

مروری بر روش های بیولوژیکی کاهش مایکوتوكسین در شیر و فرآورده های لبنی

A review of biological methods of Mycotoxin reduction in milk and dairy products

فرشته خیری^{*}، مرجانه صداقتی^۲

پذیرش: ۱۴۰۰/۱۰/۴

دریافت: ۱۴۰۰/۴/۱۱

چکیده

استفاده از شیر و گوشت حیوانات آلوده ممکن است منجر به بیماری های انسانی شود. آفلاتوكسین ها (*AFs*)، متابولیت های ثانویه سمی هستند که بیشتر توسط گونه های آسپرژیلوس تولید می شوند. در بین میکروارگانیسم *M-1*, *AFM-1* (*AFB1*-*B-1*) از اهمیت ویژه ای برخوردار است. آفلاتوكسین (*AFs*) متابولیتی است که با تبدیل و هیدروکسیلاسیون *AFB-1* تولید می شود. اگرچه فن آوری های مختلف (فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی) برای کاهش اثرات مضر مایکوتوكسین ها، از جمله آفلاتوكسین ها (*AFs*)، توسعه، آزمایش و به کار گرفته شده اند، روش های جهانی هنوز برای کاهش سطح *AF* در خوراک و غذا در دهه های گذشته در دسترس نیستند. گاو های شیری هنگامی که از آفلاتوكسین *B1* تغذیه می شوند ممکن است در نتیجه قرار گرفتن در معرض رژیم غذایی، آفلاتوكسین *MI* را در شیر دفع کنند. این مایکوتوكسین در برابر دما کاملاً مقاوم است بنابراین عملیات حرارتی مانند پاستوریزاسیون و فوق پاستوریزاسیون برای غیرفعال کردن آن کافی نیست. با توجه به اینکه برخی میکروارگانیسم ها دارای قابلیت تخریب آفلاتوكسینها بوده و میزان این تخریب با نوع سویه میکروبی ارتباطی قوی دارد، لذا انجام بررسیهای بیشتر و گستردۀ روی کاربرد آن در مواد غذایی میتواند در اتخاذ استراتژیهای پیشگیری از برخی بیماریها و در نتیجه ارتقا سلامت انسان حائز اهمیت باشد.

کلمات کلیدی: آفلاتوكسین، روش های بیولوژیکی، فرآورده های لبنی، گونه های قارچی

مقدمه

آفلاتوكسین ها (*AFs*) متابولیت های ثانویه سمی هستند که به طور طبیعی توسط برخی گونه های آسپرژیلوس به ویژه آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس پارازیتیکوس تولید می شوند. آفلاتوكسین ها (*AFs*) مایکوتوكسین های مشتق شده از *Aspergillus flavus* بیو سنتز می شوند که در میان آنها *Aspergillus pergillus* به عنوان تولیدکنندگان اولیه در نظر گرفته *Aspergillus pseudotamarii* و *Aspergillus nomiae* *Aspergillus parasiticus* می شوند (Farombi, 2006) *AF* ها می توانند محصولات مختلف (مانند غلات، دانه های روغنی، آجیل، ادویه جات ترشی

^۱ دانشجو دکترا، زیست فناوری مواد غذایی، واحد تهران شمال، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

^۲ استادیار گروه علوم و صنایع غذایی، دانشکده علوم زیستی، واحد تهران شمال، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

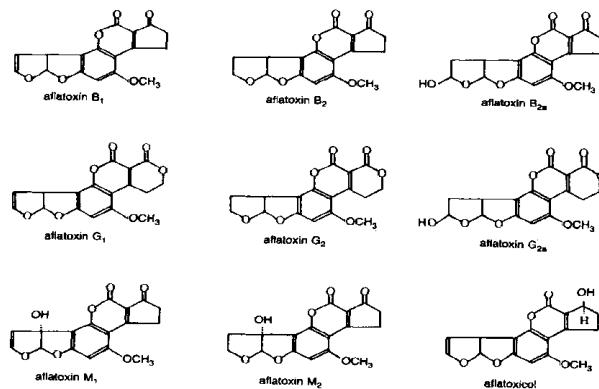
نویسنده مسئول مکاتبه کننده: Email:feri2514@yahoo.com

جات، میوه ها، میوه های خشک و شیر) را آلوده کنند (Alborzi *et al.*,2006). انسان به صورت روزانه در معرض ترکیبات متفاوت شیمیایی طبیعی یا مصنوعی قرار دارد که از طریق مسیرهای میتواند وارد بدن شود. این مواد متعاقب ورود، سبب ایجاد طیف گسترده ای از مشکلات سلامتی و اختلال عملکردی ارگانهای زیستی و بافت‌های اصلی بدن ازجمله، بیماریهای دستگاه تناسلی، اختلالات روانشناسی، سرکوب سیستم ایمنی، آسیب و ناهنجاری در ارگانها (کلیه و کبدو ...) القاء و پیشرفت برخی از انواع سرطان میگردد (Shahbazi *et al.*,2015;2016) مایکوتوكسین ها یکی از ترکیبات شیمیایی طبیعی و به عنوان مهمترین متابولیت های ثانویه گونه های مختلفی از قارچها بالاخص جنس آسپرژیلوس، پنیسیلیوم و فوزاریوم است (Hojnik *et al.*,2017). علاوه بر این، مایکوتوكسین ها سالانه منجر به ایجاد ضرر و زیانهای بزرگ اقتصادی، ازجمله مرگ انسانها و حیوانات، افت محصولات علوفه ای، و غذای دام خواهند شد (Zain.,2011) بر اساس ارزیابی و گزارش سازمان غذا و کشاورزی سالیانه در ۲۵ درصد از کل تولیدات جهان، آلودگی با بیش از حد مجاز مایکوتوكسین ها مشاهده میشود. علاوه بر مسیر گوارشی که مهمترین راه مواجهه با مایکوتوكسین ها است، احتمال بروز آلودگی از طریق استنشاقی و تماس پوستی نیز وجود دارد (Steyn.,2016). این نکته شایان ذکر است که نه تنها تمام گونه های قارچی توکسین زا نیستند بلکه تمام متابولیت های ثانویه قارچی نیز سمی نمی باشد (Applebaum *et al.*,1982; Zain.,2011). جهت کاهش یا حذف اثرات سوء مایکوتوكسین ها میتوان از استراتژی های متفاوت پیشگیری از رشد قارچ های مایکوتوكسیک، سمزدایی مواد غذایی آلوده به توکسینها و یا تخریب ساختاری و مهار جذب مایکوتوكسینها بهره گرفت (Doyle *et al.*,1982) *Aspergillus parasiticus*. آفلاتوكسین کامل (*AFB1 AFG1 AFG2 AFB2*) را بر روی ذرت فرموله می کند در حالی که *Aspergillus.flavus* اساساً آفلاتوكسین *B1* و *B2* را روی ذرت تولید می کند. علاوه بر این، از آنجایی که تولید شیر و مواد غذایی مبتنی بر شیر نیاز به فرآیندهای مختلفی دارد، تأثیر فرآیند نگهداری و نگهداری پتانسیل زیادی بر انتشار و پایداری آلفاتوكسین *MI* دارد. با توجه به اینکه در مقایسه با آلفاتوكسین در سایر فرآورده های شیری مانند ، شیر، کره، خامه، شیر بدون چربی، پنیر و ماست به دلیل انجام برخی فرآیندهای مکانیکی، شیمیایی و بیولوژیکی، میزان آلفاتوكسین در شیر نسبتاً بیشتر است. بسته به نوع محصولات (Yitbarek and Birhan.,2013) در این زمینه، هدف از این مطالعه مروری بر روش های بیولوژیکی پاکسازی آفلاتوكسین *MI* در فرآورده های لبنی منتشر شده در سالیان گذشته به عنوان کمکی برای ارزیابی تکامل این استراتژی و همچنین کارایی آن بوده است.

ساختمن شیمیایی آفلاتوكسین ها

آفلاتوكسین ها از نقطه نظر شیمیایی مشتقات فورانوکومارین محسوب می شوند. این ترکیبات هتروسیکلیک وزن مولکولی پایینی داشته و بر اساس منشأ اولیه ، زمان بازداری و نور فلورسانسی که در حضور اشعه فرابنفش دارند به چهار گروه اصلی *G1B2,B1* و *G2* تقسیم می شوند. آفلاتوكسین های *B1* و *B2* در طول موج ۴۲۵ نانومتر و *G1, G2* در طول موج ۴۵۰ نانومتر اشعه فرابنفش به ترتیب به رنگ آبی و سبز - زرد فلورسانس می کنند (Yitbarek and Birhan.,2013). گونه های مسمومیت

زای آسپرژیلوس به طور معمول ۲ یا ۳ فرم از آفلاتوکسین ها را سنتز می کنند که یکی از آن ها به طور ثابت آفلاتوکسین B_1 است. آفلاتوکسین B_1 سمی قوی است و در گروه ترکیبات سرطان زا قرار دارد. هنگامی که گاو شیری غذای آلوده به آفلاتوکسین را دریافت می کند، آفلاتوکسین B_1 , B_2 ، به مشتقات ۴ - هیدروکسی خود به نام های آفلاتوکسین M_1 و M_2 تبدیل و از شیر دفع می شوند. غلظت آفلاتوکسین M_1 تولیدی در شیر گاو نسبت به آفلاتوکسین M_2 بیشتر بوده و سمیت آن نیز به مراتب بیشتر می باشد.(Yitbarek and Birhan.,2013; Applebaum *et al.*,1982; Zain.,2011



شکل ۱-۱- انواع آفلاتوکسین ها

Figure 1-1- Types of aflatoxins

اثرات آفلاتوکسین بر سلامت:

AF ها از جمله خطرناک ترین ترکیباتی هستند که به طور نامطلوبی بر فرآیندهای فیزیولوژیکی حیوانات و انسان ها تأثیر می گذارند. AF ها تحت قرار گرفتن طولانی مدت جهش زا، ترازوژن، ژنوتوكسیک و سرطان زا هستند ممکن است در هر نقطه زمانی از قبل از برداشت تا مصرف انسانی وارد خوراک و زنجیره غذایی شود (Torres *et al.*,2014; Norlia *et al.*,2019; Ráduly *et al.*,2020). این سوموم معمولاً هم در حیوانات و هم در انسان از روده جذب می شوند و به قسمت های مختلف بدن منتقل می شوند، جایی که می توانند از نظر شیمیایی پیوند یا اصلاح شوند. اختلال پاتولوژیک کبد و کلیه، دستگاه گوارش، و سیستم ایمنی و تولید مثل هم در انسان و هم در دام تحت AF گزارش شده است (Peles *et al.*,2019; Ráduly *et al.*,2020). مشتقات AF مانند آفلاتوکسین (AFM1) در نهایت در حیوانات دفع می شود و باعث آلودگی شیر و فرآورده های شیر می شود (Warth *et al.*,2016; Ketney *et al.*,2017). در عین حال، AFM1 می تواند در آلدگی قارچی تولید شود (Warth *et al.*,2016). ممکن است رشد اولیه جنین را پس از عبور از جفت مختلط کند (Ráduly *et al.*,2020; Costamagna *et al.*,2019). در شیردهی، AFM1 حتی نوزادان انسان را تهدید می کند (Maleki *et al.*,2015).

های تولید کننده *AF* و متابولیت های آنها نیز در بسیاری از موارد شرح داده شده است (Costamagna *et al.*, 2019). محققان به دلیل اثرات منفی *AF* بر سلامت دام و انسانبرای جلوگیری از تشکیل مایکوتوكسین و انتقال آنها تحقیقات متعددی انجام داده اند. روش ها و پروتکلهای پیشگیری که قبل و بعد از برداشت به اجرا گذاشته می شوند، برای مثال، روش های خوب کشاورزی و تولیدی (مانند شخم عمیق و جداسازی دانه ها) و شرایط نگهداری مناسب (محیط سرد و خشک)، بهترین گزینه ها برای کاهش آلوودگی *AF* هستند. (Ketney *et al.*, 2017) *AF* ها به دلیل پایداری قابل توجه خود به سرعت تجزیه نمی شوند (Jasutiene *et al.*, 2006; Peles *et al.*, 2019). آفلاتوکسین ها منجر به القاء سرطان در اندامها بخصوص کبد می شوند. مصرف مستقیم آفلاتوکسین از طریق خوردن غذاهای آلووده با منشأ گیاهی مانند غلات، حبوبات، میوه ها، دانه های روغنی، ادویه جات و مصرف غیر مستقیم از طریق خوردن شیر یا فرآورده های آن، گوشت و تخم مرغ حاوی آفلاتوکسین بوجود می آید. (Samarajeewa *et al.*, 1990; Farombi., 2006) قرار گرفتن طولانی مدت در معرض *AF* ها می تواند جهش زا، تراتوژن، ژنوتوكسیک و سرطان زا باشد (Adams and Moss., 2000). ممکن است در هر نقطه زمانی از قبل از برداشت تا مصرف انسانی وارد خوراک و زنجیره غذایی شود (Akande *et al.*, 2006; Raters *et al.*, 2008). این سوم معمولاً هم در حیوانات و هم در انسان از روده جذب می شوند و به قسمت های مختلف بدن منتقل می شوند، و اختلال پاتولوژیک کبد و کلیه، دستگاه گوارش، و سیستم ایمنی و تولید مثلی هم در انسان و هم در دام تحت گزارش شده است (Alborzi *et al.*, 2006; Wu and Pornsri., 2010 ; Raters *et al.*, 2008). مشتقات *AF* مانند آفلاتوکسین (*AFM1*) در نهایت در حیوانات دفع می شود و باعث آلوودگی شیر و فرآورده های شیر می شود (Raters *et al.*, 2008; Wu and Pornsri., 2010; Maleki *et al.*, 2015; Panariti., 2001; Peles *et al.*, 2019).

فاکتورهای موثر بر تولید آفلاتوکسین

رشد آسپرژیلوس ها و تولید آفلاتوکسین توسط آنها به شرایط محیطی، نوع سوبسترا و حضور سایر گونه های قارچی بستگی دارد. با توجه به گزارش های ضد و نقیضی که در رابطه با خاصیت توکسین زایی قارچ آسپرژیلوس دردست است، محققان به این نتیجه رسیده اند که این مسئله هم به خاکی که آسپرژیلوس فلاووس از آن جدا شده و هم به منطقه جغرافیایی آن مربوط می باشد. منطقه جغرافیایی در تولید آفلاتوکسین توسط آسپرژیلوس فلاووس نقش اساسی دارد، به طوری که به نظر می رسد قارچ های آسپرژیلوس که از مناطق حاره جمع آوری شده اند بیش از انواع جدا شده از مناطق معتدل، مولد سم باشند (یوسفی، ۱۳۶۹). آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس پارازیتیکوس در مناطق گرم سیری و نیمه گرم سیری بسیار پراکنده اند. در این نواحی به علت نگهداری نامناسب محصولات کشاورزی در انبار، قارچ های مختلف از قبیل آسپرژیلوس و پنی سیلیوم به سرعت رشد می کنند. گرمای هوا و رطوبت بالا باعث می شود که میزان تولید آفلاتوکسین ها به سرعت افزایش یابد و

اغلب از محدوده تعیین شده توسط *FAO* و *WHO* که ۳۰ میکروگرم در کیلوگرم برای مصارف غذای انسان است، بالاتر رود (Panariti, 2001). امروزه مشخص شده که تولید آفلاتوکسین ها فقط در نتیجه نگهداری نامناسب در انبار نمی باشد بلکه این سموم می توانند قبل از برداشت محصول نیز تولید شوند. استرس آبی، استرس دمایی و صدماتی که حشرات به گیاه میزبان در مزرعه وارد می سازند، فاكتورهای اصلی برای هجوم قارچ ها و تولید سموم قبل از برداشت محصولات می باشند (مرتضوی و طباطبایی، ۱۳۷۶). شکل گیری آفلاتوکسین ها همچنین در ارتباط با رشد سایر قارچ ها و میکروب ها می باشد. آسپرژیلوس نیجر مهمترین ارگانیسم رقیب آسپرژیلوس فلاووس محسوب می شود. مطالعات انجام شده نشان دادند، درصورتی که آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس نیجر تواناً به پسته های اتوکلاو شده تلقيق شوند، آفلاتوکسین تولید نخواهد شد. مهمترین مکانیسم احتمالی در مهار تولید آفلاتوکسین کاهش *pH* محیط در اثر تولید مقادیر زیاد اسیدهای آلی از جمله سیتریک اسید به وسیله آسپرژیلوس می باشد. افزون بر این، احتمال می رود سیتریک اسید تولید شده توسط آسپرژیلوس نیجر از طریق جذب فلزاتی نظیر روی که برای تولید توکسین ضروری اند، به طور غیر مستقیم از تولید آن جلوگیری می نمایند. مکانیسم دیگر برای اثر مهارکنندگی آسپرژیلوس نیجر در تولید آفلاتوکسین، به تشکیل متابولیت ها و یا ترکیباتی نسبت داده می شود که در بیوستتر آفلاتوکسین مداخله می نمایند. تعدادی از حشره کش ها و علف کش ها می توانند مانع از رشد قارچ های آفلاتوکسین زا و تولید آفلاتوکسین توسط آنها شوند (مرتضوی و طباطبایی، ۱۳۷۶).

آفلاتوکسین در شیر و فرآورده های لبنی

ایجاد آفلاتوکسین در شیر

آفلاتوکسین ها را می توان در محصولات کشاورزی قبل و هنگام برداشت یا در هنگام انبارداری پس از برداشت یافت. بسته به توانایی های ژنتیکی قارچ، بستر و شرایط محیطی آفلاتوکسین های مختلف ممکن است در مقادیر و نسبت های بسیار متنوعی تولید شوند. استفاده از خوراک دام ناسالم و آلوده به آفلاتوکسین ها سبب ایجاد اختلال در چرخه سلامت دام، شیر و افراد مصرف کننده شیر و فرآورده های لبنی می گردد. پژوهش های مختلف بر روی خوراک دام نشان داده است که آلودگی خوراک دام به کپک ها و خصوصاً گونه های آسپرژیلوس (نظیر آسپرژیلوس فلاووس و آسپرژیلوس پارازیتیکوس) سبب تولید آفلاتوکسین و انتقال آن به شیر و فرآورده های آن می شود. بسیاری از محصولات کشاورزی که در تهیه خوراک دام استفاده می شوند مستعد آلودگی با گروهی از قارچها می باشند که قادرند متابولیت های سمی تولید کنند (۴۰).

سنترز و دفع آفلاتوکسین *MI*

یکی از شناخته شده ترین و پراکنده ترین گروه های مایکوتوكسین در غذا، آفلاتوکسین ها هستند (۱۶-۷۸) که می توانند توسط گونه های مختلف از جنس *Aspergillus* تولید شوند. آسپرژیلوس فلاووس تولید کننده اصلی

آفلاتوکسین است (۲۲). تأثیرگذارترین عوامل در رشد و تولید آفلاتوکسین ها رطوبت و دما است که رطوبت مطلوب بالای ۸۰ درصد و حداکثر دمای تولید سم بین ۲۵ تا ۲۷ درجه سانتی گراد است (۳). تولید آفلاتوکسین می تواند تحت تأثیر برخی عوامل دیگر مانند: ترکیب بستر، pH ، محتوای اکسیژن و دی اکسید کربن، رقابت میکروبی، آسیب مکانیکی، نوع قارچ وجود آلاینده و استفاده از قارچ کش ها باشد (۴۰-۵۴).

شیوع آفلاتوکسین *MI* در شیر و پنیر

شیوع آفلاتوکسین *MI* در پنیر تولید شده از شیر آلوده به این سم، واقعیتی است که قبلًاً توسط چندین نویسنده توضیح داده شده است (۱۱-۱۶-۳۵-۴۲-۴۹-۴۷-۸۲-۷۰-۵۷-۸۳-۸۷). در رابطه با وجود *AFM1* در پنیرها علاوه بر وجود سم در شیر، عوامل دیگری مانند: نوع پنیر، مراحل فرآوری، نوع شیر مورد استفاده برای تولید (خام یا پاستوریزه)، افروden گیاهان دارویی نیز باید در نظر گرفته شود (۱۶)

شیوع آفلاتوکسین در شیر و فرآورده های جانبی آن

آفلاتوکسین دارای درجه شیوع، اثرات، غلظت و خصوصیات بسیار متفاوتی است که بستگی به بستر مورد استفاده، *AFG2* *AFG1* آفلاتوکسین کامل (*Aspergillus parasiticus*) ماهیت کپک و شرایط آب و هوایی دارد (۹-۱۳). *Aspergillus flavus* اساساً آفلاتوکسین *AFB1* و *AFB2* را بر روی ذرت فرموله می کند در حالی که *Aspergillus flavus* *AFB1* را روی ذرت تولید می کند. بادام زمینی، پنبه دانه و ذرت دارای خصوصیات بسیار خوبی برای حمله گونه های آسپرژیلوس در طول رشد، عملکرد و بارگیری یا ذخیره سازی هستند (۴۸).. تشکیل آفلاتوکسین با رطوبت زیاد، محیط ضعیف ذخیره سازی، آسیب فیزیکی به دانه، دمای بالا، عدم وجود تهویه تقویت می شود (۵۹). به دلیل انجام برخی فرآیندهای مکانیکی، شیمیایی و بیولوژیکی در فرآورده های شیری مانند پنیر، ماست، شیر کره، خامه و شیر بدون چربی مقدار آفاتوکسین و . دلیل اصلی شیوع *AFM1* در شیر خام، واردات باقیمانده *AFB1* از خوراک آلوده حیوانات به شیر است. مورد دوم تولید *AFB1* *AFG1* *AFB2* *AFG2* و *AFB1* توسط قارچ هایی است که روی پنیر تکثیر می شوند. سومین مورد مصرف پنیر از پودر شیر آلوده به آفلاتوکسین *MI* است. همانطور که باربیولی و همکاران (۶۸) بیان کردند، دمای بالا، pH و مدت زمان پرس کردن دلمه پنیر می تواند باعث افزایش حجم آب حذف شده و افزایش مقدار *AFM1* در پنیر شود.

روشهای کاهش آفلاتوکسین

استفاده از مواد و روشهایی که کاهش میزان آفلاتوکسین تولیدشده را از طریق جذب، حذف و تبدیل آن میسر میسازند میتوانند در کاهش آلودگی مواد غذایی مصرفی انسان به آفلاتوکسین ها مؤثر واقع شوند. اینکار به سه شکل فیزیکی، شیمیایی و بیولوژیکی صورت میپذیرد.

روشهای فیزیکی

در این روشها با استفاده از جذب سطحی، باند کردن و یا ایجاد تغییر در ساختار آفلاتوکسین، میزان آلودگی ماده غذایی را به آفلاتوکسین کاهش میدهد.

استفاده از حرارت

استفاده از حرارت برای غیرفعال آفلاتوکسین شامل فرایندهای مانند پختن، سرخ کردن، برشته کردن و خشک کردن میباشد (۱۷). فرآیند خشک کردن در دمای بالا میتواند میزان آفلاتوکسین را به میزان ۴۸ تا ۸۳٪ کاهش دهد (۱۴). حرارت دادن و پختن تحت فشار میتواند حدوداً ۷۰٪، برشته کردن ۵۰-۷۰٪ خشک کردن در برابر نور خورشید نیز میتواند بیش از ۷۰٪ از میزان آفلاتوکسین را کاهش دهد (۳۲). در برخی از مطالعات انجام شده نشان داده شده است که آفلاتوکسین₁ M در طی فرآیند پاستوریزاسیون پایدار میباشد (۶۷-۲۵). این در حالی است که در برخی دیگر از مطالعات گزارش شده است که حرارت پاستوریزاسیون تا حدودی میتواند باعث کاهش میزان آفلاتوکسین در شیر گردد. بکار بردن درجه حرارت ۹۵ درجه سانتیگراد به مدت ۵ دقیقه باعث کاهش ۱۶-۱۸ درصدی آفلاتوکسین₁ M در شیر میگردد که این کاهش احتمالاً در اثر از بین رفتن اثر محافظتی پیوند بین کازئین و سم در اثر ایجاد پیوند بین کازئین و پروتئینهای آپ پنیر میباشد. استریلیزاسیون شیر در دمای ۱۲۱ درجه سانتیگراد به مدت ۱۵ دقیقه تا ۲۶٪ میزان آفلاتوکسین₁ M را کاهش میدهد (۶۷).

استفاده از پرتو

پرتو دهی باعث رادیو لیز آب و ایجاد رادیکالهای آزاد میگردد. آفلاتوکسین₁ B در برابر اشعه گاما، ایکس و فرابنفش حساس میباشد و با اشعه دادن به محصولات میتوان میزان این سم را در آنها کاهش داد. همچنین با استفاده از نور خورشید و ماکرویو نیز میتوان تا حدود زیادی میزان آفلاتوکسین را کاهش داد (۳۰-۱۳). میزان کاهش آفلاتوکسین₁ B و آفلاتوکسین کل بستگی به مدت زمان قرار گرفتن در برابر اشعه و دور مصرفی اشعه گاما و همچنین مشخص شده است که تأثیر تابش خورشید در کاهش میزان آفلاتوکسین بیشتر از تأثیر اشعه گاما و ماکرویو میباشد (۳۸).

استفاده از زغال فعال

این ماده به شکل پودری غیر محلول و حاصل پیرولیز مواد آلی میباشد، دارای سطح مقطع زیاد (۵۰۰ تا ۳۵۰۰) mg^2m^{-2} بوده و به همین علت توانایی جذب ترکیبات زیادی را دارد و از قرن ۱۹ میلادی جهت حذف ترکیبات سمی مورداستفاده قرار میگرفته است (۴۱-۳۶). از جمله ترکیباتی که توسط این ماده جذب و از محیط خارج میگردند،

مايكوتوكسينها ميباشند . مطالعات زياردي بر روی ميزان کاهش آفلاتوكسينها با استفاده از کربن فعال صورت پذيرفته است که همگي آنها نشان دهنده کاهش ميزان آفلاتوكسينها با استفاده از اين ماده بوده اند(74-31).²⁷

استفاده از جاذبهای سيليكاتی

از پرکاربردترین ترکیبات سیلیکاتی جهت حذف آفلاتوكسينها، خاک رس و ترکیبات وابسته به آن بوده و به دو دسته کلی شامل دسته اول فيلوسیلیکاتها مانند سیلیکات آب دار آلومینیوم، سدیم و کلسیم (HSCAs) و بنتونیتها، نانوکامپوزیت مونت موریلونیت اصلاح شده MMN_2 و دسته دوم به تکتوسیلیکاتها مانند زئولیتها تقسیم میشوند. این ترکیبات به صورت مخلوط با غذای دام مورد استفاده قرار گرفته و با باند شدن با آفلاتوكسين از جذب آن توسط دستگاه گوارش حیوان جلوگیری و مانع از انتقال این سم به محصولات به دست آمده از دام ها و همچنین ایجاد آفلاتوكسيکوزيس در آنها میشوند. (41-20-21). از جمله ترکیبات سیلیکاتی دیگر مورد استفاده بنتونیت است که از خاکسترهاي آتشفشاری منشأ گرفته و مونتموریلونیت به عنوان جزء اصلی این ماده میباشد. این ماده به طور گسترهای جهت حذف مايكوتوكسينها به خصوص آفلاتوكسينها از غذای دام مورد مطالعه قرار گرفته است (45-37-14). با استفاده از بنتونیت میتوان تا ۹۰٪ از آفلاتوكسين B_1 موجود در شیر را کاهش داد. اما آفلاتوكسين M_1 به ميزان ۷۱٪ کاهش پیدا کرد (45).⁶⁵⁻⁶²

روشهای شیمیایی

در اين روشها از ترکیبات شیمیایی استفاده نموده و با ایجاد تغیيراتی در ساختار سم و غيرفعال نمودن آن، ميزان آفلاتوكسين را کاهش ميدهند. از جمله روشهاي شيميايی مورد استفاده به اين منظور میتوان به اكسايش، احیا، استفاده از آمونياک، اسيید و باز اشاره نمود. مواد شیمیایی مورد استفاده ضمن غيرفعال نمودن مايكوتوكسين، باقیمانده آن و محصولات نهايی تولیدشده آنها نبایستی سمي باشند و نبایستی ارزش غذایي محصولات را کاهش دهنند (21-75). از جمله ترکیبات اكسيدکننده قوي که تأثير آنها در کاهش ميزان آفلاتوكسينها مورد بررسی قرار گرفته است، ازن، پر اكسيد هيdroژن و كلر میباشند (54-40). اين ترکیبات با اكسيد کردن پيوند دوگانه موجود در ساختار سم آن را غيرفعال مينمایند. به عنوان مثال ازن با اكسيد کردن پيوند دوگانه انتهائي موجود در حلقه دي هيdroفوراني موجود در ساختار آفلاتوكسينهاي G_1 ، B_1 و M_1 آنها را اكسيد مينماید (87). از مواد احیاکننده می توان به سدیم بیسولفیت ($NaHSO_3$) و سدیم دیسولفید (Na_2S_2O)⁵ اشاره کرد که جهت کاهش ميزان آفلاتوكسين موجود استفاده قرار ميگيرند (87-14). از سولفیت پتابسیم جهت کاهش آفلاتوكسين M_1 در شیر استفاده ميگردد. افزودن ۰/۰۴ گرم سولفیت پتابسیم به ازاي هر ميلی ليتر شير، باعث کاهش آفلاتوكسين M_1 به ميزان ۴۵٪ ميگردد (55-17). همچنین بى سولفیت سدیم در محیط آبی با آفلاتوكسينهاي G_1 ، M_1 و B_1 ميگردد.

واکنش میدهد(۲۲). همچنین با استفاده از اسیدهای قوی از طریق هیدراتاسیون باند غیراشباع در حلقه فورانی آفلاتوکسینهای G_1 و B_1 و تبدیل آنها به فرمهای همیاستال $AFB2^a$ و $AFG2^a$ میتوان فعالیت بیولوژیکی آنها از بین برد و به ترکیبات غیر سمی تبدیل نمود. به عنوان مثال با استفاده از اسیدهیدروکلریک و رساندن pH به ۲ آفلاتوکسین را میتوان به میزان ۳٪ طی ۲۴ ساعت کاهش داد(۲۱-۸۷). با استفاده از محلولهای قلیایی تولیدشده با هیدروکسید پتاسیم، هیدروکسید کلسیم و کربنات سدیم همراه با حرارت دادن جهت فراوری دانه های غلات، به خصوص ذرت به علت جدا کردن پوسته دانه کاهش مایکوتوكسینها از جمله آفلاتوکسین صورت می پذیرد (۸۸-۳۳). همچنین با استفاده از آمونیاک مایع یا گازی میتوان تا ۹۵٪ از آفلاتوکسین موجود در خوراک دام را کاهش داد (۶۹). برای بهبود میزان کاهش آفلاتوکسین توسط آمونیاک از توکلاو با دما و فشار بالا استفاده میگردد (۸۵).

روشهای بیولوژیکی

روشهای بیولوژیکی کاهش آفلاتوکسین به علت ارزان، ساده و اختصاصی بودن جهت کاهش میزان آفلاتوکسینها مورد توجه قرار گرفته اند (۳۴-۱۴). بنابراین مطالعات زیادی در این زمینه صورت پذیرفته است.

باکتریهای اسیدلاکتیک

باکتریهای اسیدلاکتیک توانایی کاهش آفلاتوکسین ها را دارا میباشند. مکانیسم حذف آفلاتوکسین توسط این باکتریها بر اساس تجزیه متابولیکی نیست بلکه از طریق باند شدن سم به دیواره سلولی این عمل انجام میگیرد (۳۴-۱۴). جذب سم توسط دیواره سلولی به وسیله هر دو نوع سلول زنده و کشته شده با تیمار حرارتی یا اسیدی صورت میپذیرد. جذب در سلولهای کشته شده بیشتر از سلولهای زنده میباشد (۱۴). در خصوص سلولهای زنده، برخی از محققان توانایی تولید اسید توسط باکتریهای اسیدلاکتیک و کاهش pH محیط را در کاهش میزان آفلاتوکسین مؤثر می دانند (۳۴). همچنین اثر باکتریهای پروبیوتیک در کاهش میزان آفلاتوکسین در مواد غذایی به خصوص شیر و فراوردهای آن مورد مطالعه بسیاری از محققان قرار گرفته است. از بین باکتریهای پروبیوتیک، لاکتو باسیلوسها و بیفیدیو باکترها توانایی کاهش آفلاتوکسینها را از خود نشان دادهاند (۳۲-۶۰). این باکتریها با اتصال به آفلاتوکسینها باعث محافظت DNA و غشای سلولها در برابر آسیبهای ایجادشده از این سم میشوند (۶۶). به عنوان مثال ترکیبات دیواره سلولی لاکتو باسیلوس رامنوسوس نژاد GG که با باند شدن به آفلاتوکسین B_1 باعث کاهش میزان آن میگردد مورد مطالعه قرار گرفته اند و عامل اصلی باند شدن را پپتیدوگلیکان موجود در دیواره سلولی دانسته اند (۵۷-۵۲). همچنین در مطالعه دیگری که توسط گائو و همکارانش انجام شد، اثر باکتری باسیلوس سوبتیلیس بر روی کاهش آفلاتوکسینهای G_1 , B_1 , M_1 مورد مطالعه قرار گرفت و نشان داده شد که سویه ۰۶۰ANSB این باکتری، بیشترین تأثیر در کاهش میزان آفلاتوکسینها را دارا میباشد (۳۱).

مخمرها

از بین مخمرها، مخمر ساکارومایسیس سرویسیه، بیشتر مورد مطالعه قرار گرفته است (۷۳). نژادهای ۱۸A و ۱۱.۱.۲۶ در بین نژادهای مورد مطالعه از این مخمر، بیشترین میزان کاهش آفلاتوکسین را در فاز اولیه رشدشان در شرایط آزمایشگاهی نشان دادند (۷۳). این کاهش در اثر باند شدن آفلاتوکسین به دیواره سلولی مخمر میباشد و یک پدیده فیزیکی تلقی میگردد. باند شدن آفلاتوکسین به دیواره سلولی در مخمرهای تیمار شده و غیرفعال شده در شرایط اسیدی و حرارت نسبت به سلولهای زنده بیشتر میباشد (۷۳).

قارچها

برخی از قارچها با احیای گروه کربونیل موجود در حلقه سیکلوبنتونی آفلاتوکسین B_1 , B_2 , توانایی تبدیل این سم را به آفلاتوکسیکول^A (*AFL-A*) که سمیت آن ۱۸ بار کمتر از B_1 است را دارند. از جمله این قارچها میتوان به آسپرژیلوس نیجر، یوروتیوم هرباریوم، برخی از گونه های رایزوپوس و گونه هایی از آسپرژیلوس فلاووس که تولید سم نمیکنند اشاره نمود (۲۱-۸۰). از گونه های رایزوپوس که توانایی کاهش میزان آفلاتوکسین B_1 را در همراهی با آسپرژیلوس فلاووس تولیدکننده سم از خود نشان داده اند، رایزوپوس اولیگوسپوروس میباشد که بیشترین میزان کاهش را در روز پنجم کشت از خود نشان میدهد (۵۱). برخی دیگر از قارچها مانند پنی سیلیوم رایستریکی آفلاتوکسین B_1 را متابولیزه کرده و تولید محصولات سمی مانند آفلاتوکسین B_2 و برخی ترکیبات ناشناخته مینمایند (۲۱). همچنین با استفاده از آنزیمهای به دست آمده از میکرواورگانیسمها میتوان مایکوتوكسینها را سم زدایی نمود (۸۷-۱۴). در این خصوص آنزیم جدا و خالص سازی شده از قارچ پلئوروتوس استراتوس توانایی تجزیه آفلاتوکسین را دارا میباشد و این عمل را با باز کردن حلقه لاکتونی انجام میدهد (۱۵). همچنین در مطالعه ای که توسط لیو و هکمارانش انجام پذیرفت، آنزیمی تحت عنوان^۷ (*ADTZ*) از قارچ آرمیلاریلا تابسنس به دست آمد که با باز نمودن حلقه دی فورانی آفلاتوکسین، سمیت آن را کاهش میدهد (۵۳). استفاده از روش های بیولوژیکی برای آلودگی زدایی آفلاتوکسینها در سال های اخیر به طور قابل توجهی صورت گرفته است که منجر به داده های جدیدی مطابق مطالعات گزارش شده در جدول ۱ شده است.

جدول ۱. روش‌های بیولوژیکی ضد عفونی شیر در کشورهای مختلف در ۱۰ سال گذشته (۲۰۰۹ تا به امروز)

Table 1. Biological methods of milk disinfection in different countries in the last 10 years (2009 to date)

نوع نمونه تحلیل شده	غلظت اولیه و نهایی سم ($\mu\text{g/kg}$) یا ($\mu\text{g/L}$)	محدوده آسودگی زدایی (%)	زمان تماس (دقیقه)	روش بیولوژیکی و غلظت	مرجع
شیر	۰.۰۸-۰ ^۱	۱۰۰	۴۰	ساکارومایسین سرویزیه با پرلیت CFU/mL ۱۰۸ بی حرکت شد	(۲۸)
شیر	۰.۰۵-۰.۰۰۲۸ ^۲	۹۴.۵	۱۲۰	لاکتوباسیلوس پلانتروم با عملیات CFU/mL ۱۰۸ حرارتی	(۵۰)
شیر	۰.۰۵-۰ ^۱	۱۰۰	۶۰	<i>Lactobacillus helveticus</i> 1010 CFU/mL مجموعه‌ای از میکرووارگانیسم‌های ساکارومایسین سرویزیه ۱۰۱۰ CFU/mL	(۴۳)
شیر	۰.۰۵۰-۰.۰۳۰	۳۰.۹	۱۴۴۰	لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس ۱۰۸ CFU/mL	(۲۳)
	۰.۰۵۰-۰.۰۲۲	۵۴.۸	۱۴۴۰	بیفیدوباکتریوم لاکتیس ۱۰۸ CFU/mL	
شیر	۱۰-۵.۴۸ ^۱	۴۵.۱۷		بیفیدوباکتریوم بیفیدوم ۱۰۹ CFU/mL	(۶۹)

۱ میکروگرم در لیتر؛ ۲ میکروگرم بر کیلوگرم؛ لاکتوباسیلوس پلانتروم، لاکتوباسیلوس هلوتیکوس، لاکتوکوکوس لاکتیس و ساکارومایسین

Bifidobacterium lactis; c و *Lactobacillus delbrueckii* spp. *Bulgaricus* .b *Lactobacillus rhamnosus*. (۲:۱:۱:۱).

لاکتوباسیلوس اسیدوفیلوس، لاکتوباسیلوس پلانتروم، بیفیدوباکتریوم بیفیدوم، ساکارومایسین سرویزیه و کلیورومایسین لاکتیس.

1 microgram per liter; 2 $\mu\text{g/kg}$; *Lactobacillus plantarum*, *Lactobacillus heloticus*, *Lactococcus lactis* and *Saccharomyces cerevisiae* (2:1:1:1). b *Lactobacillus rhamnosus*, *Lactobacillus delbrueckii* spp. *Bulgaricus* and *Bifidobacterium lactis*; c *Lactobacillus acidophilus*, *Lactobacillus plantarum*, *Bifidobacterium bifidum*, *Saccharomyces cerevisiae* and *Kluyveromyces lactis*.

نتیجه‌گیری

آفلاتوکسین یکی از اصلی ترین ترکیبات شیمیایی سمی مزمون طبیعی (مايكوتوكسین‌ها) است که در زیر خطرات شیمیایی بالقوه برای حیوانات و انسان گروه بندی می‌شود. آفلاتوکسین M1 دلیلی برای نگرانی‌های بهداشتی مثبت در شیر و مواد غذایی بر پایه شیر گاوهای شیری است. آفلاتوکسین‌ها برای گاوهای شیری و عموم جامعه بسیار سمی هستند و باعث آسیب جدی به سلامت انسان و کاهش راندمان تولید شیر گاو می‌شوند. در حال حاضر بروز AFM1 در شیر گاو شیری و محصولات مبتنی بر شیر به دلیل عدم وجود طرح کنترل شده مناسب در زنجیره تولید شیر و به دلیل تلاش ناکافی در کاهش مقدار AFB1 در خوراک گاوهای شیرده گستردگی است.

آلودگی لبندیات در سرتاسر جهان به آفلاتوکسین *M1* به عنوان یک موضوع مهم مطرح شده است که عمدتاً به دلیل قرار گرفتن در معرض رژیم غذایی کودکان و افراد مسن، بحرانی تر می‌گردد. برخی از مطالعات در سراسر جهان، روش میکروبی کاهش آفلاتوکسین *M1* را به دلیل اثربخشی و رفتار سازگار با محیط زیست به عنوان امیدوارکننده‌ترین راهبرد تأیید کرده اند. گاوهاشی شیری هنگامی که از آفلاتوکسین *B1* تغذیه می‌شوند ممکن است در نتیجه قرار گرفتن در معرض رژیم غذایی، آفلاتوکسین *M1* را در شیر دفع کنند. این مایکوتوكسین در برابر دما کاملاً مقاوم است بنابراین عملیات حرارتی مانند پاستوریزاسیون و فوق پاستوریزاسیون برای غیرفعال کردن آن کافی نیست. با توجه به اینکه برخی گونه‌های قارچی دارای قابلیت تخریب آفلاتوکسینها بوده و میزان این تخریب با نوع سوش قارچی ارتباطی قوی دارد، لذا انجام بررسیهای بیشتر و گستردere روی کاربرد آن در مواد غذایی میتواند در اتخاذ استراتژیهای پیشگیری از برخی بیماریها و در نتیجه ارتقا سلامت انسان حائز اهمیت باشد.

References

منابع:

۱. یوسفی ف. ۱۳۶۹. بررسی اثر روابط متقابل میکروبی، درجه حرارت، *pH* و سوبسترا بر رشد و قدرت آفلاتوکسین زایی کپک‌های مختلف. پایان نامه دوره دکتری داروسازی. مشهد: دانشگاه علوم پزشکی مشهد، ۱۱۸ ص.
۲. مرتضوی ع، طباطبایی ف. ۱۳۷۶. توکسین‌های قارچی. مشهد: انتشارات دانشگاه فردوسی مشهد، ۲۲۴ ص.
3. Abbas, H. K. (2005). Aflatoxin and food safety. Boca Raton: CRC Press. <http://dx.doi.org/10.1201/9781420028171>.
4. Abbès, S., Salah-Abbès, J. B., Sharafi, H., Jebali, R., Noghabi, K. A., & Oueslati, R. (2013). Ability of Lactobacillus rhamnosus GAF01 to remove AFM1 in vitro and to counteract AFM1 immunotoxicity in vivo. Journal of Immunotoxicology, 10(3), 279-286. <http://dx.doi.org/10.3109/1547691X.2012.718810>. PMid:23030351.
5. Abdallah, M. F., Ameye, M., Saeger, D. S., Audenaert, K., & Haesaert, G. (2018). Biological control of mycotoxigenic fungi and their toxins : an update for the pre-harvest approach. In Njobeh, P.B., & Stepman, F. (Eds.), Fungi and mycotoxins - their occurrence, impact and health and economy. London: INTECHOPEN. <https://doi.org/10.5772/intechopen.76342>.
6. Abdelmotilib, N., Hamad, G., Elderea, H., Salem, E., & Sohaimy, S. (2018). Aflatoxin M1 reduction in milk by a novel combination of probiotic bacterial and yeast strains. European Journal of Nutrition & Food Safety, 8(2), 83-99. <http://dx.doi.org/10.9734/EJNFS/2018/39486>.
7. Adams M R,Moss MO.2000.Food Microbiology.The Royal Society of Chemistry,282.
8. Akande, K. E., M. M. Abubakar, T. A. Adegbola, and S. E. Bogoro. (2006): "Nutritional and health implications of mycotoxins in animal feeds: a review." Pakistan Journal of Nutrition 5, no. 5 398-403.
9. Alborzi S,Porabbas M ,Rashidi B,Astaneh B.2006.AflatoxinM1contamination in pasteurized milk in Shiraz.Food Control,17:582-590

10. Applebaum, Rhona S., Robert E. Brackett, Dana W. Wiseman, and Elmer H. Marth. "Responses of dairy cows to dietary aflatoxin: feed intake and yield, toxin content, and quality of milk of cows treated with pure and impure aflatoxin." *Journal of Dairy Science* 65, no. 8 (1982): 1503-1508.
11. Armorini, S., Altafini, A., Zaghini, A., & Roncada, P. (2016). Occurrence of aflatoxin M1 in conventional and organic milk offered for sale in Italy. *Mycotoxin Research*, 32(4), 237-246. <http://dx.doi.org/10.1007/s12550-016-0256-8>. PMid:27632224.
12. Arab M, Sohrabvandi S, Mortazavian A, Mohammadi R, Tavirani MR. Reduction of aflatoxin in fermented milks during production and storage. *Toxin Reviews*. 2012;31(3-4):44-53.
13. Barbiroli, A., F. Bonomi, S. Benedetti, S. Mannino, L. Monti, T. Cattaneo, and S. Iametti. "Binding of aflatoxin M1 to different protein fractions in ovine and caprine milk." *Journal of Dairy Science* 90, no. 2 (2007): 532-540.
14. Burel, S. D., Favrot, M.-C., Fremy, J.-M., Massimi, C., Prigent, P., Debongnie, L. P., & Morgavi, D. (2009). Review of mycotoxin-detoxifying agents used as feed additives: mode of action, efficacy and feed/food safety: EFSA-Q-2009-00839, EFSA J. 8-Dec.-2009.
15. Bovo, F., Corassin, C. H., Rosim, R. E., & de Oliveira, C. A. F. (2013). Efficiency of Lactic Acid Bacteria Strains for Decontamination of Aflatoxin M1 in Phosphate Buffer Saline Solution and in Skimmed Milk. *Food and Bioprocess Technology*, 6(8), 2230-2234. <http://dx.doi.org/10.1007/s11947-011-0770-9>.
16. Campagnollo, F. B., Ganev, K. C., Khaneghah, A. M., Portela, J. B., Cruz, A. G., Granato, D., Corassin, C. H., Oliveira, C. A. F., & Sant'Ana, A. S. (2016). The occurrence and effect of unit operations for dairy products processing on the fate of aflatoxin M1 : a review. *Food Control*, 68, 310-329. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2016.04.007>.
17. Choudhary, A. K. and Kumari, P. (2010). Management of mycotoxin contamination in preharvest and post harvest crops: present status and future prospects. *J. phytol.*, 2(7), 37-52
18. Corassin, C. H., Bovo, F., Rosim, R. E., & Oliveira, C. A. F. (2013). Efficiency of *Saccharomyces cerevisiae* and lactic acid bacteria strains to bind aflatoxin M1 in UHT skim milk. *Food Control*, 31(1), 80-83. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2012.09.033>.
19. Costamagna, D.; Gaggiotti, M.; Chiericatti, C.A.; Costabel, L.; Audero, G.M.L.; Taverna, M.; Signorini, M.L. Quantification of aflatoxin M1 carry-over rate from feed to soft cheese. *Toxicol. Rep.* 2019, 6, 782–787. [CrossRef]
20. Dixon, J., Kannewischer, I., Arvide, M. T. and Velazquez, A. B. (2008). Aflatoxin sequestration in animal feeds by quality-labeled smectite clays: An introductory plan. *Appl. Clay Sci.*, 40(1), 201-208.
21. Doyle, M., Applebaum, R., Brackett, R. and Marth, E. (1982). Physical, chemical and biological degradation of mycotoxins in foods and agricultural commodities. *J. Food Prot.*, 45(10), 964-971.
22. Elsanhoty, R. M., Salam, S. A., Ramadan, M. F., & Badr, F. H. (2014). Detoxification of aflatoxin M1 in yoghurt using probiotics and lactic acid bacteria. *Food Control*, 43, 129-134. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2014.03.002>.
23. El-Kest, M. M., El-Hariri, M., Khafaga, N. I. W., & Refai, M. K. (2016). Studies on contamination of dairy products by Aflatoxin M1 and its control by probiotics. *Journal of Global Bioscience*, 4(1), 1294-1312.

24. El Khoury, A., Atoui, A., & Yaghi, J. (2011). Analysis of aflatoxin M1 in milk and yogurt and AFM1 reduction by lactic acid bacteria used in Lebanese industry. *Food Control*, 22(10), 1695-1699. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2011.04.001>.
25. Fallah, A., Farhoodi, M. and Moradi, V. (2013). An Assessment on Aflatoxin Control in Pistachio-Processing Units from Raw Material Reception to Packaging Based on ISO22000: 2005 Model. *J. Food Saf.*, 33(4), 379-386.
26. Farombi, E.O., 2006. Aflatoxin contamination of foods in developing countries: Implications for hepatocellular carcinoma and chemopreventive strategies. *African Journal of Biotechnology*, 5(1): 1-14.
27. Fernandes, A. M., Corrêa, B., Rosim, R. E., Kobashigawa, E., & Oliveira, C. A. F. (2012). Distribution and stability of aflatoxin M1 during processing and storage of Minas Frescal cheese. *Food Control*, 24(1-2), 104-108. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2011.09.010>
28. Foroughi, M., Sarabi Jamab, M., Keramat, J., & Najaf Najafi, M. (2019). The use of *Saccharomyces cerevisiae* immobilized on activated alumina, and alumina silicate beads for the reduction of Aflatoxin M1 in vitro. *Journal of Food Processing and Preservation*, 43(2), 1-7. <http://dx.doi.org/10.1111/jfpp.13876>.
29. Fremy, J., Gautier, J., Herry, M., Terrier, C. and Calett, C. (1988). Effects of ammoniation on the ‘carry-over’ of aflatoxins into bovine milk. *Food Addit. Contam.*, 5(1), 39-44
30. Galvano, F., Pietri, A., Fallico, B., Bertuzzi, T., Scirè, S., Galvano, M. and Maggiore, R. (1996). Activated carbons: in vitro affinity for aflatoxin B1 and relation of adsorption ability to physicochemical parameters. *J. Food Prot.*, 59(5), 545-550.
31. Gao, X., Ma, Q., Zhao, L., Lei, Y., Shan, Y. and Ji, C. (2011). Isolation of *Bacillus subtilis*: screening for aflatoxins B1, M1, and G1 detoxification. *Eur Food Res Technol.*, 232(6), 957-962.
32. Gowda, N., Swamy, H., and Mahajan, P. (2013). Recent advances for control, counteraction and amelioration of potential aflatoxins in animal feeds. INTECH Open Access Publisher
33. Guzmán-de-Peña, D. (2009). The destruction of aflatoxins in corn by “nixtamalización” Mycotoxins in food, feed and bioweapons (pp. 39-49): Springer.
34. Hasheminya, S.-M. and Dehghannya, J. (2013). Strategies for decreasing aflatoxin in livestock feed and milk. *Intl. Res. J. Appl. Basic Sci.*, 4(6), 1506-1510
35. Hassan, Z., Al-Thani, R., Atia, F., Almeer, S., Balmas, V., Migheli, Q., & Jaoua, S. (2018). Evidence of low levels of aflatoxin M1 in milk and dairy products marketed in Qatar. *Food Control*, 92, 25-29. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2018.04.038>.
36. Hatch, R., Clark, J., Jain, A. and Weiss, R. (1982). Induced acute aflatoxicosis in goats: treatment with activated charcoal or dual combinations of oxytetracycline, stanozol, and activated charcoal [Aflatoxins, *Aspergillus flavus*]. *Am. J. Vet. Res.*, 43(4), 644-648
37. Hathout AS, Aly SE. Biological detoxification of mycotoxins: a review. *Annals of microbiology*. 2014;64(3):905-919.
38. Herzallah, S., Alshawabkeh, K. and Fataftah, A. A. (2008). Aflatoxin decontamination of artificially contaminated feeds by sunlight, γ -radiation, and microwave heating. *J. Appl. Poult. Res.*, 17(4), 515-521.
39. Hojnik N, Cvelbar U, Tavčar-Kalcher G, Walsh JL, Križaj I. Mycotoxin Decontamination of Food: Cold Atmospheric Pressure Plasma versus “Classic” Decontamination. *Toxins*. 2017;9(5):151.

40. **Hussein, H. S., & Brasel, J. M. (2001).** Toxicity, metabolism, and impact of mycotoxins on humans and animals. *Toxicology*, 167(2), 101-134. [http://dx.doi.org/10.1016/S0300-483X\(01\)00471-1](http://dx.doi.org/10.1016/S0300-483X(01)00471-1). PMid:11567776.
41. **Huwig, A., Freimund, S., Käppeli, O. and Dutler, H. (2001).** Mycotoxin detoxification of animal feed by different adsorbents. *Toxicol. Lett.*, 122(2), 179-188.
42. **Iha, M. H., Barbosa, C. B., Okada, I. A., & Trucksess, M. W. (2011).** Occurrence of aflatoxin M1 in dairy products in Brazil. *Food Control*, 22(12), 1971-1974. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2011.05.013>.
43. **Ismail, A., Levin, R. E., Riaz, M., Akhtar, S., Gong, Y. Y., & Oliveira, C. A. F. (2017).** Effect of different microbial concentrations on binding of aflatoxin M1 and stability testing. *Food Control*, 73, 492-496. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2016.08.040>
44. **Jasutiene, I.; Garmiene, G.; Kulikauskienė, M.** Pasteurisation and fermentation effects on Aflatoxin M1 stability. *Milchwissenschaft* 2006, 61, 75–79.
45. **Jaynes, W. F. and Zartman, R. E. (2011).** Aflatoxin toxicity reduction in feed by enhanced binding to surface-modified clay additives. *Toxins*, 3(6), 551-565.
46. **Jalili, M.** A review on aflatoxins reduction in food. *Iran. J. Health Saf. Environ.* 2015, 3, 445–459.
47. Kav, K., Col, R., & Kaan Tekinsen, K. (2011). Detection of aflatoxin M1 levels by ELISA in white-brined Urfa cheese consumed in Turkey. *Food Control*, 22(12), 1883-1886. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2011.04.030>.
48. **Ketney, O.; Santini, A.; Oancea, S.** Recent aflatoxin survey data in milk and milk products: A review. *Int. J. Dairy Technol.* 2017, 70, 320–331. [CrossRef]
49. **Koluacik, A., Sivri, G. T., & Kaptan, B. (2015).** Aflatoxin M1 determination in Traditional Küp Cheese Samples of Turkey using immunoaffinity column and high-performance liquid chromatography. *Turkish Journal of Agriculture - Food Science and Technology (Campinas)*, 3(12), 916-919. <http://dx.doi.org/10.24925/turjaf.v3i12.916-919.504>.
50. **Kuharić, Ž., Jakopović, Ž., Čanak, I., Frece, J., Bošnir, J., Pavlek, Ž., Ivešić, M., & Markov, K. (2018).** Removing aflatoxin M1 from milk with native lactic acid bacteria, centrifugation and filtration. *Archives of Industrial Hygiene and Toxicology*, 69(4), 334-339. <http://dx.doi.org/10.2478/aiht-2018-69-3160>. PMid:30864375.
51. **Kusumaningtyas, E., Widiastuti, R. and Maryam, R. (2006).** Reduction of aflatoxin B1 in chicken feed by using *Saccharomyces cerevisiae*, *Rhizopus oligosporus* and their combination. *Mycopathologia*, 162(4), 307-311
52. **Lahtinen, S.J., Haskard, C.A., Ouwehand, A.C., Salminen, S.J. and Ahokas, J.T. (2004).** Binding of aflatoxin B1 to cell wall components of *Lactobacillus rhamnosus* strain GG. *Food Addit. Contam.*, 21(2), 158-164.
53. **Liu, D.-L., Yao, D.-S., Liang, R., Ma, L., Cheng, W.-Q. and Gu, L.-Q. (1998).** Detoxification of aflatoxin B 1 by enzymes isolated from *Armillariella tabescens*. *Food Chem. Toxicol.*, 36(7), 563-574.
54. **Magan & Olsen, 2006 Magan, N., & Olsen, M. (2006).** Mycotoxins in food: detection and control. Boca Raton: CRC Press.
55. Magan, N. and Olsen, M. (2004). Mycotoxins in food: detection and control: Woodhead Publishing

56. Maleki, F.; Abdi, S.; Davodian, E.; Haghani, K.; Bakhtiyari, S. Exposure of infants to aflatoxin M1 from mother's breast milk in Ilam, Western Iran. *Osong Public Health Res. Perspec.* 2015, 6, 283–287. [CrossRef] [PubMed]
57. Manetta, A. C., Giammarco, M., Giuseppe, L. D., Fusaro, I., Gramenzi, A., Formigoni, A., Vignola, G., & Lambertini, L. (2009). Distribution of aflatoxin M1 during Grana Padano cheese production from naturally contaminated milk. *Food Chemistry*, 113(2), 595-599. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodchem.2008.07.091>.
58. Norlia, M.; Jinap, S.; Nor-Khaizura, M.; Radu, S.; Samsudin, N.; Azri, F.A. Aspergillus section Flavi and aflatoxins: Occurrence, detection, and identification in raw peanuts and peanut-based products along the supply chain. *Front. Microbiol.* 2019, 10, 2602. [CrossRef]
59. Panariti, Edmond. "Seasonal variations of aflatoxin M1 in the farm milk in Albania." *Arhiv za higijenu rada i toksikologiju* 52, no. 1 (2001): 37-41.
60. Peltonen, K., El-Nezami, H., Haskard, C., Ahokas, J. and Salminen, S. (2001). Aflatoxin B 1 binding by dairy strains of lactic acid bacteria and bifidobacteria. *J. Dairy Sci.*, 84(10), 2152-2156.
61. Peles, F.; Sipos, P.; Gy'ori, Z.; Pfliegler, W.P.; Giacometti, F.; Serraino, A.; Pagliuca, G.; Gazzotti, T.; Pócsi, I. Adverse effects, transformation, and channeling of aflatoxins into food raw materials in livestock. *Front. Microbiol.* 2019, 10, 2861. [CrossRef] [PubMed]
62. Phillips, T.D., Afriyie-Gyawu, E., Williams, J., Huebner, H., Ankrah, N.-A., Ofori-Adjei, D., Jolly, P., Jhonson, N., Taylor J., Marroquin-Cardona, A., Xu, L., Tariq, L. and Wang, J.S. (2008). Reducing human exposure to aflatoxin through the use of clay: a review. *Food Addit. Contam.*, 25(2), 134- 145
63. Raters, M.; Matissek, R. Thermal stability of aflatoxin B1 and ochratoxin A. *Mycotoxin Res.* 2008, 24, 130–134. [CrossRef]
64. Ráduly, Z.; Szabó, L.; Madar, A.; Pócsi, I.; Csénoch, L. Toxicological and medical aspects of Aspergillus-derived mycotoxins entering the feed and food chain. *Front. Microbiol.* 2020, 10, 2908. [CrossRef]
65. Romoser, A. A., Marroquin-Cardona, A., Phillips, T. D., and Eastridge, M. (2013). Managing Risks Associated With Feeding Aflatoxin Contaminated Feed. Paper presented at the Proceedings of the 22nd Tri-State Dairy Nutrition Conference, Fort Wayne, Indiana, USA, 23-24 April 2013
66. Salim, A.-B., Zohair, A., Hegazy, A. E.-S. and Said, A. (2011). Effect of some strains of probiotic bacteria against toxicity induced by aflatoxins in vivo. *J. Am. Sci.*, 7(1), 1-12.
67. Şanlı, T., Deveci, O. and Sezgin, E. (2012). Effects of Pasteurization and Storage on Stability of Aflatoxin M1 in Yogurt. *Kafkas Univ. Vet. Fak. Derg.*, 18, 987-990.
68. Samarajeewa, U., Sen A.C., Cohen M.D., Wei C.I., 1990. Detoxification of aflatoxins in foods and feeds by physical and chemical methods. *Journal of Food Protection*, 53(6): 489-501.
69. Serrano-Niño, J. C., Cavazos-Garduño, A., Hernandez-Mendoza, A., Applegate, B., Ferruzzi, M. G., San Martin-González, M. F., & García, H. S. (2013). Assessment of probiotic strains ability to reduce the bioaccessibility of aflatoxin M1 in artificially contaminated milk using an in vitro digestive model. *Food Control*, 31(1), 202-207. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2012.09.023>.
70. Shahbazi, Y., Nikousefat, Z., & Karami, N. (2017). Occurrence, seasonal variation and risk assessment of exposure to aflatoxin M1 in Iranian traditional cheeses. *Food Control*, 79, 356-362. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2017.04.021>

71. **Shahbazi Y, Ahmadi F, Fakhari F.** Voltammetric determination of Pb, Cd, Zn, Cu and Se in milk and dairy products collected from Iran: An emphasis on permissible limits and risk assessment of exposure to heavy metals. *Food chemistry*. 2016;192:1060-1067.
72. **Shahbazi Y, Ahmadi F, Karami N.** Screening, determination and confirmation of tetracycline residues in chicken tissues using four-plate test, ELISA and HPLC-UV methods: comparison between correlation results. *Food and Agricultural Immunology*. 2015;26(6):821-834.
73. **Shetty, P. H., Hald, B. and Jespersen, L. (2007).** Surface binding of aflatoxin B 1 by *Saccharomyces cerevisiae* strains with potential decontaminating abilities in indigenous fermented foods. *Int. J. Food Microbiol.*, 113(1), 41-46
74. **Sief, M. M., Abdel-Galil, M. M., Khalil, F. A., and Hussein, A.-H. F. (2012).** Biochemical studies on the protective effects of Egyptian montmorillonite clay and activated carbon against health hazards resulting from the exposure to deoxynivalenol mycotoxin in food. *J. Agroal. Proces. Technol.*, 18(4), 283-295
75. **Spínosa, H. S., Górnjak, S. L., & Palermo-Neto, J. (2008).** Toxicología aplicada à medicina veterinária. Barueri: Manole
76. **Steyn P.** Ochratoxin and other dihydroisocoumarins. *Microbial toxins*. 2016;6:179-205.
77. **Torres, A.M.; Barros, G.G.; Palacios, S.A.; Chulze, S.N.; Battilani, P.** Review on pre- and post-harvest management of peanuts to minimize aflatoxin contamination. *Food Res. Int.* 2014, 62, 11–19. [CrossRef]
78. **Varga, E., Wiesenberger, G., Hametner, C., Ward, T. J., Dong, Y., Schöfbeck, D., McCormick, S., Broz, K., Stuckler, R., Schuhmacher, R., Krška, R., Kistler, H. C., Berthiller, F., & Adam, G. (2015).** New tricks of an old enemy: Isolates of *Fusarium graminearum* produce a type A trichothecene mycotoxin. *Environmental Microbiology*, 17(8), 2588-2600. <http://dx.doi.org/10.1111/1462-2920.12718>. PMid:25403493.
79. **Warth, B.; Braun, D.; Ezekiel, C.N.; Turner, P.C.; Degen, G.H.; Marko, D.** Biomonitoring of mycotoxins in human breast milk: Current state and future perspectives. *Chem. Res. Toxicol.* 2016, 29, 1087–1097. [CrossRef] [PubMed]
80. **Wu, Q., Jezkova, A., Yuan, Z., Pavlikova, L., Dohnal, V. and Kuca, K. (2009).** Biological degradation of aflatoxins. *Drug Metab. Rev.*, 41(1), 1-7
81. **Wu, Felicia, and Pornsri Khlangwiset.** "Health economic impacts and cost-effectiveness of aflatoxin-reduction strategies in Africa: case studies in biocontrol and post-harvest interventions." *Food Additives and Contaminants* 27, no. 4 (2010): 496-509.
82. **Xiong, J., Xiong, L., Zhou, H., Liu, Y., & Wu, L. (2018).** Occurrence of aflatoxin B1 in dairy cow feedstuff and aflatoxin M1 in UHT and pasteurized milk in central China. *Food Control*, 92, 386-390. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2018.05.022>
83. **Yilmaz, S. Ö., & Altinci, A. (2019).** Incidence of aflatoxin M1 contamination in milk, white cheese, kashar and butter from Sakarya, Turkey. *Food Science and Technology (Campinas)*, 39(suppl 1), 190-194. <http://dx.doi.org/10.1590/fst.40817>
84. **Yitbarek, Melkamu Bezabih, and Birhan Tamir.** "Mycotoxines and/or aflatoxines in milk and milk products." *American Scientific Research Journal for Engineering, Technology, and Sciences (ASRJETS)* 4, no. 1 (2013): 1-32.

85. **Yoon, B. R., Hong, S.-Y., Cho, S. M., Lee, K. R., Kim, M., & Chung, S. H. (2016).** Aflatoxin M1 levels in dairy products from South Korea determined by high performance liquid chromatography with fluorescence detection. *Journal of Food and Nutrition Research*, 55(2), 171-180.
86. **Zain ME.** Impact of mycotoxins on humans and animals. *Journal of Saudi Chemical Society*. 2011;15(2):129-144
87. **Zaki, M. M., El-Midan, S., Shaheen, H. and Rizzi, L. (2012).** Mycotoxins in animals: Occurrence, effects, prevention and management. *J. Toxicol. Environ. Health Sci.*, 4(1), 13-28.
88. **Zheng, N., Li, S. L., Zhang, H., Min, L., Gao, Y. N., & Wang, J. Q. (2017).** A survey of aflatoxin M1 of raw cow milk in China during the four seasons from 2013 to 2015. *Food Control*, 78, 176-182. <http://dx.doi.org/10.1016/j.foodcont.2017.02.055>.

A review of biological methods of Mycotoxin reduction in milk and dairy products

Fereshteh Kheiri *³, Marjaneh Sedaghati ⁴

Received: 2021/07/02

Accepted: 2021/12/25

ABSTRACT

Consumption of milk and meat from infected animals may lead to human diseases. Aflatoxins (AFs) are toxic secondary metabolites produced mostly by Aspergillus species. Among microorganisms, fungal toxins, especially aflatoxin B-1 (AFB1), are of particular importance. Aflatoxin M-1 (AFM-1) is a metabolite produced by the conversion and hydroxylation of AFB-1. Although various technologies (physical, chemical and biological) have been developed, tested and applied to reduce the harmful effects of mycotoxins, including aflatoxins (AFs), universal methods are still not available to reduce the level of AFs in feed and food in the past decades. . Dairy cows when fed aflatoxin B1 may excrete aflatoxin M1 in milk as a result of dietary exposure. This mycotoxin is completely resistant to temperature, so heat treatment such as pasteurization and ultra-pasteurization is not enough to inactivate it. Considering that some microorganisms have the ability to degrade aflatoxins and the extent of this degradation is strongly related to the type of microbial strain, therefore, conducting more and extensive studies on its use in food can help in adopting strategies to prevent some diseases and thus improve human health. be important

Key words: aflatoxin, biological methods, dairy products, fungal species

³ PhD student, food biotechnology, North Tehran branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

⁴ Assistant Professor, Department of Food Science and Industry, Faculty of Biological Sciences, North Tehran Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

Corresponding author: Email:feri2514@yahoo.com