



Research Article

The Effect of Bentonite and Aflatoxin Absorbing Compounds on the Liver and Blood Parameters of Ross Breed Broiler Chickens

Mahsa Moharerri, Reza Vakili*, Nafiseh Rahamanian Sharif Abad

Department of Animal Science, Kashmar Branch, Islamic Azad University, Kashmar, Iran

*Corresponding author: reza.vakili@iau.ac.ir

Received: 28 April 2024

Accepted: 1 July 2024

DOI: 10.60833/ascij.2025.1118471

Abstract

The purpose of this research was to investigate the effects of bentonite and some aflatoxin absorbing compounds on the liver and blood parameters in Ross broiler chickens. The experiment was conducted in the form of a completely randomized design using 280 one-day-old broilers in 7 treatments and 4 replications. The experimental treatments included 7 groups including the control sample and the sample containing corn contaminated with aflatoxin and treatments with different percentages of bentonite and other compounds. In three phases of 10, 24, and 42 days, one sample was randomly selected from each treatment, slaughtered, and blood sampling was done. Then, the level of liver enzymes, cholesterol, triglyceride, uric acid, and glucose were measured by an auto-analyzer and the livers were checked for damage. Results showed that the enzyme aspartate aminotransferase and trans amino and glucose had a significant difference ($p < 0.05$). No significant difference was observed in the factors of cholesterol, triglycerides, and uric acid. Liver in The second treatment (infected corn) suffered from inflammation, bleeding and necrosis in all three sampling periods, and the rest of the treatments except one sample in the fifth treatment (1.5% bentonite and 5% copper sulfate) were healthy at 42 days. In general, in this research, the greatest effect of bleeding and necrosis of the liver was observed in the second treatment containing contaminated corn, while in other treatments with processed bentonite, the positive effect of absorbing toxins by bentonite was observed.

Keywords: Bentonite, Aflatoxin, Liver damage, Blood parameters, Broilers.



مقاله پژوهشی

اثر بتونیت و ترکیبات جاذب آفلاتوکسین بر کبد و فرانسنجه‌های خونی جوجه‌های گوشته

نژاد راس

مهسا محمری، رضا وکیلی^{*}، نفیسه رحمانیان شریف‌آباد

گروه علوم دامی، واحد کاشمر، دانشگاه آزاد اسلامی، کاشمر، ایران

^{*}مسئول مکاتبات: reza.vakili@iau.ac.ir

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۳/۰۴/۱۱

تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۲/۰۹

DOI: 10.60833/ascij.2025.1118471

چکیده

هدف از این تحقیق، بررسی اثرات بتونیت و برخی ترکیبات جاذب آفلاتوکسین بر کبد و فرانسنجه‌های خونی در جوجه‌های گوشته نژاد راس بود. آزمایش در قالب یک طرح به صورت کاملاً تصادفی و با استفاده از ۲۸۰ قطعه جوجه گوشته یک روزه در هفت تیمار و چهار تکرار انجام شد. تیمارهای آزمایشی شامل ۷ گروه شامل نمونه شاهد و نمونه حاوی ذرت آلوده به آفلاتوکسین و تیمارهایی با درصدهای مختلف بتونیت و سایر ترکیبات بود. در سه فاز ۱۱، ۲۴ و ۴۲ روزگی از هر تیمار یک نمونه به صورت تصادفی انتخاب، کشتار و خون‌گیری و نمونه‌گیری از کبد انجام شد. سپس میزان آنزیم‌های کبدی و میزان کلسترول و تری‌گلیسرید و اوریک اسید و گلوکز توسط دستگاه اتوانالایزر اندازه‌گیری و کبدها از لحظه داشتن ضایعات بررسی شدند. نتایج نشان داد که آنزیم آسپارتات امینوتранسفراز و ترانس‌آمینو و گلوکز اختلاف معنی‌داری داشتند ($P < 0.05$). در فاکتورهای کلسترول و تری‌گلیسرید و اوریک اسید اختلاف معنی‌داری مشاهده نشد و همین طور بافت کبد در تیمار دوم (ذرت آلوده) در هر سه دوره نمونه‌گیری دچار التهاب و خونریزی و نکروز شده و بقیه تیمارها به جز یک نمونه در تیمار پنجم ($1/5$ آلوده) در هر سه دوره نمونه‌گیری دچار التهاب و خونریزی و نکروز شده و بقیه تیمارها به جز یک نمونه در تیمار پنجم ($1/5$ درصد بتونیت و 5 درصد سولفات مس) در ۴۲ روزگی سالم بودند. بطور کلی در این تحقیق بیشترین اثر خونریزی و نکروز کبد در تیمار دوم حاوی ذرت آلوده مشاهده شد که در سایر تیمارهای دارای بتونیت فرآوری شده اثر مثبت جذب سوم توسط بتونیت مشاهده شد.

کلمات کلیدی: بتونیت، آفلاتوکسین، آسیب‌های کبدی، فرانسنجه‌های خونی، جوجه‌های گوشته.

مقدمه

در ایران نیز به دلیل تنوع شرایط محیطی، زراعی و همچنین شرایط نامناسب ذخیره و حمل و نقل بهویژه برای محصول دانه ذرت کاملاً صادق می‌باشد. از میان انواع سموم قارچی شناخته شده، تعداد کمی از آن‌ها در صنعت مرغداری مطرح بوده که می‌توان به آفلاتوکسین‌ها، اکراتوکسین‌ها، تریکوتین‌ها،

با توجه به اهمیت منابع دامی در تغذیه انسان و مزایای تامین پروتئین از طریق فرآورده‌های دامی، لزوم توجه هرچه بیشتر به صنعت پرورش دام و طیور و عوامل موثر در آن، اجتناب ناپذیر می‌باشد. برطبق برآوردهای انجام شده، بیش از ۲۵ درصد غله دنیا به سموم قارچی شناخته شده آلوده هستند (۴). این امر

محصولات تا حمل و انبارداری قابل توصیه است و نیز برخی روش‌ها در مدیریت تغذیه مزارع پرورش دام و طیور کاربرد دارند (۱۳). اخیرا در خصوص رفع این مشکل، از مواد جذب کننده ختنی، به صورت تغذیه‌ای در جیوه غذایی جهت جدا کردن مایکوتوكسین‌ها و کاهش جذب آن‌ها از مجاری معده‌ای، روده‌ای (گوارشی)، استفاده کردند که باعث کاهش اثرات سمی در طیور و چهارپایان و خارج کردن این متابولیت‌های قارچی از داخل تولیدات حیوانات شده‌اند. روش‌های متنوعی جهت کترول و کاهش اثرات سموم قارچی از قبیل غیرفعال کردن سموم با میکروب یا دما، جداسازی فیزیکی مواد خوراکی آلوده، اشعه دادن، آمونیاکی کردن و تجزیه با اوzon وجود دارند ولی جهت استفاده کاربردی توسعه نیافته‌اند چرا که این روش‌ها نیاز به هزینه بالایی دارد (۱۴).

(۱۳). بنتونیت رسی آب زیادی جذب می‌کند و با افزایش تورم به ماده‌ای ژلاتینی تبدیل می‌شود که ذرات خوراک را به هم می‌چسباند و طبیعت خوراک پلت شده را بهبود می‌بخشد (۲۰). با افزودن رس‌ها و از جمله بنتونیت‌ها به خوراک طیور سرعت عبور مواد مغذی از دستگاه گوارش کاهش و بدین وسیله هضم و جذب مواد مغذی افزایش می‌یابد (۲۴). علاوه بر این، استفاده از بنتونیت باعث جذب فلزات سنگین، آفلاتوکسین، باکتری، عوامل سمی و ضد تغذیه‌ای می‌شود و میزان دسترسی آنها را برای جذب در دستگاه گوارش کاهش می‌دهد (۲۱). افزودن بنتونیت به جیوه، قابلیت هضم مواد مغذی و رشد در جوجه‌های گوشتی را بهبود می‌بخشد (۱۵). هدف از این مطالعه اثرات بنتونیت و برخی ترکیبات جاذب آفلاتوکسین بر کبد و فراسنجه‌های خونی جوجه گوشتی نژاد راس مورد بررسی قرار گرفت.

زرالون‌ها و سیترینین‌ها اشاره کرد. آفلاتوکسین بسیار سمی بوده و از بیشترین میزان بیماری‌زایی برخوردار می‌باشد که توسط آسپرژیلوس پارازیتیکوس و آسپرژیلوس فلاووس تولید می‌شوند. از جمله مهم‌ترین آفلاتوکسین‌ها، انواع G1، G2، B1 و ۲۵ بوده که سمی‌ترین آنها آفلاتوکسین B1 می‌باشد و این قارچ‌ها، قارچ غالب در دانه ذرت کپکزده می‌باشد (۱۷). کاهش میزان ویتامین D در فرم ۱/۲۵ دی هیدروکسی در گردش خون می‌تواند ناشی از مهار سنتز این هورمون در کبد باشد و کاهش ویتامین D در فرم ۱/۲۵ دی هیدروکسی در پلاسمای ممکن است ناشی از کاهش سنتز ۲۵ دی هیدروکسی ویتامین D در کبد و یا کاهش سنتز ۲۵ و ۱ دی هیدروکسی ویتامین D در کلیه باشد (۱۸). برای مقابله با اثرات مخرب مایکوتوكسین‌ها تاکنون روش‌های مختلفی ارائه شده است که برخی از آنها برای مراحل برداشت مطمئن‌ترین روش برای کاهش اثرات سموم قارچی، افزودن مواد جاذب به خوراک‌های آلوده، جهت پیوند با سموم قارچی و کاهش جذب آنها از دستگاه گوارش می‌باشد. عملده‌ترین این مواد شامل بنتونیت‌ها، زئولیت‌ها، آلومینوسیلیکات‌ها و گلوكومانان‌های حاصل از مخمرها می‌باشد که به صورت تجاری در دسترس می‌باشند (۱۱). میزان اتصال سموم به ترکیبات فوق به طور قابل ملاحظه‌ای متغیر می‌باشد. بعضی از این مواد از قبیل مواد رسی، تنها با آفلاتوکسین‌ها اتصال ایجاد نموده و سموم دیگر را در دستگاه گوارش بدون تغییر باقی می‌گذارند ولی بعضی از این مواد از جمله دیواره سلولی مخمر یا همان گلوكومانان استریفیه شده بر علیه محدوده وسیعی از سموم قارچی مؤثر می‌باشد (۲). بنتونیت ماده‌ای معدنی از دسته رس‌ها یا شبکه‌های محدوده کانی‌های متورم شونده تشکیل شده است که عموماً حاوی مونتموریلونیت و به مقدار کم بیدلیت است

هفته اول روزانه دو مرتبه آب آبخوری‌ها تعویض و فضولات داخل سینی‌های دانخوری تخلیه و دان تازه در سینی‌ها ریخته شد. از هفته دوم تا آخر دوره روزانه سه مرتبه آب آبخوری‌ها تعویض و دان به دانخوری‌ها اضافه شد. آب و غذا به صورت آزاد در دسترس جوجه‌ها قرار داده شد. برنامه واکسیناسیون با توجه به توصیه دامپرشک اجرا شد (جدول ۱). جهت مصرف بهتر واکسن‌های آشامیدنی حدود ۱/۵-۲ ساعت قبل از تجویز آنها، آب آشامیدنی جوجه‌ها قطع می‌شد و سپس محلول واکسن و آب در اختیار جوجه‌ها قرار می‌گرفت. به منظور تهیه نمونه خون، در انتهای ۱۱، ۲۶ و ۴۲ روزگی و پس از ۸ ساعت گرسنگی از هر تکرار ۱ قطعه جوجه با میانگین وزنی مشابه، انتخاب شدند و به کمک سرنگ‌های ۲ میلی لیتری از ورید بال پرندۀ، نمونه خون تهیه و جهت تعیین مقدار گلوکر، تری گلیسرید، کلسیم، فسفر، اسید اوریک و کلستروول وسدیم و پتاسیم و آنزیم‌های کبدی به آزمایشگاه فرستاده شد. بعد از خوگیری از تمام نمونه‌ها که از هر تکرار یک نمونه گرفته شد، لوله‌ها را داخل داستگاه سانتریفیوژ گذاشتند و به مدت ۱۰ دقیقه در دور ۳۰۰۰ قرار داده و پس از گذشت زمان و تمام شدن کار دستگاه با نوک سمپلر لخته چسبیده شده به دیوار لوله‌ها رو جدا کرد و بعد سرم هارو از داخل لوله با سمپلر تخلیه کرده و داخل میکروتیوب ریخته و بلا فاصله داخل یخ قرار داده تا سرم‌ها فاسد نشوند. سپس این سرم‌ها را در داخل دستگاه اتوآنالایزر مدل Biosystem A. قرار داده شد (۲).

کشتار و تجهیز لاشه: در روزهای ۱۱، ۲۶ و ۴۲ پرورش مرغ، از هر قفس ۱ قطعه جوجه که نزدیک به میانگین کل قفس بودند انتخاب و ذبح گردید. پس از کشتار پوست را جدا کرده و تک تک اجزاء و بافت‌ها را جدا کرده و بوسیله ترازوی ۰/۱ وزن گیری شدند و بصورت درصدی از کل وزن بدن ثبت گردید و

مواد و روش‌ها

تهیه جیره‌های آزمایشی: جیره‌های غذایی برای دوره‌های مورد بررسی ۱۰، ۲۶ و ۴۲ بر اساس احتیاجات غذایی جوجه‌های گوشتی NRC (۱۹۹۴) تهیه و تنظیم گردید (۱۳). میزان آفلاتوکسین در جیره شاهد پایین تر از حد قابل تشخیص آن (کمتر از یک میکروگرم در هر کیلوگرم جیره) بود. دانه ذرت کپک زده از کارخانجات محلی خوراک دام تهیه و به منظور افزایش رشد کپک، به مدت دو ماه در رطوبت نسبی ۲۰ درصد ذخیره و سپس جهت توقف رشد کپک، به طور کامل خشک گردید. جیره‌های غذایی حاوی ذرت کپک زده یا آفلاتوکسین با جایگزینی ذرت آلوده به قارچ با ذرت سالم تهیه گردید. جهت اجرای آزمایش تعداد ۲۸۰ قطعه جوجه گوشتی نر یک روزه سویه راس ۳۰۸ از شرکت مرغ فریمان خریداری شد و در یک طرح آزمایشی با ۷۷ تیمار شامل: (۱) جیره بدون آفلاتوکسین (گروه شاهد)، (۲) جیره شاهد به همراه ذرت آلوده به آفلاتوکسین (۳) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت (۴) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد زغال فعال (۵) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ۰/۵ درصد سولفات مس (۶) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت + دیواره سلولی مخمر (۷) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت فرآوری شده با سولفات مس + ۷۵ درصد زغال فعال + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر تهیه گردید. جوجه‌ها پس از ورود به سالن و توزین به ۲۸ گروه ۱۰ قطعه‌ای با میانگین وزنی مشابه تقسیم و در داخل پن‌ها قرار داده شدند. جیره‌های مربوط به هر واحد آزمایشی در سینی‌های مخصوص دانخوری ریخته شد و این سینی‌ها در پن‌های مربوط به خود گذاشته شدند. در

به قطر ۵ میکرون تهیه شده و با روش هماتوکسیلین-اوزین جهت آزمایش‌های هیستوپاتولوژیک رنگ-آمیزی شدند (۷).

تجزیه و تحلیل آماری: طرح آزمایشی مورد استفاده در این تحقیق کاملاً تصادفی و به هر تیمار ۳ تکرار اختصاص داده شد. تجزیه و تحلیل داده‌ها با استفاده از نرم‌افزار آماری SAS و به روش آنالیز مدل‌های خطی و مقایسه میانگین به روش دانکن انجام گرفت

بوسیله فرمول درصد وزن هریک از اجزاء اندازه‌گیری شد. در مرحله کشتار و تجزیه لشه، پس از وزن‌گیری کبد با ترازوی ادرصد گرمی، قطعه‌ای از کبد به اندازه ۲۶۲ سانتی متر جدا شد و در فرمالین ۱۰ درصد به مدت ۲۴ ساعت قرار گرفت و بعد از گذشت ۱ روز دوباره فرمالین را عوض کرده و در فرمالین ۱۰ درصد مجدد قرار داده شد، سپس قطعاتی از بافت‌های پایدار شده انتخاب و پس از برش دادن و گذراندن مراحل آماده سازی بافته و تهیه بلوك‌های پارافینی، مقاطعی

جدول ۱- برنامه واکسیناسیون جوجه‌های گوشتی در دوره پرورش

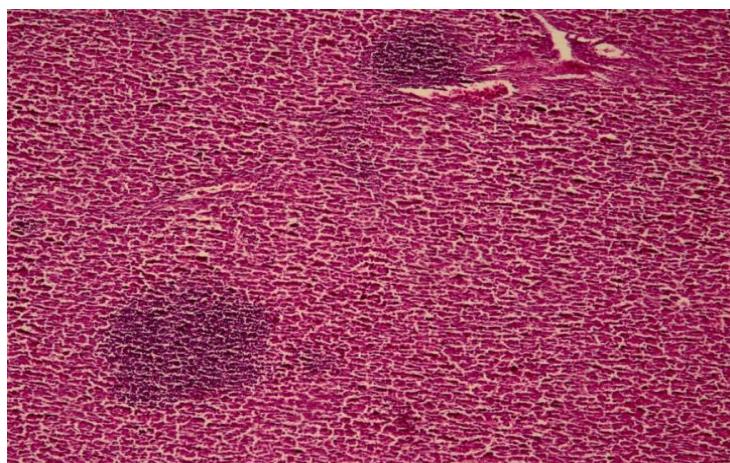
Table 1- Vaccination schedule for broiler chickens during the breeding period

Type of vaccine	Prescription age	Vaccination method
Bronchitis	3 days old	Eye
Newcastle Oily	3 days old	Injection
Oily flu	3 days old	Injection
Newcastle B1	9 days old	Beverage
Gambro	12 days old	Beverage
Bronchitis	16 days old	Eye

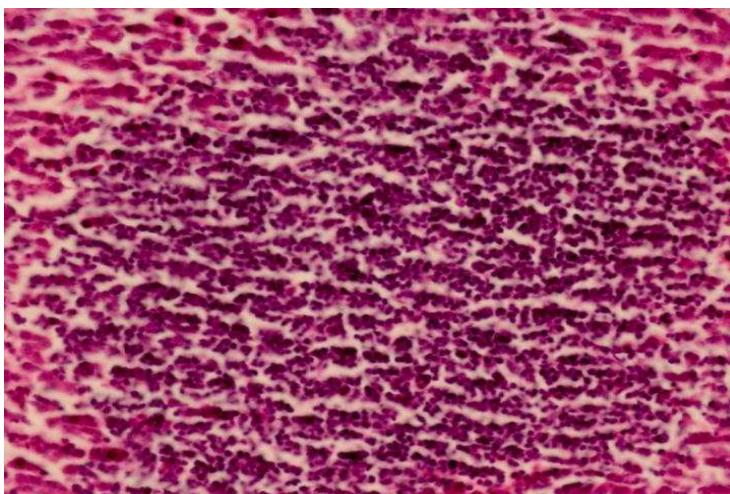
نتایج

تیمار دوم نکروز یا مرگ سلول‌های کبدی با فقدان هسته‌های آن و تغییرات هسته در آنها مشاهده شده که بیشترین و شدیدترین حالت در روز ۴۲ روزگی بوده است (شکل‌های ۱ تا ۵). نتایج حاصل از بررسی فاکتورهای خونی کلسیم و گلوکز در جداول ۲ و ۳ نشان داده شده است. جدول ۳ تا ۸ به ترتیب اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت تری‌گلیسرید، کلسترول، آنزیمهای AST، ALT، و اسید اوریک پرنده در دوره‌ای مختلف پرورش را نشان می‌دهند.

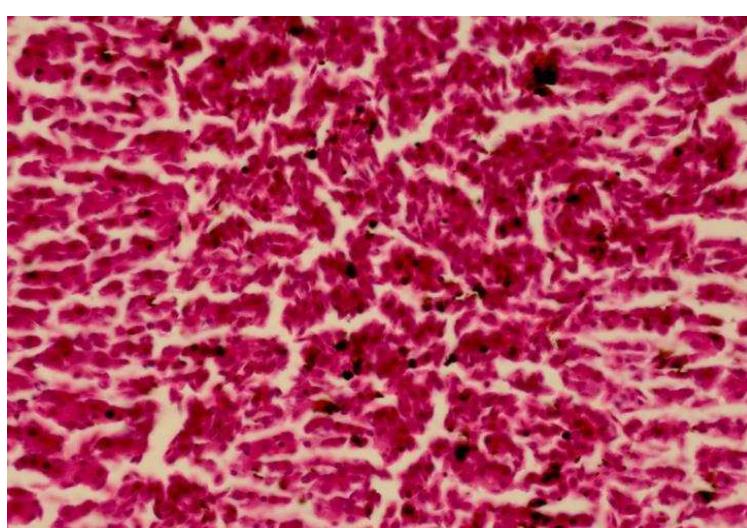
در بررسی بافت کبد از نظر ظاهری، اندازه کبد و نوزن کبدها در گروه‌های مورد مطالعه به جزء گروه ۲ که شامل سم آفلاتوکسین B1 بوده تفاوت قابل توجهی با یکدیگر نداشتند. در سن ۱۱ روزگی و ۲۴ روزگی و ۴۲ روزگی پرورش، کبد تیمار دوم که جیره غذایی حاوی آفلاتوکسین B1 بوده و هیچ گونه جاذب آفلاتوکسین در جیره نبوده، کانون‌های خونریزی شدید در بافت کبد و آسیب سلولی کبدی یا دژنراسیون و التهاب شدید سلول‌ها دیده شده همچنین واکوئل‌های توخالی در داخل سلول‌های کبدی مشاهده شد. در سن ۲۴ روزگی و ۴۲ روزگی در



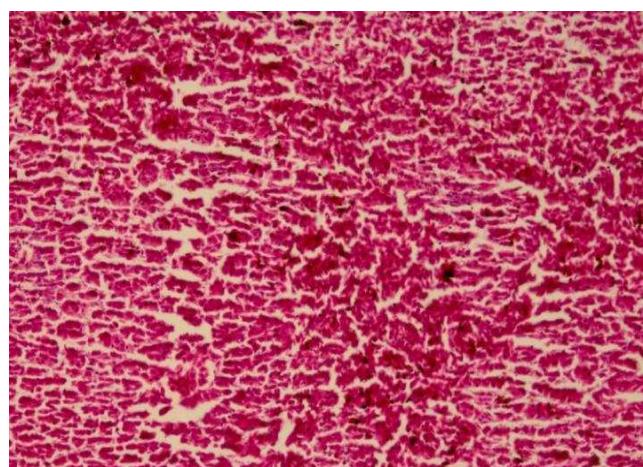
شکل ۱- نفوذ سلول‌های لنفوسيت به صورت ۲ کانون با اندازه‌های مختلف در بافت کبد در گروه ۲ تیمار آفلاتوكسین در روز ۴۲ روزگی
Fig. 1. Lymphocyte infiltration in the form of 2 foci with different sizes in the liver tissue in group 2 of aflatoxin-containing treatment on day 42 of age



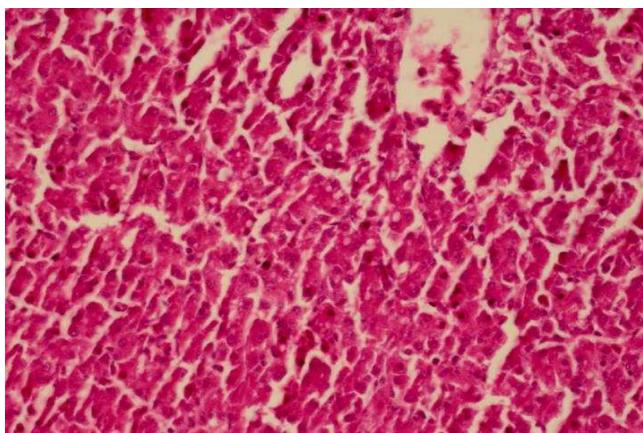
شکل ۲- جایگزینی لنفوسيت‌ها در نواحي نکروزی در تیمار ۲
Fig. 2. Replacement of lymphocytes in necrotic areas in treatment 2



شکل ۳- خونریزی شدید و نکروز سلول‌های کبدی در بافت کبد در تیمار ۲ در روز ۴۲ روزگی
Fig. 3. Severe hemorrhage and necrosis of liver cells in liver tissue in treatment 2 at 42 days of age



شکل ۴- خونریزی در بافت کبد، در بخشی از مناطق هسته از سلول خارج شده و در یک ناحیه کوچک جمع شده در تیمار ۲ در ۲۴ روزگی
Fig. 4. Hemorrhage in liver tissue, in part of the nuclear regions removed from the cell and concentrated in a small area in treatment 2 at 24 days of age



شکل ۵- آسیب سلول‌های کبدی با واکوئل‌های روشن در داخل سیتوپلاسم سلول‌های کبدی در تیمار ۲ در سن ۱۱ روزگی
Fig. 5. Hepatocyte damage with bright vacuoles within the cytoplasm of hepatocytes in treatment 2 at 11 days of age.

جدول ۲- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوكسین B1 بر میزان غلظت کلسیم پرنده در دوره‌های مختلف پرورش

Table 2. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on the calcium concentration of birds in breeding periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1 (Beginning)	1.22 ^a	1.14 ^a	1.22 ^a	1.19 ^a	1.18 ^a	1.22 ^a	1.22 ^a	0.097	0.995
Phase 2 (Growth)	1.21 ^a	1.07 ^c	1.21 ^{ab}	1.06 ^{cd}	1.09 ^{abc}	1.09 ^{abc}	0.93 ^d	0.227	0.00
Phase 3 (Final)	1.31 ^a	1.22 ^b	1.23 ^b	1.23 ^b	1.26 ^{ab}	1.21 ^{bc}	1.15 ^c	0.014	0.00

حروف مختلف در هر ردیف نشان دهنده اختلاف میانگین‌ها در سطح احتمالی ۵٪ می‌باشد. تیمار عبارتند از (۱) جیره بدون آفلاتوكسین (گروه شاهد؛ (۲) جیره شاهد به همراه ذرت آلوده به آفلاتوكسین (۳) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت (۴) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ۷۵ درصد زغال فعال (۵) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ۰/۵ درصد سولفات مس (۶) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر (۷) جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت فرآوری شده با سولفات مس + ۷۵ درصد زغال فعال + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر می‌باشد.

Different letters in each row indicate the difference between the means at the 5% probability level. Treatments were (1) aflatoxin-free diet (control group); (2) Control diet with aflatoxin-contaminated corn (3) Control diet + aflatoxin-contaminated corn + 1.5% bentonite (4) Control diet + aflatoxin-contaminated corn + 1.5% bentonite + 75% activated charcoal (5) Control diet + aflatoxin-contaminated corn + 1.5% bentonite + 0.5% copper sulfate (6) Control diet + aflatoxin-contaminated corn + 1.5% bentonite + 1% yeast cell wall (7) Control diet + aflatoxin-contaminated corn + 1.5% bentonite processed with copper sulfate + 75% activated charcoal + 1% yeast cell wall.

جدول ۳- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت گلوکز پرنده در دوره‌های مختلف پرورش

Table 3. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on the glucose concentration of birds in different breeding periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1	251.09 ^a	262.27 ^a	265.09 ^a	233.81 ^a	256.12 ^a	243.25 ^a	238.69 ^a	7.651	0.073
Phase 2	229.09 ^b	243.41 ^{ab}	242.04 ^{ab}	247.79	266.87 ^a	269.68 ^a	251.13 ^{ab}	7.93	0.027
Phase 3	223.94 ^{ab}	216.88 ^{ab}	222.71 ^{ab}	222.71 ^{ab}	212.38 ^{ab}	207.59 ^b	237.75 ^a	6.080	0.022

جدول ۴- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت تری‌گلیسرید پرنده در دوره‌های مختلف پرورش

Table 4. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on bird triglyceride concentration in different rearing periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1	46.67 ^b	58.88 ^b	57.60 ^{ab}	103.97 ^{ab}	134.19 ^{ab}	58.31 ^a	72.08 ^{ab}	18.24	0.028
Phase 2	58.23 ^{ab}	70.52 ^a	39.35 ^{bc}	47.96 ^{abc}	31.70 ^{bc}	31.17 ^a	65.37 ^a	5.46	0.000
Phase 3	64.33 ^a	28.71 ^a	70.67 ^a	54.48 ^a	40.21 ^a	35.60 ^a	57.94 ^a	13.97	0.319

جدول ۵- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت کلسترول پرنده در دوره‌های مختلف پرورش

Table 5. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on bird cholesterol concentration in breeding periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1	161.61 ^{ab}	159.8 ^{ab}	136.05 ^b	155.05 ^{ab}	183.64 ^a	158.22 ^{ab}	144.88 ^{ab}	9.831	0.073
Phase 2	134.12 ^a	141.86 ^a	131.27 ^a	126.74 ^a	133.34 ^a	106.87 ^a	162.70 ^a	12.83	0.170
Phase 3	131.55 ^a	135.31 ^a	129.98 ^a	131.34 ^a	129.98 ^a	131.34 ^a	133.83 ^a	8.55	0.985

جدول ۶- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت AST پرنده در دوره‌های مختلف پرورش

Table 6. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on bird AST concentration during breeding periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1	233.41 ^a	246.30 ^a	214.88 ^b	217.07 ^a	244.12 ^a	214.71 ^a	207.97 ^a	10.76	0.099
Phase 2	190.99 ^a	236.75 ^a	245.38 ^a	245.52 ^a	235.30 ^a	246.61 ^a	246.06 ^a	17.69	0.118
Phase 3	301.78 ^a	315.86 ^a	337.87 ^a	287.53 ^a	256.71 ^a	331.85 ^a	307.82 ^a	37.75	0.776

جدول ۷- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت ALT پرنده در دوره‌های مختلف پرورش

Table 7. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on bird ALT concentration during breeding periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1	92.01 ^{abc}	98.27 ^a	81.91 ^{abc}	78.39 ^{ab}	96.47 ^{ab}	79.27 ^{abc}	73.37 ^{bc}	4.14	0.001
Phase 2	44.45 ^a	42.69 ^a	46.66 ^a	43.01 ^a	40.78 ^a	39.33 ^a	43.72 ^a	3.47	0.818
Phase 3	16.01 ^a	18.60 ^a	18.82 ^a	23.66 ^a	21.71 ^a	21.57 ^a	18.52 ^a	4.17	0.879

جدول ۸- اثر جاذب‌های مختلف آفلاتوکسین B1 بر میزان غلظت اوریک اسید پرنده در دوره‌های پرورش

Table 8. Effect of different aflatoxin B1 adsorbents on uric acid concentration in birds during breeding periods

Breeding period	Treatment1	Treatment2	Treatment3	Treatment4	Treatment5	Treatment6	Treatment7	SEM	p
Phase 1	96.99c	93.78c	96.07c	106.51ab	107.35a	99.93bc	98.05c	1.58	0.000
Phase 2	107.48a	115.18a	100.47a	105.23a	115.38a	107.51a	109.8a	3.86	0.128
Phase 3	108.19a	109.61a	104.40ab	96.75bc	63.75d	100.12ab	88.07c	2.19	0.000

بحث

نشان داده شده در فاز اول پرورش (آغازین) غلظت-های مختلف کلسیم تاثیر معنی‌داری بر تیمارها با جیره‌های مختلف نداشته و در تمامی تیمارها یکسان بود. هر چند که تیمار دوم (جیره شاهد به همراه ذرت آلوده به آفلاتوکسین) نسبت به سایر تیمارها کلسیم کمتری داشته ولی باز هم از لحاظ آماری معنی‌دار نبود. در فاز دوم پرورش (رشد) که در روز ۲۴ طرح نمونه‌گیری شد، کمترین مقدار کلسیم در تیمارهفت (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت فرآوری شده با سولفات مس + ۷۵ درصد زغال فعال + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر) دیده شد در حالیکه در این فاز بالاترین مقدار کلسیم در تیمار شاهد مشاهده گردید هرچند که اختلاف آن با تیمارهای ۳ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت)، و ۶ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر) معنی‌دار نبود. داده‌های بدست آمده در این فاز نشان داد که جیره‌های حاوی آفلاتوکسین تاثیر منفی بر غلظت کلسیم سرم خون داشته‌اند ولی افزودن بتونیت چه بصورت معمولی و چه فراوری شده (تیمارهای ۳ و ۵) تا حدی باعث بهبود افزایش کلسیم و یا جبران ان در خون شده است. بهترین نتیجه در تیمار ۳ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتونیت) بوده که به لحاظ عددی با تیمار شاهد و تیمار پنجم برابر و اختلاف معنی‌داری نداشته است. در فاز سوم (پایانی)

در نتایج بافت‌شناسی، کانون‌های دژنره شده در سلول‌های کبدی جوجه‌های مسموم بیشتر مشاهده شد. تیمارهای دیگر هسته درشت و سیتوپلاسم یکنواخت و سلول کبدی نرمال دیده شد و اثری از نکروز کبد یا خونریزی و تغییرات هسته‌ای و سلولی نبود به جز یک مورد در تیماری که بتونیت با سولفات مس فراوری شده و در روز ۴۲ پرورش خونریزی خفیف مشاهده شد. کبد اندام هدف اثرات سمی آفلاتوکسین بوده و در دوزهای پایین آفلاتوکسین اندازه و وزن کبد سریعتر از اندام‌های دیگر تحت تاثیر قرار می‌گیرد. بر اساس مشاهدات ضایعات هیستوپاتولوژیک در بافت کبد در جوجه‌های ۴۲ روزه که هیچ گونه جاذبی در جیره آنها استفاده نشده بود گزارش شد که سلول‌های کبدی دچار تغییر چربی بسیار شدیدی بودند به طوری که در اغلب سلول‌ها، واکوئل‌های درشت چربی تمام سیتوپلاسم سلول را فرا گرفته است. بافت کبد منظره توری مانندی پیدا کرده است. در سن ۲۴ روزگی در کبد جوجه‌ها نکروز و خونریزی وجود نداشت. ضایعات مشاهده شده در جوجه‌های با سن ۲۴ روزگی بسیار شبیه به ضایعات جوجه‌های ۴۲ روزه بود اما وسعت و تعداد کانون‌های در حال رژنره شدن سلول‌های کبدی کمتر بود. مواد جاذب آفلاتوکسین B1 که در جیره غذایی تیمارها قرار گرفته موجب کاهش و خنثی-سازی اثر آفلاتوکسین شده و آفلاتوکسیکوزیس در بافت کبد مشاهده نشد. همانطور که در جدول ۲

۳ تاثیر آفلاتوکسین بر گلوكز را نشان میدهد. در فاز اول پرورش افزایش آفلاتوکسین در جیره تاثیر خاصی در غلاظت گلوكز سرمی خون نداشته و در بین تیمارها مختلف که حاوی توکسین بايندرهای مختلفی نیز بودند اختلاف معنی‌داری مشاهده نگردید. ولیکن تاثیرات معنی‌داری سم بر روی غلاظت گلوكز در فاز دوم پرورش (۱۱ و ۲۴ روزگی) کاملاً محسوس بود. بیشترین غلاظت گلوكز در این فاز متعلق به تیمار ۶ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بنتونیت + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد دیواره سلولی مخمر) و کمترین ان در تیمار ۱ (شاهد) مشاهده شده است. در فاز سوم پرورش تیمار ۷ که ترکیبی از همه توکسین بايندرها را دریافت کرده مشکلی در دریافت گلوكز نداشت، کمترین مقدار مربوط به تیمار ۶ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بنتونیت + ادرصد دیواره سلولی مخمر) که حاوی دیواره سلولی مخمر بوده مشاهده شد که باعث افزایش نفوذپذیری گلوكز به داخل سلول شد. بنابر جدول ۲ عوامل باندکننده سم در تیمارهای حاوی آفلاتوکسین سبب کاهش اثر سم و افزایش نفوذپذیری گلوكز به درون سلول گردید. جدول ۴ نشان داد در فاز اول در گروه ۱ (شاهد) کمترین مقدار تری‌گلیسیرید و گروه ۵ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بنتونیت + ۰/۵ درصد سولفات مس) بالاترین مقدار گزارش شد و افروزن آفلاتوکسین تاثیر معنی‌داری بر تری‌گلیسیرید داشت به طوری که افزودن آفلاتوکسین به جیره منجر به افزایش تری‌گلیسیرید در سرم خون شد. در فاز دوم پرورش (رشد) بیشترین غلاظت تری‌گلیسیرید در تیمار ۷ که ترکیبی از بايندرها بود، دیده شد و کمترین مقدار در تیمار ۶ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بنتونیت + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر) بود. گروه شاهد و تیمار ۲ (جیره شاهد به همراه ذرت آلوده به

روندي مشابه فاز ۲ گزارش گردید بطوريکه داده‌های بدست آمده در اين فاز نيز نماينگر آن است که وجود آفلاتوکسین در جيره سبب کاهش غلاظت کلسیم سرمی می‌گردد (تیمار شاهد) ولیکن افروزن توکسین بايندر بویژه بنتونیت اين اثر را تقليل داده است. تیمار حاوی بنتونیت فراوری شده نسبت به سایر توکسین بايندرها اثر بالاتری از خود نشان داد و تیمار ۵ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بنتونیت + ۰/۵ درصد سولفات مس) با با تیمار ۱ (جیره بدون آفلاتوکسین یا گروه شاهد) از لحاظ آماری اختلاف معنی‌داری نداشت، در حالیکه سایر تیمارها با گروه شاهد اختلاف معنی‌داری داشتند. نتایج جدول ۲ نشان داد که وجود آفلاتوکسین در جيره در فازهای مختلف پرورشی نیمچه‌های گوشته سبب کاهش غلاظت کلسیم در سرم شد. نتایج نشان داد که افزایش آفلاتوکسین در جيره سبب تغيير متابوليسم ويتامين D می‌شود و به دنبال آن متابوليسم کلسیم نیز در بدن چهار اختلال می‌شود. در پی اين اختلالات چرخه پتاسيم و کلسیم در بدن مختلف می‌گردد. افروزن آفلاتوکسین باعث نرمی استخوان پرنده‌گان شده است. از طرفی افروزن آفلاتوکسین در جيره باعث تغيير در ويزگی‌های استخوان تيما می‌شود هر چند که بررسی وضعیت استخوان فوق در آزمایش ما صورت نگرفت ولی به طور کل محققوین دليل تاثير آفلاتوکسین را بر روی تغيير شكل استخوان تيما به واسطه تاثير اين سم بر روی متابوليسم کلسی فلور و ستنز استخوان‌های بدن مرتبه دانسته اند. اطلاعاتی که از سایر مطالعات بدست آمده نشان داد که افزایش آفلاتوکسین در جيره سبب کاهش قابلیت هضم کلسیم و فسفر می‌شود (۲۴). برخی از داده‌ها نشانگر است که افزایش سم در جيره غذایي پرنده رابطه منفی بر سیستم دفعی گذاشته و ازین رو متابوليسم کلسیم و فسفر تحت تاثير قرار می‌گیرد (۱۷). جدول

صرف آفلاتوکسین غلظت آنزیم افزایش یافت و باعث افزایش تخریب بافت کبدی می‌شود. این آنزیم بعنوان شاخص حساس به بیماری‌های کبدی است که در مواردی هم چون التهابات و ضایعات کبدی و نیز به دنبال انسداد مجاری صفرایی غلظت ان در خون افزایش می‌آید. از این آنزیم بعنوان یک شاخص در اندازه‌گیری مسمومیت با آفلاتوکسین در جوجه‌ها استفاده می‌گردد. در فاز اول پرورش افزودن عوامل باندکننده سم باعث کاهش غلظت این آنزیم شده و اثر مفیدی داشت اما در فاز دوم تفاوت بین گروه کنترل و گروهی که آفلاتوکسین در جیره قرار داده نشد از لحاظ آماری اختلاف معنی‌داری نداشت اما از لحاظ عددی افزایش داشت. تیمار ۵ (جیره شاهد + ذرت آلوهه به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتنوئیت + ۰/۵ درصد سولفات مس) در فاز سوم پرورش که دارای بتنوئیت فراوری شده بود باعث کاهش غلظت این آنزیم در سرم خونی جوجه‌ها شد (۱۹). طبق جدول ۷، بیشترین تفاوت معنی‌دار در فاز اول پرورش مشاهده شد به طوری که تیمار ۲ (جیره شاهد به همراه ذرت آلوهه به آفلاتوکسین) که حاوی توکسین بودند بیشترین غلظت ALT در سرم خون نشان داد و کمترین مقدار آنزیم در تیمار ۷ (جیره شاهد + ذرت آلوهه به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتنوئیت فرآوری شده با سولفات مس + ۷۵ درصد زغال فعال + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر) که مخلوطی از توکسین بایندرها و آفلاتوکسین بود، مشاهده گردید. افزایش فعالیت‌های آنزیم‌های ALT و AST در فاز اول پرورش احتمالاً به دلیل مسموم شدن حیوان در این دوره پرورش بود و در حقیقت دژنراسیون کبدی که در نتیجه مصرف سم آفلاتوکسین در این دوره منجر به انتشار آنزیم‌ها به درون جریان خون گردید. نتایج مشابهی گزارش گردیده است (۲۰، ۲۱). غلظت این آنزیم در تیمارهای مختلف از لحاظ عددی اختلاف

آفلاتوکسین (۳) جیره شاهد + ذرت آلوهه به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتنوئیت) که حاوی آفلاتوکسین بود معنی‌دار نبود ($p > 0.05$) و در فاز سوم پرورش (پایانی) تیمار ۲ (جیره شاهد به همراه ذرت آلوهه به آفلاتوکسین (۳) جیره شاهد + ذرت آلوهه به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتنوئیت) کمترین مقدار تری کلیسرید و بیشترین مقدار در گروه‌های دارای جیره حاوی بتنوئیت گزارش شد. نتایج جدول ۵ نشان داد که در فاز اول بالاترین غلظت کلسترول در تیمار ۴ (جیره شاهد + ذرت آلوهه به آفلاتوکسین + ۱/۵ درصد بتنوئیت + ۷۵ درصد زغال فعال) و کمترین مقدار در تیمار ۳ (بتنوئیت معمولی دریافت کرده) مشاهده شد. به طور کل افزودن بتنوئیت به جیره‌های حاوی آفلاتوکسین در فاز دوم (رشد) و سوم (پایانی) پرورش تاثیر معنی‌داری دریافت کلسترول جیره نداشت و فاز دوم به بعد آفلاتوکسین و توکسین بایندر مختلف اثر معنی‌داری بر کلسترول نشان نداد و همینطور در فاز سوم همین نتایج مشاهده گردید. کلسترول سرم جوجه‌ها از فاز دوم به بعد تحت تاثیر سموم و یا توکسین بایندرها قرار گرفت. اختلاف در فاز دوم و سوم معنی‌دار نبود. فرایش فعالیت آنزیم‌های کبدی به عنوان شاخص حساس سرولوژیکی در مسمومیت‌های کبد و کلیه گزارش شده است. افزایش سطوح ALT، AST و ALP ممکن است نشانه تغییرات دژنراتیو در بافت کبد باشد (۲۲). در مقابل عدم تغییر در فعالیت آنزیم‌های مربوطه در مسمومیت خوراک‌ها به آفلاتوکسین نیز گزارش شده است. به طور کلی این آنزیم‌ها مختص پلاسمای نبوده، بلکه بیشتر درون سلول‌ها وجود دارند و در اثر آسیب دیدن سلول‌ها وارد پلاسمای می‌شوند. یکی از دلایل افزایش فعالیت این آنزیم‌ها می‌تواند آسیب‌های وارد به هپاتوسیت‌ها باشد. طبق نتایج حاضر، AST هیچ تغییر معنی‌داری نداشت ولی از لحاظ عددی با

جوچه‌های گوشتی در قالب ذرت آلوده به آن، اثرات زیان‌آوری بر عملکرد رشد، شاخص‌های بیوشیمیابی خون، آنزیم‌های کبدی جوچه‌های گوشتی داشته و بدین ترتیب خسارات اقتصادی مهمی را به عملکرد گله وارد می‌نماید.

منابع

1. Abas, I., Bilal, T., Eseceli, H. 2011. The effect of organic acid, zeolite, or their combination on performance, some serum indices, and ileum pH values in broilers fed with different phosphorus. *Turkish Journal of Veterinary and Animal Sciences*, 35:337-344.
2. Abdelhamid, A.M., Salem, M.F.I., Mehrim, A.I., ElSharawy, M.A.M. 2007. Nutritious attempts to detoxify aflatoxin diets of tilapia fish: 1. Fish performance, feed and nutrients utilization, organs indices, residues and blood parameters. *Egyptian Journal of Nutrition and Feeds*, 10:205-223.
3. Azimi, J., Karimi Torshizi, M.A., Allameh, A. 2013a. Comparison of effectiveness of some mycotoxin absorbents on alteration of biochemical and hematological parameters in broiler chickens. *Journal of Animal Science Research*, 22(3):49-62. (In Persian).
4. Azimi, J., Karimi Torshizi, M.A., Allameh, A., Ahari, H. 2013b. Effect of adding two commercial absorbent materials and natural zeolite in feeds contaminated with aflatoxin B1 on broiler performance and immune system. *Iranian Journal of Animal Science Research*, 4(4):292-297. (In Persian).
5. Azizpour, A., Moghadam, N. 2015. Assessment of serum biochemical parameters and pathological changes in broilers with chronic aflatoxicosis fed glucomannan-containing yeast product (Mycosorb) and sodium bentonite. *Bulletin of the Veterinary Institute in Puławy*, 59:205-211.

معنی‌داری را از خود نشان ندادند. در فاز آفلاتوكسین و بایندرها تاثیر خاصی بر غلظت این آنزیم‌ها در سرم نداشت (۹). طبق جدول ۸ در فاز اول پرورش (آغازین) بالاترین غلظت اسید اوریک مربوط به تیمار ۵ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت + ۰/۵ درصد سولفات مس) و کمترین مقدار مربوط به تیمار ۲ (جیره شاهد به همراه ذرت آلوده به آفلاتوكسین) گزارش شد. در فاز ۲ پرورش (رشد) غلظت اسید اوریک خون در تیمارهای مختلف اختلاف معناداری را نشان نداد، فاز سوم پرورش تیمار ۷ (جیره شاهد + ذرت آلوده به آفلاتوكسین + ۱/۵ درصد بتونیت فرآوری شده با سولفات مس + ۷۵ درصد زغال فعل + ۱ درصد دیواره سلولی مخمر) استفاده از جیره حاوی مخلوط توکسین بایندر کمترین غلظت اوریک اسید در سرم خون و در تیمار ۱ (شاهد) بیشترین غلظت اسید اوریک را نشان داد. آفلاتوكسین سبب کاهش غلظت پروتئین کل، آلبومین، کلسترول، اسید اوریک و افزایش آنزیم‌های کبدی همچون آسپارتات‌آمینوترانسفراز و آلانین‌آمینو ترانسفراز می‌گردد.

نتیجه‌گیری

در دوره آغازین بین گروه‌های آزمایشی تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد، اما در فاز دوم و کل دوره با افزودن ۱/۵ درصد بتونیت به جیره، مقدار کلسیم خون و آنزیم‌های کبدی کاهش یافت. همچنین افزودن بتونیت به جیره اثر معنی‌داری روی فراسنجه‌های خونی داشت. استفاده از بتونیت به مقدار ۱/۵ درصد در بهبود عملکرد موثر بوده و آفلاتوكسین سبب کاهش غلظت پروتئین کل، آلبومین، کلسترول، اسید اوریک و افزایش آنزیم‌های کبدی همچون آسپارتات‌آمینوترانسفراز و آلانین‌ترانسفراز می‌گردد. حضور آفلاتوكسین در جیره غذایی

13. Mahmoodtbar, A., Karimi Torshizi, M.A., Sharafi, M., Mojgani, N. 2018. The effect of some poultry probiotics produced in Iran on performance parameters, economic indices and small intestinal morphology of broilers. *Iranian Journal of Animal Science*, 49(3):415-425.
14. Mahmoodtabar, A., Karimi Torshizi, M.A., Sharafi, M., Mojgani, N. 2017. Comparing the effects of antibiotic growth promoter, some Iranian probiotics and similar imported products on performance, economic indicators and small intestinal morphology of broilers. *Iranian Journal of Animal Science*, 48(3):321-334.
15. Manafi, M. 2018. Impact of application of natural toxin binder on performance, humoral immune response, cecal microbial population and changes in small intestine morphology of broilers fed with diet contaminated with aflatoxin B1. *Journal of Veterinary Research*, 73(3):273-282.
16. Manafi, M. (2012). Counteracting effect of high grade sodium bentonite during aflatoxicosis in broilers. *Journal of Agricultural Science and Technology*, 14:539-547.
17. Osweiler, G.D., Jagannatha, S., Trampel, D.W., Imerman, P.M., Ensley, S.M., Yoon, I., Moore D.T. 2010. Evaluation of XPC and prototypes on aflatoxin-challenged broilers. *Poultry Science*, 89:1887-1893.
18. Ramos, A.J., Hernandez, E. 1997. Prevention of aflatoxicosis in farm animals by means of hydrated sodium calcium aluminosilicate addition to feedstuffs: a review. *Animal Feed Science and Technology*, 65:197-206.
19. Rawal, S., Kim, J.E., Coulombe, J.R. 2010. Aflatoxin B1 in poultry: Toxicology, metabolism and prevention. *Research in Veterinary Science*, 89:325-331.
20. Rehulka, J., Minarik, B., Adamec, V., Rehulkova, E. 2005. Investigations of physiological and pathological levels of total plasma protein in rainbow trout,
6. Bagherzadeh Kasmani, F., Karimi Torshizi, M.A., Allameh, A.A., Sharitmadari, F. 2012. A novel aflatoxin binding *Bacillus* probiotic: performance, serum biochemistry and immunological parameters in Japanese quail. *Poultry Science*, 91:1846-1853.
7. Barati, M., Chamani, M., Mousavi, S. N., Hoseini, S.A., Taj Abadi Ebrahimi, M. 2018. Effects of biological and mineral compounds in aflatoxin-contaminated diets on blood parameters and immune response of broiler chickens. *Journal of Applied Animal Research*, 46:707-713.
8. Bovo, F., Franco, L.T., Kobashigawa, E., Rottinghaus, G.E., Ledoux, D.R., Oliveira, C.A.F. 2015. Efficacy of beer fermentation residue containing *Saccharomyces cerevisiae* cells for ameliorating aflatoxicosis in broilers. *Poultry Science*, 94:934-942.
9. Cheema, M., Qureshi, M., Havenstein. G. 2003. A comparison of the immune response of a 2001 commercial broiler with a 1957 random bred broiler strain when fed representative 1957 and 2001 broiler diets. *Poultry Science*, 82:1519-1529.
10. Chen, X., Horn, N., Applegate, T.J. 2014. Efficiency of hydrated sodium calcium aluminosilicate to ameliorate the adverse effects of graded levels of aflatoxin B1 in broiler chicks. *Poultry Science*, 93:2037-2047.
11. Haskard, C.A., El-Nezami, H.S., Kankaanpaa, P.E., Salminen, S., Ahokas, J.T. 2001. Surface binding of aflatoxin B1 by lactic acid bacteria. *Applied and Environmental Microbiology*, 67:3086-3091.
12. Khanian, M., Karimi Torshizi, M.A., Allameh, A. 2019. Alleviation of aflatoxin-related oxidative damage to liver and improvement of growth performance in broiler chickens consumed *Lactobacillus plantarum* 299v for entire growth period. *Toxicon*, 158:57-62.

138-148.

23. Taherpour, K., Moravej, H., ShivaZad, M., Adibmoradi, M., Yakhchali, B. 2009. Effects of dietary probiotic, prebiotic and butyric acid glycerides on performance and serum composition in broiler chickens. *African Journal of Biotechnology*, 8:2329-2334
24. Yunus, A.W., Razzazi-Fazeli, E., Bohm, J. 2011. Aflatoxin B1 in affecting broiler's performance, immunity, and gastrointestinal tract: A review of history and contemporary issues. *Toxins*, 3:566-590.

Oncorhynchus mykiss (Walbaum). *Aqua Research*, 36:22-32.

21. Safari, M.H., Shams Shargh, M., Amini, A., Tatyar, A. 2014. Effects of different levels of natural glauconite and zeolite on performance, tibia bone characteristics and blood parameters of broiler chicken. *Animal Science Journal*, (Pajouhesh-Va-Sazandegi), 105:167-178. (In Persian).

22. Shi, Y.H., Xu, Z.R., Feng, J.L., Wang, C.Z. 2006. Efficacy of modified montmorillonite nanocomposite to reduce the toxicity of aflatoxin in broiler chicks. *Animal Feed Science and Technology*, 129: