

Determination of aflatoxin B₁ concentration in poultry feed in the poultry farms of Sanandaj using ELISA method

Shadieh Mohammadi¹, **Esmail Ghahremani**², **Saeed Dehestaniathar**³, **Shiva Zandi**⁴, **Adibeh Zakariaei**⁵, **Mahdieh Mohammadi**⁶, **Zahra Karimi**⁷

1. Assistant Professor, Environmental Health Research Center, Research Institute for Health Development, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran. (Corresponding Author), Tel: 087-33664546, Email: Shadiehmohammadi@yahoo.com, ORCID ID: 0000-0002-0711-4305

2. Instructor, Environmental Health Research Center, Research Institute for Health Development, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran, ORCID ID: 0000-0003-4976-1233

3. Assistant Professor, Environmental Health Research Center, Research Institute for Health Development, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran, ORCID ID: 0000-0002-8236-3598

4. Laboratory staff, Environmental Health Research Center, Research Institute for Health Development, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran. ORCID ID: 0000-0001-8349-5595

5. Student Research Committee, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran. ORCID ID: 0000-0002-1795-9926

6. Student Research Committee, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran. ORCID ID: 0000-0001-6798-3679

7. Student Research Committee, Kurdistan University of Medical Sciences, Sanandaj, Iran. ORCID ID: 0000-0001-7840-0432

ABSTRACT

Background and Aim: Aflatoxin B₁ is a common contaminant of poultry feed and has the highest rate of acute and chronic toxicity among all mycotoxins. Over the past decade, studies have well established the negative effects of aflatoxin B₁ on the health of poultry. Therefore, it is necessary to determine the maximum concentration of aflatoxin B₁ in poultry feed.

Materials and Methods: In this study, in order to determine the aflatoxin B₁ concentration in poultry feed, 45 samples were collected via a simple random method during autumn 2018 and winter 2019, and then the concentration of this contaminant was measured by the ELISA method.

Results: The experimental results showed that the contamination range in the positive samples was between 6.44 and 34.18 µg/Kg. Moreover, the mean concentration of aflatoxin in contaminated samples was 5.10 µg/Kg. The concentration of contaminant in 46.66% of the samples exceeded the standard limit. Due to higher temperatures and suitable environmental conditions for the growth of fungi, the samples prepared in autumn were more contaminated than those prepared in winter.

Conclusion: The level of aflatoxin B₁ contamination in poultry feed in Sanandaj is high. In order to prevent the entry of this toxin into the human food cycle regular survey and monitoring of poultry feed by health institutions are necessary.

Keywords: Aflatoxin B₁, Poultry feed, ELISA, Sanandaj

Received: Jan 18, 2020

Accepted: Mar 10, 2020

How to cite the article: Shadieh Mohammadi, Esmail Ghahremani, Saeed Dehestaniathar, Shiva Zandi, Adibeh Zakariaei, Mahdieh Mohammadi, Zahra Karimi. Determination of aflatoxin B₁ concentration in poultry feed in the poultry farms of Sanandaj using ELISA method. SJKU 2021;25(6):49-56.

Copyright © 2018 the Author (s). Published by Kurdistan University of Medical Sciences. This is an open access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-Non Commercial License 4.0 (CCBYNC), where it is permissible to download, share, remix, transform, and buildup the work provided it is properly cited. The work cannot be used commercially without permission from the journal

بررسی میزان آفلاتوکسین B₁ در خوراک طیور در مرغداری‌های شهر سنندج به روش الایزا

شادیه محمدی^۱، اسماعیل قهرمانی^۱، سعید دهستانی اطهر^۲، شیوا زندی^۳، ادیبه ذکریایی^۴، مهدیه محمدی^۵، زهرا کریمی^۶
۱. استادیار، مرکز تحقیقات بهداشت محیط، پژوهشکده توسعه سلامت، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. (نویسنده مسئول)، تلفن: ۰۸۷-۳۳۶۶۴۵۴۶، پست الکترونیک: Shadiehmohammadi@yahoo.com، کد ارکید: ۴۳۰۵-۰۷۱۱-۰۰۰۲-۰۰۰۰

۲. مربی، مرکز تحقیقات بهداشت محیط، پژوهشکده توسعه سلامت، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. کد ارکید: ۱۲۳۳-۴۹۷۶-۰۰۰۳-۰۰۰۰
۳. استادیار، مرکز تحقیقات بهداشت محیط، پژوهشکده توسعه سلامت، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. کد ارکید: ۰۰۰۰-۰۰۰۲-۸۲۳۶-۳۵۹۸
۴. کارشناس آزمایشگاه، مرکز تحقیقات بهداشت محیط، پژوهشکده توسعه سلامت، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. کد ارکید: ۰۰۰۰-۰۰۰۱-۸۳۴۹-۵۵۹۵
۵. کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. کد ارکید: ۹۹۲۶-۱۷۹۵-۰۰۰۲-۰۰۰۰
۶. کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. کد ارکید: ۳۶۷۹-۶۷۹۸-۰۰۰۱-۰۰۰۰
۷. کمیته تحقیقات دانشجویی، دانشگاه علوم پزشکی کردستان، سنندج، ایران. کد ارکید: ۰۴۳۲-۷۸۴۰-۰۰۰۱-۰۰۰۰

چکیده

زمینه و هدف: آفلاتوکسین B₁ یک آلاینده‌ی شایع در خوراک طیور می‌باشد و بیشترین سمیت حاد و مزمن را در بین کلیه‌ی مایکوتوکسین‌ها دارد. در طول دهه‌ی گذشته، تحقیقات به خوبی تأثیر منفی آفلاتوکسین B₁ بر سلامت طیور را نشان داده‌اند. از این رو تعیین وضعیت غلظت آفلاتوکسین B₁ در خوراک طیور ضروری است.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه جهت پی بردن به میزان آلودگی خوراک طیور به آفلاتوکسین B₁ تعداد ۴۵ نمونه خوراک به روش تصادفی ساده در فصول پاییز و زمستان ۱۳۹۷ جمع‌آوری شد و نمونه‌ها به روش الایزا مورد آزمایش قرار گرفت.

یافته‌ها: نتایج حاصل از آزمایش‌ها نشان داد که میزان آلودگی در نمونه‌های مثبت بین ۶/۴۴ تا ۳۴/۱۸ $\mu\text{g}/\text{kg}$ بود. همچنین میانگین غلظت آفلاتوکسین B₁ در نمونه‌های آلوده ۵/۱۰ $\mu\text{g}/\text{kg}$ تعیین گردید. میزان آلودگی در ۴۶/۶۶٪ از نمونه‌ها بیشتر از حد استاندارد گزارش شد. به دلیل دمای بالاتر و شرایط محیطی مناسب جهت رشد قارچ‌ها، نمونه‌های تهیه شده در فصل پاییز نسبت به فصل زمستان آلودگی بیشتری داشتند.

نتیجه‌گیری: با توجه به میزان بالای آلودگی به آفلاتوکسین B₁ در خوراک مرغداری‌های شهر سنندج، بررسی و پایش و نظارت مداوم نهادهای بهداشتی جهت جلوگیری از ورود این سم به چرخه‌ی غذایی انسان امری لازم و ضروریست.

کلمات کلیدی: آفلاتوکسین B₁، خوراک طیور، الایزا، سنندج
وصول مقاله ۹۸/۱۰/۲۸ اصلاحیه نهایی: ۹۸/۱۲/۶ پذیرش: ۹۸/۱۲/۲۰

جاذب سموم در جیره‌ی غذایی و یا حذف خوراک آلوده حیوانات می‌باشد. کشورهای مختلف محدودیت‌های قانونی متفاوتی را در مورد ارقام مختلف خوراکی و خوراک حیوانات وضع کرده‌اند (۸). سطح آفلاتوکسین در خوراک دام به طور کلی بالاتر از میزان مصرف انسان است. سازمان غذا و داروی ایالات متحده (FDA) حداکثر میزان مجاز AFB_1 و کل آفلاتوکسین ($AFBs$) در غلات را برای مصرف انسان به ترتیب ۲ و ۴ میکروگرم بر کیلوگرم ($\mu g/kg$)، همچنین سطح مجاز AFB_1 برای خوراک طیور $10 \mu g/kg$ توصیه می‌کند (۳،۲). لذا آلودگی جیره طیور بیش از این مقدار به عنوان تهدیدی برای سلامتی انسان محسوب می‌شود و اقدامات لازم در خصوص پیشگیری و حذف آلودگی‌های مذکور ضروری است. در کشورهای مختلف مطالعاتی در جهت بررسی آلودگی مواد غذایی و خوراک دام و طیور با میکوتوکسین‌ها صورت گرفته است. Mayahi و همکاران (۲۰۰۷) میزان آفلاتوکسین B_1 در نمونه‌های غذای ماهی، کتچاله سویا، گندم و ذرت را بررسی نموده و میزان آلودگی در این محصولات به ترتیب ۱۰۰٪، ۹۲٪، ۸۸٪ و ۱۶٪ گزارش شد (۹). در مطالعه دیگری سالمی و همکاران (۲۰۱۴) گزارش کردند که ۹۸/۹٪ نمونه‌های خوراک طیور آلوده به آفلاتوکسین می‌باشند و محدوده آلودگی در نمونه‌های مثبت بین ۰/۶۴ تا $5/88 \mu g/kg$ و میانگین آنها $9/91 \mu g/kg$ بود. بیشترین میزان آلودگی در سطح بالاتر از $10 \mu g/kg$ (حد مجاز آفلاتوکسین در جیره مرغ گوشتی) به دان مخلوط $\mu g/kg$ ۴۶/۲ و سویا ($33/4 \mu g/kg$) تعلق دارد و ۲۸/۸٪ از مجموع نمونه‌ها آلودگی بیشتر از حد استاندارد داشتند (۱۰). بنابراین با توجه به موارد فوق و آلودگی بالای خوراک طیور به سم آفلاتوکسین و نبود آمار دقیق در سال‌های اخیر و همچنین مصرف بالای غذاهای گوشتی به ویژه مرغ در بین مردم، مطالعه حاضر با هدف تعیین میزان آفلاتوکسین B_1 در خوراک طیور در مرغداری‌های شهر سنج‌به روش الایزا در سال ۱۳۹۷ طراحی گردید.

مایکوتوکسین‌ها جزء آلاینده‌های سمی مواد غذایی می‌باشند و از متابولیت‌های ثانویه قارچ‌های موجود در محصولات کشاورزی محسوب می‌شود. تاکنون بیش از ۵۰۰ مایکوتوکسین مختلف شناخته شده است (۱). آفلاتوکسین‌ها، نوعی از مایکوتوکسین‌ها هستند که توسط قارچ‌های *آسپرژیلوس فلاووس*، *پارازیتیکوس*، *نومیوس* و *پسودوتااماری* تولید می‌شود، انواع اصلی آفلاتوکسین به ترتیب عبارتند از: M_1 , M_2 , G_1 , G_2 , B_1 , B_2 که در این میان آفلاتوکسین B_1 (AFB_1) از همه سمیت بیشتری دارد و جزء مواد سرطان‌زا، جهش‌زا و ناقص‌الخلقه‌زا محسوب می‌شود (۲، ۳). به نظر می‌رسد که آفلاتوکسین‌ها طیف گسترده‌ای از محصولات مهم کشاورزی از جمله ذرت، گندم، برنج، دانه‌های روغنی، ادویه‌ها، ترشی‌جات، میوه‌های خشک و آجیل‌ها را آلوده می‌کنند (۴). مصرف آفلاتوکسین در خوراک‌های آلوده، بر سلامتی و تولیدمثل حیوانات تأثیر می‌گذارد و از آنجا که متابولیت‌های سمی در گوشت، شیر و تخم مرغ وجود خواهد داشت، برای انسان بسیار خطرناک است (۵). هنگامی که خوراک آلوده به آفلاتوکسین توسط طیور مصرف می‌شود، پارامترهای مهم از جمله افزایش وزن، مصرف خوراک و عملکرد تولیدمثل به خطر می‌افتد. علاوه بر این، جوجه‌های مرغ‌هایی که آفلاتوکسین‌ها دریافت کرده‌اند، نیز دچار آسیب شدید در DNA و لنفوسیت‌های B و T می‌شوند (۳). بعلاوه آفلاتوکسین‌ها در طیور و حیوانات باعث ایجاد تغییر در پارامترهای بیوشیمیایی، ناهنجاری‌های کبدی و کلیوی و اختلال در سیستم ایمنی بدن می‌شود که این امر باعث افزایش حساسیت به بیماری‌های عفونی می‌گردد. مایکوتوکسین‌ها نه تنها برای سلامتی مصرف‌کنندگان خطرناک هستند، بلکه به بازاریابی محصولات آلوده نیز آسیب وارد می‌کنند (۶، ۷). بر همین اساس مهمترین اقدام در جلوگیری از عوارض این سموم در انسان، دام و طیور جلوگیری از رشد قارچ‌های مولد آنها در خوراک، اصلاح روش‌های برداشت، حمل، ذخیره‌سازی، استفاده از مواد

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری نمونه‌ها:

این پژوهش یک مطالعه میدانی از نوع توصیفی-تحلیلی و جامعه آماری آن خوراک طیور توزیع شده در مرغداری های گوشتی شهر سنجند بود. به این منظور تعداد ۴۵ نمونه کنسائتره خوراک طیور به روش تصادفی ساده از ۳۸ واحد مرغداری گوشتی موجود در شهر سنجند جمع‌آوری و به منظور توقف فعالیت میکروارگانیسم‌ها، نمونه‌ها در کنار یخ به آزمایشگاه منتقل و تا زمان انجام آزمایش در یخچال نگهداری شدند.

آماده‌سازی نمونه‌ها:

مقدار ۵۰ گرم از هر نمونه کنسائتره طیور آسیاب شد تا یک ترکیب یکنواخت ایجاد شود. سپس ۱۰ گرم از آن را برداشته و با ۵۰ میلی‌لیتر متانول ۳۳٪ مخلوط شد. ترکیب حاصل به مدت ۲ دقیقه با حرکت دورانی تکان داده شد. بعد از ۱۵ دقیقه مخلوط حاصل را با استفاده از کاغذ صافی واتمن ۴۲ صاف کرده و در نهایت به نسبت ۱ به ۱۰ با متانول رقیق گردید.

سنجش میزان آفلاتوکسین B₁ به روش الیزا:

برای تعیین میزان آفلاتوکسین B₁ به روش الیزا، از کیت الیزا خریداری شده از شرکت EuroProxima، مطابق دستورالعمل مربوطه استفاده شد. ابتدا ۲۰۰ میکرولیتر آب مقطر به چاهک شاهد، ۵۰ میکرولیتر از محلول‌های استاندارد و نمونه‌ها به چاهک‌های مربوطه اضافه شد. سپس ۵۰ میکرولیتر آنزیم کونژوگه و ۱۰۰ میکرولیتر آنتی بادی ضد آفلاتوکسین B₁ به همه چاهک‌ها به غیر از شاهد اضافه شد. بعد از اینکه میکروپلیت کاملاً تکان داده شد، به مدت ۲۰ دقیقه در دمای اتاق و محیط تاریک نگهداری شد. سپس محتویات چاهک‌ها را خالی نموده و روی چند لایه دستمال کاغذی واژگون شد تا کاملاً آبگیری شود. به هر چاهک ۳۰۰ میکرولیتر بافر شستشو ریخته و خالی شد. این عمل ۴ بار تکرار گردید تا شستشوی کامل چاهک‌ها انجام شود. به تمامی چاهک‌ها ۲۰۰ میکرولیتر محلول کروموژن اضافه

شد. بعد از ۲۰ دقیقه نگهداری در دمای اتاق ۵۰ میکرولیتر محلول سولفوریک اسید به چاهک‌ها اضافه شد. سپس میکروپلیت به آرامی تکان داده شد تا محتویات بخوبی مخلوط شود. در پایان با استفاده از دستگاه Multi-mode reader مدل Synergy-HTX در طول موج ۴۵۰ نانومتر میزان جذب نوری (OD) چاهک‌ها به تفکیک قرائت و ثبت شد. میزان جذب نمونه‌ها و استانداردها را بر میزان جذب استاندارد صفر تقسیم و در ۱۰۰ ضرب گردید و در نهایت درصد جذب نمونه‌ها بدست آمد. بر اساس درصد جذب نمونه‌ها و میزان آفلاتوکسین B₁ موجود در نمونه‌های استاندارد، منحنی کالیبراسیون رسم شد. به دنبال آن بر اساس درصد جذب هر نمونه و انطباق با منحنی کالیبراسیون میزان آفلاتوکسین B₁ در هر نمونه به دست آمد (۱۰).

آنالیز آماری:

داده‌های بدست آمده با استفاده از نرم افزار SPSS و با روش‌های آمار توصیفی (محاسبه نسبت آلودگی، میانگین و انحراف معیار) و آنالیز واریانس یکطرفه مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفت.

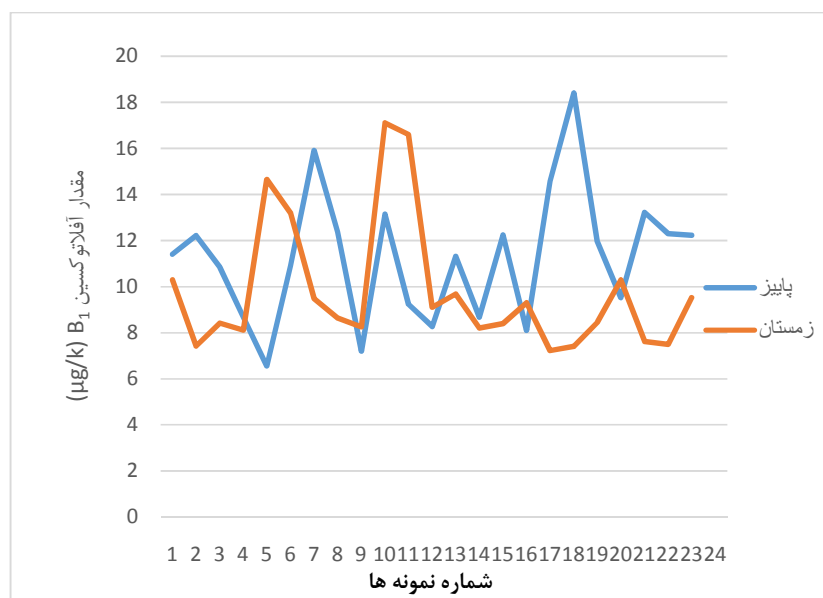
یافته‌ها

نتایج این پژوهش (جدول ۱) نشان داد که آفلاتوکسین B₁ در تمام نمونه‌ها در مقادیر مختلفی مشاهده گردید که از این میان ۶۶/۴۶ درصد از نمونه‌ها دارای مقادیر آفلاتوکسین B₁ بالاتر از حداکثر میزان مجاز (۱۰ μg/kg) بودند و همچنین پایین‌ترین و بالاترین میزان آلودگی در فصل پاییز ۶/۴۴ و ۱۸/۲۸ μg/kg و این کمینه و بیشینه در فصل زمستان ۶/۵۶ و ۱۸/۳۴ μg/kg بود، بعلاوه میانگین آلودگی در کل نمونه‌ها ۱۰/۵ μg/kg بدست آمد. نمونه‌های جمع‌آوری شده در فصل پاییز به دلیل دمای بالاتر هوا و مساعد بودن محیط جهت رشد قارچ‌ها آلودگی بیشتری نسبت به نمونه‌های فصل زمستان داشتند، در نتیجه اختلاف معنی‌داری از نظر آماری بین نتایج آنها وجود داشت (P<0.001).

جدول ۱: میزان آلودگی آفلاتوکسین B₁ در فصول پاییز و زمستان در نمونه‌های خوراک طیور در مرغداری‌های شهر سنندج

میزان آلودگی (μg/kg)	درصد نمونه‌های آلوده	تعداد نمونه‌های آلوده*	تعداد کل نمونه‌ها	فصول سال
۶/۴۴-۱۸/۲۸	۶۹/۵۶	۱۶	۲۳	پاییز
۵۶/۶-۱۸/۳۴	۲۲/۷۲	۵	۲۲	زمستان

* آلودگی بیش تر از حد مجاز (۱۰ μg/kg)

نمودار ۱: مقایسه مقدار آفلاتوکسین B₁ در فصول پاییز و زمستان در نمونه‌های خوراک طیور در مرغداری‌های شهر سنندج

بحث

بطوری که در جدول ۱ ملاحظه می‌شود درصد آلودگی در کل نمونه‌ها ۴۶/۶۶ درصد می‌باشد. میانگین غلظت آفلاتوکسین B₁ در کل نمونه‌ها ۱۰/۵ μg/kg تعیین شد. آلودگی در فصل پاییز ۶۹/۵۶ درصد و در فصل زمستان ۲۲/۷۲ درصد بدست آمد که اختلاف معنی‌داری از نظر آماری بین این دو گروه مشاهده شد. میزان آلودگی در سطح بالاتر از ۱۰ μg/kg (حد مجاز آفلاتوکسین B₁) در جیره مرغ گوشتی در نظر گرفته شد. مطالعاتی در زمینه بررسی میزان آلودگی خوراک دام و طیور در کشورهای مختلف انجام شده است که نتایج حاصل از این مطالعات متفاوت می‌باشد. نتایج مطالعه حاضر قابل مقایسه با نتایج Gizachew و همکاران (۲۰۱۶) است، بطوری که در مطالعه آنها غلظت

کنسانتره خوراک طیور مورد استفاده در مرغداری‌های شهر سنندج متشکل از، ذرت، جو، کنجاله (کلزا، پنبه دانه)، سبوس گندم، پودر ماهی و چربی، مکمل‌های غذایی خوراک طیور، مخلوط آنتی‌بیوتیک، چغندر خشک، کاه و آرد (جو، گندم) بودند. بر اساس مطالعات انجام شده ترکیبات خوراک طیور مذکور از نظر دارا بودن فاکتورهای لازم جهت رشد قارچ‌ها مانند pH، کربوهیدرات‌ها، چربی، املاح، نمک و فشار اسمزی برای رشد کپک‌ها و تولید آفلاتوکسین‌ها مناسب هستند (۱۱). آب و هوای گرم و مرطوب، انبارداری نامناسب و عدم اطلاع کافی در نگه‌داری صحیح خوراک طیور شرایط مناسبی را برای رشد کپک‌ها فراهم می‌کند (۱۲).

Kajuna و همکاران (۲۰۱۳) با استفاده از روش الایزا گزارش کردند که ۶۸٪ نمونه‌های خوراک طیور آلوده به آفلاتوکسین B₁ بودند. همچنین حداقل میزان آلودگی به توکسین فوق را در سبوس ذرت ۵۰٪ با غلظتی برابر با ۴/۹ μg/kg و بیشترین آلودگی را در خوراک طیور گوشتی ۹۱٪ با غلظتی برابر با ۳۵/۸ μg/kg گزارش کردند (۱۷). حضور قارچ و سموم ناشی از آنها در خوراک طیور تابع آلودگی محصولات مورد استفاده در تهیه خوراک طیور است. منشأ آلودگی محصولات کشاورزی می‌تواند قبل و بعد از برداشت یا به هنگام ذخیره سازی نامناسب انجام گیرد. درجه حرارت (در فصول گرم آلودگی بیشتر)، رطوبت و زمان نگهداری محصول در انبار نقش مهمی در رشد قارچ‌ها و تولید سم توسط آنها دارد (۱۸) که به وضوح در مطالعه حاضر نیز مشاهده گردید بطوریکه در مرغداری‌هایی که وضعیت دما، رطوبت و بهداشت محیطی بهتر بود میزان آفلاتوکسین کمتری نیز گزارش گردید.

همانطور که اشاره شد در این مطالعه آفلاتوکسین B₁ در تمام نمونه‌های خوراک طیور وجود داشت و در ۶۶/۴۶٪ نمونه‌ها نیز از حد استاندارد فراتر بود. از طرفی ضررهای اقتصادی آفلاتوکسین در صنعت طیور و همچنین آثار زیانبار ناشی از مصرف مواد غذایی آلوده به آفلاتوکسین در انسان، از جمله محرز بودن نقش آفلاتوکسین B₁ در وقوع سرطان، انتقال آفلاتوکسین B₁ به محصولاتی مانند تخم مرغ، شیر و گوشت ضرورت چاره‌اندیشی در خصوص کنترل سموم قارچی خصوصاً آفلاتوکسین‌ها را صد چندان می‌کند. در حال حاضر، اکثر مواد مورد استفاده در خوراک دام و طیور در کشور ما، به خصوص ذرت، جو و پودر ماهی که از بنادر وارد کشور می‌گردند، هنگام حمل، نگه‌داری و توزیع، به سموم قارچی آلوده می‌شوند. خصوصاً آنکه بنادر مهم وارداتی کشور در مناطق گرم، مرطوب و حاره ای قرار دارند که در این صورت مشکلات چند برابر می‌شود، لذا ارائه راهکارهایی برای کاهش میزان آفلاتوکسین‌ها در خوراک دام و طیور می‌تواند در افزایش

آفلاتوکسین B₁ در ۱۵۶ نمونه خوراک دام بین ۷ تا ۷۰ μg/kg ۴۱۹ به دست آمد (۱۳). سالمی و همکاران (۲۰۱۴) نیز در مطالعه‌ای بر روی خوراک طیور در مرغداری‌های شهر اصفهان انجام دادند. میانگین آلودگی در نمونه‌های آنها ۹/۹۱ μg/kg بود و همچنین ۹۸/۷۷٪ از خوراک طیور را آلوده به آفلاتوکسین B₁ گزارش کردند (۱۰) در حالی که در مطالعه حاضر میانگین غلظت آفلاتوکسین B₁، μg/kg ۱۰/۵ تعیین گردید و در تمامی نمونه‌ها وجود آفلاتوکسین B₁ مشاهده شد اما در ۴۶/۶۶٪ نمونه‌ها، این میزان بیشتر از حد استاندارد گزارش گردید (نمودار ۱).

Alshawabkeh و همکاران (۲۰۱۵) میزان آفلاتوکسین B₁ را در خوراک مرغداری‌های اردن با استفاده از روش ELISA و HPLC به ترتیب ۴۰٪ و ۲۳/۰۷٪ گزارش کردند که با نتایج مطالعه حاضر با روش الایزا شباهت دارد. همچنین بیشترین و کمترین میزان آفلاتوکسین B₁ به روش ELISA به ترتیب ۴۱/۴۱ ppb و ۳/۲۳ ppb بود. در روش HPLC کمترین مقدار آفلاتوکسین B₁ ۱/۱۰ ppb و بیشترین مقدار ۱۴/۰۵ ppb گزارش شد (۱۴).

Rashid و همکاران (۲۰۱۷) مطالعه‌ای بر روی ۹۶ نمونه خوراک طیور جمع‌آوری شده از مزارع پرورش مرغ گوشتی در شهر کویته انجام دادند. نتایج حاصل از مطالعه آنها نشان داد که ۴۴/۸ درصد از نمونه‌های مورد بررسی آلوده به آسپرژیلیوس فلاوس بودند که از این تعداد، ۴۸/۸ درصد آفلاتوکسین B₁ تولید کردند (۱۵). این گزارش با نتایج حاصل از مطالعه حاضر شباهت دارد.

Akinmusire و همکاران (۲۰۱۹) میزان مایکوتوکسین‌ها را در خوراک طیور با استفاده از روش LC/MS-MS گزارش کردند که ۹۷٪ از نمونه‌ها با میانگین μg/kg ۱۰/۴ آلوده به فومونیسین B₁ و همچنین ۸۳٪ از نمونه با میانگین ۷۴ μg/kg آلوده به آفلاتوکسین B₁ بودند آلودگی به آفلاتوکسین و فومونیسین در ۸۰٪ از نمونه‌ها وجود داشت که بیشترین میزان آلودگی به آفلاتوکسین و فومونیسین به ترتیب در نمونه‌های خوراک بادام زمینی و ذرت مشاهده شد (۱۶).

محیطی و مدت زمان انجام گیرد. همچنین توصیه می‌شود اقداماتی همچون آنالیز دوره‌ای خوراک‌های دام و طیور، استفاده از مواد جاذب سموم در خوراک‌های آلوده، کاربرد روش‌های بیولوژیکی از جمله اتصال مخمرها و باکتری‌ها به آفلاتوکسین و مهار عملکرد میکوتوکسین، انجام شود.

تشکر و قدردانی

ضمن سپاس و قدردانی از حمایت معاونت تحقیقات و فناوری دانشگاه علوم پزشکی قزوین و واحد تهران شمال دانشگاه آزاد اسلامی، در این مطالعه هیچ حمایت مالی و تعارض منافع وجود ندارد. کد کمیته اخلاق این پژوهش IR.QUMS.REC.1397.329 می‌باشد.

میزان تولیدات دامی و تولید محصولات با مقادیر پایین آفلاتوکسین مؤثر باشد. به طور مثال عصاره زردچوبه باعث کاهش ضایعه‌های آفلاتوکسین در سنگدان جوجه‌های گوشتی و در نتیجه افزایش بازده هضم مواد غذایی و افزایش جذب غذا می‌شود (۱۹،۲۰).

نتیجه‌گیری

نتایج این مطالعه تفاوت‌های قابل توجهی با سایر پژوهش‌ها به علت تفاوت در روش‌های برداشت، حمل، انبارداری و فصول نمونه‌گیری داشت. باتوجه به اینکه ۴۶/۶۶٪ نمونه‌ها آلوده به آفلاتوکسین B₁ بالاتر از حد مجاز می‌باشد، ضروری است اقدامات لازم جهت کنترل رشد قارچ‌ها، اصلاح سیستم‌های حمل، توزیع و نگهداری خوراک دام و طیور، نظارت بر منابع خرید خوراک طیور، کنترل شرایط

منابع

1. Carter AC, King JB, Mattes AO, Cai S, Singh N, Cichewicz RH. Natural-Product-Inspired Compounds as Countermeasures against the Liver Carcinogen Aflatoxin B₁. *J. Nat. Prod.* 2019;82(6):1694-703.
2. Shi J, He J, Lin J, Sun X, Sun F, Ou C. Distinct response of the hepatic transcriptome to Aflatoxin B₁ induced hepatocellular carcinogenesis and resistance in rats. *Sci. Rep.* 2016;99(6):31-39.
3. Hussain Z, Khan MZ, Saleemi MK, Khan A, Rafique S. Clinicopathological effects of prolonged intoxication of aflatoxin B₁ in broiler chicken. *Pak Vet J.* 2016;36:477-81.
4. Chiewchan N, Mujumdar AS, Devahastin S. Application of drying technology to control aflatoxins in foods and feeds: a review. *Dry. Technol.* 2015;33(14):1700-7.
5. Fink-Gremmels J, van der Merwe D. Mycotoxins in the food chain: contamination of foods of animal origin. *Chemical hazards in foods of animal origin: Wageningen Academic Publishers; J. Insects as Food Feed.* 2019. p. 1190-8.
6. Hsieh L-L, Hsu S-W, Chen D-S, Santella RM. Immunological detection of aflatoxin B₁-DNA adducts formed in vivo. *Cancer Res.* 1988;48(22):6328-31.
7. Newberne PM, Wogan GN. Sequential morphologic changes in aflatoxin B₁ carcinogenesis in the rat. *Cancer Res.* 1968;28(4):770-81.
8. Yiannikouris A, Jouany J-P. Mycotoxins in feeds and their fate in animals: a review. *Anim. Res.* 2002;51(2):81-99.
9. Mayahi M, Razi Jm, Salamat N. Isolation Of *Aspergillus* Spp And Determination Of Aflatoxin Level In Fish Meal, Maize And Soya Meal. *J. Insects as Food Feed.* 2007;22(4):63-70.
10. Salemi A RE, Faghani M, salami N. Determination of aflatoxin B₁ in broiler feed in the poultry farms of isfahan province. *J. Vet. Sci.* 2014;5(2):117-23. [In Persian].

11. Kaufmann P. Mushroom poisonings: syndromic diagnosis and treatment. *Wien. Med. Wochenschr.* 2007;157(19-20):493-502.
12. Kagera I, Kahenya P, Mutua F, Anyango G, Kyallo F, Grace D, et al. Status of aflatoxin contamination in cow milk produced in smallholder dairy farms in urban and peri-urban areas of Nairobi County: a case study of Kasarani sub county, Kenya. *Infect. Ecol. Epidemiology.* 2019;9(1):154-61.
13. Gizachew D, Szonyi B, Tegegne A, Hanson J, Grace D. Aflatoxin contamination of milk and dairy feeds in the Greater Addis Ababa milk shed, Ethiopia. *Food control.* 2016;59:773-9.
14. Alshawabkeh K, Alkhalaileh N, Abdelqader A, Al-Fataftah A-RA, Herzallah SM. Occurrence of aflatoxin B1 in poultry feed and feed ingredients in Jordan using ELISA and HPLC. *Am-Eurasian J. Toxicol. Sci.* 2015;7(4):316-20.
15. Rashid N, Bajwa MA, Tariq MM, Ahmad T, Rafeeq M, Ahmad Z, et al. Occurrence of Aflatoxin B₁ Producing Fungi in Finished Commercial Broiler Feed in Quetta. *Pak. J. Zool.* 2017;49(3):216-25.
16. Akinmusire OO, El-Yuguda A-D, Musa JA, Oyedele OA, Sulyok M, Somorin YM. Mycotoxins in poultry feed and feed ingredients in Nigeria. *Mycotoxin Res.* 2019;35(2):149-55.
17. Kajuna F, Temba B, Mosha R. Surveillance of aflatoxin B₁ contamination in chicken commercial feeds in Morogoro, Tanzania. *Livest. Res. Rural.* 2013;25(3):161-68.
18. Mahmoudi R, Norian R, Katirae F, Pajohi Alamoti MR. Total aflatoxin contamination of maize produced in different regions of Qazvin-Iran. *IFRJ.* 2013; 20 (5): 2901-4.
19. Rangsaz N, Gholami-Ahangaran M, Azizi Sh, Zia-Jahromi N. The effect of turmeric extract on prevention of histopathologic lesions of gizzard in aflatoxicosis in broiler chickens. *J. Vet. Microbiol.* 2011; 7 (1): 7-10 [In Persian].
20. Lanyasunya T., Wamae L., Musa H., Olowofeso O., Lokwaleput I. The risk of mycotoxins contamination of dairy feed and milk on smallholder dairy farms in Kenya. *Pakistan J Nutr.* 2005;26(4): 162- 69.