

مروزی بر کاربرد پلی‌ساکاریدهای ترمیم‌کننده زخم مستخرج از قارچ‌ها

کیتین و کیتوزان مستخرج از قارچ‌ها، قادر به التیام زخمهای هم در شرایط آزمایشگاهی و هم در شرایط داخل بدن موجود زنده هستند. در مدل‌های زنده، از جمله حیوانات و انسان‌ها، این متابولیت‌ها با مهار پاتوژن‌ها، فعالیت آنتی‌اکسیدانی، تعديل پاسخ التهابی، مرتبط کردن محیط زخم، ترویج تکثیر و مهاجرت فیبروبلاست‌ها و کراتینوسیت‌ها، افزایش سنتز کلارن، اپیتلیال‌سازی مجدد و رگ‌زایی تأثیر مثبتی بر بهبود زخم دارند. با توجه به اهمیت بالای پیتیدها و پلی‌ساکاریدهای مشقشده از قارچ‌ها، هدف از این مقاله مروزی این است تا پتانسیل پلی‌ساکاریدهای و پیتیدهای به دست آمده از قارچ‌ها (مخمرها، میکروقارچ‌ها و قارچ‌های رشته‌ای) در ترمیم زخم در شرایط آزمایشگاهی و داخل بدن به طور جامع بررسی شود. به همین دلیل، جستجوی از پایگاه‌های علمی مهندسی و شاخص مانند Web of Science، MDPI و BMC Springer، Taylor and Francis، Wiley، Google Scholar با جستجوی عبارات کلیدی مانند پلی‌ساکارید، گلوکان، مانان، کیتوزان، پیتید، قارچ‌ها، مخمرها، ماسه‌های میکروقارچ‌های رشته‌ای یا کپک‌ها، ترمیم زخم و پانسمان زخم انجام شد. نتایج نشان داد که پیشرفت‌های مهمی در زمینه پانسمان‌های پیشرفته زخم با استفاده از مشتقات شیمیایی اصلاح شده کیتوزان به دست آمده که بهبود قابل توجهی در حلایق و فعالیت ضدمیکروبی این ترکیبات ایجاد کرده است. از سوی دیگر، تنوع در محتوای کیتین در گونه‌های مختلف قارچ و کشف خواص درمانی پلی‌ساکاریدهای خارج سلولی نمایانگر آن است که انجام تحقیقات بیشتر برای شناسایی پتانسیل ترمیم زخم این ترکیبات ضروری است بنابراین، با اثبات خواص زیست‌پزشکی و دارویی کیتین و کیتوزان مشتقشده از قارچ‌ها در ارتقای درمان‌های مدرن پزشکی و بهبود زخمهای انجام تحقیقات بیشتر می‌تواند به کاربردهای عملی و پیشرفت پزشکی در این زمینه منجر شود.

کلیدواژه‌ها: پلی‌ساکارید، پیتید، ترمیم زخم، باکتری، لیبوپیتیدها

دربافت مقاله: ۱۴۰۳/۰۹/۲۹ پذیرش مقاله: ۱۰/۱۰/۱۴۰۳

پوست و زیبایی؛ زمستان ۱۴۰۳، دوره ۱۵ (۴): ۲۹۱-۲۷۶

* بهاره نوروزی
زهرا نصیری
زهرا عطار
فاطمه قنبر پور

گروه بیوتکنولوژی، دانشکده علوم و فناوری‌های همگرا، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

نویسنده مسئول:
بهاره نوروزی

بزرگراه شهید ستاری، میدان دانشگاه، بلوار شهدای حصارک، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات
پست الکترونیک: bahareh.nowruzi@srbiau.ac.ir

تعارض منافع: اعلام نشده است.

مقدمه

ارزیابی مطالب فعلی در مورد پلی‌ساکاریدهای با فعالیت ترمیم زخم که نه تنها از مخمرها و قارچ‌ها بلکه از قارچ‌های رشته‌ای مشتق شده‌اند، متمرکز شد. علاوه بر این، هیچ مقاله مربوطی در فعالیت زخم پیتیدهای قارچی وجود ندارد. بر این اساس، این کار با هدف ادغام دانش فعلی در مورد پلی‌ساکاریدهای و پیتیدهای با فعالیت ترمیم زخم ناشی از قارچ‌ها است^{۱-۴}.

ترمیم زخم یک فرآیند بیولوژیکی پیچیده است که

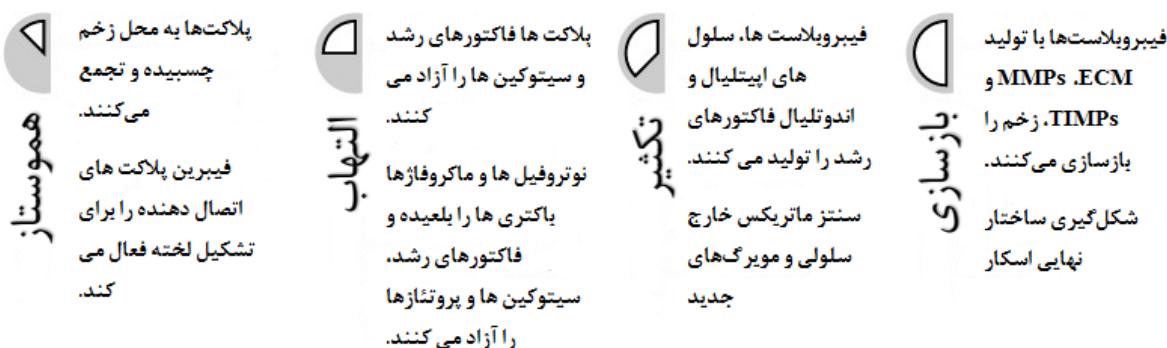
پلی‌ساکاریدهای سنتزشده از قارچ‌ها (مخمرها، میکروقارچ‌های رشته‌ای و قارچ‌ها) شامل کیتین، کیتوزان، گلوکان و مانان است. توانایی‌های ترمیم زخم کیتین و کیتوزان یا پلی‌ساکاریدهای قارچ و مخمر در برخی مقالات مربوطی ذکر شده‌اند. در مقابل، هیچ مطالعه مربوطی مفصلی در مورد فعالیت ترمیم زخم پلی‌ساکاریدهای به دست آمده از میکروقارچ‌های رشته‌ای وجود ندارد بنابراین، این مطالعه همچنین بر

واکنش داده و لخته‌ای را تشکیل می‌دهد^۹ و مستقل از مکانیسم انعقاد معمولی عمل می‌کند، درحالی که به طور معمول، گلbul‌های قرمز فقط نقش حمایتی در تشکیل لخته دارند. این اثر هموستاتیک بهبودیافته همچنین در خون کامل، خون هپارینه شده و فایبرینه مشاهده شده است؛ به این معنی که کیتوزان می‌تواند به طور بالقوه توانایی لخته‌سازی را بهبود بخشد و به هموستاز کمک کند.

همچنین مطالعاتی برای ارزیابی اثربخشی کیتوزان به عنوان یک هموستاتیک در محیط‌های جراحی انجام شده است، و زخم‌های درمان شده با کیتوزان در مقایسه با زخم‌های کنترل، خونریزی کمتری را نشان می‌دهند. با این حال، اثربخشی هموستاتیک کیتوزان با سایر هموستاتیک‌ها مقایسه نشده است و به نظر نمی‌رسد کیتین به عنوان یک هموستاتیک مورد بررسی قرار گرفته باشد. پس از توقف خونریزی، لخته فیبرین تخریب شده و سلول‌های بافت اطراف با آزاد کردن سیتوکین‌ها و فاکتورهای رشد، مراحل بعدی ترمیم را آغاز می‌کنند و سلول‌ها را به محل زخم جذب می‌کنند^{۱۰}. کیتوزان ممکن است مکانیسم لخته‌سازی متفاوتی را القا کند؛ به این معنی که روند بهبودی ممکن است تغییر کند. این امر ممکن است منجر به یک پاسخ ترمیمی اصلاح شده شود که با آزاد شدن فاکتورهای رشد کمتری از پلاکت‌ها تسهیل می‌شود. یکی از اولین سلول‌هایی که پاسخ می‌دهند،

شامل چهار مرحله می‌شود: هموستاز، التهاب، تکثیر و بازسازی (شکل ۱). این مراحل در زمان با هم همپوشانی دارند و از یک برنامه خاص پیروی می‌کنند که توسط انواع مختلف سلولی معرفی و تعدیل می‌شود. معمولاً این مکانیسم به خوبی کار می‌کند تا ترمیم سریع پوست آسیب‌دیده را تسهیل کند. با این حال، این مکانیسم قادر به بازسازی کامل پوست آسیب‌دیده نیست و معمولاً تشکیل اسکار و ازدستدادن فولیکول‌های مو یا غدد عرق در پوست بهبود یافته راچی است. همچنین اختلال در عملکرد ترمیم زخم و زخم‌های مزمن در برخی بیماران شایع است. یکی از اهداف اصلی فناوری‌های ترمیم زخم، تسهیل بهبود زخم و گرایش به سمت بازسازی زخم است. کیتین و مشتقات آن به عنوان اجزای مفید در مواد پانسمان زخم شناخته شده‌اند و ممکن است در توسعه جایگزین‌های پوست با تسهیل بازسازی پوست نقش داشته باشند؛ زیرا به نظر می‌رسد بر روند ترمیم زخم در سطح مولکولی تأثیر می‌گذارد^{۱۱}.

مرحله هموستاز بلا فاصله پس از وقوع آسیب شروع می‌شود و با هدف توقف خونریزی از طریق تشکیل لخته فیبرین انجام می‌شود که معمولاً به پلاکت‌ها وابسته است. لخته تشکیل شده سدی در برابر دنیای خارج ایجاد و یک ماتریس خارج سلولی موقت را فراهم می‌کند که برای مهاجرت سلولی ضروری است. کیتوزان خواص هموستاتیک دارد و با گلbul‌های قرمز



شکل ۱: چهار مرحله ترمیم زخم (هموستاز، التهاب، تکثیر و بازسازی) همراه با شرح فعالیت‌های سلولی مرتبط^{۱۲}.

ژنتیک اشاره کرد. علاوه بر این، متابولیت‌های قارچ‌ها عمدها خارج سلولی سنتز می‌شوند لذا، استخراج متابولیت‌های آن‌ها توسط این موجودات آسان‌تر است. ساختارهای شیمیایی و فعالیت‌هایی زیستی متابولیت‌های قارچی با سایر موجودات نیز متفاوت است.^{۱۵-۱۷}

پیتیدهای زیست‌فعال مستخرج از قارچ‌ها

تا به امروز، بسیاری از پیتیدهای طبیعی با منشأ قارچی شرح داده و خواص بیولوژیکی متنوع آنها گزارش شده است. با این حال، نقش پیتیدهای قارچی در بهبود زخم تنها در یک مطالعه آزمایش شده است. در مطالعه مذکور، پیتید به دست آمده از قارچ دریایی آکرمانیوم sp. سویه CNQ-049 مشخص شد و سپس فعالیت ترمیم زخم آن مورد ارزیابی قرار گرفت. با توجه به تجزیه و تحلیل داده‌های طیف سنجی (MS، UV و NMR)، پیتید به عنوان یک پنتادپسی پیتید حلقوی شناسایی شد و آکرمانیم نام گرفت. مشخص شد که پیتید اعمال شده روی زخم‌های پوستی موش‌ها، با افزایش مهاجرت کراتینوسیت و فیبروبلاست و تنظیم بیان ژن‌های مرتبط با بهبود زخم، یعنی اکتین آلفا و کلارزن نوع I آلفا، فعالیت ترمیم زخم را نشان می‌دهد.^{۱۸}

یافته‌های مطالعات قبلی نشان می‌دهد که پلی‌ساقاریدها / پیتیدهای قارچ‌ها می‌توانند با القای تکثیر و مهاجرت فیبروبلاست‌ها و کراتینوسیت‌ها، افزایش سنتز کلارزن، اپیتلیال سازی مجدد، چسبندگی سلولی و رگ‌زایی، فعال کردن ماکروفازها و مهار پاتوژن‌ها، ایجاد محیط مرطوب، نشان دادن خواص آنتی‌اکسیدانی و ضدالتهابی، بهبود زخم را تسهیل کنند.^{۱۹}

پیتیدهای مشتق شده از قارچ عمدها از محیط‌های کشت تخمیر شده قارچ‌ها با استفاده از حلال‌های مناسب، معمولاً اتیل استرات استخراج شدند. سپس عصاره‌های تهیه شده تا زمان خشک شدن تحت خلاء

نوترووفیل‌ها هستند که به عنوان نوترووفیل‌های چندهسته‌ای (پلی‌مورفونوکلئر) یا PMN نیز شناخته می‌شوند. PMN‌ها اجسام خارجی مانند خاک و باکتری را از زخم پاک می‌کنند و سلول‌های آسیب دیده را از بین می‌برند و یکی از انواع اصلی سلول‌های مسئول التهاب هستند. هم کیتین و هم کیتوzan اثر کمotaکتیک مثبتی بر PMN‌های سگ نشان داده‌اند؛ به این معنی که آن‌ها PMN‌ها را جذب می‌کنند. یک مطالعه آزمایشگاهی نشان داده است که کیتین اثر قوی‌تری نسبت به کیتوzan دارد با این حال، کیتوzan ممکن است به طور بالقوه تأثیر بیشتری بر زخم داشته باشد؛ زیرا نسبت به کیتین کندر تجزیه می‌شود.^{۲۰}

متابولیت‌های زیست‌فعال مستخرج از قارچ‌ها

قارچ‌ها موجودات یوکاریوتی هستند که در محیط‌های خشکی و آبی پراکنده شده‌اند. قلمرو قارچ‌ها از سه گروه عمده تشکیل شده است: مخمرهای تک‌سلولی، میکروقارچ‌های رشته‌ای چندسلولی و قارچ‌های رشته‌ای ماکروسکوپیک (ماشروم‌ها). برخی از قارچ‌ها بیماری‌زا هستند؛ در حالی که اکثر آن‌ها برای انسان مفید هستند. به عنوان مثال، قارچ‌های مفید قادر به تولید متابولیت‌های طبیعی فعال زیستی مختلف مانند پلی‌ساقاریدها، پیتیدها، رنگدانه‌ها، ارگوتیونین، ارگوسترون، فنول‌ها، آلکالوئیدها و پلی‌فلن‌ها هستند.^{۲۱} تولید متابولیت‌های طبیعی از قارچ‌ها توسط تخمیر حالت جامد یا تخمیر غوطه‌ور انجام می‌شود. تخمیرهای حالت جامد در بیوراکتورهای سینی، بستر بسته، بستر همزد، بستر سیال، بستر تکان‌دهنده و هوادهی همزد انجام می‌شود، در حالی که از شیک‌فلاسک یا بیوراکتورها برای تخمیرهای غوطه‌ور استفاده می‌شود.^{۲۲-۲۴}

در تولید متابولیت‌های طبیعی، استفاده از قارچ‌ها مزایایی دارد که از جمله آن‌ها می‌توان به سرعت رشد سریع در محیط‌های ساده و ارزان، دستکاری آسان شرایط رشد و اصلاح آسان با تکنیک‌های مهندسی

قارچی بازیدیومیست‌ها، آسکومیست‌ها، زیگومیست‌ها و دوترومیست‌ها شامل کیتین و کیتوzan در دیواره سلولی خود هستند.^{۲۳} کیتین و کیتوzan خواص بیولوژیکی مختلف از جمله فعالیت‌های ضدتوموری، ضدمیکروبی و آنتی‌اسیدانی دارند. با این حال، کیتوzan برای اهداف بیوتکنولوژیکی و دارویی قابل استفاده‌تر است؛ زیرا حلالیت، فعالیت بیولوژیکی و واکنش‌پذیری بالاتری با سایر مواد دارد. به خصوص برخی خواص بیولوژیکی (سمیت کم، زیست‌تخرب پذیری، قدرت هموستاتیک و اثر ضدمیکروبی)، کیتوzan و مشتقات آن را برای کاربردهای پانسمان زخم مفیدتر می‌کند. تا به امروز، پتانسیل ترمیم زخم کیتوzan مشتق شده از سخت پوستان یا حشرات در مطالعات متعدد ثبت شده است. به طور مشابه، کیتین / کیتوzan حاوی میسلیوم قارچ‌ها، یا کیتین / کیتوzan خالص مشتق شده از قارچ، به عنوان ماده التیام‌دهنده زخم در چندین مطالعه آزمایش شده است (جدول ۱).^{۵۶،۲۳-۲۶}

برای مثال یسربی و همکاران، قدرت ترمیم زخم کیتوzan را از قارچ ترمیتیس و رسیکالر مورد بررسی قراردادند. بدین‌منظور نانوالیاف کیتوzan و PVA (کیتوzan/PVA) به روش الکترورسی تهیه و سپس فعالیت ضدباکتریایی، سیتو توکسیک و ترمیم زخم آنها مورد آزمایش قرار گرفت. الیاف (کیتوzan/PVA) برای نشان دادن کارایی آنتی‌باکتریال نسبت به دو پاتوژن (اشريشیا کلی و استافیلوکوک اورئوس) و همچنین افزایش چسبندگی و رشد فیبروبلاست‌ها، با تسهیل تبادل رطوبت و اکسیژن تعیین شد. آزمایش‌های حیوانی نشان داد که الیاف کیتوzan/PVA پتانسیل التیام زخم تا ۹۵٪ را فراهم می‌کنند.^{۲۴}

در دمای ۴۰ درجه سانتی‌گراد تحت تبخیر قرار گرفتند و درنتیجه یک باقیمانده نیمه‌جامد به دست آمد.^{۲۰} پیتیدهای قارچی به طور طبیعی توسط جنس‌های مختلف قارچی از جمله آکرمونیوم، آلتناریا، آسپرژیلوس، آسترومایسیس، بووریا، کیتومیوم، یوروتیوم، گلیوکلادیوم، گرافیم، متارریزیم، پنی‌سیلیوم، سیمپلی‌سیلیوم، استاگونوسپورا، تالارومایسیس و تریکوڈرما تولید می‌شوند. پیتیدهای قارچی نیز به صورت ریبوزومی یا غیر‌ریبوزومی (توسط NRPS) سنتز می‌شوند. پیتیدهای مشتق شده از قارچ را می‌توان به سه دسته اصلی گروه‌بندی کرد: خطی (دی‌پیتیدهای خطی، تری‌پیتیدها، تترا و هگزا‌پیتیدها، اکتا‌پیتیدها، لیپوپیتیدها، غیرآپیتیدها، غیردکاپیتیدها، دودکاپیتیدها، پنتادکاپیتیدها و ...)، حلقوی (پنتا دکاپیتیدها، تپیتیدها، تری‌پیتیدها، هگزا‌پیتیدها، هپتا‌پیتیدها، ناپیتیدها، دکاپیتیدها و ...) و دپسی‌پیتیدها (دپسی‌پیتیدهای حلقوی و تری‌پیتیدهای حلقوی).^{۲۰،۲۱}

پیتیدهای مشتق شده از قارچ‌ها خواص بیولوژیکی متنوعی از قبیل ضدمیکروبی (ضدباکتری و قارچ)، آنتی‌اسیدان، ضدالتهاب، ترمیم زخم، ضدویروسی، ضدانگلی، ضدسرطان، ضدچاقی، ضدچربی، ضدفشارخون، ضدترومبوز و فعالیت‌های ضدیابت را نشان می‌دهند.^{۲۰،۲۱}

پلی‌ساکاریدهایی با فعالیت ترمیم زخم مستخرج از قارچ

کیتین و کیتوzan شناخته شده‌ترین نمونه‌های پلی‌ساکارید، با فعالیت ترمیم زخم هستند که توسط قارچ‌ها سنتز می‌شوند. این بیوپلیمرهای طبیعی با ساختار پلی‌ساکاریدی، می‌توانند علاوه‌بر سخت‌پوستان و حشرات توسط قارچ‌ها نیز سنتز شوند. رده‌های

جدول ۱: پلی‌ساقاریدهای قارچی با فعالیت بهبود زخم^۶.

ترکیب	سویه مورد مطالعه	نوع فرمولاسیون	فعالیت‌ها
کیتوزان	ترامتس ورسیکولور (قارچ)	نانوالیاف کیتوزان / PVA	خاصیت ضدباکتریایی (در شرایط آزمایشگاهی) و افزایش چسبندگی و رشد فیبروبلاستها (در شرایط زنده)
کیتوزان	ریزپوس استولوینیر F6 (قارچ) میکروسکوبی رشتهدای (Regenplex)	ترکیب (کیتوزان + Regenplex)	رهاسازی فاکتورهای رشد، تحریک توسعه فولیکول مو، تنظیم مراحل التهاب و بازسازی، کاهش سطح بیان-۹ MMP در مراحل اولیه و افزایش سطح بیان-۲ MMP در مراحل بعدی فرآیند بهبود (در شرایط زنده)
LEP-2b (اکسپلی‌ساقارید)	YM405 جزء پماد	لاکنوم	افزایش بازسازی اپیتلیوم، سطح هیدروکسی‌پروولین و فعالیت‌های آنتی‌اکسیدانی و تنظیم‌کننده ایمنی (در شرایط زنده)
TEPS1 و TEPS2 (اکسپلی‌ساقاریدها)	TEPS1 تالارومیس پورپوروژنس یا TEPS2	PNPs PNP-60، PNP-40 و PNP-80 (پلی‌ساقاریدها)	خاصیت آنتی‌اکسیدانی (گیرندگی رادیکال‌های DPPH، ABTS، OH) و فعالیت‌های بهبود زخم (در شرایط آزمایشگاهی)
هر PNP به‌تهابی	فولیوتا نامکو (قارچ)	فولیوتا نامکو (قارچ)	خاصیت آنتی‌اکسیدانی، فعالیت‌های ضدکلاژن‌زایی، تکثیر و مهاجرت فیبروبلاستها (در شرایط آزمایشگاهی)
β - گلوکان (پلی‌ساقارید)	لیگنوسوس راینوسروتی (قارچ)	لیگنوسوس راینوسروتی β - گلوکان به‌تهابی	مهاجرت و تکثیر سلول‌های اپیتلیال روده و افزایش بیان پروتئین‌های کنترلی تقسیم سلولی (در شرایط آزمایشگاهی)
پلی‌ساقارید	فلینوس اینگیناریوس (قارچ)	هیدروژل حاوی کیتوزان و پلی‌ساقارید	خاصیت آنتی‌اکسیدانی و ضدباکتری، بازسازی اپیتلیوم، رسوب کلاژن، کاهش التهاب و افزایش رگزایی (در شرایط زنده)
پلی‌ساقارید	آگاریکوس بلیزتی (قارچ) سدیم/پلی‌وینیل الکل	لایه‌های نازک (پلی‌ساقارید/آلزینات سدیم/پلی‌وینیل الکل)	کاهش شاخص‌های استرس اکسیداتیو و افزایش رسوب کلاژن (در شرایط زنده)
EPS-R و Scl (اکسپلی‌ساقاریدها)	اسکلرولیوم گلوکانیکوم (قارچ میکروسکوبی رشتهدای و رودوسپوریدیوم بایوجوا (مخمر))	EPS-R Scl به‌تهابی	مهاجرت ماکروفازها و فیبروبلاستها و بیوستتر کلاژن (در شرایط زنده)
اکسپلی‌ساقارید	پاپیلیترا ترستریس (مخمر)	اکسپلی‌ساقارید به‌تهابی	تکثیر فیبروبلاست‌ها، خاصیت ضدباکتری و آنتی‌اکسیدانی، کاهش قابل توجه محتوای ROS سلولی (در شرایط آزمایشگاهی)
کیتوزان - گلوکان	شیزووفیلوم کامونه (قارچ)	جزیی از پانسمان زخم	افزایش چسبندگی سلولی، جذب مایعات اضافی، خاصیت ضدباکتری و افزایش رگزایی، بازسازی اپیتلیوم، تشکیل بافت گرانوله و مهاجرت سلولی (در شرایط زنده)
کیتوزان - گلوکان	شیزووفیلوم کامونه (قارچ)	نانوالیاف کیتوزان - گلوکان، پلی‌وینیل الکل و ژلاتین آزمایشگاهی و زنده)	خاصیت ضدباکتری، تکثیر و چسبندگی فیبروبلاست‌ها (در شرایط آزمایشگاهی و زنده)
کیتوزان - گلوکان	شیزووفیلوم کامونه (قارچ)	β - گلوکان حل شده در بوتیلن گلایکول	مهاجرت کراتینوسیت‌ها، تمایز و تکثیر فیبروبلاست‌های پوستی و بازسازی اپیتلیوم (در شرایط آزمایشگاهی و زنده)
اکسپلی‌ساقارید	رودوسپوریدیوم موجیلارینوسا (مخمر)	پلی‌ساقارید، پلی‌کاپرولاکتون و ژلاتین زنده)	تکثیر سلول‌های اندوتیال و فیبروبلاست‌ها و افزایش رگزایی (در شرایط آزمایشگاهی و زنده)
D-β- گلوکان (لاسیدبیلودان)	ازیدبیلودیا توبیروم (قارچ میکروسکوبی رشتهدای لاسیدبیلودان)	هیدروژل	خاصیت آنتی‌اکسیدانی، اثر ایمنی مدولاسیون، سنتز کلاژن و بازسازی و تکثیر سلول (در شرایط زنده)

اختصارات ABTS: آزینو- بیس (۳- اتیل‌بنزوتیازولین - ۶- سولفونیک اسید): DPPH: دی‌فنیل - ۱- بیکریل هیدرازیل؛ H_2O_2 : پراکسید هیدروژن؛ HDF: فیبروبلاست پوستی انسان؛ MMP-2، ماتریکس متالوپروتئیناز - ۲؛ MMP-9، ماتریکس متالوپروتئیناز - ۹؛ O_2^{\bullet} : رادیکال سوپراکسید و OH^{\bullet} : رادیکال هیدروکسیل.

(ریزوکیتوزان) از کیتین (ریزوکیتین) را هدف قرار

در مطالعه چن و همکاران، تهیه کیتوزان

تحلیل مونومر مبتنی بر HPLC نشان داد که TEPS1 یک هتروپلی‌ساکارید متشکل از مانوز، ریبوز، گلوکز و گالاکتوز است درحالی که TEPS2 یک هموپلی‌ساکارید ساخته شده از مانوز است. تجزیه و تحلیل آنتی‌اکسیدانی در شرایط آزمایشگاهی نشان داد که TEPS1 دارای فعالیت آنتی‌اکسیدانی بالاتری نسبت به TEPS2 بوده است که براساس سنجش‌های ABTS، DPPH و رادیکال هیدروکسیل تعیین شد. علاوه‌بر این ثابت شده است که TEPS1 فعالیت آنتی‌اکسیدانی سلولی و بهبود زخم بالاتری در رد سلولی کلیه جنینی انسان (HEK293) دارد.^{۲۸}

در مطالعه‌ای، سانگ و همکاران، خواص آنتی‌اکسیدانی، ضدکلائزاز و التیام زخم پلی‌ساکاریدهای استخراج شده از قارچ خوراکی فولیوتا نامکو را در شرایط آزمایشگاهی هدف بررسی قرار دادند. آزمایش‌ها نشان داد که پلی‌ساکاریدها، به‌ویژه بخش PNP-80، یک فعالیت مهارکنندگی رادیکال هیدروکسیل و فعالیت ضدکلائزازی از خود نشان دادند و باعث کاهش قابل توجه در محتوای ROS سلولی سلول‌های L929 القایی H_2O_2 شدند. علاوه‌بر این، مشخص شد که 80 PNP به‌طور قابل توجهی تکثیر و مهاجرت فیبروبلاست‌های L929 را تقویت می‌کند که نشان‌دهنده فعالیت قوی ترمیم زخم آن است.^{۲۹}

یک گروه تحقیقاتی متفاوت، بر مشخص کردن پلی‌ساکارید جداسده از قارچ دارویی لیگنوسوس راینوسروتیس تمرکز کردند و سپس فعالیت ترمیم زخم مخاط روده آن مورد بررسی قرار گرفت. پلی‌ساکارید جداسده به‌عنوان بتا - گلوکان شناسایی شد و وزن مولکولی آن $5/315 \times 10^5$ گرم بر مول تعیین شد. مشخص شد که این بتا - گلوکان با فعال کردن مسیر وابسته به Rho باعث مهاجرت و تکثیر سلول‌های اپیتلیال روده می‌شود. براساس این نتایج، محققان پیشنهاد کردند که بتا - گلوکان می‌تواند به‌عنوان یک ماده التیام‌دهنده زخم برای

دادند که از ریزوپوس استولونیفر F6 استخراج شده بود و سپس قدرت ترمیم زخم ریزوکیتوزان را مورد ارزیابی قرار دادند. آزمایش‌های انجام شده بر روی موش‌هایی با میزان جراحت بیشتر مشخص کرد که پانسمان مرکب (کامپوزیت) متشکل از ریزوکیتوزان و ریجنپلکس در مقایسه با هر جزء منفرد و گروه کنترل، قدرت درمانی قوی‌تری از خود نشان می‌دهد. این کامپوزیت با تأثیر بر التهاب و مراحل بازسازی، التیام زخم را بهبود می‌بخشد. مکانیسم عمل کامپوزیت در التیام زخم به کاهش سطح بیان متالوپروتئیناز ماتریکس 9-MMP (MMP-9) در مرحله اولیه و افزایش سطح بیان MMP-2 در مرحله بعدی فرآیند التیام نسبت داده شده است.^{۳۰}

علاوه‌بر کیتین / کیتوزان، سایر پلی‌ساکاریدهای مشتق شده از قارچ نیز در فعالیت ترمیم زخم گزارش شده است. به عنوان مثال، هی و همکاران، توصیف یک اگزوبلی‌ساکارید (LEP-2b) از میکروقارچ رشته‌ای لاکتون YM405 را هدف قرار دادند و سپس قدرت التیام زخم LEP-2b را در داخل بدن موش‌ها بررسی کردند. تجزیه و تحلیل ساختاری و بیوشیمیایی نشان داد که LEP-2b یک هتروپلی‌ساکارید با وزن مولکولی $2/8 \times 10^4$ دالتون است که از مونومرهای رامنوز، گلوکز و گالاکتوز تشکیل شده است. کاربرد LEP-2b باعث ترسیع تخریب بخش‌های آسیب‌دیده پوست، کاهش مدت زمان بهبودی و همچنین افزایش سطح آب و هیدروکسی پرولین در پوست ترمیم شده است. به‌طور کلی، مشخص شد که این EPS واکنش التهابی پوست سوخته را مهار می‌کند، ترمیم بافت و اپیتلیال‌سازی مجدد را سرعت می‌بخشد و درنتیجه از بهبود زخم پشتیبانی می‌کند.^{۳۱}

در مطالعه دیگری که اخیراً انجام شد، خواص ساختاری و پتانسیل ترمیم زخم دو TEPS1 (EPS) و TEPS2 (پلی‌کارچ اندوفیت تالارومایسینس پورپوریوجینس) مورد بررسی قرار گرفت. تجزیه و

اسکلروتیوم گلوکانیکوم 2159 DSM و مخمر رودوسپوریدیوم ببجوى را هدف بررسى قرار دادند. سنجش‌های آزمایشگاهی نشان داد که هر دو EPS روی رده سلولی فیبروبلاست انسانی غیرسیتو توکسیک هستند و باعث همولیز قابل توجه یا آسیبی به گلبول‌های قرمز خون انسان (سازگاری خونی) نمی‌شوند. سنجش‌های انجام شده در داخل بدن موجود زنده مشخص کرد که هر دو ESP پتانسیل بهبود زخم مطلوبی را در موش‌های صحرایی نر ویستار در غلظت ۱۰ میلی‌گرم در میلی‌لیتر نشان دادند. حمیدی و همکاران خواص ساختاری EPS از مخمر پاپیلوترما ترسترس PT22AV را بررسی کردند و سپس خواص ضدباکتریایی، سازگاری سلولی و بهبود زخم آن را مورد ارزیابی قراردادند. تجزیه و تحلیل ساختاری و بیوشیمیایی نشان داد که EPS یک هتروپلی‌ساکارید محلول در آب با وزن مولکولی متوسط ۲۰۲ کیلو دالتون است که از مونومرهای مانوز و گلوکز تشکیل شده است. آزمایش‌های انجام شده در شرایط آزمایشگاهی نشان داد که EPS قدرت ضدمیکروبی در برابر باکتری‌های بیماری‌زا (اشریشیا کلی، استافیلوکوک اورئوس و استافیلوکوکوس اپیدرمیدیس) داشته و سازگاری سلولی را نسبت به فیبروبلاست انسانی و رده‌های سلولی ماکروفاز نشان می‌دهد. آزمایش‌های انجام شده در داخل بدن موجود زنده نشان داد که EPS با افزایش سنتز و بلوغ فیبرهای کلژن، رشد فولیکول‌های مو و اپیتلیال‌سازی مجدد، بهویژه هنگامی که روی موش‌های صحرایی نر در غلظت ۱۰ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر اعمال می‌شود، قدرت ترمیم زخم را نشان می‌دهد^{۳۳-۳۴}.

در مطالعه‌ای که توسط عبدالمحسن و همکاران انجام شد، سمیت و فعالیت‌های بیولوژیکی (ضد باکتریایی و التیام زخم) مجموعه کیتین / کیتوzan - گلوکان جداسده از یک کمون قارچی اسکیزوفیلوم مورد بررسی قرار گرفت. این محققان دریافتند که این

درمان بیماری‌هایی با آسیب مخاطی دستگاه گوارش مورد استفاده قرار گیرد^{۳۵}.

زانگ و همکاران، آمده‌سازی یک هیدروژل (PCA) براساس کیتوzan کونژوگه با ال - آرژنین و پلی‌ساکاریدهای عامل دارشده با آلدھید قارچ فلینوس ایگنیاریوس را هدف قرار دادند و سپس قابلیت استفاده از PCA به عنوان ماده پاسمند ضدباکتریایی و پیش‌رگ‌زایی در فرآیند بهبود زخم موش‌های دیابتی را بررسی کردند. محققان دریافتند که PCA خواص آنتی‌اکسیدانی، ضدباکتریایی و ایمنی زیستی خوبی داشته و پتانسیل ترمیم زخم مؤثری را در موش‌های دیابتی نشان می‌دهد. تجزیه و تحلیل بافت‌شناسی ثابت کرد که PCA از تشکیل اپیتلیال و رسوب کلژن پشتیبانی می‌کند و تجزیه و تحلیل بیان پروتئین این طور مطرح می‌کند که PCA التهاب را از طریق مهار فاکتور هسته‌ای - کاپا B بازدارنده آلفا (IKBα) / مسیر سیگنال‌دهی فاکتور هسته‌ای - κB (NF-κB) و افزایش رگ‌زایی از طریق تنظیم سطح فاکتور - ۱α (HIF-1α) تنظیم می‌کند^{۳۶}.

در مطالعه دیگری که اخیراً انجام شد، سارایوا و همکاران، بر جداسازی پلی‌ساکاریدها (PAbs) از قارچ آگاریکوس بلزی موریل، تهیه فیلم‌ها PAbs/SA/PVA (PAbs/Sa/PVA) براساس سدیم آلزینات و بارگیری شده با PAbs تمرکز کردند و سپس پتانسیل PAbs/SA/PVA در بهبودی زخم‌های پوستی در موش را مورد بررسی قرار دادند. آزمایش‌ها نشان داد که فیلم‌ها باعث تشکیل درم ضخیم‌تر با رسوب کلژن بیشتر شده و باعث کاهش قابل توجه در نشانگرهای استرس اکسیداتیو (مالون دی‌آلدهید [MDA] و سطوح نیتریت/نیترات) می‌شوند^{۳۷}.

حمیدی و همکاران خواص زیست‌فعال در شرایط آزمایشگاهی و توانایی‌های التیام زخم در داخل بدن موجود زنده ESP‌ها (به ترتیب اسکلرولوگلوکان و EPS-R) به دست‌آمده از میکروقارچ رشته‌ای

رودوسپوریدیوم موسیلارژینوزا sp. سویه GUMS16 برای تأثیر آن بر بهبود زخم‌های با ضخامت بیشتر در موش‌ها، مورد ارزیابی قرار گرفت. برای این کار، نانوالیافی که از EPS خالص شده، پلی‌کاپرولاتون (PCL) و ژلاتین تهیه شده بودند، روی زخم‌ها اعمال شدند. فرمول‌های مبتنی بر (PCL/Gel/1% EPS) PCL/Gel/2% EPS و (PCL/Gel/1% EPS) بالاترین کارایی بسته‌شدن زخم و کمترین علائم اسکار را ارائه کردند و باعث سنتز بیشتر سلول‌های اندوتیال را فیبروبلاست‌ها در ناحیه زخم شدند. علاوه‌بر این، فرمول‌های مبتنی بر EPS برای تسریع رگزایی و حمایت از تشکیل ضمیمه‌های پوستی (فولیکول‌های مو و غدد عرق) در مقایسه با PCL/Gel و گروه‌های کنترل تعیین شدند.^{۳۸}

در مطالعه دیگری، محققان تهیه هیدروژل (۱→۶- β -D-گلوکان (لاسیودیپلودان) مشتق شده از یک میکروقارچ رشته‌ای لازیودیپلودیا تیوبرومی به صورت خارج سلولی را مورد هدف قرار دادند و سپس خواص فیزیکوشیمیایی و فعالیت ترمیم زخم هیدروژل تهیه شده را بررسی کردند. نتایج نشان داد که هیدروژل دارای pH مناسب برای کاربرد موضعی و پایداری فیزیکوشیمیایی است و پتانسیل آنتی‌اکسیدانی برای ازبین‌بردن رادیکال‌های هیدروکسیل را از خود نشان می‌دهد. آزمایش‌های انجام شده در داخل بدن موجود زنده را تغییر ترمیم زخم ایجاد نمودند. آزمایش‌های انجام شده در داخل بدن موجود زنده این نتیجه حاصل مجدد و تکثیر سلولی و همچنین سنتز رشته‌های کلژن می‌شود؛ درنتیجه پتانسیل بهبود زخم قوی ایجاد می‌کند.^{۳۹}

پانسمان‌های زخم بر پایه کیتین و کیتوzan مشتق شده از قارچ

کاربردهای پزشکی قارچ‌ها به دوران باستان برمی‌گردد؛ جایی که از آن به عنوان ماده‌ای برای بنداوردن خون و به عنوان پیش‌ساز ابتدایی

مجموعه کارایی ضدباکتریایی قوی در برابر باکتری‌های بیماری‌زا مختلف نشان می‌دهد؛ اما هیچ سمتی سلولی در برابر سلول‌های فیبروبلاست موش ندارد. آنها همچنین اطلاع دادند که این مجموعه پتانسیل عالی برای بهبود زخم جراحی در مدل‌های موش دارد.^{۳۵} در کارهای زینعلی و همکاران، تهیه نانوالیاف کمپلکس کیتین - گلوکان ژلاتین / PVA / CGC (از CGC (از شیزوفیلوم کومینه)، PVA و ژلاتین با استفاده از فرآیند الکتروریسی را مورد هدف قرار دادند و سپس مشخصات سمتی و فعالیت‌های بیولوژیکی (پتانسیل آنتی‌باکتریایی و التیام زخم) نانوالیاف / CGC / ژلاتین را مورد بررسی قرار دادند. آزمایش‌ها نشان داد که نانوالیاف / CGC / PVA / ژلاتین اثر بازدارندگی در برابر اشريشیاکلی و استافیلوکوکوس اورئوس داشته، اثرات سمتی روی فیبروبلاست‌ها ایجاد نمی‌کنند و همچنین تکثیر و چسبندگی فیبروبلاست‌ها را بهبود می‌بخشند. علاوه‌بر این، نانوالیاف / CGC / ژلاتین پتانسیل التیام زخم را تا ۸۶٪ هنگام اعمال بر روی زخم‌های سوختگی درجه ۲ در موش‌ها فراهم کردند.^{۳۶}

در مطالعه‌ای که توسط سئو و همکاران انجام شد، بتا گلوکان‌های قارچ (شیزوفیلوم کومینه)، جو، مخرم، و اوگلنا برای پتانسیل ترمیم زخم آزمایش شدند. تجزیه و تحلیل آزمایشگاهی نشان داد که تمام بتاگلوکان‌ها تأثیر قابل توجهی بر مهاجرت کراتینوسیت در ۲۰ میکرومولار دارند و هیچ سمتی سلولی روی فیبروبلاست‌ها نشان نمی‌دهند. از آزمایش‌های انجام شده در داخل بدن موجود زنده این نتیجه حاصل شد که بتاگلوکان از مهاجرت کراتینوسیت‌های ناشی از قارچ از طریق القای فسفوریلاسیون FAK/Src و تمایز فیبروبلاست پوستی از طریق NADPH اکسیداز به دست می‌آید و درنتیجه بسته‌شدن زخم را تسریع می‌کند.^{۳۷} در تحقیق انجام شده توسط هیوهچی و همکاران، EPS از مخرم سازگار با سرما

در پی موفقیت‌های اولیه، کیتین به سرعت به عنوان یک شتابدهنده بهبود زخم در عرصه آکادمیک مورد توجه قرار گرفت. اغلب مطالعات بعدی، بر روی پتانسیل ترمیم‌کنندگی کیتین استخراج شده از سخت‌پوستان متوجه شد. با این حال، به دلیل هزینه کمتر و روش ساده‌تر تصفیه، کیتین قارچی نیز مورد توجه پژوهشگران قرار گرفت. مطالعات گسترده‌تر با استفاده از میسیلیوم قارچ‌های آسپرژیلوس اوریزا، موکور موسدو و فیکومایسنس بلکسلیانوس که با سدیم هیدروکسید و اسید استیک تصفیه شده بودند، نشان داد که این قارچ‌ها در غلظت‌های پایین، تکثیر سلول‌های فیبروبلاست را به طور قابل توجهی افزایش می‌دهند.^{۲۶}

اثرات تحریک‌کنندگی تکثیر سلولی ناشی از مواد قارچی موردمطالعه، رابطه مستقیمی با محتوای کیتین یا کیتوzan این مواد داشت. گونه فیکومایسنس بلکسلیانوس در غلظت‌های ۰/۰۱٪ و ۰/۰۵٪ وزنی - حجمی بیشترین میزان تحریک تکثیر سلولی را نشان داد. علاوه بر این، گونه‌های موکور موسدو و فیکومایسنس بلکسلیانوس خواص جذب سلولی نیز از خود نشان دادند که این امر می‌تواند در تسريع روند بهبود زخم مؤثر باشد. در سال ۱۹۹۷، گروهی از پژوهشگران تایوانی با استخراج مخلوطی از کیتین و پلی‌ساقارید از قارچ گانودرما تسوگا، گامی مهم در تجاری‌سازی مواد درمانی زخم برداشتند. این مخلوط حاوی ۱-۳٪ گلوكان (تقرباً ۶٪) و ان-استیل گلوكزامین (تقرباً ۴٪) بود و برای تولید جایگزینی بافتی قابل بافت به نام ساکاچیتین به کار رفت. این پانسمان زخم نوین ابتدا در مطالعات پیش‌باليینی بر روی موش‌ها و خوکچه‌های هندی ارزیابی شد.^{۲۷}

سپس در سال ۲۰۰۵، در یک کارآزمایی باليینی اولیه بر روی دو بیمار انسانی مبتلا به زخم‌های مزمن مورد استفاده و کارایی آن به صورت مقدماتی مورد بررسی قرار گرفت. مطالعات حیوانی نشان داد که ساکاچیتین به طور قابل توجهی بهبود زخم را در

آن‌تی‌بیوتیک‌های مدرن در درمان عفونت‌ها استفاده می‌شد. با این حال، علاقه جدی علمی به مواد پزشکی مشتق شده از قارچ‌ها تا دهه ۱۹۷۰ آغاز نشد؛ زمانی که میسیلیوم‌های چندین گونه قارچی به عنوان تسريع‌کننده‌های التیام زخم مورد بررسی قرار گرفتند.^{۴۰-۴۳}

پرودن و همکاران در مطالعه‌ای به بررسی تأثیر موضعی میسیلیوم پودرشده گونه‌های قارچی فیکومیست موکور، پنی‌سیلیوم نوتاتوم و آسپرژیلوس نیجر بر روی زخم‌های موش پرداختند. هدف آن‌ها تأیید خواص بهبودبخشی گلوكوزامین (واحدهای پلیمری کیتوzan) بود که به عنوان عامل اصلی، در پتانسیل بهبودی مواد غضروفی مورد استفاده در درمان سنتی زخم‌ها، شناخته می‌شد. پوست زخم‌خورده موش‌هایی که با میسیلیوم پودرشده قارچ‌ها درمان شده بودند، طی فرایند بهبود، استحکام کششی بالاتری نسبت به زخم‌های درمان‌نشده یا درمان شده با پودر غضروف از خود نشان داد. در میان گونه‌های قارچی مورد مطالعه، گونه فیکومیست موکور بیشترین افزایش در استحکام کششی پوست را ایجاد کرد.^{۴۴}

در مطالعات دیگری، یک پودر کیتین - بتا - گلوكان نیز از طریق تیمار همان میسیلیوم با سدیم هیدروکسید (NaOH) و اسید هیدروکلریک (HCl) تولید و با کیتین خالص استخراج شده از سخت‌پوستان مقایسه شد. هدف از این مقایسه، ارزیابی توانایی هر یک از این مواد به عنوان تسريع‌کننده بهبود زخم به صورت موضعی بر روی زخم‌های موش بود. کیتین استخراج شده از خرچنگ دریایی و شاه‌میگو نسبت به پودر میسیلیوم قارچی خالص، عملکرد بهتری در بهبود زخم از خود نشان داد. با این حال، تمامی گونه‌های قارچی موردمطالعه به جز آسپرژیلوس نیجر، استحکام کششی پوست را به میزان قابل توجهی نسبت به عوامل بهبود زخم حاوی کیتین سخت‌پوستان و غضروف افزایش دادند.^{۴۵}

به فیبروبلاست‌ها دارد) سازگاری زیستی نشان داده و منجر به افزایش تولید اینترلوکین - ۸ (IL-8) در فیبروبلاست‌ها و درنتیجه بهبود روند ترمیم زخم شدند. پلی‌ساقاریدهای خارج سلولی (EPS) همچنین با عوامل ضدبакتریایی سنتی مانند سیپروفلوکساسین ترکیب شده‌اند تا پانسمان‌های زخمی فعال ایجاد کنند که در آن‌ها، عامل دارویی از قارچ‌ها استخراج می‌شود.^{۴۷} بنا - گلوکان‌های قارچی، نظیر لنتینان از قارچ شیتاكه (لنتینولا ادوتس)، شیزوفیلان از قارچ گیل شکاف‌دار (شیزوفیلوم کمون)، زیموزان از مخمر نان (ساقارومایسس سرویزیه)، پلوران از قارچ صدف (پلوروتوس آیتریاتوس) و گانودران از قارچ گانودrama لوسيدوم، به دلیل قابلیت شناسایی توسط سیستم ایمنی بدن انسان، به طور گسترده‌ای مورد مطالعه قرار گرفته‌اند. این پلی‌ساقاریدها، به دلیل داشتن خواص تحریک‌کنندگی سیستم ایمنی، ضدبакتریایی، ضدتومور، ضدسرطان و آنتی‌اکسیدانی، اهمیت ویژه‌ای دارند.^{۴۸-۵۱} یافته‌های به دست‌آمده در کنار تنوع گسترده پروفایل‌های کیتین، کیتوzan و پلی‌ساقارید در بیش از ۵/۱ میلیون گونه قارچ موجود و پیشرفت‌های اخیر در فناوری مواد قارچی، نشان می‌دهد که درمان‌های زخم مشتق شده از قارچ‌ها مستحق بررسی‌های دقیق‌تر هستند. به طور خاص، ساختار کامپوزیتی ذاتی کیتین - بنا - گلوکان در کیتین قارچی می‌تواند برای ایجاد داربست‌هایی با عملکرد مکانیکی فراتر از کیتین سخت‌پوستان مورد استفاده قرار گیرد. همچنین، خواص ضدمیکروبی نوین ناشی از پانسمان‌های کامپوزیتی حاوی مجتمع‌های طبیعی کیتین، کیتوzan، بنا - گلوکان‌ها و اگزولپی‌ساقاریدهای قارچی می‌تواند راه را برای توسعه فناوری‌های جدید پانسمان زخم با هزینه پایین، مواد طبیعی و با قابلیت تولید انبوه هموار کند.^{۵۲}

مقایسه با گازهای معمولی بهبود می‌بخشد و عملکرد قابل مقایسه با بشیتین، یک پانسمان زخم تجاری موجود از کیتین سخت‌پوستان، که در سال ۱۹۸۸ ساخته شد، داشت. در مطالعات بالینی بر روی زخم‌های مزمن که به مدت هفت ماه یا بیشتر باز مانده بودند، بهبود قابل توجهی مشاهده شد. مکانیسم‌های زیربنایی این بهبود عبارت بودند از تکثیر فیبروبلاست‌ها و کراتینوسیت‌ها و فعالیت متالوپروتئینازهای ماتریکس (MMPs) در سلول‌های انسانی.^۵

یک نوع جدید از ساکاچیتین به نام نانوژل، برای درمان سوختگی‌های قرنیه در خرگوش‌ها ساخته شد. این ماده جدید نشان داد که می‌تواند به طور قابل توجهی به رشد سلول‌های قرنیه کمک کند و باعث بهبود سریع تر زخم‌ها شود. همچنین، این نانوژل از تجزیه‌شدن پروتئین‌های مهم در قرنیه جلوگیری می‌کند که این امر نیز به بهبود سریع تر زخم کمک می‌کند. با افزایش توجه پژوهشگران به پتانسیل درمانی مشتقات خالص کیتین به دست‌آمده از سخت‌پوستان، در بهبود زخم‌ها، تمرکز مطالعات علمی از روی کاربردهای پزشکی مواد حاصل از قارچ‌ها، به سمت بررسی پلی‌ساقاریدهای خارج سلولی قارچ (EPS) معطوف شد. پلی‌ساقاریدهای خارج سلولی (EPS) جزء ماتریکس بین سلولی یا دیواره سلولی قارچ‌ها نیستند که معمولاً حاوی کیتین هستند؛ در عوض، این پلی‌ساقاریدها بر روی سطح سلول یا در ماتریکس خارج سلولی قارچ قرار می‌گیرند.^{۴۶}

در مقایسه با سایر پلی‌ساقاریدهای قارچی، تولید انبوه این ترکیبات در مدت زمان کوتاه‌تری امکان‌پذیر بوده و مراحل استخراج و خالص‌سازی آن‌ها به مراتب ساده‌تر است. در مطالعاتی که در تایلند بر روی پلی‌ساقاریدهای خارج سلولی (EPS) شانزده سویه قارچ بومی انجام شد، سه سویه شناسایی گردید که با سلول‌های ورو (نوعی سلول پریمات که شباهت زیادی

قرار گرفته است. این مطالعات نشان داده‌اند که کیتوزان می‌تواند میزان ترشحات، درد هنگام تعویض پانسمان، اندازه و عمق زخم را نسبت به پانسمان‌های سنتی مانند گاز وازلین کاهش دهد. علاوه بر این، محصولات درمانی زخم مبتنی بر کیتوزان با کیفیت نظامی، مانند سلوکس[®]، به عنوان جایگزین‌های کم‌هزینه برای اکسی‌توسین، پروستاگلاندین و بالون‌های رحمی در درمان خونریزی‌های شدید زنان باردار استفاده شده‌اند و توانسته‌اند خونریزی‌های شدید را ظرف چند ثانیه تا چند دقیقه متوقف کنند. اگرچه در اکثر آزمایش‌های بالینی از کیتوزان استفاده شده است؛ اما شایان ذکر است که غشاها کیتینی نیز برای کمک به ترمیم پارگی‌های مزمن پرده صماغ گوش به کار رفته‌اند.^{۵۹}

کیتین و مشتقات آن مانند کیتوزان از دهه ۱۹۷۰ بهدلیل توانایی در تسريع روند بهبود زخم‌ها و کاهش ایجاد اسکار، توجه علمی زیادی را برای کاربردهای پانسمان زخم به خود جلب کرده‌اند. در حالی که کیتین بهدلیل خواص زیست‌پزشکی‌اش به‌طور سنتی مورد توجه بوده، مشتق داستیله‌شده آن یعنی کیتوزان، بهدلیل خواص برجسته‌تر در ترمیم زخم، محور اصلی تحقیقات علمی جدید قرار گرفته است. خواص سودمند کیتین و کیتوزان شامل عدم سمیت، سازگاری زیستی، قابلیت تجزیه‌پذیری و فعالیت ضدمیکروبی می‌باشد. این خواص از طریق مکانیزم‌های مختلفی از جمله فعالیت هموستاتیک (ایجاد لخته)، تکثیر سلولی و تسهیل چسبندگی سلول‌ها حاصل می‌شوند. کیتوزان به دست آمده از سخت‌پوستان بهدلیل بازده بالا و خلوص زیاد، به‌طور گسترده در تحقیقات مرتبط با ترمیم زخم مورد استفاده قرار گرفته است.

پیشرفت‌های مهمی در زمینه پانسمان‌های پیشرفت‌ههای زخم با استفاده از مشتقات شیمیایی اصلاح شده کیتوزان به دست آمده که بهبود قابل توجهی در حلالیت و فعالیت ضدمیکروبی این ترکیبات ایجاد

مطالعات بالینی انسانی برروی کیتین و کیتوزان برای درمان زخم‌ها

تجاری‌سازی محصولات درمان زخم مبتنی بر کیتین و کیتوزان، مانند آکسیو استات[®]، بش کیتین[®] دبلیو، بکسیدنت[®] پست، سلوکس[®]، چیتوهیم[®]، هم کن[®]، مدبزورب[®] آر، سرجی شیلد[®]، سکوا[®] سان کیتوزان، در کنار درمان‌های سفارشی، موجب انجام چندین مطالعه بالینی انسانی بر روی کاربردهای درمانی این ترکیبات شده است. این مطالعات به‌طور عمده برروی کیتوزان و مشتقات آن به عنوان پوشش‌های زخم، ژل‌ها، پودرهای، فیلم‌ها، غشاها و حتی دهان‌شویه برای کاربردهای دهانی، بینی، گوش و پوست، علاوه بر درمان زخم‌های مزمن و خونریزی‌های شدید مرکز هستند.^{۶۰}

این درمان‌های زخم در کارآزمایی‌های بالینی دهانی موفقیت قابل توجهی داشته‌اند که در آن‌ها برای درمان آفت دهان، زخم‌های پس از عمل و زخم‌های ناشی از کشیدن دندان مورد استفاده قرار گرفته‌اند.^{۶۱}

دهان‌شویه کیتوزان ۵/۰٪ درد ناشی از آفت دهان و اندازه زخم را کاهش داد که عملکردی مشابه تریامسینولون - یک داروی کورتیکواستروئیدی - از خود نشان داد. نتایج مشابهی نیز می‌توان با استفاده از یک فیلم چسبنده به مخاط (چسب مخاطی) حاصل کرد. مطالعات بالینی متعدد نشان داده‌اند که کیتوزان در بهبود طیف وسیعی از زخم‌ها بسیار موثر است. این مطالعات بهبود چسبندگی سلولی، هموستاز، اپی‌تیالیزاسیون، کاهش خارش و حساسیت، کاهش ترشحات و بوی بد و کاهش زمان بهبود زخم، خونریزی پس از همودیالیز و خونریزی مجدد را در زخم‌های دیابتی، زخم حاصل از سوراخ‌شدنی، زخم‌های سطحی، زخم حاصل از پیوند پوستی و زخم‌های پس از جراحی سینوس را نشان داده‌اند.^{۵۳-۵۸}

کیتوزان همچنین در کارآزمایی‌های بالینی برای درمان زخم‌ها، بهویژه زخم‌های اولسراتیو، مورد استفاده

مختلف قارچ و کشف خواص درمانی پلی‌ساقاریدهای خارج سلولی نمایانگر آن است که انجام تحقیقات بیشتر برای شناسایی پتانسیل ترمیم زخم این ترکیبات ضروری است. با اثبات خواص زیست‌پزشکی کیتین و کیتوزان مشتق شده از قارچ‌ها و سخت‌پوستان، این مواد به عنوان عوامل دارویی طبیعی قدرتمند شناسایی می‌شوند. ترکیبات حاصل از قارچ‌ها و سخت‌پوستان، پتانسیل بالایی برای ارتقای درمان‌های مدرن پزشکی و بهبود زخم‌ها دارند و تحقیقات بیشتر می‌تواند به کاربردهای عملی و پیشرفت پزشکی در این زمینه منجر شود.

کرده است. همچنین، ترکیبات کیتوزان که شامل افروندنی‌های زیست‌سازگار مانند پلی‌ساقاریدهای طبیعی، پلیمرهای مصنوعی، رس‌های معدنی و نانوذرات فلزی هستند، برای تولید پانسمان‌های زخم پیشرفته با خواص مکانیکی و زیست‌پزشکی فوق العاده به کار گرفته شده‌اند. از سوی دیگر، قارچ‌ها به دلیل دارای بودن محتوای کیتین کمتر، توجه علمی کمتری را دریافت کرده‌اند. در قارچ‌ها، کیتین به صورت کووالانسی به بتا - گلوکان متصل است. با این وجود، پتانسیل تولید انبوه و فرآیندهای استخراج ساده از کیتین قارچی، همراه با پیشرفت‌های اخیر در فناوری‌های مرتبط با مواد قارچی، نشان‌دهنده امکان بهره‌برداری از این منابع است. تنوع در محتوای کیتین در گونه‌های

References

1. Jiang X, Meng W, Li L, et al. Adjuvant therapy with mushroom polysaccharides for diabetic complications. *Front Pharmacol* 2020;11:168.
2. Maity P, Sen IK, Chakraborty I, et al. Biologically active polysaccharide from edible mushrooms: A review. *Int J Biol Macromol* 2021;172:408-17.
3. Rao KM, Sudhakar K, Suneetha M, et al. Fungal-derived carboxymethyl chitosan blended with polyvinyl alcohol as membranes for wound dressings. *Int J Biol Macromol* 2021;190:792-800.
4. Hamada MA, Hassan RA, Abdou AM, et al. Bio_fabricated levan polymer from *Bacillus subtilis* MZ292983. 1 with antibacterial, antibiofilm, and burn healing properties. *Appl Sci* 2022;12:6413.
5. Su CH, Liu SH, Yu SY, et al. Development of fungal mycelia as a skin substitute: Characterization of keratinocyte proliferation and matrix metalloproteinase expression during improvement in the wound-healing process. *J Biomed Mater Res A* 2005;72:220-7.
6. Su CH, Sun CS, Juan SW, et al. Fungal mycelia as the source of chitin and polysaccharides and their applications as skin substitutes. *Biomaterials* 1997;18:1169-74.
7. Ohshima Y, Nishino K, Yonekura Y, et al. Clinical application of chitin non-woven fabric as wound dressing. *Eur J Plast Surg* 1987;10:66-9.
8. Jones M, Kujundzic M, John S, et al. Crab vs. mushroom: A review of crustacean and fungal chitin in wound treatment. *Mar Drugs* 2020;18:64.
9. Guo S, DiPietro LA. Factors affecting wound healing. *J Dent Res* 2010;89:219-29.
10. Singer AJ, Clark RA. Cutaneous wound healing. *N Engl J Med* 1999;341:738-46.
11. Usami Y, Minami S, Okamoto Y, et al. Influence of chain length of N-acetyl-D-glucosamine and D-glucosamine residues on direct and complement-mediated chemotactic activities for canine polymorphonuclear cells. *Carbohydr Polym* 1997;32:115-22.
12. Arslan NP, Dawar P, Albayrak S, et al. Fungi-derived natural antioxidants. *Crit Rev Food Sci Nutr* 2023;29:1-24.

13. Ling HH. Batch submerged fermentation in shake flask culture and bioreactor: Influence of different agricultural residuals as the substrate on the optimization of xylanase production by *Bacillus subtilis* and *Aspergillus brasiliensis*. *J Appl Biotechnol Bioeng* 2016;1:96-104.
14. Lübeck M, Lübeck PS. Fungal cell factories for efficient and sustainable production of proteins and peptides. *Microorganisms* 2022;10:753.
15. Pinu FR, Villas-Boas SG. Extracellular microbial metabolomics: The state of the art. *Metabolites* 2017;7:43.
16. Dholakiya RN, Kumar R, Mishra A, et al. Antibacterial and antioxidant activities of novel Actinobacteria strain isolated from gulf of Khambhat, Gujarat. *Front Microbiol*. 2017;8:2420.
17. López GD, Álvarez-Rivera G, Carazzzone C, et al. Bacterial carotenoids: extraction, characterization, and applications. *Crit Rev Anal Chem* 2023;53:1239-62.
18. Kim S, Lee CW, Park SY, et al. Acremonamide, a cyclic pentadepsipeptide with wound-healing properties isolated from a marine-derived fungus of the genus *Acremonium*. *J Nat Prod* 2021;84:2249-55.
19. Ibrahim N, Wong SK, Mohamed IN, et al. wound healing properties of selected natural products. *Int J Environ Res Public Health* 2018;15:2360.
20. Youssef FS, Ashour ML, Singab ANB, et al. A comprehensive review of bioactive peptides from marine fungi and their biological significance. *Mar Drugs* 2019;17:559.
21. Hafez Ghoran S, Taktaz F, Sousa E, et al. Peptides from marine-derived fungi: Chemistry and biological activities. *Mar Drugs* 2023;21:510.
22. Abo Elsoud MM, El Kady EM. Current trends in fungal biosynthesis of chitin and chitosan. *Bull Natl Res Cent* 2019;43:59.
23. Chung LY, Schmidt RJ, Hamlyn PF, et al. Biocompatibility of potential wound management products: hydrogen peroxide generation by fungal chitin/chitosans and their effects on the proliferation of murine L929 fibroblasts in culture. *J Biomed Mater Res* 1998;39:300-7.
24. Yasrebi N, Zarmi AH, Larypoor M. In vivo and in vitro evaluation of the wound healing properties of chitosan extracted from *Trametes versicolor*. *J Polym Res* 2021;28:399.
25. Chen LC, Lin SY, Sheu MT, et al. Fabrication and characterization of rhizochitosan and its incorporation with platelet concentrates to promote wound healing. *Carbohydr Polym* 2021;268:118239.
26. Chung LY, Schmidt RJ, Hamlyn PF, et al. Biocompatibility of potential wound management products: Fungal mycelia as a source of chitin/chitosan and their effect on the proliferation of human F1000 fibroblasts in culture. *J Biomed Mater Res* 1994;28:463-9.
27. He Y, Ye M, Du Z, et al. Purification, characterization and promoting effect on wound healing of an exopolysaccharide from *Lachnum YM405*. *Carbohydr Polym* 2014;105:169-76.
28. Hu X, Saravanakumar K, Park S, et al. Isolation, characterization, antioxidant, and wound healing activities of extracellular polysaccharide from endophytic fungus *Talaromyces purpureogenus*. *Appl Biochem Biotechnol* 2023;195:3822-39.
29. Sung TJ, Wang YY, Liu KL, et al. Pholiota nameko polysaccharides promotes cell proliferation and migration and reduces ROS content in H2O2-induced L929 cells. *Antioxidants* 2020;9:65.
30. Veeraperumal S, Qiu HM, Tan CS, et al. Restitution of epithelial cells during intestinal mucosal wound healing: The effect of a polysaccharide from the sclerotium of *Lignosus rhinocerotis* (cooke) Ryvarden. *J Ethnopharmacol* 2021;274:114024.

31. Zhang L, Yang J, Liu W, et al. A phellinus igniarius polysaccharide/chitosan-arginine hydrogel for promoting diabetic wound healing. *Int J Biol Macromol* 2023;249:126014.
32. Saraiva MM, Campelo MDS, Câmara Neto JF, et al. Agaricus blazei murill polysaccharides/alginate/poly(vinyl alcohol) blend as dressings for wound healing. *Int J Biol Macromol* 2023;244:125278.
33. Hamidi M, Okoro OV, Rashidi K, et al. Evaluation of two fungal exopolysaccharides as potential biomaterials for wound healing applications. *World J Microbiol Biotechnol* 2023;39:49.
34. Hamidi M, Okoro OV, Ianiri G, et al. Exopolysaccharide from the yeast *Papiliotrema terrestris* PT22AV for skin wound healing. *J Adv Res* 2023;46:61-74.
35. Abdel-Mohsen AM, Jancar J, Massoud D, et al. Novel chitin/chitosan-glucan wound dressing: Isolation, characterization, antibacterial activity and wound healing properties. *Int J Pharm* 2016;510:86-99.
36. Zeynali M, Alvandi H, Hatamian Zarmi A. *Schizophyllum commune*-derived chitin glucan complex wound dressing: Antibacterial activity and wound healing properties in a second degree burn animal model. *J Nat Fibers* 2022;19:12870-82.
37. Seo G, Hyun C, Choi S, et al. The wound healing effect of four types of beta-glucan. *Appl Biol Chem* 2019;62:20.
38. Hivechi A, Milan PB, Modabberi K, et al. Synthesis and characterization of exopolysaccharide encapsulated PCL/gelatin skin substitute for full-thickness wound regeneration. *Polymers* 2021;13:854.
39. Nissola C, Marchioro MLK, de Souza Leite Mello EV, et al. Hydrogel containing (1 → 6)- β -D-glucan (lasiodiplodan) effectively promotes dermal wound healing. *Int J Biol Macromol* 2021;183:316-30.
40. Wainwright M, Rally L, Ali TA. The scientific basis of mould therapy. *Mycologist* 1992;6:108-10.
41. Wainwright M. Moulds in folk medicine. *Folklore* 1989;100:162-6.
42. Baker T. Fungal styptics. *Mycologist* 1989;3:19-20.
43. Wainwright M. Moulds in ancient and more recent medicine. *Mycologist* 1989;3:21-3.
44. Prudden JF, Migel P, Hanson P, et al. The discovery of a potent pure chemical wound-healing accelerator. *Am J Surg* 1970;119:560-4.
45. Jones M, Mautner A, Luengo S, et al. Engineered mycelium composite construction materials from fungal biorefineries: A critical review. *Mater Des* 2019;187:108397.
46. Mahapatra S, Banerjee D. Fungal exopolysaccharide: Production, composition and applications. *Microbiol Insights* 2013;6:1-16.
47. Üzere YÖMOK, Polimer AAYF. Antibacterial agent loaded fungal polymer for use as a wound dressing. *J Biol Chem* 2011;39:297-303.
48. Stalhberger T, Simenel C, Clavaud C, et al. Chemical organization of the cell wall polysaccharide core of *Malassezia restricta*. *J Biol Chem* 2014;289:12647-56.
49. Synytsya A, Novák M. Structural diversity of fungal glucans. *Carbohydr Polym* 2013;92:792-809.
50. Goodridge HS, Wolf AJ, Underhill DM. Beta-glucan recognition by the innate immune system. *Immunol Rev* 2009;230:38-50.

51. Wasser SP. Medicinal mushroom science: Current perspectives, advances, evidences, and challenges. *Biomed J* 2014;37:345-56.
52. Nawawi W, Lee KY, Kontturi E, et al. Chitin nanopaper from mushroom extract: Natural composite of nanofibres and glucan from a single bio-based source. *ACS Sustain Chem Eng* 2019;7:6492-6.
53. Chung YJ, An SY, Yeon JY, et al. Effect of a chitosan gel on hemostasis and prevention of adhesion after endoscopic sinus surgery. *Clin Exp Otorhinolaryngol* 2016;9:143-9.
54. Latańska I, Kozera-Żywczyk A, Paluchowska EB, et al. Characteristic features of wound dressings based on butyric-acetic chitin copolyesters-results of clinical trials. *Materials* 2019;12:4170.
55. Azad AK, Sermsintham N, Chandrkrachang S, et al. Chitosan membrane as a wound-healing dressing: Characterization and clinical application. *J Biomed Mater Res B Appl Biomater* 2004;69:216-22.
56. Bachtell N, Goodell T, Grunkemeier G, et al. Treatment of dialysis access puncture wound bleeding with chitosan dressings. *Dial Transplant* 2006;35:672-81.
57. Ketan P, Anjali P, Rignesh P, et al. Assessing the efficacy of haemostatic dressing Axiostat® in trauma care at a tertiary care hospital in india: A comparison with conventional cotton gauze. *Indian Journal of Emergency Medicine (IJEM)* 2016;2:93-9.
58. Halim AS, Nor FM, Mat Saad AZ, et al. Efficacy of chitosan derivative films versus hydrocolloid dressing on superficial wounds. *J Taibah Univ Med Sci* 2018;13:512-20.
59. Kakehata S, Hirose Y, Kitani R, et al. Autologous serum eardrops therapy with a chitin membrane for closing tympanic membrane perforations. *Otol Neurotol* 2008;29:791-5.
60. Arslan NP, Orak T, Ozdemir A, et al. Polysaccharides and peptides with wound healing activity from bacteria and fungi. *J Basic Microbiol* 2024;64:e2400510.

Polysaccharides and peptides with wound healing activity from fungi

Bahareh Nowruzi, PhD*
Zahra Nasiri, MSc
Zahra Atar, MSc
Fateme Ganbarpour, MSc

Department of Biotechnology, Faculty of Converging Sciences and Technologies, Islamic Azad University, Science and Research Branch, Tehran, Iran

Received: Dec 19, 2024

Accepted: Dec 30, 2024

Pages: 276-291

Bacteria are natural sources of metabolites that exhibit diverse bioactive properties, including wound healing, antioxidative, antibacterial, antifungal, anti-inflammatory, antidiabetic, and anticancer activities. Two important groups of bacteria with wound healing potential are polysaccharides and peptides. In addition to cellulose, bacteria produce various polysaccharides (such as exopolysaccharides) with wound healing potential. The most common bacterial peptides used in wound healing studies are bacteriocins and lipopeptides. The aim of this article is to review recent literature on the potential of wound healing in vitro and in vivo by polysaccharides and peptides derived from bacteria (Actinobacteria, Bacteroides, Cyanobacteria, Firmicutes, and Proteobacteria). For this reason, a search was conducted in scientific research databases such as Web of Science, Google Scholar, Wiley, Elsevier, Taylor and Francis, BMC Springer and MDPI with the keywords polysaccharide, peptide, bacteriocins, lipopeptides, streptomyces, bacteria, lactic acid bacteria, cyanobacteria and wound healing. The overall results showed that polysaccharides and peptides derived from bacteria show wound healing power both in vitro and in vivo. In living models, including animals and humans, these metabolites have a positive effect on wound healing by inhibiting pathogens, antioxidant activity, modulating the inflammatory response, moisturizing the wound environment, promoting the proliferation and migration of fibroblasts and keratinocytes, increasing collagen synthesis, remodeling, epithelialization and angiogenesis. Therefore, peptides and polysaccharides derived from bacteria play a significant role in wound healing.

Corresponding Author:

Bahareh Nowruzi

Shohaday-e- Hesarak Blvd., Daneshgah Sq., Sattari Hiwghway, Islamic Azad University, Science and Research Branch, Tehran, Iran

Email: bahareh.nowruzi@srbiau.ac.ir

Conflict of interest: None to declare

Keywords: polysaccharide, peptide, wound healing, bacteria, lipopeptides