



سنة الفجر



دانشگاه اصفهان

دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه کارشناسی ارشد رشته‌ی زیست شناسی - گرایش  
میکروبیولوژی

**تأثیر رنگدانه قارچ *Monascus purpureus* بر متابولیسم چربی رات**

استادان راهنما:

دکتر رسول روغنیان

دکتر ایرج نحوی

استاد مشاور:

دکتر سید جمال مشتاقیان

پژوهشگر:

مرضیه رضایی

بهمن ماه ۱۳۸۸

کلیه حقوق مادی مترتب بر نتایج مطالعات، ابتکارات  
و نوآوری‌های ناشی از تحقیق موضوع این پایان نامه  
متعلق به دانشگاه اصفهان است.



دانشگاه اصفهان

دانشکده علوم

گروه زیست شناسی

پایان نامه کارشناسی ارشد رشته‌ی زیست شناسی-گرایش میکروبیولوژی خانم

مرضیه رضایی تحت عنوان

### تأثیر رنگدانه قارچ *Monascus purpureus* بر متابولیسم چربی رات

در تاریخ ۱۳۸۸/۱۱/۱۴ توسط هیات داوران زیر بررسی و با درجه عالی به تصویب نهایی رسید.

امضا  
امضا  
امضا  
امضا  
امضا

- ۱- استاد راهنمای اول پایان نامه دکتر رسول روغنیان با مرتبه‌ی علمی استادیار
- ۲- استاد راهنمای دوم پایان نامه دکتر ایرج نحوی با مرتبه علمی استاد
- ۳- استاد مشاور پایان نامه دکتر سید جمال مشتاقیان با مرتبه علمی استادیار
- ۴- استاد داور داخل گروه دکتر محمد ربانی با مرتبه علمی دانشیار
- ۵- استاد داور خارج از گروه دکتر فرح تاج نواب اکبر با مرتبه علمی استادیار

امضای مدیر گروه

دکتر سیدجمال مشتاقیان

امضا

## چکیده:

*Monascus purpureus* قارچ میکروسکوپی از رده آسکومیاستها است که بر روی مواد حاوی نشاسته رشد می‌کند و دارای خواص کاربردی وسیع از جمله رنگ‌دهنده، طعم‌دهنده، نگهدارنده مواد غذایی و کاهنده کلسترول است. رنگ‌دانه حاوی چندین ترکیب است که در مجموع به‌عنوان موناکولین‌ها شناخته شده‌اند، یکی از این ترکیبات موناکولین K است که مهارکننده قوی آنزیم ۳-هیدروکسی-۳-متیل گلووتاریل کوآنزیم A ردوکتاز، آنزیم سنتزکننده کلسترول، می‌باشد و می‌توان به‌عنوان داروی ضد هایپرکلسترولمی استفاده کرد. به‌طور کلی هدف از انجام این تحقیق در ابتدا کشت و تولید رنگ‌دانه دو سویه بومی (جداسازی شده از کلکسیون میکروبی دانشگاه اصفهان) و سویه استاندارد (*M. purpureus* DSM1603) به روش تخمیر غوطه‌ور میکروارگانیزم *M. purpureus* و سپس بررسی و مقایسه تأثیر رنگ‌دانه دو سویه بر روی متابولیسم چربی‌های سرم خون رات (کلسترول تام، تری‌گلیسیرید، HDL و LDL) می‌باشد. همچنین تأثیر عوامل محیطی و غذایی بر میزان رشد و تولید رنگ‌دانه توسط این قارچ نیز مورد بررسی قرار گرفت. به‌طور کلی این تحقیق در سه مرحله انجام شد. در مرحله اول تولید رنگ‌دانه با تهیه کشت غوطه‌ور از دو سویه بومی و استاندارد انجام شد. در مرحله دوم برای تعیین شرایط بهینه رشد و تولید رنگ‌دانه، عواملی مانند دما، هوادهی، منبع کربن، منبع نیتروژن، pH و عناصر معدنی انتخاب و تغییرات آنها بر روی تولید رنگ‌دانه و بیوماس توسط *M. purpureus* مورد بررسی قرار گرفت. در مرحله سوم سوسپانسیون حاوی رنگ‌دانه تولید شده به روش تخمیر غوطه‌ور به جای آب آشامیدنی در رژیم غذایی رات مورد استفاده قرار گرفت و تأثیر آن بر متابولیسم چربی سرم (کلسترول، تری‌گلیسیرید، LDL و HDL) رات مورد مطالعه قرار گرفت. نتایج حاصل از این تحقیق نشان می‌دهد که استفاده از این رنگ‌دانه قارچ *Monascus purpureus* در رژیم غذایی رت‌ها در مقایسه با گروه کنترل تأثیر بسزایی در کاهش میزان کلسترول، تری‌گلیسیرید و LDL دارد. نتایج حاصل از مقایسه تأثیر رنگ‌دانه دو سویه بومی و استاندارد قارچ *M. purpureus* نشان داد که هر دو سویه در کاهش تری‌گلیسیرید و LDL و افزایش HDL تأثیر یکسان داشته‌اند ولی سویه بومی در کاهش کلسترول موثر تر بوده است.

واژگان کلیدی: *Monascus purpureus*، رنگ‌دانه، رات، افزایش کلسترول

## فهرست مطالب

صفحه

عنوان

### فصل اول کلیات

۱-۱-۱	تاریخچه جنس موناسکوس	۱
۲-۱	معرفی قارچ موناسکوس پرپروس	۳
۱-۲-۱	مشخصات مورفولوژیکی و فیزیولوژیکی موناسکوس پرپروس	۳
۱-۲-۱-۱	خواص مورفولوژیک	۳
۲-۱-۲-۱	خواص فیزیولوژیکی	۶
۲-۲-۱	زیستگاه	۶
۳-۱	متابولیت‌های ثانویه قارچ موناسکوس پرپروس	۷
۱-۳-۱	موناکولین	۷
۲-۳-۱	گاما آمینو بوتیریک اسید	۱۰
۳-۳-۱	رنگ‌دانه	۱۱
۱-۳-۳-۱	انواع رنگ‌دانه‌های موناسکوس پرپروس	۱۱
۲-۳-۳-۱	خصوصیات شیمیایی و فیزیکی رنگ‌دانه موناسکوس	۱۲
۴-۱	کاربردهای قارچ موناسکوس پرپروس	۱۳
۱-۴-۱	کاربردهای درمانی	۱۳
۱-۴-۱-۱	کاهش دهنده سطح چربی سرم خون	۱۳
۲-۴-۱-۱	رفع خستگی با افزایش پراکسیداسیون چربی در خون	۱۴
۳-۴-۱-۱	خاصیت آنتی‌اکسیدانی	۱۵
۴-۴-۱-۱	خاصیت ضد التهابی	۱۵
۵-۴-۱-۱	اثر ضد سرطانی	۱۶
۶-۴-۱-۱	کاربرد در طب سنتی	۱۷
۷-۴-۱-۱	محافظت کننده نورون‌ها و مانع بروز بیماری آلزایمر	۱۷
۸-۴-۱-۱	محافظت کننده کبد	۱۸
۹-۴-۱-۱	سایر کاربردهای درمانی	۱۸
۲-۴-۱	کاربردهای غذایی	۱۸
۱-۲-۴-۱	به‌عنوان رنگ دهنده غذایی	۱۸

عنوان	صفحه
۲-۲-۴-۱. به‌عنوان نگه‌دارنده غذایی .....	۱۹
۳-۲-۴-۱. تولید شراب قرمز .....	۱۹
۳-۴-۱. تولید کمپلکس ناتا-موناسکوس .....	۱۹
۴-۴-۱. کاربرد رنگ‌دانه در تغذیه حیوانات .....	۲۰
۵-۴-۱. خاصیت ضد میکروبی رنگ‌دانه .....	۲۰
۶-۴-۱. کاربردهای صنعتی رنگ‌دانه موناسکوس .....	۲۱
۵-۱. معایب و عوارض جانبی مصرف رنگ‌دانه .....	۲۱
۶-۱. بیماری‌های ناشی از افزایش سطح چربی خون .....	۲۶
۱-۶-۱. بیماری عروق کرونری .....	۲۶
۲-۶-۱. بیماری تصلب شرایین (آترواسکلروز) .....	۲۶
۷-۱. تولید رنگ‌دانه .....	۲۷
۱-۷-۱. تولید به‌روش کشت جامد .....	۲۷
۲-۷-۱. تولید به‌روش کشت غوطه‌ور .....	۲۷
۳-۷-۱. مزایا و معایب دو روش کشت جامد و مایع .....	۲۸
۴-۷-۱. کشت توأم با میکروارگانیزم‌های دیگر .....	۲۸
۵-۷-۱. روش تجاری تولید برنج مخمر قرمز .....	۲۹
۸-۱. شرایط بهینه برای تولید رنگ‌دانه .....	۳۰
۱-۸-۱. عوامل محیطی .....	۳۰
۱-۱-۸-۱. دما .....	۳۰
۲-۱-۸-۱. pH .....	۳۰
۳-۱-۸-۱. هوادهی .....	۳۰
۲-۸-۱. عوامل غذایی .....	۳۱
۱-۲-۸-۱. منبع کربن .....	۳۱
۲-۲-۸-۱. منبع ازت .....	۳۱

## فصل دوم: مواد و روش‌ها

۱-۲. دستگاه‌ها .....	۳۲
۲-۲. وسایل پلاستیکی .....	۳۳
۳-۲. محیط‌های کشت .....	۳۳



عنوان	صفحه
۱-۳-۲. محیط کشت تلقیح برای تولید رنگدانه	۳۳
۲-۳-۲. محیط‌های کشت تولید رنگدانه	۳۳
۴-۲. تولید رنگدانه به روش تخمیر غوطه ور	۳۴
۱-۴-۲. تهیه کشت پیش تلقیح	۳۴
۲-۴-۲. تهیه کشت تلقیح	۳۵
۳-۴-۲. تهیه کشت تولید	۳۵
۵-۲. روش تعیین غلظت رنگدانه	۳۶
۶-۲. روش تعیین بیوماس	۳۶
۷-۲. تیمار رات‌ها با رنگدانه قارچ موناسکوس پریپروس	۳۷
۱-۷-۲. گروه بندی رات‌ها	۳۷
۲-۷-۲. نمونه‌گیری	۳۹
۸-۲. تعیین غلظت کلسترول خون با کیت تشخیص کمی کلسترول در سرم به روش فتومتری	۳۹
۱-۸-۲. اصول آزمایش	۴۰
۲-۸-۲. معرف‌ها	۴۰
۱-۲-۸-۲. محتویات و مقادیر	۴۰
۳-۸-۲. روش انجام آزمایش	۴۱
۴-۸-۲. محاسبات	۴۱
۹-۲. اندازه‌گیری غلظت تری‌گلیسیرید با کیت تشخیص کمی در سرم به روش فتومتری	۴۲
۱-۹-۲. اصول آزمایش	۴۲
۲-۹-۲. معرف‌ها	۴۳
۱-۲-۹-۲. محتویات و مقادیر	۴۳
۳-۹-۲. روش انجام آزمایش	۴۳
۴-۹-۲. محاسبات	۴۴
۱۰-۲. آزمایش HDL-کلسترول	۴۴
۱-۱۰-۲. اصول آزمایش	۴۴
۲-۱۰-۲. روش آماده سازی نمونه‌ها	۴۵
۳-۱۰-۲. روش محاسبه HDL-کلسترول	۴۶
۱۱-۲. روش محاسبه LDL-کلسترول و ضریب آتروژنیک	۴۶

## عنوان

## صفحه

۱۲-۲. بهینه سازی تولید رنگدانه ..... ۴۷

### فصل سوم: نتایج

۱-۳. تاثیر رنگدانه قارچ م. پرپروس بر متابولیسم چربی رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۴۹

۱-۱-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت کلسترول در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۴۹

۱-۱-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه بومی بر غلظت کلسترول ..... ۵۰

۲-۱-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه استاندارد بر غلظت کلسترول ..... ۵۱

۳-۱-۱-۳. مقایسه تاثیر رنگدانه دو سویه بومی و استاندارد بر غلظت کلسترول ..... ۵۳

۲-۱-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۵۵

۱-۲-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه بومی بر غلظت تری‌گلیسیرید ..... ۵۵

۲-۲-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه استاندارد بر غلظت تری‌گلیسیرید ..... ۵۷

۳-۲-۱-۳. مقایسه تاثیر رنگدانه دو سویه بومی و استاندارد بر غلظت تری‌گلیسیرید ..... ۶۰

۳-۱-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت LDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۶۳

۱-۳-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه بومی بر غلظت LDL ..... ۶۳

۲-۳-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه استاندارد بر غلظت LDL ..... ۶۴

۳-۳-۱-۳. مقایسه تاثیر رنگدانه دو سویه بومی و استاندارد بر غلظت LDL ..... ۶۵

۴-۱-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۶۶

۱-۴-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه بومی بر غلظت HDL ..... ۶۶

۲-۴-۱-۳. تاثیر رنگدانه سویه استاندارد بر غلظت HDL ..... ۶۸

۳-۴-۱-۳. مقایسه تاثیر رنگدانه دو سویه بومی و استاندارد بر غلظت HDL ..... ۶۹

۵-۱-۳. تاثیر رنگدانه بر ضریب آتروژنیک و نسبت HDL به LDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۶۹

۲-۳. تاثیر رنگدانه قارچ م. پرپروس بر متابولیسم چربی رات‌های با رژیم غذایی پر چرب ..... ۷۴

۱-۲-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت کلسترول ..... ۷۴

۲-۲-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت تری‌گلیسیرید ..... ۷۷

۳-۲-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت LDL ..... ۸۱

۴-۲-۳. تاثیر رنگدانه بر غلظت HDL ..... ۸۳

۵-۲-۳. تاثیر رنگدانه بر ضریب آتروژنیک و نسبت HDL به LDL در رات‌های با رژیم غذایی پر چرب ..... ۸۷

۳-۳. تاثیر عوامل مختلف بر رشد و تولید رنگدانه قارچ موناسکوس پرپروس ..... ۸۹

۱-۳-۳. تاثیر عوامل محیطی ..... ۸۹

عنوان	صفحه
۱-۱-۳-۳. دما	۸۹
۲-۱-۳-۳. pH	۹۰
۳-۱-۳-۳. هوادهی	۹۱
۲-۳-۳. تأثیر عوامل غذایی	۹۳
۱-۲-۳-۳. منبع کربن	۹۳
۲-۲-۳-۳. منبع ازت	۹۴
۳-۲-۳-۳. املاح معدنی	۹۵
۳-۳-۳. تأثیر کشت توأم قارچ م. پریروس با جنس‌های دیگر بر رشد و تولید رنگ‌دانه	۹۷
۱-۳-۳-۳. تأثیر کشت توأم بر روی محیط YPSS	۹۷
۲-۳-۳-۳. تأثیر کشت توأم بر روی محیط آب پنیر	۹۸

#### فصل چهارم: بحث و نتیجه گیری

۱-۴. مقدمه	۱۰۲
۲-۴. تغییرات متابولیسم چربی در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی تحت تیمار با رنگ‌دانه	۱۰۳
۱-۲-۴. تغییر متابولیسم کلسترول	۱۰۴
۲-۲-۴. تغییر متابولیسم تری گلیسیرید	۱۰۵
۳-۲-۴. تغییر متابولیسم LDL	۱۰۶
۴-۲-۴. تغییر متابولیسم HDL	۱۰۷
۳-۴. تغییرات متابولیسم چربی در رات‌های با رژیم غذایی پر چرب تحت تیمار با رنگ‌دانه	۱۰۸
۱-۳-۴. تغییر متابولیسم کلسترول	۱۰۸
۲-۳-۴. تغییر متابولیسم تری گلیسیرید	۱۰۸
۳-۳-۴. تغییر متابولیسم LDL	۱۰۸
۴-۳-۴. تغییر متابولیسم HDL	۱۰۹
۴-۴. بررسی تغییرات نسبت HDL-C/LDL-C در اثر مصرف رنگ‌دانه در رات	۱۰۹
۱-۴-۴. بررسی تغییرات نسبت HDL-C/LDL-C در اثر مصرف رنگ‌دانه در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی	۱۰۹
۲-۴-۴. بررسی تغییرات نسبت HDL-C/LDL-C در اثر مصرف رنگ‌دانه در رات‌های با رژیم غذایی پر چرب	۱۰۹

عنوان	صفحه
۵-۴. بررسی تغییرات ضریب آتروژنیک در اثر مصرف رنگ دانه در رات	۱۱۰
۱-۵-۴. بررسی تغییرات ضریب آتروژنیک در اثر مصرف رنگ دانه در رات های با رژیم غذایی طبیعی	۱۱۰
۲-۵-۴. بررسی تغییرات ضریب آتروژنیک در اثر مصرف رنگ دانه در رات های با رژیم غذایی پرچرب	۱۱۰
۶-۴. تاثیر عوامل محیطی در تولید رنگدانه و بیوماس	۱۱۴
۱-۶-۴. دما	۱۱۵
۲-۶-۴. pH	۱۱۵
۳-۶-۴. هوادهی	۱۱۶
۷-۴. نتایج تاثیر عوامل غذایی بر رشد و تولید رنگدانه	۱۱۸
۱-۷-۴. تاثیر منبع کربن	۱۱۸
۲-۷-۴. تاثیر منبع نیتروژن	۱۱۸
۳-۷-۴. تاثیر املاح معدنی	۱۲۰
۸-۴. تاثیر کشت توأم قارچ موناسکوس با تعدادی از جنس های مخمري ديگر بر میزان تولید رنگدانه و بیوماس	۱۲۰
نتیجه گیری کلی	۱۲۱
پیشنهادات	۱۲۱
منابع و مآخذ	۱۲۲

## فهرست شکل‌ها

عنوان	صفحه
شکل (۱-۱) تصویر آسکوماتای ساقه دار با آسکواسپوره‌های <i>M.purpureus</i> .....	۵
شکل (۲-۱) تصویر میکروسکوپی و ماکروسکوپی سویه <i>M.purpureus</i> .....	۵
شکل (۳-۱) مسیر سنتز کلسترول در بدن.....	۸
شکل (۴-۱) ساختار شیمیایی موناکولین‌ها.....	۹
شکل (۵-۱) ساختار شیمیایی گاما آمینوبوتیریک اسید.....	۱۰
شکل (۶-۱) ساختمان شیمیایی پیگمان‌های قارچ <i>M.purpureus</i> .....	۱۲
شکل (۷-۱) مکانیسم بروز سمیت ماهیچه‌ای ناشی از مصرف ترکیبات مهارکننده HMG CoA ردوکتاز.....	۲۳
شکل (۸-۱) ساختمان شیمیایی مولکول سیتینین.....	۲۴
شکل (۹-۱) تولید پیگمان به‌روش کشت جامد بر روی برنج.....	۲۸
شکل (۱-۲) کشت پیش تلقیح قارچ بر روی محیط اسلنت MEA.....	۳۵
شکل (۲-۲) تولید رنگ‌دانه به‌روش کشت غوطه‌ور.....	۳۶
شکل (۳-۲) فیلتراسیون کشت غوطه‌ور حاوی رنگ‌دانه قرمز.....	۳۷
شکل (۴-۲) بیوماس خشک شده و پودر شده حاصل از روش تخمیر غوطه‌ور.....	۳۷
شکل (۵-۲) تصویر تیمار رات‌ها با رنگ‌دانه.....	۳۹
شکل (۶-۲) هایپر کلسترولمی در رات به روش گاوچ کلسترول.....	۳۹
شکل (۷-۲) محاسبه ضریب آتروژنیک.....	۴۶
شکل (۱-۳) تغییرات غلظت کلسترول در رات‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه بومی نسبت به قبل از تیمار در مقایسه با گروه کنترل.....	۵۰
شکل (۲-۳) تغییرات غلظت کلسترول در رات‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه استاندارد نسبت به قبل از تیمار در مقایسه با گروه کنترل.....	۵۱
شکل (۳-۳) مقایسه تاثیر دو دوز ۲۵ و ۱۰۰٪ رنگ‌دانه سویه استاندارد بر غلظت کلسترول رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۵۲

## عنوان

## صفحه

- شکل (۳-۴) نمودار تغییرات غلظت کلسترول در رات‌های تحت تیمار با رنگ‌دانه دو سویه بومی (سویه ۱) و سویه استاندارد (سویه ۲) نسبت به قبل از تیمار در مقایسه با کنترل ..... ۵۳
- شکل (۳-۵) تغییرات غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه بومی نسبت به قبل از تیمار در مقایسه با گروه کنترل ..... ۵۶
- شکل (۳-۶) مقایسه اثر دوزها (غلظت های ۲۵, ۵۰, ۷۵ و ۱۰۰%) رنگ‌دانه سویه بومی بر غلظت تری‌گلیسیرید رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۵۷
- شکل (۳-۷) نمودار تغییرات غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه استاندارد نسبت به قبل از تیمار در مقایسه با گروه کنترل ..... ۵۸
- شکل (۳-۸) مقایسه و تاثیر دوزهای ۲۵ و ۱۰۰% رنگ‌دانه سویه استاندارد بر غلظت تری‌گلیسیرید رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۵۸
- شکل (۳-۹) نمودار مقایسه بین تغییرات غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی تیمار شده با رنگ‌دانه دو سویه بومی (سویه ۱) و استاندارد (سویه ۲) با کنترل ..... ۶۰
- شکل (۳-۱۰) مقایسه تاثیر دوزهای مختلف رنگ‌دانه سویه بومی بر غلظت LDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۶۴
- شکل (۳-۱۱) اثر رنگ‌دانه سویه استاندارد بر غلظت LDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۶۵
- شکل (۳-۱۲) تاثیر دوزهای مختلف رنگ‌دانه سویه بومی بر غلظت HDL ..... ۶۶
- شکل (۳-۱۳) اثر رنگ‌دانه سویه استاندارد بر غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی ..... ۶۸
- شکل (۳-۱۴): نمودار مقایسه غلظت کلسترول قبل و بعد از تیمار با رنگ‌دانه در مقایسه با گروه کنترل در رات‌های هایپرکلسترول ..... ۷۵
- شکل (۳-۱۵) نمودار تغییرات غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های هایپرکلسترول تیمار شده با رنگ‌دانه در مقایسه با گروه کنترل ..... ۷۷
- شکل (۳-۱۶) مقایسه تاثیر دو دوز ۲۵ و ۱۰۰% بر تغییر غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های هایپرکلسترول ..... ۷۸
- شکل (۳-۱۷) نمودار تغییرات غلظت LDL در گروه تیمار شده با رنگ‌دانه در مقایسه با گروه کنترل ..... ۸۱
- شکل (۳-۱۸) مقایسه تاثیر دو دوز ۲۵ و ۱۰۰% رنگ‌دانه بر غلظت LDL ..... ۸۱

## عنوان

## صفحه

- شکل (۱۹-۳) نمودار اثر رنگدانه بر غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی پر چرب ..... ۸۳
- شکل (۲۰-۳) مقایسه تاثیر دو دوز رنگدانه بر غلظت HDL رات‌های با رژیم غذایی پر چرب ..... ۸۴
- شکل (۲۱-۳) تاثیر دمای انکوبه‌گذاری بر میزان تولید رنگدانه ..... ۸۹
- شکل (۲۲-۳) تاثیر دمای انکوبه‌گذاری بر میزان تولید بیوماس ..... ۹۰
- شکل (۲۳-۳): تاثیر pH بر میزان تولید رنگدانه ..... ۹۰
- شکل (۲۴-۳) اثر pH بر میزان تولید بیوماس ..... ۹۱
- شکل (۲۵-۳) تاثیر هوادهی بر میزان تولید رنگدانه ..... ۹۲
- شکل (۲۶-۳) تاثیر هوادهی بر میزان تولید بیوماس ..... ۹۲
- شکل (۲۷-۳) تاثیر منبع کربن بر میزان تولید رنگدانه ..... ۹۳
- شکل (۲۸-۳) اثر منبع کربن بر تولید بیوماس ..... ۹۴
- شکل (۲۹-۳) تاثیر منابع مختلف نیتروژن بر میزان تولید رنگدانه ..... ۹۵
- شکل (۳۰-۳) تاثیر منابع مختلف نیتروژن بر میزان تولید بیوماس ..... ۹۵
- شکل (۳۱-۳) تاثیر املاح معدنی بر میزان تولید رنگدانه ..... ۹۶
- شکل (۳۲-۳) تاثیر املاح معدنی بر میزان تولید بیوماس ..... ۹۶
- شکل (۳۳-۳) تاثیر کشت توأم بر تولید رنگدانه در محیط YPSS ..... ۹۷
- شکل (۳۴-۳) تاثیر کشت توأم بر تولید بیوماس در محیط YPSS ..... ۹۸
- شکل (۳۵-۳) تاثیر کشت توأم بر تولید رنگدانه در محیط آب پنیر ..... ۹۹
- شکل (۳۶-۳) تاثیر کشت توأم بر تولید بیوماس در محیط آب پنیر ..... ۹۹
- شکل (۳۷-۳) مقایسه تولید رنگدانه بر روی ۲ محیط YPSS و آب پنیر به روش کشت توأم م. پریروس با ساکارومایسس سرویزیه و کلیورومایسس ..... ۱۰۰
- شکل (۳۸-۳) مقایسه تولید بیوماس بر روی ۲ محیط YPSS و آب پنیر به روش کشت توأم م. پریروس با ساکارومایسس سرویزیه و کلیورومایسس ..... ۱۰۱

## فهرست جدول‌ها

عنوان	صفحه
جدول (۱-۲). محتویات و مقادیر معرف‌های کیت اندازه‌گیری کلسترول.....	۴۱
جدول (۱-۲). روش اضافه کردن معرف کلسترول.....	۴۲
جدول (۳-۲). محتویات و مقادیر معرف‌های کیت اندازه‌گیری تری‌گلیسیرید.....	۴۴
جدول (۴-۲). روش اضافه کردن معرف تری‌گلیسیرید.....	۴۵
جدول (۵-۲). روش آماده سازی نمونه‌ها برای اندازه گیری HDL.....	۴۶
جدول (۶-۲). روش محاسبه HDL-کلسترول.....	۴۶
جدول (۱-۳). اثر رنگ‌دانه سویه بومی بر کاهش غلظت کلسترول در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۵۱
جدول (۲-۳). اثر رنگ‌دانه سویه استاندارد بر کاهش غلظت کلسترول در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۵۲
جدول (۳-۳): مقایسه تاثیر دوز ۲۵% رنگ‌دانه سویه بومی و استاندارد با سایر گروه‌ها به روش آزمون LSD.....	۵۴
جدول (۴-۳). اثر رنگ‌دانه سویه بومی بر کاهش غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۵۶
جدول (۵-۳). اثر رنگ‌دانه سویه استاندارد بر کاهش غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۵۹
جدول (۶-۳). مقایسه عملکرد گروه‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه بومی، رنگ‌دانه سویه استاندارد و کنترل با یکدیگر.....	۶۱
جدول (۷-۳). مقایسه تاثیر دوز ۲۵% رنگ‌دانه سویه بومی و سویه استاندارد بر غلظت تری‌گلیسیرید با سایر گروه‌ها به روش آزمون LSD.....	۶۲
جدول (۸-۳). اثر رنگ‌دانه سویه بومی بر کاهش غلظت LDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۶۳
جدول (۹-۳) درصد تغییرات غلظت LDL در رات‌های تحت تیمار با رنگ‌دانه سویه استاندارد.....	۶۴
جدول (۱۰-۳) مقایسه تاثیر رنگ‌دانه دوسویه بومی و استاندارد بر تغییر غلظت LDL به روش طرح آماری.....	۶۵
جدول (۱۱-۳). اثر رنگ‌دانه سویه بومی بر غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۶۷



## عنوان

## صفحه

جدول (۱۲-۳) درصد تغییرات غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی تحت تیمار با رنگ‌دانه سویه استاندارد.....	۶۸
جدول (۱۳-۳) مقایسه تاثیر رنگ‌دانه دو سویه بومی و استاندارد بر تغییر غلظت HDL به روش طرح آماری LSD.....	۶۹
جدول (۱۴-۳). بررسی و مقایسه ضریب آتروژنیک (AI) گروه تحت تیمار با رنگ‌دانه سویه بومی نسبت به قبل از تیمار و کنترل در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۷۰
جدول (۱۵-۳). بررسی و مقایسه ضریب آتروژنیک گروه تحت تیمار با رنگ‌دانه سویه استاندارد نسبت به قبل از تیمار و کنترل در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۷۰
جدول (۱۶-۳). بررسی نسبت تغییرات غلظت HDL-C به LDL-C در رات‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه بومی نسبت به قبل از تیمار.....	۷۱
جدول (۱۷-۳). بررسی نسبت تغییرات غلظت HDL-C به LDL-C در رات‌های تیمار شده با رنگ‌دانه سویه استاندارد نسبت به قبل از تیمار.....	۷۲
جدول (۱۸-۳). تجزیه واریانس اثر رنگ‌دانه موناסקوس بر تغییرات غلظت کلسترول در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۷۲
جدول (۱۹-۳). تجزیه واریانس اثر رنگ‌دانه موناסקوس بر تغییرات غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۷۳
جدول (۲۰-۳). تجزیه واریانس اثر رنگ‌دانه موناסקوس بر تغییرات غلظت LDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۷۳
جدول (۲۱-۳). تجزیه واریانس اثر رنگ‌دانه موناסקوس بر تغییرات غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی طبیعی.....	۷۴
جدول (۲۲-۳). مقایسه تاثیر دوز ۲۵ و ۱۰۰% با یکدیگر و با کنترل بر تغییر غلظت کلسترول با طرح LSD.....	۷۶
جدول (۲۳-۳). تجزیه واریانس اثر رنگ‌دانه بر غلظت کلسترول در رات‌های با رژیم غذایی پر چرب.....	۷۶
جدول (۲۴-۳). مقایسه تاثیر دو دوز ۲۵ و ۱۰۰% با یکدیگر و با کنترل بر تغییر غلظت تری‌گلیسیرید با طرح LSD.....	۷۸

## عنوان

## صفحه

- جدول (۳-۲۵). اثر دوزهای ۲۵% و ۱۰۰% رنگدانه بر غلظت تری‌گلیسیریدرات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۷۹
- جدول (۳-۲۶). تحلیل واریانس اثر رنگدانه بر غلظت تری‌گلیسیرید در رات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۸۰
- جدول (۳-۲۷). اثر دوزهای ۲۵% و ۱۰۰% رنگدانه بر غلظت LDL رات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۸۲
- جدول (۳-۲۸). تجزیه واریانس اثر رنگدانه بر غلظت LDL در رات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۸۲
- جدول (۳-۲۹). اثر دوزهای ۲۵% و ۱۰۰% رنگدانه بر غلظت HDL رات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۸۴
- جدول (۳-۳۰). تجزیه واریانس اثر رنگدانه بر غلظت HDL در رات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۸۵
- جدول (۳-۳۱). تغییرات غلظت کلسترول، تری‌گلیسیرید، LDL و HDL در رات‌های هایپرکلسترول تیمار شده با رنگدانه ..... ۸۶
- جدول (۳-۳۲). بررسی و مقایسه ضریب آتروژنیک گروه‌های تحت تیمار با رنگدانه نسبت به قبل از تیمار و کنترل در رات‌های با رژیم غذایی پرچرب ..... ۸۷
- جدول (۳-۳۳). بررسی نسبت تغییرات غلظت HDL-C به LDL-C در رات‌های هایپرکلسترول تیمار شده با رنگدانه ..... ۸۸

## فصل اول

### کلیات

#### ۱-۱ تاریخچه جنس موناسکوس

جنس موناسکوس اولین بار در سال ۱۸۸۴ توسط دانشمند آلمانی وان تایقم و همکاران از سیب زمینی جدا گردید و موناسکوس روبر نامگذاری شد. (Tieghem, 1884)

در سال ۱۹۷۷ در جاوای اندونزی به وسیله وانگ و باو دومین سویه که یک گونه کپک قرمز است از برنج قرمز یا آنکا چینی جداسازی گردید که موناسکوس پرپروس نامیده شده است. (Wong and Bau, 1977)

در سال ۱۹۸۳، هاکسورت و پیت سه گونه از این جنس به نام‌های موناسکوس پیلوسوس، موناسکوس روبر و موناسکوس پرپروس را بر اساس خواص مرفولوژیک و فیزیولوژیک طبقه بندی کردند. (Hawksworth and pit, 1983).

برنارد<sup>۱</sup> و کانن<sup>۲</sup>، در سال ۱۹۸۷ گونه‌ای به نام موناسکوس فلوریدانس<sup>۳</sup> را از ریشه درخت کاج شنی در فلوریدا جدا کردند (Barnard and Cannon 1987). هاکینگ<sup>۴</sup> و پیت در سال ۱۹۸۸ یک گونه گزروفیلیک (خشکی دوست)<sup>۵</sup> به نام م. ارموفیلوس<sup>۶</sup> را از آلوی کپک زده در سیدنی جدا نمودند که تفاوت‌هایی با دیگر گونه‌ها مانند رشد کند، شکل کپکی و نیاز به محیط‌های بسیار خشک دارد (Hocking and Pit, 1988).

در سال ۱۹۹۵، کانن، عبدالله و عباس دو گونه دیگر به نام م. پالنس<sup>۷</sup> و م. سانگوینس<sup>۸</sup> را بر اساس اندازه آسکوسپور و کلنی و همچنین تولید رنگ‌دانه و فعالیت آنزیمی از رودخانه شط العرب در عراق جداسازی و شناسائی نمودند (Cannon et al, 1995).

در سال ۱۹۹۸، اوداگا<sup>۹</sup> و بابا<sup>۱۰</sup> گونه م. لونیسپورا<sup>۱۱</sup> را از غذای کپک زده در توکیو شناسائی کردند (Udagawa and Baba, 1998).

در سال ۲۰۰۳ ارتباط فیلوژنیک گونه‌ها به وسیله تعیین توالی نواحی D1 و D2 زیر واحد بزرگ ژن rRNA به وسیله پارک<sup>۱۲</sup> و جانگ<sup>۱۳</sup> تعیین و مشخص شد که م. روبر و م. پیلوسوس دو گونه متفاوت نیستند بلکه دو سویه از یک گونه می‌باشند. ضمناً مشخص شد که گونه‌های م. پیلوسوس، م. روبر و م. پرپروس بسیار شبیه به هم بوده و در زیر گروه واحدی قرار می‌گیرند (Park and Jong, 2003).

در سال ۲۰۰۴ لی زونگ کینگ<sup>۱۴</sup> و همکاران کلید شناسائی هاکینگ و پیت را برای ۱۲ گونه توسعه دادند که اساس آن حالت، شکل و رنگ کلنی در محیط کشت‌های مختلف است (Zhong and Fang, 2004).

---

<sup>1</sup> Barnard

<sup>2</sup> Cannon

<sup>3</sup> *M.floridans*

<sup>4</sup> Hocking

<sup>5</sup> Xerophilic

<sup>6</sup> *M.eremophilus*

<sup>7</sup> *M.pallens*

<sup>8</sup> *M.sanguineus*

<sup>9</sup> Udagaw

<sup>10</sup> Baba

<sup>11</sup> *M.lunisporas*

<sup>12</sup> Park

<sup>13</sup> Jong

<sup>14</sup> Li Zhong-Qing