



دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی کرمان
دانشکده داروسازی و علوم دارویی

پایان‌نامه دکترای عمومی داروسازی

عنوان:

تهیه و ارزیابی خواص فیزیکوشیمیایی نیوزومهای حاوی نقاط کوانتموی زیرکونیوم/تیوکسولون به منظور ارزیابی اثرات ضدلیشممانیا مازور

توسط:

پریسا فاتحی چنان

استادان راهنما:

دکتر عباس پرداختی
دکتر ایرج شریفی
دکتر مهدی رنجبر



**Kerman University of Medical Sciences
Faculty of Pharmacy**

Pharm. D. Thesis

Title:

**Preparation and evaluation of physicochemical properties of niosomes
containing nano- quantum dots zirconium /tioxolone against
*Leishmania major***

By:

Parisa Fatehi Chenar

Supervisors:

**Dr. Abbas Pardakhty
Dr. Iraj Sharifi
Dr. Mahdi Ranjbar**



دانشگاه علوم پزشکی کرمان
دانشکده داروسازی

اطلاع‌نامه

ایتحان: فرمیسافارچی‌چهار با شماره دانشجویی: ۹۳۱۳۴۱۱۵۷ متعهد می‌شوم
موارد مذکور در این پایان‌نامه نت نوشته: عنوان:
حقیقه و ارزیابی اقدامات فنریزی‌نموده‌اند که اتفاقاً ممکن است این اقدامات ناشی از احتکار کوادرتوپی نرم‌افزارهای تولید سولول (۱) بسته باشد. این اقدامات ناشی از این احتکار نیستند.

به راهنمایی: سرکار خانم دکتر احباب آفای دکتر تجلیل‌الله (دیر ۱۴۰۰) حاصل فعالیت‌های پژوهشی خود بوده و زیر نظر استادان (راهنمای، همکار و مشاور) نبیه شده است و مسئولیت صحت داده‌ها و اطلاعات گزارش شده در این پایان‌نامه را به عهده می‌گیرم. کلیه مطالیه که از منابع دیگر در این پایان‌نامه مورد استفاده قرار گرفته، با ذکر مرجع مشخص شده است.
تمامی حقوق مادی و معنوی این پایان‌نامه (شامل فرمول‌ها، تابع کتابخانه‌ای، نرم‌افزارها، سخت‌افزارها و مواردی که قابلیت ثبت اختیاع دارد) متعلق به دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی کرمان بوده و هرگونه استفاده تنها با کسب احراز ممکن خواهد بود. همچنین کلیه حقوق مربوط به چاپ، تکثیر، نسخه برداری، ترجمه، افساس و نظائر آن در محیط‌های مختلف اعم از الکترونیکی، مجازی یا فیزیکی برای دانشگاه علوم پزشکی و خدمات بهداشتی درمانی کرمان محفوظ می‌باشد. استناد به مطالعه و نتایج این پایان‌نامه در صورتی که به نحو مناسبی ارجاع داده شود، بلاامانع است.

بدینوسیله تایید می‌گردد که نظرات داوران در جلسه دفاع طبق مصاید استاد راهنمای اول در متن پایان‌نامه اعمال گردیده است.

نام دانشجو:

فرمیسافارچی‌چهار

تاریخ و امضاء:

۱۴۰۰/۸/۱۶

نام استاد راهنمای اول:

دکتر محبوبه کسری‌پور

تاریخ و امضاء:

۱۴۰۰/۸/۱۶

خلاصه

مقدمه: لیشمانيوز که در شمار بیماری‌های مشترک انسان و حیوان محسوب می‌شود، شامل مجموعه‌ای از بیماری‌هاست که توسط حداقل ۲۱ گونه از انگل‌های لیشمانيا ایجاد می‌گردد. لیشمانيوز جز یکی از مهم‌ترین بیماری‌های گرم‌سیری است که در انسان به شکل‌های جلدی، احشایی و جلدی-مخاطی ظاهر می‌شود. در روش‌های درمانی موجود، مشکلاتی مانند قیمت بالا، سمیت، طول درمان زیاد، تزریق دردناک، افزایش مقاومت دارویی، عوارض جانبی داروها، عود بیماری، ایجاد عفونت‌های ثانویه باکتریایی وجود دارد؛ لذا تحقیقات در مورد معرفی داروهای جدید اعم از داروهای شیمیایی، گیاهی و حتی نانوذرات در حال انجام است. هدف از این مطالعه بررسی تأثیر غلظت‌های مختلف نیوزوم‌های حاوی نقاط کوانتموی زیرکونیوم/تیوکسولون در مقایسه با داروی انتخابی و معمول بیماری (آمفوتیریسین ب) بر میزان زنده ماندن و فعالیت پروماستیگوت‌های لیشمانيا مژوزر با استفاده از روش فلوسایتومتری بود.

روش‌ها: در این تحقیق نیوزوم‌های حاوی نقاط کوانتموی زیرکونیوم/تیوکسولون با روش هیدراتاسیون لایه نازک به همراه مایکروویو ساخته شدند. پس از تعیین بهترین غلظت‌های مؤثر نانوذرات توسط روش فلوسایتومتری، مقادیر مختلف نانوذرات موردنظر به عنوان غلظت‌های مؤثر انتخاب گردید. سپس انگل‌های لیشمانيا مژوزر به مدت ۷۲ ساعت با دارو انکوبه شده و میزان آپوپتوزیس توسط روش فلوسایتومتری مورد ارزیابی قرار گرفت و سپس غلظتی از دارو که از رشد ۵۰٪ انگل‌ها جلوگیری می‌کند محاسبه شد. همچنین به منظور بررسی سمیت در ماکروفازهای موشی، غلظت‌های مختلف نانوذرات به روش فلوسایتومتری محاسبه (Cytotoxicity concentration) CC_{50} شد.

نتایج: یافته‌ها نشان داد که نیوزوم‌های حاوی نقاط کوانتموی زیرکونیوم/تیوکسولون باعث کاهش

میزان تکثیر پروماستیگوت‌ها می‌شود ($p < 0.0001$). تعداد پروماستیگوت‌ها در حضور غلظت‌های

مخالف نانونقطات کاهش یافت. میانگین مقدار IC₅₀ برای پروماستیگوت‌ها ۸۴/۱۹ میکروگرم بر

میلی لیتر بود. میزان آپوپتوز پروماستیگوت‌های لیشمانيا مژور توسط نانونقطات کوانتموی در غلظت‌های

۲۵، ۵۰ و ۱۰۰ میکروگرم بر میلی لیتر به ترتیب برابر با ۳۱، ۴۷ و ۶۹ درصد محاسبه شد.

نتیجه‌گیری: این مطالعه نشان داد که نیوزوم‌های حاوی نقاط کوانتموی زیرکونیوم/تیوکسولون مانع

رشد پروماستیگوت‌ها شده و آپوپتوز پروماستیگوت‌های لیشمانيا را افزایش می‌دهد.

کلمات کلیدی: نیوزوم، نقاط کوانتموی زیرکونیوم، تیوکسولون، اثرات ضدلیشمانيوز، نانوساختارها،

لیشمانيا مژور.

Abstract

Introduction: Leishmaniasis, which is one of the common diseases of humans and animals, includes a complex of diseases caused by at least 21 species of *Leishmania* parasites. Leishmaniasis is one of the most important tropical diseases that appears in humans in cutaneous, visceral and cutaneous-mucosal forms. The disease is endemic in 98 countries and threatens 350 million people worldwide. Both cutaneous and visceral types are common in Iran, but its cutaneous-mixed type has not been reported from Iran so far. There are some problems in current therapeutic methods such as high cost, toxicity, long duration of treatment, painful injections, drug resistance, side effects of drugs, recurrence of the disease, development of secondary bacterial infections and reporting of several epidemics of the disease, especially in immunocompromised individuals. Therefore, research is underway to introduce new drugs, including chemical, herbal and even nanoparticles. The aim of this study was to evaluate the effect of different concentrations of niosomes containing zirconium / thioxolone quantum dots (QDs) in comparison with drug of choice (amphotericin B) on the survival and activity of *Leishmania major* promastigotes using flow cytometry.

Methods: In this study, niosomes containing zirconium / thioxolone QDs were fabricated by thin-layer hydration plus microwave. After determining the best effective concentrations of nanoparticles by flow cytometry, different amounts of nanoparticles were selected as effective concentrations. *Leishmania major* parasites were then incubated with the drug for 72 hours and the rate of apoptosis was assessed by flow cytometry and then the concentration of the drug that inhibits the growth of 50% of the parasites was calculated. Also, in order to evaluate the toxicity in mouse macrophages, CC₅₀ (Cytotoxicity concentration) of different concentrations of nanoparticles was calculated by flow cytometry.

Results: The results showed that niosomes containing zirconium / thioxolone QDs reduced the proliferation of promastigotes ($p < 0.0001$). The number of promastigotes decreased in the presence of different concentrations of nanoparticles. The mean IC₅₀ for promastigotes was 84.19 $\mu\text{g}/\text{ml}$. The apoptotic rate of *Leishmania major* promastigotes by nanoparticles at concentrations of 25, 50 and 100 $\mu\text{g}/\text{ml}$ was calculated as 31, 47 and 69 percent, respectively.

Conclusion: This study showed that niosomes containing zirconium / thioxolone QDs inhibited the growth of promastigotes and increased apoptosis of *Leishmania* promastigotes.

Keywords: Niosomes, Zirconium, Thioxolone, Quantum Dots, Nanostructures, Anti-Leishmaniasis, *Leishmania major*.

فهرست مطالب

عنوان	صفحه
خلاصه	I
Abstract	III
فهرست مطالب	V
فهرست جداول	IX
فهرست شکل‌ها	X
فهرست نمودارها	XI

فصل اول: مقدمه

۱-۱- پیشگفتار و هدف	۲
۱-۲- لیشمانیوزیس	۳
۱-۳- توزیع جغرافیایی	۴
۱-۳-۱- دنیای قدیم	۴
۱-۳-۲- دنیای جدید	۴
۱-۴- اپیدمیولوژی لیشمانیوزیس جلدی در جهان	۴
۱-۵- اپیدمیولوژی لیشمانیوزیس جلدی در ایران	۵
۱-۶- فرم‌های لیشمانیوز	۵
۱-۷- چرخه زندگی لیشمانیا	۷
۱-۸- درمان لیشمانیوزیس	۸
۱-۸-۱- درمان غیر دارویی	۸

۸	- درمان دارویی ۱-۸-۲
۸	- پنتامیدین ۱-۸-۲-۲
۸	- ترکیبات آنتیموان پنج ظرفیتی ۱-۲-۲-۲
۹	- آمفوتریسین ب ۱-۲-۲-۳
۹	- میلتغوسین ۱-۲-۴-۴
۹	- آزولها ۱-۲-۵-۵
۱۰	- تیوكسولون ۱-۲-۶-۲
۱۰	- سایر داروها ۱-۲-۷-۲
۱۰	- معایب داروهای موجود ۱-۹-۱
۱۰	- سیستم‌های دارورسانی نوین ۱-۱۰-۱
۱۲	- نانوذرات با پایه فلزی ۱-۱۱
۱۳	- نیوزومها ۱-۱۲
۱۴	- روش‌های شناسایی نانوذرات ۱-۱۳

فصل دوم: مواد، دستگاه‌ها و روش‌ها

۱۷	- مواد مورد استفاده ۲-۱-۱
۱۷	- دستگاه‌های مورد استفاده ۲-۲-۲
۱۸	- روش فرمولاسیون نیوزوم‌های حاوی نقاط نانو کوانتمی زیرکونیوم/ تیوكسولون ۲-۳-۲
۱۹	- ارزیابی نیوزوم‌های حاوی تیوكسولون ۲-۳-۳-۱
۱۹	- توانایی تشکیل نیوزوم‌ها و بررسی خصوصیات ظاهری آنها ۲-۳-۳-۱-۱
۱۹	- بررسی توزیع اندازه ذره‌ای نیوزوم‌ها ۲-۳-۳-۲-۱

۲۰.....	-۳-۱-۳-۲- محاسبه درصد مجبوس‌سازی دارو
۲۰.....	-۴- آماده‌سازی مواد و محلول‌ها برای مطالعه سلولی
۲۰.....	-۴-۱- محیط کشت DMEM و RPMI ۱۶۴۰
۲۱.....	-۴-۲- رنگ تریپان‌بلو
۲۱.....	-۴-۳- رنگ گیمسا
۲۲.....	-۴-۵- آماده‌سازی انگل و ماکروفائز
۲۲.....	-۵-۱- تهیه و آماده‌سازی انگل لیشمانیا ماذور
۲۳.....	-۶- نحوه شمارش تک‌یاخته‌ها و یا سلول‌های ماکروفائز با لامئوبار
۲۳.....	-۶-۱- شمارش ماکروفائزها
۲۴.....	-۶-۲- شمارش انگل‌ها
۲۵.....	-۶-۳- نحوه محاسبه درصد زنده بودن انگل‌ها و سلول‌های ماکروفائز
۲۵.....	-۷- طرز تهیه رقت‌های دارویی
۲۵.....	-۷-۱- تیوكسولون/ زیرکونیوم
۲۵.....	-۸- سنجش میزان سمیت دارو
۲۶.....	-۹- سنجش آپوپتوز
۲۷.....	-۱۰- سنجش میزان آنتی‌اکسیدانی داروها
۲۸.....	-۱۱- آنالیز داده‌ها

فصل سوم: نتایج

- ۳- مشاهده نیوزوم‌های حاوی نانونقاط کوانتسومی زیرکونیوم/ تیوكسولون با میکروسکوپ نوری

۳۰.....	۲-۳- آنالیز اندازه‌ی ذرهای با دستگاه Malvern
۳۱.....	۲-۳-۱- تعیین درصد محبوس‌سازی با استفاده از اسپکتروفتومتری
۳۲.....	۲-۳-۱-۱- بررسی سمیت نیوزوم‌های حاوی نانونقاط کوانتمومی زیرکونیوم/تیوکسولون در قیاس با آمفوتریسین ب
۳۴.....	۲-۳-۱-۲- بررسی آپوپتوزیس نیوزوم‌های حاوی نانونقاط کوانتمومی زیرکونیوم/تیوکسولون بر لیشمانيا مازور
۳۶.....	۲-۳-۲- سنجش میزان آنتی اکسیدانی
۳۷.....	۲-۳-۳- نتایج MTT
فصل چهارم: بحث و نتیجه‌گیری	
۳۹.....	۴-۱- بحث و نتیجه‌گیری
۴۱.....	۴-۲- پیشنهادات
منابع	
۴۳.....	منابع

منابع

- [1] Moghaddamfar, M. Sharifpour, MA. Cutaneous *Leishmaniasis*, **J Paramed Sci Military Health** 2016; 11(2):61-67.
- [2] Kima P.E. *Leishmania* molecules that mediate intracellular pathogenesis. **Microb Infect** 2014; 16(9):721-726.
- [3] Torres-Guerrero, E. Quintanilla-Cedillo, MO. Ruiz-Esmenjaud, J. Arenasa, R. Leishmaniasis: a review, **F1000Res** 2017; 26(6):750.
- [4] Kassiri, H. Shemshad, K. Kassiri, A. Shojaee, S. Sharifinia, N. Shemshad, M. Clinical laboratory and epidemiological research on cutaneous *Leishmaniasis* in the south west of Iran. **Arch Clin Infect Dis** 2012; 7(4):128-31.
- [5] Singh, S. New developments in diagnosis of *Leishmaniasis*. **Indi J Med Res** 2006, 123(3):311.
- [6] Postigo, J.R. *Leishmaniasis* in the world health organization eastern mediterranean region. **Int J Antimicrob Agents** 2010; 36:S62-S65.
۷. خوش زبان، ف. غفاری فر، ف. محمودزاده پورناکی، ع. غضنفری، ط. ناصری، م. خامسی پور، ع. و همکاران. مقایسه اثر درمانی عصاره آبی و فرآورده R ۱۰ سیر در درمان زخم ناشی از لیشمانیا مژور در مدل‌های موشی BALB/c و C57BL/6 و سوری، **مجله علوم پزشکی مدرس: آسیب‌شناسی زیستی** ۱۳۹۰؛ ۱۴(۳):۲۵-۳۴.

- [8] Goulart, L.R., et al. Biomarkers for serum diagnosis of infectious diseases and their potential application in novel sensor platforms. **Crit Rev Immunol** 2010; 30(2):201-22.
- [9] Albakhit, S. Doudi, M. The evaluation of methanolic and aqueous extracts effect of *Zizyphus spina-Christi* against *Leishmania major* (MHOM/IR/75/ER) promastigotes using MTT assay. **Iran J Med Microbiol** 2016; 10(3):54-60.
- [10] Bates, P.A. Transmission of *Leishmania* metacyclic promastigotes by phlebotomine sand flies. **Int J Parasitol** 2007; 37(10):1097-1106.
- [11] Passi, D. Sharma, S. Dutta, S. Gupta, C. Localised *Leishmaniasis* of oral mucosa: report of an unusual clinicopathological entity. **Case Rep Dent** 2014; 753149.
- [12] Kroidl, A., et al. Non-healing old world cutaneous *Leishmaniasis* caused by *L. infantum* in a patient from Spain. **BMC Infect Dis** 2014; 16(14):206.

[13] Ershadi, M.-R.Y., et al. Rodent control operations against zoonotic cutaneous *Leishmaniasis* in rural Iran. Annals of Saudi medicine, 2005 25(4): p. 309-312.

[14] Akilov, O.E., A. Khachemoune, and T. Hasan. Clinical manifestations and classification of Old World cutaneous *Leishmaniasis*. International journal of dermatology, 2007 46(2): p. 132-142.

[۱۵] احمدی، ن. غفارزاده، م. جلالی گلوسنگ، ا. غلامی پریزاد، ا. بررسی وضعیت اپیدمیولوژیکی

لیشمینیوز جلدی با تأکید بر روند میزان بروز آن در کاشان. مجله علمی پژوهشی دانشگاه علوم

پزشکی ایلام ۱۳۹۰:۲۱-۱.

[16] Al-Warid, HS. The distribution of cutaneous *Leishmaniasis* in Iraq: demographic and climate aspects. **Asian Biomed** 2017; 11(3): p. 255-260.

[17] Soto, J. Valda-Rodriquez, L. Toledo, J. Vera-Navarro, L. Luz, M. Monasterios-Torrico, M. Comparison of generic to branded pentavalent antimony for treatment of new world cutaneous *Leishmaniasis*. **Am J Trop Med Hyg** 2004; 71(5): 577-581.

[18] Organization, WH. Report of a meeting of the WHO Expert Committee on the Control of *Leishmaniases*, Geneva, Switzerland, 22-26 March 2010. Tech Rep Ser WHO Techn Rep 2010; 949:1-186.

[۱۹] محمدی ازنی، ص. راثی، ی. عشاقی، م. یعقوبی ارشادی، م. محبعلی، م. عبایی، م. و همکاران.

تعیین گونه انگل عامل بیماری لیشمینیوز جلدی به روش Nested PCR در شهرستان دامغان (سال

۱۳۸۷). مجله علمی دانشگاه علوم پزشکی گرگان ۱۳۹۰؛ ۱۳: ۶۵-۵۹.

[۲۰] طلاری، ص. وکیلی، ز. مشتاقی، س. بررسی شیوع لیشمینیوز جلدی در شهرستان کاشان،

سال‌های ۱۳۷۳-۷۹. ماهنامه علمی پژوهشی فیض ۲۰۰۳؛ ۷: ۷۶-۷۱.

[۲۱] مقصود، ا. پورمحمدی، ع. حسینی ذیجود، م. توکلی، غ. کولیوند، م. بررسی شیوع لیشمینیوز

جلدی در شهرستان پاکدشت در سال ۱۳۹۱. مجله علمی پژوهان ۲۰۱۴؛ ۱۲(۲): ۴۶-۳۷.

[22] Edrisian, GH. Malaria in Iran: Past and present situation. **Iranian J Parasitol** 2006; 1(1):1-14.

[23] Fazaeli, A. Fuladi, B. Hashemi-shahri, SM. Sharifi, I. Clinical features of cutaneous *Leishmaniasis* and direct pcrbased identification of parasite species in a new focus in Southeast of Iran. **Iran J Public Health** 2008; 37(3):1-10.

۲۴. یخچالی، م. رنجبری کی جندابه، م. اثر گیاه خرزهره، دانه فلفل، پودر بادام و روغن کرچک بر روی گونه‌های انگل جلدی لیشمانيا در شرایط آزمایشگاهی و تأثیر آن بر روند ایجاد ضایعه در موش سوری. **مجله علمی دانشگاه علوم پزشکی کردستان** ۱۳:۱۸-۱۹.

[25] Sharafi, M. Pezeshki, B. Reisi, A. Kalantari, M. Naghizadeh, M. Dast Manesh, S. Detection of cutaneous *Leishmaniasis* by PCR in Fasa district in 2012, **J Fasa Univ Med Sci** 2013, 3(3):266-270.

[26] Barakat, RM. Epidemiology of schistosomiasis in Egypt: travel through time. **J Adv Res** 2013; 4(5): 425-432.

[27] Bhattacharai, NR. Auwera, GR. Rijal, S. Picado, A. Speybroeck, N. Khanal, B. et al. Domestic animals and epidemiology of visceral *Leishmaniasis*, Nepal. **Emerg Infect Dis** 2010; 16(2):231-7.

[28] Ghorbani, M. Farhoudi, R. *Leishmaniasis* in humans: drug or vaccine therapy? **Drug Des Devel Ther** 2018; 12:25.

[29] Sadeq, M. Spatial patterns and secular trends in human *Leishmaniasis* incidence in Morocco between 2003 and 2013. **Infect Dis Poverty** 2016; 5(1):1-13.

[30] Edrissian, GH. Darabian, P. A comparison of enzyme-linked immunosorbent assay and indirect fluorescent antibody test in the sero-diagnosis of cutaneous and visceral *Leishmaniasis* in Iran. **Trans R Soc Trop Med Hyg** 1979; 73(3):289-292.

[31] Savoia, D. Recent updates and perspectives on *Leishmaniasis*. **J Infect Dev Ctries** 2015; 9(06):588-596.

[32] Sundar, S. More, D. Singh, M. Singh, V. Sharma, S. Makharia, A. et al. Failure of pentavalent antimony in visceral *Leishmaniasis* in India: report from the center of the Indian epidemic. **Arch Clin Infect Dis** 2000 31(4):1104-1107.

[33] Handman, E. Mitchell, G. Immunization with *Leishmania* receptor for macrophages protects mice against cutaneous *Leishmaniasis*. **Proc Natl Acad Sci USA** 1985; 82(17):5910-5914.

[۳۴] محامی اسکوئی، م. مجبلی، م. اسپوتین، ع. علیزاده، ز. مروری بر عوامل مؤثر در بیماری زایی

انگل‌های لیشمانیا. مجله دانشگاه علوم پزشکی اردبیل ۱۸؛ ۲۹۷:۲۷۹-۲۹۷.

[35] Steverding, D. The history of *Leishmaniasis*. **Parasites Vectors** 2017; 10(1):1-10.

[36] El-On, J., et al. Development of topical treatment for cutaneous *Leishmaniasis* caused by *Leishmania* major in experimental animals. **Antimicrob Agents Chemother**, 1984; 26(5):745-751.

[۳۷] کاظمی، ا. طالاری، ص. هوشیار، ح. تأثیر عصاره الکلی زرشک بر زخم ناشی از لیشمانیا مژور

در موش BALB/c، فصلنامه دانشکده بهداشت و انسستیتو تحقیقات بهداشتی ۱۳۸۶؛ ۵:۴۲-۳۵.

[38] Gonzalez, U., et al. Interventions for Old World cutaneous *Leishmaniasis*. **Cochrane Database Syst Rev** 2008; 8(4):CD005067.

[39] de Vries, HJ., Reedijk, SH. Schallig, HD. Cutaneous *Leishmaniasis*: recent developments in diagnosis and management. **Am J Clin Dermatol** 2015; 16(2):99-109.

[40] Basselin, M. Denise, H. Coombs, G. Michael P. Barrett Resistance to pentamidine in *Leishmania mexicana* involves exclusion of the drug from the mitochondrion. **Antimicrob Agents Chemother** 2002; 46(12):3731-3738.

[41] Sundar, S. Drug resistance in Indian visceral *Leishmaniasis*. **Trop Med Int Health** 2001; 6(11):849-854.

[42] Aït-Oudhia, K. *Leishmania* antimony resistance: what we know what we can learn from the field. **Parasitol Res** 2011; 109(5):1225-1232.

[43] Brajtburg, J. Powderly, W, Kobayashi, G, Medoff, G. Amphotericin B: current understanding of mechanisms of action. **Antimicrob Agents Chemother** 1990; 34(2):183-8.

[44] Wortmann, G. Zapor, M. Ressner, R. Fraser, S. Hartzell, J. Pierson, J. et al. Lipsosomal amphotericin B for treatment of cutaneous *Leishmaniasis*. **Am J Trop Med Hyg** 2010; 83(5):1028-1033.

[45] Soto, J. Toledo, J. Gutierrez, P. Nicholls, R. Padilla, J. Engel, C. et al. Treatment of American cutaneous *Leishmaniasis* with miltefosine, an oral agent. **Clin Infect Dis** 2001; 33(7):e57-e61.

- [46] Espada, CR. Investigation of the pathways related to intrinsic miltefosine tolerance in *Leishmania* (Viannia) braziliensis clinical isolates reveals differences in drug uptake. **Int J Parasitology** 2019; 11:139-147.
- [47] Emami, S. Tavangar, P. Keighobadi, M. An overview of azoles targeting sterol 14 α -demethylase for antileishmanial therapy. **Europ J Med Chem** 2017; 135:241-259.
- [48] Tao, Y. Li, L. Han. *Spectroscopy* (FT-IR, FT-Raman), hydrogen bonding, electrostatic potential and HOMO-LUMO analysis of tioxolone based on DFT calculations, **J Mol Struct** 2016; 1121:188–195.
- [49] Vellasco, WT. Gomes, C. Vasconcelos, T. Chemistry and biological activities of 1,3-benzoxathiol –2-ones, **Mini Rev Org Chem** 2011; 8(1):103–109.
- [50] Daie Parizi MH, Karvar M, Sharifi I, Bahrampour A, Heshmat Khah A, Rahnama Z, *et al.* The topical treatment of anthroponotic cutaneous leishmaniasis with the tincture of thioxolone plus benzoxonium chloride (Thio-Ben) along with cryotherapy: A single-blind randomized clinical trial. **Dermatol Ther** 2015; 28(3):140-146.
- [51] Akbari V, Abedi D, Pardakhty A, Sadeghi-Aliabadi H. Release studies on ciprofloxacin loaded non-ionic surfactant vesicles. **Avicenna J Med Biotechnol** 2015; 7(2):69.
- [52] Juneja R, Roy I. Iron oxide-doped niosomes as drug carriers for magnetically targeted drug delivery. **Int J Nanomed** 2018; 13:7.
- [53] Kundu R, Biswas A. Synthesis of gold nanoparticles in niosomes. **J Colloid Interface Sci** 2012; 386(1):9-15.
- [54] Kansara K, Patel P, Shukla RK, Pandya A, Shanker R, Kumar A. Synthesis of biocompatible iron oxide nanoparticles as a drug delivery vehicle. **Int J Nanomed** 2018; 13:79.
- [55] Malik T, Chauhan G, Rath G, Kesarkar RN, Chowdhary AS, Goyal AK. Efaverinz and nano-gold-loaded mannosylated niosomes: a host cell-targeted topical HIV-1 prophylaxis via thermogel system. **Artif Cells Nanomed Biotechnol.** 2018; 46(1):79-90.
- [56] Bahraminegad, S. Pardakhty, A. Sharifi, I. Ranjbarb, M. The assessment of apoptosis, toxicity effects and anti-*Leishmanial* study of Chitosan/CdO core-shell nanoparticles, eco-friendly synthesis and evaluation. **Arab J Chem** 2021; 14(4):103085.

- [57] Albalawi, AE. therapeutic potential of green synthesized copper nanoparticles alone or combined with meglumine antimoniate (Glucantime®) in cutaneous *Leishmaniasis*. **Nanomaterials** 2021; 11(4):891.
- [58] Soflaei, S. Dalimi, A. Abdoli, A. Kamali, M. Nasiri, V. Shakibaie, M. Anti-*Leishmania*l activities of selenium nanoparticles and selenium dioxide on *Leishmania infantum*. **Comp Clin Path** 2014; 23(1):15-20.
- [59] Madan, J. Khude, P. Dua, K. Development and evaluation of solid lipid nanoparticles of mometasone furoate for topical delivery. **Int J Pharm Investig** 2014 4(2):60.
- [60] Patidar, A. Sing Hthakur, D. Kumar, P. Verma, J. A review on novel lipid based nanocarriers. **Int J Pharm Pharm Sci** 2010; 2(4):30-35.
- [61] Elnaggar, YS. El-Massik, MA. Abdallah, OY. Fabrication, appraisal, and transdermal permeation of sildenafil citrate-loaded nanostructured lipid carriers versus solid lipid nanoparticles. **Int J nanomedicine** 2011; 6:3195.
- [62] Kaur, J. Innovative growth in developing new methods for formulating solid lipid nanoparticles and microparticles. **J Drug Deliv Ther** 2012; 2(5):295
- [63] Guterres, SS. Alves, MP. Pohlmann, AR. Polymeric nanoparticles, nanospheres and nanocapsules, for cutaneous applications. **Drug Target Insights** 2007; 2:117739280700200002.
- [64] Handjani-Vila, R. Dispersions of lamellar phases of non-ionic lipids in cosmetic products. **Int J Cosmet Sci** 1979; 1(5):303-314.
- [65] Kaur, P. Garg, A. Singla, K. Aggarwal, D. Vesicular systems in ocular drug delivery: an overview. **Int J Pharm** 2004; 269(1):1-14.
- [66] Vays, S. Khar, R. **Targeted & controlled drug delivery**. Delhi: CBS Publishers & Distributors, 2004:594.
- [67] Schreier, H. Bouwstra, J. Liposomes and niosomes as topical drug carriers: dermal and transdermal drug delivery. **J Control Release** 1994; 30(1):1-15.
- [68] Marianelli, C. Marzio, L. Rinaldi, F. Celia, C. Paolino, D. Niosomes from 80s to present: the state of the art. **Adv Colloid Interface Sci** 2014; 205:187-206.
- [69] Mostafavi, M. Khazaeli, P. Sharifi, I. Farajzadeh, S. Sharifi, H. Keyhani, A. *et al.* A novel niosomal combination of selenium coupled with glucantime against *Leishmania tropica*. **Korean J Parasitol** 2019; 57(1):1.
- [70] Goodhew, P.J. Humphreys, J. **Electron microscopy and analysis**. USA: CRC Press, 2003:541.

- [71] Zhou, W. Wang, Z. **Scanning microscopy for nanotechnology: techniques and applications**. NewYork:Springer science & business media, 2007:54-65.
- [72] Neira, LF. Mantilla, JC. Escobar, P. Anti-leishmanial activity of a topical miltefosine gel in experimental models of New World cutaneous leishmaniasis. **J Antimicrob** 2019; 74:1634-41.
- [73] Torres-Guerrero, E. Quintanilla-Cedillo, M. Ruiz-Esmenjaud, J. Arenasa, R. Leishmaniasis: a review, **F1000Res** 2017; 26(6):750.
- [74] Fazaelia, A. Fouladic, B. Emergence of cutaneous *Leishmaniasis* in a border area at south-east of Iran: an epidemiological survey, **J Vector Borne Dis** 2009; 46(1):36-42.
- [75] Schuster, FL. Sullivan, JJ. Cultivation of clinically significant hemoflagellates. **Clin Microbiol Rev** 2002; 15(3):374-89.
- [76] Momeni, AZ. Aminjavaheri, M. Clinical picture of cutaneous *Leishmaniasis* in Isfahan, **Int J Dermatol** 1994; 33(4):260-5.
- [77] Salimi , M. A clinical and epidemiological comparison on the cutaneous *Leishmaniasis* in the city and villages of Isfahan. **Iran J Public Health**, 6 (4):693-697.
- [78] Razmjou, S. Hejazy, H. Motazedian, M. Baghaei, M. Emamy, M. Kalantary, M. A New focus of zoonotic cutaneous leishmaniasis in Shiraz, Iran. **Trans R Soc Trop Med Hyg** 2009; 103(7):727-30.
- [79] Yaghoobi-Ershadi, MR. Akhavan, AA. Zahraei-Ramazani, AV. Abai, AM. Ebrahimi, B. Vafaei-Nezhad, R. *et al.* Epidemiological study in a new focus of cutaneous *Leishmaniasis* in the Islamic Republic of Iran. **East Mediterr Health J** 2003; 9(4):816-26.
- [80] Nadim, A. Seyedi-rashti, MA. A brief review of the epidemiology of various types of *Leishmaniases* in Iran. **Acta Medica Iranica** 1971; 4(8):99-106.
- [81] Sharifi, I. Fekri, AR. Aflatonian, MR. Nadim, A. Nikian, Y. Kamesipour, A. Cutaneous *Leishmaniasis* in primary school children in the south-eastern Iranian city of Bam 1994-95, **Bull World Health Organ**, 1998; 76(3):289–293.
- [82] Abdollahi, B. Mesgari Abbasi, M. Zakeri Milani, P. Sadat Nourdadgar, A. Banan Khojasteh, M. Nejati, V. Hydro-methanolic extract of *Cornus mas* L. and blood glucose, lipid profile and hematological parameters of male rats. **Iran Red Crescent Med J** 2014; 16(5):e17784.
- [83] Fournet, A. Barrios, A. Munoz, V. Hocquemiller, R. 2-substituted quinoline alkaloids as potential antileishmanial drugs, **Antimicrob Agents Chemother** 1993; 37(4): 859-863.

- [84] Esmail Al-Snafi, A. Antiparasitic effects of medicinal plants (part 1)-A review. **IOSR J Pharmacy** 2016; 6(10):51-66.
- [85] Torabi, N. Mohebali, M. Shahverdi, A. Rezayat, S. Edrissian, G. Esmaeili, J. Nanogold for the treatment of zoonotic cutaneous *Leishmaniasis* caused by Leishmania major (MRHO/IR/75/ER): An animal trial with methanol extract of *Eucalyptus camaldulensis* original article, **J Pharm Res Health Sci** 211; 1(1):13-16.
- [86] El-Khadragy, M. Alolayan, E. Metwally, D. Serag El-Din, M. Alobud, A. Alsultan, I. Clinical efficacy associated with enhanced antioxidant enzyme activities of silver nanoparticles biosynthesized using *Moringa oleifera* leaf extract, against cutaneous, Int **J Environ Res Public Health** 2018; 15(5):1037.
- [87] Mikus, J. Steverding, DA. simple colorimetric method to screen drug cytotoxicity against *Leishmania* using the dye Alamar Blue, **Parasitol Int**, 2000; 48(3):265-269.
- [88] Fumarola, L. Spinelli, R. Brandonisio, O. *In vitro* assays for evaluation of drug activity against *Leishmania* spp. Res Micro 2004 155:224-30.
- [89] Ganguly, S. Bandyopadhyay, S. Sarkar, A. Chatterjee, M. Development of a semi-automated colorimetric assay for screening anti-*Leishmanial* agents. **J Micro Met** 2006; 66:79-86.

دہشتگالی

تمامی : ۱۴۰۰/۰۷/۱۹
تمامی : ۱۴۰۰/۱۰/۱۰/۱۸۰۰
بیوگرافی : فناره



و مذکور است عده آن درین زمینه
و مذکور ملزم نهادت ساخت و مال متن کرد.

دانشگاه دامغانی

پایان نامه خانم بربسا فائزی چار دانشجوی داروسازی ورودی ۹۴ به شماره ۱۲۹۸
لعت همان:

نهیه و ارزیابی خواص فیزیکو شیمیایی نیوزوم های حاوی نقاط نانو کوانتمی زیر گونیوم /
تیوکسولون بمنظور ارزیابی اثرات ضد لشمانی مازو.

استاد (اسانید) ، ایندیکاتور

دكتور عاصي ، بـداخـة

دکت ارج نسبت

دکتر سید احمد

استاد (اساتید) مناور:

هیات معترض داوران:

در تاریخ ۱۷/۰۷/۱۴۰۰ مورد ارزیابی قرار گرفت و با نمره (با عدد) ۱۸/۸۷ (با حروف) هجدۀ و هشتاد و هفت
صدم به تصویب رسید

امیر قریم صوبہ ندوی اموزش - ہزار پانچ سالہ تکمیلی مدارس ۱۹۷۰ء/۱۹۷۱ء

