

استخراج و تعیین مقدار آنتی بیوتیک و نکومایسین در نمونه‌های فاضلاب بیمارستانی به روش استخراج فاز جامد - کروماتوگرافی مایع با عملکرد بالا

سید نوید صفوی^۱، سید جمال قائم مقامی هزاوه^۲، رضا دهقانزاده ریحانی^{۳*}

۱. دانشجوی کارشناسی ارشد مهندسی پردازش محیط، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تبریز
تغذیه، دانشگاه علوم پزشکی تبریز ۲. دانشیار مهندسی بهداشت محیط، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی تبریز
* نویسنده مسئول، تلفن: ۰۹۱۴۱۸۴۱۶۷، فکس: ۰۴۱۳۳۴۰۶۳۴، ایمیل: R_dehghanzadeh@yahoo.com

چکیده

زمینه و هدف: و نکومایسین یکی از آنتی بیوتیک‌های خانواده بتالاکتانام، مصرف بسیار گسترده‌ای در بیمارستان‌ها برای درمان بیماری‌های عفونی دارد. بنابراین اندازه‌گیری دقیق آن در فاضلاب خروجی از بیمارستان‌ها به عنوان یک آلینده نوژه‌بور که باعث مقاومت باکتریایی می‌شود، ضروری می‌باشد.

روش کار: در این مطالعه از استخراج فاز جامد برای جداسازی و نکومایسین از فاضلاب بیمارستانی استفاده شد. میزان درصد بازیابی در pHهای ۳ و ۷ بررسی شد. نمونه‌های استخراج شده با نرخ جریان ۸/۰ میلی لیتر در دقیقه فاز متحرک بافر استات / استونیتریل با نسبت‌های متفاوت و در دمای ۲۰°C از میان ستون C18 عبور داده شد. مقدار و نکومایسین در نمونه‌ها با استفاده از کروماتوگرافی مایع با عملکرد بالا (HPLC) مجذب به آشکارساز ماوراء بنشش در طول موج ۲۴۰ نانومتر تعیین مقدار شدند.

یافته‌ها: بهترین شرایط برای استخراج در pH=۷ با درصد بازیابی بدست آمد. اندازه‌گیری با فاز متحرک بافر استات / استونیتریل با نسبت حجمی ۸/۹ به ۱۱ در pH=۴ نتایج بهتری نشان داد. در شرایط بینه، معیار خطی بودن (R^2) در محدوده‌های غلظت ۱-۴۵ میکروگرم در لیتر و ۵۰-۱۲۰ میکروگرم در لیتر به ترتیب به ۰/۹۷ و ۰/۹۶ بدست آمد. آستانه تشخیص (LOD) و آستانه تعیین مقدار (LOQ) به ترتیب ۳ و ۱۰ میکروگرم در لیتر محاسبه گردید. همچنین تغییرات دقت اندازه‌گیری بر روی نمونه‌های استاندارد در فواصل ساعتی و روزانه هر دو کمتر از ۱۰ درصد نشان داد. نتیجه‌گیری: نتایج این مطالعه می‌تواند به عنوان یک دستورالعمل اختصاصی برای استخراج و تعیین مقدار آنتی بیوتیک و نکومایسین از نمونه‌های فاضلاب بیمارستانی مورد استفاده قرار گیرد.

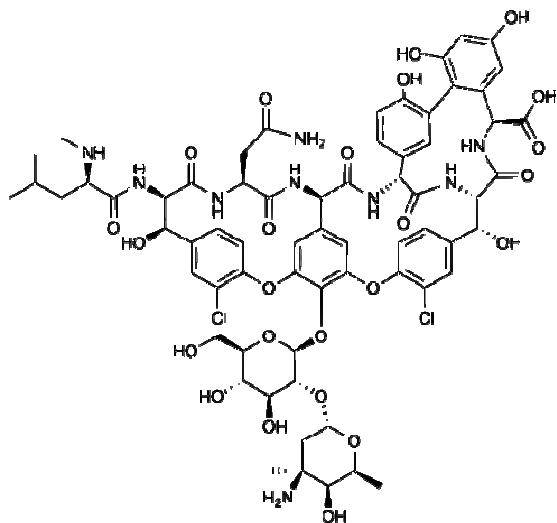
واژه‌های کلیدی: و نکومایسین، فاضلاب بیمارستانی، کروماتوگرافی مایع، استخراج فاز جامد

دریافت: ۹۲/۸/۲۰ پذیرش: ۹۲/۱۰/۱۵

و آب‌های سطحی و همچنین آب‌های زیرزمینی می‌باشد (۱-۳). از آنجایی که مقدار کمی از آنتی بیوتیک‌ها در بدن جذب می‌شود، بخش قابل توجهی از آنها از طریق ادرار و مدفوع دفع و از طریق فاضلاب‌های شهری وارد محیط‌های آبی می‌گردد (۴). حضور آنتی بیوتیک‌ها و باکتری‌ها در کنار هم به عنوان یک خطر زیست محیطی و بهداشتی شناخته می‌شود، زیرا باکتری‌های موجود در

مقدمه

حضور آنتی بیوتیک‌ها در محیط‌های آبی به عنوان یک آلینده نوژه‌بور و اثرات احتمالی آنها بر روی محیط زیست در دهه اخیر مورد توجه بسیاری از دانشمندان بوده است. مطالعات صورت گرفته نشان‌دهنده وجود غلظت‌های متفاوتی از آنتی بیوتیک‌ها در منابعی همچون فاضلاب‌های بیمارستانی و شهری، پساب تصفیه‌خانه‌ها، رودخانه‌ها



شکل ۱ ساختار شیمیایی ونکومایسین

در مطالعات صورت گرفته برای استخراج و تعیین مقدار آنتی بیوتیک‌های بتالاکتام، در تمامی موارد از ستون‌های استخراج فاز جامد (SPE)^۳ به دلیل دقیق‌تر، سرعت و سهولت انجام، بیشتر از سایر روش‌های استخراج استفاده شده است (۱۶-۱۸). همچنین برای تعیین مقدار آنها از روش‌های دستگاهی مختلف، کروماتوگرافی مایع- جفت شده با طیف سنجی جرمی (۱۷,۱۹)، کروماتوگرافی یونی- جفت شده با طیف سنجی جرمی (۱) و کروماتوگرافی مایع- آرایه دیودی (۲۰) استفاده شده است.

با توجه به پیچیدگی محیط فاضلاب و تنوع آلاینده‌های موجود در آن بویژه در فاضلاب‌های بیمارستانی، استخراج و جداسازی و اندازه‌گیری آن توسط SPE و کروماتوگرافی مایع با عملکرد بالا (HPLC)^۴، نیاز به مهارت و دقیقت خاص دارد، بنابراین برای اطمینان از وجود این آنتی بیوتیک در فاضلاب‌های بیمارستانی لازم است یک روش دقیق و در عین حال ساده برای بررسی و تعیین مقدار ونکومایسین در فاضلاب بیمارستانی توسعه داده شود. همچنین با توجه به غلظت‌های در محدوده میکروگرم در لیتر، ضروری است تا دقیق و قدرت

محیط‌های آبی به مرور نسبت به آنتی بیوتیک‌های موجود در محیط مقاوم شده و می‌توانند این رفتار را از طریق پلاسمیدهای سلولی به سایر باکتری‌ها انتقال بدهند (۵,۶). این در حالی است که مقاومت باکتریایی هر ساله باعث مرگ حداقل ۱۸۰۰۰ نفر در آمریکا و ۲۵۰۰۰ نفر در اروپا می‌شود که این ارقام خود نشان‌دهنده میزان خطر این پدیده می‌باشد (۷).

ونکومایسین (VCM)^۱ جزو آنتی بیوتیک‌های گروه بتالاکتام- گلیکوپیتیدی است که از باکتری آمیکولاتپسیس اُرینتالیس^۲ مشتق می‌شود. ساختار شیمیایی ونکومایسین در شکل ۱ نشان داده شده است (۸). از این آنتی بیوتیک بعنوان آخرین راه حل برای درمان عفونت‌های باکتری‌های گرم مثبت که نسبت به سایر آنتی بیوتیک‌ها مقاوم شده‌اند در بیمارستان‌ها استفاده می‌شود (۹). متاسفانه استفاده بی‌رویه و رو به رشد ونکومایسین باعث شده است گونه‌های جدیدی از باکتریها مانند انتروباکتر فاسیسوم، استافیلوکوکوس اپیدرمیس و انتروکوکوس فیکالیس به این آنتی بیوتیک مقاومت نشان دهند (۱۰,۱۱).

مطالعات انجام شده نشان می‌دهد که غلظت آنتی بیوتیک‌ها در فاضلاب‌های بیمارستانی و شهری در محدوده $0.000\text{--}0.001$ میکروگرم در لیتر و بالاتر قرار دارد (۱-۳). متاسفانه تصفیه خانه‌های متداول فاضلاب شهری نیز راندمان خوبی در حذف این ترکیبات نشان نمی‌دهند (۱۲). بطوری که غلظت‌هایی از محدوده نانوگرم تا میکروگرم در لیتر از آنتی بیوتیک‌ها در آب‌های سطحی و زیرزمینی و سایر منابع آبی یافت شده است (۱۵-۱۳).

³ Solid Phase Extraction⁴ High Performance Liquid Chromatography^۱ Vancomycin^۲ Amycolatopsis Orientalis

از ظهر انتخاب شد. روزانه دو نمونه فاضلاب هر کدام به حجم یک لیتر برداشت و در دمای ۴- درجه و در ظروف کهربایی به آزمایشگاه منتقل می‌شد. در ابتدا نمونه‌ها در آزمایشگاه به مدت ۴۰ دقیقه با ۳۵۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ شده و سپس از فیلتر ۴۵/۰ میکرومتر عبور داده می‌شدند. در نهایت برای جلوگیری از جذب و نکومایسین توسط فلزات سنگین ۱/۰ درصد از محلول یک مولار Na₂EDTA به نمونه‌ها افزوده می‌شد. نمونه‌ها حداقل تا ۲۴ ساعت بعد از نمونه‌برداری استخراج شده و در دمای ۱۸- درجه تا زمان آنالیز نگهداری می‌شدند.

روش استخراج با SPE

انجام مراحل استخراج بر روی نمونه‌ها غالباً با دو هدف تغليظ و حذف اثرات مواد مداخله‌کننده موجود در نمونه‌ها انجام می‌شود. از آنجایی که غلظت آنتی‌بیوتیک‌های دفعشده در فاضلاب بسیار پایین می‌باشد و همچنین محیط فاضلاب یکی از پیچیده‌ترین و غنی‌ترین محیط‌های آبی از لحاظ وجود ترکیبات آلی است، لذا برای تعیین مقدار آنتی‌بیوتیک‌ها بایستی مراحل استخراج و تغليظ بر روی نمونه‌های فاضلاب بیمارستانی صورت گیرد. ستون‌های SPE استفاده شده در این مطالعه از جنس اکتادسیل سیلیکا ۱۸ کرنیه ساخت شرکت تکنوکروم^۲ بود (شکل ۲) که به روش ذیل برای استخراج و نکومایسین به کار گرفته شدند:

- الف) شستشوی ستون با ۵ میلی‌لیتر متانول؛
- ب) شستشوی ستون با ۵ میلی‌لیتر آب مقطر؛
- پ) عبوردادن ۲۵ میلی‌لیتر نمونه از ستون با نرخ جریان ۳ میلی‌لیتر در دقیقه؛
- ت) شستشوی ستون با ۶ میلی‌لیتر محلول آب-متانول با نسبت ۵ به ۹۵ درصد؛
- ث) خشک کردن ستون توسط پمپ خلاء در مدت زمان ۱۰ دقیقه؛

بازیابی و محدوده اندازه‌گیری این روش‌ها با امکانات موجود در کشور تطبیق یافند. در این مطالعه سعی شده است که در ابتدا با استفاده از SPE آنتی‌بیوتیک و نکومایسین را از نمونه‌های فاضلاب بیمارستانی استخراج نموده و سپس با استفاده از دستگاه HPLC همراه با آشکارساز UV^۱، روشی دقیق و صحیح با حداقل پیچیدگی‌ها برای تعیین مقدار و نکومایسین در فاضلاب ارائه نمود.

روش کار

مطالعه انجام شده از نوع مطالعات پایه- کاربردی بود که برای تعریف یک روش استخراج و اندازه‌گیری برای و نکومایسین صورت گرفت.

مواد و استانداردها

استاندارد و نکومایسین (۹۹/۹٪) ساخت شرکت سیگما بود که محلول مادر آن با احلال ۱ میلی‌گرم از استاندارد در ۱۰ میلی‌لیتر آب مقطر تهیه شد. آب مقطر با استفاده از دستگاه Milli-Q system به صورت روزانه تهیه می‌شود. استونیتریل، متانول، اسیدفورمیک و اسید سولفوریک ساخت شرکت مرک آلمان با درجه HPLC بود. تمامی محلول‌ها قبل از استفاده از Cellulose acetate circles (OE 67), ۰.۴۵ μm, (۱۰۰ mm عبور داده شدند.

نمونه برداری

یکی از مهمترین مراحل مطالعه بر روی نمونه‌های محیطی انتخاب صحیح روش و نوع نمونه‌برداری می‌باشد. فاضلاب‌های خروجی از بیمارستان غالباً به دو بخش فاضلاب‌های رخت‌شویی و فاضلاب‌های عفونی مجزا می‌گردند. مکان نمونه‌برداری در این مطالعه نزدیک‌ترین منهول حاوی جریان فاضلاب عفونی به بیمارستان و زمان نمونه‌برداری با توجه به تعداد مراجعات بیماران در ساعت‌های مختلف به سرویس‌های بهداشتی بین ساعت ۱۱ صبح الی ۳ بعد

^۲ Teknokroma

^۱ Ultra Violet Detector

میان ستون C18 250×4.6mm, 5 μ m) (ODS-3) توسط فاز متحرک بافر استات / استونیتریل همراه با ۱۰ درصد اسیدفورمیک در دمای ۲۰ درجه سانتیگراد با نرخ جریان ۸/۰ میلی لیتر در دقیقه عبور داده شده و در طول موج ۲۴۰ نانومتر توسط آشکارساز UV اندازه‌گیری شدند. حجم تزریق ۵۰ میکرولیتر بود و جهت تعیین بهترین عملکرد دستگاه HPLC، فاز متحرک در pH ۴ و ۷ مورد بررسی قرار گرفت.

اعتبار سنجی روش

در این مطالعه علاوه بر تکرار نمونه‌ها در روزهای مختلف و تکرار تزریق‌ها به دستگاه HPLC، برای افزایش میزان دقت و صحت داده‌ها، بررسی اعتبار روش با معیارهای خطی بودن,^۱ آستانه تشخیص (LOD)^۲ و آستانه تعیین مقدار (LOQ)^۳ از استانداردهای انجمان بین‌المللی متناسبسازی روش‌های دستگاهی مربوط به ثبت داروهای انسانی (ICH) استفاده شده است. LOD مقدار غلظتی از ماده مورد سنجش است که توسط دستگاه اندازه‌گیری می‌شود و مقادیر کمتر از این غلظت نمی‌توانند داده‌های قابل اعتمادی باشند، هرچند روش سنجش مورد استفاده می‌تواند غلظت‌های کمتر از مقدار LOD را نیز نشان دهد، اما احتمال خطا در این سنجش‌ها زیاد خواهد بود. LOQ نیز مقدار غلظتی از ماده مورد سنجش می‌باشد که با دقت و صحت مطلوب توسط دستگاه قابل اندازه‌گیری است. مقدار LOD و LOQ با استفاده از منحنی کالیبراسیون و با به دست آوردن فاصله از مبدأ و شب خط رگرسیون محاسبه می‌شود. مقدار LOD برابر با 3 برابر فاصله از مبدأ تقسیم بر شب خط رگرسیون و مقدار LOQ برابر با 10 برابر

ج) استخراج ترکیبات جذب شده بر روی ستون با شستشو توسط ۵ میلی‌لیتر متانول؛
ج) مایع استخراج شده تحت جریان گاز نیتروژن در ۴۵ درجه تبخیر شده و در یک میلی‌لیتر از محلول آب- متانول ۱۰ به ۹۰ درصد دوباره حل شده و برای تزریق به HPLC آماده گردید.
همچنین برای بررسی درصد بازیابی نمونه‌های شاهد و نکومایسین با غلظت‌های متفاوت ۱۰، ۵۰ و ۱۰۰ میکروگرم در لیتر تهیه شده و تمامی مراحل استخراج بر روی آنها نیز صورت گرفت. در مراحل استخراج از فاکتورهای مهیم و تاثیرگذار بر روی درصد بازیابی، مقدار pH نمونه می‌باشد (۱۸). علاوه بر این واکنش‌های جذب و واجدب در pH‌های کمتر از حالت خنثی و اسیدی راندمان افزایش می‌یابد و در اکثر کارهای انجام شده از pH‌های خنثی یا اسیدی استفاده می‌شود (۱۷,۲۱) که برای این منظور تمامی مراحل استخراج برای دستیابی به بالاترین درصد بازیابی در دو pH متفاوت ۳ و ۷ تکرار و مورد ارزیابی قرار گرفت.



شکل ۲. ستون فاز جامد و نحوه استفاده از آن

HPLC دستگاه آنتی بیوتیک با

Dستگاه HPLC مورد استفاده ۱۱۰۰ Cecil ساخت کشور انگلیس با پمپ چهارگانه و یک دستگاه گازردا بود. نمونه‌های استخراج شده به صورت هم حجم از

¹ Linearity

² Limit of Detection

³ Limit of Quantification

در شکل ۳ پیک‌های خروجی در غلظت‌های ۱۰، ۵۰ و ۱۰۰ میکروگرم در لیتر آنتی‌بیوتیک ونکومایسین در pHهای متفاوت که برای نمونه‌های شاهد انجام شده است نشان داده شده است. زمان خروج پیک‌ها در دقیقه ۱۰ می‌باشد. ارتفاع پیک‌ها برای غلظت ۱۰۰ میکروگرم در لیتر و pH=۳ کوتاه‌تر و برای غلظت ۱۰۰ میکروگرم در لیتر و pH=۷ بلندتر می‌باشد. با افزایش غلظت ونکومایسین در نمونه‌ها درصد بازیابی نیز به صورت محسوس افزایش یافته است.

فاصله از مبدأ تقسیم بر شیب خط رگرسیون می‌باشد (۲۲).

یافته‌ها

درصد بازیابی ونکومایسین
با بررسی شرایط استخراج برای جداسازی ونکومایسین از فاضلاب بیمارستانی بهترین شرایط برای استخراج در pH=۷ حاصل شد که در این حالت میانگین درصد بازیابی بین ۸۲ تا ۹۶ درصد به دست آمد (جدول ۱).

جدول ۱. درصدهای بازیابی بدست آمد برای آنتی‌بیوتیک ونکومایسین در غلظت‌های متفاوت و با تغییرات pH

| غلظت ونکومایسین (میکروگرم در لیتر) | | | pH | | | تکرار نمونه ها (%) | میانگین بازیابی (%) |
|---------------------------------------|---------|---------|---------|---------|----------|--------------------|---------------------|
| ۱۰۰ | ۵۰ | ۱۰ | ۱۰ | ۵۰ | ۱۰۰ | | |
| pH | ۷ | ۳ | ۷ | ۳ | ۷ | ۷ | ۴۰ |
| ۹۴±۳ | ۵۸±۷ | ۸۵±۶ | ۵۸±۴ | ۷۶±۳ | ۴۸±۷ | | |
| ۹۱±۸ | ۶۷±۱۰ | ۸۹±۲ | ۶۴±۱۱ | ۸۹±۲ | ۳۴±۳ | | |
| ۱۰۲±۲ | ۷۲±۵ | ۹۳±۳ | ۵۳±۲ | | | | |
| ۹۶ | ۶۶ | ۸۸ | ۵۸ | ۸۲ | ۴۰ | | |
| | | | | | | | |
| ۱۱۱۶.۸۹ | pH=3 | ۱۱۱۶.۸۹ | pH=3 | ۱۱۱۶.۸۹ | pH=3 | | |
| ۸۹۳.۵۱ | 10 µg/l | ۸۹۳.۵۱ | 50 µg/l | ۸۹۳.۵۱ | 100 µg/l | | |
| ۶۷۰.۱۳ | | ۶۷۰.۱۳ | | ۶۷۰.۱۳ | | | |
| ۴۴۶.۷۶ | | ۴۴۶.۷۶ | | ۴۴۶.۷۶ | | | |
| ۲۲۳.۳۸ | | ۲۲۳.۳۸ | | ۲۲۳.۳۸ | | | |
| ۰.۰۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ |
| | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ |
| | ۱۲:۰۰:۰ | ۱۲:۰۰:۰ | ۱۲:۰۰:۰ | ۱۲:۰۰:۰ | ۱۲:۰۰:۰ | ۱۲:۰۰:۰ | ۱۲:۰۰:۰ |
| | ۱۸:۰۰:۰ | | | | | | |
| ۱۱۱۶.۸۹ | pH=7 | ۱۱۱۶.۸۹ | pH=7 | ۱۱۱۶.۸۹ | pH=7 | | |
| ۸۹۳.۵۱ | 10 µg/l | ۸۹۳.۵۱ | 50 µg/l | ۸۹۳.۵۱ | 100 µg/l | | |
| ۶۷۰.۱۳ | | ۶۷۰.۱۳ | | ۶۷۰.۱۳ | | | |
| ۴۴۶.۷۶ | | ۴۴۶.۷۶ | | ۴۴۶.۷۶ | | | |
| ۲۲۳.۳۸ | | ۲۲۳.۳۸ | | ۲۲۳.۳۸ | | | |
| ۰.۰۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ | ۰:۰۰:۰ |
| | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ | ۶:۰۰:۰ |
| | ۱۲:۰۰:۰ | | | | | | |
| | ۱۸:۰۰:۰ | | | | | | |

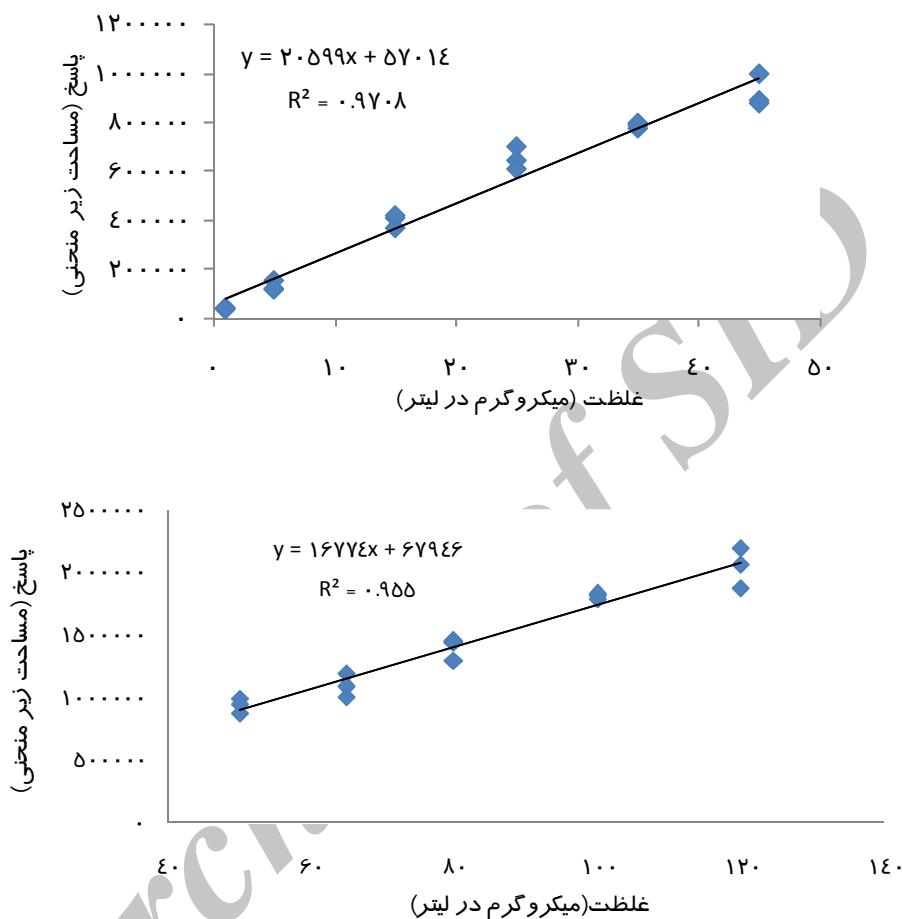
شکل ۳. نمایش اختلاف سیگنال‌های بازیابی ونکومایسین از محیط آبی در غلظت‌های ۱۰، ۵۰ و ۱۰۰ میکروگرم در لیتر و در pHهای ۳ و ۷

pH=۴ حاصل شد که در این شرایط زمان خروج پیک در دقیقه ۱۰ بود. در شکل ۴ معیار خطی‌بودن برای دو منحنی کالیبراسیون در غلظت‌های بین ۱-۵۰ و ۱۰۰-۵۰۰ میکروگرم در لیتر رسم شده و جزئیات

کروماتوگرافی و روش اعتبار سنجی بعد از انجام آنالیزهای مکرر در شرایط مختلف، بهترین نتایج برای تعیین مقدار ونکومایسین در درصد حجمی ۸۹ به ۱۱ بافر استات/استونیتریل و در

محلول استاندارد ونکومایسین که دارای زمان خروج ۱۰ دقیقه است در مقایسه با پیک‌های خروجی مربوط به ونکومایسین استخراج شده از نمونه فاصلاب بیمارستانی در شکل ۵ نمایش داده شده است.

مربوط به هر کدام از آنها در جدول ۲ آورده شده است. با استفاده از منحنی کالیبراسیون مربوط به محدوده غلظت ۱-۵۰ میکروگرم در لیتر، مقادیر LOQ و LOD به ترتیب ۳ و ۱۰ میکروگرم در لیتر محاسبه شد. نمونه‌ای از پیک خروجی مربوط به



شکل ۲. منحنی‌های کالیبراسیون رسم شده برای آنالیز ونکومایسین در محدوده غلظت‌های ۱ الی ۴۵ و ۵۰ الی ۱۲۰ میکروگرم در لیتر

جدول ۲. مشخصات منحنی کالیبراسیون ونکومایسین، LOD و LOQ

| محدوده ($\mu\text{g}/\text{l}$) | شیب | SD_{slope} | Intercept | $SD_{\text{intercept}}$ | ضریب همبستگی (R^2) |
|--------------------------------------|--------|---------------------|-----------|-------------------------|------------------------|
| ۱-۴۵ | ۲۰.۵۹۹ | ۸.۹۲ | +۵۷.۰۱۴ | ۲۳۴.۰۰ | .۹۷۰۸ |
| ۵۰-۱۲۰ | ۱۶.۷۷۴ | ۱.۱۰ | +۶۷۹.۴۶ | ۸۷۵.۲۳ | .۹۵۵ |

معادله خط $y = xm + b$ است که y = مساحت زیر منحنی، x = غلظت آنالیت و b = نقطه intercept

SD_{slope} = انحراف استاندارد شیب خط

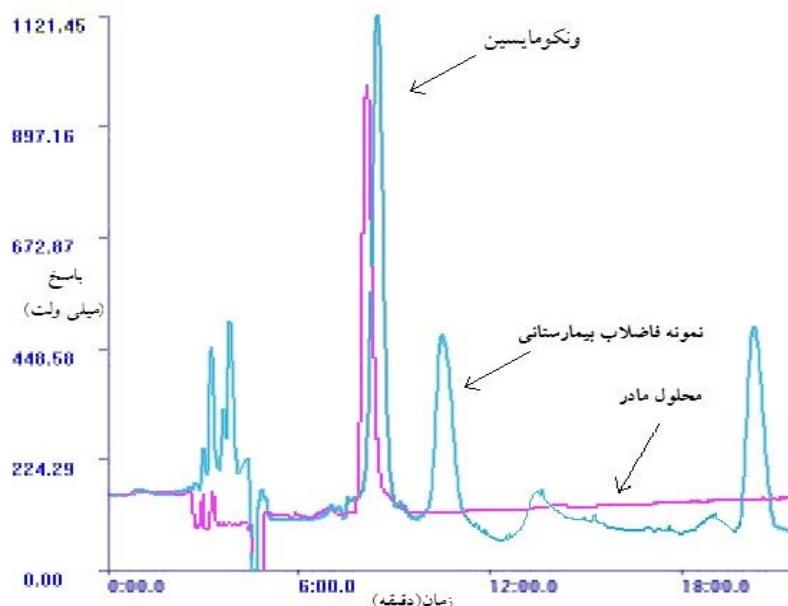
$SD_{\text{intercept}}$ = انحراف استاندارد intercept

اولیه (تغییرات ساعتی) غلظت‌های مشخص از محلول مادر هر یک سه بار به صورت متوالی تزریق شد و

گذشت زمان می‌تواند بر روی نتایج اندازه‌گیری تأثیرگذار باشد. بنابراین، جیب تعیین میزان دقیق

برای این روش به ترتیب ۹۵ درصد و ۹۰ درصد می‌باشد (جدول ۳).

همچنین برای تعیین دقیق ثانویه (تفاوت روزانه) این غلظتها در سه روز متوالی مجددًا تزریق شدند. نتایج نشان دهنده این است که دقیق اولیه و ثانویه



شکل ۵. پیک‌های خروجی از محلول مادر و نکومایسین و استخراج شده از نمونه فاضلاب بیمارستانی

جدول ۳. خلاصه نتایج مربوط به تعیین تفاوتات ساعتی (دقیق اولیه) و روزانه (دقیق ثانویه) بر روی نمونه‌های استخراج شده در غلظتها متفاوت از نکومایسین

| غلظت و نکومایسین (میکروگرم در لیتر) | نوع دقیق | مقدار پاسخ (میلی ولت) | درصد تفاوت (%) |
|-------------------------------------|----------|-----------------------|----------------|
| ۱ | اولیه | ۴۲۳۵۷±۹۵۳ | %۲/۲ |
| ۱۰ | ثانویه | ۴۲۸۹±۱۱۰۸ | %۲/۵ |
| ۱۵ | اولیه | ۱۴۹۴۳±۶۳۴۱ | %۴/۲۵ |
| ۵۰ | ثانویه | ۱۸۵۴۳۳±۱۰۹۳۸ | %۵/۹۲ |
| ۱۰۰ | اولیه | ۴۱۰۲۹۲±۱۱۹۳۶ | %۲/۹۳ |
| ۱۰۰ | ثانویه | ۴۲۰۵۹±۱۳۰۵۵ | %۳/۱ |
| ۱ | اولیه | ۹۹۳۷۷۴±۲۸۹۳۴ | %۲/۹۱ |
| ۵۰ | ثانویه | ۸۷۸۳۶۸±۲۶۶۲۱ | %۳/۰۳ |
| ۱۰۰ | اولیه | ۱۸۱۵۳۰.۹±۳۹۸۵۳ | %۲/۱۹ |
| | ثانویه | ۱۷۹۴۸۸۱±۹۷۸۹۱ | %۵/۴۵ |

بازیابی در این مطالعه نسبت به کارهای قبلی می‌باشد (۲۱). نکته مهم در روش شناسی استخراج ماده مورد سنجش، شاخص درصد بازیابی است که نشان دهنده میزان عملکرد مطلوب روش می‌باشد. البته در برخی مواقع ممکن است میزان درصد بازیابی بیشتر از ۱۰۰٪ باشد که علت این امر

بحث

افزایش pH تا حالت خنثی باعث افزایش راندمان بازیابی و بهبود شرایط استخراج می‌شود که علت این امر ماهیت شیمیایی نکومایسین و افزایش واکنش‌پذیری آن با ستون استخراج در pH نزدیک به ۷ می‌باشد. نکته قابل توجه بالابودن راندمان

LOQ بترتیب ۷۰ و ۲۰۰ میکروگرم در لیتر بررسند که در مقایسه با روش استفاده شده در این مقاله، روشی با حساسیت کمتر می‌باشد (۲۰). در نهایت، با این که روش کروماتوگرافی مایع همراه با طیف‌سنجدی جرمی قدرتمندترین روش برای شناسایی و تعیین مقدار ونکومایسین است اما سیستم کروماتوگرافی مایع با عملکرد بالا به همراه آشکارساز ماوراء بنفش متداول‌ترین، ساده‌ترین و کم هزینه‌ترین روش برای اندازه‌گیری آنتی بیوتیک‌های گروه بتالاکتانم در نمونه‌های محیطی می‌باشد (۲۵).

نتیجه گیری

این مطالعه نشان داد که استخراج آنتی بیوتیک‌ها با فاز جامد و آنالیز با کروماتوگرافی مایع می‌تواند به عنوان یک روش قابل اطمینان و ساده برای تعیین مقدار آنتی بیوتیک‌ها از محیط‌های با ترکیب پیچیده مانند فاضلاب مورد استفاده قرار گیرد. همچنین نتایج و روش‌شناسی ارائه شده می‌تواند به عنوان یک دستورالعمل اختصاصی برای استخراج و تعیین مقدار ونکومایسین در فاضلاب‌های بیمارستانی و محیط‌های مشابه استفاده شود.

تشکر و قدردانی

این مقاله حاصل بخشی از طرح تحقیقاتی با عنوان اندازه‌گیری غلظت آنتی بیوتیک‌های ایمپینم و ونکومایسین در فاضلاب بیمارستانی و فاضلاب ورودی و خروجی از تصفیه‌خانه فاضلاب شهر تبریز مصوب دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی تبریز در سال ۱۳۹۱ با شماره مصوب ۶۸۵۶/۵۳/۵ است که بدین‌وسیله از معاونت تحقیقات و فن‌آوری دانشگاه در تأمین هزینه‌های آن تشکر و قدردانی می‌گردد.

می‌تواند ناشی از خطای دستگاه و یا فرد باشد. این مطالعه با بازیابی ۸۹ درصد می‌تواند بعنوان یک روش مناسب برای استخراج آنتی بیوتیک ونکومایسین از فاضلاب بیمارستانی باشد. همچنین تعیین دقت و محدوده اندازه‌گیری یک ماده بعنوان شاخص‌های اصلی ارزیابی مطرح هستند. در روش مورد مطالعه معیار دقت از میزان بینه و قابل قبول آن برای آزمایشات علوم تجربی بیشتر بوده و قادر به تعیین مقدار ونکومایسین با دقت بیش از ۹۰ درصد می‌باشد. یکی دیگر از بحث‌های مهم مباحث مربوط به LOD و LOQ می‌باشد. در مطالعات انجام‌شده بر روی محیط‌های آبی از جمله فاضلاب بیمارستانی غلظت‌هایی در محدوده میکروگرم در لیتر از ونکومایسین وجود داشته است (۴)، که محدوده اندازه‌گیری این روش نیز در محدوده مطلوبی $3 = LOD$ میکروگرم در لیتر) قرار دارد و بنابراین می‌تواند غلظت‌های موجود را با قابلیت اعتماد زیادی تعیین مقدار کند. در مقایسه این روش با مطالعه‌ای که در آن سیستم طیف‌سنجدی جرمی جفت شده با پیرولیز به کار رفته بود (۲۳)، محققان توانسته‌اند در اندازه‌گیری ونکومایسین به $1 = LOD$ میکروگرم در لیتر بررسند که نسبت به این روش، روش ارائه شده آنها دارای پیچیدگی‌های بیشتر و اجرای آن در آزمایشگاه سخت‌تر است. همچنین در روشی با استفاده از سیستم کروماتوگرافی مویین الکتروستنیک باردار که یک سیستم غیرمتعارف هست (۲۴) توانسته‌اند به $1 = LOD$ گرم در لیتر دست یابند که نسبت به این مطالعه روشی نامطلوب‌تر و با حساسیت کمتر به شمار می‌آید.

در روشی که در آن از سیستم کروماتوگرافی مایع با عملکرد بالا به همراه آرایه دیودی برای اندازه‌گیری آنتی بیوتیک‌های بتالاکتانم از جمله ونکومایسین استفاده شده توانسته‌اند به LOD و

References

- 1- Chang X, Meyer MT, Liu X, Zhao Q, Chen H, Chen J-a, et al. Determination of antibiotics in sewage from hospitals, nursery and slaughter house, wastewater treatment plant and source water in Chongqing region of Three Gorge Reservoir in China. *Environmental Pollution*. 2010;158(5):1444-50.
- 2- Xu W-h, Zhang G, Zou S-c, Li X-d, Liu Y-c. Determination of selected antibiotics in the Victoria Harbour and the Pearl River, South China using high-performance liquid chromatography-electrospray ionization tandem mass spectrometry. *Environmental Pollution*. 2007;145(3):672-9.
- 3- Brown KD, Kulis J, Thomson B, Chapman TH, Mawhinney DB. Occurrence of antibiotics in hospital, residential, and dairy effluent, municipal wastewater, and the Rio Grande in New Mexico. *Science of The Total Environment*. 2006;366(2-3):772-83.
- 4- Seifrtová M, Nováková L, Lino C, Pena A, Solich P. An overview of analytical methodologies for the determination of antibiotics in environmental waters. *Analytica Chimica Acta*. 2009;649(2):158-79.
- 5- Korzeniewska E, Korzeniewska A, Harnisz M. Antibiotic resistant Escherichia coli in hospital and municipal sewage and their emission to the environment. *Ecotoxicology and Environmental Safety*. 2013;91(0):96-102.
- 6- Duong HA, Pham NH, Nguyen HT, Hoang TT, Pham HV, Pham VC, et al. Occurrence, fate and antibiotic resistance of fluoroquinolone antibacterials in hospital wastewaters in Hanoi, Vietnam. *Chemosphere*. 2008;72(6):968-73.
- 7- Superbug' deaths could surpass AIDS. Associated Press, http://www.nbcnews.com/id/21326497/ns/health-infectious_diseases/t/superbug-deaths-could-surpass-aids, 2007.
- 8- XXIV UP. United States Pharmacopoeial Convention. Inc: Rockville, MD. 2006;20001943.
- 9- Donadio S, Sosio M. Glycopeptides, Antimicrobial. In: Editor-in-Chief: Moselio S, editor. *Encyclopedia of Microbiology* (Third Edition). Oxford: Academic Press; 2009. p. 455-71.
- 10- Cocconcelli PS, Cattivelli D, Gazzola S. Gene transfer of vancomycin and tetracycline resistances among Enterococcus faecalis during cheese and sausage fermentations. *International Journal of Food Microbiology*. 2003;88(2-3):315-23.
- 11- Allen NE, Hobbs Jr JN. Induction of vancomycin resistance in Enterococcus faecium by non-glycopeptide antibiotics. *FEMS Microbiology Letters*. 1995;132(1-2):107-14.
- 12- Watkinson AJ, Murby EJ, Costanzo SD. Removal of antibiotics in conventional and advanced wastewater treatment: Implications for environmental discharge and wastewater recycling. *Water Research*. 2007;41(18):4164-76.
- 13- Hernando MD, Mezcua M, Fernández-Alba AR, Barceló D. Environmental risk assessment of pharmaceutical residues in wastewater effluents, surface waters and sediments. *Talanta*. 2006;69(2):334-42.
- 14- Batt AL, Bruce IB, Aga DS. Evaluating the vulnerability of surface waters to antibiotic contamination from varying wastewater treatment plant discharges. *Environmental Pollution*. 2006;142(2):295-302.
- 15- Zhang H, Liu P, Feng Y, Yang F. Fate of antibiotics during wastewater treatment and antibiotic distribution in the effluent-receiving waters of the Yellow Sea, northern China. *Marine Pollution Bulletin*. 2013;(0).
- 16- Fatta D, Achilleos A, Nikolaou A, Meriç S. Analytical methods for tracing pharmaceutical residues in water and wastewater. *TrAC Trends in Analytical Chemistry*. 2007;26(6):515-33.
- 17- Lindberg R, Jarnheimer P-ík, Olsen Br, Johansson M, Tysklind M. Determination of antibiotic substances in hospital sewage water using solid phase extraction and liquid chromatography/mass spectrometry and group analogue internal standards. *Chemosphere*. 2004;57(10):1479-88.
- 18- Benito-Peña E, Partal-Rodera AI, León-González ME, Moreno-Bondi MC. Evaluation of mixed mode solid phase extraction cartridges for the preconcentration of beta-lactam antibiotics in wastewater using liquid chromatography with UV-DAD detection. *Analytica Chimica Acta*. 2006;556(2):415-22.
- 19- Tong L, Li P, Wang Y, Zhu K. Analysis of veterinary antibiotic residues in swine wastewater and environmental water samples using optimized SPE-LC/MS/MS. *Chemosphere*. 2009;74(8):1090-7.

- 20- Baranowska I, Markowski P, Baranowski J. Simultaneous determination of 11 drugs belonging to four different groups in human urine samples by reversed-phase high-performance liquid chromatography method. *Analytica Chimica Acta.* 2006;570(1):46-58.
- 21- Tuc Dinh Q, Alliot F, Moreau-Guigon E, Eurin Jl, Chevreuil M, Labadie P. Measurement of trace levels of antibiotics in river water using on-line enrichment and triple-quadrupole LC-MS/MS. *Talanta.* 2011;85(3):1238-45.
- 22- Guideline IHT, editor Validation of Analytical Procedures: Text and Methodology, Q2 (R1), Current Step 4 Version, Parent Guidelines on Methodology Dated November 6 1996, Incorporated in November 2005. International Conference on Harmonisation, Geneva, Switzerland, www ich org; 2005.1-13.
- 23- Ghassemipour A, Darbandi MK, Asghari FS. Comparison of pyrolysis-mass spectrometry with high performance liquid chromatography for the analysis of vancomycin in serum. *Talanta.* 2001;55(3):573-80.
- 24- Kitahashi T, Furuta I. Determination of vancomycin in human serum by micellar electrokinetic capillary chromatography with direct sample injection. *Clinica Chimica Acta.* 2001;312(1-2):221-5.
- 25- Lara FJ, del Olmo-Iruela M, Cruces-Blanco C, Quesada-Molina C, Garcí-a-Campal±a AM. Advances in the determination of β -lactam antibiotics by liquid chromatography. *Trends in Analytical Chemistry.* 2012;38(0):52-66.

Extraction and Determination of Vancomycin Antibiotic in Hospital Sewage Samples by Solid Phase Extraction-High Performance Liquid Chromatography

Safavy SN¹, Ghaemmaghami Hezaveh SJ², Dehghanzadeh Rayhani R*³

1 MSc student of Environmental Health Engineering, School of Health, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran

2. Instructor of Health Science in Nutrition, School of Nutrition, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran

3. Associate professor of Environmental Health Engineering, School of Health, Tabriz University of Medical Sciences, Tabriz, Iran

* Corresponding author. Tel: +989144184167 Fax: +984133340634 E-mail: R_dehghanzadeh@yahoo.com

Received: 11 Nov 2013 Accepted: 5 Jan 2014

ABSTRACT

Background & Objectives: Vancomycin, as β -lactam classes of antibiotics, is widely used for treating infectious diseases in hospitals. Therefore, it is necessary to establish a method for precise measurement of vancomycin in hospital sewage as an emerging pollutant that causes bacterial resistance.

Methods: In this study, solid phase extraction was used for separation of vancomycin from hospital wastewater. Vancomycin recovery rate were investigated at pH 3 and 7. The extracted samples were passed through a C18 column at 20 °C using different ratios of mobile phase of acetate/acetonitrile buffer with flow rate of 0.8 ml min⁻¹. The quantity of vancomycin in samples was detected by high performance liquid chromatography (HPLC) equipped with UV detector at 240 nm wave length.

Results: The best condition for extraction was achieved at pH=7 with a recovery of 89%. Better results were obtained by mobile phase of acetate/acetonitrile buffer with volume ratio of 89:11 at pH=4. The linearity coefficients (R^2) of 0.97 and 0.96 were obtained for vancomycin concentration ranges of 1-45 and 50-120 μ g l⁻¹ at optimum condition, respectively. Limit of Detection (LOD) and Limit of Quantification (LOQ) were calculated as 3 and 10 μ g l⁻¹ respectively. Also, variations in precision of both hourly and daily measurements of standard solution were less than 10%.

Conclusion: The results of this study might be applied as a specific method for extraction and analysis of vancomycin antibiotic in hospital sewage samples.

Keywords: Vancomycin; Hospital Wastewater; Liquid Chromatography; Solid Phase Extraction.