

## استفاده از کریستال ویوله در محیط کشت جهت تشخیص نایسیریاها

دکتر علی‌اکبر سلیمانی‌رهبر<sup>۱\*</sup>، دکتر محمد نیاکان<sup>۲</sup>، دکتر فربا فیاض<sup>۱</sup>، سودابه طاهری<sup>۱</sup>، جعفر محمودیان<sup>۱</sup>،  
 محمدرضا نژادمقدم<sup>۱</sup>، دکتر علی‌اصغر کلاهی<sup>۳</sup>

<sup>۱</sup>گروه میکروبیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

<sup>۲</sup>جهاد دانشگاهی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

<sup>۳</sup>گروه بهداشت و پژوهش اجتماعی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

### چکیده

سابقه و هدف: از خصوصیات مهم نایسیریاها، مقاومت در برابر ماده رنگی کریستال ویوله است. هدف از این مطالعه، بررسی اثر کریستال ویوله بر رشد این باکتری‌ها، افزودن آن به محیط کشت جهت جداسازی این باکتری‌ها، و ساخت یک محیط کشت اختصاصی برای نایسیریا است.

روش بررسی: اقدامات انجام شده عبارتند از: ۱) ترشحات مجرای ۱۰۶ بیمار مرد مبتلا به اورتیت، بر روی محیط‌های New York City Medium (NYC agar) Agar، آگار شکلاتی، و آگار شکلاتی دارای غلظت‌های کریستال ویوله در حد فاصل ۱:۱۰۰۰۰ تا ۱:۲۵۰۰۰ کشت داده و لام گرم تهییه شد. ۲) ترشح حلق ۲۳۰ فرد سالم، بر روی محیط‌های آگار خوندار، آگار شکلاتی و نیز آگار شکلاتی حاوی غلظت‌های متفاوت کریستال ویوله در حد فاصل ۱:۱۵۰۰۰ تا ۱:۵۰۰۰۰ کشت داده و لام گرم تهییه گردید. ۳) برای بررسی احتمال رشد سوش استاندارد ATCC گونوکوک در حضور کریستال ویوله، باکتری در محیط‌های آگار شکلاتی، آگار خوندار، مولرهینتون آگار، تایرمارتین آگار و نیز در همین محیط‌ها، همراه نسبت‌های ۱:۵۰۰۰۰ تا ۱:۲۰۰۰۰ کریستال ویوله کشت داده شد.

یافته‌ها: ۶۹ نفر از ۱۰۶ بیمار مبتلا به اورتیت، مشکوک به سوزاک بودند که کشت ۶۴ نفر از آنان در محیط NYC، از نظر گونوکوک، مشتبه بود. حاصل رشد این نمونه‌ها، در محیط آگار شکلاتی، ۵۴ مورد مثبت (با حساسیت ۸۴٪ نسبت به محیط NYC) همراه باکتری‌های مختلف فلور نرمال بود. بیشترین و مناسب‌ترین رشد، در آگار شکلاتی حاوی کریستال ویوله به نسبت ۱:۱۵۰۰۰۰ مورد مثبت (با حساسیت ۹۱٪ نسبت به محیط NYC) و با حداقل رشد فلور نرمال همراه بود. ترشح حلق ۲۲۸ نفر از ۲۳۰ فرد سالم، از نظر نایسیریا، مشتبه بود. این نایسیریاها، قادر به رشد در حداقل ۱:۵۰۰۰۰ غلظت کریستال ویوله بودند. با این تفاوت که در غلظت ۱:۵۰۰۰۰۰، باکتری‌های فلور طبیعی نیز رشد کامل داشته و با افزایش تدریجی غلظت، از رشد آنها کاسته شد تا اینکه در غلظت نهایی ۱:۵۰۰۰۰، فقط نایسیریا رشد کرد بود. در آزمایش مستقیم این نمونه‌ها نیز در ۲۲۸ مورد دیپلوكوک‌های گرم منفی نایسیریا فرم مشاهده شده بود. نتیجه کشت نایسیریا گونوکوکی استاندارد بر روی محیط‌های آگار شکلاتی، مولرهینتون و تایرمارتین، همراه مقادیر مختلف کریستال ویوله و نیز بدون آن عبارت است از: در همه محیط‌های بدون کریستال ویوله، رشد این نمونه بطور کامل و یکسان مشاهده شد؛ در حالی که در محیط‌های حاوی کریستال ویوله، حداقل تعداد کلولی، در غلظت ۱:۵۰۰۰۰ و حداقل ۱:۲۰۰۰۰ مشاهده گردید.

نتیجه‌گیری: برای جداسازی و تشخیص نایسیریاها بیماریزایی مانند گونوکوک می‌توان از محیط اختصاصی کروموزن مانند آگار شکلاتی حاوی ۱:۱۵۰۰۰ کریستال ویوله یا یکی از محیط‌های تایر مارتین و مولرهینتون حاوی ۱:۲۰۰۰۰ کریستال ویوله استفاده نمود. نایسیریاها بی‌آزار، مقاومت زیادی به این ماده داشته و در غلظت ۱:۵۰۰۰۰، در هریک از محیط‌های فوق، قابل رشد و جداسازی هستند. برای ساخت انبوه محیط کروموزن، با توجه به وزن پودر و غلظت‌های ذکر شده می‌توان میزان پودر کریستال ویوله لازم را محاسبه و با پودر اولیه هریک از این محیط‌ها بطور هموژن مخلوط نمود.

**واژگان کلیدی:** نایسیریا؛ کریستال ویوله؛ ویوله دوزانسیان؛ محیط کشت.

### مقدمه

استفاده از رنگ‌ها در میکروبشناسی، سابقه دیرینه دارد. بعضی از مواد رنگی، منجمله کریستال ویوله، اثر ضد میکروبی داشته

و در نتیجه می‌توانند از رشد بعضی از میکروب‌ها جلوگیری کنند. در آزمایشگاه‌های میکروبیولوژی و تشخیص طبی، از کریستال ویوله، در رنگ‌آمیزی میکروب‌ها به روش گرم استفاده می‌شود (۱). بسیاری از باکتری‌ها، بویژه گرم مثبت‌ها، در برابر این ماده، حساس بوده و در حضور آن قادر به رشد نیستند. باکتری‌های گرم منفی از جمله نایسیریاها، نسبت به این رنگ، مقاوم بوده و بنابراین، در صورت افزودن غلظت‌های

\*نویسنده مسئول مکاتبات: دکتر علی‌اکبر سلیمانی‌رهبر؛ تهران، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی،  
 دانشکده پزشکی، گروه میکروبیولوژی؛ پست الکترونیک: draasrahbar@yahoo.com

تاریخ دریافت مقاله: ۱۳۸۶/۹/۱۷  
 تاریخ پذیرش مقاله: ۱۳۸۷/۴/۱۸

(۵) محیط مولر هینتون آگار که به طور معمول، برای آنتی بیوگرام به کار می رود، یک محیط غنی شده است و بعضی از باکتری های مشکل پسند از جمله نایسیریا های بیماری زا هم در آن رشد می کنند (۹).

به هر یک از محیط های ردیف ۲ الی ۵ می توان خون اضافه کرده و به صورت آگار خوندار و یا آگار شکلاتی از آنها استفاده نمود.

در این تحقیق، غلظت مناسب کریستال ویوله را جهت افزودن به محیط آگار شکلاتی و یا هربک از محیط های نامبرده و ساخت یک محیط کروموزن برای تشخیص و جداسازی نایسیریا ها به دست آوردیم.

## مواد و روش ها

این مطالعه، در سه مرحله متفاوت انجام شد:

مرحله اول: بررسی اثر غلظت های مختلف کریستال ویوله بر رشد نایسیریا گونوره آ در محیط آگار شکلاتی و مقایسه رشد آن با محیط های آگار شکلاتی بدون کریستال ویوله و محیط اختصاصی NYC Agar با استفاده از ترشح مجرای مردان مبتلا به اورتیریت؛

مرحله دوم: بررسی اثر غلظت های مختلف کریستال ویوله بر رشد نایسیریا های جدا شده از ترشح حلق افراد سالم با استفاده از محیط آگار شکلاتی حاوی کریستال ویوله؛

مرحله سوم: بررسی رشد نایسیریا گونوره آی استاندارد در محیط های آگار خوندار، آگار شکلاتی، تایر مارتین، مولر هینتون و نیز بررسی رشد این باکتری استاندارد در محیط های فوق، همراه با غلظت های مختلف کریستال ویوله.

مرحله اول تحقیق، بر روی ۱۰۶ نمونه ترشح مجرای گرفته شده از مردان مبتلا به اورتیریت انجام شد. ترشحات چرکی این بیماران بر روی محیط های کشت شامل آگار شکلاتی، آگار شکلاتی حاوی غلظت های مختلف کریستال ویوله به نسبت های ۱:۱۰۰۰۰، ۱:۱۵۰۰۰، ۱:۲۰۰۰۰، ۱:۲۵۰۰۰ و نیز در محیط NYC بردگ شد. پس از قراردادن محیط ها در گرمخانه ۳۷ درجه سانتی گراد با حضور گاز دی اکسید کربن به نسبت ۵ درصد و بعد از مدت ۲۴ الی ۴۸ ساعت، با بررسی محیط ها، کولونی های مشکوک به گونوکوک، با آزمایش اکسیداز و رنگ آمیزی گرم، مورد شناسایی قرار می گرفتند. در ضمن، از ترشحات این بیماران، گسترش مستقیم و رنگ آمیزی گرم انجام می شد که در بررسی میکروسکوپی، در صورت مشاهده نوتروفیل های زیاد همراه دیپلوکوک های گرم منفی داخل آنها تشخیص اولیه این عفونت

مناسب از این ماده رنگی به محیط کشت می توان از رشد باکتری های حساس، جلوگیری کرده و باعث رشد خالص باکتری های مقاوم به ویژه نایسیریا ها و جداسازی آنها شد (۲). در جنس نایسیریا، دو باکتری بیماری زای مهم شناخته شده اند که شامل نایسیریا گونوره آ و نایسیریا منژیتیدیس می باشند. نایسیریا گونوره آ یا گونوکوک، در بزرگ سالان، ایجاد سوزاک و التهاب حاد لگنی (PID)، و در نوزادان، ایجاد کوژنونکتیویت می کند. این باکتری، در سن بلوغ، به ویژه در افراد فعال از نظر جنسی، از علل شایع آرتیریت چرکی تک مفصلی و چند مفصلی می باشد (۳). نایسیریا منژیتیدیس هم در ایجاد منژیت و مننگوکوکسی دخالت دارد (۴ و ۵). باکتری های جنس نایسیریا به صورت دیپلوکوک های گرم منفی قلوه ای شکل هستند. مننگوکوک، دارای کپسول پلی ساکاریدی، ولی گونوکوک، بدون کپسول می باشد. این باکتری ها، در رنگ آمیزی گرم، از یکدیگر قابل شناسایی نیستند و برای تفکیک آنها باید از خواص آنتی زنیک، بیوشیمیابی، کشت و سایر روش های پیشرفتہ استفاده نمود (۶).

در بین این باکتری ها، دو گونه گونوکوک و مننگوکوک، مشکل پسند بوده و برای رشد، نیاز به محیط های ویژه و غنی شده دارند؛ در حالی که سایر گونه های نایسیریا و جنس های دیگر این خانواده، در محیط های ساده و معمولی رشد می کنند (۷). از طرفی، این دو گونه، در برابر عوامل محیطی، بسیار حساس بوده، جداسازی و نگهداری آنها مشکل است (۸).

برای تشخیص این دو گونه باکتری، در مورد گونوکوک، از ترشحات دستگاه تناسلی، و در مورد مننگوکوک، از ترشحات حلق، مایع مغزی - نخاعی و گاهی خون می توان بر روی محیط های کشت انتقال داد. محیط های متداول عبارتند از:

(۱) محیط آگار شکلاتی که برای رشد این دو گونه باکتری مناسب است؛ ولی جداسازی آنها از این محیط، به علت رشد باکتری های فلور طبیعی از گروه نایسیریا، مشکل است.

(۲) محیط تایر مارتین که همراه با مواد غنی کننده (Supplements) می باشد و نیز در ترکیب آن، از سه نوع آنتی بیوتیک و نکومایسین، کلیستین و نیستاتین برای جلوگیری از رشد باکتری های گرم مثبت، گرم منفی و قارچ ها استفاده شده است.

(۳) محیط Agar JC (با تغییراتی، مشابه محیط تایر مارتین است).

(۴) محیط agar NYC (با تغییراتی، مشابه محیط تایر مارتین است).

جداول شماره ۵ و ۳ نشان داده شده است. ۳۷ نفر دیگر، به عنوان اورتیریت غیر گونوکوکی شناخته شدند که نتایج آنها از آمار خارج شد. جدول شماره ۲، نشان دهنده کل نمونه‌ها و ارگانیزم‌های جداشده می‌باشد.

دراین قسمت از تحقیق، طبق آمار مربوط به جداول، مناسب‌ترین غلظت کریستال و پوله برای جداسازی نایسراپی گونوهای آ در محیط آگار شکلاتی، ۱۵۰۰۰۱: انشان داده شده است. در این غلظت از ۶۴ مورد مثبت گونوکوک در محیط NYC ۵۸ کشت مثبت داشتیم (با حساسیت ۹۱٪). در غلظت بالاتر، یعنی ۱۰۰۰۰۱:۱، میزان موارد مثبت، کم یعنی ۶ مورد بود (با حساسیت ۹٪). البته میزان رشد باکتری‌های فلورنرمال هم دراین غلظت، کاهش شدیدی نشان می‌داد. توضیح آنکه میزان حساسیت رشد گونوکوک در این محیط نسبت به محیط NYC بر طبق آزمون‌های آماری محاسبه شده و بر همین مبنای، به علت عدم وجود جواب کشت کاذب، ویژگی این روش در این مطالعه، برای ۱۰۰٪ می‌باشد.

در دومین مرحله این طرح که ترشح حلق ۲۳۰ فرد سالم مورد آزمایش مستقیم و کشت قرار گرفت، نتایج مربوط به این مرحله از مطالعه، در جداول شماره ۴ و ۵ خلاصه گردیده است. طبق جدول شماره ۵، در لام مستقیم ۲۲۸ نفر از آنها، کوکسی گرم منفی مشاهده شد. نتایج کشت این نمونه‌ها نیز در جدول شماره ۴ مشخص شده است که نتیجه مهم این قسمت از تحقیق آن است که در غلظت ۱:۵۰۰۰۰ کریستال ویوله از ۲۳۰ مورد، ۲۲۸ مورد کشت مثبت نایسیریا داشتیم که با حضور ۲۲۸ مورد کوکسی‌های گرم منفی در لام مستقیم، مطابق جدول شماره ۵، همخوانی دارد. در حالی که در این غلظت، رشد کلیه باکتری‌های فلور نرمال حلق، متوقف شده بود. در سومین مرحله این تحقیق که از سوش استاندارد ATCC گونوکوک استفاده کرده و آن را بر روی محیط‌های مختلف آگار خوندار، آگار شکلاتی، مولرهینتون، تایرمارتین و نیز در همین محیط‌ها در حضور غلظت‌های مختلف کریستال ویوله کشت دادیم. نتیجه آنکه در تمامی محیط‌های نامبرده و بدون حضور کریستال ویوله، کولونی‌های نایسیریا، بطور کامل و یکدست رشد کردند؛ در حالی که در همین محیط‌ها و در حضور رنگ کریستال ویوله، میزان رشد این باکتری در نسبت ۱:۵۰۰۰۰ حداقل و در نسبت ۱:۲۰۰۰۰۰ حداقل نشان داده شد.

داده می شد. هدف ما در این مرحله از تحقیق، مقایسه میزان جداسازی گونوکوک در محیط دارای کریستال ویوله با محیط های آگار شکلاتی و NYC و تعیین غلظت مناسب کریستال ویوله برای جداسازی این باکتری بود.

در مرحله دوم این تحقیق، از ترشحات حلق ۲۳۰ نفر از افراد سالم که حداقل از یک هفته قبل، آنتیبیوتیک و یا داروی دیگری استفاده نکرده بودند، برداشت نموده و جهت جداسازی نایسیریاهای فلورنترمال حلق، کشت در محیط آگار شکلاتی و نیز آگار شکلاتی محتوی غلظت‌های متفاوت کریستال و بوله انجام گردید. کمترین غلظت این ماده رنگی، ۱:۵۰۰۰۰ و بیشترین غلظت آن، ۱:۵۰۰۰۰۰ انتخاب شده بود. این محیط‌ها هم بعد از کشت، مانند مرحله اول، در همان شرایط به مدت ۲۴ تا ۴۸ ساعت قرار می‌گرفتند. بعد از این زمان، محیط‌ها از نظر ظهر کولونی‌های مشکوک به نایسیریا مورد بررسی قرار گرفته و در صورت لزوم، آزمایش اکسیداز و رنگ‌آمیزی گرم برای تشخیص میکروسکپی بر روی آنها انجام می‌شد. از این گروه سالم که از بین دانشجویان رشته‌های گروه پزشکی انتخاب شده بودند نیز گسترش مستقیم ترشح حلق جهت رنگ‌آمیزی گرم و بررسی میکروسکپی تهیه می‌شد.

در سومین مرحله تحقیق، از سوش استاندارد گونوکوک برای بررسی امکان رشد آن در شرایط حضور ماده رنگی کریستال و بوله استفاده شد. در این مرحله نیز از محیط آگار خوندار و یا شکلاتی و نیز از آگار شکلاتی دارای غلظت‌های مختلف کریستال و بوله استفاده شد. محیط‌های کشت‌شده نیز در همان شرایط قرار گرفته و بعد از زمان لازم مورد بررسی قرار گرفتند. نکته مهم آنکه در این مرحله، علاوه بر کارهای ذکر شده کشت گونوکوک استاندارد در محیط‌های مولر هینتون آگار، تایرمارتین آگار و نیز بر روی همین محیط‌ها همراه با غلظت‌های ۱:۵۰۰۰۰، ۱:۱۰۰۰۰، ۱:۱۵۰۰۰ و ۱:۲۰۰۰۰ کریستال و بوله انجام شد.

مافته‌ها

نتایج حاصل از این تحقیق در سه مرحله به شرح زیر می‌باشد:  
در مرحله اول، ۱۰۶ مرد مبتلا به اورتیریت مورد آزمایش قرار  
گرفتند. نتایج مرحله اول، در جداول شماره ۱ الی ۳ خلاصه

از ۱۰۶ بیمار فوق الذکر، ۶۹ نفر در آزمایش مستقیم ترشح، دیپلوكوکتی های نایسیریا فرم داشتند. نتایج کشت این گروه، در

جدول شماره ۱) درصد موارد رشد و عدم رشد گونوکوک در ۶۹ مورد اورتیریت گونوکوکی

محیط	رشد منفی (%)	رشد مثبت (%)	(%)
NYC	۹۳	۷	
شکلات آگار	۷۸	۲۲	
شکلات ویوله آگار	۹	۹۱	۱:۱۰۰۰۰
شکلات ویوله آگار	۱:۱۵۰۰۰	۱۶	
شکلات ویوله آگار	۱:۲۰۰۰۰	۱۹	
شکلات ویوله آگار	۱:۲۵۰۰۰	۱۹	

جدول شماره ۲) تعداد موارد ارگانیزم‌های جداشده در ۱۰۶ نمونه ترشح ماجرا جهت مقایسه اثر وقفه‌دهنده کریستال ویوله بر رشد ارگانیزم‌های فلور نرمال مجراء

ارگانیزم- محیط	نایسربا گونوره آ	استافیلوکوک	استرپتوکوک	کورینه باکتریوم	سراتیبا spp	spp
NYC	۶۴	۸	٪ ۴،۷۱	۵	-	-
شکلات آگار	۵۴	۶۱	٪ ۲۶،۴۱	۲۸	۱۶	٪ ۱۵،۰۹
شکلات ویوله آگار	٪ ۵۰،۹۴	٪ ۵۷،۵۴			٪ ۰،۹۴	٪ ۰،۹۴
شکلات ویوله آگار	۶	۱	٪ ۰،۹۴	-	۲	٪ ۱،۸۸
شکلات ویوله آگار	٪ ۵۶۶	۱۱	٪ ۱۰،۳۷		۵	٪ ۴،۷۱
شکلات ویوله آگار	٪ ۵۴،۷	۳۷	٪ ۳۴،۹۱		۱۱	٪ ۱۰،۳۷
شکلات ویوله آگار	٪ ۵۲،۸۳	۵۳	٪ ۴،۷۱		۱۲	٪ ۱۰،۳۷
شکلات ویوله آگار	٪ ۵۶	۵۶	٪ ۳۴،۹۱		٪ ۱۱،۳۲	٪ ۰،۹۴
شکلات ویوله آگار	٪ ۵۲،۸۳	٪ ۵۰	٪ ۴،۳۴			

جدول شماره ۳) تعداد موارد ارگانیزم‌های جداشده در اورتیریت‌های گونوکوکی (۶۹ نمونه) و مقایسه اثر غلظت‌های مختلف کریستال ویوله بر رشد فلور طبیعی مجراء

ارگانیزم- محیط	نایسربا گونوره آ	استافیلوکوک	استرپتوکوک	کورینه باکتریوم	سراتیبا spp	spp
NYC	۶۴	۵	٪ ۷،۲۴	٪ ۴،۳۴	-	-
شکلات آگار	۵۴	۴۶	٪ ۷۸،۲۶	٪ ۲۷،۵۳	٪ ۱۴،۴۹	۱۰
شکلات ویوله آگار	٪ ۷۸،۲۶	-	-	-	-	-
شکلات ویوله آگار	٪ ۸۴،۰۵	٪ ۱۰،۱۴	٪ ۱۰،۱۴	-	٪ ۲،۸۹	۲
شکلات ویوله آگار	٪ ۸۱،۱۵	٪ ۴۰،۵۷	٪ ۴۰،۵۷	٪ ۴،۳۴	٪ ۱۰،۱۴	٪ ۱۱،۵۹
شکلات ویوله آگار	٪ ۸۱،۱۵	۴۰	۴۰	۱۴	۷	٪ ۱۰،۱۴

جدول شماره ۴) میزان فراوانی رشد باکتری‌های فلور طبیعی حلق در محیط‌های آگار شکلاتی و آگار شکلاتی

حاوی غلظت‌های مختلف کریستال ویوله در ۲۳۰ نمونه

غلظت ویوله \ فلور	نایسربیا	استافیلوکوک	استرپتوکوک	پنوموکوک	دیفترویید	اکتینومایسنس
.	۲۲۸	۱۳۸	۱۳۸	۱۶۱	۲۳	۱۲
۱/۵۰۰۰۰۰	۲۲۸	۱۳۸	۱۳۸	۱۶۱	۲۳	۱۲
۱/۴۰۰۰۰۰	۲۲۸	۱۳۸	۱۳۸	۱۶۱	۲۳	۱۲
۱/۳۰۰۰۰۰	۲۲۸	۶۰	۴۸	۴۰	۱۸	۹
۱/۲۵۰۰۰۰	۲۲۸	۵۶	۴۸	۴۰	۱۶	۶
۱/۲۰۰۰۰۰	۲۲۸	۵۶	۴۴	۳۲	۱۵	۰
۱/۱۵۰۰۰۰	۲۲۸	۳۶	۲۴	۱۱	۸	۰
۱/۱۰۰۰۰۰	۲۲۸	۱۴	۴	۴	۰	۰
۱/۵۰۰۰۰۰	۲۲۸	۰	۰	۰	۰	۰

جدول شماره ۵) میزان فراوانی میکروارگانیزم‌های مشاهده شده

در لام مستقیم ۲۳۰ نمونه

نام ارگانیزم	تعداد	درصد
کوکسی گرم منفی	۲۲۸	۹۵,۸
کوکسی گرم مثبت	۲۱۰	۹۱,۳
مخمر	۲	۰,۸
فوژیفورم	۲۷	۱۱,۷
باسیل گرم مثبت	۲۳	۱۰
باسیل گرم منفی	۱۱	۴,۷

نمونه نایسربیا غیر پاتوژن، بر روی آگار خوندار محتوى کریستال ویوله به نسبت ۱:۵۰۰۰۰۰ کشت داده شدند که در نتیجه فقط نایسربیاها در آن رشد کردند و برانهمالها هیچگونه رشدی نشان ندادند. شباهت این پژوهش به تحقیق ما در تمام مراحل مطالعه مشهود بود که بهترین رشد برای نایسربیا بیماریزا در آگار شکلاته محتوى کریستال ویوله در غلظت ۱:۵۰۰۰۰ بود و در مورد نایسربیاها غیر پاتوژن نیز در غلظت‌های بالارونده از ۱:۵۰۰۰۰۰ تا ۱:۵۰۰۰۰۰ رشد کرد. در تمام محیط‌های پیشنهادی قابل رشد بودند (۱۱). در مطالعه دیگر که در سال ۲۰۰۳ توسط Jefferson و همکاران، در ویرجینیا انجام گرفت، اعلام شد که باکتری‌های گرم مثبت مانند استافیلوکوک و نیز قارچ‌ها و کاندیداها، نسبت به کریستال ویوله و سبز مالاشیت، حساس بوده و در عوض، مایکوباكتری‌ها به علت وجود جدار لیپیدی و نیز گرم منفی‌ها مانند سالمونلا و نایسربیاها، در برابر این مواد، مقاوم هستند (۱۲). نتایج تحقیق این گروه نیز نتایج به دست آمده در مطالعه حاضر را تأیید می‌نماید. در پژوهش دیگری که در سال ۲۰۰۲ توسط مارتین و همکارانش بر روی دندان‌های پوسیده مربوط به ۶۵ بیمار به

## بحث

گونوکوک و مننگوکوک، از باکتری‌های حساس خانواده نایسربیا سه هستند و برای رشد، به شرایط خاص نیاز دارند. در بیشتر آزمایشگاه‌ها، به دلیل عدم وجود امکانات لازم برای مطالعه بر روی چنین باکتری‌هایی، جداسازی و تشخیص قطعی آنها امکان‌پذیر نیست. تاکنون، مطالعات زیادی جهت دستیابی به محیط‌های کشت مناسب برای رشد و جداسازی این ارگانیزم‌ها انجام گرفته و محیط‌هایی مانند NYC agar, GC agar, Thayer Martin agar, Muller Hinton agar معرفی شده‌اند. سایر نایسربیاها که اغلب، غیربیماریزا و به ندرت فرستطلب هستند، بدون نیاز به محیط‌های غنی‌شده و در محیط‌های ساده رشد می‌کنند. بنابراین یک راه تشخیص و جداسازی آنها از نایسربیاها بیماریزا، رشد در محیط‌های ساده می‌باشد. اثر ضد میکروبی کریستال ویوله، سالیان دراز است که مشخص شده و هنوز هم از این ماده در ترکیب بعضی داروها استفاده می‌شود (۱۰). در تحقیقی که در سال ۱۹۸۷ توسط احمد یانگ و همکاران انجام شد، ۹۷ نمونه برانهمالاکاتارالیس (موراکسلا کاتارالیس) و ۱۶

لیزین کریستال ویوله بریلیان گرین) و ABC (alfa بتا کروموزنیک آگار) به طور مستقیم، کشت دادند. در نتیجه، در روش غنی سازی کلاسیک، ۶۰ مورد سالمونلا انتریکا جدا شد. در پلیت‌های مستقیم مذکور، بیشترین حساسیت و اختصاصیت، مربوط به محیط MLCB اعلام گردید که توانستند ۴۶ مورد مثبت به دست آورند (۱۴). گذشته از موارد ذکر شده، با توجه به فرمول‌های اکثر محیط‌های کشت انتخابی باکتری‌های گرم منفی مشاهده می‌کنیم که در ساخت آنها در بیشتر موارد از مواد رنگی از جمله کریستال ویوله استفاده شده است.

منظور شمارش میکروارگانیزم‌های بی‌هوایی انجام گرفت، برای جداسازی و تشخیص فوزوباکتریوم نوکلئاتوم از محیط CVE (کریستال ویوله اریتروماسین) استفاده می‌شد (۱۳). در مطالعه ما نیز اثر وقفه‌دهنگی این ماده رنگی بر رشد بسیاری از باکتری‌ها و جداسازی گروهی از باکتری‌های مقاوم، یعنی نایسیریاها، مد نظر بوده است. در یک مطالعه دیگر، که در سال ۲۰۰۲ توسط KJ Nye و همکاران انجام گرفت، این گروه، ۲۴۰۹ نمونه مدفع ارسالی به آزمایشگاهها را از یک طرف به روش کلاسیک غنی سازی با سلنجیت و از طرف دیگر نمونه‌ها را روی محیط‌های KLD (گزیلوز لیزین دزوکسی کولات آگار)، DCA (دزوکسی کولات سیترات آگار)، MLCB (مانیتول

## REFERENCES

1. Docampo R, Moreno J. The Metabolism and Mode of Action of Gentian Violet. *Drug Metab Rev* 1990;22(2-3):161-78.
2. Bakker, vane Doorne TT. Activity of Gentian Violet and Brilliant Green Against Some Microorganisms Associated with Skin Infections. *Int J Dermatol* 1992;31:210-13.
3. Strohl WA, Rouse H, Bruce DF. Lippincott's Illustrated Reviews: Microbiology. 2001. p. 165-73.
4. Bauman RW. Microbiology. Benjamin Cummings 2004; p.567-70.
5. Boisier P, Nicolas P, Djibo S, Taha MK, Jeanne I, Maïnassara HB. Meningococcal meningitis: unprecedented incidence of serogroup X-related cases in 2006 in Niger. *Clin Infect Dis* 2007;1;44(5):657-63. Epub 2007 Jan 25.
6. Brooks GF, Butel JS, Morse SA. Jawetz, Melnick & Adelberg's Medical Microbiology. 22<sup>nd</sup> ed. McGraw-Hill Book Company; 2004:295-304.
7. Murray PR, Rosenthal KS, Pfaffer MA. Medical Microbiology. 5<sup>th</sup> ed. New York: Elsevier Press; 2005. P.311.
8. Cappuccino JG, Sherman N. Microbiology: A laboratory Manual. 7<sup>th</sup> ed. India: Dorling Kindersley; 2005.
9. Mandell GL, Bennett JE, Dolin R. Principles and Practice of Infectious Diseases. 5<sup>th</sup> ed. New York: Churchill Livingstone; 2000. p.2242-56.
10. Delgadillo-Gutiérrez HJ, Solis-Widmann A, Ramírez-González MD, Izquierdo T, Delgadillo-Saldana MY, et al. In vitro antibacterial activity of Germisol on bacterial strains isolated from dental patients. *Proc West Pharmacol Soc* 2003;46:121-4.
11. Ahmad F, Young H, McLeod DT, Croughan MJ, Calder MA. Characterisation of Branhamella catarrhalis and differentiation from Neisseria species in a diagnostic laboratory. *J Clin Pathol* 1987;40(11):1369-73.
12. Jones JJ, Falkinham JO. Decolorization of Malachite Green and Crystal Violet by Waterborne Pathogenic Mycobacteria. *Antimicrobial agents and chemotherapy* 2003;47(7):2323-6.
13. Martin FE, Nadkarni MA, Jacques NA, Hunter N. Quantitative Microbiological Study of Human Carious Dentine by Culture and Real-Time PCR: Association of Anaerobes with Histopathological Changes in Chronic Pulpitis. *J Clin Microbiol* 2002;40(5):1698-1704.
14. Nye KJ, Fallon D, Frodsham D, Gee B, Graham C, Howe S, et al. An evaluation of the performance of XLD, DCA, MLCB, and ABC agars as direct plating media for the isolation of *Salmonella enterica* from faeces. *J Clin Pathol* 2002;55:286-8.