

بررسی آزمایشگاهی مقدار حذف لایه اسمر در کanal ریشه توسط اسید فسفریک و آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم به روشن SEM

دکتر مریم زارع جهرمی^{*}، دکتر محمد رضا مالکی پور^{**}، دکتر فاطمه صبحی^{***}
 *- استادیار گروه آموزشی اندودنتیکس دانشکده دندانپزشکی دانشگاه آزاد اسلامی (خواراسگان).
 **- استادیار گروه آموزشی ترمیمی دانشکده دندانپزشکی دانشگاه آزاد اسلامی (خواراسگان).
 ***- دندانپزشک.

چکیده

زمینه و هدف: حذف لایه اسمر قبل از پر کردن کanal به منظور افزایش موقعيت درمان اندو اهمیت دارد. هدف از این مطالعه آزمایشگاهی، مقایسه مقدار برداشت لایه اسمر در یک سوم میانی کanal ریشه توسط دو ماده اسید فسفریک ۱۰٪ و آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم ۵٪/۲۵٪ می باشد.

روش بررسی: در این مطالعه تجربی از بیست دندان قلامی انسانی تک کanal تازه خارج شده انسانی استفاده شد. پس از قطع تاج دندانها از ناحیه CEJ، آماده سازی کanal ها انجام گرفت. در گروه اول (نیم دندان) در حین اینسترومنتیشن بین تعویض فایل ها و فرزها از سرم فیزیولوژی برای شستشو استفاده گردید. بعد از آماده سازی نهایی، کanal ها به وسیله ده میلی لیتر اسید فسفریک ۱۰٪ به مدت پنج دقیقه شستشو داده شدند. در گروه دوم (نیم دندان) در بین تعویض هر فایل که آغشته به آر. سی. پرپ گردیده بود و در حین آماده سازی با فایل ها، از دو میلی لیتر محلول هیپوکلریت سدیم ۵٪/۲۵٪ برای شستشو استفاده شد. در انتهای کار، تمامی کanal ها در هر دو گروه به وسیله پنج میلی لیتر سرم فیزیولوژی شستشو داده شدند. در نمونه های کنترل، شستشو در حین آماده سازی کanal تنها با سرم فیزیولوژی انجام گرفت. سپس ریشه ها به دو نیمه تقسیم شده و یکی از نیمه ها به طور تصادفی جهت بررسی SEM آماده شدند. تصاویر تهیه شده از ناحیه یک سوم میانی هر نمونه توسط میکروسکوپ الکترونی به دو روش X (توسط دو محقق مستقل) و Y (توسط سه محقق مستقل) ارزیابی شد. از آزمون Leven's برای همگوئی واریانس و از t-student و Mann Whitney U test برای آنالیز نهایی استفاده گردید.

یافته ها: در هر دو روش درصدی و رتبه ای، در کanal های شستشو داده شده با اسید فسفریک ۱۰٪ لایه اسمر به میزان کمتری نسبت به کanal های آماده شده با آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم ۵٪/۲۵٪ وجود داشت ولی این تفاوت از لحاظ آماری معنادار نبود ($p > 0.05$).

نتیجه گیری: هر دو شیوه شستشو در برداشت لایه اسمر موثر بودند اما اسید فسفریک ۱۰٪ بر ترکیب آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم ۵٪/۲۵٪ در حذف لایه اسمر برتری دارد.

کلید واژه ها: لایه اسمر - اسید فسفریک - آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم

پذیرش مقاله: ۱۳۸۶/۷/۲۴

اصلاح نهایی: ۱۳۸۶/۶/۱۷

وصول مقاله: ۱۳۸۵/۱۱/۲۸

e.mail:hiva1378maryam@yahoo.com

نویسنده مسئول: گروه آموزشی اندودنتیکس دانشکده دندانپزشکی دانشگاه آزاد اسلامی (خواراسگان)

مقدمه

این لایه اولین بار در سال ۱۹۷۵ توسط Mccomb و Smith روی دیواره های کanal ریشه اینسترومنت شده مشاهده گردید که ضخامت آن بین ۱-۵ میکرون می باشد و در داخل توبول های عاجی فشرده شده است.^(۱-۲) عوامل متعددی

زمانی که تیغه هر فایل در عاج گیر کرده و آن را می برد، یک لایه اسمر از ذرات آلی و غیرآلی روی دیواره های ریشه تشکیل می شود. لایه اسمر شامل ذرات عاجی، باقیمانده های پالپ، باکتری ها، اندوتوكسین ها و گاهی مواد ترمیمی است.

لایه سطحی لایه اسمیر را که اتصال سستی دارد، دکسیفیه کرده و بر می‌دارد، اما نمی‌تواند ناحیه زیرسطحی عاج را تغییر دهد. PH پایین آر. سی. پرپ برای مرتبط‌سازی عاج ناکافی است و دلیل احتمالی آن را واکنش جانبی این ماده می‌دانند.^(۶)

نتایج مطالعه Garberglio و Becc در سال ۱۹۹۴ در مورد تأثیر شش ترکیب مختلف در برداشت لایه اسمیر بدین‌گونه بود: هیپوکلریت سدیم ۱٪ و ۵٪ قادر به برداشت لایه اسمیر نبودند، EDTA ۰/۲٪ کمی مؤثرتر بود ولی لایه اسمیر را به صورت کامل برداشت (بخصوص در دهانه توبول‌های عاجی)، EDTA ۰/۳٪ و ۱۷٪ همچنین استفاده توأم اسید فسفوریک ۲۴٪ و اسید سیتریک ۱۰٪ قادر به برداشت لایه اسمیر بودند، اما تفاوت قابل توجهی بین این سه گروه مشاهده نشد.^(۷)

Takeda و همکارانش در سال ۱۹۹۹، در یک مطالعه آزمایشگاهی SEM، تأثیر سه ماده شستشو دهنده اسید فسفوریک ۶٪، اسید سیتریک ۶٪، EDTA ۱۷٪ و دو نوع لیزر دی اکسید کربن و ای. آر. یاگ را بر روی برداشت لایه اسمیر ایجاد شده بررسی کردند. نتایج حاکی از این بود که شستشوی نهایی با اسید فسفوریک و اسید سیتریک نسبت به EDTA سطح تغییراتی در یک سوم میانی ایجاد کردند. به طور کلی محلول‌های اسید سیتریک و اسید فسفوریک و EDTA، لایه اسمیر را به طور کامل برداشتند. ولی لیزر دی اکسید کربن موفقتر بود، در حالی که بیشترین تأثیر در برداشت لایه اسمیر توسط لیزر ای. آر. یاگ دیده شد.^(۸)

در کل، مطالعات انجام شده در این زمینه در ایران بسیار محدود بوده و مطالعات خارجی نیز دارای نتایج ضد و نقیضی بوده‌اند، لذا از بین مواد ذکر شده تأثیر دو ماده اسید فسفوریک و آر. سی. پرپ-هیپوکلریت‌سدیم (دو ماده در دسترس) در برداشت لایه اسمیر به روش SEM مورد مقایسه قرار گرفت.

روش بررسی

در این مطالعه تجربی که به روش آزمایشگاهی انجام شد، بیست دندان قدامی تک کanalه تازه خارج شده و بدون انحنای

نظیر نوع اینسترومانت، استفاده از وسایل چرخشی، میزان و نوع محلول‌های شستشو دهنده و ... بر ضخامت لایه اسمیر مؤثر می‌باشد. اینکه لایه اسمیر برداشته شود یا باقی بماند، سالهاست که توسط محققان مورد بحث است و هنوز مذاکره درباره آن ادامه دارد. اگر لایه اسمیر برداشته شود، اتصال محکمی بین ماده پرکردگی و دیواره عاجی برقرار می‌شود. اگر لایه اسمیر باقی بماند کanal به طور ناقص مهر و موم شده و احتمال ریزنشت و شکست بعدی افزایش می‌یابد.^(۲) البته یک مزیت لایه اسمیر این است که به نظر می‌رسد از تجمع باکتری‌ها ممانعت می‌کند.^(۳) ترکیب عوامل چلتینگ مثل EDTA به همراه هیپوکلریت سدیم به عنوان پاکسازی بالینی نهایی، سبب نرم کردن عاج و کاهش لایه اسمیر و دیری‌های آلی می‌شود. اج کردن با اسیدهای قوی لایه اسمیر را بر می‌دارد و سطح عاج تراش خورده (عاج بین توبولی) را به عمق ۵-۲ میکرون دمینرالیزه می‌کند. علاوه بر این، پلاگ‌های اسمیر از داخل توبول‌ها حل می‌شوند و زمانی که عاج دور توبولی اج می‌شود، توبول‌ها تا عمق متفاوتی گشاد می‌گردند. بنابراین نفوذپذیری عاج حداقل به طور موقت افزایش می‌یابد تا سیلر نفوذ کرده و پلیمریزه شود.^(۴)

مطالعات مختلف، اثربخشی موادی همچون EDTA، سالویزول، اسید سیتریک، اسید ارتوفسفوریک، اسید فسفوریک، اسید پلی‌آکریلیک، اسید تانیک، اسید مالئیک، اسید لاکتیک، EGTA، آر. سی. پرپ، هیپوکلریت سدیم، آب فعل شده به روش الکتروشیمیایی نیز در حذف لایه اسمیر را به اثبات رسانده است.^(۱و۴) همچنین عدم برداشت کامل لایه اسمیر توسط آر. سی. پرپ می‌تواند عیبی باشد که منجر به حداقل از دست رفتن سیل اپیکال (۲/۶ برابر ریزنشت گروههای کنترل) در کanal ریشه می‌شود. طبق مطالعات ایزوتوپی وی نیز، ریزنشت در کanal‌های آماده شده توسط آر. سی. پرپ بسیار زیادتر از سایر کanal‌ها بود.^(۵) در مطالعه ۱۹۷۷ Ram، که بین سه ماده EDTA، آر. سی. پرپ و سالویزول انجام گردید، نشان داده شد که EDTA مؤثرترین محلول برای برداشت لایه اسمیر است ولی آر. سی. پرپ تأثیر کمتری داشت.^(۶) بسیاری از محققان به این نتیجه رسیدند که آر. سی. پرپ

سپس مدخل تمامی کانال‌ها در تمامی نمونه‌ها به وسیله گلوله پنیه کوچک و خمیر پانسمان مسدود گردید و انتهای آپکس آنها نیز توسط موم پوشانده شد و سپس در سرم فیزیولوژی نگهداری شدند.

در مرحله بعدی توسط دیسک الماسی و دستگاه نان استاپ، دو شیار یکی در سمت باکال و دیگری در سمت لینگوال ریشه‌ها ایجاد گردید، این شیارها تا نزدیکی کانال ایجاد شدند و هیچ‌گونه نفوذی به داخل کانال نداشتند. سپس ریشه‌ها توسط یک اسپاتول و با عمل وجینگ در ناحیه شیارهای ایجاد شده به دو نیمة تقسیم گردیدند. در مرحله بعدی یکی از نیمه‌ها به صورت تصادفی جهت آبگیری و مطالعه SEM انتخاب شد.

بعد از مرحله آبگیری، نمونه‌ها در دسیکاتور خشک شده و توسط دسیکاتور کوچکتر و در حضور مواد رطوبت‌گیر به آزمایشگاه SEM جهت پوشش با طلا منتقل شدند.

در آزمایشگاه SEM ابتدا یک سومهای میانی نمونه‌ها با چسباندن فویل آلومینیومی بر روی نواحی کرونال و اپیکال انتخاب شدند (لایه‌های آلومینیومی برای اتصال الکتریکی استفاده شدند) و سپس در دستگاه وکیوم جهت پوشش طلای نمونه‌ها با ضخامت ده نانومتر (برای ایجاد سطح رسانای) قرار گرفتند که در حضور آن الکترون‌ها در دستگاه میکروسکوپ الکترونی به آن برخورد کرده و تصویر ایجاد گردید (اگر پوشش طلا انجام نمی‌شد، سطح سفید شده و پدیده شارژ سطحی اتفاق می‌افتد). در مرحله بعدی با استفاده از کامپیوتر و میکروسکوپ الکترونی (ساخت کارخانه فیلیپس انگلیس) مقاطعی از توبول‌های عاجی داخل کانال با بزرگ نمایی هزار و پانصد انتخاب شده و تصاویر میکروسکوپی از آنها تهیه گردید و به دو روش X (توسط دو محقق مستقل) و Y (توسط سه محقق مستقل) ارزیابی شد.

در روش اول که روش X نامیده شده است، روش ارزیابی به این شکل بود که ابتدا کل توبول‌ها در واحد سطح شمارش شده، سپس تعداد توبول‌های بسته در واحد سطح شمرده شد و پس از آن X از طریق فرمول زیر به دست آورده شد:

شدید و کاسیوفیکاسیون (با استفاده از رادیوگرافی) و با آپکس کامل انتخاب شدند. نمونه‌گیری به روش آسان انجام شد، پس از تمیز کردن دندانها و قطع تاج از ناحیه CEJ توسط فرز الماسی (ساخت D-Z آلمان)، ۱۸ عدد از ریشه‌ها به دو گروه نه تائی تقسیم شده و دو عدد از دندانها به عنوان کنترل در نظر گرفته شدند. پس از اندازه‌گیری طول کارکرد کانال با تهیه رادیوگرافی اولیه با استفاده از فایل شماره ۳۵، کلیه کانال‌ها توسط فایل‌های نوع K (ساخت کارخانه مانی ژاپن) و با تکنیک Step back تا فایل شماره ۴۵ پاکسازی و تا فایل شماره ۷ صفت و فرزهای گیتس گلیدن شماره‌های دو، سه و چهار (ساخت کارخانه مانی ژاپن) شکل‌دهی شدند.

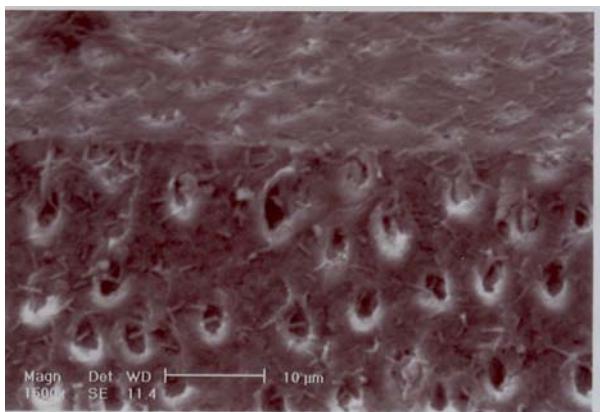
در گروه اول، در حین پاکسازی کانال و در فواصل تعویض فایل‌ها و فرزهای کانال‌ها توسط پنج میلی‌لیتر سرم فیزیولوژی (ساخت شرکت فرآورده‌های تزریقی ایران) شستشو داده شده و در انتهای سطح داخلی کانال‌ها توسط ده میلی‌لیتر اسید فسفریک ۱۰٪ PH=۳/۵ (ساخت کارخانه Merck آلمان) به مدت پنج دقیقه کاندیشن شد.

در گروه دوم، در حین آماده‌سازی کانال، هر فایل به آر. سی. پرپ (ساخت کارخانه پرمیر امریکا) آغشته گردیده و به ازای تعویض فایل‌ها و فرزهای کانال‌ها با دو میلی‌لیتر محلول هیپوکلریت سدیم ۲۵٪ شستشو داده شدند.

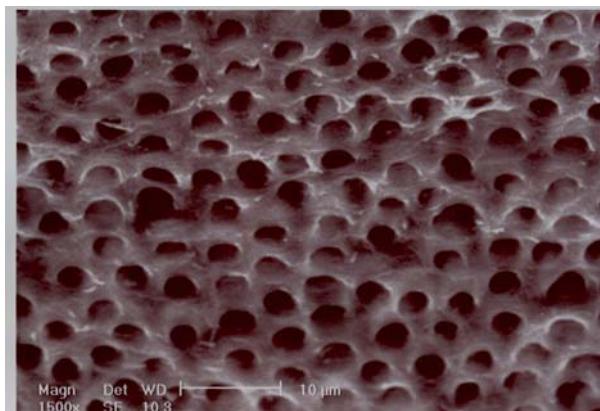
در انتهای کار کانال‌ها در هر دو گروه به وسیله پنج میلی‌لیتر سرم فیزیولوژی شستشو داده شدند (به منظور پایان دادن به هر گونه فعالیت مواد شستشو دهنده در کانال و همچنین جلوگیری از هر گونه رسوب که از مواد شستشو دهنده ایجاد شده بود، مثل کریستال‌های اسید فسفریک).

در نمونه‌های کنترل مثبت که شامل یک دندان بود، در حین تعویض فایل‌ها و فرزهای پاکسازی و شکل‌دهی کانال از پنج میلی‌لیتر سرم فیزیولوژی به عنوان ماده شستشو دهنده استفاده گردید.

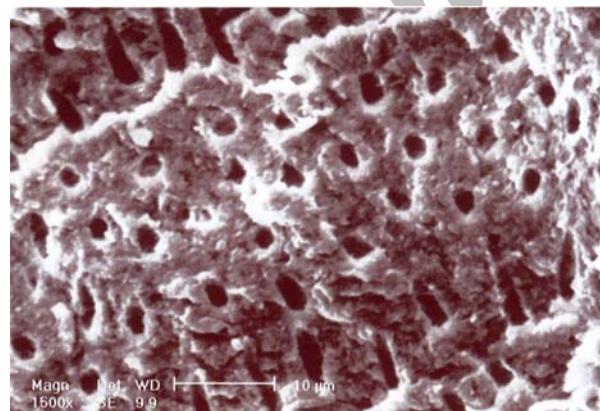
دیواره برش نخورده کانال یک دندان که هیچ اینسترومانت و شستشویی در آن صورت نگرفت، به عنوان کنترل منفی در نظر گرفته شد.



الف: فتو میکروگراف از ناحیه میانی کanal شسته شده در نمونه کنترل



ب: فتو میکروگراف از ناحیه میانی کanal شسته شده توسط اسید فسفوریک ۱۰٪



ج: فتو میکروگراف از ناحیه میانی کanal آماده شده توسط آر. سی. پروب - هیپوکلریت سدیم ۵٪/۲۵٪

شکل ۱: تصاویر SEM گروههای مختلف

= تعداد توبولهای باز در واحد سطح

تعداد توبولهای بسته در واحد سطح - تعداد کل توبولها در واحد سطح

$$X = \frac{\text{تعداد توبولهای باز در واحد سطح}}{\text{تعداد کل توبولها در واحد سطح}} \times 100$$

بنابراین X معرف درصد تمیزشدنی سطح از لایه اسپر بود. در روش Y، محققان بر اساس SCORE از قبل تعریف شده خود تصاویر را نمره گذاری کردند. این نمرات از شماره ۱ مربوط به بهترین حالت تا شماره ۸ مربوط به بدترین حالت را شامل می شد (جدول ۱).

پس از اطمینان از نرمال بودن داده ها از آزمون Leven's برای فرض همگنی واریانس استفاده گردید. از آزمون t-student و Mann Whitney U test برای آنالیز نهایی استفاده شد.

یافته ها

در گروه کنترل مثبت دیواره کanal پوشیده از لایه اسپر بود (شکل ۱-الف). داده های حاصل از روش Y توسط Mann Whitney U test آنالیز شدند. نتایج حاصل از این آزمون که در جدول ۲ آمده است نشان می دهد که اسید فسفوریک در برداشت دبری ها و لایه اسپر موثرتر از ترکیب آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم بوده است (شکل ۱-ب). اما اختلاف آنها معنی دار نیست ($Pv=0.22$). نتایج بدست آمده از روش X به صورت حداقل و حداقل، میانگین و انحراف معیار در جدول ۳ مشخص و ثبت گردید. حداقل میزان برداشت لایه اسپر در نمونه های اسید فسفوریک در روش (X) ۱۰۰٪ و حداقل ۶۷٪ بود و در کانال های شستشو داده شده با ترکیب آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم حداقل برداشت ۸۱٪ و حداقل ۳۰٪ مشاهده شد (شکل ۱-ج) (جدول ۳). آزمونهای پارامتریک انجام شده بر داده های فوق نشان می دهد که هر چند شدت اثر اسید فسفوریک در برداشت لایه اسپر بیشتر از ترکیب آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم است اما این تفاوت معنی دار نمی باشد.

جدول ۱: نمره‌گذاری تصاویر SEM

نمره	وضعیت سطوح
۱	عاری از لایه اسپیر و دبری می‌باشد.
۲	عاری از لایه اسپیر است، ولی دبری به صورت انگشت شمار دیده می‌شود.
۳	تمیز شده، ولی هم لایه اسپیر و هم دبری به صورت پراکنده موجود می‌باشد.
۴	تمیز شده ولی میزان لایه اسپیر و دبری هم قابل توجه است.
۵	مناطقی که تمیز شده‌اند نسبت به مناطقی که از لایه اسپیر و دبری تمیز نشده‌اند سطح بیشتری را اشغال کرده‌اند.
۶	تقریباً نیمی از لایه اسپیر و دبری‌ها حذف شده‌اند.
۷	قسمت اعظم لایه اسپیر و دبری‌ها باقی مانده‌اند.
۸	کاملاً پوشیده از لایه اسپیر و دبری‌ها می‌باشد.

جدول ۳: آماره‌های توصیفی مقدار برداشت لایه اسپیر در روش Y

رتبه‌ها	میانگین رتبه‌ها	مجموع تعداد	گروه‌ها
۸۹/۶۴	۹/۷۵	۹	اسید فسفویک
۶۳/۴۵	۷/۰۶	۹	هیپوکلریت-آرسی پرب

جدول ۲: نتایج حاصل از بررسی برداشت اسپیر و دبری در روش X

گروه	تعداد حداکثر حداقل	میانگین انحراف معیار	اسید فسفویک
	۱۰/۳۲	۸۱	۶۷
هیپوکلریت-آرسی پرب	۱۷/۵۹	۶۱	۳۰
		۱۰۰	۹
		۸۱	۹

بحث

برداشتن لایه اسپیر سبب نفوذ بیشتر سیلر و مواد پر کننده کanal به داخل توبول‌های عاجی و افزایش سیل خواهد شد. از طرف دیگر دانشمندانی نظریه Michelich, Vojinovic, Drake و Dipple نیز معتقد هستند که با برداشتن لایه اسپیر نفوذپذیری توبول‌های عاجی افزایش می‌یابد و همچنین در حضور لایه اسپیر، باکتری‌ها نمی‌توانند به داخل عاج و در نهایت به ناحیه پریوندنشیوم نفوذ نمایند.(۱۰-۱۲)

آنچه مسلم است آنکه با گذشت زمان، بررسیها و تحقیقات نشان می‌دهند که شاید مزایای برداشت لایه اسپیر از معایب برداشت آن بیشتر باشد، لذا در این راستا با توجه به مطالعات محدود انجام گرفته در کشور قرار شد تا با طراحی و انجام یک مطالعه تجربی - آزمایشگاهی به بررسی مقدار برداشت لایه اسپیر توسط دو ماده در دسترس در ایران یعنی اسید فسفویک ۱۰٪ و آر. سی. پرب-هیپوکلریت بپردازیم و اهمیت این بخش از درمان ریشه مورد تأکید قرار گیرد. علت انتخاب این دو ماده دسترسی راحت به آنها بود. در این مطالعه که به روش SEM انجام شد از نمونه‌های

در مراحل تمیز کردن و شکل‌دهی کanal ریشه به جز دبری‌های سطحی، لایه‌ای از مواد تراشیده شده نیز در سطح دیواره‌های عاجی کanal در مناطقی که عاج تراش می‌خورد وجود دارد. این لایه‌ها از دبری‌ها، لایه اسپیر نامیده می‌شود. این لایه‌ها از ذرات آلی و غیرآلی می‌باشد که ضخامت آن بین ۱-۵ میکرون می‌باشدند و در داخل توبول‌های عاجی فشرده شده است. (۲-۱)، حضور لایه اسپیر نقش مهمی در افزایش یا کاهش ریزنشست اپیکالی ایفا می‌کند. در رابطه با برداشت یا عدم برداشت لایه اسپیر در درمان ریشه هنوز اتفاق نظر در بین محققان وجود ندارد، اما آنچه مسلم است اینکه حذف لایه اسپیر می‌تواند باعث افزایش تطابق مواد پر کننده کanal با دیواره‌های کanal گردیده و متعاقباً سیل در طول کanal به میزان بیشتری برقرار گردد. حال اگر لایه اسپیر وجود داشته باشد ریزنشست در کanal به میزان بیشتری اتفاق می‌افتد.(۹) دانشمندانی نظریه White, Simon, Smith, McComb, Oksan و Saunders, Aktener, Kennedy

موجود در آن مانع از برداشت کامل لایه اسمیر در دهانه توبولهای عاجی می‌شود و به دلیل قابلیت هیپوکلریت سدیم در برداشت قسمت آلی لایه اسمیر، استفاده همزمان این ماده با آر. سی. پرپ (که حاوی EDTA می‌باشد) توصیه می‌گردد.

نتایج در گروه آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم با نتایج مطالعات Zubrigen در ۱۹۷۵ مطابقت داشت. وی در تحقیق بیان کرد، اگر چه آر. سی. پرپ باعث جدا شدن بیشتر دبری‌ها از دیواره کانال می‌گردد، ولی به نظر می‌رسد علی‌رغم اینسترومانتیشن و شستشوی مناسب، باز هم بقایایی از این ماده در دیواره‌های کانال باقی می‌ماند.^(۶)

Cooke در ۱۹۷۶ نیز در مطالعه خود بیان کرد که عدم برداشت کامل لایه اسمیر توسط آر. سی. پرپ می‌تواند عیوب ۲/۶ باشد که منجر به حداقل از دست رفتن سیل اپیکال (برابر ریزنشت گروههای کنترل) در کانال ریشه می‌شود. طبق مطالعات ایزوتوپی وی نیز، ریزنشت در کانال‌های آماده شده توسط آر. سی. پرپ بسیار زیادتر از سایر کانال‌ها بود^(۵) (که نتایج تحقیق وی با نتایج مطالعه حاضر همخوانی دارد).

در مطالعه‌ای توسط Ram در ۱۹۷۷ که بین سه ماده EDTA، آر. سی. پرپ و سالویزول انجام گردید، نشان داده شد که EDTA مؤثرترین محلول برای برداشت لایه اسمیر است ولی آر. سی. پرپ تأثیر کمتری داشت^(۶). بنابراین همخوانی بین نتایج این پژوهش با مطالعه حاضر وجود دارد.

در تحقیق Verdelis و همکارانش در ۱۹۹۹، تأثیر دو ماده چلایتینگ EDTA و آر. سی. پرپ بر ترکیب مولکولی و دکلسفیکاسیون نواحی سرویکال، میانی و اپیکال عاج ریشه بررسی گردید. EDTA قادر به برداشت لایه اسمیر بوده و توبولهای عاجی را باز کرده بود، در حالی که آر. سی. پرپ این تأثیر را نداشت^(۱۴)، که نتایج تحقیق آنها نیز با نتایج مطالعه حاضر همخوانی دارد.

بسیاری از محققان به این نتیجه رسیدند که آر. سی. پرپ لایه سطحی لایه اسمیر را که اتصال سنتی دارد، دکلسفیفی کرده و بر می‌دارد، اما نمی‌تواند ناحیه زیرسطحی عاج را

کنترل مثبت و منفی جهت صحت انجام آزمایش استفاده گردید. تعداد نمونه‌ها به دلیل هزینه بالای تصاویر SEM و خطاهای حین آبگیری از ۱۵ عدد به نه عدد براساس فرمول‌های آماری تقلیل یافت. پس از آماده‌سازی نمونه‌ها، جهت قطع و برش طولی، به هیچ عنوان به صورت مستقیم از فرز یا دیسک استفاده نشد و به منظور فیکسیشن لایه اسمیر، قبل از آبگیری نمونه‌ها از گلوتارتآلدئید استفاده شد. در این مطالعه سعی بر آن بود که میزان برداشت لایه اسمیر در یک سوم میانی ریشه بررسی شود. علت انتخاب یک سوم میانی آن بود که جهت تهیه نمونه‌های SEM الزاماً به برش و شکستن دندانها بدون استفاده از فرز انجام شود که هنگام استفاده از این روش تهیه برش دقیق از یک سوم اپیکال میسر نبود، لذا میزان برداشت لایه اسمیر نواحی اپیکال و کرونال زیاد مدنظر نبوده است، جهت بررسی میزان برداشت لایه اسمیر از دو Score X، Y که ذکر آنها رفت استفاده گردید و در بررسی نتایج، این دو Score یکدیگر را تأیید کردند.

همان‌گونه که بیان شد میانگین برداشت لایه اسمیر توسط اسید فسفریک، ۰/۸۱٪ و میانگین برداشت لایه اسمیر توسط ترکیب آر. سی. پرپ و هیپوکلریت سدیم، ۰/۶۱٪ بود، یعنی میزان برداشت لایه اسمیر توسط این دو روش متفاوت بود، به این معنی که با بررسی نتایج حاضر مشخص گردید که اسید فسفریک ۱۰٪ ماده‌ای مؤثرتر جهت برداشت لایه اسمیر می‌باشد. علت مؤثر بودن اسید فسفریک در حذف مؤثرتر لایه اسمیر را شاید بتوان به PH اسیدی (اسیدیتی بالاتر) آن نسبت داد و عدم کارآیی ترکیب آر. سی. پرپ و هیپوکلریت سدیم را می‌توان تا حدی به رسوب خمیر آر. سی. پرپ بر دیواره‌های کانال و PH پایین آن نسبت داد، این PH اسیدی سبب حذف قسمت ارگانیک لایه اسمیر می‌شود. همچنین باید خاطر نشان کرد. از علل دیگر عدم کفایت آر. سی. پرپ در برداشتن لایه اسمیر این است که جزء گلیکول این ماده به عنوان لغزاننده عمل می‌کند و باعث محدود شدن اکسیداسیون EDTA به وسیله پراکسید اوره می‌گردد، اگر چه EDTA موجود در آر. سی. پرپ قادر به برداشت جزء غیرارگانیک لایه اسمیر می‌باشد، اما احتمالاً پراکسید اوره

الکترونی روی سطح عاج اچ شده با اسید فسفریک کاملاً با عاج اچ شده توسط پرایمر متفاوت بود.(۱۵) این نتایج تأیید کننده نتایج مطالعه حاضر مبنی بر تأثیر بیشتر اسید فسفریک در برداشت لایه اسمیر نسبت به ترکیب آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم میباشد.

نتیجه‌گیری

نتایج این مطالعه نشان می‌داد، میزان برداشت لایه اسمیر پس از کاربرد اسید فسفریک ۱۰٪ بیشتر از آر. سی. پرپ- هیپوکلریت سدیم ۵/۲۵٪ می‌باشد. در واقع هر دو شیوه شستشو در برداشت لایه اسمیر مؤثر بودند اما اسید فسفریک ۱۰٪ بر ترکیب آر. سی. پرپ - هیپوکلریت سدیم ۵/۲۵٪ در حذف لایه اسمیر برتری دارد.

تشکر و قدردانی

پژوهش حاضر با همکاری آزمایشگاه دکتر مهاجری اصفهان و دانشکده مواد دانشگاه صنعتی اصفهان انجام شده است بدین وسیله از خدمات این دو مرکز و پرسنل محترم آنان سپاسگزاری می‌گردد.

REFERENCES

1. Mccomb D, Smith DC. A preliminary scanning electron microscopic study of root canal after endodontic procedures. J Endod. 1975 Jul;1(7):238-420.
2. Cohen S, Burns RC. Pathways of the pulp, 8th ed. [S.L]: Mosby Inc; 2002, 286,305-6,544-46,563-65.
3. Walton RE, Torabinejad M. Principles and Practice of Endodontic, 3rd ed. Philadelphia: W.B Saunders;2002, 218-21, 290-91,376-77,563-65.
4. Kenneth M, Harold E. Dental Pulp, 4th ed. Quintessence: Chicago;2002,75-79.
5. Ingle JI, Bakland LK. Endodontics, 5th ed. Ontario: BC Decker; 2002,503-505.
6. Hulsmann M, Heckendorff M, Lennon A. Chelating agents in root canal treatment: Mode of action and indications for their use. Int Endod J. 2003Dec;36(12):810-30.
7. Garberglio R, Becce C. Smear layer removal by root canal irrigants: A comparative scanning electron microscopic study. Oral Surg. 1994Sep;78(3):359.
8. Takeda FH, Harashima T, Kimura Y, Matsumoto K. A comparative study of the removal of smear layer by three endodontic irrigants and two types of laser. Int Endod J. 1999 Jan;32(1):32-9.
9. Kennedy WA, Walker WA, Gough RW. Smear layer removal effects on apical leakage. J Endod. 1986 Jan;12(1): 21-27.

تغییر دهد. PH پایین آر. سی. پرپ برای مرطوب‌سازی عاج ناکافی است و دلیل احتمالی آن را واکنش جانبی این ماده می‌دانند(۶)، که این نتیجه با نتایج حاصل از مطالعه حاضر هماهنگ است.

Becce و Garberglio در ۱۹۹۴، مطالعه‌ای انجام داده و تأثیر شش ترکیب مختلف را در برداشتن لایه اسمیر بررسی کردند. نتایج بدین‌گونه بود: هیپوکلریت سدیم ۱٪ و ۵٪ قادر به برداشت لایه اسمیر نبودند، EDTA ۰/۲٪ کمی مؤثرer بود ولی لایه اسمیر را به صورت کامل برداشت (بخصوص در دهانه توبول‌های عاجی)، EDTA ۰/۳٪ و ۱۷٪ و همچنین استفاده توأم اسید فسفریک ۰/۲۴٪ و اسید سیتریک ۱٪ قادر به برداشت لایه اسمیر بودند، اما تفاوت قابل توجهی بین این سه گروه مشاهده نشد(۷)، که این نتایج نیز نشان‌دهنده مؤثر بودن اسید فسفریک در برداشت لایه اسمیر می‌باشد.

Akagawa و Hirotoshi در ۲۰۰۲ در تحقیقی اشاره کردند که اسید فسفریک، لایه اسمیر روی عاج بین توبولی را کاملاً برداشته و توبول‌های عاجی به مقدار زیادی باز شده‌اند در حالی که در سیستم خود اچ شونده، لایه اسمیر برداشته شد ولی پلاگ‌های اسمیر در حدی باقی مانند زیرا دمینرالیزاسیون ضعیفتر بود. مشاهده با میکروسکوپ

10. Vojinovic O, Nyborgh H, Brannstrom M. Acid treatment of cavities under resin fillings: Bacterial growth in dentinal tubules and pulpal reactions. *J Dent Res.* 1973 Nov-Dec;52(6):1189-93.
11. Michelich VJ, Schuster GS, Pashley D. Bacterial Penetration of human dentin in vitro. *J Dent Res.* 1980 Aug; 59(8):1398-403.
12. Drake DR, Wiemann AH, Rivera FM. Bacterial retention in canal walls in vitro: Effect of smear layer. *J Endod.* 1994 Feb;20(2):78-82.
13. Dipple H, Hoppenbrouwers PMM, Borggreven J. Influence of the smear layer and intermediary base materials on the permeability of dentin. *J Dent Res.* 1981 June;60(8):1211.
۱۴. خادمی، ع؛ فیضیان فرد، م. تأثیر ۱۷٪ اسید سیتریک ۷٪ بر برداشت لایه اسمیر در کانال‌های مزیالی دندانهای مولر اول فک پایین به روش SEM. [پایان‌نامهٔ تخصصی]. اصفهان: دانشکده دندانپزشکی دانشگاه علوم پزشکی، ۱۳۸۱، ۴۴-۳۵.
15. Akagawa H, Hirotoshi M. Shear bond strengths to coronal & pulp chamber floor dentin. *Am J Dent.* 2002 Dec; 15(6):383-88.