



دانشکده دامپزشکی

پایان نامه دکترای حرفه‌ای دامپزشکی

شماره ثبت: ۴۳۴

بررسی اثر مخلوط آفلاتوکسین‌های B و G روی میزان بیان ژن گیرنده شبه تول ۴ (TLR4) در سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی (PBMCs) گاو در زمان‌های مختلف انکوباسیون و شرایط *in vitro* با روش Real-time quantitative (q)PCR

به کوشش:

مژگان میلانی مقدم

استاد راهنما:

دکتر جلیل مهرزاد

استاد مشاور:

دکتر محمود محمودی

مهر ۱۳۹۱

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

## تعهدنامه

اینجانب مژگان میلانی مقدم دانشجوی دوره دکتری حرفه‌ای، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه فردوسی مشهد، نویسنده پایان‌نامه: بررسی اثر مخلوط آفلاتوکسین‌های B و G روی میزان بیان ژن گیرنده شبه تول ۴ (TLR4) در سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی (PBMCs) گاو در زمان‌های مختلف انکوباسیون و شرایط *in vitro* با روش **Real-time quantitative (q)PCR** تحت راهنمایی آقای دکتر جلیل مهرزاد متعهد می‌شوم:

- تحقیقات در این پایان‌نامه توسط اینجانب انجام شده است و از صحت و اصالت برخوردار است.
- در استفاده از نتایج پژوهش‌های محققان دیگر به مرجع مورد استفاده استناد شده است.
- مطالب مندرج در پایان‌نامه تاکنون توسط خود یا فرد دیگری برای دریافت هیچ نوع مدرک یا امتیازی در هیچ جا ارائه نشده است.
- کلیه حقوق معنوی این اثر متعلق به دانشگاه فردوسی مشهد می‌باشد و مقالات مستخرج با نام «دانشگاه فردوسی مشهد» و یا «Ferdowsi University of Mashhad» به چاپ خواهد رسید.
- حقوق معنوی تمام افرادی که در به دست آمدن نتایج اصلی پایان‌نامه تأثیرگذار بوده‌اند در مقالات مستخرج از رساله رعایت شده است.
- در کلیه مراحل انجام این پایان‌نامه، در مواردی که از موجود زنده (یا بافت‌های آنها) استفاده شده است ضوابط و اصول اخلاقی رعایت شده است.
- در کلیه مراحل انجام این پایان‌نامه، در مواردی که به حوزه اطلاعات شخصی افراد دسترسی یافته یا استفاده شده است، اصل رازداری، ضوابط و اصول اخلاق انسانی رعایت شده است.

تاریخ و امضای دانشجو

### مالکیت نتایج و حق نشر

- کلیه حقوق معنوی این اثر و محصولات آن (مقالات مستخرج، کتاب، برنامه‌های رایانه‌ای، نرم‌افزارها و تجهیزات ساخته شده) متعلق به دانشگاه فردوسی مشهد می‌باشد. این مطلب باید به نحو مقتضی در تولیدات علمی مربوطه ذکر شود.
- استفاده از اطلاعات و نتایج موجود در پایان‌نامه بدون ذکر مرجع مجاز نمی‌باشد.

به نام خدا

## گواهی اعضای کمیته ی پایان نامه

بررسی اثر مخلوط آفلاتوکسین های B و G روی میزان بیان ژن گیرنده شبه تول ۴ (TLR4) در سلول های تک هسته ای خون محیطی (PBMCs) گاو در زمان های مختلف انکوباسیون و شرایط *in vitro* با روش Real-time quantitative (q)PCR

به کوشش:

مژگان میلانی مقدم

پایان نامه

ارائه شده به تحصیلات تکمیلی دانشگاه فردوسی مشهد به عنوان بخشی از فعالیت های تحصیلی لازم جهت اخذ درجه دکتری حرفه ای دامپزشکی

در رشته دامپزشکی

از دانشگاه فردوسی مشهد

جمهوری اسلامی ایران

ارزیابی کمیته ی پایان نامه، با درجه: عالی و نمره: ۱۹/۷۵

استاد راهنما: دکتر جلیل مهرزاد (استادیار گروه پاتوبیولوژی دانشکده دامپزشکی دانشگاه فردوسی مشهد)

استاد مشاور: دکتر محمود محمودی (استاد مرکز تحقیقات ایمونولوژی، دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی مشهد)

داور پایان نامه: دکتر حسام دهقانی (دانشیار گروه بیوتکنولوژی دانشکده دامپزشکی دانشگاه فردوسی مشهد)

داور پایان نامه: دکتر علیرضا حق پرست (استادیار گروه پاتوبیولوژی دانشکده دامپزشکی دانشگاه فردوسی مشهد)

مهر ۱۳۹۱

تقدیم به مہربان فرشتگانی کہ سخات ناب باور بودن، لذت و غرور دانستن، جسارت خواستن، عظمت رسیدن  
و تمام تجربہ ہی زیبای زندگی، میون حضور سبز آنهاست.

روح پاک پدرم؛ او کہ عالمانہ بہ من آموخت تا چگونہ در عرصہ زندگی، ایستادی را تجربہ نمایم.  
مادر مہربانم؛ شوق زیبای نفس کشیدن

بہ پاس عشق، محبت، صبر، گذشت و فداکاری اش

ہمسر عزیزم دکتر امیر مصدق؛ اسطورہ زندگی، پناہ حسنگی و امید بودم

خانوادہ ہمیشہ سبزم کہ ہموارہ در مسیر زندگی ہمراہ و تکیہ گاہم بودند:

خواہر عزیزم مهندس الہام میلانی؛ برادر مہربانم دکتر امیر میلانی و ہمسر عزیزش مهندس بہارہ جعفری؛ استاد گرامی و

شوہر خواہر عزیز دکتر محمد جمشیدیان؛ خواہر زادہ ہی نازنینم آیدا امیر عباس و خانوادہ با محبت، ہمسرم؛

بہ پاس محبت ہی بی دریغ و ہمراہی صمیمانہ شان؛ حضور زیبایشان تمام سخاتم را خاطرہ انگیزی سازد.

پاس پروردگار دو عالم را، که بزرگترین امید و یاور در محله محله زندگیست.

از اساتید محترم و فریخته جناب آقای دکتر جلیل مهرزاد استاد راهنمای گرامیم و جناب آقای دکتر محمود محمودی

استاد مشاور که دلسوزانه و مدبرانه این حقیر را در امر پایان نامه راهنمایی کردند، کمال تشکر را دارم.

از اساتید محترم جناب آقای دکتر حسام دهقانی و جناب آقای دکتر علیرضا حق پرست که زحمت داوری

این پایان نامه را متقبل شدند سپاسگزارم.

قدردان زحمات تمام اساتید بزرگوارم طی دوران تحصیل در دانشکده دامپزشکی هستم.

همچنین از جناب آقای دکتر عباس بهاری به دلیل کمک های بی دریغشان در طول این مدت تشکر می کنم.

از تمامی همکلاسیهای عزیزم در ورودی ۸۵ که سال هائی پر از خاطرات شیرین را در کنارشان سپری کردم، کمال

تشکر و سپاس را دارم و برایشان بهترین ها را آرزو می کنم.

## چکیده

بررسی اثر مخلوط آفلاتوکسین‌های B و G روی میزان بیان ژن گیرنده شبه تول ۴ (TLR4) در سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی (PBMCs) گاو در زمان‌های مختلف انکوباسیون و شرایط *in vitro* با روش Real-time quantitative (q)PCR

به کوشش:

### مژگان میلانی مقدم

آفلاتوکسین‌ها (AFs) از خطرناک‌ترین میکوتوکسین‌ها و متابولیت‌های سمی هستند که بوسیله قارچ‌ها در مواد غذایی تولید می‌شوند و دارای اثرات سمی، موتاژنیک، تراژنیک، کارسینوژنیک و تضعیف کننده سیستم ایمنی می‌باشند. پاسخ‌های سیستم ایمنی ذاتی، اولین سد دفاعی بدن در برابر پاتوژن‌ها می‌باشند. گیرنده‌های شناساگر الگو (PRRs) بخصوص TLRs، از مولکول‌های مهم ایمنی ذاتی و سلول‌های تک‌هسته‌ای خون محیطی (PBMCs) مانند مونوسیت‌ها، از مهم‌ترین سلول‌های ایمنی ذاتی محسوب می‌شوند. دوز پایین آفلاتوکسین‌ها معمولاً در غذای حیوانات وجود داشته و ممکن است قابل شناسایی نباشد، ولی مطالعات اخیر نشان داده که این دوز می‌تواند در انسان و حیوانات بخصوص گاو باعث تضعیف سیستم ایمنی و افزایش ابتلاء به بیماری‌های عفونی و غیرعفونی شود. هدف اصلی مطالعه حاضر بررسی اثر مخلوط آفلاتوکسین‌ها بر بیان ژن TLR4 در PBMCs گاوهای سالم است. در این مطالعه بعد از خونگیری از گاوهای سالم، PBMCs با روش فایکول جدا شد و در معرض دوزهای پایین مخلوط آفلاتوکسین‌های  $AFB_1$  (۱ ng/ml)،  $AFB_2$  (۰/۲۵ ng/ml)،  $AFG_1$  (۰/۲۵ ng/ml) و  $AFG_2$  (۰/۲۵ ng/ml) در زمان‌های مختلف (۱۵، ۳۰، ۴۵ دقیقه، ۱، ۱/۵، ۲، ۳، ۴، ۵، ۶ و ۱۸ ساعت) قرار گرفت و تغییرات بیان ژن TLR4 با روش qPCR سنجیده شد. آنالیز نتایج، افزایش معنادار بیان ژن TLR4 را در زمان‌های ۴۵ دقیقه، ۲ و ۵ ساعت نشان داد. تغییر بیان ژن در زمان‌های ۱۵ و ۳۰ دقیقه، ۳، ۴، ۶ و ۱۸ ساعت زیاد قابل توجه نبود اما در زمان‌های ۱ و ۱/۵ ساعت کاهش بیان ژن TLR4 دیده شد. این نتایج نشان می‌دهد که در معرض قرارگیری با آفلاتوکسین‌ها منجر به اختلال در میزان بیان ژن TLRها در سلول‌های ایمنی می‌شود. یافته‌های حاضر بینش جدیدی در زمینه مطالعه اثرات و جنبه‌های مختلف مولکولی آفلاتوکسین‌ها و PRRها در حیوانات ایجاد می‌کند.

**کلمات کلیدی:** آفلاتوکسین‌ها، گیرنده‌های شناساگر الگو، گیرنده‌های شبه تول، سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی، qPCR

## فهرست مطالب

بررسی اثر مخلوط آفلاتوکسین‌های B و G روی میزان بیان ژن گیرنده شبه تول ۴ (TLR4) در سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی (PBMCs) گاو در زمان‌های مختلف انکوباسیون و شرایط *in vitro* با روش Real-time quantitative (q)PCR

مقدمه ..... ۱

### فصل اول: مروری بر تحقیقات انجام شده

- ۱-۱- مایکوتوکسین ..... ۵
- ۱-۱-۱- معرفی آفلاتوکسین ..... ۶
- ۱-۱-۲- تاریخچه کشف و شناسایی آفلاتوکسین ..... ۸
- ۱-۱-۳- ساختار شیمیایی آفلاتوکسین ..... ۸
- ۱-۱-۴- تولید و بیوسنتز آفلاتوکسین ..... ۹
- ۱-۱-۵- آلودگی محصولات کشاورزی با آفلاتوکسین ..... ۱۲
- ۱-۱-۶- جذب و توزیع آفلاتوکسین ..... ۱۳
- ۱-۱-۷- حذف آفلاتوکسین ..... ۱۴
- ۱-۱-۷-۱- دفع از طریق ادرار و مدفوع ..... ۱۴
- ۱-۱-۷-۲- دفع از طریق شیر ..... ۱۴
- ۱-۱-۸- تجزیه آفلاتوکسین ..... ۱۵
- ۱-۱-۹- متابولیسم آفلاتوکسین در بدن گاو شیری ..... ۱۵
- ۱-۱-۹-۱- متابولیسم شکمبه‌ای آفلاتوکسین ..... ۱۵
- ۱-۱-۹-۲- متابولیسم آفلاتوکسین در اپیتلیوم روده، کبد و کلیه ها ..... ۱۶
- ۱-۱-۹-۳- مسیرهای مختلف متابولیسم آفلاتوکسین مرتبط با سمیت‌زایی آن ..... ۱۷
- ۱-۱-۱۰- اثرات آفلاتوکسین در بدن گاو شیری ..... ۲۱



۲۵	۲-۱- پاسخ‌های ایمنی بدن
۲۶	۱-۲-۱- پاسخ‌های ایمنی ذاتی
۲۸	۲-۲-۱- پاسخ‌های ایمنی تطبیقی
۲۸	۳-۲-۱- ارتباط ایمنی ذاتی و تحریک پاسخ‌های ایمنی تطبیقی
۳۰	۳-۱- گیرنده‌های شناساگر الگوی سلولی (PRRs)
۳۲	۱-۳-۱- تاریخچه کشف و شناسایی گیرنده‌های شبه تول (TLRs)
۳۳	۲-۳-۱- ساختار مولکولی گیرنده‌های TLRs
۳۵	۳-۳-۱- محل قرارگیری گیرنده‌های TLRs در سلول‌ها
۳۶	۴-۳-۱- گیرنده‌های شبه تول و لیگاندهای آن‌ها
۴۲	۵-۳-۱- مسیرهای پیام‌رسانی توسط TLRs
۴۳	۱-۵-۳-۱- مسیر پیام‌رسانی وابسته به MyD88
۴۳	۲-۵-۳-۱- مسیر پیام‌رسانی مستقل از MyD88
۴۵	۶-۳-۱- اهمیت و نقش TLRs در کنترل پاسخ‌های ایمنی ذاتی و تطبیقی
۴۶	۴-۱- روش‌های بررسی بیان ژن
۴۶	۱-۴-۱- Real-time quantitative (q)PCR
۴۸	۱-۱-۴-۱- مزایای روش qPCR
۴۹	۲-۴-۱- روش‌های سنجش با qPCR
۴۹	۱-۲-۴-۱- روش‌های غیراختصاصی
۵۰	۱-۱-۲-۴-۱- آنالیز منحنی ذوب
۵۰	۲-۲-۴-۱- روش‌های اختصاصی
۵۱	۱-۲-۲-۴-۱- پروب‌های هیدرولیز شونده
۵۱	۱-۱-۲-۲-۴-۱- پروب تگ من
۵۲	۲-۲-۲-۴-۱- پروب‌های سنجاق‌سری
۵۲	۱-۲-۲-۲-۴-۱- بایکون‌های مولکولی
۵۲	۲-۲-۲-۲-۴-۱- پروب اسکورپیون
۵۳	۳-۲-۲-۴-۱- پروب‌های هیبریداسیونی
۵۳	۴-۲-۲-۴-۱- پرایمرهای Sunrise

۵۳	.....	LUX	پرایمرهای	۵-۲-۲-۴-۱
۵۵	.....	qPCR	تعیین کمیت با	۳-۴-۱
۵۵	.....	روش تعیین کمیت مطلق		۱-۳-۴-۱
۵۷	.....	روش تعیین کمیت نسبی		۲-۳-۴-۱
۵۸	.....	$2^{-\Delta\Delta C_T}$	روش	۱-۲-۳-۴-۱
۶۰	.....	Pfaffl	روش	۲-۲-۳-۴-۱
۶۱	.....	مروری بر تحقیقات گذشته		۵-۱
۶۶	.....	هدف از انجام تحقیق		۶-۱

## فصل دوم: مواد و روش‌ها

۶۸	.....	مکان و زمان انجام تحقیق		۱-۲
۶۸	.....	مراحل انجام کار		۲-۲
۶۹	.....	انتخاب نمونه‌ها و نمونه‌گیری		۲-۲-۲
۶۹	.....	جداسازی و کشت سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی گاو (PBMCs)		۳-۲-۲
۷۱	.....	شمارش سلول‌های PBMC استحصال و بررسی میزان بقای آن‌ها		۴-۲-۲
۷۲	.....	کشت سلول‌های PBMC استحصال در تیمارهای مختلف		۵-۲-۲
۷۲	.....	چالش سلول‌های PBMC با مخلوط آفلاتوکسین‌ها در شرایط آزمایشگاه		۶-۲-۲
۷۳	.....	استخراج Total RNA از تیمارهای مختلف سلول‌های PBMC گاو		۷-۲-۲
۷۶	.....	بررسی کیفیت و کمیت RNAهای استخراج شده از سلول‌های PBMC		۸-۲-۲
۷۶	.....	ساخت cDNA با انجام واکنش رونوشت برداری معکوس RT-PCR		۹-۲-۲
۷۹	.....	طراحی پرایمرهای مورد نظر در مطالعه‌ی حاضر		۱۰-۲-۲
		تعیین دمای مرحله‌ی اتصال به وسیله‌ی PCR گرادایانت برای پرایمرهای		۱۱-۲-۲
۸۱	.....	اختصاصی طراحی شده در مطالعه حاضر		
		انجام واکنش qPCR برای تعیین بازده واکنش بعد از تهیه رقت‌های متوالی		۱۲-۲-۲
۸۲	.....	از cDNA سنتز شده		
۸۳	.....	انجام واکنش qPCR برای نمونه‌های cDNA		۱۳-۲-۲

- ۸۶ ۲-۲-۱۴- انتقال محصولات واکنش qPCR روی ژل آگارز و ارزیابی آن‌ها زیر نور UV
- ۸۶ ۲-۲-۱۵- محاسبه کمی تغییر بیان نسبی (RFC) ژن با استفاده از روش Pfaffl .....
- ۸۶ ۲-۲-۱۶- آنالیز آماری نتایج qPCR گروه‌های کنترل و تیمار .....

### فصل سوم: نتایج

- ۸۸ ۳-۱- نتایج بررسی کمیت و کیفیت RNAهای استخراج شده از سلول‌های PBMC .....
- ۸۹ ۳-۲- نتایج حاصل از تعیین کمیت cDNA توسط نانودراپ اسپکتروفوتومتری .....
- ۸۹ ۳-۳- نتایج PCR گرادیانت برای تعیین دمای مطلوب اتصال پرایمرهای GAPDH و TLR4 .....
- ۹۲ ۳-۴- نتایج تعیین بازدهی واکنش qPCR .....
- ۹۲ ۳-۴-۱- نتایج تعیین بازده واکنش qPCR مربوط به پرایمر GAPDH .....
- ۹۳ ۳-۴-۲- نتایج تعیین بازده واکنش qPCR مربوط به پرایمر TLR4 .....
- ۹۴ ۳-۵- نتایج حاصل از انجام واکنش qPCR برای نمونه‌ها .....
- ۹۶ ۳-۶- نتایج حاصل از انتقال محصولات qPCR روی ژل آگارز و ارزیابی زیر نور UV .....
- ۹۷ ۳-۷- نتایج آنالیز آماری محاسبه کمی تغییرات بیان ژن TLR4 در سلول‌های PBMC گاو .....

### فصل چهارم: بحث، نتیجه‌گیری و پیشنهادها

- ۹۹ ۴-۱- بحث و نتیجه‌گیری .....
- ۱۰۶ ۴-۲- پیشنهادها .....
- ۱۰۹ ..... منابع و مراجع
- ۱۱۶ ..... ضمائم

## فهرست جدول‌ها

صفحه

عنوان و شماره

---

جدول ۱-۱: میزان LD50 در گونه‌های حیوانی مختلف در اثر مسمومیت حاد با AFB <sub>1</sub> .....	۲۲
جدول ۱-۲: مشخصات و اجزای سیستم ایمنی ذاتی و تطبیقی.....	۲۶
جدول ۱-۳: گیرنده های شبه تول و لیگاند های آن ها .....	۳۶
جدول ۲-۱: مواد مورد نیاز برای واکنش RT-PCR .....	۷۷
جدول ۲-۲: برنامه‌ی حرارتی سنتز cDNA از RNA های استخراج شده با روش RT-PCR .....	۷۷
جدول ۲-۳: مشخصات پرایمرهای مورد استفاده در مطالعه حاضر .....	۷۹
جدول ۲-۴: ترکیب مواد مورد استفاده در واکنش PCR .....	۸۱
جدول ۲-۵: برنامه حرارتی مورد استفاده در واکنش PCR با استفاده از مناسب‌ترین دمای aneling ..	۸۲
جدول ۲-۶: ترکیب مواد مورد استفاده در واکنش نهایی qPCR برای ژن‌های هدف و رفرانس.....	۸۵
جدول ۲-۶: برنامه‌ی سیکل‌های حرارتی دستگاه qPCR.....	۸۵
جدول ۲-۷: برنامه‌ی Melting curve برای qPCR روی ژن‌های هدف و رفرانس.....	۸۵
جدول ۳-۱: دمای مناسب مرحله اتصال دو جفت پرایمر GAPDH و TLR4 بر اساس گرادپانت دمایی ....	۹۰

## فهرست تصاویر

صفحه

عنوان و شماره

- تصویر ۱-۱: ساختار شیمیایی آفلاتوکسین‌های رایج. .... ۹
- تصویر ۱-۲: متابولیسم AFB<sub>1</sub> در کبد. .... ۲۰
- تصویر ۱-۳: تحریک سیستم ایمنی تطبیقی توسط پاسخ‌های ایمنی ذاتی. .... ۳۰
- تصویر ۱-۴: تغییر در بیان ژن و ایجاد مسیرهای سیگنالینگ به واسطه‌ی گیرنده‌های شناساگر الگو. .... ۳۱
- تصویر ۱-۵: شباهت ساختاری TLRs و IL-1R. .... ۳۴
- تصویر ۱-۶: محل قرارگیری گیرنده‌های TLRs و لیگندهای آن‌ها در سلول‌های ایمنی. .... ۳۵
- تصویر ۱-۷: انتقال پیام توسط TLRs و فعال‌سازی Nf-κB در مسیر وابسته و مستقل از MyD88. .... ۴۴
- تصویر ۱-۸: TLRs و کنترل ایمنی تطبیقی. .... ۴۵
- تصویر ۱-۹: نمودار تکثیر واکنش qPCR. .... ۴۷
- تصویر ۱-۱۰: روش‌های سنجش بیان ژن توسط qPCR. .... ۵۴
- تصویر ۱-۱۱: منحنی استاندارد در شرایط وجود بازده تکثیر ۱۰۰٪. .... ۵۶
- تصویر ۱-۲: اضافه کردن آهسته‌ی خون رقیق شده بر روی فایکول. .... ۷۰
- تصویر ۲-۲: جداسازی سلول‌های PBMC و لایه‌ی ابری حاوی سلول‌های PBMC بعد از سانتریفوژ. .... ۷۰
- تصویر ۲-۳: تصویر سلول‌های PBMC استحصال‌ی بلافاصله بعد از جداسازی. .... ۷۱
- تصویر ۲-۴: چاهک‌های کشت سلولی. .... ۷۵
- تصویر ۲-۵: استخراج RNA از سلول‌های PBMC. .... ۷۵
- تصویر ۲-۶: دستگاه ترموسایکلر (Bioer GenePro Thermal Cycler). .... ۷۸
- تصویر ۲-۷: تصاویر شماتیک مربوط به تعداد آگزون‌های موجود در mRNA مربوط به ژن GAPDH و TLR4 گاوی و محل اتصال پرایمرهای GAPDH و TLR4 بر روی توالی mRNA مربوط به هر ژن. .... ۸۰
- تصویر ۲-۸: دستگاه آنالیزر qPCR مورد استفاده در پایان‌نامه حاضر (Rotor – Gene Q6000). .... ۸۴
- تصویر ۳-۱: نتیجه‌ی نانودراپ نمونه‌ای از RNAهای استخراج شده. .... ۸۸
- تصویر ۳-۲: باندهای ریبوزومی ۱۸S و ۲۸S بعد از انتقال RNA استخراج شده روی ژل ۱/۵٪. .... ۸۸
- تصویر ۳-۳: نمونه‌ای از نتایج کیفیت و کمیت cDNA سنتز شده با استفاده از نانودراپ. .... ۸۹
- تصویر ۳-۴: تصویر ژل محصول PCR با گرادپانت دمایی مربوط به ژن GAPDH در مطالعه‌ی حاضر. .... ۹۰
- تصویر ۳-۵: تصویر ژل محصول PCR با گرادپانت دمایی مربوط به ژن TLR4 در مطالعه‌ی حاضر. .... ۹۱

- تصویر ۳-۶: تصویر ژل محصولات واکنش PCR مربوط به ژن GAPDH و TLR4 ..... ۹۱
- تصویر ۳-۷: مقادیر  $C_t$  و نمودار استاندارد مربوط به ژن GAPDH بعد از تهیه رقت‌های متوالی ..... ۹۲
- تصویر ۳-۸: مقادیر  $C_t$  و نمودار استاندارد مربوط به ژن TLR4 بعد از تهیه رقت‌های متوالی ..... ۹۳
- تصویر ۳-۹: باندهای حاصل از بردن رقت‌های تهیه شده از پرایمرهای GAPDH و TLR4 روی ژل ۱/۱۵٪ ..... ۹۴
- تصویر ۳-۱۰: منحنی تکثیر مربوط به نمونه‌های ژن GAPDH و TLR4 ..... ۹۴
- تصویر ۳-۱۱: منحنی ذوب مربوط به ژن‌های TLR4 و GAPDH گاوی در مطالعه‌ی حاضر و نمودار درجه دوم حاصل مشتق‌گیری از آن ..... ۹۵
- تصویر ۳-۱۲: تصویر ژل نمونه‌ای از محصول qPCR مربوط به ژن GAPDH و TLR4 ..... ۹۶

﴿مقدمہ﴾

## مقدمه

مایکوتوکسین‌ها متابولیت‌های سمی ثانویه‌ای هستند که توسط قارچ‌های گوناگون در مواد غذایی تولید می‌شوند. این توکسین‌ها می‌توانند در اثر خوردن مواد غذایی، از راه تنفسی و یا تماس پوستی منتقل شده و منجر به ایجاد بیماری‌های گوناگون در انسان و حیوانات شوند (۱). آلودگی مواد غذایی با مایکوتوکسین‌ها به عنوان یک معضل جهانی شناخته شده است. عمده‌ی مایکوتوکسین‌ها توسط قارچ‌هایی از خانواده‌ی آسپرژیلوس<sup>۱</sup>، فوزاریوم<sup>۲</sup> و پنی‌سیلیوم<sup>۳</sup> تولید می‌شوند و مهم‌ترین سموم تولید شده شامل آفلاتوکسین<sup>۴</sup> (AFs)، زرالنون<sup>۵</sup>، تریکوتیسین<sup>۶</sup>، فومونیسین<sup>۷</sup>، اکراتوکسین<sup>۸</sup> و آلکالوئیدهای ارگوت<sup>۹</sup> می‌باشند. بیش از 25% محصولات کشاورزی در دنیا آلوده به این سموم هستند (۲). در این میان آفلاتوکسین‌ها از خطرناک‌ترین مایکوتوکسین‌ها و متابولیت‌های سمی بوده که به وسیله‌ی قارچ‌ها، عمدتاً گونه‌های آسپرژیلوس، در مواد غذایی دام‌ها و انسان تولید می‌شوند. Afs از مهم‌ترین عوامل توکسیک، موتاژنیک، تراژنیک و کارسینوژنیک محسوب می‌شوند و جزء عوامل ایجاد کننده‌ی سرطان‌های کبدی، خارج کبدی، سرطان‌های ریوی و نئوپلاسم‌های دستگاه گوارش می‌باشند (۳، ۴).

تاکنون حدود ۲۰ نوع آفلاتوکسین کشف شده است که از میان آن‌ها خطرناکی آفلاتوکسین‌های  $(AFG_1)G_1$ ،  $(AFG_2)G_2$ ،  $(AFB_1)B_1$  و  $(AFB_2)B_2$  ( برای سلول‌ها و مولکول‌های بیولوژیک به اثبات رسیده است (۵). این آفلاتوکسین‌ها معمولاً به صورت مخلوط در جیره‌ی غذایی یافت می‌شوند و آلودگی با نسبت‌های مختلف و به طور همزمان اتفاق می‌افتد و  $AFB_1$  ( $C_{17}H_{12}O_6$ ) متداول‌ترین و قویترین آن‌ها می‌باشد. همچنین میزان کمتری از  $AFB_2$ ،  $AFG_1$  و  $AFG_2$  نیز به وسیله‌ی این گروه قارچ‌ها در غذای دام‌ها و انسان تولید می‌شوند. در واقع این قارچ‌ها و توکسین‌هایشان همیشه در زنجیره‌ی غذایی انسان و حیوانات وجود خواهند داشت

<sup>1</sup> *Aspergillus*

<sup>2</sup> *Fusarium*

<sup>3</sup> *Penicillium*

<sup>4</sup> *Aflatoxins*

<sup>5</sup> *Zearalenone*

<sup>6</sup> *Trichothecens*

<sup>7</sup> *Fumonisin*

<sup>8</sup> *Ochratoxins*

<sup>9</sup> *Ergot alkaloids*



و می‌توانند اثرات سمی گسترده‌ای به همراه داشته باشند. یکی از اثرات مخرب آفلاتوکسین‌ها اثرات تضعیف ایمنی<sup>۱</sup> آن‌ها می‌باشد. دوزهای پایین AFB<sub>1</sub> ممکن است قابل شناسایی نباشد ولی مطالعات اخیر نشان داده است که دوزهای بسیار پایین، در انسان و حیوانات نیز می‌توانند باعث تضعیف سیستم ایمنی شده و حساسیت آن‌ها را در ابتلا به سایر عفونت‌ها افزایش دهند. درصد تضعیف سیستم ایمنی در افراد و نژادهای مختلف دامی متفاوت است (۶, ۷, ۸).

سیستم ایمنی ذاتی<sup>۲</sup> اولین سد دفاعی بدن در برابر عوامل بیماریزا می‌باشد و نقش به‌سزایی در شناسایی عوامل بیماریزای مختلف در بدن حیوانات به عهده دارد. اگر ایمنی ذاتی به خوبی فعال شود وجود عفونت را در بدن هشدار داده و سیستم ایمنی اکتسابی<sup>۳</sup> نیز به‌طور مناسب فعال خواهد شد و عامل بیماریزا به‌طور کامل از بدن پاک می‌شود (۹). نوتروفیل<sup>۴</sup>ها اولین سد سلولی دفاع ذاتی بدن برای فاگوسیتوز و از بین بردن عوامل بیماریزا و تخریب مولکول‌های سمی از جمله AFB<sub>1</sub> می‌باشند (۱۰, ۱۱). سیستم ایمنی ذاتی بدن حیوانات به وسیله‌ی بسیاری از ژن‌های کدکننده‌ی مولکول‌های محلول و غیر محلول کنترل و فعال می‌شود. یکی از بازوهای مهم مولکولی سیستم ایمنی ذاتی، گیرنده‌های شناساگر الگو<sup>۵</sup> (PRRs) می‌باشند. گیرنده‌های شبه تول<sup>۶</sup> (TLRs) به‌عنوان یکی از مهم‌ترین دسته‌ی PRRsها در بسیاری از سلول‌های بدن مخصوصاً در سلول‌های ایمنی ذاتی حیوانات به‌وفور وجود دارند و مجموعه‌ی خاصی از الگوهای مولکولی وابسته به عوامل بیماریزا<sup>۷</sup> (PAMPs) یا الگوهای مولکولی وابسته به عوامل میکروبی<sup>۸</sup> (MAMPs) را شناسایی می‌کنند. پس از شناسایی M/PAMPs موجود در سطح عوامل بیماریزا توسط PRRs، یکسری تغییرات در بیان ژن‌ها و مسیرهای سیگنالینگ و در نتیجه پاسخ‌های ایمنی مناسب ایجاد می‌شود (۱۲). TLR4 که از مهم‌ترین PRRsها است، در مسیرهای سیگنالینگ سلول‌ها مخصوصاً سلول‌های سیستم ایمنی ذاتی نقش بسیار به‌سزایی داشته و برای پاسخ به PAMPs مختلف از جمله لیپوپلی‌ساکاریدها<sup>۹</sup> (LPS)، که جزء اصلی غشای خارجی باکتری‌های گرم منفی است و منجر به ایجاد شوک سپتیک می‌شود، لازم و ضروری می‌باشد (۱۳).

<sup>1</sup>Immunosuppressive

<sup>2</sup>Innate immune System

<sup>3</sup>Acquired immune System

<sup>4</sup>Neutrophils

<sup>5</sup>Pattern recognition receptors

<sup>6</sup>Toll-like receptors

<sup>7</sup>Pathogen-associated molecular patterns

<sup>8</sup>Microbial-associated molecular patterns

<sup>9</sup>Lipopolysaccharides

سلول‌های تک هسته‌ای خون محیطی<sup>۱</sup> (PBMCs) از جمله لنفوسیت‌ها<sup>۲</sup> و مونوسیت‌ها<sup>۳</sup> در سرتاسر بدن پخش بوده و برای حیات حیوانات بسیار ضروری می‌باشند. TLR4 در سطح این سلول‌ها و سلول‌های مشتق از آن‌ها به وفور یافت می‌شود. این TLR در اکثر پدیده‌های آماسی سلول دخیل بوده و یکی از مهم‌ترین TLRهایی است که روی آن در حیوانات مختلف، مطالعات فراوانی صورت گرفته است. این مسئله در مورد حیوانات اهلی مثل گاو که یکی از مهم‌ترین منابع غذایی انسان‌ها می‌باشد، بیشتر نمایان است. این حیوان مدام در معرض Afs قرار می‌گیرد. به همین دلیل نیاز به تحقیق پایه‌ای در این زمینه بسیار ضروری دانسته شد. به علت انجام اقدامات مدیریتی سخت‌گیرانه در کشورهای توسعه یافته، شیوع آلودگی مواد غذایی با آفلاتوکسین‌ها و به ویژه AFB<sub>1</sub>، به طور قابل ملاحظه‌ای کاهش پیدا کرده است، با این حال تجزیه و تحلیل داده‌های اپیدمیولوژیک نشان می‌دهد که دام‌ها و انسان نیز حتی در اروپا در معرض سطوح پایین Afs هستند، بنابراین مسئله‌ی آلودگی مواد غذایی با این سموم همیشه وجود خواهد داشت. به علاوه به دلیل گرم شدن کره‌ی زمین و تغییرات آب و هوایی شدید، ما با چالش‌های شدیدتر و سخت‌تر با موضوع Afs و مسمومیت مزمن نامرئی در گاوهای شیری روبه‌رو هستیم، بنابراین منطقی و اساسی است که به مطالعه‌ی نقش بیولوژیکی این سم در سیستم ایمنی ذاتی پرداخته شود (۷). با توجه به وجود ضعف مدیریتی در کنترل و شناسایی آفلاتوکسین‌های جیره‌ی غذایی حیوانات مزرعه در ایران، می‌توان به سادگی رابطه‌ی معقولانه‌ای بین احتمال بروز بیماری‌های عفونی و وجود آفلاتوکسین‌ها متصور شد.

در مطالعه‌ی حاضر با انجام آزمایشات مولکولی Real-time qPCR، سعی بر این شد تا اثرات یک دوز مخلوط چهار نوع Afs (AFB<sub>1</sub>، AFB<sub>2</sub>، AFG<sub>1</sub> و AFG<sub>2</sub>) به نسبت‌های مختلف و در زمان‌های متفاوت روی TLR4 در سلول‌های PBMCs، به طور کامل سنجیده شود.

<sup>1</sup> Peripheral blood mononuclear cells

<sup>2</sup> Lymphocytes

<sup>3</sup> Monocytes

# « فصل اول »

مروری بر تحقیقات انجام شده

## ۱- مروری بر تحقیقات انجام شده

### ۱-۱- مایکوتوکسین

مایکوتوکسین‌ها متابولیت‌های سمی ثانویه با وزن مولکولی کم می‌باشند که توسط سویه‌های خاصی از قارچ‌های رشته ای (میله ای) مانند آسپرژیلوس، پنی‌سیلیوم و فوزاریوم تولید می‌شوند (۲، ۱۴). این قارچ‌ها یا به محصولات کشاورزی حمله کرده و یا در زمان ذخیره‌سازی مواد غذایی تحت شرایط گرم و مرطوب رشد می‌کنند و منجر به تولید سم و ایجاد بیماری‌های مختلف در انسان و حیوانات می‌گردند (۱۴). در این سموم که به صورت طبیعی تحت شرایط فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی مناسب به وسیله‌ی قارچ‌ها تولید می‌شوند، استرس گرمایی بالا، رطوبت زیاد (حداقل ۱۷٪) و آسیب محصولات کشاورزی توسط حشرات، از جمله فاکتورهای تعیین کننده در تولید سم می‌باشد. مصرف مواد غذایی آلوده به مایکوتوکسین‌ها می‌تواند خطرات اقتصادی و بهداشتی فراوانی برای جمعیت انسانی و حیوانات داشته باشد (۲، ۱۵). علاوه بر مصرف مواد غذایی آلوده، این متابولیت‌های سمی گاهی از طریق تماس و تنفس منتقل می‌شوند (۱۶).

بر اساس تخمین سازمان بهداشت مواد غذایی<sup>۱</sup> (FAO) حدود ۲۵٪ محصولات غذایی در دنیا آلوده به مایکوتوکسین‌ها می‌باشند و هیچ نقطه ای از دنیا از مشکلات ناشی از مایکوتوکسین‌ها در امان نبوده و تخمین زده شده که بیش از ۳۰۰ نوع مایکوتوکسین خطرناک وجود دارد، اما روی تعداد کمی از آن‌ها تحقیقات علمی گسترده انجام شده است (۱۴). مسمومیت با این ترکیبات در نهایت منجر به ایجاد مایکوتوکسیکوزیز<sup>۲</sup> می‌شود. اثرات بیولوژیک این توکسین‌ها به مقدار سم خورده شده، زمان در معرض قرارگیری، گونه‌ی حیوان، نژاد، سن، جنس و وضعیت سلامت آن‌ها بستگی دارد. سایر پارامترها از جمله تراکم حیوانات، حضور بیماری‌ها و درجه حرارت نیز باید در نظر گرفته شود (۱۴، ۱۵).

<sup>1</sup> Food and Agricultural Organisation

<sup>2</sup> Mycotoxicosis