

Application of marine biopolymers for coating nanoliposomes to improve physicochemical properties and enhance stability: A review

Rostami Z.¹; Esmacili M.^{1*}

*M.Esmacili@sanru.ac.ir

1- Department of Fisheries, Faculty of Animal Science and Fisheries, Sari Agricultural Sciences and Natural Resources University, Sari, Iran

Received: February 2025

Accepted: October 2025

Published: March 2026



Copyright: © 2025 by the authors. Licensee MDPI, Basel, Switzerland. This article is an open access article distributed under the terms and conditions of the Creative Commons Attribution (CC BY) license (<https://creativecommons.org/licenses/by/4.0/>).

Introduction

Nanoliposomes, recognized as one of the most advanced delivery systems for drugs and bioactive compounds, have gained significant importance across biomedical, pharmaceutical, food, and cosmetic industries. These nanosystems demonstrate remarkable efficiency due to their high encapsulation capacity, controlled release, enhanced bioavailability, and improved stability. However, the intrinsic instability of nanoliposomes under environmental factors such as oxidation, hydrolytic degradation, light exposure, temperature fluctuations, and pH variations limits their efficacy and practical applications. To overcome these challenges, coating nanoliposomes with marine biopolymers has emerged as an innovative strategy to enhance their physicochemical stability, regulate the release profile, and improve biological performance (Senadheera *et al.*, 2023). Marine biopolymers, including chitosan, alginate, collagen, gelatin, and fucoidan, are ideal candidates for nanoliposome coating due to their high biocompatibility, antioxidant and antimicrobial properties, ability to form stable networks, and protective layer-forming capabilities. These biopolymers create protective layers that reduce structural degradation, modulate the release rate of bioactive compounds, and extend their half-life (Gómez-Guillén and Montero., 2021; Pasarin *et al.*, 2023). Furthermore, electrostatic interactions and physicochemical bonding between biopolymers and nanoliposomes reinforce structural integrity and enhance resistance to adverse environmental conditions. This review comprehensively analyzes recent studies on the role of marine biopolymers in optimizing the structure and functionality of nanoliposomes, focusing on their impact in improving stability, controlling release, and enhancing the biological efficacy of encapsulated compounds (Tan *et al.*, 2021).

Methodology

This study follows a systematic review approach, utilizing scientific articles from reputable databases such as PubMed, Scopus, and ScienceDirect. The selected articles were screened based on their direct relevance

to nanoliposome coating with marine biopolymers, their effects on structural and biological stability, physicochemical properties, bioavailability, and mechanisms involved in enhancing longevity and biological performance. The extracted papers were analyzed with a focus on the functional properties of biopolymers, their protective mechanisms, and the impact of multilayer coatings.

Results

Extensive studies have demonstrated that coating nanoliposomes with marine biopolymers has a significant impact on enhancing the physical, chemical, and biological stability of these systems. Among these biopolymers, chitosan, as a cationic polysaccharide, interacts strongly with the nanoliposomal membrane through electrostatic interactions, leading to increased structural integrity, reduced lipid oxidation rates, and improved retention of bioactive compounds. The mechanism underlying this effect is attributed to the direct interaction of chitosan with membrane phospholipids and the formation of a stable protective layer that not only reduces oxygen permeability but also prevents lipid oxidation, thereby preserving the bioavailability of the encapsulated compounds over an extended period. Furthermore, chitosan coating decreases membrane permeability and enhances the controlled release of active compounds in biological environments (Kumar *et al.*, 2020; Kamali *et al.*, 2024). Alginate, as an anionic polysaccharide, has a high capacity for forming strong gel structures in the presence of calcium ions, thereby creating robust protective layers around nanoliposomes and preventing the leakage of bioactive compounds. This property is particularly crucial for protecting sensitive compounds from unstable environmental conditions, such as pH fluctuations and the presence of digestive enzymes. Recent studies have shown that alginate coatings, particularly in pharmaceutical formulations, enhance the bioavailability of active compounds and improve their absorption in biological environments. Additionally, alginate forms stable polymeric networks that enhance the mechanical stability of nanoliposomes and prevent structural changes during storage and biological processes (Abka-Khajouei *et al.*, 2022). In addition to polysaccharides, structural proteins such as collagen and gelatin have also been utilized as effective nanoliposome coatings. These biopolymers, due to their strong ability to form stable polymeric networks, reinforce the mechanical integrity of nanoliposomal systems and enhance their physical stability in biological environments. Collagen and gelatin coatings improve the structural stability of nanoliposomes by forming strong intermolecular bonds, preventing undesirable changes over time. Moreover, the use of these biopolymers in nanoliposome coating improves biocompatibility and reduces toxicity, which is particularly significant for pharmaceutical and biomedical applications (Chotphruethipong *et al.*, 2021; Naseriyeh *et al.*, 2024). Fucoidan, a sulfated marine polysaccharide, possesses unique properties such as antioxidant, anti-inflammatory, and antimicrobial activities. Studies have demonstrated that coating nanoliposomes with fucoidan not only enhances their stability but also strengthens the biological effects of active compounds, thereby improving the efficacy of targeted drug delivery systems. This effect is attributed to fucoidan's ability to enhance cellular interactions and increase nanoliposome penetration into target tissues, which could play a crucial role in advanced pharmaceutical therapies (Rostami *et al.*, 2018; Obiedallah *et al.*, 2024). One of the most notable findings in this field is the synergistic effect of multilayered coatings composed of different biopolymers. Research has shown that combining chitosan and alginate in nanoliposome coatings not only enhances mechanical strength but also creates a dual-stage release system, where active compounds are gradually released under different conditions. This characteristic, particularly valuable in pharmaceutical and food applications, enhances the efficiency and

effectiveness of these systems. Furthermore, coating nanoliposomes with marine biopolymers extends the stability of active compounds in biological environments, enhances cellular uptake, and prevents enzymatic degradation (Meng *et al.*, 2024). Overall, marine biopolymers, as nanoliposome coatings, not only improve physicochemical stability but also enable precise control over compound release, thereby playing a crucial role in optimizing biological and industrial applications.

Discussion and conclusion

The findings of this study highlight that marine biopolymer-based coatings serve as an effective strategy for improving the biological, chemical, and physical properties of nanoliposomes. Multilayer bio-based coatings not only prevent structural degradation but also enhance membrane integrity and optimize the release kinetics of active compounds through electrostatic interactions, covalent bonding, and polymeric network formation. Coating nanoliposomes with marine biopolymers has demonstrated significant potential in regulating the gradual release of bioactive compounds and broadening their applications. In drug delivery systems, this technology can enhance the efficiency of hydrophilic and lipophilic drug transport while improving their bioavailability (Gómez-Guillén and Montero, 2021; Pasarin *et al.*, 2023; Meng *et al.*, 2024). In the food industry, coated nanoliposomes help preserve sensitive bioactive compounds such as vitamins, carotenoids, and polyphenols, thereby extending their shelf life. Additionally, in cosmetic formulations, these nanocarriers improve skin absorption and prolong the effectiveness of active ingredients (Ajeeshkumar *et al.*, 2021). Comparative analyses indicate that integrating different biopolymers into multilayer coatings enhances mechanical and chemical stability under various environmental conditions. This advantage underscores the importance of this technology in dose control and therapeutic efficacy optimization. Furthermore, advancements in encapsulation methods particularly the development of novel bio-based materials and optimization of production processes can further enhance the performance of coated nanoliposomes in industrial applications (Meng *et al.*, 2024; Gan *et al.*, 2024). Overall, nanoliposome coating with marine biopolymers is an emerging technology that facilitates the development of controlled-release delivery systems and the protection of sensitive compounds. Future research should focus on structural modifications of biopolymers, optimization of formulation conditions, and molecular-level investigations of interactions between bio-based coatings and nanoliposomes. Such studies can deepen our understanding of the stabilization and controlled-release mechanisms of bioactive compounds and accelerate the commercialization of this technology.

Conflict of interest

The authors declare no conflict of interest in this study.

Acknowledgment

This review study was conducted based on an extensive search and analysis of reliable scientific resources. The authors would like to express their gratitude to all researchers and authors whose studies formed the basis of this research.

مقاله مروری:

کاربرد ترکیبات زیستی دریایی برای پوشش دهی نانولیپوزوم ها با هدف بهبود خصوصیات فیزیکوشیمیایی و افزایش پایداری: مقاله مروری

زینب رستمی^۱، مینا اسمعیلی خاریکی^{۱*}

* M.Esmacili@sanru.ac.ir

۱- گروه شیلات، دانشکده علوم دامی و شیلات، دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی ساری، ساری، ایران

تاریخ چاپ: اسفند ۱۴۰۴

تاریخ پذیرش: مهر ۱۴۰۴

تاریخ دریافت: بهمن ۱۴۰۳

چکیده

نانولیپوزوم ها به عنوان سیستم های حامل با توانایی بالا در محصورسازی، انتقال و رهایش کنترل شده ترکیبات فعال، جایگاه ویژه ای در زمینه دارویی، غذایی و آرایشی-بهداشتی پیدا کرده اند. با این حال، حساسیت ساختاری این نانوساختارها در برابر عوامل محیطی سبب کاهش پایداری فیزیکی و شیمیایی و محدودیت در استفاده گسترده آنها می شود. در سال های اخیر، استفاده از ترکیبات زیستی دریایی به عنوان پوشش دهنده های محافظ، یک راهکار نوآورانه برای غلبه بر این چالش ها مطرح شده است. ترکیبات زیستی دریایی نظیر کیتوزان، آلژینات، کلاژن، ژلاتین و فوکوئیدان به دلیل ساختارهای بیولوژیک پیچیده، زیست سازگاری بالا و خواص عملکردی متنوع از جمله فعالیت آنتی اکسیدانی، ضد میکروبی و توانایی تشکیل شبکه های محافظت کننده، در پوشش دهی نانولیپوزوم ها نقش کلیدی دارند. این ترکیبات با ایجاد لایه های محافظ و مقاوم روی سطح نانولیپوزوم ها، تخریب ناشی از عوامل محیطی را به حداقل می رسانند و موجب افزایش پایداری ساختاری و عملکردی می شوند. علاوه بر این، بهره گیری از پوشش های زیستی چندلایه می تواند به بهبود ویژگی های آزادسازی دارو از نانولیپوزوم ها و فراهم سازی رهایش زمان بندی شده و هدفمند ترکیبات فعال کمک شایانی نماید. در داروسازی، نانولیپوزوم های پوشش دهی شده با ترکیبات زیستی دریایی، امکان انتقال داروهای حساس را با حفظ اثربخشی و افزایش دسترسی زیستی فراهم می آورند. در صنایع غذایی استفاده از این نانوساختارها، پایداری و ارزش غذایی ترکیبات را در شرایط سخت فرآوری و نگهداری تضمین می کند. در حوزه آرایشی-بهداشتی این فناوری منجر به طراحی محصولات پیشرفته با ماندگاری بیشتر و اثرات تقویتی بر پوست و مو می شود. در مطالعه مروری حاضر، ترکیبات زیستی دریایی مورد استفاده در پوشش دهی نانولیپوزوم ها با تاکید بر مشخصات ساختاری، خواص عملکردی و مکانیسم های بهبود پایداری و رویکردهای نوین در طراحی پوشش های زیستی چندلایه به طور جامع بررسی شده است.

کلمات کلیدی: ترکیبات زیستی دریایی، زیست سازگاری، نانولیپوزوم، پوشش دهی لیپوزوم ها، رهایش کنترل شده

*نویسنده مسئول



Copyright: © 2025 by the authors. Licensee MDPI, Basel, Switzerland. This article is an open access article distributed under the terms and conditions of the Creative Commons Attribution (CC BY) license (<https://creativecommons.org/licenses/by/4.0/>).

مقدمه

اکوسیستم‌های دریایی بیش از ۷۰ درصد از سطح کره زمین را می‌پوشانند که به عنوان یکی از متنوع‌ترین و پویاترین زیست‌بوم‌های جهان، منبعی ارزشمند از ترکیبات زیست‌فعال محسوب می‌شوند. سازگاری موجودات دریایی با شرایط دشوار، منجر به تولید مولکول‌هایی منحصر به فرد شده است که دارای ویژگی‌های عملکردی و زیست‌فعالی بی‌نظیر هستند (Karthikeyan *et al.*, 2022). در دهه‌های اخیر، ترکیبات زیست‌فعال مشتق از منابع دریایی به عنوان گزینه‌ای استراتژیک در صنایع غذایی، دارویی و بیوتکنولوژی مورد توجه بوده‌اند. با وجود پتانسیل عظیم منابع دریایی، بهره‌برداری پایدار از آنها همچنان با چالش‌هایی از جمله پیچیدگی استخراج، حساسیت ترکیبات به شرایط محیطی و هزینه‌های بالای تحقیق و توسعه مواجه است (Ghosh *et al.*, 2022; Senadheera *et al.*, 2023). افزایش آگاهی عمومی نسبت به تأثیرات مثبت ترکیبات فعال دریایی بر سلامت انسان و توسعه پایدار، فرصت‌های بی‌نظیری را برای تحقیق، نوآوری و تجاری‌سازی این مواد فراهم کرده است. مطالعات مختلف به روشنی نشان داده‌اند، محصولات غذایی دریایی حاوی مقادیر قابل توجهی از مولکول‌های زیست‌فعال با خواص سلامت‌بخش همانند خواص آنتی‌اکسیدانی هستند (Esmaeili and Hoseini, 2023). این ترکیبات به طور مستقیم در کاهش ریسک برخی بیماری‌های مزمن و ارتقاء سلامت کلی انسان نقش دارند. در نتیجه، تقاضای جهانی برای محصولات دریایی و مشتقات آنها به دلیل پتانسیل بی‌نظیر آنها به عنوان مواد غذایی عملکردی و درمانی به طور مداوم در حال افزایش است. در عصر حاضر، با افزایش میانگین سنی جمعیت و تغییرات سبک زندگی شامل ساعات کاری طولانی، استرس‌های روانی و افزایش مواجهه با آلودگی‌های محیطی اهمیت پیروی از رژیم‌های غذایی سالم و متعادل در کنار پیشرفت مراقبت‌های بهداشتی، بیش از هر زمان دیگری آشکار شده است (Rostami *et al.*, 2016; Klotdová *et al.*, 2023). این یافته‌ها حاکی از آن هستند که بهره‌برداری هوشمندانه از پتانسیل بیولوژیک محصولات دریایی می‌تواند گامی بزرگ برای توسعه راهبردهای پیشگیرانه و درمانی برای بیماری‌های مرتبط با سبک زندگی

مدرن باشد. در تمامی زمینه‌های درمانی و تغذیه‌ای، تجویز و تحویل مؤثر عوامل درمانی و مواد مغذی نقش اساسی در رشد سلامت ایفاء می‌کند. این در حالی است که مکمل‌های غذایی باید به گونه‌ای طراحی و توصیه شوند که تأثیر حمایتی آنها به وضوح برای بدن انسان ملموس باشد. این محصولات شامل طیف گسترده‌ای از عصاره‌های گیاهی، ویتامین‌ها، پروبیوتیک‌ها، پری‌بیوتیک‌ها و سایر ترکیبات با خواص سلامتی‌بخش هستند که می‌توانند به عنوان گزینه‌های طبیعی برای ارتقاء سلامت و مدیریت بیماری‌ها مورد استفاده قرار گیرند. این روند، بازتابی از تغییر رویکرد جهانی به‌ویژه با افزایش آگاهی از فواید این ترکیبات، به سمت بهره‌گیری از منابع طبیعی برای بهبود کیفیت زندگی و سلامت پایدار است (Martirosyan *et al.*, 2021). با وجود مزایای چشمگیر ترکیبات زیست‌فعال در بهبود سلامت انسان، یکی از چالش‌های اساسی در استفاده از این مواد، محدودیت پایداری آنها در مراحل مختلف از تولید تا مصرف نهایی است (McClements, 2020). این ناپایداری نه تنها می‌تواند به تخریب ساختاری مواد زیست‌فعال منجر شود بلکه ممکن است توانایی آنها در انجام عملکردهای درمانی یا تقویتی را به طور قابل توجهی کاهش دهد. بنابراین، ضروری است راهبردهای مؤثری برای حفظ پایداری و ارتقاء عملکرد این ترکیبات در شرایط مختلف فرآیندی و محیطی توسعه داده شود (Senadheera *et al.*, 2023). در این میان، فناوری کپسوله‌سازی به عنوان یکی از دستاوردهای متمایز علم نوین، جایگاه ویژه‌ای یافته است. فناوری کپسوله‌سازی با ایجاد پوشش‌های محافظ، ترکیبات حساس را در برابر عوامل نامطلوب محیطی محافظت می‌کند. به علاوه، رهایش کنترل‌شده و هدفمند، افزایش زیست‌فراهمی و بهبود ماندگاری ترکیبات و داروها از جمله مزایای قابل توجه این فناوری محسوب می‌شود (Amiri *et al.*, 2023). این فناوری با ایجاد ساختارهای نانومتری، امکان محصورسازی مؤثر مواد را فراهم کرده و از آنها در برابر آسیب‌های محیطی محافظت می‌کند. این فناوری نقش مهمی در توسعه محصولات ایفاء می‌کند که ضمن حفظ کارآمدی، ماندگاری بالایی دارند و برای مصرف‌کنندگان اعتماد بیشتری به ارمغان می‌آورند (Klotdová *et al.*, 2023; Signh *et al.*, 2023).

2023). لیپوزوم‌ها، به عنوان یکی از پیشرفته‌ترین سامانه‌های کپسوله‌سازی به دلیل ساختار ویژه، قابلیت‌های گسترده‌ای برای حفظ، تثبیت و انتقال ترکیبات فعال و داروها فراهم می‌کند. این نانوساختارها که از فسفولیپیدها ساخته شده‌اند، از نظر ساختاری شباهت زیادی به غشاهای سلولی دارند (Nsairat et al., 2022). ساختار اساسی لیپوزوم‌ها متشکل از یک یا چند دولایه لیپیدی است که یک محیط آبی داخلی را احاطه می‌کند. این ساختار به آنها امکان می‌دهد ترکیبات آب‌دوست را در بخش داخلی و ترکیبات آب‌گریز را در لایه‌های لیپیدی خود محصور کنند. این ویژگی ساختاری خاص، لیپوزوم‌ها را به یکی از پرستفاده‌ترین سامانه‌های انتقال مواد در صنایع مختلف تبدیل کرده است. نانولیپوزوم‌ها با اندازه کوچک‌تر خود، سطح بیشتری برای بارگذاری مواد فعال فراهم می‌کنند و به ترکیبات امکان نفوذپذیری بهتری می‌بخشند. این سامانه‌ها از طریق خواص آمفی‌فیلیک خود، مواد حساس را در برابر تخریب محافظت می‌کنند و زیست‌سازگاری و زیست‌تخریب‌پذیری بالایی نیز ارائه می‌دهند (Liu et al., 2022). کاربردهای گسترده نانولیپوزوم‌ها به دلیل انعطاف‌پذیری در فرمولاسیون و توانایی عملکرد در سطوح مولکولی مورد توجه قرار گرفته است به‌طوری‌که در مهندسی بافت، این نانوساختارها به عنوان حامل‌های انتقال عوامل زیست‌فعال برای بازسازی و ترمیم بافت استفاده می‌شوند. در داروسازی، نانولیپوزوم‌ها حامل‌های هوشمند برای داروهای حساس هستند و در صنعت غذایی به عنوان ابزارهایی برای کپسوله‌سازی و رهایش کنترل‌شده مواد مغذی و افزودنی‌های غذایی به کار می‌روند. در مجموع، لیپوزوم‌ها به‌ویژه نانولیپوزوم‌ها، با خواص منحصر به فرد و قابلیت‌های چندجانبه خود، به یکی از ارکان اصلی فناوری نانو تبدیل شده‌اند (Ajeeshkumar et al., 2021; Petrovic et al., 2024). با وجود مزایای گسترده، این سیستم‌ها همچنان با چالش‌های متعددی در عملکرد و پایداری مواجه هستند. ماهیت ترمودینامیک ناپایدار لیپوزوم‌ها، آنها را مستعد مشکلاتی از قبیل تجمع، هم‌جوشی، تخریب ساختاری و نشت محتویات داخلی می‌کند. این مسائل به طور مستقیم بر کارایی لیپوزوم‌ها تأثیر می‌گذارد و موجب کاهش قابلیت

کاربردی آنها می‌شود (Cong et al., 2023). به‌علاوه، فسفولیپیدهای تشکیل‌دهنده این سامانه‌ها به دلیل حساسیت بالا به اکسیداسیون، هیدرولیز و ناپایداری فیزیکی‌شیمیایی نیاز به اصلاح و بهبود ساختاری دارند. یکی از محدودیت‌های قابل‌توجه لیپوزوم‌ها، کاهش عملکرد و تخریب در محیط‌های پیچیده دستگاه گوارش است. همچنین حذف سریع این نانوذرات از جریان خون به دلیل شناسایی به‌وسیله سیستم ایمنی و ناتوانی در پاسخ‌دهی به محرک‌های خارجی، از دیگر مشکلاتی است که بر کارکرد این سامانه‌ها تأثیر منفی می‌گذارد (Homayoonfal et al., 2022). برای غلبه بر این محدودیت‌ها، اصلاح ساختاری لیپوزوم‌ها با استفاده از پوشش‌های پلیمری به عنوان راهکاری مؤثر مطرح شده است. این پوشش‌ها می‌توانند بار سطحی، سیالیت غشاء و اندازه ذرات را تنظیم نمایند و پایداری فیزیکی‌شیمیایی و دسترسی زیستی مواد را بهبود بخشند. همچنین با اعمال این اصلاحات، امکان هدف‌گیری بافتی و زمان ماندگاری لیپوزوم‌ها در جریان خون افزایش می‌یابد و از شناسایی و حذف سریع به‌وسیله سیستم ایمنی جلوگیری می‌شود (Tan et al., 2021). ادغام لیپوزوم‌ها با بیوپلیمرها، رویکردی نوآورانه است که منجر به توسعه سامانه‌های ترکیبی بیوپلیمر-لیپوزوم شده است (Tahara et al., 2018). فرآیند پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با ترکیبات زیستی دریایی، ساده و کارآمد بوده و شامل مخلوط کردن مستقیم محلول پلیمری با سوسپانسیون لیپوزومی است. این روش نیازی به حلال‌های آلی یا عوامل اتصال‌دهنده شیمیایی ندارد و امکان تولید صنعتی این نوع سامانه‌ها را فراهم می‌آورد. ترکیبات زیستی دریایی از طریق ایجاد دافعه الکترواستاتیک و ممانعت‌های فضایی، از تجمع و هم‌جوشی لیپوزوم‌ها جلوگیری می‌کنند و پایداری ساختاری آنها را افزایش می‌دهند (Tan et al., 2021). در سال‌های اخیر، استفاده از ترکیبات زیستی دریایی نظیر کیتین، آلژینات، کلاژن، کاراگینان و فوکوئیدان به طور فزاینده‌ای مورد توجه قرار گرفته است. این ترکیبات به دلیل ویژگی‌هایی همچون غیرسمی بودن، سازگاری بالا با سیستم‌های زیستی، پایداری بالاتر نسبت به فسفولیپیدها، توانایی بهبود استحکام غشاء لیپوزوم‌ها و محافظت در برابر اکسیداسیون و تخریب،

پتانسیل بالایی در ایجاد سامانه‌های لیپوزومی پایدار دارند. یکی از مزایای اساسی استفاده از این پلیمرها به عنوان پوشش‌دهنده، افزایش خاصیت چسبندگی مخاطی لیپوزوم‌هاست. این ویژگی سبب می‌شود که لیپوزوم‌ها زمان ماندگاری بیشتری در محیط داشته باشند و بتوانند به طور مؤثرتری از موانع زیستی همچون مخاط دستگاه گوارش عبور کنند (Gómez-Guillén and Montero, 2021; Pasarin *et al.*, 2023). در این بخش، ترکیبات زیستی دریایی کلیدی برای اصلاح و پوشش‌دهی سطح لیپوزوم‌ها معرفی و بررسی می‌شود. هر یک از این مواد به دلیل ویژگی‌های خاص ساختاری و عملکردی خود، تأثیر قابل توجهی در بهبود خصوصیات لیپوزوم‌ها دارند. مطالعات نشان داده‌اند که استفاده از این مواد می‌تواند مزایای چشمگیری در زمینه پایداری طولانی‌مدت و عملکرد بهتر فرمولاسیون‌های لیپوزومی ایجاد کند (Dutta *et al.*, 2020).

روش بررسی

مطالعه حاضر به بررسی تأثیر ترکیبات زیستی دریایی بر پوشش‌دهی نانولیپوزوم‌ها پرداخته است. در مرحله نخست، جستجوی جامع در پایگاه‌های معتبر مانند PubMed،

Scopus و Web of Science و منابع معتبر فارسی صورت گرفت. معیارهای انتخاب مقالات به طور دقیق مشخص شد تا تنها مطالعات مرتبط با تأثیر ترکیبات زیستی دریایی بر پوشش‌دهی نانولیپوزوم‌ها، با داده‌های کمی و کیفی معتبر بررسی شوند. فرآیند انتخاب مقالات شامل حذف موارد تکراری، بررسی عنوان و چکیده برای واجد شرایط بودن و سپس مطالعه متن کامل برای تأیید نهایی بود. مقالات بر اساس شاخص‌هایی همچون نوع ترکیبات زیستی، پایداری ساختاری، مکانیزم اثرگذاری و تأثیر بر رهایش ترکیبات زیست‌فعال تحلیل گردیدند. همچنین مطالعاتی که در شرایط شبیه‌سازی شده (شرایط گوارشی، دما و pH مختلف)، عملکرد این سامانه‌ها را بررسی کرده بودند، به صورت ویژه مورد توجه قرار گرفتند. طبق بررسی مقالات، مشاهده شد که پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با ترکیبات زیستی دریایی نقش به‌سزایی در بهبود برخی خصوصیات آنها دارد (جدول ۱)، اما چالش‌هایی مانند وابستگی عملکرد به فرمولاسیون و نیاز به بهینه‌سازی ترکیب آنها مطرح شده است. تحلیل مطالعات موجود، نشان‌دهنده لزوم بررسی بیشتر در زمینه بهینه‌سازی ساختار پوشش‌های ترکیبات زیستی دریایی و توسعه روش‌های نوین برای بهبود کارکرد نانولیپوزوم‌های پوشش‌دار در شرایط واقعی است.

جدول ۱: خلاصه‌ای از مطالعات مربوط به پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با ترکیبات زیستی دریایی

Table 1: Summary of studies on the coating of liposomes with marine biopolymers

Biopolymers	Encapsulated materials	Main Findings	References
	Astaxanthin	Improved astaxanthin encapsulation efficiency, enhanced liposome stability, improved antioxidant activity, and controlled release of the core substance.	Zhang <i>et al.</i> , 2024
	Ceftazidime and Usnic acid	Enhanced inhibition of <i>E. coli</i> biofilm formation, facilitation of nanoparticle entry into bacterial surfaces through modification of liposomal surface charge, and effectiveness in combating drug-resistant bacterial infections.	De Souza <i>et al.</i> , 2024
Chitosan	Licorice root extract	Inhibition of lipid oxidation, reduction of free fatty acid levels, enhancement of antimicrobial activity, high sensory acceptance, sustained release of the active compound, and improvement in textural properties and overall appearance quality of the product (shrimp)	Kamali <i>et al.</i> , 2024
	Bioactive peptides (from shrimp waste)	Enhanced physical and electrostatic stability of nanoliposomes, controlled release of peptides in simulated gastrointestinal environments, and increased antioxidant activity	Reyhani Poul and Yeganeh, 2022

Biopolymers	Encapsulated materials	Main Findings	References
Alginate	Ground ivy extract	Improved sustained release in simulated intestinal environments, enhanced formulation homogeneity and dispersion index in the product (candy), and increased antioxidant capacity	Šeremet <i>et al.</i> , 2022
	Calcium ions	Improved structural stability and reduced leakage of active compounds in simulated gastrointestinal environments, protection of the core material against stresses from various drying methods, enhanced particle size distribution, and increased encapsulation efficiency	Wang <i>et al.</i> , 2015
	Curcumin	Increased solubility of curcumin, enhanced bioavailability, improved stability and biological activity, and sustained and controlled release of the compound in simulated gastrointestinal environments	Louis <i>et al.</i> , 2023
Collagen	5(6)-Carboxyfluorescein	Increased stability of nanoliposomes against environmental degradations, particularly changes in pH and pressure	Shi <i>et al.</i> , 2001
Gelatin	Resveratrol	Increased particle size, high drug delivery capacity, more stable and controlled release, excellent biocompatibility, effective anti-tumor activity, and improved structural uniformity and stability	Naseriyeh <i>et al.</i> , 2024
	β -cyclodextrin/Vitamin D3	Improved particle size, enhanced colloidal stability, and reduced tendency for particle aggregation, increased resistance to thermal stresses, controlled release and protection of the active compound against gastric conditions, targeted release at the site of active absorption (intestine), and enhanced antioxidant activity	Ebrahimi <i>et al.</i> , 2023
	Paclitaxel	Increased formulation stability over time and at different temperatures, enhanced absorption and improved drug delivery, effective drug loading into liposomes, improved controlled release, and enhanced targeted drug delivery at the cancer cell site	Battogtokh <i>et al.</i> , 2022
Carrageenan	Homotaurine	Formation of a dense and stable coating on the surface of the liposomes, prevention of large aggregate formation, and improved system stability	Kamburova <i>et al.</i> , 2024
	Quercetin	Reduction of nanoliposome aggregation and enhanced colloidal stability, improved encapsulation efficiency, increased nanoliposome hardness and thermal stability, and enhanced free radical scavenging activity	Cong <i>et al.</i> , 2023
	Echinochrome	Increased antiviral activity during the early stages of infection and reduced IC50, decreased cytotoxicity, and enhanced therapeutic efficacy in combating herpes simplex virus	Krylova <i>et al.</i> , 2022
Fucoidan	Gemcitabine	Optimal particle size and negative surface charge for improved stability and cellular uptake, optimization of the encapsulation process for precise drug delivery, controlled drug release in an acidic environment (tumor-related), inhibition of cancer cell growth, and significant reduction in tumor volume and weight	Zheng <i>et al.</i> , 2024
	Imidazotetrazine	Improved drug encapsulation, enhanced controlled release, high colloidal stability, and optimal size for drug delivery,	Obiedallah <i>et al.</i> , 2024

Biopolymers	Encapsulated materials	Main Findings	References
		creation of a more cohesive structure, and reduced cellular toxicity	
	Berberine	Creation of an optimal size to enhance uptake by active endothelial vascular cells and reduce uptake by phagocytic cells, reduced cellular toxicity, more precise targeting of inflammation areas, reduced inflammatory factors, and minimized side effects	Liu <i>et al.</i> , 2023

بحث

ترکیبات زیستی دریایی کیتوزان

کیتوزان یک ترکیب زیستی ارزشمند است که با حذف گروه‌های استیل از کیتین به دست می‌آید. این ماده از واحدهای تکرارشونده D-گلوکزآمین و N-استیل-D-گلوکزآمین با پیوندهای گلیکوزیدی $\beta(1\rightarrow4)$ تشکیل شده و به دلیل وجود گروه‌های هیدروکسیل (OH-) و آمین (-NH₂) دارای ساختار سه‌بعدی منعطف است (Joy *et al.*, 2023). منابع اصلی استخراج آن شامل پوسته سخت‌پوستانی مانند میگو و خرچنگ، برخی ماهیان و دیواره سلولی قارچ‌هاست. این ترکیب به عنوان یک ترکیب زیستی طبیعی با ویژگی‌های برجسته، در حوزه تحویل دارو و ترکیبات زیست‌فعال مورد توجه قرار گرفته است. این ترکیب به‌ویژه در پوشش‌دهی نانولیپوزوم‌ها کاربرد فراوانی دارد، زیرا می‌تواند پایداری ساختاری و عملکردی آنها را تقویت نماید و تأثیرگذاری آنها را در فرآیندهای سلولی افزایش دهد (Joy *et al.*, 2023; Gil-Gonzalo *et al.*, 2024). این ترکیب، به عنوان تنها پلی‌ساکارید کاتیونی طبیعی، جایگاه ویژه‌ای در طراحی سیستم‌های رهایش دارو به‌ویژه لیپوزوم‌ها یافته است. این ماده، در شرایط pH اسیدی به دلیل حضور گروه‌های آمینی بار مثبت بالایی ایجاد می‌کند که امکان برهم‌کنش الکترواستاتیک با لیپوزوم‌های آنیونی و تشکیل سیستم‌های لیپوزومی پوشش‌دار یا کیتوزوم‌ها را فراهم می‌سازد (Kumar *et al.*, 2020). این پوشش با ایجاد یک شبکه متراکم، از تجمع وزیکول‌ها جلوگیری کرده و از تماس عوامل تخریبی نظیر اکسیژن و یون‌های فلزی با غشاء لیپیدی ممانعت می‌کند (Chen *et al.*, 2020). در مطالعه Zhang و همکاران (۲۰۲۴) تأثیر پوشش‌دهی کیتوزان

(CS) بر پایداری و خواص آنتی‌اکسیدانی لیپوزوم‌های حاوی آستاگزانتین (AST) بررسی شد. نتایج آزمایش‌ها نشان داد، افزودن پوشش کیتوزان به لیپوزوم‌ها منجر به افزایش اندازه ذرات و تغییر بار سطحی آنها شد. این تغییرات باعث بهبود کارایی محصورسازی آستاگزانتین، افزایش پایداری حرارتی و شیمیایی و ارتقاء فعالیت آنتی‌اکسیدانی در مقایسه با لیپوزوم‌های فاقد پوشش شد. لیپوزوم‌های پوشش‌دار با کیتوزان (CS-AST-LIP) عملکرد بهتری در برابر شرایط اکسیداتیو به‌خصوص اثرات پاکسازی رادیکال‌های DPPH¹، OH و قدرت کاهندگی آهن بعد از ۴ هفته ذخیره‌سازی در ۴ درجه سلسیوس نشان دادند به‌طوری‌که این بهبود عملکرد در غلظت بهینه ۱/۵ میلی گرم بر میلی لیتر کیتوزان به‌وضوح مشاهده شد. در آزمایش‌های آنتی‌اکسیدانی سلولی نیز CS-AST-LIP در دوز ۱/۵ میلی گرم بر میلی لیتر کیتوزان اثر محافظتی قابل‌قبولی در برابر آسیب اکسیداتیو ناشی از H₂O₂ در سلول‌های Raw264.7 نشان داد. علاوه بر این، پوشش کیتوزان از آزاد شدن سریع آستاگزانتین جلوگیری می‌کند و اثر رهاسازی تدریجی را فراهم می‌آورد. این ویژگی‌ها موجب بهبود پایداری و کارایی سیستم دارورسانی آستاگزانتین می‌شود (Zhang *et al.*, 2024). در مطالعه de Souza و همکاران (۲۰۲۴) توانایی مهار بیوفیلیم لیپوزوم‌های دارای پوشش کیتوزان با وزن مولکولی پائین حاوی سفنازیدیم (CAZ) و اسیدیوسنیک (UA) مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد، فرمولاسیون‌های لیپوزومی با پوشش کیتوزان نسبت به داروهای آزاد، بر بیوفیلیم‌های باکتری *E. coli* قدرت مهارکنندگی بیشتری دارند به‌ویژه فرمولاسیون‌های لیپوزومی که هر دو دارو را به طور همزمان در خود دارند، اثر ضدبیوفیلیمی تا ۱۳ برابر بیشتر نسبت به

¹ 2,2-diphenyl-1-picrylhydrazyl

داروهای آزاد نشان دادند. در مقایسه با سایر فرمولاسیون‌ها، ترکیب لیپوزوم‌های CAZ و UA به طور همزمان، بالاترین اثرات ضدبیوفیلمی را نشان داد و توانست تا ۸۹/۲ درصد بیوفیلیم‌های از پیش تشکیل شده را مهار کند. علاوه بر این، اندازه بهینه نانوذرات (۲۴۰-۱۱۶ نانومتر) و بار سطحی مثبت به دلیل حضور کیتوزان، به طور قابل توجهی باعث تسهیل ورود این نانوذرات به سطح باکتری‌ها شد و از تشکیل بیوفیلیم جلوگیری کرد. به طور کلی، نتایج این تحقیق نشان داد، استفاده از سامانه‌های لیپوزومی پوشش‌دار با کیتوزان به‌ویژه در فرمولاسیون‌های ترکیبی، می‌تواند روشی مؤثر برای مهار بیوفیلیم‌ها و مقابله با عفونت‌های باکتریایی مقاوم به دارو باشد (de Souza et al., 2024). در مطالعه‌ای دیگر، تأثیر نانولیپوزوم‌های پوشش‌دهی شده با کیتوزان (Ch-N)، حامل عصاره گیاه شیرین بیان (LHE)، بر حفظ کیفیت میگو طی دوره نگهداری در یخ بررسی شد. نتایج این تحقیق نشان داد این ترکیب به طور معناداری اکسیداسیون چربی‌ها را مهار کرده و میزان پراکسید را پس از ۱۶ روز به ۰/۷۸ میکرومول بر کیلوگرم کاهش داده است. علاوه بر این، سطح اسیدهای چرب آزاد در نمونه‌های تیمار شده با Ch-N-LHE به ۰/۰۳ درصد رسید که در مقایسه با گروه کنترل کاهش معناداری نشان داد. همچنین این نانولیپوزوم‌ها فعالیت ضد میکروبی مؤثری نشان دادند و تعداد کل باکتری‌ها را در محدوده استاندارد نگه داشتند. ارزیابی حسی نشان داد، میگوهای تیمار شده با Ch-N-LHE نسبت به سایر گروه‌ها پذیرش بالاتری داشتند. این اثر به دلیل خاصیت آهسته رهش نانولیپوزوم‌هاست که به طور تدریجی ترکیبات فعال را آزاد کرده و از تغییرات رنگ جلوگیری کرده و کیفیت ظاهری میگوها را حفظ می‌کند. تحلیل ویژگی‌های بافت نیز حاکی از بهبود قابل توجهی در سختی، کشسانی و چسبندگی در نمونه‌های تیمار شده با این نانولیپوزوم‌ها طی دوره نگهداری بود در حالی که در گروه کنترل، کاهش چشمگیری در این خصوصیات دیده شد (Kamali et al., 2024). در پژوهش جامع دیگر، تأثیر پوشش‌دهی نانولیپوزوم‌های حاوی پپتیدهای زیست‌فعال حاصل از هیدرولیز ضایعات میگوی فرآوری شده با آنزیم نوتراز بررسی شد. این تحقیق به ارزیابی تأثیر پوشش‌دهی

نانولیپوزوم‌ها به وسیله کیتوزان با وزن مولکولی متوسط، بر پایداری فیزیکی، کارایی محصورسازی و آزادسازی کنترل شده پپتیدهای زیست‌فعال پرداخت. اندازه ذرات نانولیپوزوم‌ها در تیمار بدون پوشش (NP) $228/9 \pm 4/85$ نانومتر و در تیمار با ۰/۵ درصد کیتوزان (NP-CH-0.5) $436/7 \pm 1/08$ نانومتر بود که افزایش قابل توجهی با افزایش غلظت کیتوزان مشاهده شد. پتانسیل زتا از $-62/59 \pm 4/36$ میلی‌ولت در تیمار NP به $56/94 \pm 3/71$ میلی‌ولت در تیمار NP-CH-0.5 تغییر یافت که با افزایش غلظت کیتوزان به طور معناداری به سمت مقادیر مثبت حرکت کرد. این تغییرات در پتانسیل زتا به طور واضح نشان‌دهنده تقویت پایداری الکتروستاتیک ذرات نانولیپوزوم‌ها به وسیله پوشش کیتوزان است. در ارتباط با کارایی محصورسازی، پوشش‌دهی نانولیپوزوم‌ها با کیتوزان باعث بهبود معناداری در این شاخص گردید. کارایی محصورسازی از $55/27 \pm 4/39$ در تیمار NP به $94/12 \pm 3/73$ درصد در تیمار NP-CH-0.5 افزایش یافت که این امر نشان‌دهنده کاهش انتشار پپتیدها از غشاء نانولیپوزوم در طول زمان است. در آزمایش‌های آزادسازی پپتیدها در محیط شبیه‌سازی شده معده و روده، آزادسازی پپتیدها در تیمارهای NP-CH نسبت به NP به طور قابل توجهی کاهش یافت. در معده، تیمار NP پس از نیم ساعت، $50/39 \pm 2/56$ درصد پپتید آزاد کرد در حالی که تیمار NP-CH-0.5 تنها $10/34 \pm 2/18$ درصد از پپتیدها را آزاد نمود. در روده، پس از ۴ ساعت، تیمار NP آزادسازی $36/93 \pm 0/23$ و تیمار NP-CH-0.5 تنها $80/47 \pm 0/19$ درصد داشت. این نتایج نشان می‌دهد، پوشش کیتوزان مانع از تخریب ساختار نانولیپوزوم‌ها در محیط‌های اسیدی و آنزیمی می‌شود و آزادسازی کنترل شده پپتیدها را ممکن می‌سازد. از نظر فعالیت آنتی‌اکسیدانی، تیمارهای پوشش‌دهی شده با کیتوزان فعالیت‌های آنتی‌اکسیدانی بالاتری نسبت به تیمار بدون پوشش نشان دادند به طوری که با افزایش غلظت کیتوزان، فعالیت آنتی‌اکسیدانی تیمارها به طور معناداری افزایش یافت. این افزایش فعالیت به دلیل خاصیت آنتی‌اکسیدانی ذاتی کیتوزان است که به عنوان یک پلی‌ساکارید کاتیونی قادر به مهار رادیکال‌های آزاد است و باعث تثبیت ساختار نانولیپوزوم‌ها می‌شود. همچنین پوشش

کیتوزان با افزایش پتانسیل زتا به مقادیر مثبت، نیروی دافعه بین ذرات را تقویت کرده و از تجمع آنها جلوگیری می‌کند که این موضوع موجب افزایش پایداری فیزیکی نانولیپوزوم و بهبود کارایی محصورسازی پپتیدهای زیست‌فعال می‌گردد. در نتیجه، اضافه شدن کیتوزان به عنوان پوشش باعث افزایش محافظت و حفظ فعالیت آنتی‌اکسیدانی ترکیبات زیست‌فعال در محیط‌های مختلف می‌شود (Reyhani, Poul and Yeganeh, 2022).

آلژینات

آلژینات (آلجینات) به عنوان پلی‌ساکاریدی با ساختار و ویژگی‌های منحصر به فرد، جایگاه ویژه‌ای در صنایع مختلف پیدا کرده است. این پلی‌ساکاریدها به دلیل سازگاری زیستی، غیرسمی بودن، قابلیت تجزیه زیستی و توانایی تعامل با ماتریس و سطوح متنوع، کاربردهای گسترده‌ای را به خود اختصاص داده‌اند. آلژینات‌ها به طور عمده در دیواره سلولی جلبک‌های قهوه‌ای نظیر *Macrocystis*, *Laminaria* و *Ascophyllum*، از دیواره سلولی برخی باکتری‌ها مانند *Pseudomonas spp.* و *Azotobacter* و برخی جلبک‌های قرمز یافت می‌شوند (Rostami et al., 2017; Mohammed et al., 2020). این ترکیبات از واحدهای تکرارشونده اسیدهای D- مانورونیک و L- گولورونیک تشکیل شده‌اند که با اتصالات (1→4)-β به یکدیگر متصل هستند. این واحدها می‌توانند به شکل بلوک‌های همگن و ناهمگن در زنجیره‌های خطی آرایش یابند. این تنوع ساختاری نقش تعیین‌کننده‌ای در خواص فیزیکوشیمیایی و زیستی آلژینات‌ها ایفاء می‌کند. این تنوع ساختاری و امکان تنظیم دقیق آن، آلژینات‌ها را به موادی ایده‌آل برای کاربردهای دارویی مانند رهایش کنترل‌شده مواد تبدیل کرده است (Singh et al., 2022). این ترکیب زیستی یک پلی‌ساکارید آنیونی است که به دلیل وجود گروه‌های کربوکسیلات (COO⁻) در ساختار خود، دارای بار منفی است. این ویژگی به آلژینات این امکان را می‌دهد که در حضور کاتیون‌های دوظرفیتی مانند کلسیم شبکه‌های ژلی سه‌بعدی را تشکیل دهد. این شبکه‌سازی به دلیل ایجاد پیوندهای عرضی میان گروه‌های کربوکسیلات و کاتیون‌ها

صورت می‌گیرد که موجب تقویت پایداری ساختار ژلی می‌شود. از این‌رو، آلژینات در فرآیندهای کپسوله‌سازی و حفاظت از ترکیبات حساس در برابر محیط‌های نامطلوب مانند اسید و آنزیم‌ها به طور مؤثری عمل می‌کند (Abka-Khajouei et al., 2022). آلژینات در ترکیب با سدیم نیز خاصیت ژل‌سازی خود را حفظ می‌کند و می‌تواند ساختار مشابه‌ای به عنوان یک لایه محافظ برای جلوگیری از نشت مواد در فرایندهای مختلف ایجاد کند (Fertah et al., 2017; Abourehab et al., 2022). در مطالعه Šeremet و همکاران (۲۰۲۲) پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با آلژینات‌های استخراجی از جلبک قهوه‌ای و پروتئین برنج به عنوان یک استراتژی کارآمد برای بهبود پایداری و کنترل آزادسازی ترکیبات زیست‌فعال، به‌ویژه اسید رزمارینیک مورد بررسی قرار گرفت. آلژینات به دلیل مقاومت بالا در محیط اسیدی معده و تخریب تدریجی در محیط قلیایی روده کوچک، نقش کلیدی در کنترل آزادسازی ایفاء کرد. طی فرآیند هضم شبیه‌سازی‌شده، مشخص شد لیپوزوم‌های پوشش‌دار با آلژینات و پروتئین برنج آزادسازی تدریجی‌تری نسبت به لیپوزوم‌های ساده داشتند. حداکثر آزادسازی اسید رزمارینیک از لیپوزوم‌های ساده در ۱۵ دقیقه و از لیپوزوم‌های پوشش‌دار طی ۳۰ دقیقه در محیط شبیه‌سازی‌شده روده، مشاهده شد. این رفتار به ساختار ژلی مستحکم آلژینات و توانایی آن در ایجاد پیوندهای قوی با یون‌های کلسیم نسبت داده شد که آزادسازی ترکیبات را به صورت کنترل‌شده ممکن می‌سازد. در ادامه، لیپوزوم‌های پوشش‌دار در فرمولاسیون آبنبات‌ها (CAN_2) مورد استفاده قرار گرفتند. نتایج نشان داد این آبنبات‌ها در مقایسه با نمونه‌های فاقد لیپوزوم (CAN_1) بهبود معناداری در محتوی پلی‌فنول کل (۱۰.۹۸ درصد)، ظرفیت آنتی‌اکسیدانی DPPH (۱۰/۲۱ درصد) و ABTS¹ (۱۰/۱۳ درصد) و میزان اسید رزمارینیک (۲۶/۶ درصد) داشتند. از نظر ویژگی‌های فیزیکی، لیپوزوم‌های پوشش‌دار کاهش قابل‌توجهی در اندازه ذرات (۱۰۶/۷ نانومتر در مقایسه با ۱۹۲/۹ نانومتر در لیپوزوم‌های ساده) و شاخص پراکندگی

¹ 2,2'-azino-bis(3-ethylbenzothiazoline-6-sulfonic acid

کلاژن

کلاژن فراوان‌ترین پروتئین رشته‌ای در بدن جانوران است و حدود ۳۰ درصد از کل پروتئین‌ها را تشکیل می‌دهد. این ترکیب جزو اصلی ماتریکس خارج سلولی است که دارای یک آرایش رشته‌ای بوده و برای حفاظت مکانیکی بافت‌ها، اندام‌ها و تنظیم فیزیولوژیکی محیط سلولی حیاتی است. این ترکیب طبیعی آب‌دوست، پروتئین ساختاری غالب بافت پیوندی است و به شکل‌های مختلف در بافت انواع موجودات چندسلولی یافت می‌شود (Atef *et al.*, 2021). محصولات جانبی حاصل از فرآوری آبزیان نیز از منابع مورد توجه جهت استخراج کلاژن هستند (Atef *et al.*, 2020). این پروتئین به دلیل انعطاف‌پذیری قوی، ایمنی‌زایی کم و زیست‌سازگاری بالا کاربرد فراوانی در مهندسی بافت، انواع باندهای ویژه پانسمان و زخم، در داروسازی جهت تهیه کپسول و قرص‌ها مورد استفاده قرار می‌گیرد (Barzkar *et al.*, 2023). با این حال، استفاده از کلاژن خالص به‌تنهایی نتایج چندان رضایت‌بخشی به‌همراه ندارد. نگرانی اصلی در مورد استفاده از این ترکیبات زیستی، ناپایداری آنها در برابر تغییرات محیطی و شیمیایی است. از این‌رو، نانولیپوزوم‌ها به عنوان یک تکنولوژی انکپسولاسیون مناسب برای افزایش قابلیت و تثبیت ترکیبات زیستی در برابر تنش‌های ایجادشده استفاده می‌شوند (Shah *et al.*, 2020). کلاژن و لیپید از مهم‌ترین ماکرومولکول‌های زیستی و اجزاء ساختاری همه مواد زنده هستند که امروزه توانستند در سیستم‌های دارورسانی و صنایع مرتبط با غذا و مواد آرایشی مورد استفاده قرار گیرند (Rahman and Silva, 2022). از آنجایی که کلاژن یک بیوپلیمر طبیعی است، فرمولاسیون‌های ترکیبی، پتانسیل بالایی در جلوگیری از سمیت، عدم شناسایی به‌وسیله سلول‌ها و کاهش واکنش‌های التهابی دارند. تحقیقات بر تأثیر این پروتئین بر سرعت انتقال مواد کپسوله‌شده از لیپوزوم‌ها نشان می‌دهد که وزیکول‌های تک‌لایه کوچک پوشیده‌شده با کلاژن منجر به کاهش نفوذپذیری غشاهای لیپوزومی می‌شود و سطوح بارگذاری بالاتری از ترکیب را به‌همراه دارد (Lee and Lee, 2016). هنگامی که این پروتئین به عنوان ماتریکس برای پوشش لیپوزوم‌ها استفاده می‌شود، تأثیر چشمگیری در کاهش فاگوسیتوز لیپوزوم‌ها

(۰/۲۱ در مقابل ۰/۳۳) نشان دادند که نشان‌دهنده همگنی بالاتر این فرمولاسیون‌ها بود. با این حال، کاهش اندک در پتانسیل زتا (۲۱/۱۷- برای لیپوزوم‌های بارگذاری‌شده در مقایسه با ۲۷/۹۸- میلی‌ولت برای لیپوزوم‌های ساده) به دلیل تعامل ترکیبات زیست‌فعال با سطح لیپوزوم‌ها مشاهده شد (Šeremet *et al.*, 2022). در مطالعه دیگر، استفاده از پوشش آلزینات کلسیم با ویسکوزیته پائین (CALs) بر لیپوزوم‌های حاوی یون کلسیم به شکل قابل توجهی موجب افزایش کارایی و پایداری لیپوزوم‌ها در شرایط شبیه‌سازی‌شده گوارشی شد. نتایج این تحقیق نشان داد، در محیط اسیدی معده (۲ و $\text{pH}=1/2$)، کارایی به دام‌اندازی نمونه‌های CALs، کاهش اندکی را به‌دنبال داشت درحالی‌که نمونه‌های بدون پوشش‌دهی‌شده (UL) کاهش چشمگیری داشتند. به طور خاص، در $\text{pH}=1/2$ کارایی به دام‌اندازی نمونه‌های UL از مقدار اولیه $83/35 \pm 2/1$ به $54/23 \pm 2/0$ درصد مشاهده شد درحالی‌که کارایی محبوس‌سازی CAL تنها کاهش جزئی در محلول‌های با pH پایین نشان داد. این عملکرد برتر CALs را می‌توان به رفتار انقباضی آلزینات کلسیم در محیط‌های اسیدی نسبت داد که نشأت ماده فعال را به حداقل می‌رساند. در محیط قلیایی شبیه‌سازی‌شده روده ($\text{pH}=6/8$) اندازه ذرات CALs به دلیل تورم پوشش آلزینات افزایش یافت. با وجود این، کاهش کارایی به دام‌اندازی در CALs کمتر از ULs بود که نشان‌دهنده حفاظت مؤثر پوشش در برابر نشأت مواد فعال است. تصاویر میکروسکوپ الکترونی TEM نیز نشان داد در گروه‌های پوشش‌داده شده، لیپوزوم‌ها دارای ساختار نامنظم و کمی زبر بودند که به دلیل تغییر در تنش سطحی ناشی از کراس‌لینکینگ کلسیم و آلزینات بود درحالی‌که در گروه‌های بدون پوشش، تجمعات بیشتری مشاهده شد و اندازه ذرات افزایش یافت. در فرآیند خشک‌کردن با اسپری و پاششی، CALs کاهش اندکی در اندازه نشان دادند و توزیع اندازه و بازده انکپسولاسیون بهبود یافت. به‌علاوه، UL در برابر تنش جریان هوا حساس‌تر بودند و تجمع بیشتری نشان دادند. این تفاوت‌ها به‌وضوح نشان‌دهنده تأثیر پوشش آلزینات کلسیم از لیپوزوم‌ها در برابر تنش‌های فرآیندهای خشک‌کردن است و نشأت محتویات را کاهش می‌دهد (Wang *et al.*, 2015).

باعث افزایش قابل توجه غلظت پلاسمایی کورکومین و افزایش نیمه عمر آن شد. همچنین فراهمی زیستی کورکومین در این فرمول، ۵۳ برابر بیشتر از کورکومین خالص گزارش شده است. پودر CCL با تکنیک خشک کردن پاششی تولید شد و از نظر کارایی انکپسوله سازی ۹۴/۶۷ و بازده تولید ۹۳/۶ درصد بسیار مطلوب بود. همچنین در نتایج مربوط به رهایش دارو دیده شد، کورکومین در محیط های معده و روده به صورت تدریجی و کنترل شده آزاد می شود (Louis et al., 2023).

ژلاتین

ژلاتین به عنوان یکی از شناخته شده ترین ترکیبات زیستی، جایگاه ویژه ای در صنایع مختلف به ویژه غذایی، دارویی و زیست فناوری دارد. این ترکیب پروتئینی حاصل از هیدرولیز جزئی کلاژن، عمدتاً از بافت های همبند حیوانی نظیر پوست، استخوان و غضروف استخراج می شود. فرآیند هیدرولیز منجر به تجزیه ساختار مارپیچی سه گانه کلاژن به پلی پپتیدهای کوچک تر می شود و ویژگی هایی همچون توانایی تشکیل ژل، انحلال پذیری بالا و ویسکوزیته قابل تنظیم با توجه به شرایط محیطی را به ژلاتین می بخشد (Esmaeili et al., 2011a). کیفیت نهایی ژلاتین و امکان استفاده از آن در کاربردهای خاص، به شدت تحت تأثیر عوامل متعددی از جمله منبع زیستی اولیه، نوع بافت استخراجی (پوست، استخوان یا غضروف) و شرایط فرآیندی نظیر تیمارهای شیمیایی و فیزیکی پیش از استخراج قرار دارد (Esmaeili et al., 2011a, b). از نظر ساختاری، ژلاتین بر اساس منبع استخراجی به چندین گروه اصلی تقسیم می شوند، در این میان دو گروه مهم وجود دارد: ژلاتین نوع I که غالباً از پوست و استخوان پستانداران و آبزیان به دست می آید و ژلاتین نوع II که عمدتاً از غضروف استخراج می شود. این دو نوع، به دلیل تفاوت در ترکیب زنجیره های α ، β و γ ، میزان هیدروکسی پرولین و محتوای پروتئین های متصل به کلاژن، خصوصیات فیزیکی و شیمیایی و رئولوژیک متفاوتی نظیر قدرت ژل، ویسکوزیته، دمای ژل شدن و ظرفیت جذب آب از خود نشان می دهند. برای مثال، ژلاتین های حاصل از منابع دریایی معمولاً دارای محتوای هیدروکسی پرولین کمتری

درد و باعث خصوصیت هم افزایی در فرآورده نهایی می شود (Chotphruethipong et al., 2021). در مطالعه Shi و همکاران (۲۰۰۱) اثر پوشش دهی کلاژن بر وزیکول های تک لایه ای ساخته شده از لسیتین برای بهبود پایداری لیپوزوم های حاوی ۵(۶)-کربوکسی فلورسئین مورد ارزیابی قرار گرفت. به منظور بررسی رفتار تجمعی کلاژن، از پروب فلورسانسی مشتق از DMMF^۱ استفاده شد. کلاژن با غلظت های مختلف (۰/۱-۲ میلی گرم بر میلی لیتر) در محلول آبی به صورت تعلیق یا پراکندگی پخش شد و نتایج نشان داد از غلظت ۰/۵ میلی گرم بر میلی لیتر به بالا، شدت فلورسانس DMMF در طول موج ۴۶۵ نانومتر به طور قابل توجهی افزایش یافت. این افزایش شدت فلورسانس نشان دهنده آغاز رفتار تجمعی کلاژن در محلول آبی بود. در ادامه، تأثیر کلاژن بر پایداری نانولیپوزوم ها مورد بررسی قرار گرفت. برای این منظور از وزیکول های تک لایه ای ساخته شده از فسفاتیدیل کولین استفاده شد و نانولیپوزوم ها با نسبت های مختلفی از کلاژن پوشش داده شدند (نسبت وزنی ۱:۱، ۲:۱ و ۳:۱ کلاژن به فسفاتیدیل کولین). پایداری نانولیپوزوم ها با اندازه گیری نفوذ پذیری غشاء لیپوزوم ها به کمک فلورسانس ترکیب ۵(۶)-کربوکسی فلورسئین بررسی شد. نتایج نشان داد، در نسبت ۲:۱ کلاژن به فسفاتیدیل کولین، نفوذ پذیری غشاء به طور معناداری کاهش یافت که این امر بهبود پایداری نانولیپوزوم ها در برابر تخریب های محیطی را نشان می دهد (Shi et al., 2001). در مطالعه دیگر، یک روش نوآورانه برای بهبود حلالیت و فراهمی زیستی کورکومین، با استفاده از پپتیدهای کلاژن با وزن مولکولی ۳۰۰۰ دالتون، در ساخت لیپوزوم ها، معرفی شده است. این روش بر ایجاد کمپلکس های لیپوزومی مبتنی بر کلاژن (CCL) متمرکز بود و توانست حلالیت کورکومین را به میزان چشمگیری افزایش دهد. پپتیدهای کلاژن به طور خود به خودی به سطح لیپوزوم ها متصل می شوند و یک ماتریس پایدار ایجاد می کنند که کورکومین را به صورت کارآمد انکپسوله می سازد. این پدیده منجر به بهبود پایداری و عملکرد بیولوژیک کورکومین شده است. نتایج نشان داد، مصرف خوراکی پودر CCL، در مقایسه با کورکومین خالص

^۱ 3-methoxy-4'-N,N-dimethylamino flavone

اندازه‌گیری با استفاده از DLS نشان داد، قطر هیدرودینامیک نانولیپوزوم‌های اولیه (RNL) برابر ۷۹ نانومتر بود که پس از پوشش با ژلاتین به ۹۱ نانومتر افزایش یافت. این افزایش به دلیل واکنش‌های الکترواستاتیک بین گروه‌های قطبی فسفولیپیدها و گروه‌های عملکردی ژلاتین رخ داد. بررسی پتانسیل زتا نشان داد، با افزایش غلظت ژلاتین ۰/۳-۰/۹ (وزنی/حجمی)، مقدار پتانسیل زتا به طور معناداری مثبت‌تر شد که این تغییر به دلیل حضور گروه‌های آمینی مثبت در ژلاتین بود. بازده انکپسولاسیون RV در نانولیپوزوم‌های پوشش‌داده شده ۷۶/۱۶ درصد گزارش شد. مطالعات رهایش دارو نشان داد، در شرایط فیزیولوژیک، نانولیپوزوم‌های پوشش‌دار نرخ آزادسازی کندتری نسبت به نانولیپوزوم‌های فاقد پوشش داشتند. نتایج آزمون MTT نشان داد سیستم RGNL در فیبروبلاست‌ها زیست‌سازگاری بالایی دارد و میزان بقاء سلولی در این رده سلولی به ۱۳۶ درصد افزایش یافت. در بررسی اثرات ضدسرطانی، RGNL در غلظت ۱۰ میکروگرم بر میلی‌لیتر اثرات سمی قابل توجهی بر سلول‌های سرطانی پستان نشان داد. تصاویر SEM نیز نشان‌دهنده ساختار کروی و منظم برای نانولیپوزوم‌های پوشش‌داده شده بود (Naseriyeh et al., 2024). در مطالعه دیگر، توسعه و بررسی نانوحامل‌های لیپوزومی پوشش‌دهی شده با ژلاتین برای انتقال ترکیب در برگیرنده β -سیکلودکسترین/ویتامین D3 (D3- β CD/VitD3) انجام شد. شاخص‌های کلیدی شامل اندازه ذرات، مورفولوژی، پتانسیل زتا، پایداری حرارتی، الگوی رهایش و فعالیت آنتی‌اکسیدانی مورد ارزیابی قرار گرفتند. غلظت ۲ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر ژلاتین، بهینه‌ترین شرایط را فراهم کرد و منجر به کاهش اندازه ذرات از $148/93 \pm 9/72$ به $117/1 \pm 2/55$ نانومتر و بهبود پتانسیل زتا به مقدار $19/8 \pm 1/25$ میلی‌ولت شد. در ادامه تصاویر میکروسکوپ الکترونی عبوری نشان‌دهنده وجود یک لایه نازک ژلاتینی اطراف ذرات بود که پوشش‌دهی موفق لیپوزوم‌ها را تأیید کرد. در آزمون FT-IR، تغییرات قابل توجهی در برخی پیک‌ها مشاهده شد که نشان‌دهنده واکنش هیدروژنی و الکترواستاتیک قوی بین فسفولیپیدهای دیواره لیپوزوم و لایه ژلاتینی بود. این تعاملات به افزایش

نسبت به ژلاتین‌های خشکی هستند که این امر منجر به کاهش قدرت ژل و دمای ژل شدن در مقایسه با نمونه‌های پستانداری می‌گردد (Alipal et al., 2021). در دهه‌های اخیر، با توجه به ملاحظات اخلاقی، زیست‌محیطی و محدودیت‌های مصرف ژلاتین حیوانات خشکی در برخی فرهنگ‌ها و ادیان، ژلاتین آبی به عنوان جایگزینی پایدار و مقرون‌به‌صرفه مطرح شدند. مطالعات متعددی به بهینه‌سازی شرایط استخراج ژلاتین از منابع دریایی پرداختند تا محصولی با ویژگی‌های عملکردی مطلوب به‌ویژه قدرت ژل بالا و پایداری حرارتی مناسب، به‌دست آید. این تلاش‌ها نه تنها بر کارایی صنعتی ژلاتین می‌افزاید بلکه افق‌های جدیدی را برای توسعه کاربردهای نوین آن در صنایع دارویی، مهندسی بافت و سامانه‌های رهایش کنترل‌شده دارو فراهم می‌سازد. برای مثال، در مطالعه‌ای فرآیند استخراج ژلاتین از پوست کوسه چانه سفید با استفاده از روش سطح پاسخ بهینه‌سازی شد و بیان گردید که با بهینه‌سازی پیش‌تیمارهای اسیدی و قلیایی می‌توان ژلاتینی با خصوصیات مطلوب (قدرت ژل بالا) برای کاربرد در صنایع مختلف تولید کرد (Esmaeili et al., 2011c).

یکی از کاربردهای نوآورانه ژلاتین، استفاده از آن به عنوان پوشش‌دهنده در سیستم‌های دارورسانی به‌ویژه در پوشش‌دهی لیپوزوم‌هاست. ویژگی‌های بیوشیمیایی منحصربه‌فرد ژلاتین (توانایی تشکیل پیوندهای هیدروژنی و تعاملات الکترواستاتیک)، باعث می‌شود ژلاتین به طور مؤثر خواص فیزیکی و بیولوژیک لیپوزوم‌ها را بهبود بخشد (Ebrahimi et al., 2023). پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با ژلاتین نه تنها پایداری ساختاری این نانوذرات را در برابر تغییرات محیطی افزایش می‌دهد بلکه قابلیت رهایش کنترل‌شده و تدریجی ترکیبات فعال را نیز فراهم می‌آورد. این پوشش امکان برهم‌کنش با سلول‌ها و بافت‌های هدف را فراهم می‌کند و بدین‌وسیله جذب سلولی و هدف‌گیری دقیق داروها را بهبود می‌بخشد (Liu et al., 2020). هدف از مطالعه Naseriyeh و همکاران (۲۰۲۴) توسعه یک سامانه نوین دارورسانی بر پایه نانولیپوزوم‌های پوشش‌داده شده با ژلاتین (RGNL) حاوی رزوراترول (RV) برای حفظ خواص آنتی‌اکسیدانی و ضدسرطانی این ترکیب بود. نتایج

کوچک و کارایی بارگذاری بالای ۹۰ درصد بودند که نشان‌دهنده پوشش‌دهی مؤثر داروست. به‌علاوه، پایداری فیزیکی GCL-1 و GCL-2 در دمای ۴ و ۲۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۸ هفته مورد ارزیابی قرار گرفت و در تحلیل داده‌ها دیده شد، این فرمولاسیون‌ها به طور چشمگیری پایداری از لیپوزوم‌های² PEGylated بودند. از نظر آزادسازی دارو، پوشش ژلاتین باعث شد سرعت آزادسازی دارو نسبت به لیپوزوم‌های PEGylated کاهش یابد به‌ویژه در GCL-2 که پوشش ژلاتینی آن از طریق پیوند کووالانسی تشکیل شده، آزادسازی دارو کندتر و مداوم‌تر بود. در آزمایش جذب سلولی، لیپوزوم‌های GCL-1 و GCL-2 جذب بالاتری نسبت به لیپوزوم‌های PEGylated در سلول‌های HeLa نشان دادند. این ویژگی به دلیل حضور توالی‌های RGD (آرژنین، گلیسین و اسید آسپارژیک) در سطح ژلاتین بود که با گیرنده‌های اینترگرین موجود در سطح سلول‌های سرطانی به طور اختصاصی تعامل دارند (Battogtokh *et al.*, 2022).

کاراگینان

کاراگینان نام عمومی گروهی از پلی‌ساکاریدهای خطی سولفات‌ها با وزن مولکولی بالاست که عمدتاً از جلبک‌های قرمز (Rhodophyta) مانند Chondrus، Gigartina، Eucheuma و Hypnea استخراج می‌شود. این پلی‌ساکاریدها از واحدهای گالاکتوپیرانوز تشکیل شده‌اند که از طریق پیوندهای گلیکوزیدی به یکدیگر متصل هستند. بر اساس تعداد و جایگاه گروه‌های سولفات، کاراگینان به انواع مختلفی تقسیم می‌شود (Pacheco-Quito *et al.*, 2020). در سال‌های اخیر، کاراگینان توجه زیادی در حوزه داروسازی جلب کرده است. این ماده نه تنها به عنوان حامل برای انتقال داروهای شیمیایی و پروتئین‌ها کاربرد دارد بلکه در بازسازی بافت و انتقال بیومولکول‌های درمانی و سلول‌ها نیز به کار می‌رود. از جمله ویژگی‌های خاص این ترکیب زیستی، بار منفی قوی، خاصیت ژل‌شوندگی و ویسکوزیته بالا، باعث شده است از آن برای آزادسازی کنترل‌شده مواد فعال و افزایش ماندگاری استفاده شود (Li *et al.*, 2014). یکی از

ثبات ساختاری منجر شدند. آزمون‌های¹ DSC نشان داد دمای انتقال حرارتی لیپوزوم‌های پوشش‌داده‌شده از ۱۲۸/۱ (در نمونه بارگذاری شده بدون پوشش) به ۱۵۳/۶ درجه سانتی‌گراد افزایش یافت. این افزایش به تشکیل یک سد فیزیکی به‌وسیله لایه ژلاتین نسبت داده شد که نانوحامل را در برابر تنش‌های دمایی مقاوم می‌سازد. در شرایط شبیه‌سازی شده محیط معده، نرخ رهایش ویتامین D3 در نانوحامل‌های پوشش‌داده‌شده به ۱۴/۶۵ درصد طی ۱۲۰ دقیقه محدود شد درحالی‌که در نمونه بدون پوشش ۵۷/۱۵ درصد ماده فعال آزاد شد. در محیط روده‌ای نیز نرخ رهایش افزایش یافت. این رفتار به مقاومت بالای لایه ژلاتین در برابر تخریب آنزیمی و نمک‌های صفراوی نسبت داده شد. همچنین راندمان انکپسولاسیون کمپلکس β CD/VitD3 در نانوحامل‌های لیپیدی برابر با ۸۱/۰۹ درصد گزارش شد. در آزمون DPPH، فعالیت آنتی‌اکسیدانی نانوحامل‌های پوشش‌دار برابر با ۳۴/۹۹ درصد بود که به طور معناداری بالاتر از نمونه‌های بدون پوشش (۱۷/۶۶) و لیپوزوم‌های خالی (۱۱/۷۳) بود. این افزایش به اثرات آنتی‌اکسیدانی ویتامین D3 و تعاملات محافظتی لایه ژلاتین اختصاص یافت (Ebrahimi *et al.*, 2023). هدف اصلی مطالعه Battogtokh و همکاران (۲۰۲۲) بهبود قابلیت هدف‌گیری سیستم‌های حامل لیپوزوم با پوشش ژلاتینی بود که به منظور افزایش جذب داروی پاکلی‌تاکسل به سلول‌های سرطانی و بهبود ویژگی‌های آزادسازی دارو از لیپوزوم‌ها طراحی شد. دو نوع لیپوزوم پوشش‌دهی شده با ژلاتین (GCL-1 و GCL-2) به روش‌های مختلف پوشش‌دهی تولید شدند. برای GCL-1، پوشش ژلاتین از طریق تعامل الکتروستاتیک با استفاده از استئارآمین ایجاد شد که منجر به بار مثبت لیپوزوم‌ها می‌شد و این امر اجازه می‌داد ژلاتین با بار منفی بر سطح لیپوزوم‌ها قرار گیرد درحالی‌که در GCL-2، پوشش ژلاتین از طریق پیوند کووالانسی بین گروه NHS موجود بر فسفولیپید و گروه‌های آمین ژلاتین در شرایط pH= ۷-۹ انجام شد. اندازه ذرات، پتانسیل زتا و کارایی بارگذاری برای هر دو فرمولاسیون اندازه‌گیری شد و نتایج نشان داد، هر دو نوع لیپوزوم پوشش‌دار، دارای اندازه

² polyethylene glycol¹ Differential Scanning Calorimetry

کاربردهای نوین کاراگینان در فرمولاسیون‌های دارویی، استفاده از آن در ترکیب با سیستم‌های دارورسانی نوین نظیر لیپوزوم‌هاست. لیپوزوم‌ها به عنوان سیستم‌های پیشرفته انتقال مواد فعال، توانایی انتقال دارو را با افزایش دسترسی زیستی و کنترل آزادسازی بهبود می‌بخشند. پلیمرهای هیدروفیلیک که در پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها به کار می‌رود، علاوه بر ایجاد یک ساختار مقاوم و پایدار، به دلیل انعطاف‌پذیری و وجود گروه‌های هیدروژنی قادرند که با گلیکوپروتئین‌های موجود در مخاط تعامل کنند و تماس لیپوزوم‌ها با بافت و سلول‌های هدف را افزایش دهند (Yermak *et al.*, 2018). پلیمرهای آنیونی (کاراگینان) به دلیل ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی متنوع و سمیت پایین، به طور گسترده‌ای در فرمولاسیون‌های دارویی به‌ویژه در سیستم‌های لیپوزومی، مورد استفاده قرار می‌گیرند (Cong *et al.*, 2023; Huang *et al.*, 2024). مطالعه Kamburova و همکاران (۲۰۲۴) به ارزیابی اثر لیپوزوم‌های حاوی هوموتائورین و پوشش داده شده با K- کاراگینان بر مهار تجمع پپتید آمیلوئید بتا در شرایط اسیدی (pH=۴) پرداخته است. در تحلیل‌های میکروسکوپی دیده شد، ضخامت لایه کاراگینان بر سطح لیپوزوم‌ها به طور میانگین ۱۸ نانومتر است که نشان‌دهنده تشکیل یک پوشش متراکم و پایدار است. در ادامه، نتایج آزمایش‌ها نشان داد لیپوزوم‌های فاقد پوشش، در مهار تجمع پپتید ناکارآمد بودند، در مقابل لیپوزوم‌های پوشش داده شده با کاراگینان تجمعات پپتیدها را به طور چشمگیری مهار کردند به‌طوری‌که اندازه ذرات در طول زمان تقریباً ثابت ماند و D90 حدود ۷۰۰ نانومتر باقی ماند. توزیع اندازه ذرات نیز نشان داد پوشش کاراگینان از تشکیل تجمعات بزرگ جلوگیری کرده و پایداری سیستم را تضمین می‌کند. علاوه بر اثرات الکترواستاتیک، نقش ممانعت فضایی ناشی از ساختار کاراگینان در این فرآیند برجسته بود. کاراگینان با ایجاد حلقه و دنباله‌های ساختاری حجیم، از نزدیک شدن و تعامل مستقیم پپتیدها با سطح لیپوزوم ممانعت کرد. به طور کلی، یافته‌ها نشان می‌دهد، لیپوزوم‌های پوشش‌دار نه تنها از طریق افزایش بار منفی سطح بلکه به‌واسطه بازدارندگی ساختاری، تجمعات آمیلوئیدی را به طور مؤثری مهار

می‌کنند. این روش نوین می‌تواند به عنوان یک رویکرد کارآمد در طراحی سامانه‌های درمانی هدفمند برای بیماری‌های مرتبط با تخریب عصبی مورد استفاده قرار گیرد (Kamburova *et al.*, 2024). در مطالعه‌ای دیگر، تأثیر سه پلی‌ساکارید آنیونی با بارهای مختلف (کاراگینان، پکتین و ترهالوز) بر پایداری ساختاری و عملکرد آنتی‌اکسیدانی نانولیپوزوم‌های حاوی کورستین ارزیابی شد. نتایج نشان داد کاراگینان به دلیل بار سطحی بالا ($62/67 \pm 1/85$ میلی ولت) در مقایسه با پکتین ($4/47 \pm 0/38$) و ترهالوز ($20/73 \pm 1/42$) پایداری الکترواستاتیک بیشتری ایجاد کرد و تجمع نانولیپوزوم‌ها را کاهش داد. در تحلیل پتانسیل زتا، پوشش کاراگینان، پتانسیل زتا را به طور معناداری ($45/87 \pm 2/50$ میلی ولت) کاهش داد که حاکی از پایداری کلئیدی بالاتر نسبت به نانولیپوزوم‌های فاقد پوشش ($11/12 \pm 0/17$) است. علاوه بر این، کارایی انکپسولاسیون در نمونه‌های پوشش‌یافته ($66/95 \pm 0/10$ درصد) به دلیل ویسکوزیته بالاتر و توانایی تشکیل پیوندهای هیدروژنی قوی‌تر نسبت به سایر تیمارها به طور قابل توجهی بیشتر بود. داده‌های طیف‌سنجی FTIR و رامن نشان داد این پلیمر با ایجاد پیوندهای هیدروژنی قوی‌تر با لایه دوجداره لیپیدی، باعث افزایش نظم در زنجیره‌های آلکیل و در نتیجه بهبود سختی و پایداری حرارتی نانولیپوزوم‌ها شد. همچنین کاراگینان بالاترین فعالیت خنثی‌سازی رادیکال‌های آزاد DPPH را در مقایسه با سایر تیمارها ارائه داد که به انسجام ساختاری بالاتر و بازدارندگی نفوذ ترکیبات پرواکسیداتیو نسبت داده شد (Cong *et al.*, 2023). در مطالعه دیگری، اثرات ضدویروسی ترکیب کاراگینان (CRG) و رنگدانه اکونوکروم (Ech) به صورت خالص و در قالب کمپلکس‌های Σ -CRG/Ech و κ -CRG/Ech علیه ویروس هرپس سیمپلکس HSV-1 بررسی شد. کاراگینان به دلیل ساختار منحصربه‌فرد و بار منفی خود نقش قابل توجهی در پیشگیری از عفونت و مهار اتصال ویروس به سلول‌های میزبان دارد. در میان آنها، Σ -CRG (ترکیبی از κ -CRG و λ -CRG) به دلیل انعطاف‌پذیری بالاتر ساختاری و تراکم بیشتر گروه‌های سولفات، فعالیت ویروسی‌کشی بیشتری نشان داد. در ادامه، افزودن Ech به CRGs موجب بهبود

مهار تعامل ویروس با سلول‌های میزبان شد. این کمپلکس‌ها کاهش قابل توجهی در IC_{50} (مقدار لازم برای مهار ۵۰ درصد از فعالیت ویروسی) و مقادیر SI (شاخص انتخابی) در مقایسه با CRG به‌تنهایی نشان دادند. با این حال، سمیت بالای Ech محدودیتی برای استفاده از آن ایجاد کرد. برای کاهش این سمیت و بهبود اثر بخشی ضدویروسی، کمپلکس $\Sigma-CRG/Ech$ به‌صورت لیپوزومی آماده شد. در این فرآیند، ترکیب $\Sigma-CRG/Ech$ با فسفولیپیدها منجر به تشکیل پوشش لیپیدی شد که این پوشش باعث کاهش شدید سمیت ترکیب، افزایش اثرات پیشگیرانه و درمانی شد. این فرم لیپوزومی توانست اثرات ضدویروسی مراحل اولیه عفونت $HSV-1$ را به طور معناداری افزایش دهد (Krylova et al., 2022).

فوکوئیدان

فوکوئیدان، یک پلی‌ساکارید سولفات طبیعی و پیچیده است که به طور عمده از جلبک‌های قهوه‌ای استخراج می‌شود. این ترکیب زیستی عمدتاً از واحدهای قندی فوکوز، گالاتوز، زایلوز تشکیل شده و دارای ساختاری شاخه‌دار با درجه بالای سولفات شدن است. گروه‌های سولفات موجود در ساختار فوکوئیدان، ویژگی‌های الکترواستاتیک خاصی به آن می‌بخشد که در ایجاد بار منفی، تعامل با مولکول‌های زیستی و بهبود فعالیت‌های بیولوژیک آن نقش کلیدی ایفاء می‌کند (Rostami et al., 2018; Zheng et al., 2023). در حوزه نانوپزشکی و طراحی سیستم‌های پیشرفته تحویل دارو نیز فوکوئیدان به عنوان یک پوشش‌دهنده زیست‌سازگار برای لیپوزوم‌ها مورد توجه قرار گرفته است. پوشش‌دهی کپسول‌ها با فوکوئیدان، پایداری ساختاری و شیمیایی آنها را افزایش می‌دهد و از تخریب سریع در جریان خون جلوگیری می‌کند. بار منفی ذاتی فوکوئیدان از طریق برهم‌کنش‌های الکترواستاتیک با داروها و سطوح کاتیونی، امکان محصورسازی مؤثر ماده فعال و انتقال هدفمند آن به محل بیماری را فراهم می‌سازد (Obiedallah et al., 2024; Silli et al., 2024). در یک تحقیق، توسعه و ارزیابی لیپوزوم‌های پوشش داده‌شده با فوکوئیدان استخراجی از *Ascophyllum nodosum* به عنوان یک سیستم انتقال

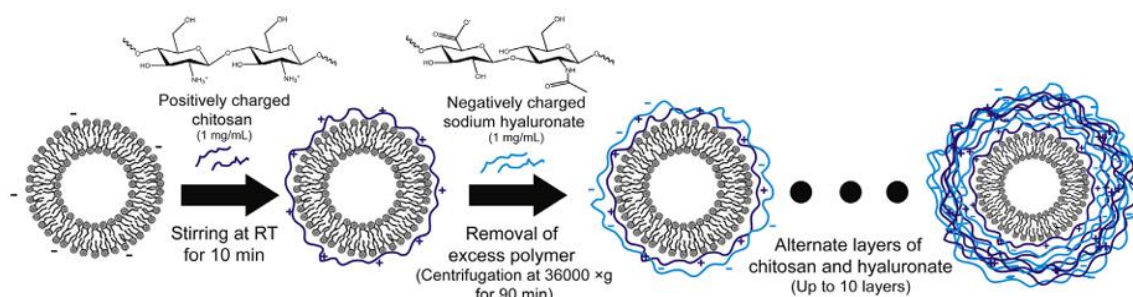
هدفمند و حساس به pH برای داروی ضدسرطان جمسیتابین برای درمان سرطان پانکراس انجام شد. در مرحله اول، فوکوئیدان با وزن مولکولی پایین (1.04×10^4) (دالتون) از طریق ژل فیلتراسیون تهیه و شناسایی شد. لیپوزوم‌ها نیز با روش تبخیر معکوس تهیه و بهینه‌سازی شدند که نتایج نشان داد، این روش کارایی انکپسولاسیون و ظرفیت بارگذاری بالاتری نسبت به سایر روش‌ها دارد. این سامانه با ویژگی‌های فیزیکوشیمیایی مطلوب شامل اندازه ذرات کوچک ($175/3 \pm 4/9$ نانومتر)، بار سطحی منفی ($19/0 \pm 3/7$ میلی‌ولت) و پایداری طولانی مدت، بهینه‌سازی شد تا انتقال دارو را با دقت بالا و حداقل اثرات جانبی انجام دهد. عملکرد این نانولیپوزوم‌ها حساس به تغییرات pH ، امکان آزادسازی کنترل شده دارو را در محیط اسیدی مرتبط با تومور فراهم کرد که به بهبود اثربخشی درمانی و کاهش ریسک سمیت سیستمیک منجر شد. مطالعات میدانی نشان داد، لیپوزوم‌های پوشش داده‌شده با فوکوئیدان با بهره‌گیری از مسیرهای اندوسیتوزی و از طریق توقف چرخه سلولی در مرحله $G0/G1$ ، رشد سلول‌های سرطانی را به طور معناداری مهار کردند. در مطالعات آزمایشگاهی، این سیستم توانست با کاهش چشمگیر حجم و وزن تومور و القاء آپوپتوز در سلول‌های سرطانی، اثربخشی بی‌نظیری را در مقایسه با جمسیتابین آزاد و لیپوزوم‌های بدون پوشش ارائه دهد (Zheng et al., 2024). در مطالعه دیگری، توسعه و ارزیابی یک سیستم لیپوزومی پوشش‌دار با فوکوئیدان استخراجی از *Ascophyllum nodosum*، برای بارگذاری ایمیدازوترازین با خواص ضد سل و بررسی ویژگی‌های دارورسانی آن در سیستم‌های انتقال انجام شد. در این تحقیق، فرمول‌های مختلف لیپوزومی بدون پوشش و پوشش‌دار با ۰/۵ درصد فوکوئیدان، با استفاده از پلی‌اتیلن گلیکول ۶۰۰ و توئین ۸۰ به منظور بهبود ویژگی‌های فیزیکی و آزادسازی دارو تهیه شدند. نسبت فوکوئیدان به لیپید ۱:۲ به عنوان نسبت بهینه‌ای تعیین شد که لیپوزوم‌های پوشش داده‌شده با فوکوئیدان پایدار تولید می‌کند. پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با فوکوئیدان (FS1-0.5، FS2-0.5 و FS3-0.5) منجر به افزایش کارایی انکپسولاسیون نسبت به فرمولاسیون بدون پوشش (S1، S2)

سلول‌های اندوتلیال فعال شده دارد. همچنین در مدل‌های حیوانی با ورم پای ناشی از التهاب، این لیپوزوم‌ها توانست به طور مؤثری به محل التهاب برسد و باعث کاهش قابل توجهی در سطح شاخص‌های التهابی ($\text{TNF-}\alpha$ و IL-6) گردد. در ارزیابی سمیت سیستمیک نیز دیده شد، لیپوزوم‌های حاوی بربرین پوشش‌دهی شده نسبت به بربرین آزاد و لیپوزوم‌های بدون پوشش، سمیت کمتری ایجاد کرده است (Liu et al., 2023).

در سال‌های اخیر، طی تحقیقات مختلف مشاهده شد که پوشش‌دهی تک‌لایه سطح نانوحامل‌ها با ترکیبات زیستی اگرچه می‌تواند تا حدی پایداری آنها را افزایش دهد، اما همچنان با چالش‌هایی نظیر تجمع و کلوخه شدن وزیکول‌ها، نشت آسان ترکیبات زیست فعال در شرایط محیطی سخت و عملکرد زیستی ضعیف در شرایط آزمایشگاهی مواجه است (Karim et al., 2020; Tan et al., 2021). پوشش چندلایه لیپوزوم‌ها با استفاده از ترکیبات زیستی، روشی نوآورانه و کارآمد برای غلبه بر محدودیت‌های لیپوزوم‌های تک‌لایه و بدون پوشش است. این فرآیند با ایجاد لایه‌های متوالی از ترکیبات زیستی کاتیونی و آنیونی، نه تنها پایداری ساختاری لیپوزوم‌ها را تقویت می‌کند بلکه تعاملات مثبت بین مواد پوششی را نیز بهبود می‌بخشد. این برهم‌کنش‌ها می‌تواند مقاومت لیپوزوم‌ها را در برابر عوامل بیرونی و درونی افزایش دهند و کنترل دقیق‌تر و هدفمندتری بر آزادسازی ترکیبات محصور شده فراهم نمایند (Meng et al., 2024). روش رسوب لایه به لایه شامل افزودن متناوب ترکیبات زیستی کاتیونی (کیتوزان) و آنیونی (آلژینات، کاراجینان، فوکوئیدان) به سطح لیپوزوم‌هاست. در این فرآیند، لایه‌های متوالی از طریق واکنش‌های الکترواستاتیک و درهم‌تنیدگی زنجیره‌های بیوپلیمری تشکیل می‌شوند (شکل ۱) (Tan et al., 2021).

در مطالعه Tan و همکاران (۲۰۲۳) پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها با استفاده از آلژینات سدیم و کیتوزان به روش لایه به لایه به طور قابل توجهی عملکرد، پایداری و نحوه آزادسازی داروی هیپولیکولیک اسید را بهبود بخشید. در این فرآیند، ابتدا لایه کیتوزان به عنوان لایه داخلی و سپس آلژینات سدیم به عنوان لایه بیرونی روی سطح لیپوزوم‌ها قرار گرفت.

و S3) شد. این افزایش به دلیل تعامل مولکول‌های دارویی با زنجیره‌های پلیمر فوکوئیدان در طول فرآیند پوشش‌دهی بود. در آزمایش آزادسازی دارو، فرمول پوشش‌دار با فوکوئیدان نسبت به بدون پوشش آزادسازی کمتری از دارو داشتند. این نشان‌دهنده تأثیر مثبت لایه محافظتی فوکوئیدان در کاهش رهایش دارو بود. اندازه ذرات فرمولاسیون بهینه $336/3 \pm 5/4$ نانومتر، شاخص پراکندگی برابر با $0/23$ ، و پتانسیل زتا برابر با $-39/6$ میلی‌ولت بود. علاوه بر این، نتایج میکروسکوپ نیروی اتمی نشان داد، پوشش به کار رفته به طور یکنواخت و منسجم بر سطح لیپوزوم‌ها قرار گرفته است که در مقایسه با لیپوزوم‌های بدون پوشش، ساختار یکپارچه‌تری داشت. در نهایت نتایج آزمون MTT نشان داد لیپوزوم‌های پوشش داده شده با فوکوئیدان، سمیت سلولی ۱۴ برابر کمتر نسبت به داروی آزاد دارند (Obiedallah et al., 2024). در مطالعه Liu و همکاران (۲۰۲۳) یک سیستم انتقال هدفمند برای بربرین ترکیبی با خواص ضد التهابی برجسته، اما با فراهمی زیستی پایین و سمیت سیستمیک بالا توسعه یافت. هدف از این کار کاهش عوارض جانبی دارو و بهبود اثرات درمانی آن در بیماری‌های التهابی بود. برای این منظور، بربرین در لیپوزوم‌هایی بارگذاری شد که به وسیله فوکوئیدان پوشش داده شد. این سیستم با طراحی خاص توانایی اتصال اختصاصی به P-selectin را دارد، مولکولی که به عنوان شاخص التهابی بر سطح سلول‌های اندوتلیالی عروق فعال بیان می‌شود. این ویژگی باعث هدف‌گیری دقیق‌تر و افزایش کارایی در درمان شرایط التهابی می‌شود. فرآیند ساخت لیپوزوم‌های حاوی بربرین پوشش‌دهی شده شامل واکنش استری شدن بین گروه‌های کربوکسیل موجود در فسفولیپید با گروه‌های هیدروکسیل موجود در فوکوئیدان است. این واکنش باعث اتصال پلی‌ساکارید به سطح فسفولیپیدها در ساختار لیپوزوم شد که منجر به تولید نانوذرات لیپوزومی با اندازه متوسط حدود ۱۰۰ نانومتر می‌شود. این اندازه ذرات به طور مؤثر جذب به وسیله سلول‌های فاگوسیت را کاهش می‌دهد و قابلیت هدف‌گیری فعال دارو را بهبود می‌بخشد. مطالعات جذب سلولی نشان داد، لیپوزوم‌های دارای پوشش در مقایسه با لیپوزوم‌های بدون پوشش، جذب بیشتری در



شکل ۱: تصویری شماتیک از ساخت لیپوزوم‌های چندلایه با رسوب‌دهی لایه‌به‌لایه کیتوزان (بار مثبت) و هیالورونات سدیم (بار منفی). فرآیند رسوب‌دهی لایه‌به‌لایه روی سطح نانوذرات: ابتدا نانوذرات با محلول کیتوزان (۱ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر) در دمای اتاق به مدت ۱۰ دقیقه هم زده می‌شوند. سپس، پلیمر اضافی به‌وسیله سانتریفیوژ (با نیروی ۳۶۰۰۰ برابر g به مدت ۹۰ دقیقه) حذف می‌شود. سپس ذرات در محلول هیالورونات سدیم (۱ میلی‌گرم بر میلی‌لیتر) قرار می‌گیرند و مراحل حذف پلیمر تکرار می‌شود. این چرخه به صورت متناوب تا ۱۰ لایه از کیتوزان و هیالورونات ادامه می‌یابد (Tan *et al.*, 2021).

Figure 1: Schematic illustration of the multilayer liposome construction via layer-by-layer deposition of chitosan (positively charged) and sodium hyaluronate (negatively charged). The layer-by-layer deposition process on the nanoparticle surface proceeds as follows: initially, the nanoparticles are stirred with a chitosan solution (1 mg/mL) at room temperature for 10 minutes. Subsequently, the excess polymer is removed by centrifugation (at $36,000 \times g$ for 90 minutes). The particles are then suspended in a sodium hyaluronate solution (1 mg/mL), and the polymer removal step is repeated. This alternating cycle is continued until 10 layers of chitosan and sodium hyaluronate are deposited (Tan *et al.*, 2021).

ساختاری و عملکرد لیپوزوم‌ها ارزیابی شود. نتایج نشان داد، فرمولاسیون (S-C-L 7:3) نسبت ۷۰ درصد SA به ۳۰ درصد CS، بهترین پایداری و خصوصیات را ارائه می‌دهد. در نتایج پوشش‌دهی لیپوزوم‌ها نیز لیپوزوم‌های بدون پوشش با اندازه اولیه ۲۵۵/۸۰ نانومتر، پس از پوشش‌دهی به اندازه ۴۲۰ نانومتر رسیدند. این افزایش اندازه تشکیل لایه‌های حفاظتی بر سطح لیپوزوم‌ها و افزایش فشردگی ساختار را اثبات کرد. همچنین لیپوزوم‌های S-C-L 7:3 مقاومت بالایی در محیط‌های اسیدی و قلیایی نشان دادند. این امر به دلیل تشکیل کمپلکس پلی‌الکترولیت بین گروه‌های کربوکسیلات SA و گروه‌های آمینی CS بود که از تخریب غشاء جلوگیری می‌کرد. لیپوزوم‌های بدون پوشش و سایر فرمولاسیون‌ها در غلظت‌های بالای یون، دچار ناپایداری و تغییر در اندازه شدند در حالی که S-C-L 7:3 با کمترین تغییر اندازه (۴۲۰-۴۴۲ نانومتر) پایداری خود را حفظ کردند. این پایداری به کاهش اثرات الکترواستاتیکی و بهبود فشردگی غشاء مرتبط بود. به‌علاوه، سطح مالون‌دی‌آلدئید، به عنوان شاخص تخریب اکسیداتیو لیپیدها، در سیستم S-C-L 7:3 تغییرات بسیار محدودی داشت که نشان‌دهنده حفاظت قوی پوشش‌دهی لایه‌به‌لایه در برابر اکسیداسیون

این پوشش‌ها باعث افزایش تدریجی اندازه ذرات لیپوزوم‌ها شدند به‌طوری‌که اندازه ذرات از ۱۰۷/۸۱ نانومتر در لیپوزوم‌های بدون پوشش به ۵۳۳/۷۱ نانومتر در لیپوزوم‌های چندلایه افزایش یافت. همچنین تغییرات در بار سطحی ذرات (پتانسیل زتا) نشان‌دهنده جذب موفق این لایه‌ها بود. در محیط اسیدی معده، پوشش‌ها از تخریب لیپوزوم‌ها جلوگیری کردند و باعث کاهش آزادسازی سریع دارو شدند. در محیط روده با pH قلیایی، آزادسازی دارو به صورت تدریجی و کنترل‌شده تا ۲۴ ساعت ادامه یافت. ویژگی دارورسانی این لیپوزوم‌ها (افزایش میزان جذب)، طول عمر دارو در بدن و میزان کلی جذب نسبت به داروی آزاد و لیپوزوم‌های بدون پوشش به طور معناداری بهبود یافت و دسترسی زیستی دارو تا ۴/۶ برابر افزایش یافت. کیتوزان به دلیل خاصیت چسبندگی به دیواره روده باعث افزایش مدت زمان تماس لیپوزوم با محل جذب دارو شد. آلزینات سدیم نیز با کاهش اثر آنزیم‌های گوارشی از تجزیه لیپوزوم‌ها جلوگیری کرد و آزادسازی هدفمند دارو را بهبود بخشید (Tan *et al.*, 2023). در مطالعه‌ای دیگر، لیپوزوم‌ها با روش لایه‌به‌لایه به‌وسیله آلزینات سدیم (SA) و کیتوزان (CS) پوشش داده شدند تا تأثیر این پوشش‌ها بر پایداری

کارایی محصورسازی ($91/65 \pm 5/43$) در مقایسه با پوشش‌های ژلاتین ($82/97 \pm 2/54$)، کیتوزان ($70/75 \pm 4/02$) و لیپوزوم‌های بدون پوشش ($79/23 \pm 4/12$) بود. این افزایش کارایی به دلیل بهبود یکپارچگی لایه لیپیدی و جلوگیری از نشت مواد فعال بود. همچنین اندازه ذرات در لیپوزوم‌های پوشش داده‌شده به دلیل ایجاد لایه‌ای متراکم و چسبنده بر سطح آنها افزایش یافت که پایداری ساختاری را تقویت کرد. پتانسیل زتانیز در فرمولاسیون‌های پوشش‌دار به‌ویژه ترکیب کیتوزان-ژلاتین ($30/1 \pm 1/7$) میلی (ولت) افزایش یافت که این افزایش به بهبود پایداری الکتروستاتیک و کاهش تجمع ذرات منجر شد. مطالعات آزادسازی میدانی، نشان داد که لیپوزوم‌های بدون پوشش آزادسازی دارو را طی ۵ ساعت به طور کامل انجام دادند درحالی‌که آزادسازی دارو در لیپوزوم‌های پوشش داده‌شده با کیتوزان-ژلاتین به صورت کنترل شده طی ۴۰ ساعت ادامه داشت. در مطالعات آزادسازی آزمایشگاهی، نیمه‌عمر آزادسازی دارو در لیپوزوم‌های بدون پوشش ۱۴ ساعت و برای لیپوزوم‌های پوشش داده‌شده با کیتوزان-ژلاتین $56/8$ ساعت بود درحالی‌که داروی آزاد به سرعت با نیمه‌عمری معادل $0/27$ ساعت از گردش خون حذف شد. این یافته‌ها نشان‌دهنده افزایش زمان گردش دارو و کاهش سرعت تخریب آن در بدن است. علاوه بر این، فرمولاسیون‌های پوشش‌دار مقاومت بیشتری در برابر تخریب هیدرولیتیک و تغییرات دما به‌ویژه در شرایط یخچال ($4-8$ درجه سانتی‌گراد) نشان دادند (Shende and Gaud, 2009).

این مطالعه مروری نشان می‌دهد، استفاده از ترکیبات زیستی دریایی، رویکردی نوآورانه برای بهبود پایداری لیپوزوم‌هاست. در بررسی مطالعات مختلف مشاهده شد که این ترکیبات با ایجاد لایه‌های محافظ چندمنظوره، نه تنها از تخریب ساختاری لیپوزوم‌ها در برابر عوامل محیطی جلوگیری می‌کنند بلکه امکان کنترل دقیق‌تر رهایش ترکیبات زیستی را فراهم می‌آورند. چنین ویژگی‌هایی باعث شده است، این سیستم‌ها به عنوان ابزاری پیشرفته در دارورسانی، محافظت از مواد حساس غذایی و بهبود فرمولاسیون‌های آرایشی-بهداشتی مطرح شوند. ترکیبات زیستی دریایی به دلیل زیست‌سازگاری بالا و خواص

است. همچنین اندازه ذرات $S-C-L$ 7:3 طی ۲۸ روز ذخیره‌سازی در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد، از ۴۲۰ نانومتر به ۴۲۲/۶۷ نانومتر افزایش یافت درحالی‌که سایر فرمولاسیون‌ها تغییرات بیشتری نشان دادند. دلیل این پایداری نسبی به ترکیب خاص پوشش‌ها و نسبت‌های استفاده شده در فرمولاسیون مربوط است (Tan et al., 2024). Gan و همکاران (۲۰۲۴) به بررسی کپسوله کردن روغن علف لیمو (LO) در لیپوزوم‌های دولایه اصلاح‌شده به‌وسیله کاراگینان، پکتین و صمغ عربی انجام شد. هدف اصلی این تحقیق، بهبود پایداری و کاهش فراریت LO برای افزایش کاربردهای آن در نگهداری گوشت بود. برای این منظور، کیتوزان (CH) به عنوان لایه اول و سه پلیمر آنیونی پکتین (P)، صمغ عربی (GA) و کاراگینان (C) به عنوان لایه دوم برای اصلاح نانولیپوزوم‌ها (NL) از طریق رسوبدهی الکترواستاتیک لایه‌به‌لایه انتخاب شدند. سه نوع لیپوزوم دولایه (P-CH-NL، GA-CH-NL و C-CH-NL) به عنوان حامل‌های پایدار برای LO، مورد ارزیابی قرار گرفتند. بر اساس نتایج، لیپوزوم‌های دولایه، دارای ساختار غشایی متراکم با اندازه یکنواخت ۱۵۰-۱۱۰ نانومتر هستند و خواص آنتی‌اکسیدانی مناسبی از خود نشان می‌دهند. همچنین تمامی لیپوزوم‌های دولایه در طول ۲۸ روز نگهداری در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد پایداری خوبی داشتند به‌ویژه C-CH-NL، تغییرات کمتری در اندازه، شاخص پراکندگی و پتانسیل زتا نشان داد. آزمایش‌های مربوط به کل بازهای ازته فرار و شمارش کل باکتری‌ها^۱ در گوشت تازه نشان داد، GA-CH-NL و C-CH-NL می‌توانند افزایش بازهای ازته فرار را بهتر مهار کنند. همچنین تمامی لیپوزوم‌های دولایه توانستند زمان رسیدن شمارش کل باکتری‌ها به حد غیر مجاز را از ۷ روز به ۱۰ یا ۱۲ روز به تأخیر بیندازند (Gan et al., 2024) در مطالعه‌ای دیگر، اثر پوشش‌های پلیمری کیتوزان، ژلاتین و ترکیب کیتوزان-ژلاتین بر ویژگی‌های فیزیکی و عملکردی لیپوزوم‌های حاوی داروی ایرینوتکان هیدروکلراید مورد ارزیابی قرار گرفت. نتایج نشان داد، ترکیب این پلیمرها تأثیر به‌سزایی در بهبود شاخص‌های مختلف فرمولاسیون دارد. پوشش ترکیبی کیتوزان-ژلاتین دارای بالاترین درصد

¹ Total plate Count

Ajeeshkumar, K.K., Aneesh, P.A., Raju, N., Suseela, M., Ravishankar, C.N. and Benjakul, S., 2021. Advancements in liposome technology: Preparation techniques and applications in food, functional foods, and bioactive delivery: A review. *Comprehensive Reviews in Food Science and Food Safety*, 20(2):1280-1306. DOI:10.1111/1541-4337.12725

Alipal, J., Pu'Ad, N.M., Lee, T.C., Nayan, N.H.M., Sahari, N., Basri, H., Idris, M.I. and Abdullah, H.Z., 2021. A review of gelatin: Properties, sources, process, applications, and commercialization. *Materials Today: Proceedings*, 42:240-250. DOI:10.1016/j.matpr.2020.12.922

Amiri, H., Shabanpour, B. and Pourashouri, P., 2023. Encapsulation of marine bioactive compounds using liposome technique: Evaluation of physicochemical properties and oxidative stability during storage. *Food Structure*, 35:100308. DOI:10.1016/j.foostr.2023.100308

Atef, M., Ojagh, S.M., Latifi, A.M., Esmaeili, M. and Udenigwe, C.C., 2020. Biochemical and structural characterization of sturgeon fish skin collagen (*Huso huso*). *Journal of Food Biochemistry*, 44(8):e13256. DOI:10.1111/jfbc.13256

Atef, M., Chait, Y.A., Ojagh, S.M., Latifi, A.M., Esmaeili, M., Hammami, R. and

عملکردی متنوع، می‌توانند پتانسیل‌های کاربردی نانولیپوزوم‌ها را به میزان قابل توجهی گسترش دهند. این ترکیبات، علاوه بر تقویت ساختار و افزایش پایداری، امکان توسعه رویکردهای چندلایه در پوشش‌دهی را نیز فراهم کرده‌اند. در نهایت می‌توان تلفیق نانولیپوزوم‌ها با ترکیبات زیستی دریایی نه تنها چالش‌های کنونی مرتبط با پایداری را برطرف نموده بلکه راه را برای طراحی سامانه‌های پیشرفته‌تر در حوزه‌های مختلف هموار ساخته است. برای ارتقاء بیشتر این فناوری، نیاز است تحقیقات آینده بر بهینه‌سازی فرآیندهای تولید، شناسایی منابع دریایی جدید و ارزیابی بلندمدت سازگاری زیستی این سامانه‌ها متمرکز شود.

سپاسگزاری

این مطالعه مروری بر پایه جستجوی گسترده و تحلیل منابع علمی معتبر انجام شده است. نویسندگان بر خود لازم می‌دانند از تمامی پژوهشگران و نویسندگانی که مقالات آن‌ها مبنای این مطالعه قرار گرفته است، قدردانی و تشکر کنند.

منابع

Abka-Khajouei, R., Tounsi, L., Shahabi, N., Patel, A.K., Abdelkafi, S. and Michaud, P., 2022. Structures, properties and applications of alginates. *Marine Drugs*, 20(6):364. DOI:10.3390/md20060364

Abourehab, M.A., Rajendran, R.R., Singh, A., Pramanik, S., Shrivastav, P., Ansari, M.J., Manne, R., Amaral, L.S. and Deepak, A., 2022. Alginate as a promising biopolymer in drug delivery and wound healing: A review of the state-of-the-art. *International Journal of Molecular Sciences*, 23(16):9035. DOI:10.3390/ijms23169035

- Udenigwe, C.C., 2021.** Anti-Salmonella activity and peptidomic profiling of peptide fractions produced from sturgeon fish skin collagen (*Huso huso*) using commercial enzymes. *Nutrients*, 13(8):2657.
DOI:10.3390/nu13082657
- Barzkar, N., Sukhikh, S., Babich, O., Maran, B.A.V. and Jahromi, S.T., 2023.** Marine collagen: purification, properties and application. *Frontiers in Marine Science*, 10:1245077.
DOI:10.3389/fmars.2023.1245077
- Battogtokh, G., Joo, Y., Abuzar, S.M., Park, H. and Hwang, S.J., 2022.** Gelatin coating for the improvement of stability and cell uptake of hydrophobic drug-containing liposomes. *Molecules*, 27(3):1041.
DOI:10.3390/molecules27031041
- Chen, Y., Xia, G., Zhao, Z., Xue, F., Gu, Y., Chen, C. and Zhang, Y., 2020.** 7, 8-Dihydroxyflavone nano-liposomes decorated by crosslinked and glycosylated lactoferrin: Storage stability, antioxidant activity, in vitro release, gastrointestinal digestion and transport in Caco-2 cell monolayers. *Journal of Functional Foods*, 65:103742.
DOI:10.1016/j.jff.2019.103742
- Chotphruethipong, L., Hutamekalin, P., Sukketsiri, W. and Benjakul, S., 2021.** Effects of sonication and ultrasound on properties and bioactivities of liposomes loaded with hydrolyzed collagen from defatted sea bass skin conjugated with epigallocatechin gallate. *Journal of Food Biochemistry*, 45(8):e13809.
DOI:10.1111/jfbc.13809
- Cong, L., Wang, J., Lu, H., Tian, M., Ying, R. and Huang, M., 2023.** Influence of different anionic polysaccharide coating on the properties and delivery performance of nanoliposomes for quercetin. *Food Chemistry*, 409:135270.
DOI:10.1016/j.foodchem.2022.13527
- de Souza, J.B., de Lacerda Coriolano, D., dos Santos Silva, R.C., da Costa Júnior, S.D., de Almeida Campos, L.A., Cavalcanti, I.D.L., Lira Nogueira, M.C.D.B., Pereira, V.R.A., Brelaz-de-Castro, M.C.A. and Cavalcanti, I.M.F., 2024.** Ceftazidime and usnic acid encapsulated in chitosan-coated liposomes for oral administration against colorectal cancer-inducing *Escherichia coli*. *Pharmaceuticals*, 17(6):802.
DOI:10.3390/ph17060802
- Dutta, S., Moses, J.A. and Anandharamakrishnan, C., 2020.** Biomedical and food applications of biopolymer-based liposome. In *Biopolymer-Based Formulations*, 167-192.
DOI:10.1016/B978-0-12-816897-4.00008-4
- Ebrahimi, A., Hamishehkar, H. and Amjadi, S., 2023.** Development of gelatin-coated nanoliposomes loaded with β -cyclodextrin/vitamin D3 inclusion complex for nutritional therapy. *Food chemistry*, 424:136346.
DOI:10.1016/j.foodchem.2023.136346
- Esmaceli, M., Rezaei, M. and Motamedzadegan, A., 2011a.** The effect of processing conditions on physico-chemical properties of whitecheek shark (*Carcharhinus dussumieri*) skin

- gelatin. *International Aquatic Research*, 3(1):63-69.
- Esmaili Kharyeki, M., Rezaei, M. and Motamedzadegan, A., 2011b.** Study of Gel Hardness and Molecular Weight Variation Trends of Whitecheek Shark Skin Gelatin in Different Extraction Conditions. *Food Processing and Production*, 1(3):59-69. (In Persian)
- Esmaili Kharyeki, M., Rezaei, M. and Motamedzadegan, A., 2011c.** The effect of processing conditions on the gel strength of whitecheek shark (*Carcharhinus dussumieri*) skin gelatin. *Journal of Food Processing and Preservation*, 2(1):1-14. (In Persian)
- Esmaili, M. and Hoseini, S.M., 2023.** The effect of microwave pretreatment on degree of hydrolysis and antioxidant activity of Beluga (*Huso huso*) viscera protein hydrolysate. *Iranian Journal of Food Science and Technology*, 19(133):155-165. DOI:10.22034/FSCT.19.133.155. (In Persian)
- Fertah, M., Belfkira, A., Taourirte, M. and Brouillette, F., 2017.** Extraction and Characterization of Sodium Alginate from Moroccan *Laminaria digitata* Brown Seaweed. *Arabian Journal of Chemistry*, 10:S3707-14. DOI:10.1016/j.arabjc.2014.05.003
- Gan, N., Li, Q., Li, Y., Li, M., Li, Y., Chen, L., Zeng, T., Song, Y., Geng, F. and Wu, D., 2024.** Encapsulation of lemongrass essential oil by bilayer liposomes based on pectin, gum Arabic, and carrageenan: Characterization and application in chicken meat preservation. *International Journal of Biological Macromolecules*, 281:135706. DOI.org/10.1016/j.ijbiomac.2024.135706
- Ghosh, S., Sarkar, T., Pati, S., Kari, Z.A., Edinur, H.A. and Chakraborty, R., 2022.** Novel bioactive compounds from marine sources as a tool for functional food development. *Frontiers in Marine Science*, 9:832957. DOI:10.3389/fmars.2022.832957
- Gil-Gonzalo, R., Durante-Salmerón, D.A., Pouri, S., Doncel-Pérez, E., Alcántara, A.R., Aranaz, I. and Acosta, N., 2024.** Chitosan-coated liposome formulations for encapsulation of ciprofloxacin and etoposide. *Pharmaceutics*, 16(8):1036. DOI:10.3390/pharmaceutics16081036
- Gómez-Guillén, M.C. and Montero, M.P., 2021.** Enhancement of oral bioavailability of natural compounds and probiotics by mucoadhesive tailored biopolymer-based nanoparticles: A review. *Food Hydrocolloids*, 118:106772. DOI:10.1016/j.foodhyd.2021.106772
- Homayoonfal, M., Mousavi, M., Kiani, H., Askari, G., Desobry, S. and Arab-Tehrany, E., 2022.** Modifying the stability and surface characteristic of anthocyanin compounds Incorporated in the nanoliposome by chitosan biopolymer. *Pharmaceutics*, 14(8):1622. DOI:10.3390/pharmaceutics14081622
- Huang, M., Cong, L., Ying, R., Ahmad, M., Hao, G., Hayat, K. and Salamatullah, A.M., 2024.** Polysaccharide-coated quercetin-loaded nanoliposomes mitigate bitterness: A comparison of carrageenan,

- pectin, and trehalose. *International Journal of Biological Macromolecules*, 259:129410. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2024.129410
- Joy, J.M., Amruth, P., Dara, P.K., Renuka, V. and Anandan, R., 2023.** Liposome mediated encapsulation and role of chitosan on modulating liposomal stability to deliver potential bioactives-A review. *Food Hydrocolloids for Health*, 4, 100142. DOI:10.1016/j.fhfh.2023.100142
- Kamali, M., Shabanpour, B., Pourashouri, P. and Kordjazi, M., 2024.** Evaluating shelf life and anti-browning of shrimp by chitosan-coated nanoliposome loaded with licorice root extract. *Food Chemistry: X*, 23:101532. DOI:10.1016/j.fochx.2024.101532
- Kamburova, K., Dimitrov, I.L., Hodzhaoglu, F. and Milkova, V., 2024.** Investigation of the Aggregation of A β Peptide (1-40) in the Presence of κ -Carrageenan-Stabilised Liposomes Loaded with Homotaurine. *Molecules*, 29(15):3460. DOI:10.3390/molecules29153460
- Karim, N., Shishir, M.R.I. and Chen, W., 2020.** Surface decoration of neohesperidin-loaded nanoliposome using chitosan and pectin for improving stability and controlled release. *International Journal of Biological Macromolecules*, 164:2903-2914. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2020.08.174
- Karthikeyan, A., Joseph, A. and Nair, B.G., 2022.** Promising bioactive compounds from the marine environment and their potential effects on various diseases. *Journal of Genetic Engineering and*
Biotechnology, 20(1):14. DOI:10.1186/s43141-021-00290-4
- Klojdová, I., Milota, T., Smetanová, J. and Stathopoulos, C., 2023.** Encapsulation: a strategy to deliver therapeutics and bioactive compounds. *Pharmaceuticals*, 16(3):362. DOI:10.3390/ph16030362
- Krylova, N.V., Gorbach, V.I., Iunikhina, O.V., Pott, A.B., Glazunov, V.P., Kravchenko, A.O., Shchelkanov, M.Y. and Yermak, I.M., 2022.** Antiherpetic activity of carrageenan complex with echinochrome A and Its liposomal form. *International Journal of Molecular Sciences*, 23(24):15754. DOI: org/10.3390/ijms232415754
- Kumar, S., Dutta, J., Dutta, P.K. and Koh, J., 2020.** A systematic study on chitosan-liposome based systems for biomedical applications. *International Journal of Biological Macromolecules*, 160:470-481. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2020.05.192
- Lee, C.H. and Lee, Y., 2016.** Collagen-based formulations for wound healing applications. *Wound Healing Biomaterials*, pp.135-149. DOI:10.1016/B978-1-78242-456-7.00007-6
- Li, L., Ni, R., Shao, Y. and Mao, S., 2014.** Carrageenan and its applications in drug delivery. *Carbohydrate polymers*, 103:1-11. DOI:10.1016/j.carbpol.2013.12.008
- Liu, J., Tagami, T. and Ozeki, T., 2020.** Fabrication of 3D-printed fish-gelatin-based polymer hydrogel patches for local delivery of pegylated liposomal doxorubicin. *Marine Drugs*, 18(6):325. DOI:10.3390/md18060325

- Liu, P., Chen, G. and Zhang, J., 2022.** A review of liposomes as a drug delivery system: current status of approved products, regulatory environments, and future perspectives. *Molecules*, 27(4):1372. DOI:10.3390/molecules27041372
- Liu, L., Xing, R., Xue, J., Fan, J., Zou, J., Song, X., Jia, R., Zou, Y., Li, L., Zhou, X. and Lv, C., 2023.** Low molecular weight fucoidan modified nanoliposomes for the targeted delivery of the anti-inflammation natural product berberine. *International Journal of Pharmaceutics*, 642:123102. DOI:10.1016/j.ijpharm.2023.123102
- Louis, M.J., Balakrishnan, A., Joseph, A., Shanmughan, P., Maliakel, B. and Illathu Madhavamenon, K., 2023.** Two-stage supramolecular self-assembly-directed collagen-peptide-decorated liposomal complexes of curcumin microspheres with enhanced solubility and bioavailability. *ACS Omega*, 8(29):26243-26252. DOI:10.1021/acsomega.3c02530
- Martirosyan, D., Kanya, H. and Nadalet, C., 2021.** Can functional foods reduce the risk of disease? Advancement of functional food definition and steps to create functional food products. *Functional Foods in Health and Disease*, 11(5):213-221. DOI:10.31989/ffhd.v11i5.788
- McClements, D.J., 2020.** Advances in nanoparticle and microparticle delivery systems for increasing the dispersibility, stability, and bioactivity of phytochemicals. *Biotechnology Advances*, 38, p.107287. DOI:10.1016/j.biotechadv.2018.08.004
- Meng, X., Fryganas, C., Fogliano, V. and Hoppenbrouwers, T., 2024.** Double-coated nanoliposomes improve the bioavailability of flavanone hesperetin. *Food Hydrocolloids*, 151:109872. DOI:10.1016/j.foodhyd.2024.109872
- Mohammed, A., Rivers, A., Stuckey, D.C. and Ward, K., 2020.** Alginate extraction from Sargassum seaweed in the Caribbean region: Optimization using response surface methodology. *Carbohydrate Polymers*, 245:116419. DOI:10.1016/j.carbpol.2020.116419
- Naseriyeh, T., Alvandi, H., Aghaz, F., Soleimani, S., Mirahmadi, Z. and Arkan, E., 2024.** Preparation of gelatin-coated nanoliposome and application as a resveratrol delivery carrier. *Polymer Bulletin*, 81:1-15. DOI:10.1007/s00289-024-05142-y
- Nsairat, H., Khater, D., Sayed, U., Odeh, F., Al Bawab, A. and Alshaer, W., 2022.** Liposomes: Structure, composition, types, and clinical applications. *Heliyon*, 1, 8(5). DOI:10.1016/j.heliyon.2022.e09394
- Obiedallah, M.M., Melekhin, V.V., Menzorova, Y.A., Bulya, E.T., Minin, A.S. and Mironov, M.A., 2024.** Fucoidan coated liposomes loaded with novel antituberculosis agent: preparation, evaluation, and cytotoxicity study. *Pharmaceutical Development and Technology*, 29(4):311-321. DOI:10.1080/10837450.2024.2332454
- Pacheco-Quito, E.M., Ruiz-Caro, R. and Veiga, M.D., 2020.** Carrageenan: drug delivery systems and other biomedical

- applications. *Marine Drugs*, 18(11):583.
DOI:10.3390/md18110583
- Pasarin, D., Ghizdareanu, A.I., Enascuta, C.E., Matei, C.B., Bilbie, C., Paraschiv-Palada, L. and Veres, P.A., 2023.** Coating materials to increase the stability of liposomes. *Polymers*, 15(3):782.
DOI:10.3390/polym15030782
- Petrovic, S., Bitá, B. and Barbinta-Patrascu, M.E., 2024.** Nanoformulations in pharmaceutical and biomedical applications: Green perspectives. *International Journal of Molecular Sciences*, 25(11):5842.
DOI:10.3390/ijms25115842
- Rahman, A. and Silva, T.H., 2022.** Collagens from marine organisms towards biomedical applications. *Marine Drugs*, 20(3):170.
DOI:10.3390/md20030170
- Reyhani Poul, S. and Yeganeh, S., 2022.** Physicochemical and antioxidant properties of chitosan-coated nanoliposome loaded with bioactive peptides produced from shrimp wastes hydrolysis. *Iranian Journal of Fisheries Sciences*, 21(4):987-1003.
DOI:10.22092/ijfs.2022.126498
- Rostami, Z., Tabarsa, M. and Rezaei, M., 2016.** Chemical structure and biological effects of sulfated polysaccharides extracted from green seaweeds. *Fisheries Science and Technology*, 5(1), 97-116. (In Persian)
- Rostami, Z., Tabarsa, M., You, S. and Rezaei, M., 2017.** Relationship between molecular weights and biological properties of alginates extracted under different methods from *Colpomenia peregrina*. *Process Biochemistry*, 58:289-297.
DOI:10.1016/j.procbio.2017.04.037
- Rostami, Z., Tabarsa, M., You, S. and Rezaei, M., 2018.** Structural characterization and RAW264. 7 murine macrophage stimulating activity of a fucogalactoglucan from *Colpomenia peregrina*. *Journal of Food Science and Technology*, 55:4650-4660.
DOI:10.1007/s13197-018-3406-5
- Senadheera, T.R., Hossain, A. and Shahidi, F., 2023.** Marine bioactives and their application in the food industry: A review. *Applied Sciences*, 13(21):12088.
DOI:10.3390/app132112088
- Šeremet, D., Štefančič, M., Petrović, P., Kuzmić, S., Doroci, S., Mandura Jarić, A., Vojvodić Cebin, A., Pjanović, R. and Komes, D., 2022.** Development, characterization and incorporation of alginate-plant protein covered liposomes containing ground ivy (*Glechoma hederacea* L.) extract into candies. *Foods*, 11(12):1816.
DOI:10.3390/foods11121816
- Shah, S., Dhawan, V., Holm, R., Nagarsenker, M.S. and Perrie, Y., 2020.** Liposomes: Advancements and innovation in the manufacturing process. *Advanced Drug Delivery Reviews*, 154:102-122.
DOI:10.1016/j.addr.2020.07.002
- Shende, P. and Gaud, R., 2009.** Formulation and comparative characterization of chitosan, gelatin, and chitosan-gelatin-coated liposomes of CPT-11-HCl. *Drug Development and Industrial Pharmacy*, 35(5):612-618.
DOI:10.1080/03639040802498849
- Shi, X., Ma, W., Sun, C. and Wu, S., 2001.** The aggregation behavior of collagen in aqueous solution and its property of stabilizing liposomes *in vitro*. *Biomaterials*, 22(12):1627-1634.
DOI:10.1016/S0142-9612(00)00320-3
- Silli, E.K., Zheng, Z., Zhou, X., Li, M., Tang, J., Guo, R., Tan, C. and Wang, Y., 2024.** Design optimization of Fucoidan-coating Cationic Liposomes for enhance Gemcitabine

- delivery. *Investigational New Drugs*, 42:1-13. DOI:10.1007/s10637-024-01455-x
- Singh, A.K., Pal, P., Pandey, B., Goksen, G., Sahoo, U.K., Lorenzo, J.M. and Sarangi, P.K., 2023.** Development of “smart foods” for health by nanoencapsulation: Novel technologies and challenges. *Food Chemistry*, 20:100910. DOI:10.1016/j.fochx.2023.100910
- Singh, S., Rastogi, H., Deva, V., Dixit, R., Gupta, T. and Tyagi, M., 2022.** Alginate based nanoparticles and its application in drug delivery systems. *Journal of Pharmaceutical Negative Results*, 13:1463-1469. DOI:10.47750/pnr.2022.13.S06.195
- Tahara, K., Nishio, M. and Takeuchi, H., 2018.** Evaluation of liposomal behavior in the gastrointestinal tract after oral administration using real-time in vivo imaging. *Drug Development and Industrial Pharmacy*, 44(4):608-614. DOI:10.1080/03639045.2017.1405972
- Tan, C., Wang, J. and Sun, B., 2021.** Biopolymer-liposome hybrid systems for controlled delivery of bioactive compounds: Recent advances. *Biotechnology Advances*, 48:107727. DOI:10.1016/j.biotechadv.2021.107727
- Tan, F., Li, H., Zhang, K., Xu, L., Zhang, D., Han, Y. and Han, J., 2023.** Sodium alginate/chitosan-coated liposomes for oral delivery of hydroxy- α -sanshool: in vitro and in vivo evaluation. *Pharmaceutics*, 15(7):2010. DOI:10.3390/pharmaceutics15072010
- Tan, X., Liu, Y., Wu, X., Geng, M. and Teng, F., 2024.** Layer-by-layer self-assembled liposomes prepared using sodium alginate and chitosan: Insights into vesicle characteristics and physicochemical stability. *Food Hydrocolloids*, 149:109606. DOI:10.1016/j.foodhyd.2023.109606
- Wang, L., Hu, X., Shen, B., Xie, Y., Shen, C., Lu, Y., Qi, J., Yuan, H. and Wu, W., 2015.** Enhanced stability of liposomes against solidification stress during freeze-drying and spray-drying by coating with calcium alginate. *Journal of Drug Delivery Science and Technology*, 30:163-170. DOI:10.1016/j.jddst.2015.10.012
- Yermak, I.M., Gorbach, V.I., Glazunov, V.P., Kravchenko, A.O., Mishchenko, N.P., Pimenova, E.A. and Davydova, V.N., 2018.** Liposomal form of the echinochrome-carrageenan complex. *Marine Drugs*, 16(9):324. DOI:10.3390/md16090324
- Zhang, X., Wu, Z., Zhang, W., Wang, L., Zhao, P., Lv, X., Guo, P. and Chen, J., 2024.** Surface modification by chitosan for improving stability and antioxidative activity of astaxanthin-loaded liposomes. *LWT- Food Science and Technology*, 198:116033. DOI:10.1016/j.lwt.2024.116033
- Zheng, Z., Peng, D., Li, M., Lu, X., Gong, S., Yuan, Y., Silli, E.K., Tang, J., Zhao, Q., Xu, H. and Lan, Y., 2023.** Gemcitabine and Pin1 siRNA co-delivery with fucoidan-coated nano-liposomes for therapy of pancreatic cancer. *Journal of Drug Delivery Science and Technology*, 87:104872. DOI:10.1016/j.jddst.2023.104872
- Zheng, Z., Li, M., Yang, J., Zhou, X., Chen, Y., Silli, E.K., Tang, J., Gong, S., Yuan, Y., Zong, Y. and Kong, J., 2024.** Growth inhibition of pancreatic cancer by targeted delivery of gemcitabine via fucoidan-coated pH-sensitive liposomes. *International Journal of Biological Macromolecules*, 277:134517. DOI:10.1016/j.ijbiomac.2024.134517