم پزشکی- دانشگاه علوم پزشکی جندی شاپور اهواز

۴- دستیار چشم پزشکی- دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

۵- دکترای آمار زیستی- دانشکده بهداشت- دانشگاه علوم پزشکی تهران

تهران- پاسداران- بوستان نهم- خیابان پایدار فرد (خیابان امیر ابراهیمی)- پلاک ۲۳- مرکز تحقیقات چشم

روش پژوهش

در این پژوهش که به صورت بررسی مجموعه موارد مداخله‌ای و آینده‌نگر انجام شد، ۴۲ چشم از ۲۱ فرد (۱۶ نفر زن) با نزدیک بینی متوسط (بین ۴/۰- تا ۸/۰- دیوپتر) و محدوده سنی ۴۶-۱۸ سال وارد مطالعه شدند. موارد ممنوعیت جراحی انکساری مانند خشکی شدید چشم، بلفاریت، زخم قرنیه، قوز قرنیه، دیستروفی یا دژنراسیون قرنیه، آب مروارید، گلوکوم و بیماری شبکیه به عنوان معیارهای خروج از مطالعه در نظر گرفته شدند. هم‌چنین وجود هر نوع سابقه آسیب یا جراحی چشمی باعث خروج بیمار از مطالعه شد. جهت انجام مطالعه، تایید کمیته اخلاق مرکز تحقیقات چشم دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی و نیز رضایت نامه کتبی از تمام بیماران اخذ شد.

قبل از جراحی، بررسی کامل چشمی شامل اخذ تاریخچه، اندازه گیری دید اصلاح نشده و بهترین دید اصلاح شده با عینک (UCVA, BSCVA) توسط جدول اسنلن، عیب انکساری مانیفست و سیکلوپلژیک، معاینه سگمان قدامی با اسلیت‌لمپ، معاینه شبکیه با مردمک باز، اندازه‌گیری فشار چشم، پکی متری قرنیه توسط پروب تماسی اولتراسونیک (A/B scan; Sonomed Inc, Lake Success, NY) و توپوگرافی قرنیه (NY Orbscan II, Orbtech, Bausch Lomb, Rochester, NY) انجام شد.

اسپیکولار میکروسکوپی توسط اسپیکولار میکروسکوپ غیر تماسی (SP-2000P, Topcon corporation, Tokyo, Japan) جهت بررسی تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنیه (ECD)، متوسط سطح سلول (MCA) و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها (CV) قبل از عمل و ۶ ماه پس از آن انجام شد. برای کاهش اشتباه نمونه‌گیری، واضح ترین تصویر اسپیکولار میکروسکوپی که شامل حداقل ۱۰۰ سلول اندوتلیال در مرکز فیلدی باشد مورد استفاده قرار گرفت.

تمامی اعمال جراحی توسط یک جراح چشم با تجربه با استفاده از دستگاه اکسیمر لیزر flying spot (Technolas 217z,)

مقدمه

میتومایسین C اولین بار از کشت Streptomyces Caespitosus توسط Hata در سال ۱۹۵۶ استخراج شد. از آن زمان این ماده در جراحی ناخنک، درمان بدخیمی‌های اولیه، راجعه و عودکننده سلول‌های سنگفرشی سطح چشم و ترابکولکتومی به کار رفته است.^۱ پس از اثبات ایمنی و تاثیر آن در حیوانات، میتومایسین C در جراحی‌های انکساری جهت کاهش کدورت پس از جراحی پیشنهاد شد.^{۲,۳} میتومایسین C باعث کاهش کدورت و در نتیجه بهبود نتایج بینی پس از جراحی‌های انکساری قرنیه می‌شود. هم‌چنین توانایی تخریب هر سه نوع سلول اصلی قرنیه شامل سلول‌های اپی‌تلیال (سلول‌های متمایز یافته اپی‌تلیوم و ناحیه لیمبال)، استرومال (کراتوسیت) و اندوتلیال را دارد.^۴ مطالعات متعددی اثر یک بار استفاده از میتومایسین در جراحی انکساری قرنیه بر روی اندوتلیوم را بررسی کرده‌اند. در برخی از مطالعات بالینی^{۵,۶} و آزمایشگاهی^{۷,۸}، اثر سمی میتومایسین بر روی اندوتلیال قرنیه نشان داده شده است. در مقابل اکثر مطالعات بالینی تغییرات مهمی را در تعداد و مورفولوژی سلول‌های اندوتلیال در پی‌گیری‌ها ۱۸-۳ ماه پس از استفاده از میتومایسین نشان نداده‌اند^{۹-۱۴}. تاکنون غلظت مناسب و مدت زمان ایده‌آل MMC که بتواند میزان کدورت پس از عمل را به حداقل رسانده و کم‌ترین عوارض را بر روی سلول‌های قرنیه داشته باشد مشخص نگردیده، به طوری که در مطالعات مختلف از مدت زمان ۱۳ ثانیه تا دو دقیقه و با غلظت‌های ۰/۱ درصد تا ۰/۴ درصد استفاده شده است.^{۱۰-۱۴}

در این مطالعه تغییرات تعداد و مورفولوژی سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنیه در گروهی از بیماران با نزدیک بینی متوسط به دنبال جراحی کراتکتومی فوتورفراکتیو (PRK) و استفاده از میتومایسین C ۰/۰۲ درصد به مدت ۴۰ ثانیه مورد بررسی قرار گرفته است.

دکتر محمدرضا جعفری‌نسب- تاثیر میتوماپسین C بر روی سلول‌های اندوتلیال پس از PRK

تا ۸/۲۵- بود که پس از جراحی به 0.4 ± 0.5 (-۱/۲۵ تا ۰/۵) دیوپتر کاهش یافت ($P < 0.001$). BSCVA قبل (0.75 ± 0.13 لوگمار) و بعد از جراحی (0.4 ± 0.14 لوگمار) تفاوت معناداری نداشت ($P = 0.59$). متوسط ضخامت مرکز قرنیه قبل از عمل و عمق برداشت به هنگام جراحی 569.4 ± 38.5 میکرون ($497-653$) و 98.9 ± 19.7 میکرون ($63.4-122$) بود. ۶ ماه پس از جراحی، متوسط تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکز قرنیه (ECD) به میزان ۴ درصد یعنی از 292 ± 363 ($2079-3893$) سلول در میلی‌متر مربع به 280.2 ± 339 ($2113-3434$) سلول در میلی‌متر مربع کاهش یافت ($P = 0.59$). بدین ترتیب میزان اختلاف بین تراکم سلول‌های آندوتلیوم قبل و بعد از عمل به طور متوسط 296.2 ± 29.47 و در محدوده 537.0 - و 775.0 سلول در میلی‌متر مربع بود. در ۱۰ چشم (۲۳/۸ درصد) کاهش بیش از ۱۰۰ سلول در میلی‌متر مربع و ۱۱ چشم (۲۶/۲ درصد) افزایش بیش از ۱۰۰ سلول در میلی‌متر مربع مشاهده شد. متوسط سطح سلول (MCA) ($256-530$) 352 ± 54 قبل از عمل به ($291-473$) 362 ± 45 پس از عمل ($P = 0.76$) و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها (CV) ($11-38$) 22.2 ± 6.8 قبل از عمل به ($15-31$) 23.5 ± 4.6 پس از جراحی ($P = 0.52$) تغییر یافت. بین کاهش تعداد سلول‌های اندوتلیال (ECD) با عمق برداشت ($P = 0.75$) و یا تغییر معادل کروی عیب انکساری ($P = 0.2$) در تحلیل رگرسیون خطی چندمتغیره ارتباط معنی‌داری مشاهده نشد. هیچ یک از بیماران دچار عوارض پس از جراحی، از جمله کراتیت عفونی، نقص اپیتلیالی دائمی، یا کدورت قابل توجه قرنیه نشدند و جراحی مجدد برای اصلاح عیب انکساری باقی‌مانده مورد نیاز نبود.

بحث

در این مطالعه تغییر تعداد سلول‌های اندوتلیال ۴ درصد به دست آمد که شباهت زیادی با تغییرات ۴/۱ درصد مشاهده شده در تعداد سلول‌های اندوتلیال در اندازه‌گیری‌های متعدد در چشم‌های عمل نشده دارد^{۱۵}. همچنین در پارامترهای مورفولوژیک سلول‌های اندوتلیال شامل متوسط سطح سلولی و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها تغییر آماری معنی‌داری ملاحظه نشد. یافته‌های این مطالعه توسط بسیاری از مطالعات دیگر که تغییرات قابل اندازه‌گیری در تعداد سلول‌های اندوتلیال و مورفولوژی آن‌ها پس از استفاده از میتوماپسین C 0.2 درصد به مدت ۱۲ ثانیه تا ۲

(Bausch Lomb, Rochester, NY) با طول موج تشعشعی ۱۹۳ نانومتر، تکرار پالس ثابت ۱۰۰ هرتز و تماس اشعه ۴۰۰ میلی‌ژول انجام شد. از قطره تتراکائین هیدروکلرید ۰/۵ درصد موضعی برای بی‌حسی قرنیه، از بتادین ۱۰ درصد به عنوان آنتی‌سپتیک برای پوست دور چشم و پلک‌ها به مدت ۱ دقیقه و از ۲۰ سی‌سی محلول سالین جهت شستشو استفاده شد. اپی‌تلیوم ۸ میلی‌متری مرکز قرنیه به صورت مکانیکی برداشته شد و فوتو ابلایشن توسط نرم‌افزار (Bausch Lomb) Planoscan انجام شد. اپتیکال زون ۶ میلی‌متری و عیب انکساری مانیفست صفر به عنوان عیب انکساری هدف در تمام بیماران در نظر گرفته شد. اسفنج آغشته به میتوماپسین C 0.2 درصد پس از خشک کردن کامل بر روی استرومای قرنیه پس از برداشت توسط لیزر به مدت ۴۰ ثانیه نگهداشته شد. پس از آن محل با ۳۰ سی‌سی از محلول سالین شستشو و لنز تماسی جایگذاری شد (Omniflex; Hydron, Fareham, UK).

پس از جراحی، بیماران تحت درمان با قطره کلرآمفنیکل ۰/۵ درصد به مدت یک هفته هر ۶ ساعت و هم‌چنین قطره بتامتازون ۰/۱ درصد تا اپی‌تلیزاسیون کامل قرنیه، هر ۱۲ ساعت و پس از آن به مدت دو هفته هر ۶ ساعت قرار گرفتند. پس از ترمیم کامل اپیتلیوم قرنیه (بین روزهای ۳ تا ۵) لنز تماسی برداشته شده و معاینات پی‌گیری در روزهای ۱، ۳، ۷ و ۳۰ و ماه‌های ۱، ۳ و ۶ پس از جراحی انجام شد. در هر بار معاینه به جز در معاینات روزهای ۱ و ۳، BSCVA و UCVA، عیب انکساری مانیفست و تونومتري سنجیده شد. اسپکولار میکروسکوپی، ۶ ماه پس از جراحی تکرار شد.

اطلاعات به دست آمده به صورت میانگین \pm انحراف معیار بیان شد. تست T زوجی جهت مقایسه عیوب انکساری، تعداد سلول‌های اندوتلیال (ECD)، متوسط سطح سلول (MCA) و ضریب تغییرات اندازه سلول‌ها (CV) قبل و بعد از عمل مورد استفاده قرار گرفت. جهت بررسی ارتباط عیب انکساری اصلاحی و عمق برداشت با کاهش تعداد سلول‌های اندوتلیال (ECD) پس از جراحی از تحلیل رگرسیون خطی چندمتغیره استفاده شد. سطح معنی‌داری $P < 0.05$ در نظر گرفته شد.

یافته‌ها

میانگین سنی بیماران 26.2 ± 6.3 (۴۶-۱۸) سال بود. متوسط معادل کروی عیب انکساری قبل از عمل 5.2 ± 1.2 دیوپتر (4.0 -

اهمیت بالینی دو مطالعه اخیر^{۵،۶} و مطالعات آزمایشگاهی^{۸-۶} که نشان دهنده اثرات سمی میتوماپسین بر سلول‌های اندوتلیال می‌باشد نامشخص است، زیرا از زمان استفاده از آن در جراحی‌های انکساری قرنیه در سال ۱۹۹۱، موردی از نارسایی اندوتلیال قرنیه پس از برداشت سطحی و استفاده از میتوماپسین گزارش نشده است. گرچه مواردی از نارسایی اندوتلیال قرنیه پس از جراحی گلوکوم یا کراتکتومی درمانی به وسیله لیزر (PTK) به همراه میتوماپسین^{۱۶-۱۹} گزارش شده است حداقل یک دلیل به جز میتوماپسین در تمام این گزارشات مانند جراحی قبلی گلوکوم یا آب‌مروراید^{۱۶}، یوبیت مزمن^{۱۷}، فشار داخل چشمی بالا^{۱۷،۱۸} و یا جراحی عارضه‌دار^{۱۹} یافت می‌شود. در نتیجه هم‌چنان مشخص نیست که در موارد ذکر شده نارسایی اندوتلیال قرنیه حاصل استفاده از میتوماپسین به تنهایی بوده است.

کاهش تعداد سلول‌های کراتوسیت پس از استفاده از میتوماپسین به غلظت و تا حدی مدت زمان استفاده از آن بستگی دارد.^{۲۰} رابطه مشابهی برای اثر میتوماپسین بر سلول‌های اندوتلیال میتوان متصور بود. عامل موثر دیگر عمق برداشت می‌باشد که هر چه بیشتر باشد، استرومای باقیمانده کمتری وجود داشته و دارو با غلظت بالاتری به اتاق قدامی نفوذ و تجمع می‌یابد.^۱ به هر حال میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد از ۱۲ ثانیه تا ۲ دقیقه پس از برداشت سطحی بسته به عمق برداشت استفاده شده که برای سلول‌های اندوتلیال سمی نبوده است^{۱۱-۱۵}.

یافته‌های این مطالعه نشان داد که عیب انکساری (۴- تا ۸/۲۵- دیوپتر) اصلاح شده و در نتیجه عمق برداشت تاثیر زیادی بر تعداد سلول‌های اندوتلیال ندارد. نتایج مطالعه Zhao^{۱۴} نیز تایید کننده این یافته می‌باشد. در نتیجه ضخامت استرومای نگه‌داری شده برای حفاظت در برابر کراتکتازی یا تروژنیک (بیش از ۳۰۰ میکرون) برای حفاظت اندوتلیوم در برابر اثرات سو میتوماپسین موضعی نیز کافی به نظر می‌رسد.

این مطالعه نشان داد که استفاده از میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد به مدت ۴۰ ثانیه در حین جراحی در بیماران با نزدیک‌بینی متوسط در پی‌گیری پس از ۶ ماه، اثر سو بر تعداد سلول‌های اندوتلیال و مورفولوژی آن‌ها ندارد. امتیاز این مطالعه وارد کردن افراد با نزدیک‌بینی متوسط می‌باشد که اکثر موارد جراحی انکساری را تشکیل می‌دهند. در ضمن مدت زمان استفاده از میتوماپسین تقریباً حداکثر زمانی است که در این نوع جراحی استفاده می‌شود. بدین ترتیب نتایج این مطالعه در اکثر موارد جراحی‌های انکساری با میتوماپسین قابل استفاده می‌باشد. با این

دقیقه در سطح برداشت را گزارش نکرده‌اند، تایید می‌شود^{۱۴-۹}. در مطالعه گذشته‌نگر Lee و همکاران^۹ که بر روی تعداد زیادی از بیماران بدنبال کراتکتومی فوتوراکتیو (PRK) به همراه میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد انجام شد، تعداد سلول‌های اندوتلیال پس از ۱۶ ماه بدون تغییر باقی ماند. در یک مطالعه گذشته‌نگر، Zhao^{۱۴}، تغییر قابل ملاحظه‌ای در تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکزی یا مورفولوژی آن‌ها به دنبال ۱۵ ثانیه استفاده از میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد در مدت حداقل ۶ ماه پس از جراحی مشاهده نکرد. هم‌چنین در این مطالعه ارتباط معناداری بین عمق برداشت و تغییر در تعداد سلول‌های اندوتلیال یا مورفولوژی آن‌ها دیده نشد. در مطالعه دیگری با بررسی تعداد سلول‌های اندوتلیال پس از LASEK به همراه میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد برای ۳۰ ثانیه و مقایسه آن با تعداد سلول‌های اندوتلیال پس از LASEK بدون میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد، تفاوت معنی‌داری بین دو گروه دیده نشد. دیگر مطالعات آینده‌نگر جهت بررسی استفاده از میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد در برداشت سطحی، تغییرات معناداری در مورد تعداد سلول‌های اندوتلیال یا مورفولوژی آن‌ها پس از ۱۸-۳ ماه پی‌گیری گزارش نکردند^{۱۱-۱۵}.

در مقابل در دو مطالعه بالینی، استفاده از میتوماپسین منجر به کاهش قابل ملاحظه در تعداد سلول‌های اندوتلیال گردید^{۵،۶}. در یک مطالعه کارآزمایی بالینی بر روی ۱۸ چشم از ۹ بیمار با میوپی بین ۱/۷۵- تا ۶/۲۵- که تحت کراتکتومی فوتوراکتیو (PRK) به همراه میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد در گروه مورد و سالین (BSS) در گروه کنترل قرار گرفته بودند، Morales کاهش قابل ملاحظه‌ای در تعداد سلول‌های اندوتلیال، پس از ۱ و ۳ ماه (۱۴/۷ درصد و ۱۸/۲ درصد در گروه میتوماپسین در برابر ۴/۳ درصد و ۵/۰ درصد در گروه سالین BSS) مشاهده کرد. به علت تعداد نمونه‌های اندک، یافته‌های این مطالعه برای نتیجه‌گیری کافی نبود.^۴ در مطالعه آینده‌نگر دیگری، که توسط نصیری و همکاران صورت گرفت، میتوماپسین C ۰/۰۲ درصد را ۵۰-۱۰ ثانیه در چشم‌هایی که تحت کراتکتومی فوتوراکتیو (PRK) با عمق برداشت بیش از ۷۵ میکرون قرار گرفته بودند مورد استفاده قرار دادند و کاهش قابل ملاحظه‌ای در تعداد سلول‌های اندوتلیال مرکزی مشاهده کردند. این کاهش که در هفته اول پس از عمل دیده شد با سرعت کم‌تری در پی‌گیری پس از ۶ ماه ادامه یافت. در این مطالعه زمان بیش‌تر تماس با میتوماپسین و جنس مرد با کاهش بیش‌تری در تعداد سلول‌های اندوتلیال ارتباط داشت.^۵

پیگیری طولانی مدت برای رسیدن به یک نتیجه قطعی لازم می‌باشد.

حال مدت زمان ۶ ماه برای اطمینان از ایمن بودن میتومايسين C ۰/۰۲ درصد برای سلول‌های آندوتلیوم قرنیه کافی نمی‌باشد و

منابع

1. Panda A, Pe'er J, Aggarwal A, Das H, Kumar A, Mohan S. Effect of topical mitomycin C on corneal endothelium. *Am J Ophthalmol* 2008;145:635-638.
2. Talamo JH, Gollamudi S, Green WR, De La Cruz Z, Filatov V, Stark WJ. Modulation of corneal wound healing after excimer laser keratomileusis using topical mitomycin C and steroids. *Arch Ophthalmol* 1991;109:1141-1146.
3. Schipper I, Suppelt C, Gebbers JO. Mitomycin C reduces scar formation after excimer laser (193 nm) photorefractive keratectomy in rabbits. *Eye* 1997;11:649-655.
4. Morales AJ, Zadok D, Mora-Retana R, Martínez-Gama E, Robledo NE, Chayet AS. Intraoperative Mitomycin and corneal endothelium after photorefractive keratectomy. *Am J Ophthalmol* 2006;142:400-404.
5. Nassiri N, Farahangiz S, Rahnavardi M, Rahmani L, Nassiri N. Corneal endothelial cell injury induced by Mitomycin-C in photorefractive keratectomy: nonrandomized controlled trial. *J Cataract Refract Surg* 2008;34:902-908.
6. McDermott ML, Wang J, Shin DH. Mitomycin and the human corneal endothelium. *Arch Ophthalmol* 1994;112:533-537.
7. Garweg JG, Wegmann-Burns M, Goldblum D. Effects of Daunorubicin, Mitomycin C, Azathioprine and Cyclosporin A on human retinal pigmented epithelial, corneal endothelial and conjunctival cell lines. *Graefes Arch Clin Exp Ophthalmol* 2006;244:382-389.
8. Wu KY, Hong SJ, Huang HT, Lin CP, Chen CW. Toxic effects of Mitomycin-C on cultured corneal keratocytes and endothelial cells. *J Ocul Pharmacol Ther* 1999;15:401-411.
9. Lee DH, Chung HS, Jeon YC, Boo SD, Yoon YD, Kim JG. Photorefractive keratectomy with intraoperative Mitomycin-C application. *J Cataract Refract Surg* 2005;31:2293-2298.
10. Goldsberry DH, Epstein RJ, Majmudar PA, Epstein RH, Dennis RF, Holley G, et al. Effect of Mitomycin C on the corneal endothelium when used for corneal subepithelial haze prophylaxis following photorefractive keratectomy. *J Refract Surg* 2007;23:724-727.
11. De Benito-Llopis L, Teus MA, Ortega M. Effect of Mitomycin-C on the corneal endothelium during excimer laser surface ablation. *J Cataract Refract Surg* 2007;33:1009-1013.
12. Diakonis VF, Pallikaris A, Kymionis GD, Markomanolakis MM. Alterations in endothelial cell density after photorefractive keratectomy with adjuvant mitomycin. *Am J Ophthalmol* 2007;144:99-103.
13. Gambato C, Ghirlando A, Moretto E, Busato F, Midena E. Mitomycin C modulation of corneal wound healing after photorefractive keratectomy in highly myopic eyes. *Ophthalmology* 2005;112:208-219.
14. Zhao LQ, Wei RL, Ma XY, Zhu H. Effect of intraoperative Mitomycin-C on healthy corneal endothelium after laser-assisted subepithelial keratectomy. *J Cataract Refract Surg* 2008;34:1715-1719.
15. Pop M, Payette Y. Initial results of endothelial cell counts after Artisan lens for phakic eyes: an evaluation of the United States Food and Drug Administration Ophtec Study. *Ophthalmology* 2004;111:309-317.
16. Mietz H, Roters S, Krieglstein GK. Bullous keratopathy as a complication of trabeculectomy with Mitomycin C. *Graefes Arch Clin Exp Ophthalmol* 2005;243:1284-1287.
17. Mohammadpour M, Jabbarvand M, Javadi MA. Focal corneal decompensation after filtering surgery with mitomycin C. *Cornea* 2007;26:1285-1287.
18. Pfister RR. Permanent corneal edema resulting from the treatment of PTK corneal haze with mitomycin: a case report. *Cornea* 2004;23:744-747.
19. Fukuchi T, Hayakawa Y, Hara H, Abe H. Corneal endothelial damage after trabeculectomy with Mitomycin C in two patients with glaucoma with cornea guttata. *Cornea* 2002;21:300-304.
20. Song JS, Kim JH, Yang M, Sul D, Kim HM. Mitomycin-C concentration in cornea and aqueous humor and apoptosis in the stroma after topical Mitomycin-C application: effects of Mitomycin-C application time and concentration. *Cornea* 2007;26:461-467.