

مطالعه اثرات تجویز خوراکی عصاره گیاه خار مریم (سیلیمارین) بر تغییرات بافتی و بیوشیمیایی ناشی از آفلاتوکسین در طیور گوشتی

امیرحسین جمشیدی^{۱*}، حمیدرضا احمدی آشتیانی^۲، بنفشه غلامحسینی^۳، سعید بکایی^۴

۱- استادیار، مرکز تحقیقات آزمایشگاهی غذا و داروی وزارت بهداشت درمان و آموزش پزشکی و پژوهشکده گیاهان دارویی جهاددانشگاهی

۲- دانشجوی دوره تحصصی بیوشیمی بالینی، دانشکده پزشکی، دانشگاه تربیت مدرس

۳- استادیار، بخش پاتولوژی، گروه پاتوبیولوژی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه آزاد اسلامی واحد کرج

۴- دانشیار، بخش اپیدمیولوژی، گروه بهداشت مواد غذایی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران

*آدرس مکاتبه: تهران، میدان انقلاب اسلامی، خیابان فخر رازی، تقاطع خیابان شهید وحید نظری، معاونت غذا و دارو، وزارت بهداشت درمان و آموزش پزشکی، تلفن: ۰۲۱ ۶۶۴۰۵۵۶۸ (۰۲۱ ۶۶۴۶۹۱۴۲)، نامبر:

پست الکترونیک: jamshidi@fdo.ir

تاریخ تصویب: ۱۱/۶/۸۷

تاریخ دریافت: ۹/۱۲/۸۵

چکیده

مقدمه: آفلاتوکسین از نظر اقتصادی شایع‌ترین و با اهمیت‌ترین مایکوتوكسین در صنعت طیور است و کاهش آسیب‌های اقتصادی و بهداشتی ناشی از آن با بهره‌گیری از مواد موثر و ارزان هدف تحقیقاتی بسیاری از محققین است.

هدف: با توجه به اینکه اثرات پاتولوژیک ناشی از مسمومیت با آفلاتوکسین در کبد، کلیه و عضله اهمیت بیشتری دارد و با توجه به مکانیسم ایجاد ضایعه توسط آفلاتوکسین و با در نظر گرفتن اثرات سیلیمارین (عصاره گیاه *Silybum marianum*) در پیش‌گیری از ضایعات مختلف کبدی و کلیوی در سایر بررسی‌ها، به بررسی اثر سیلیمارین بر پیش‌گیری از ضایعات ناشی از آفلاتوکسین با توجه به شرایط مزارع پرورشی در ایران پرداخته شد.

روش بررسی: در این مطالعه تعداد ۵۶ عدد جوجه یک‌روزه، در ۴ گروه ۱۴ عضوی تقسیم شدند. به گروه اول جیره معمولی، گروه دوم جیره معمولی به همراه 1 mg/Kg از آفلاتوکسین تولیدی، گروه سوم جیره معمولی به همراه 800 mg سیلیمارین به ازای هر کیلوگرم وزن بدن و گروه چهارم جیره معمولی به همراه 800 mg سیلیمارین به ازای هر کیلوگرم وزن بدن و 1 mg/Kg از آفلاتوکسین تولیدی داده شد و در پایان روز ۴۲ پرورش بررسی‌های بیوشیمیایی، کالبدگشایی و هیستوپاتولوژیک بر روی نمونه‌ها انجام گرفت.

نتایج و نتیجه‌گیری: با توجه به بررسی داده‌ها و مقایسه نتایج حاصل از گروه‌های مورد بررسی می‌توان سیلیمارین را برای کاهش ضایعات ناشی از آفلاتوکسین در دوره پرورشی جوجه گوشتی توصیه نمود.

گل واژگان: سیلیمارین، تغییرات بیوشیمیایی، تغییرات بافتی، آفلاتوکسین، طیور گوشتی



مقدمه

آفلاتوکسین از نظر اقتصادی شایع‌ترین و با اهمیت‌ترین مایکوتوكسین در صنعت طیور، در سراسر دنیا است که بر اثر رشد قارچ‌ها بر روی مواد غذایی مورد مصرف چون دانه حبوبات، ذرت، تخم پنبه دانه ایجاد می‌شود. آسپرژیلوس پارازیتیکوس^۱ شایع‌ترین نوع این قارچ‌ها است و آسپرژیلوس فلاوووس^۲ بیشترین میزان سم را تولید می‌کند. این قارچ‌ها در شرایط دمایی ۳۰–۳۵ درجه سانتی‌گراد و رطوبت ۰۹/۰ تا ۹۹/۰ درصد قادر به تولید آفلاتوکسین هستند [۱]. آفلاتوکسین‌های شایع در صنعت طیور B₁, B₂, G₁ و G₂ هستند که مسمومیت با آفلاتوکسین B₁ شایع‌ترین آفلاتوکسیکوز^۳ است. آفلاتوکسین، در طی یک تبدیل زیستی^۴ با تولید تعداد زیادی متابولیت فعال که به RNA و DNA اتصال می‌یابند، سبب کاهش تولید پروتئین و اینمی یاخته‌ای شده و بر اینمی هومورال هم به میزان کمتر اثر می‌گذارد. آسیب کبدی از دیگر اثرات آفلاتوکسین در طیور است [۲,۳]. آفلاتوکسین معمولاً در دوزهای بالا می‌تواند به طور مستقیم باعث تلفات شود، اما ضرر اقتصادی اصلی ناشی از آن، به علت کاهش رشد و کاهش ضریب تبدیل غذایی در مقادیر بالاتر از ۱ ppm است. آفلاتوکسین با تضعیف سیستم ایمنی، زمینه‌ساز ابتلا به بیماری‌هایی نظیر سالمونلا، کوکسیدیووزیس، بورس عفونی و کاندیدیازیس می‌باشد. علاوه بر این در پرنده بالغ موجب کاهش تولید تخمر مرغ و جوجه درآوری^۵ شده و در خروس‌ها، کاهش باروری اسپرم را به دنبال دارد [۱,۴,۵] و مهم‌تر آنکه آفلاتوکسین و متابولیت‌های آن در چندین بافت خوراکی تجمع یافته [۶] و بدین ترتیب در زنجیره غذایی انسان وارد شده و بهداشت و سلامت انسانی را تحت تاثیر قرار می‌دهد. سیلی‌مارین، عصاره گیاه خارمریم^۶ به عنوان یک آنتی‌اکسیدان، تثبیت‌کننده غشای سلول و تنظیم تراوایی آن و همچنین ستز پروتئین عمل می‌کند [۷]. علاوه بر آن که سیلی‌مارین در انسان برای درمان انواع اختلالات کبدی به کار می‌رود [۸]. اثر سودمند

^۱Aspergillus parasiticus

^۲Aflatoxicosis

^۳Hatch

^۴Aspergillus flavus

^۵Biotransformation

^۶Silybum marianum

مواد و روش‌ها

جهت تولید آفلاتوکسین قارچ آسپرژیلوس پارازیتیکوس (تهیه شده از مرکز کلکسیون قارچ و باکتری سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران آی‌کو: PTCC No. ۱۸۵۰) بر روی ذرت دارای ۱۴ درصد رطوبت و استریل کشت و با ایجاد شوک حرارتی شرایط تولید آفلاتوکسین مهیا گردید. سپس مجموعه ذرت و قارچ اتوکلاو و به صورت پودر درآمدند و میزان آفلاتوکسین موجود در هر گرم پودر حاصل با روش آفلاتوکسین Competitive ELISA اندازه‌گیری [۱۰, ۱۱, ۱۲] و میزان آفلاتوکسین ppb در هر گرم تعیین گردید و برای تهیه جیره با آلوگری آفلاتوکسین به میزان ۱ mg/Kg ۱/۲۸ کیلوگرم از این پودر ذرت آلوگرده به یک تن جیره نهایی اضافه گردید. در طی دوره آزمایش، جهت تایید حضور این میزان آفلاتوکسین، جیره مصرفی هر هفته ارزیابی شد. در انتخاب جیره و دوز آفلاتوکسین شرایط نزدیک به شرایط مزارع پرورشی تنظیم شده است. عدد جوجه یک‌روزه نزد راس به طور تصادفی در ۴ گروه ۱۴ تایی تقسیم و در قفس‌های جداگانه و با شرایط یکسان به لحاظ نور، رطوبت و دما قرار داده شدند. گروه ۱ جیره بدون آفلاتوکسین، گروه ۲ جیره آلوگرده به آفلاتوکسین، گروه ۳ جیره بدون آفلاتوکسین به همراه سیلی‌مارین و گروه ۴ جیره آلوگرده به آفلاتوکسین به همراه سیلی‌مارین را دریافت نمودند. در گروه ۳ و ۴ پودر سیلی‌مارین به میزان ۸۰۰ mg به ازای هر کیلوگرم وزن بدن جوجه‌ها به جیره افزوده شد [۱۳] و برای اطمینان از مصرف کامل آن و جلوگیری از اثر ماندگی بر ماده موثره در ابتدای تغذیه با حجم کمی از جیره مخلوط و پس از مصرف کامل بقیه جیره در اختیار پرنده قرار گرفت. جوجه‌ها، مشابه طول

داده‌های استخراج شده از آزمون مربع کای و آزمون دقیق فیشر بهره گرفته شد.

نتایج

بررسی نتایج این بررسی تفاوت معنی‌داری در وزن پرنده‌ها و ارگان‌های کبد و کلیه در پایان مطالعه را نشان نداد. همچنان در بررسی کالبدگشایی نمونه‌ها در گروه‌های مختلف تفاوت معنی‌داری ثبت نگردید. نتایج بررسی فاکتورهای بیوشیمیابی شاخص و سطح معنی‌داری این نتایج در هر گروه در جدول شماره ۱ آورده شده است.

تصویر برخی ضایعات مشاهده شده در شکل شماره ۱ مشاهده می‌شود. نتایج حاصل از بررسی‌های هیستوپاتولوژیک، درصد فراوانی آن آسیب موردنظر در هر گروه به همراه شدت آسیب تشخیص داده شده در جدول شماره ۲ و سطح معنی‌داری بین آسیب‌های بافتی، شدت این آسیب‌ها و همچنان درصد فراوانی آنها در هر گروه در جدول شماره ۳ آورده شده است.

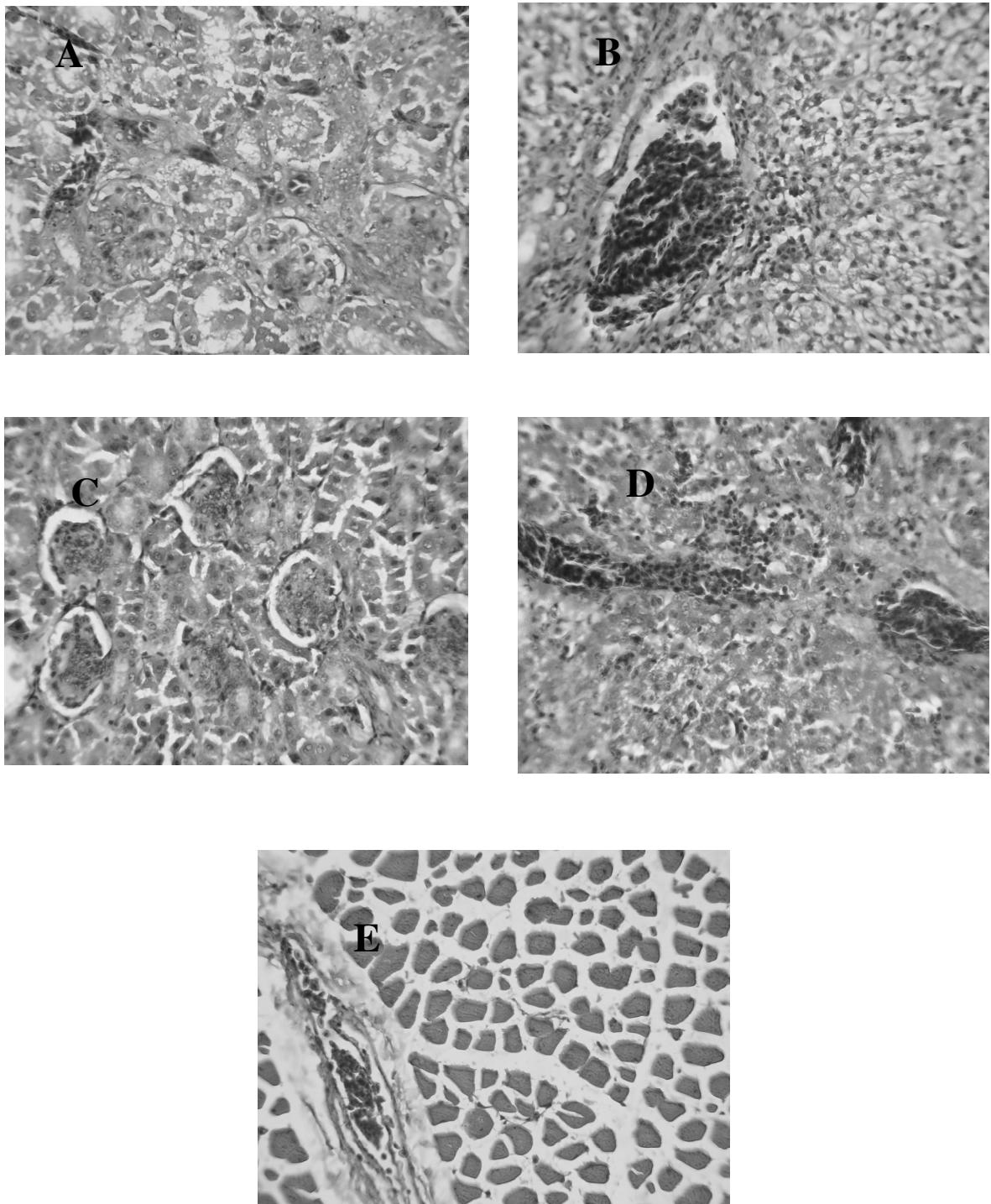
دوره پرورش جوجه گوشتی ۴۲ روز (۶ هفته) نگهداری و در پایان دوره پرورش، پرنده‌ها وزن‌کشی و با خون‌گیری از ورید بالی نمونه بدون همولیز جهت بررسی‌های بیوشیمیابی تهیه و در ظرف در دار و در کنار یخ بلا فاصله به آزمایشگاه بیوشیمی منتقل شدند [۱۵، ۱۴].

سپس پرنده‌ها جهت بررسی‌های کالبدگشایی خوش کشی و پس از بررسی ظاهری لشه با چشم غیر مسلح، از بافت‌های کبد، کلیه و عضله سینه برای بررسی‌های هیستوپاتولوژیک نمونه‌گیری به عمل آمد. آنالیز بیوشیمیابی جهت بررسی میزان آنزیم AST و اسیداوریک با دستگاه اتوماتیک با پایه فوتومتری (ساخت شرکت کلایما) انجام پذیرفت. کبد و کلیه ابتدا وزن کشی و سپس نمونه‌ها در فرمالین ۱۰ درصد تثبیت و بعد از گذراندن مراحل آماده‌سازی بافت، تهیه مقاطع و رنگ‌آمیزی هماتوکسیلین و ائوزین، نمونه‌ها با میکروسکوپ نوری برای ثبت تغییرات آسیب‌شناختی در بافت‌ها بررسی شدند. به منظور ثبت شدت آسیب‌های مشاهده شده درجه‌بندی چشمی تغییرات به درجات خفیف (درجه ۱)، متوسط (درجه ۲) و شدید (درجه ۳) لحاظ شد. به منظور بررسی آماری

جدول شماره ۱- میانگین فاکتورهای بیوشیمیابی در گروه‌های مورد بررسی در پایان هفته ۶ (روز ۴۲)

گروه تیمار	۱	۲	۳	۴
آمار	کنترل منفی	کنترل آفلاتوكسین	کنترل سیلیمارین	تیمار سیلیمارین و آفلاتوكسین
	Mean±SE =۱۴ n	Mean±SE =۱۴ n	Mean±SE =۱۴ n	Mean±SE =۱۴ n
AST	^a ۱۴۸/۵۰ ± ۰/۷۱	^b ۲۲۶/۲۰ ± ۱/۴۶	^c ۱۵۷/۵۰ ± ۱/۱۸	^d ۱۸۷/۹۰ ± ۱/۱۱
ALT	^a ۱۵/۰۷ ± ۰/۶۳	^b ۲۷/۵۷ ± ۰/۵۰	^a ۱۴/۹۳ ± ۰/۵۷	^c ۲۰/۱۴ ± ۰/۴۳
اسید اوریک	^a ۲۲۴ ± ۰/۰۹	^b ۲/۵۵ ± ۰/۰۸	^c ۲/۴۹ ± ۰/۱۰	^d ۲/۹۱ ± ۰/۰۵

سطح معنی‌داری فاکتورهای بیوشیمیابی در گروه‌های مورد مطالعه در پایان هفته ۶: ALT و AST: حروف یکسان دلیل بر عدم اختلاف معنی‌دار و حروف غیرهمانگ دال بر وجود اختلاف معنی‌دار در سطح $\alpha=0.05$ است. اسید اوریک: حروف نامهانگ در تمامی موارد به استثنای حالت a با c ($\alpha=0.05$) در سطح $\alpha=0.01$ معنی‌دار هستند.



شکل شماره ۱ - A: افزایش سلول گلومرولی درجه ۱، پرخونی درجه ۲ و دژنراسیون توبول‌ها درجه ۱ مربوط به بافت کلیه گروه کترل آفلاتوکسین B: دژنرنسیس واکوئله درجه ۳، پرخونی و تجمع هتروفیل درجه ۲ مربوط به بافت کبد گروه کترول آفلاتوکسین C: افزایش گلومرولی، دژنراسیون توبولی و پرخونی درجه ۱ مربوط به بافت کلیه گروه آفلاتوکسین و سیلیمارین D: پرخونی، تجمع هتروفیل و دژنرنسیس واکوئله درجه ۲ مربوط بافت کبد به گروه آفلاتوکسین و سیلیمارین E: پرخونی درجه ۲ و ادم در عضله سینه گروه آفلاتوکسین. کلیه تصاویر با بزرگنمایی ۴۰ می‌باشد.

جدول شماره ۲- نوع آسیب بافتی، درصد فراوانی و میزان ضایعه در نمونه‌های کبد، کلیه و عضله سینه در هر گروه مورد بررسی در پایان هفته ۶ (روز ۴۲)

گروه تیمار					
۴	۳	۲	۱		
تیمار سیلی‌مارین و آفلاتوکسین	کترل	کترل آفلاتوکسین	کترل منفی		
درصد فراوانی	درصد فراوانی	درصد فراوانی	درصد فراوانی		
میزان ضایعه	میزان ضایعه	میزان ضایعه	میزان ضایعه		
تغییرات بافتی در هفته ۶					
کبد					
۳۵/۷۱	۳۵/۷۱	۷۸/۵۷	۳۵/۷۱		
درجه ۲	درجہ ۱	درجہ ۲	درجہ ۱	میتوز	
۴۲/۸۵	۲۱/۴۲	۷۸/۵۷			
درجه ۲	درجہ ۱	درجہ ۳	مشاهده نشد	دژنرنسانس واکوئله	
۵۰/۰۰	۲۱/۴۲	۷۸/۵۷	۲۱/۴۲		
درجه ۲	درجہ ۱	درجہ ۲	درجہ ۱	پرخونی	
۲۸/۵۷	۷/۱۴	۵۷/۱۴			
درجه ۲	درجہ ۱	درجہ ۲	مشاهده نشد	تجمع هتروفیل	
مشاهده نشد	مشاهده نشد	۱۲/۵	مشاهده نشد	هیپرپلازی مجاری صفراء	
کلیه					
۴۲/۸۵	۷/۱۴	۷۸/۵۷	مشاهده نشد	افزایش سلول گلوموولی	
درجہ ۱	درجہ ۱	درجہ ۱			
۲۱/۴۲	۲۱/۴۲	۵۰/۰۰	۷/۱۴	پرخونی	
درجہ ۱	درجہ ۱	درجہ ۲	درجہ ۲		
۷/۱۴	مشاهده نشد	۶۴/۲۸	۷/۱۴	دژنراسیون توبولی	
درجہ ۱		درجہ ۱	درجہ ۱		
عضله					
۷/۱۴	مشاهده نشد	۲۱/۴	مشاهده نشد	پرخونی	
درجہ ۲		درجہ ۲			

جدول شماره ۳- سطح معنی داری آسیب بافتی در نمونه‌های کبد، کلیه و عضله سینه در هر گروه مطالعه در پایان هفته ۶ (روز ۴۲)

گروه تیمار					
۳×۴	۲×۴	۲×۳	۱×۴	۱×۳	۱×۲
کبد					
p<0.05	NS	p<0.01	p<0.05	NS	p<0.01
p<0.01	p<0.01	p<0.01	p<0.01	NS	p<0.01
p<0.01	NS	p<0.01	p<0.01	NS	p<0.01
NS	NS	p<0.01	NS	NS	p<0.01
NS	NS	NS	NS	NS	NS
تغییرات بافتی در هفته ۶					

ادامه جدول شماره ۳- سطح معنی داری آسیب بافتی در نمونه های کبد، کلیه و عضله سینه در هر گروه مورد مطالعه در پایان هفته ۶ (روز ۴۲)

گروه تیمار						تغییرات بافتی در هفته ۶
۳×۴	۲×۴	۲×۳	۱×۴	۱×۳	۱×۲	
کلیه						
p<0.05	NS	p<0.01	p<0.01	NS	p<0.01	افزایش سلول گلومرولی
NS	p<0.01	p<0.01	NS	NS	p<0.05	پرخونی
NS	NS	NS	NS	NS	NS	دژنراسیون توبولی
عضله						
NS	NS	NS	NS	NS	NS	پرخونی

آسیب به عضله نیز چار تغییر می شود [۱۸]. اسید اوریک نیز به عنوان نشانگر فعالیت کلیه ها به کار رفت [۱۶، ۱۷، ۱۹، ۲۰]. مقایسه نتایج ظاهرات کالبدگشایی در بین گروه های مختلف این بررسی بیان گر تغییرات معنی داری نبود و کاشکسی و پتشی در هیچ کدام از لشه ها تشخیص داده نشد. که شاید بتوان این مطلب را با کوتاهی دوره پرورش (۴۲ روز در خصوص طیور گوشتی) مرتبط دانست. بیان شده با مصرف آفلاتوکسین بر حسب دوز و دوره مصرف سم و همچنین سن میزان، عالیمی چون بزرگ شدن کبد، کلیه و طحال و نیز کوچک شدن بورس فابریسیوس، تیموس و بیضه ها در مشاهدات کالبدگشایی قابل رویت است. به دلیل کاهش تولید عوامل انعقادی و افزایش شکنندگی مویرگ ها، احتمال خونریزی از نوع پتشی نیز وجود دارد [۱، ۴، ۵]. نتایج مطالعه تدسکو و همکاران نشان داد که میزان وزن گیری و دریافت مواد غذایی در گروه های گوشتی که سم آفلاتوکسین B_1 به آنها داده شده بود، به طور معنی داری نسبت به گروه کنترل که رژیم غذایی معمولی داشتند، کاهش نشان می دهد. میزان وزن گیری و دریافت مواد غذایی در گروه دیگری که علاوه بر آفلاتوکسین B_1 ، سیلیمارین نیز دریافت کرده بودند، در مقایسه با گروهی که فقط آفلاتوکسین دریافت کرده بودند، به طور چشم گیری ($p < 0.05$) بالاتر بود و تفاوتی با گروه کنترل نشان نمی داد [۱۳]. در بررسی حاضر، آنالیز آماری شاخص های مرتبط با کبد

بحث

در این مطالعه شرایط به لحاظ کیفیت و کمیت جیره مورد استفاده، نژاد پرنده، دوز آفلاتوکسین تجویز شده و وضعیت نگهداری به گونه ای طراحی گردید که می تواند به طور معمول در یک مزرعه پرورشی در ایران وجود داشته باشد. هم چنین در این بررسی مایکوتوكسین ها از یکدیگر تفرقی نشده و اثر جمعی توکسین های تولیدی قارچ (همانند شرایط مزرعه) مورد نظر بوده است. برای بررسی کارایی سیلیمارین در پیش گیری از اثرات آفلاتوکسین از چندین شاخص شامل: ظاهرات کالبدگشایی با چشم غیرمسلح، تغییرات فاکتور های بیوشیمیابی و یافته های هیستوپاتولوژیک استفاده شد. در بررسی تغییرات ناشی از آفلاتوکسین و همچنین اثر سیلیمارین بر این تغییرات کبد و کلیه به عنوان ارگان هایی که در دفع و متabolیزه نمودن سموم دخیل بوده و هنگام مسمومیت با آفلاتوکسین بیشترین آسیب را می بینند و عضله به عنوان بخشی از طیور که در چرخه غذایی انسان قرار می گیرد (البته در فرهنگ غذایی برخی مناطق، کبد و کلیه طیور نیز مصرف می شوند) انتخاب شدند.

آنزیم های AST, ALT و اسید اوریک بر اساس ساختار بیولوژیک طیور به عنوان شاخص های بیوشیمیابی انتخاب شدند [۱۶، ۱۷، ۱۸، ۱۹، ۲۰]. آنزیم های AST و ALT به عنوان شاخص بیوشیمیابی آسیب به سلول های کبدی انتخاب شدند [۱۶، ۱۷، ۱۸]. علاوه آن که در طیور مقدار آنزیم ALT در هنگام



۲ و ۴ معنی دار ($p < 0.01$) ارزیابی شد ولی در مقایسه داده های دیگر روش ارزیابی، اگر چه کاهش در فراوانی و شدت ضایعات مشاهده شد (جدول شماره ۲ و شکل شماره ۱) اما فقط تغییرات مرتبط با پرخونی کلیه معنی دار ارزیابی گردید. از مجموع مقایسه نتایج این دو گروه می توان نتیجه گرفت که سیلیمارین باعث کاهش شدت و فراوانی ضایعات در این ارگانها شده است. این اثر بر کاهش ضایعات در بررسی بیوشیمیابی معنی دار ارزیابی و در بررسی های آسیب شناسی در اکثر موارد معنی دار نبود ولی در هر صورت کاهش ضایعات در گروه ۴ (جدول شماره ۱) قابل انکار نیست. این یافته ها به نقش موثر سیلیمارین در پایداری و ثبات غشاء یاخته های کبدی اشاره می نمایند که مانع از پیوند بسیاری از سوموم و داروها با این غشاها می گردد. همچنین احتمال می رود که سیلیمارین علاوه بر ثبات غشا، با حذف نمودن رادیکال های آزاد و افزایش فعالیت آنزیم سوپراکسیدسموتاز، موجب اعمال این نقش محافظتی گردد [۱۳].

مقایسه یافته های پاتولوژیک حاصل از مطالعه عضله سینه (پرخونی) در بین همه گروه ها بی معنی تعیین گردید و با توجه به میزان شدت و فراوانی ضایعه (جدول شماره ۲) می توان چنین برداشت نمود که مصرف این دوز از آفلاتوکسین در این بازه زمانی قادر به ایجاد آسیب در عضله نیست.

مقایسه نتایج حاصل در گروهی که فقط 800 mg به ازای هر کیلوگرم وزن بدن سیلیمارین به جیره غذایی آنها افزوده شده بود (گروه ۳) با گروهی که جیره معمول را دریافت نموده بود (گروه ۱) نشان داد که تغییرات آنزیم ALT و همچنین فراوانی و شدت آسیب های موجود در کبد، کلیه و عضله معنی دار نبوده ولی تغییرات در سطح اسید اوریک ($p < 0.05$) و AST معنی دار ($p < 0.01$) ارزیابی شد. در بررسی تدسوکو و همکاران در سال ۲۰۰۴ نیز هیچ تفاوتی در سطح فاکتور های بیوشیمیابی بین این دو گروه گزارش نشد [۱۳]. افزایش سطح اسید اوریک و AST را می توان با یکی از مکانیسم های سیلیمارین یعنی قابلیت آن در افزایش ستز پروتئین در بافت کبدی مرتبط دانست. در بررسی های انسانی مشخص شده است که سیلیمارین از طریق تحریک DNA پلیمراز A، باعث افزایش تشکیل ریبوزوم ها و ستز DNA و در نتیجه افزایش

در گروه کنترل با گروهی که فقط آفلاتوکسین به جیره آنها اضافه شده بود، تغییرات آنزیم های ALT و AST و همچنین تفاوت حضور و شدت یافته های آسیب شناختی چون میتوز، دژنرنسانس واکوئله، پرخونی و تجمع هتروفیل در این دو گروه را معنی دار ($p < 0.01$) نشان داد، در حالی که مقایسه حضور هیپرپلازی مجاری صفر اویک در این دو گروه تغییر معنی دار نداشت. در بررسی داده های مرتبط با آسیب و فعالیت کلیوی تغییر سطح اسید اوریک در این دو گروه معنی دار ($p < 0.01$) و در مورد مقایسه شاخص های تغییرات بافتی وجود پرخونی ($p < 0.05$) و افزایش سلول گلومرولی ($p < 0.01$) معنی دار ارزیابی گردید ولی تفاوت در حضور دژنرنسیون توبولی معنی دار نبود. در مجموع ارزیابی شاخص های بیوشیمیابی و بافتی بیانگر آن است که در شرایط این بررسی در یک دوره پرورشی آفلاتوکسین باعث ایجاد آسیب در کلیه و کبد شده است، اگر چه این ضایعات به حدی شدید نبوده اند که بتوانند تغییرات معنی دار در بررسی کالبدگشایی را ایجاد نمایند. فرناندز و همکاران در سال ۱۹۹۴ بیان داشتند که سطح ALT در سرم در جوجه های گوشتی تغذیه شده با جیره آلوهه به آفلاتوکسین تفاوتی ندارد در حالی که در مرغ های تخم گذار تفاوت دارد [۲۱]. دیگر مولفان کاهش در محتوای سرم ALT را به دلیل مسمومیت AFB در جوجه ها گزارش کردند [۲۲، ۲۳].

جهت بررسی اثر تجویز سیلیمارین بر کنترل آسیب های ناشی از آفلاتوکسین نتایج یافته های گروه ۴ که علاوه بر آفلاتوکسین 800 mg به ازای هر کیلوگرم وزن بدن سیلیمارین دریافت نموده بودند با نتایج حاصل در گروه ۲ که فقط آفلاتوکسین به جیره آنها اضافه شده بود مقایسه شدند. بررسی شاخص های بیوشیمیابی مرتبط با کبد نشان داد که تغییر سطح آنزیم های ALT و AST معنی دار بوده است ($p < 0.01$). اما بررسی یافته های آسیب شناسی مرتبط با این عضو اگر چه کاهش در شدت و فراوانی ضایعات در بافت کبد را نشان می داد (جدول شماره ۲ و شکل شماره ۱)، ولی این تغییرات به جز در خصوص دژنرنسانس واکوئله ($p < 0.01$) معنی دار نبود. تغییرات در سطح اسید اوریک به عنوان شاخص بیوشیمیابی آسیب و فعالیت کلیه در طیور در مقایسه بین گروه



اساس یافته‌های این بررسی می‌توان توصیه نمود در دوره کوتاه پرورشی و مسمومیت با دوز کم آفلاتوکسین، تشخیص اثرات ناشی از آفلاتوکسین و یا بررسی اثر سیلیمارین بر این ضایعات، بیشتر به یافته‌های بیوشیمیایی توجه شود.

در جمع‌بندی موارد مشروحه فوق، با توجه به اینکه سیلیمارین بر بافت‌ها اثر سویی نداشته و قادر به کاهش آسیب‌های ناشی از آفلاتوکسین نیز است و هم‌چنین با در نظر داشتن گستره آسیب‌های اقتصادی و بهداشتی ناشی از آفلاتوکسین در ارتباط با جامعه انسانی و صنعت طیور، که در ایران نیز از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است می‌توان این ماده را به عنوان کنترل‌کننده اثرات سوء ناشی از آفلاتوکسین معرفی نمود. قیمت مناسب این عصاره گیاهی، در دسترس بودن و گستره وسیع رویش آن در ایران به توجیه اقتصادی بهره‌گیری از این گیاه در این راستا کمک می‌نماید.

تولید پروتئین می‌شود [۲۴]. لذا با توجه به این نتایج می‌توان چنین اظهار داشت که در شرایط این بررسی مصرف این دوز از سیلیمارین در یک دوره پرورشی ۴۲ روزه بر تغییرات بافتی ارگان‌های بررسی شده، اثر سویی نداشته است.

از دیگر مواردی که می‌توان در بررسی نتایج این مطالعه به آن اشاره نمود، مقایسه نتایج حاصل از روش‌های مختلف ارزیابی به کار رفته در این تحقیق است، که در بررسی‌های قبلی وجود نداشته است. با توجه به نتایج می‌توان چنین اذعان داشت که در اکثر موارد سطح معنی‌داری در روش ارزیابی شاخص‌های بیوشیمیایی بیشتر از روش هیستوپاتولوژیک و کالبدگشایی بوده است، که علت این مسئله را می‌توان با دوره پرورشی و دوز آفلاتوکسین مرتبط دانست به نحوی که فرست و حدت در این دوره پرورشی به آن اندازه نبوده است که اختلاف تظاهرات بافتی به سطح معنی‌داری برسند، لذا بر

منابع

- Gray D. Osweiler. "mycotoxin" in Toxicology. Williams and Wilkins. 1993; 29: 416 - 420.
- Arafa AS, R. J. Bloomer, H. R. Wilson, C. F. Simpson, and R. A. Harms. 1981. Susceptibility of various poultry species to dietary aflatoxin. Br. Poult. Sci. 22; 431 - 436.
- Doerr JA, WE. Huff, C. J. Wabeck, G. W. Chaloupka J. D. May, and J. W. Merkely. 1983. Effects of low-level chronic aflatoxicosis in broiler chickens. Poult. Sci. 62: 1971 - 1977.
- Konnie H. plumlee "Mycotoxin" in Clinical Veterinary Toxicology. Mosby. an Affiliate of Elsevier. 2003; 23: 231 - 235.
- Frank J, pattison M, Alexander D, Faragher T. "aflatoxin" in poultry disease. F. T. W. bailliere Tindall. 2002; 221 - 222.
- Micco C., M. Miraglia, R. Onori, C. Bera, A. Mantovani, A. Ioppolo, and D. Stasolla. 1988. Long-term administration of low dose of mycotoxins to poultry. 1. Residues of aflatoxin B1 and its metabolites in broilers and laying hens. Food Addit. Contam. 5: 303-308.
- Magliulo E., P. G. Carosi, L. Minoli, and S. Gorini. 1973. Studies on the regenerative capacity of the liver in rats subjected to partial hepatectomy and treated with silymarin. Arzneimittelforschung 23: 161 - 167.
- Luper, S. 1998. A review of plants used in the treatment of liver disease; Part I. Altern. Med. Rev. 3: 410 - 421.
- Rastogi R, Srivastava AK, Rastogi AK. Long term effect of aflatoxin B1 on lipid peroxidation in rat liver and kidney. Effect of picroliv and silymarin. Phytother Res. 2001; 1 (5): 307-310.
- Kolosova AY, Shim WB, Yang ZY, Eremin SA, Chung DH. Direct competitive ELISA based on a monoclonal antibody for detection of aflatoxin B1. Stabilization of ELISA kit components and application to grain samples. Anal Bioanal Chem. 2006 Jan; 384 (1): 286-94. Epub

- 2005 Oct 28.
- 11.**Zheng Z, Humphrey CW, King RS, Richard JL.Validation of an ELISA test kit for the detection of total aflatoxins in grain and grain products by comparison with HPLC. *Mycopathologia*. 2005 Feb; 159 (2): 255 - 63.
- 12.**Makarananda K, Weir LR, Neal GE.Competitive ELISA.*Methods Mol Biol.* 1998; 80: 155 - 60.
- 13.**Tedesco D, LSteidler R, Galletti S, Tameni M, Sonzogni O.Efficacy of silymarin-phospholipid complex in reducing the toxicity of aflatoxin B1 in broiler chicks. *poultSci.* 2004; 83 (11): 1839 - 1843.
- 14.**Pratt PW: Laboratory Procedures for Veterinary Technicians, 3rd ed. Philadelphia, Mosby, 1996, pp. 98 - 99.
- 15.**Stockham SL, Scott MA: Fundamentals of Veterinary Clinical Pathology. Ames, Iowa State University Press, 2002, pp. 434-459.
- 16.**Campbell, TW: Avian Hematology and Cytology. Ames, IA, Iowa State University Press, 1997.
- 17.**Fudge AM: Avian Clinical Pathology, Hematology and Chemistry, In Altman, Clubb, Dorrestein, Quesenberry (eds.): Avian Medicine and Surgery, WB Saunders, Philadelphia, 1997, pp: 142-157.
- 18.**Bain PJ: Liver. In: Latimer KS, Mahaffey EA, Prasse KW: Duncan and Prasse's Veterinary Laboratory Medicine: Clinical Pathology, 4th ed. Ames, Iowa State Press, 2003, pp: 193-214.
- 19.**Pratt PW: Laboratory Procedures for Veterinary Technicians, 3rd ed. Philadelphia, Mosby, 1996, pp: 98 - 99.
- 20.**Stockham SL, Scott MA: Fundamentals of Veterinary Clinical Pathology. Ames, Iowa State University Press, 2002, pp: 434 – 459.
- 21.**Fernandez, A., M. T. Verde, M. Gascon, J. Ramos, J. Gomez, D. F. Luco, and G.Chavaz. 1994. Variations of clinical biochemical parameters of laying hens and broiler chickens fed aflatoxin-containing feed. *Avian Pathol.* 23: 37-47.
- 22.**Stanley, V. G., R.Ojo, S. Woldsenbet, and D. H. Hutchinson. 1993. The use of *Sacchromyces cerevisiae* to suppress the effects of aflatoxicosis in broiler chicks. *Poult. Sci.* 72: 1867 - 1872.
- 23.**Valdivia, A. G., A. Martinez, F. J. Damian, T. Quezada, R. Ortiz, C. Martinez, J. Llamas, M. L. ROdiguez, L. Yamamoto, F. Jaramillo, M. G. Loarca-Pina, and J. L. Reyes. 2001. Efficacy of N-acetylcysteine to reduce the effects of aflatoxin B1 intoxication in broiler chickens. *Poult. Sci.* 80: 727-734.
- 24.**Sonnenbichler J, Goldberg M, Hane L, et al. Stimulatory effect of silibinin on the DNA synthesis in partially hepatectomized rat livers, non-response in hepatoma and other malignant cell lines. *Biochem Pharmacol.* 1986; 35; 538 - 541.

