

اثر افزودن سطوح پایین آفلاتوکسین B1 در جیره بر عملکرد و میزان فعالیت آنزیم‌های خون در جوجه‌های گوشتی

حسن کرمانشاهی^۱، محمدرضا اکبری^۱ و نظر افضلی^{۲*}

چکیده

به منظور بررسی اثر حضور جهار هفته‌ای سطوح پایین آفلاتوکسین B1 در جیره بر عملکرد جوجه‌های گوشتی، آزمایشی در قالب طرح بلوک‌های کامل تصادفی با ۴ تیمار و ۴ بلوک انجام شد. تعداد ۱۱۲ قطعه جوجه یکروزه نر گوشتی سویه تجاری Cobb ۵۰۰ به ۱۶ گروه ۷ قطعه‌ای با میانگین وزنی یکسان تقسیم شدند. تیمارها شامل سه سطح آفلاتوکسین B1 در جیره (۰/۰۴، ۰/۰۸ و ۰/۰۲) قسمت در میلیون) همراه با یک گروه شاهد (فاقد آفلاتوکسین) بود. وزن کشی به صورت هفتگی انجام شد. در سنین ۷، ۱۴، ۲۱ و ۲۸ روزگی از هر واحد یک جوجه ضمن ایجاد برش در سیاه‌رگ گردنی جهت خونگیری، کشته شد و اندام‌های مختلف به صورت جداگانه توزین گردید. وجود آفلاتوکسین B1 در جیره به طور معنی داری سبب کاهش مصرف خوراک و اضافه وزن در سن ۲۸ روزگی گردید ($p < 0.05$). در پایان هفته چهارم، وزن کبد به طور معنی داری افزایش یافت ($p < 0.05$). وزن مغز در پایان هفته‌های اول و چهارم به طور معنی داری ($p < 0.05$) تحت تأثیر تیمار قرار گرفت (در هفته اول کاهش و در هفته چهارم افزایش یافت). آفلاتوکسین B1 سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های آسپاراتات آمینوترانسفراز (AST) و آلانین آمینوترانسفراز (ALT) و کاهش فعالیت آنزیم لاکتات دهیدروژنаз (LDH) در سرم گردید ($p < 0.05$). نتایج این پژوهش نشان داد که آفلاتوکسین B1 در کنار سایر اثرات منفی بر عملکرد، می‌تواند دارای آثار مضر بر مغز جوجه‌های گوشتی نیز باشد.

واژه‌های کلیدی: آفلاتوکسین B1، عملکرد، آنزیم‌های خون، وزن اندام‌های داخلی بدن، جوجه گوشتی

مقدمه

قارچ‌های تولید‌کننده آفلاتوکسین‌ها روى مواد مختلف و تحت شرایط گوناگون رطوبت، pH و درجه حرارت رشد و تکثیر می‌یابند. بیش از بیست مشتق آفلاتوکسینی وجود دارد و آفلاتوکسین B1 سمی‌ترین آنهاست (۱۳). در طول ۴۰ سال گذشته تحقیقات وسیعی در جهت تعیین آثار سمی

آفلاتوکسین‌ها از جمله مهم‌ترین مایکرتوکسین‌ها می‌باشند که به طور عمده توسط دو سویه قارچ آسپرژیلوس به نام‌های آسپرژیلوس فلاووس (Aspergillus flavus) و آسپرژیلوس پارازیتکوس (Aspergillus parasiticus) تولید می‌شوند (۲۲).

۱. به ترتیب استادیار و دانشجوی دکتری علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه فردوسی مشهد

۲. استادیار علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه بیرجند

آفلاتوکسین مورد نیاز جهت انجام این آزمایش با استفاده از کپک آسپرژیلوس پارازیتیکوس ۵۲۸۶ PTCC (سازمان پژوهش‌های علمی و صنعتی ایران، کرج) و طبق روش شاتول و همکاران (۲۲) تولید شد. بیش از ۸۰ درصد از آفلاتوکسین تولید شده توسط این کپک از نوع B1 است (۲۰). قارچ فوق ابتدا روی محیط کشت Potato dextrose agar کشت داده شد. سپس، کشت به دست آمده جهت تولید آفلاتوکسین به روی برنج استریل شده منتقل شد. جهت اندازه‌گیری غلظت آفلاتوکسین B1، از روش کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC) مطابق دستورالعمل AOAC استفاده گردید (۱). میزان فعالیت آنزیم‌های آسپارتات آمینوترانسفراز، آلانین آمینوترانسفراز و لاکتات دهیدروژناز موجود در سرم با استفاده از روش‌های رایج آزمایشگاهی تعیین گردید (۷).

دو نوع جیره آغازین و رشد برای دوره‌های صفر تا ۲۸ و ۲۸ تا ۴۲ روزگی با استفاده از جداول NRC به گونه‌ای متعادل گردید که کلیه احتیاجات را بر اساس توصیه NRC (۱۸) تأمین نمود (جدول ۱). تیمارها شامل سه سطح آفلاتوکسین در جیره (۰/۴، ۰/۸ و ۱/۲ میلی‌گرم در کیلوگرم) همراه با یک گروه شاهد (فاقد آفلاتوکسین) بود. جهت به دست آوردن غلظت‌های مورد نظر آفلاتوکسین در جیره، مقدار مناسب از مخلوط حاصل از کشت آفلاتوکسین بر روی برنج، جایگزین آرد برنج در جیره پایه گردید. اعمال تیمار از روز صفر تا روز ۲۸ انجام شد و از روز ۲۸ تا روز ۴۲ (پایان آزمایش) کلیه گروه‌ها جیره رشد فاقد آفلاتوکسین دریافت کردند.

وزن کشی به صورت هفتگی انجام شد. به منظور به حداقل رسانیدن اثر وزن محتويات دستگاه گوارش، ۴ ساعت قبل از هر وزن کشی مصرف خوراک قطع گردید. در زمان اعمال گرسنگی ۴ ساعته، مقدار غذای باقی مانده هر گروه اندازه‌گیری و برای تعیین غذای مصرفی هفتگی استفاده شد. در سنین ۱۴، ۲۱ و ۲۸ روزگی از هر تکرار یک جوجه با شرایط نزدیک به میانگین گروه انتخاب و پس از توزیع، ضمن ایجاد برش در

آفلاتوکسین‌ها بر انواع حیوانات آزمایشگاهی و مزرعه‌ای صورت گرفته است. از آثار اصلی آفلاتوکسین‌ها بر طیور به کاهش عملکرد، آسیب به کبد، اثرات منفی بر کیفیت لاشه و پوسته تخم مرغ، سرکوب سیستم ایمنی و سرطان‌زاوی اشاره شده است (۳). گزارش‌هایی مبنی بر تاثیر در افزایش وزن نسبی اندام‌هایی همچون کبد، کلیه، قلب، پیش‌معده، سنگدان، طحال و پانکراس در جوجه‌های گوشتی وجود دارد (۱۱ و ۱۴). هم‌چنین مشخص شده که آفلاتوکسین‌ها می‌توانند آسپارتات بعضی از آنزیم‌های موجود در سرم خون مانند آسپارتات آمینوترانسفراز، آلانین آمینوترانسفراز و لاکتات دهیدروژناز را که مرتبط با تخریب سلولی ناشی از آفلاتوکسیکوزیس هستند تحت تأثیر قرار دهند (۱۴). به نظر می‌رسد که آثار منفی آفلاتوکسین‌ها بر عملکرد جوجه‌های گوشتی، هم به میزان آفلاتوکسین و هم به مدت زمان قرار گیری در معرض آن بستگی دارد (۱۷). امروزه تمایل به شناخت اثرات حضور طولانی مدت سطوح پایین آفلاتوکسین‌ها در جیره حیوانات مزرعه‌ای بر عملکرد و تولیدات آنها در حال افزایش است (۸). هدف از انجام این آزمایش، بررسی اثر حضور چهار هفت‌های سطوح پایین آفلاتوکسین B1 در جیره غذایی، بر عملکرد آنزیم‌های خونی و وزن بعضی از اندام‌های داخلی بدن در جوجه‌های گوشتی بود.

مواد و روش‌ها

تعداد ۱۱۲ قطعه جوجه نر گوشتی یک روزه سویه تجاری Cobb 500 از یک واحد جوجه‌کشی در محل خریداری شد. جوجه‌ها پس از ورود به سالن توزین شده و به ۱۶ گروه ۷ قطعه‌ای با میانگین وزنی مشابه تقسیم شدند. گروه‌ها به صورت تصادفی به هر یک از ۱۶ واحد یک قفس ۴ طبقه تخصیص یافتند. دسترسی به آب و غذا در طول دوره آزمایش آزاد بود. روشنایی سالن به صورت مداوم و توسط لامپ‌های حرارتی ۴۰ واتی تأمین می‌شد. جهت تأمین حرارت مورد نیاز سالن از هیتر مجهز به ترموستات استفاده گردید.

جدول ۱. ترکیب مواد غذایی و مواد مغذی جیره‌های استفاده شده در طی دوره‌های آغارین و رشد

ماده غذایی(%)	آغازین (صفر تا ۲۸ روزگی)	رشد (۲۸ تا ۴۲ روزگی)
ذرت	۶۰/۶۴	۶۷/۴۴
کنجاله سویا٪۴۴	۳۴/۵۴	۲۹/۴۳
گلوتن ذرت	۱/۲۱	-
دی‌کلیسیم فسفات	۱/۴۸	۱/۰۴
سنگ آهک	۱/۱۶	۱/۲۴
مکمل ویتامینه و مواد معدنی ^۱	۰/۵	۰/۵
نمک	۰/۳۴	۰/۳۲
DL-متیونین	۰/۱۳	۰/۰۳
مقدار مواد مغذی محاسبه شده		
انرژی قابل سوخت و ساز(Kcal/Kg)	۲۸۵۰	۲۹۲۰
پروتئین خام(٪)	۲۰/۵	۱۸/۲
کلیسیم(٪)	۰/۹۱	۰/۸۲
فسفر قابل استفاده(٪)	۰/۴۱	۰/۳۲
آرژنین(٪)	۱/۳۴	۱/۱۸
لیزین(٪)	۱/۱	۰/۹۷
متیونین + سیستین(٪)	۰/۸۲	۰/۶۰
سدیم(٪)	۰/۱۵	۰/۱۴

۱. هر کیلوگرم مکمل دارای IU ۱۰۰۰۰۰۰ ویتامین A، IU ۳۰۰۰۰۰ ویتامین D3، IU ۲۰۰۰ ویتامین K، ۳۰۰ میلی‌گرم ویتامین B1، ۲۵۰ میلی‌گرم ویتامین B2، ۸۰۰ میلی‌گرم ویتامین B3، ۲۰۰۰ میلی‌گرم ویتامین B5، ۱۰۰۰ میلی‌گرم ویتامین B6، ۲ میلی‌گرم ویتامین B12، ۵۰ میلی‌گرم کولین کلراید، ۱۲/۵ گرم آنتی اکسیدان، ۱۰ میلی‌گرم منگنز، ۶ میلی‌گرم روی، ۴ میلی‌گرم آهن، ۰/۵ میلی‌گرم مس، ۵ میلی‌گرم منیزیم، ۱۰ میلی‌گرم پتاسیم، ۱۰ میلی‌گرم کбалت، ۱۰ میلی‌گرم سلنیم، و ۰/۰۵ میلی‌گرم ید بود.

دانخوری جداگانه وجود داشت. جهت تجزیه و تحلیل آماری داده‌ها از روش مدل‌های خطی عمومی (GLM) نرم افزار SAS استفاده شد. میانگین‌ها نیز با استفاده از آزمون چند دامنه‌ای دانکن مقایسه شدند (۲۱).

سیاهه‌گ گردنی جهت خونگیری، کشته شد. پس از باز نمودن حفره شکمی، اندام‌های مختلف شامل قلب، کبد، سنگدان، پیش‌معده، دئوندوم به همراه پانکراس، طحال، بورس فاپریسیوس و مغز خارج شده و به صورت جداگانه توزین شدند.

نتایج

نتایج مربوط به مصرف خوراک، افزایش وزن بدن و ضریب تبدیل در جوجه‌های گوشتی تغذیه شده با سطوح مختلف آفلاتوکسین B1 در جیره، در جدول ۲ آورده شده است.

آزمایش در قالب یک طرح بلوک‌های کامل تصادفی دارای ۴ تیمار و ۴ بلوک انجام شد. بلوک‌ها شامل طبقات ۱ تا ۴ یک قفس چهار طبقه بود که از نظر ارتفاع از سطح زمین با یکدیگر متفاوت بودند. در هر طبقه ۴ واحد مجزا با آبخوری و

جدول ۲. نتایج عملکرد جوجه های گوشتی تغذیه شده با سطوح مختلف آفلاتوکسین B1 در جیره غذایی

ضریب تبدیل (g/g)				افزایش وزن (g)				صرف خوراک (g)				آفلاتوکسین B1 (ppm)
۰ تا ۴۲ روزگی	۰ تا ۲۸ روزگی	۰ تا ۲۸ روزگی	۰ تا ۴۲ روزگی	۰ تا ۴۲ روزگی	۰ تا ۲۸ روزگی	۰ تا ۲۸ روزگی	۰ تا ۴۲ روزگی	۰ تا ۴۲ روزگی	۰ تا ۲۸ روزگی	۰ تا ۲۸ روزگی	۰ تا ۴۲ روزگی ^۱	
۱/۹۱ ^a	۱/۹۲ ^{ab}	۱/۹۲ ^a	۱۸۰۳ ^a	۹۸۹ ^a	۸۱۴ ^{ab}	۳۴۵۰ ^a	۱۸۹۱ ^a	۱۵۶۴ ^a	۰	۰	۰	
۱/۹۳ ^a	۲/۰۲ ^a	۱/۸۴ ^a	۱۷۸۶ ^a	۹۵۲ ^a	۸۳۴ ^a	۳۴۳۲ ^a	۱۹۲۳ ^a	۱۵۱۰ ^a	۰/۴	۰/۴	۰/۴	
۱/۹۴ ^a	۱/۹۳ ^{ab}	۱/۹۶ ^a	۱۷۶۶ ^a	۹۷۹ ^a	۷۸۷ ^{ab}	۳۴۴۲ ^a	۱۸۸۲ ^a	۱۵۴۳ ^a	۰/۸	۰/۸	۰/۸	
۱/۸۹ ^a	۱/۸۵ ^b	۱/۹۵ ^a	۱۶۷۳ ^a	۹۹۲ ^a	۶۸۰ ^b	۳۱۵۵ ^b	۱۸۳۲ ^a	۱۳۲۳ ^b	۱/۲	۱/۲	۱/۲	
۰/۰۲۷	۰/۰۳۸	۰/۰۵۶	۴۹/۷	۲۷/۳	۴۴/۶	۷۱/۴	۳۸/۷	۴۸/۹	±SEM	±SEM	±SEM	

در هر ستون، میانگین های با حروف غیر مشترک دارای تفاوت معنی دار می باشند ($p < 0.05$).

۱ فقط در ۰ تا ۲۸ روزگی از آفلاتوکسین B1 استفاده شده است.

جدول ۳. وزن نسبی اندامها (گرم در ۱۰۰ گرم وزن بدن) در جوجه های گوشتی تغذیه شده با سطوح مختلف آفلاتوکسین B1 در جیره غذایی

هفته چهارم (۲۸ روزگی)		هفته اول (۷ روزگی)		آفلاتوکسین B1 (ppm)
مغز (%)	کبد (%)	مغز (%)	کبد (%)	
۰/۲۵ ^b	۲/۵۴ ^b	۱/۰۲ ^a	۳/۴۵	۰
۰/۲۸ ^{ab}	۲/۵۴ ^b	۰/۹۸ ^{ab}	۳/۶۵	۰/۴
۰/۲۹ ^{ab}	۳/۲۰ ^a	۰/۸۷ ^{ab}	۳/۶۸	۰/۸
۰/۳۰ ^a	۳/۶۵ ^a	۰/۷۹ ^b	۳/۱۱	۱/۲
۰/۰۱۲	۰/۱۷۲	۰/۰۵۸	۰/۳۱۹	±SEM

در هر ستون، میانگین های با حروف غیر مشترک دارای تفاوت معنی دار می باشند ($p < 0.05$).

ضریب تبدیل های به دست آمده برای تیمارهای مختلف در دوره های صفر تا ۲۸ و صفر تا ۴۲ روزگی مشاهده نشد. در عین حال، مصرف آفلاتوکسین B1 در سطح ۱/۲ قسمت در میلیون منجر به بهبود معنی دار ضریب تبدیل در دوره ۲۸ تا ۴۲ روزگی گردید ($p < 0.05$).

وزن نسبی کبد و مغز (گرم به ازای ۱۰۰ گرم وزن بدن) در سنین ۷ و ۲۸ روزگی در جدول ۳ نشان داده شده است. تغذیه آفلاتوکسین B1 در سطح ۱/۲ قسمت در میلیون، منجر به افزایش معنی دار وزن نسبی کبد و مغز در سن ۲۸ روزگی گردید ($p < 0.05$). آفلاتوکسین B1 اثر معنی داری بر وزن نسبی

تغذیه آفلاتوکسین B1 در سطح ۱/۲ قسمت در میلیون، منجر به کاهش معنی دار ($p < 0.05$) مصرف خوراک و افزایش وزن در دوره صفر تا ۲۸ روزگی گردید. تفاوت بین تیمارها برای مصرف خوراک و افزایش وزن از سن ۲۸ تا ۴۲ روزگی (زمان دریافت جیره فاقد آفلاتوکسین) معنی دار نبود. هنگام در نظر گرفتن کل دوره (صفر تا ۴۲ روزگی)، مصرف خوراک در گروه مصرف کننده آفلاتوکسین B1 در سطح ۱/۲ قسمت در میلیون، به طور معنی داری کمتر از سایر گروه ها بود ($p < 0.05$). این کاهش در مصرف خوراک نتوانست میزان افزایش وزن در این دوره را تحت تأثیر قرار دهد. هیچ گونه تفاوت معنی داری در

جدول ۴. تغییرات ایجاد شده در فعالیت آنزیم‌های ALT، AST و LDH سرم در نتیجه داخل کردن آفلاتوکسین B1 در جیره غذایی

سن	آفلاتوکسین B1 (ppm)	آنزیم (U/I)		
روزگی ۲۸	روزگی ۲۱	روزگی ۱۴	روزگی ۷	
۲۱۳	۱۴۲ ^b	۱۴۵	۱۶۲	AST
۲۰۲	۱۴۵ ^{ab}	۱۴۳	۱۵۱	
۲۲۲	۱۵۹ ^{ab}	۱۴۵	۱۵۹	
۲۴۶	۱۷۹ ^a	۱۴۶	۱۶۹	
۲۲/۱	۱۰/۷	۶/۱	۸/۷	±SEM
۵۵	۵۷ ^b	۶۰	۶۳	ALT
۵۵	۵۹ ^{ab}	۶۰	۶۵	
۶۰	۶۱ ^{ab}	۵۹	۶۸	
۶۱	۶۴ ^a	۶۰	۶۶	
۲/۳	۱/۶	۱/۲	۳/۰	±SEM
۱۳۲۸ ^a	۱۵۱۴	۱۳۶۸	۱۷۷۰ ^a	LDH
۹۸۶ ^b	۱۳۸۸	۱۱۱۰	۱۶۴۷ ^{ab}	
۱۲۴۱ ^{ab}	۱۳۶۲	۱۲۸۹	۱۳۲۱ ^{ab}	
۹۴۹ ^b	۱۴۰۴	۱۰۷۴	۱۱۴۲ ^b	
۹۹/۱	۱۴۰/۹	۱۶۵/۹	۱۶۱/۴	±SEM

برای هر آنزیم، میانگین‌های قرار گرفته در هر ستون با حروف غیر مشترک دارای تفاوت معنی‌دار می‌باشند ($p < 0.05$).

بحث

کاهش در مصرف خوراک و افزایش وزن مشاهده شده در این آزمایش با نتایج گزارش شده توسط تیدیسکو و همکاران (۲۳) در استفاده از سطح $8/80$ قسمت در میلیون آفلاتوکسین B1 و همچنین نتایج لیدوکس و همکاران (۱۶) هنگام استفاده از سطح 4 قسمت در میلیون آفلاتوکسین B1، همخوانی دارد، ولی نتایج گزارش شده توسط ادینگتون و همکاران (۱۰) مبنی بر عدم تحت تأثیر قرار گرفتن مصرف خوراک را تأیید نمی‌کند. درسجانت‌لی و همکاران (۸) در مرور خود، اثرات سطوح پایین آفلاتوکسین‌ها در جیره غذایی طیور گوشتی را مورد توجه قرار داده و بیان داشته‌اند که کاهش رشد ناشی از حضور آفلاتوکسین در جیره می‌تواند هم با کاهش مصرف خوراک و هم با کاهش بازدهی تبدیل خوراک در ارتباط باشد. در این

کبد در سن ۷ روزگی نداشت ولی سطح $1/2$ قسمت در میلیون آن، منجر به کاهش وزن نسبی مغز در این سن گردید ($p < 0.05$). اثر سطوح مختلف آفلاتوکسین B1 در جیره بر وزن نسبی پیش‌مده، سنگدان، دئودنوم به همراه پانکراس، قلب، طحال و بورس فابریسیوس معنی‌دار نبود (اعداد نشان داده نشده‌اند). تغییرات ایجاد شده در فعالیت آنزیم‌های ALT، AST و LDH سرم در نتیجه داخل کردن آفلاتوکسین B1 در جیره، در جدول ۴ نشان داده شده است. حضور آفلاتوکسین B1 در جیره در سطح $1/2$ قسمت در میلیون سبب افزایش فعالیت آنزیم‌های سرمی ALT و AST در سن ۲۱ روزگی گردید ($p < 0.05$). افزودن آفلاتوکسین B1 به جیره غذایی در سطح $1/2$ قسمت در میلیون منجر به کاهش معنی‌دار فعالیت سرمی آنزیم LDH در اوآخر هفته‌های اول و چهارم گردید.

مایکوتوكسین‌های دیگری غیر از آفلاتوکسین B1 باشد که در کشت آسپرژیلوس پارازیتیکوس وجود داشته‌اند. در عین حال، بهمنظر درک بهتر آفلاتوکسین‌ها بر بافت عصبی و مغز در جوجه‌های گوشتی، به تحقیقات بیشتری نیاز است.

افزایش فعالیت آنزیم‌های AST و ALT در نتیجه افزودن آفلاتوکسین B1 به جیره، توسط دافلا و همکاران (۶) نیز گزارش شده است. در مقابله ادرینگتون و همکاران (۱۰) هنگام افزودن آفلاتوکسین به جیره، تغییری در فعالیت آنزیم‌های AST و ALT مشاهده نکردند. به طور کلی، AST و ALT آنزیم‌هایی هستند که مختص پلاسمما (سرم) نبوده، بلکه بیشتر درون سلول‌ها وجود دارند و در اثر آسیب دیدن سلول‌ها وارد پلاسمما می‌شوند (۵). یکی از دلایل افزایش فعالیت آنزیم‌های AST و ALT مشاهده شده در این آزمایش، می‌تواند آسیب به هپاتوسيت‌ها باشد. در همه بافت‌های بدن وجود دارد و مختص کبد نیست (۹). در این آزمایش آفلاتوکسین B1 سبب کاهش معنی دار فعالیت آنزیم LDH در سرم گردید. هاف و همکاران (۱۲) نیز کاهش LDH را در نتیجه افزودن آفلاتوکسین به جیره گزارش کردند. از سوی دیگر، کویست و همکاران (۱۹) و ادرینگتون و همکاران (۱۰) هیچ گونه تغییر معنی داری در فعالیت آنزیم LDH، ناشی از افزودن آفلاتوکسین به جیره مشاهده نکردند.

تشکر و قدردانی

هزینه انجام این طرح از بودجه قطب علمی گروه علوم دامی دانشکده کشاورزی دانشگاه فردوسی مشهد تامین شد که بدینوسیله از همکاران ارجمند در این قطب صمیمانه تشکر و قدردانی می‌شود.

آزمایش ضریب تبدیل خوراک تحت تأثیر تیمار نگرفت که مشابه با نتایج گزارش شده توسط ادرینگتون و همکاران (۱۰) بوده ولی یافته روزا و همکاران (۲۰) را تأیید نمی‌کند. به نظر می‌رسد کبد اولین اندامی است که تحت تأثیر مسمومیت با آفلاتوکسین قرار می‌گیرد (۱۷). افزایش وزن نسبی کبد در نتیجه مصرف آفلاتوکسین توسط کوبنا و همکاران (۱۵) و هاف و همکاران (۱۲) نیز گزارش شده است. یکی از دلایل این افزایش در وزن نسبی کبد می‌تواند به خاطر تجمع چربی در کبد باشد (۱۷). در آزمایش اخیر وزن نسبی مغز در نتیجه مصرف آفلاتوکسین B1 در سطح ۱/۲ قسمت در میلیون، در سن ۷ روزگی (۷ روز پس از اعمال تیمار) کاهش و در سن ۲۸ روزگی (۲۸ روز پس از اعمال تیمار) افزایش معنی‌داری را نشان داد. در ارتباط با اثر آفلاتوکسین‌ها بر بافت عصبی و مغز جوجه‌های گوشتی اطلاعات چندانی در دست نیست. به طور کلی پیشنهاد شده که آفلاتوکسین خود به تنها یک قادر به ایجاد ضایعات عصبی نمی‌باشد (۴). گرچه بیش از ۸۰ درصد آفلاتوکسین تولیدی توسط کپک آسپرژیلوس پارازیتیکوس از نوع B1 می‌باشد (۲۰)، احتمال حضور سایر ماکوتوكسین‌ها در مخلوط کشت این کپک بعید نیست. سیکلوپیازونیک اسید از جمله ماکوتوكسین‌هایی است که توسط بسیاری از گونه‌های آسپرژیلوس تولید می‌شود و می‌تواند سبب ایجاد ضایعات عصبی گردد (۲). هم‌چنین در نمونه تولیدی آفلاتوکسین B1 برای این آزمایش، حضور مقداری بسیار کم آفلاتوکسین B2، G1، و G2 نیز توسط آزمایشگاه تأیید شد که می‌تواند بعضی از نتایج این آزمایش را توجیه کند. لذا تغییرات مشاهده شده در وزن نسبی مغز در این آزمایش، ممکن است در ارتباط با

منابع مورد استفاده

- AOAC. Official Method 999.07 (2000). Aflatoxins and total aflatoxins in peanut butter, pistachio paste, fig paste and paprika powder. Immunoaffinity column-liquid chromatography with post-column derivatization. First action 1999. J. AOAC Int. 83: 320.
- Bryden, W. L. 1994. Neuromycotoxicoses in Australia. PP. 363-368. In: S. M. Colegate and P. R. Dorling (Eds.), Plant-Associated Toxins. CAB International, Wallingford, UK.
- Charmley, L. L., H. L. Trenholm and D. B. Prelusky. 1995. Mycotoxins: their origin, impact and importance; insight into common methods of control and elimination. PP. 41-63 In: T. Lyons and K. A. Jacques (Eds.),

- Biotechnology in the feed industry. Proceedings of alltech's 11th annual symposium.
- 4. Cole, R. J. 1986. Etiology of Turkey-"X" disease in retrospect: a case for involvement of cyclopiazonic acid. *Mycotoxin Res.* 2: 3-7.
 - 5. Coles, E. H. 1974. *Veterinary Clinical Pathology*. 2nd ed., W. B. Saunders Co., London.
 - 6. Dafalla, R., A. I. Yagi and S. E. I. Adam. 1987. Experimental aflatoxicosis in Hybro-type chicks: sequential changes in growth and serum constituents and histopathological changes. *Vet. Hum. Toxicol.* 29: 222-226.
 - 7. Darman Kave Research Laboratory. 2001. Isfahan, Iran.
 - 8. Dersjant-Li, Y., M. W. A. Versteegen and W. J. J. Gerrits. 2003. The impact of low concentrations of aflatoxin, deoxynivalenol or fumonisin in diets on growing pigs and poultry. *Nutr. Res. Rev.* 16: 223-239.
 - 9. Devlin, T. M. 2002. *Textbook of Biochemistry*. Wiley-Liss, New York, USA.
 - 10. Edrington, T. S., L. F. Kubena, R. B. Harvey and G. E. Rottinghaus. 1997. Enfluence of a superactivated charcoal on the toxic effects of aflatoxin or t-2 toxin in growing broilers. *Poult. Sci.* 76:1205-1211.
 - 11. Giroir, L. E., W. E. Huff, L. F. Kubena, R. B. Harvey, M. H. Elissalde, D. A. Witzel, A. G. Yersin and G. W. Ivie. 1991. The individual and combined toxicity of kojic acid and aflatoxin in broiler chickens. *Poult. Sci.* 70: 1351-1356.
 - 12. Huff, W. E., L. F. Kubena, R. B. Harvey, D. E. Corrier and H. H. Mollenhauer. 1986. Progression of aflatoxicosis in broiler chickens. *Poult. Sci.* 65: 1891-1899.
 - 13. Hussein, H. S. and J. M. Brasel, 2001. Toxicity, metabolism and impact of mycotoxins on humans and animals. *Toxicol.* 167: 101-134.
 - 14. Kubena, L. F., R. B. Harvey, W. E. Huff, D. E. Corrier, T. D. Phillips and G. E. Rottinghaus. 1990. Efficacy of a hydrated sodium calcium aluminosilicate to reduce the toxicity of aflatoxin and T-2 toxin.. *Poult. Sci.* 69:1078-1086.
 - 15. Kubena, L. F., R. B. Harvey, W. E. Huff, M. H. Elissalde, A. G. Yersin, T. D. Phillips and G. E. Rottinghaus, 1993. Efficacy of a hydrated sodium calcium aluminosilicate to reduce the toxicity of aflatoxin and diacetoxyscirpenol. *Poult. Sci.* 72:51-59.
 - 16. Ledoux, D. R., G. E. Rottinghaus, A. J. Bermudez and M. Alonso-Debolt. 1998. Efficacy of a hydrated sodium calcium aluminosilicate to ameliorate the toxic effects of aflatoxin in broiler chicks. *Poult. Sci.* 77:204-210.
 - 17. Leeson, S., G. Diaz and J. D. Summers. 1995. *Poultry metabolic disorders and mycotoxins*. University books, Guelph, Ontario, Canada.
 - 18. National Research Council. 1994. *Nutrient Requirement of Poultry*. 8th Revised ed., National academy press, Washington, DC.
 - 19. Quist, C. F., D. I. Bounous, J. V. Kilburn, V. F. Nettles and R. D. Wyatt. 2000. The effect of dietary aflatoxin on wild turkey poult. *J. Wildlife Dis.* 36: 436-444.
 - 20. Rosa, C .A. R., R. Miazzo, C. Magnoli, M. Salvano, S. M. Chiachiera, S. Ferrero, M. Saenz, E.C.Q. Carvalho and A. Dalcerio, 2001. Evaluation of the efficacy of bentonite from the south of argentina to ameliorate the toxic effects of aflatoxin in broilers. *Poult. Sci.* 80:139-144.
 - 21. SAS institute. 1985. *SAS Users Guide Statics*. Version 5 ed., SAS institute Inc., Cary, NC.
 - 22. Shotwell, O. L., C. W. Hesseltine, R. D. Stubblefield and W. G. Sorenson. 1966. Production of aflatoxin on rice . *Appl. Microbiol.* 14: 425-428.
 - 23. Tedesco, D., S. Steidler, S. Galletti, M. Tameni, O. Sanzogni and L. Ravarotto. 2004. Efficacy of silymarine-phospholipid complex in reducing the toxicity of aflatoxin B1 in broiler chicks. *Poult. Sci.* 83: 1839-1843.