

دانشور

پژوهشگی

بررسی میزان ریزنشت باکتریایی در محل اتصال ابامنت به فیکسچر ITI هنگام استفاده از ابامنت‌های

OIO, OSSTEm, ITI

نویسنده‌گان: شجاع الدین شایق^۱, پرویز اولیاء^۲, محمد کمالی^۳, سید محمد رضا حکیمانه^{*۴}

- ۱- دانشیار- گروه پروتزهای دندانی، دانشکده دندانپزشکی، دانشگاه شاهد، تهران، ایران
- ۲- استاد- گروه میکروب‌شناسی، دانشکده پزشکی و مرکز تحقیقات میکروب‌شناسی ملکولی دانشگاه شاهد، تهران، ایران
- ۳- دندانپزشک
- ۴- دستیار تخصصی پروتزهای دندانی- دانشکده دندانپزشکی، دانشگاه شاهد، تهران، ایران

E-mail: rezahakimaneh@gmail.com

* نویسنده مسئول: سید محمد رضا حکیمانه

چکیده

مقدمه و هدف: یکی از شایع‌ترین نگرانی‌ها در زمینه استفاده از پروتزهای متقی بر ایمپلنت، ریزنشت باکتریایی در ناحیه اتصال فیکسچر و ابامنت است. هدف این مطالعه، ارزیابی میزان ریزنشت باکتریایی در محل اتصال ابامنت به فیکسچر ITI هنگام استفاده از ابامنت‌های DIO, OSSTEM, ITI است.

مواد و روش‌ها: ۳۰ عدد فیکسچر ITI براساس نوع ابامنت مورد استفاده به سه گروه تقسیم شدند. در گروه اول ۱۰ ابامنت ITI در گروه دوم ۱۰ ابامنت DIO و در گروه سوم ۱۰ ابامنت OSSTEM با طول و قطر مشابه به فیکسچرها متصل شدند؛ همچنین از هر گروه ۲ عدد فیکسچر و ابامنت اضافه تهیه شده، به دو زیر گروه تقسیم شدند. در زیر گروه کنترل مثبت، فیکسچرها و ابامنت‌ها بدون اینکه به هم متصل شوند در محلول باکتریایی قرارداده شدند و در زیر گروه دوم نیز بدون اتصال در محلول نرمال سالین قرارداده شدند؛ همچنین نمونه‌ها در سایر گروه‌ها در ویال‌های حاوی محیط کشت آغشته به باکتری استرپتوبکوکوس فکالیس قرارگرفته، سپس همه نمونه‌ها به مدت پنج روز تحت انکوباسیون قرارداده شدند و پس از خارج کردن از ویال‌ها، تمامی ابامنت‌ها از فیکسچرها جدا شده، به مدت ۳۰ ثانیه در محلول نرمال سالین ورتسک شدند؛ سپس ۰/۱ میلی‌لیتر از محلول حاصل، در محیط کشت مخصوص باکتری استرپتوبکوکوس فکالیس قرارداده شد و پس از دو روز انکوباسیون، تعداد کلونی‌های موجود برای هر یک از فیکسچرها و ابامنت‌ها شمارش شدند.

نتایج: میانگین تعداد کلونی‌ها به ترتیب برای ابامنت و فیکسچر در گروه اول ۱۳/۶ و ۲۰، در گروه دوم ۲۱/۹ و ۲۸/۹، در گروه سوم ۲۶/۲ و ۳۵/۹، در گروه کنترل مثبت ۱۵۲/۳ و ۱۷۸/۳ و در گروه کنترل منفی ۰ (صفراً) شمارش شد. اختلاف تعداد کلونی‌ها میان گروه اول و دوم معنی‌دار نبود ولی میزان ریزنشت میان گروه اول و سوم، تفاوتی معنی‌دار را نشان می‌داد.

نتیجه‌گیری: با توجه به نتایج مطالعه حاضر، تطابق ابامنت‌های DIO روی فیکسچرهای ITI قابل قبول است؛ ولی این مسئله درباره ابامنت‌های OSSTEM صدق نمی‌کند و استفاده از این ابامنت‌ها روی فیکسچرهای ITI پیشنهاد نمی‌شود.

وازارگان کلیدی: ریزنشت باکتریایی، ابامنت، فیکسچر، استرپتوبکوکوس فکالیس

دریافت: ۹۱/۱/۲۴

آخرین اصلاح‌ها: ۹۱/۴/۱۱

پذیرش: ۹۱/۴/۱۴

باکتری ها عمل کند و به آزادشدن محصولات باکتریایی و القاء واکنشی التهابی در بافت سخت و نرم اطراف ایمپلنت منجر شود (۷)؛ و قوع این رخداد می تواند به شروع بیماری peri-implantitis منجر شود که عاقب ناشی از آن شامل افزایش عمق پاکت، تحلیل استخوان مارژینال، خروج چرک، تورم، تغییر رنگ لثه، خون ریزی متعاقب پروب کردن ملائم و درنهایت، شکست درمان ایمپلنت خواهد بود (۸). مکانیسم اصلی پیشنهاد شده برای ازدست رفتن استخوان کرستال، مخزن باکتریایی ایجاد شده توسط میکروگپ است و بنابراین به عنوان عاملی اتیولوژیک مهم برای واکنش های التهابی و عفونت در بافت های اطراف ایمپلنت مطرح است. در تعدادی از مطالعات انجام شده، ارتضاح سلول های التهابی در مقاطع هیستولوژیک در ناحیه اتصال فیکسچر - ابامنت، حتی پس از کنترل پلاک دقیق و حتی با وجود بافت نرم سالم از نظر کلینیکی نشان داده شده است (۱۲، ۹، ۶، ۵)؛ بنابراین یکی از مسائل مهمی که می بایست در ساخت پروتز های متکی بر ایمپلنت بدقت به آن توجه شود، وجود ریزنشت یا ریزنشت باکتریایی در محل اتصال ابامنت و فیکسچر است (۱۳) که یکی از شایع ترین مشکلات موجود در مباحث ایمپلنت به شمار می آید (۱۴). در حال حاضر در ایران به دلایل مختلف، ابامنت های سیستم های مختلف روی فیکسچرهای سیستم های دیگر که محل تماس مشابه دارند، مورد استفاده قرار می گیرد و برخی شرکت ها به فروش ابامنت های کپی با قیمت کمتر اقدام می کنند و مدعی هستند که هماهنگی کاملی میان این گروه از اجنباس جایگزین وجود دارد.

با توجه به اینکه عدم هماهنگی دقیق ابامنت و فیکسچر می تواند به ایجاد ریزنشت و مشکلات ذکر شده برای درمان با ایمپلنت منجر شود، به نظر می رسد بررسی میزان ریزنشت باکتریایی میان ابامنت های مختلف با فیکسچر خاص الزامی است؛ با توجه به این مسئله که سیستم های DIO و OSTTEM مدعی هستند که می توان از ابامنت این سیستم ها روی فیکسچر ITI به نحوی

مقدمه

با توجه به فرآگیر شدن روزافزون پروتز های متکی بر ایمپلنت در نواحی بی دندانی به جای سایر پروتز ها، پرداختن به دلایل شکست ایمپلنت ها و یافتن راهی برای برطرف کردن دلایل این شکست ها و افزایش میزان موفقیت ایمپلنت ها ضروری به نظر می رسد. میزان شکست ایمپلنت ها در مطالعات مختلف کمتر از ۱۰ درصد گزارش شده است (۱ و ۲)؛ اما همین میزان شکست نیز با توجه به هزینه ها و مراحل جایگذاری ایمپلنت ها باید کاهش یابد و به حداقل ممکن بررسد. به طور کلی، شکست در درمان ایمپلنت، نسبت به زمان قرار دهی ایمپلنت یا زمان قرار دهی رستوریشن روی آن در نظر گرفته می شود.

شکست زودهنگام ایمپلنت (Early implant failure) قبل از قراردادن رستوریشن و پیش از شروع استئوایت گریشن رخ می دهد. شکست دیرهنگام ایمپلنت (late implant failure) پس از قراردادن رستوریشن و کامل شدن استئوایت گریشن روی می دهد. از دلایل شکست های زودهنگام ایمپلنت می توان به «خطاهای حین جراحی مانند حرارت ناشی از ترومای جراحی روی استخوانی حین قراردادن ایمپلنت، استفاده از نیروی بیش از حد یا کمتر از حد در حین قراردادن ایمپلنت، آلدگی ایمپلنت ها و وسایل حین کار که باعث عفونت می شوند، کیفیت ضعیف استخوان، وارد شدن نیروهای اضافی طی مراحل استئوایت گریشن و ...» اشاره کرد؛ از دلایل شکست های دیرهنگام این درمان، می توان به نیروهای بیش از حد، نظیر نیروهای پارافانکشنال، نیروهای مخرب طرفی و التهاب و عفونت اطراف ایمپلنت اشاره کرد (۲ و ۴).

بنابر تعریف به فضای میکروسکوپی موجود میان فیکسچر و ابامنت، میکروگپ (microgap) می گویند (۵). برای اولین بار (دانلی)^۱ و همکارانش در سال ۱۹۹۰ امکان نفوذ میکرووارگانیسم ها را در این محل مطرح کردند (۶). میکروگپ می تواند به عنوان مخزنی برای

کمک تست One way ANOVA و با استفاده از نرم افزار SPSS انجام گرفت.

نتایج

در مطالعه حاضر، ۳۰ عدد فیکسچر Standard (ITI، Basel، Switzerland) به سه گروه ابامننت از سه نوع سیستم مختلف (ITI، DIO، OSSTEM) متصل شدند؛ همچنین از هر گروه ۲ عدد فیکسچر و ۲ عدد ابامننت برای گروههای کترل مثبت و منفی بدون اینکه به هم متصل شوند، تهیه شد. همه نمونهها در تمامی گروهها به جز گروه کترل منفی که در نرمال سالین قرار داده شد، در محلول باکتریایی حاوی استرپتوکوکوس فکالیس قرار گرفتند. پس از جدا کردن ابامننت‌ها از فیکسچرها و انجام مراحل لازم برای کشت کلونی‌ها، تعداد کلونی موجود روی هریک از نمونه شمارش شدند. نتایج مربوط به شمارش کلونی‌ها در هر گروه در جدول ۱ ذکر شده است. شمارش کلونی‌ها در گروه کترل مثبت و منفی نشان داد که تمامی مراحل کشت باکتری‌ها با صحت لازم انجام شده‌اند.

شمارش تعداد کلونی‌ها نشان داد که ریزنست باکتریایی در بیشتر ایمپلنت‌ها در هر سه گروه وجود داشت ولی این پدیده در گروه ITI از همه کمتر و در گروه OSSTEM از همه بیشتر بود. با توجه به آنالیز One way ANOVA اختلاف معنادار آماری میان میانگین تعداد کلونی‌ها در میان فیکسچرها معنادار بود ($P = 0.046$) بدین صورت که اختلافی معنادار میان میانگین تعداد کلونی‌ها در فیکسچرها در گروه اول (ITI) با گروه دوم (DIO) ($P = 0.032$) و همچنین گروه دوم با گروه سوم (OSSTEM) ($P = 0.0488$) دیده نشد ولی اختلاف میان میانگین تعداد کلونی‌ها در فیکسچرها گروه اول با سوم معنی دار بود ($P = 0.036$) بنابراین آنالیز داده‌ها نشان می‌دهد که ریزنست باکتریایی در ناحیه اتصال فیکسچر – ابامننت در گروه OSSTEM نسبت به گروه ITI بیشتر است؛ در حالی که این مسئله در ناحیه اتصال DIO – ابامننت در گروه ITI نسبت به گروه ITI تفاوتی معنی دار ندارد؛ همچنین داده‌ها نشان می‌دهند که تعداد کلونی‌های تشکیل شده در فیکسچرها نسبت به ابامننت‌های متصل به خود بیشتر است که این اختلاف در ایمپلنت‌های همه گروه‌ها معنی دارد.

موفقیت‌آمیز استفاده کرد، تحقیق حاضر با هدف ارزیابی میزان ریزنست باکتریایی در محل اتصال ابامننت به فیکسچر ITI، هنگام استفاده از ابامننت‌های DIO، OSTTEM، ITI طراحی شده است.

مواد و روش‌ها

۳۰ عدد فیکسچر Standard (ITI, Straumann, Basel, Switzerland) با طول ۱۲ میلی‌متر و قطر ۴/۸ میلی‌متر براساس نوع ابامننت مورد استفاده به سه گروه تقسیم شدند؛ در گروه اول، ۱۰ عدد ابامننت Solid (ITI, Straumann, Basel, Switzerland) با طول ۵/۵ میلی‌متر و قطر ۴/۸ میلی‌متر با استفاده از Torque control device (ITI, Straumann, Basel, Switzerland) با نیروی گشتاور ۳۵ N/cm² و در شرایط استریل روی فیکسچرها بسته شدند. در گروه دوم، ۱۰ عدد ابامننت Solid (DIO, Busan, Korea) و در گروه سوم ۱۰ عدد ابامننت Solid (OSSTEM, Seoul, Korea) با طول و قطر مشابه گروه اول و تحت همان شرایط روی فیکسچرها بسته شدند؛ همچنین برای اطمینان از صحت تمامی مراحل آزمایش از هر گروه ۲ عدد فیکسچر و ابامننت اضافه تهیه شده، به دو زیر گروه کترل مثبت و کترل منفی تقسیم شدند که در این گروهها ابامننت‌ها به فیکسچرها متصل نشدند؛ سپس نمونه‌ها در هر سه گروه و همچنین در گروه کترل مثبت، در ویال‌های حاوی ۱ میلی‌لیتر سوسپانسیون باکتری استرپتوکوکوس فکالیس با غلظت $\times 10^8$ cfu/ml قرارداده شدند. در گروه کترل منفی، نمونه‌ها در محلول نرمال سالین قرارداده شدند؛ سپس ویال‌ها در همه گروه‌ها به مدت پنج روز تحت انکوباسیون قرار گرفتند؛ پس از آن، نمونه‌ها در شرایط استریل از ویال‌ها خارج شده، با آب مقطر استریل شستشو داده شدند؛ سپس ابامننت‌ها از ایمپلنت‌ها جدا شده، همه آنها در ۱ میلی‌لیتر محلول نرمال سالین برای ۳۰ ثانیه ورتكس شدند تا تمام باکتری‌ها از نمونه‌ها آزاد شوند؛ پس از آن ۰/۱ میلی‌لیتر از محلول محتوی باکتری‌های جدا شده از نمونه‌ها در محیط کشت مخصوص باکتری استرپتوکوکوس فکالیس قرارداده شده، پس از دو روز انکوباسیون، تعداد کلونی‌های موجود برای هریک از فیکسچرها و ابامننت‌ها شمارش شدند. آنالیز آماری به

جدول ۱. تعداد کلونی های شمارش شده در گروه های مورد مطالعه

میانگین تعداد کلونی برای ابامنت ها	میانگین تعداد کلونی برای فیکسچرها	گروه مورد مطالعه
$13/6 \pm 12/11 (0 - 45)$	$20 \pm 9/14 (5 - 36)$	گروه اول (ابامنت ITI روی فیکسچر ITI)
$21/9 \pm 12/19 (1 - 41)$	$28/9 \pm 17/09 (0 - 50)$	گروه دوم (ابامنت DIO روی فیکسچر ITI)
$26/2 \pm 13/91 (7 - 53)$	$35/9 \pm 13/16 (15 - 59)$	گروه سوم (ابامنت OSSTEM روی فیکسچر ITI)
$152/3 \pm 10/7$	$187/3 \pm 7/6$	گروه کنترل مثبت
*	*	گروه کنترل منفی

طرح های مختلف ایمپلنت ها در ناحیه اتصال فیکسچر – ابامنت مانند internal hexagon, external hexagon, taper hexagon, شیارهای داخلی و ... می توانند روی ریزنشت باکتریایی ایمپلنت ها تأثیرگذار باشند (۲۲، ۲۱، ۲۰). کوئینز^۳ و همکارانش و استینبرگ^۵ و همکارانش وجود این پدیده را در ایمپلنت های دارای طرح external hexagon ثابت کردند (۲۰ و ۲۱). جانسن^۶ و همکارانش، سیزده سیستم ایمپلنت متفاوت را مقایسه کردند و یافتن که ریزنشت در همه سیستم های موجود در مطالعه اتفاق می افتد با وجود اینکه لیکبجی کمتر در سیستم هایی با اتصال های داخلی (internal connection) (external connection) در مقایسه با اتصال های خارجی (external connection) اتفاق می افتد (۲۲)؛ این مطالعات نشان می دهند که طرح های مختلف سیستم های ایمپلنتی در ناحیه اتصال فیکسچر – ابامنت می تواند در میزان ریزنشت باکتریایی ایمپلنت ها مؤثر باشد؛ در مطالعه حاضر نیز، از ایمپلنت هایی با اتصال های داخلی (internal connection) استفاده شد و وجود این مسئله به اثبات رسید.

با گسترش روزافزون ایمپلنت در دندان پژوهشی کشورمان، استفاده از ایمپلنت های با قیمت پایین تر رایج شده، کپی از ایمپلنت های معروف در بازار مواد دندان- پژوهشی دیده می شود. یکی از ایمپلنت های معروفی که قطعات پروتزی جایگزین برای آنها زیادند، ITI است که تعداد زیادی از سیستم های کره ای و ارزان تر، دارای قطعات کپی برای آن بوده، در حال حاضر برای کاهش هزینه ها در کلینیک های درمانی، این قطعات کپی مورد استفاده قرار می گیرد و ادعای کارخانه های سازنده بر سازگاری و تطابق این قطعات، یکی از عوامل استفاده از

بحث

باتوجه به فرآگیر شدن روزافزون پروتز های متکی بر ایمپلنت در نواحی بی دندانی به جای سایر پروتز ها، پرداختن به دلایل شکست ایمپلنت ها و یافتن راهی برای برطرف کردن این دلایل ضروری به نظر می رسد. میزان شکست ایمپلنت ها در مطالعات مختلف کمتر از ۱۰ درصد گزارش شده است (۱ و ۲). اسپوزیتو^۱ و همکارانش در مطالعه ای مروری، علل بیولوژیک شکست درمان ایمپلنت را بررسی کرده، دریافتند که عفونت ها، تأخیر در ترمیم و اعمال بار بیش از حد به ایمپلنت ها، از مهم ترین عوامل مستعد کننده در شکست درمان ایمپلنت بوده اند (۱۵). نفوذ باکتری ها از طریق میکروگپ در ناحیه اتصال فیکسچر- ابامنت و ایجاد التهاب، عفونت و ... یکی از علل مهم دیگر شکست درمان ایمپلنت به شمار می آید. بوسر^۲ و همکارانش در مطالعه خود پیشنهاد کردن که میکروگپ در ناحیه اتصال فیکسچر ابامنت در ایمپلنت های two-piece می تواند روی میزان موفقیت ایمپلنت ها مؤثر باشد (۱۶). مطالعات زیادی، ریزنشت باکتریایی را در ناحیه اتصال فیکسچر- ابامنت نشان داده اند (۱۷-۱۹) اما سرج^۳ و همکارانش در مطالعه خود، روی سیستم ایمپلنت های Locking Taper با استفاده از میکروگپ الکترونی و محیط های کشت باکتریایی نشان دادند که ریزنشت در هیچ یک از جهت های بیرون به درون و درون به بیرون ایمپلنت های این سیستم وجود ندارد (۱۷). در مطالعه کنونی با استفاده از محیط کشت باکتریایی Sf agar نفوذ باکتری ها در ایمپلنت های هر سه گروه نشان داده شد.

1. Quirynen
2. Steenberghe
6. Jansen

1. Esposito
2. Buser
3. serge

همکارانش نشان دادند که با افزایش نیروی گشتاور از ۱۰ به ۲۰ نیوتن و از ۲۰ نیوتن به نیروی مطابق دستورالعمل کارخانه مرتبط، ریزنشت به طور معناداری کاهش می‌باید (۲۷). در این مطالعه برای همه ایمپلنت‌ها از نیروی گشتاور N/cm^2 ۳۵ استفاده شد تا این عامل برای همه گروه‌ها یکسان در نظر گرفته شود و روی نتایج مطالعه تأثیر نگذارد. عاملی دیگر که می‌تواند روی ریزنشت باکتریایی و کلونیزاسیون باکتری‌ها در ناحیه میکروگپ مؤثر باشد، میزان نیروی وارد است. استینبرونر^۱ و همکارانش در ارزیابی ریزنشت باکتریایی، از پرسوه‌های بارگذاری نیز استفاده کردند و دریافتند که تفاوتی معنادار آماری میان ریزنشت در ایمپلنت‌ها و تعداد دفعات بارگذاری (loading cycles) وجود دارد (۲۱). با توجه به عدم استفاده از پرسوه‌های بارگذاری مختلف در مطالعه حاضر، این مسئله می‌تواند به عنوان محدودیت تحقیق حاضر مطرح باشد و بنابراین در رد یا تأیید نتایج مطالعه کنونی، استفاده از این شرایط نیز باید در مطالعات بعدی بررسی شود؛ همچنین با توجه به اینکه مطالعه حاضر، یک تحقیق آزمایشگاهی است، نتایج این مطالعه بایستی در تحقیقات بلندمدت کلینیکی نیز به اثبات برسد.

نتیجه‌گیری

با توجه به محدودیت‌های این مطالعه آزمایشگاهی چنین نتیجه‌گیری می‌شود:

- ۱- تطابق ابامنت‌های DIO نوع Solid روی فیکسچر ITI قابل قبول است.
- ۲- تطابق ابامنت‌های OSSTEM نوع Solid روی فیکسچر ITI قابل قبول نبوده، استفاده از آنها توصیه نمی‌شود.

بدیهی می‌نماید که برای تعمیم نتایج حاصل از این تحقیق، به انجام مطالعات کلینیکی با شرایط مناسب نیاز است.

آن است. از آنجاکه انطباق ظاهری میان آنها وجود دارد در این مطالعه به بررسی این ادعا از نظر انطباق و میزان ریزنشت باکتریایی ابامنت‌های DIO نوع Solid و OSSTEM روی فیکسچر ITI با میزان ریزنشت ابامنت-های Solid نوع ITI، روی فیکسچر خود نسبت به گروه ITI مقایسه شد. اختلاف ریزنشت در گروه DIO محسوب می‌شود، معنادار گروه مرجع و Gold standard نبود ($p = 0.320$) اما در گروه OSSTEM نسبت به گروه ITI اختلاف معنادار بود ($p = 0.036$) به این معنی که ابامنت‌های سیستم DIO روی فیکسچرهای ITI براساس میزان ریزنشت باکتریایی، تطبیقی قابل قبول دارد ولی ابامنت‌های سیستم OSSTEM تطابقشان قابل قبول نبود.

در این مطالعه برای بررسی ریزنشت از باکتری استرپتوکوکوس فکالیس (SF) استفاده و نفوذ این باکتری از بیرون به درون ایمپلنت‌ها بررسی شد. گیدنی^۲ و همکارانش با آنالیز ریزنشت باکتریایی در مطالعه خود نشان دادند که اکثر باکتری‌های موجود در ناحیه میکروگپ، باکتری‌های بی‌هوایی هستند (۲۳)؛ باکتری مورد استفاده در این مطالعه نیز، بی‌هوایی اختیاری است. جانسن^۳ و همکارانش، از *E. coli*، سرج^۴ و همکارانش از استرپتوکوکوس فکالیس و اکتینو باسیلوس اکتینو مایستم کومیتنس (۱۷)، تسمر^۵ و همکارانش از اکتینو باسیلوس اکتینو مایستم کومیتنس و پروفیروموناس ژینثیوالیس (PJ) (۱۸) و ... استفاده کردند که اغلب از دسته باکتری‌های بی‌هوایی بودند و در مطالعه حاضر نیز، با توجه به شرایط و امکانات موجود از لحاظ کشت باکتری‌ها، از باکتری استرپتوکوکوس فکالیس استفاده شد که در شرایط بی‌هوایی توانایی زنده‌ماندن را دارد و از بین نمی‌رود و یک پاتوژن فرست طلب در محیط دهان شناخته شده و با آبسه‌های پری رادیکولار، پریودنتیت مارژینال و کانال‌های ریشه عفونی و ... به طور مستقیم ارتباط دارد (۲۶ تا ۲۵).

از عوامل دیگر مؤثر بر ریزنشت باکتریایی می‌توان به میزان نیروی گشتاور در حین بستن ابامنت‌ها روی فیکسچرهای (closing torque) نامبرد. گراس^۶ و همکارانش

1. Guidny
2. Jansen
3. Serge
4. Tesmer
5. Gross

منابع

1. Sakaguchi, R. L., Borgersen, S.E. Nonlinear contact analysis of preload in dental implant screws. *Int J Oral Maxillofac Implants*. 1995; 295 – 302.
2. Norton, M. R. Assessment of cold welding properties of the internal conical interface of two commercially available implant systems. *J Prosthet Dent*. 1999.
3. Buser D, Mericske-Stern R, Bernard jp, Behneke A, Behneke N, Hirt HP, et al: long-term evaluation of non-submerged ITI implants. Part 1:8-year life table analysis of a prospective multi-center study with 2359 implants. *Clin Oral Implants Res* 1997 Jun; 8(3): 161 – 72.
4. Weinberg LA: CT scan as a radiologic data base for optimum implant orientation. *J Prosthet Dent* 1993; 69(4): 3181 – 85. 159 – 166.
5. Aloise JP, Curcio R, Laporta MZ, et al, Microbial leakage through the implant abutment interface of morse taper implant in Vitro. *Clin Oral Implant Res* 2010; 21: 328 – 325.
6. Donley TG, Gillette WB. Titanium Endlosseous implant-soft tissue interface. A literature review. *J Periodontal* 1991; 153- 160.
7. Orsini G, Fanali S, Scarano A, et al, Tissue reaction, fluids, and bacterial infiltration in implants retrieved at autopsy: a case report, *Int J Oral Maxillofacial Implants* 2000; 15: 283- 286.
8. Mombelli A, Lang NP: The diagnosis and treatment of periimplantitis, *periodontal* 2000 17: 63, 1998.
9. Berglundh T, Lindhe J, Marinello C, et al, Soft tissue reaction to de novo plaque formation on implants and teeth. An experimental study in the dog. 1992, *Clin Oral Implants Res*, 1992; 3: 1-8.
10. Ericson I, Berglundh T, Marinello C, et al. Long-standing plaque and gingivitis at implant and teeth in the dog. *Clin Oral Implant Res* 1992; 3: 99 – 103.
11. Jansen VK, Conrads G, Richter EJ, et al. Microbial leakage and marginal fit of implant- abutment interface. *Int J Oral Maxillofacial implants*. 1997 Jul-Aug; 12(4): 527 – 40.
12. Ericson I, Person LG, Berglundh T, et al. Different types of inflammatory reaction in periimplant soft tissues. *J Clin Periodontol* 1995; 22: 255- 261.
13. Quirynen M, Van steenberghe D. Bacterial colonization of the implant part of two-stage implants. An in vivo study. *Clin oral implants Res* 1993; 4: 158 – 161.
14. Callan DP, Cobb CM, Williams KB. DNA probe identification of bacteria colorizing internal surfaces of the implant- abutment interface: A preliminary study. *J Periodontal* 2005; 76: 115- 120.
15. Esposito M, Hirsch JM. Differential diagnosis and treatment strategies for biologic complication and failing oral implants: a review of the literature. *Int J Oral Maxillofac*. 1999; 14, 473 – 482.
16. Buser D, Mericske-Stern R, Bernard JP, et al. Longterm evaluation of non-submerged ITI implants. Part I: 8 – year life table analysis of a prospective multi-center study with 2359 implants. *Clin Oral Implants Res* 1997; 8: 161- 172.
17. Serge D, Martha W, Fan Su M, et al. In vitro evaluation of the implant-abutment bacterial seal: the locking taper system. *Int J Oral and maxillofac implants* 2005; 20: 732- 737.
18. Tesmer M, Wallet sh, koutouzis TH, Lundgren T. Bacterial colonization of the Dental Implant Fixure-Abutment Interface: An invitro study. *J Periodontal* 2009; 80: 1991 -1997.
19. Coelho PG, Sudack P, Suzuhi M. In vitro evaluation of the implant abutment connection sealing capability of different implant system. *J oral Rehabilitation* 2008; 35: 917 – 924.
20. Quirynen M, Bollen CM, Eyssen H, Van steenberghe D. Microbial penetration along the implant components of the Branemark system. An in vitro study. *Clin oral implants Res* 1994; 5: 239 – 244.
21. Steinebrunner L, Wolfart S, Bossmann K, Kern M. In vitro evaluation of bacterial leakage along the implantabutment interface of different implant designs. *Int J Oral Maxillofac Implants* 2005; 20: 875- 881.
22. Jansen VK, Conrads G, Richter EJ. Microbial leakage and marginal fit of the implant-abutment interface. *Int J Oral Maxillofac Implants* 1997; 12: 527 – 540.
23. Guindy JS, Besimo CE, Besimo R, et al. Bacterial leakage into and from prefabricated screw- retained implant borne crowns in vitro. *Journal of oral Rehabilitation* 1998; 25: 403- 408.
24. Jansen VK, Conrads G, Richter EJ, et al. Microbial leakage and marginal fit of implant – abutment interface. *Int j oral maxillofac implants* 1997 jul Aug; 12(4): 527 – 40.
25. Huycke M. Multiple-drug resistant enterococci: the nature of the problem and an agenda for the future. *Emerging infections diseases* 1998; 4: 239 – 249.
26. Charles H, Scott A, Thomas J, Christopher B. *Enterococcus faecalis*: Its Role in Root Canal Treatment failure and current concepts in retreatment. *J Endod* 2006; 32: 93 – 98.
27. Gross M, Abramovich I, Weiss E. Microleakage at the abutment – implant interface of osseointegra maxillofac implants. 1999 jan- 14(1): 94 – 100.

**Daneshvar
Medicine**

Evaluation of bacterial leakage rate at the interface of ITI fixtures and ITI, DIO and OSSTEM solid abutments

Shojaeddin Shayegh¹, Paryiz Owlia², Mohammad Kamali³, Seyed Mohammadreza Hakimaneh^{4*}

1. Associate Professor - Department of Prosthodontics, Faculty of Dentistry, Shahed University, Tehran, Iran.
2. Professor of Microbiology - Molecular Microbiology Research Center, Shahed University, Tehran, Iran.
3. Dentist.
4. Resident - Department of Prosthodontics, Faculty of Dentistry, Shahed University, Tehran, Iran.

E-mail: rezahakimaneh@gmail.com

Abstract

Background and Objective: One of the most concerns about the use of implant treatments is bacterial leakage between the fixture and abutment at the connection. The aim of this study was to evaluate the bacterial leakage rate at the interface of ITI fixtures and ITI, DIO and OSSTEM solid abutments.

Materials and Methods: Thirty ITI fixtures were divided into three groups ($n=10$) based on the abutment used. In the first group, 10 solid ITI abutments, in the second group, 10 solid DIO abutments, and in the third group, 10 solid OSSTEM abutments with similar length and diameter were screwed into fixtures. Fixtures and abutments were assembled and allowed to incubate in a solution of *Streptococcus faecalis* (SF) for 5 days. In each group, two additional fixtures and two abutments were selected and divided into two subgroups. In the negative-control subgroups, abutments were not connected to fixtures and were placed into normal saline solution. In the positive-control subgroup, abutments were not connected to fixtures but were subjected to the same bacterial solution. After disconnection of fixtures and abutments under sterile condition, abutments and fixtures were placed in 1ml of normal saline solution and were vortexed for 30 sec. Then, 0.01 ml of each vortexed solution was cultured under appropriate conditions for 2 days. The CFUs (colony forming unit) were counted and recorded for each abutment and fixture.

Results: The average of CFUs for each abutment and fixture counted in the first group was 13.6 and 20, in the second group was 21.9 and 28.9, in the third group was 26.2 and 35.9, in positive control subgroup was 152.3 and 178.3, and in negative-control subgroup was 0 and 0, respectively. There were not statistically significant differences between the first and second groups but the leakage rate was statistically different between first and third groups.

Conclusion: The results of the present study demonstrated that compatibility of DIO solid abutments on ITI fixtures are acceptable but it is not the case for OSSTEM solid abutments and the use of these abutments on ITI fixtures is not recommended.

Key words: Bacterial leakage, Abutment, Fixture, *Streptococcus faecalis*

Received: 12/4/2012

Last revised: 1/7/2012

Accepted: 4/7/2012