





دانشگاه اصفهان

دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه کارشناسی ارشد رشته زیست‌شناسی، گرایش میکروبیولوژی

بررسی آلودگی به ویروس *Torque teno midi virus/Small anellovirus* (TTMDV/SAV) در سرم افراد سالم و افراد آلوده به ویروس‌های هپاتیت B و C در استان لرستان

استاد راهنما:

دکتر مجید بوذری

پژوهشگر:

مریم فتح الهی

آبان ماه ۱۳۹۱

کلیه حقوق مادی مترتب بر نتایج مطالعات، ابتکارات
و نوآوری‌های ناشی از تحقیق موضوع این پایان نامه
متعلق به دانشگاه اصفهان است.



دانشگاه اصفهان

دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه کارشناسی ارشد رشته زیست‌شناسی، گرایش میکروبیولوژی

خانم مریم فتح الهی تحت عنوان

بررسی آلودگی به ویروس *Torque teno midi virus/Small anellovirus* (TTMDV/SAV) در سرم افراد سالم و افراد آلوده به ویروس‌های هپاتیت B و C در استان لرستان

در تاریخ ۹۱/۸/۲۱ توسط هیأت داوران زیر بررسی و با درجه عالی به تصویب نهایی رسید.

۱- استاد راهنمای پایان نامه دکتر مجید بوذری با مرتبه‌ی علمی دانشیار امضا

۲- استاد داور داخل گروه دکتر فاطمه رحیمی با مرتبه‌ی علمی استادیار امضا

۳- استاد داور خارج از گروه دکتر محمدرضا محزونیه با مرتبه‌ی علمی دانشیار امضا

امضای مدیر گروه

خداوند

راسپاس می گویم که مرانواخت، چون ساز خاک گرفته ای که به سکوت خویش کردن نهاده بود

و خداوندا

بنده نوازی ات مرا به شوق آورد و به نوارساند.

خداوند

راسپاس می گویم که در دلم عشق را نهاد، عشق پاک مثل عشق من به خدا.

خداوندا

تو را مکرر ستایش می کنم بی آنکه در این تکرار به ورطه می ویران کننده می عادت دچار شوم.

تقدیم به پدر و مادر عزیزم

به پاس عاطفه سرشار و گرمای امید بخش وجودتان

که فروغ نگاهتان، گرمی کلامتان و روشنی رویتان، سرمایه جاودانی زندگی ام است.

در برابر وجود کرمان زانوی ادب بر زمین می زخم و

بادی ملوئ از عشق و محبت بردستانان بوسه می نمم که مهربان مشوق راهم بود و اندر زمان

راهنمای راه و دعای خیرتان برکت حرکتیم.

شمره‌ی تلاشم را به شما تقدیم می کنم که هر چه دارم از وجود شماست و از شما آموختم

درس با عشق زیستن را.

جاهای دیگر است که ممکن است به دلیل تفاوت در نمونه‌های آزمایش شده یا وجود برخی فاکتورها در نمونه‌های سرم که باعث حضور یا همانندسازی ویروس می‌شود (احتمالاً هم‌افزایی دو ویروس)، باشد. در این تحقیق برای اولین بار آلودگی افراد به TTMDV/SAV در افراد با عفونت HIV در ایران و در جهان گزارش گردید. فراوانی بالای ویروس TTMDV/SAV در افراد HIV مثبت و افراد آلوده به ویروس هپاتیت C در مقایسه با اهداء کنندگان خون سالم، نشان دهنده احتمال انتقال از طریق خون برای این ویروس می‌باشد. فراوانی بالای (۸۱/۴٪) این ویروس در بیماران HIV ممکن است نشان دهنده نقش اتیولوژیک برای ویروس باشد، گرچه تأیید این موضوع نیاز به مطالعات بیشتر دارد.

کلید واژه‌ها: TTMDV/SAV، افراد HIV مثبت، افراد آلوده به ویروس هپاتیت B و C

فهرست مطالب

صفحه	عنوان
	فصل اول: مقدمه
۱-۱	آنلوویروس‌ها..... ۱
۲-۱	میزبان آنلوویروس‌ها..... ۴
۳-۱	انتقال آنلوویروس‌ها..... ۵
۴-۱	عفونت آنلوویروس‌ها در گروه‌های سنی مختلف..... ۶
۵-۱	طبقه‌بندی آنلوویروس‌ها..... ۷
۶-۱	خصوصیات ژنومی آنلوویروس‌ها..... ۸
۷-۱	خصوصیات ویرونی..... ۹
۸-۱	هماندسازی آنلوویروس‌ها..... ۱۰
۹-۱	کشف SAV1-SAV2..... ۱۰
۱۰-۱	آنالیز فیلوژنتیک SAV1/SAV2..... ۱۲
۱۱-۱	TTMDV (<i>Torque teno midi virus</i>)..... ۱۳
۱۲-۱	تشخیص TTMDV/SAV با آزمایش‌های PCR..... ۱۴
۱۳-۱	اپیدمیولوژی TTMDV/SAV..... ۱۵
۱۴-۱	آلودگی همزمان TTMDV/SAV با دیگر آنلو ویروس‌ها..... ۱۵
۱۵-۱	اهمیت بالینی..... ۱۶
۱۶-۱	اكتساب اولیه عفونت دو یا سه تایی از سه آنلو ویروس انسانی در کودکان..... ۲۱
۱۷-۱	ارتباط آنلوویروس‌ها با بیماری‌های کبدی..... ۲۲

۱-۱۷-۱ ارتباط TTV با بیماری‌های کبدی.....	۲۳
۱-۱۷-۲ ارتباط ویروس SEN با بیماری‌های کبدی.....	۲۵
۱-۱۷-۳ عفونت همزمان ویروس SEN و HCV/HBV.....	۲۶
۱-۱۸ آلودگی TTV در افراد HIV مثبت.....	۲۷
۱-۱۹ ارتباط عفونت ویروس SEN با افراد HIV مثبت.....	۲۸
۱-۲۰ ویروس هپاتیت C (HCV).....	۲۸
۱-۲۰-۱ هپاتیت C حاد و مزمن.....	۲۹
۱-۲۰-۲ روش‌های تشخیصی.....	۳۰
۱-۲۰-۳ پیشگیری.....	۳۰
۱-۲۱ ویروس هپاتیت B (HBV).....	۳۱
۱-۲۱-۱ هپاتیت B حاد.....	۳۱
۱-۲۱-۲ هپاتیت B مزمن.....	۳۲
۱-۲۱-۳ پیشگیری و واکسیناسیون.....	۳۳
۱-۲۲ ویروس نقص ایمنی انسان (HIV).....	۳۴
۱-۲۲-۱ پاتوژنز عفونت HIV و ایدز.....	۳۵
۱-۲۲-۲ انتقال HIV و همه‌گیر شناسی ایدز.....	۳۸
۱-۲۳ اهداف تحقیق.....	۳۸

فصل دوم: مواد و روش‌ها

۱-۲ مواد و وسایل به کار رفته.....	۳۹
-----------------------------------	----

۱-۱-۲ دستگاه‌های مورد استفاده.....	۳۹
۲-۱-۲ مواد به کار رفته.....	۴۰
۳-۱-۲ وسایل پلاستیکی.....	۴۱
۲-۲ روش ضد عفونی نمودن محلول‌ها، وسایل و محیط آزمایشگاهی.....	۴۲
۳-۲ تهیه نمونه‌های سرم.....	۴۲
۴-۲ سنجش آنزیم‌های کبدی.....	۴۳
۱-۴-۲ اندازه‌گیری سطح آنزیم‌های SGPT و SGOT.....	۴۴
۱-۱-۴-۲ روش آزمایش SGOT.....	۴۵
۲-۱-۴-۲ روش آزمایش SGPT.....	۴۶
۵-۲ استخراج DNA.....	۴۷
۱-۵-۲ مواد مورد استفاده.....	۴۷
۱-۱-۵-۲ روش تهیه NaCl ۰/۲ مولار.....	۴۸
۲-۱-۵-۲ روش تهیه SDS ۰/۲۵ درصد.....	۴۸
۳-۱-۵-۲ پروتئیناز K.....	۴۹
۴-۱-۵-۲ تهیه فنول، کلروفرم و ایزوآمیل الکل.....	۴۹
۵-۱-۵-۲ روش تهیه محلول استات سدیم ۳ مولار (pH ۵/۲).....	۵۰
۶-۱-۵-۲ روش تهیه محلول تریس- بیس (Tris-Base).....	۵۰
۷-۱-۵-۲ روش تهیه محلول دی سدیم اتیلن دی آمین تترا استات (Na ₂ EDTA).....	۵۱
۸-۱-۵-۲ روش تهیه بافر TE.....	۵۱

۵۲.....	۲-۵-۲ روش استخراج DNA از سرم.....
۵۳.....	۳-۵-۲ تعیین خلوص DNA استخراج شده.....
۵۴.....	۶-۲ واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR).....
۵۴.....	۱-۶-۲ مواد مورد استفاده برای انجام PCR.....
۵۵.....	۱-۱-۶-۲ پرایمرها.....
۵۶.....	۲-۱-۶-۲ رقیق کردن پرایمرها.....
۵۶.....	۳-۱-۶-۲ DNA پلیمرز مقاوم به حرارت.....
۵۶.....	۴-۱-۶-۲ دزوکسی نوکلئوزید تری فسفات (dNTP).....
۵۷.....	۵-۱-۶-۲ غلظت یون منیزیم (Mg^{2+}).....
۵۷.....	۲-۶-۲ تعداد چرخه‌های تکثیر.....
۵۸.....	۳-۶-۲ غلظت مواد مورد استفاده در PCR.....
۶۰.....	۴-۶-۲ برنامه Nested-PCR.....
۶۱.....	۷-۲ الکتروفورز و مشاهده محصول PCR.....
۶۱.....	۱-۷-۲ مواد مورد استفاده.....
۶۱.....	۱-۱-۷-۲ روش تهیهی محلول اتیدیوم بروماید.....
۶۲.....	۲-۱-۷-۲ روش تهیهی بافر TBE.....
۶۳.....	۳-۱-۷-۲ روش تهیهی ژل آگارز.....
۶۴.....	۴-۱-۷-۲ لودینگ بافر.....
۶۴.....	۵-۱-۷-۲ DNA مارکر.....

۲-۷-۲ روش انجام الکتروفورز.....	۶۵
۲-۸-۸ استخراج DNA از ژل.....	۶۶
۲-۸-۱ مواد مورد استفاده برای خالص سازی و استخراج DNA از ژل آگارز.....	۶۶
۲-۸-۱-۱ طرز تهیه بافر شستشو.....	۶۶
۲-۸-۱-۲ روش تهیهی TAE.....	۶۷
۲-۸-۲ روش استخراج DNA از ژل آگارز.....	۶۷
۲-۹ تعیین توالی نوکلئوتیدی محصولات PCR.....	۶۹
۲-۱۰ رسم درخت فیلوژنتیک.....	۶۹
۲-۱۱ تجزیه و تحلیل آماری.....	۶۹

فصل سوم: نتایج

۳-۱ مشخصات و اطلاعات مربوط به نمونه‌های سرم.....	۷۰
۳-۲ نتایج حاصل از استخراج DNA.....	۷۱
۳-۳ نتایج حاصل از Nested-PCR با استفاده از پرایمرهای SMAs/SMAr.....	۷۱
۳-۴ تعیین توالی نوکلئوتیدی و ثبت توالی‌های تکثیر شده در بانک ژن و بررسی شباهت توالی‌های بدست آمده با سایر توالی‌های موجود در بانک ژن جهانی.....	۷۳
۳-۵ رسم درخت فیلوژنتیک با استفاده از نرم افزار MEGA.....	۷۷
۳-۶ تجزیه و تحلیل آماری.....	۸۰
۳-۷ مقایسه سطوح آنزیم‌های کبدی ALT و AST در بیماران HIV مثبت، آلوده و غیر آلوده به ویروس TTMDV/SAV.....	۸۰

- ۸-۳ مقایسه سطح AST در افراد HIV مثبت در گروه‌های سنی مختلف..... ۸۱
- ۹-۳ مقایسه سطح ALT در افراد HIV مثبت در گروه‌های سنی مختلف..... ۸۱
- ۱۰-۳ مقایسه فراوانی افراد آلوده و غیر آلوده به ویروس TTMDV/SAV در بین گروه‌های سنی مختلف در افراد HIV مثبت و اهداءکنندگان خون سالم..... ۸۲
- ۱۱-۳ مقایسه سطوح آنزیم‌های کبدی ALT و AST در افراد آلوده به ویروس هپاتیت C، آلوده و غیر آلوده به ویروس TTMDV/SAV..... ۸۳
- ۱۲-۳ مقایسه سطح AST در افراد آلوده به ویروس هپاتیت C در گروه‌های سنی مختلف..... ۸۴
- ۱۳-۳ مقایسه سطح ALT در افراد آلوده به ویروس هپاتیت C در گروه‌های سنی مختلف..... ۸۴
- ۱۴-۳ مقایسه فراوانی افراد آلوده و غیر آلوده به ویروس TTMDV/SAV در بین گروه‌های سنی مختلف در افراد آلوده به ویروس هپاتیت C و اهداءکنندگان خون سالم..... ۸۵
- ۱۵-۳ مقایسه سطوح آنزیم‌های کبدی ALT و AST در افراد آلوده به ویروس هپاتیت B، آلوده و غیر آلوده به ویروس TTMDV/SAV..... ۸۶
- ۱۶-۳ مقایسه فراوانی افراد آلوده و غیر آلوده به ویروس TTMDV/SAV در گروه‌های سنی مختلف در افراد آلوده به ویروس هپاتیت B و اهداءکنندگان خون سالم..... ۸۷
- ۱۷-۳ تأثیر جنسیت در فراوانی TTMDV/SAV در نمونه‌های کنترل، افراد HIV مثبت و افراد آلوده به ویروس هپاتیت C..... ۸۷

فصل چهارم: بحث و پیشنهادات

- ۱-۴ فراوانی TTMDV/SAV در جمعیت‌های مورد مطالعه و مقایسه آن با مناطق دیگر دنیا..... ۸۸

۲-۴ بررسی ارتباط احتمالی فراوانی ویروس TTMDV/SAV با رده‌های مختلف سنی.....	۹۰
۳-۴ انتقال TTMDV/SAV از طریق خون.....	۹۱
۴-۴ آنزیم‌های ALT و AST در جمعیت‌های مورد مطالعه.....	۹۲
۵-۴ بررسی توالی‌های به دست آمده در این تحقیق.....	۹۲
۶-۴ پیشنهادات.....	۹۴
فهرست منابع.....	۹۵

فهرست شکل‌ها

صفحه	عنوان
۴.....	شکل ۱-۱ ژنوم کامل ویروس‌های انسانی خانواده آنلوویریده.....
۹.....	شکل ۲-۱ سازماندهی ژنومی و نقشه ORF، <i>Torque teno virus prototype (TTV1a)</i>
۱۱.....	شکل ۳-۱ ژنوم کامل SAV1/SAV2.....
۱۲.....	شکل ۴-۱ آنالیز فیلوژنتیک ORF بزرگ SAV، TTV، TTMV جدا شده از پستانداران مختلف.....
۳۵.....	شکل ۵-۱ همانندسازی HIV-1.....
۴۷.....	شکل ۱-۲ فعالیت ترنس آمینازها.....
۶۲.....	شکل ۲-۲ ساختار اتیدیوم بروماید.....
۶۵.....	شکل ۳-۲ DNA مارکر ۱۰۰ bp.....
۷۲.....	شکل ۱-۳ نتایج حاصل از PCR روی نمونه‌ها.....
	شکل ۲-۳ درخت فیلوژنتیک با روش neighbour-joining براساس توالی‌های بدست آمده در این تحقیق و توالی‌های مربوط به تحقیق Chung و همکاران (2007a)، Salmanizadeh و همکاران (2011) و TTV به عنوان outgroup.....
۷۸.....	
	شکل ۳-۳ درخت فیلوژنتیک با روش neighbour-joining براساس توالی‌های بدست آمده در این تحقیق با توالی‌های مربوط به تحقیق Chung و همکاران (2007b) و TLMV به عنوان outgroup.....
۷۹.....	

فهرست جدول‌ها

صفحه	عنوان
۷.....	جدول ۱-۱ جنس‌های مختلف خانواده آنلوویریده.....
۲۰.....	جدول ۲-۱ شیوع ویرمی TTMDV/SAV در کره در سال‌های ۲۰۰۲-۲۰۰۶.....
۲۲.....	جدول ۳-۱ شیوع TTV، TTMV و TTMDV/SAV وابسته به سن.....
۳۳.....	جدول ۴-۱ کاربردهای واکسیناسیون پیش و بعد از قرار گرفتن در معرض HBV.....
۳۷.....	جدول ۵-۱ خصوصیات بالینی عفونت HIV.....
۴۵.....	جدول ۱-۲ روش آزمایش SGOT.....
۵۵.....	جدول ۲-۲ نام و توالی پرایمرهای مورد استفاده در این تحقیق.....
۵۸.....	جدول ۳-۲ غلظت مواد مورد استفاده در PCR دور اول با پرایمرهای SMAs1/SMAr1 (برای نمونه‌های HIV مثبت و آلوده به ویروس‌های هیپاتیت B و C).....
۵۹.....	جدول ۴-۲ غلظت مواد مورد استفاده در PCR دور دوم با پرایمرهای SMAs2/SMAr2 (برای نمونه‌های HIV مثبت و آلوده به ویروس‌های هیپاتیت B و C).....
۵۹.....	جدول ۵-۲ غلظت مواد مورد استفاده در PCR دور اول با پرایمرهای SMAs1/SMAr1 (برای نمونه‌های اهداء کنندگان خون سالم).....
۶۰.....	جدول ۶-۲ غلظت مواد مورد استفاده در PCR دور دوم با پرایمرهای SMAs1/SMAr1 (برای نمونه‌های اهداء کنندگان خون سالم).....
۷۱.....	جدول ۱-۳ مشخصات و اطلاعات مربوط به نمونه‌های سرم.....
۷۲.....	جدول ۲-۳ فراوانی TTMDV/SAV در نمونه‌های مختلف آزمایش شده.....
۷۳.....	جدول ۳-۳ توالی‌های نوکلئوتیدی بدست آمده.....

جدول ۳-۴ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF1 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۵
جدول ۳-۵ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF2 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۵
جدول ۳-۶ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF3 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۵
جدول ۳-۷ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF4 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۶
جدول ۳-۸ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF5 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۶
جدول ۳-۹ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF6 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۶
جدول ۳-۱۰ میزان تشابه توالی نوکلئوتیدی MF7 با استفاده از Nucleotide BLAST در NCBI	۷۷
جدول ۳-۱۱ مقایسه سطوح آنزیم‌های کبدی AST و ALT در افراد HIV مثبت، آلوده و غیر آلوده به TTMDV/SAV	۸۰
جدول ۳-۱۲ مقایسه سطح AST در افراد HIV مثبت در گروه‌های سنی مختلف	۸۱
جدول ۳-۱۳ مقایسه سطح ALT در افراد HIV مثبت در گروه‌های سنی مختلف	۸۲
جدول ۳-۱۴ مقایسه فراوانی افراد آلوده و غیر آلوده به TTMDV/SAV در رده‌های سنی مختلف افراد آلوده به HIV و سالم	۸۳
جدول ۳-۱۵ مقایسه سطوح آنزیم‌های کبدی AST و ALT در افراد آلوده به هپاتیت C، آلوده و غیر آلوده به TTMDV/SAV	۸۳
جدول ۳-۱۶ مقایسه سطح AST در افراد آلوده به ویروس هپاتیت C در گروه‌های سنی مختلف	۸۴
جدول ۳-۱۷ مقایسه سطح ALT در افراد آلوده به ویروس هپاتیت C در گروه‌های سنی مختلف	۸۵
جدول ۳-۱۸ مقایسه فراوانی افراد آلوده و غیر آلوده به TTMDV/SAV در رده‌های سنی مختلف افراد آلوده به ویروس هپاتیت C و افراد سالم	۸۶

جدول ۱۹-۳ مقایسه سطوح آنزیم‌های کبدی AST و ALT در افراد آلوده به ویروس هپاتیت B، آلوده و غیر آلوده به TTMDV/SAV.....۸۶

جدول ۲۰-۳ مقایسه فراوانی افراد آلوده و غیر آلوده به TTMDV/SAV در رده‌های سنی مختلف افراد آلوده به ویروس هپاتیت B و افراد سالم.....۸۷

فصل اول

مقدمه

۱-۱ آنلوویروس‌ها

از سال ۱۹۹۷، گروهی از ویروس‌ها با ژنوم DNA تک رشته‌ای حلقوی تشخیص داده شدند که به صورت *Torque teno mini virus* (TTMV) و *Torque teno midi virus* (TTMDV)، *Torque teno virus* (TTV) نامگذاری شدند و در جنس آنلوویروس قرار گرفتند (شکل ۱-۱). این سه آنلوویروس غالباً انسان را آلوده می‌کنند و عفونت‌هایی همراه با ویرمی مادام‌العمر و تنوع ژنتیکی بالا ایجاد می‌کنند (Okamoto *et al.*, 2009). TTV اولین ویروس با ژنوم DNA تک رشته‌ای حلقوی از خانواده آنلوویریده است که در انسان تشخیص داده شده است. Nishizawa و همکاران (1997)، برای نخستین بار TTV را از سرم یک بیمار ژاپنی مبتلا به هیپاتیت بعد از انتقال خون با منشأ نامشخص و عاری از ویروس‌های هیپاتیت A تا G شناسایی کردند و در سال ۱۹۹۹ ژنوم کامل و ماهیت حلقوی ژنوم آن‌ها مشخص شد (Nishizawa *et al.*, 1997). TTV مانند پاروویروس‌ها بدون پوشش است و ژنوم آن در حدود ۳۸۵۳-۳۸۱۸ نوکلئوتید طول دارد (Doosti *et al.*, 2011). با وجود تشخیص اولیه آن در جمعیت‌هایی با اختلالات کبدی، مطالعات اپیدمیولوژی باعث تشخیص ویروس در