



دانشکده علوم دامی و شیلات

پایان نامه دوره کارشناسی ارشد علوم دامی - اصلاح نژاد دام

موضوع:

ارزیابی تنوع ژنتیکی و روابط فیلوژنتیکی مرغان بومی ایران بر مبنای توالی ناحیه D-loop از DNA میتوکندریایی

استاد راهنما:

دکتر هادی سیاح زاده

دکتر قدرت رحیمی میانجی

استاد مشاور:

دکتر حمید دلدار

نگارش:

کسری احمدیان

بهمن ۱۳۹۰

فصل اول	۵
۱- مقدمه:	۶
فصل دوم	۷
۱-۲- توضیح مختصری از تاریخ و جانورشناسی طیور	۸
۲-۲- رده بندی و اجداد وحشی مرغ	۱۰
۳-۲- آیا منشاء اصلی مرغ، مونوفیلتیک، پلی فیلتیک یا بینابین است؟	۱۱
۴-۲- زمان پیدایش و تکامل اجداد مرغ:	۱۲
۵-۲- ژنتیک کلاسیک:	۱۳
۶-۲- تاریخچه مطالعه میتوکندری	۱۵
۷-۲- خواستگاه میتوکندری در سلولهای یوکاریوتی	۱۵
۸-۲- شکل و اندازه میتوکندری و تغییرات آنها	۱۶
۹-۲- ساختمان میتوکندری	۱۷
۱-۹-۲- غشای خارجی	۱۷
۲-۹-۲- فضای بین غشایی	۱۷
۳-۹-۲- فضای داخلی	۱۷
۴-۹-۲- ماتریکس	۱۷
۱۰-۲- محل استقرار میتوکندری در سلول	۱۸
۱۱-۲- تعداد میتوکندری در سلول	۱۸
۱۲-۲- نقش زیستی و فعالیت فیزیولوژیکی میتوکندری	۱۸
۱-۱۲-۲- فسفریلاسیون اکسیداتیو (تنفس هوازی یا تنفس سلولی)	۱۸
۲-۱۲-۲- متابولیسم اسیدهای چرب	۱۹
۱-۱۲-۲- سنتز اسیدهای چرب	۱۹
۲-۱۲-۲- دخالت میتوکندری در گوارش چربیها	۱۹
۳-۱۲-۲- ذخیره و تجمع مواد در میتوکندریها	۱۹
۴-۱۲-۲- سنتز پروتئین	۱۹
۱۳-۲- وراثت میتوکندریایی	۱۹
۱۴-۲- ژنوم میتوکندری	۲۰
۱-۱۴-۲- ژنوم میتوکندری طیور	۲۴
۱۵-۲- نحوه توراث و عملکرد	۲۵
۱۶-۲- تفاوت DNA میتوکندری با DNA هسته	۲۶

۲۷	۱۷-۲ - تفاوت کدهای ژنتیکی میتوکندری با کدهای استاندارد هسته
۲۷	۱۸-۲ - همانند سازی ژنوم میتوکندری
۲۹	۱۹-۲ - ترجمه ژنوم میتوکندری
۲۹	۲۰-۲ - جهش در ژنوم میتوکندری
۳۰	۲۱-۲ - اختلالات و بیماری های میتوکندریایی
۳۱	۲۲-۲ - ژنوم میتوکندری به عنوان ابزاری برای مطالعات فیلوژنیک
۳۲	۲۳-۲ - اهمیت ناحیه کنترل (D-Loop)
۳۳	۲۴-۲ - مروری بر پژوهش های انجام شده ژنوم میتوکندری در دام و طیور
۴۵	<b>فصل سوم</b>
۴۶	۱-۳ - اهمیت حفظ نژاد های بومی
۴۶	۲-۳ - اهداف طرح:
۴۶	۱-۲-۳ - اهداف کوتاه مدت و میان مدت
۴۶	۲-۲-۳ - اهداف دراز مدت
۴۶	۳-۳ - نمونه برداری و خون گیری
۴۷	۴-۳ - استخراج DNA
۴۷	۱-۴-۳ - بافر های به کار رفته در استخراج دی ان ای
۴۷	۱-۴-۳ - بافر جدا کننده:
۴۷	۲-۴-۳ - بافر لیز کننده:
۴۷	۳-۴-۳ - بافر TE:
	از این بافر به منظور حل کردن و ذخیره نمودن دی ان ای بعد از استخراج استفاده می شود. ترکیبات این بافر در
۴۷	جدول ۳-۳ آمده است.
۴۸	۲-۴-۳ - مراحل استخراج دیانای به روش نمکی بهینه یافته
۴۹	۳-۴-۳ - ذخیره سازی دی ان ای استخراج شده
۵۰	۴-۴-۳ - تعیین ویژگی های کمی و کیفی دی ان ای استخراج شده:
۵۰	۱-۴-۴-۳ - تعیین کیفیت و کمیت دی ان ای استخراج شده با استفاده از ژل آگارز
۵۱	۲-۴-۴-۳ - تعیین کیفیت و کمیت دی ان ای استخراج شده با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر
۵۱	۵-۳ - واکنش زنجیره ای پلیمرز (پی سی آر)
۵۱	۱-۵-۳ - پروتکل و مواد استفاده شده در پی سی آر
۵۲	۲-۵-۳ - مراحل انجام پیسی آر
۵۲	جدول ۳-۷ - ضریب خطای استفاده شده در تهیه مخلوط MASTER
۵۲	۳-۵-۳ - تنظیم سیکل های حرارتی پی سی آر
۵۲	۱-۳-۵-۳ - واسرشته سازی قطعه الگو:
۵۲	۲-۳-۵-۳ - اتصال آغازگرها:
۵۲	۳-۳-۵-۳ - بسط (طویل سازی) آغازگرها:
۵۳	جدول ۳-۸ - دماهای استفاده شده در سیکل های پیسی آر (درجه سانتیگراد)

۵۳	۶-۳- الکتروفورز محصولات PCR روی ژل آگارز
۵۳	۷-۳- تأیید اندازه موردنظر روی ژل
۵۴	۸-۳- برش آنزیمی دیانای توسط آنزیمهای برشی اختصاصی
۵۴	۹-۳- هضم آنزیمی محصولات PCR به کمک آنزیمهای برشی
۵۶	۱۰-۳- تخلیص محصول پیسیار توسط کیت خالص سازی
۵۷	۱۱-۳- تعیین توالی با استفاده از پرایمرهای اولیه
۵۷	۱۲-۳- تجزیه و تحلیل توالی ها
۵۸	۱-۱۲-۳- شناسایی هاپلوگروهها و زیر شاخهها
۵۸	۱-۱۲-۳- بررسی ساختار ژنتیکی جمعیت‌های مورد مطالعه و آنالیزهای فیلوژنی
۶۱	<b>فصل چهارم</b>
۶۲	۱-۴- کمیت و کیفیت DNA
۶۲	۲-۴- تکثیر محصولات PCR
۶۳	۳-۴- نتیجه هضم آنزیمی و RFLP
۶۳	۱-۳-۴- تیمار آنزیمی HinfI برای ناحیه D-loop
۶۴	۴-۴- خالص سازی محصولات PCR جهت انجام تعیین توالی
۶۵	۵-۴- تنوع موجود در توالی ها و آنالیز فیلوژنی
۶۵	۱-۵-۴- ویرایش و آماده سازی توالی ها
۶۵	۲-۵-۴- ارزیابی تنوع هاپلوتایپی و تنوع ژنتیکی
۷۰	۳-۵-۴- بررسی تنوع ژنتیکی در داخل و بین جمعیتها
۷۲	۴-۵-۴- بررسی روابط فیلوژنی
۷۸	۶-۴- نتیجه گیری کلی و پیشنهادات
۷۹	<b>فهرست منابع</b>

فصل اول

# مقدمه

## ۱- مقدمه:

امروزه بهره‌گیری از تنوع ژنتیکی و چگونگی حفظ و نگهداری آن از استراتژی‌های مهم در عرصه علم ژنتیک است. آرمان دانش ژنتیک و به نژادی بهبود بخشیدن به ارزش‌های بیولوژیکی در یک جمعیت از دیدگاه ژنتیکی است. برای رسیدن به این هدف دو ابزار مهم شامل، تنوع و گزینش مورد نیاز است. گوناگونی ژنتیکی در هر جمعیت بر گرفته از عوامل ژنتیکی و محیطی است. به طور کلی میزان تنوع ژنتیکی (تفاوت میان ارزش‌های ارثی) استراتژی گزینش را تعیین می‌کند. اگر گوناگونی ژنتیکی از میان برود، تفاوت‌های ناشی از عملکردهای محیطی به نسل بعدی انتقال نمی‌یابد. از این رو یک متخصص اصلاح نژاد برای دست‌یابی به عملکرد تجاری شایسته و باقی ماندن در میدان رقابت باید به حفظ تنوع ژنی، توجه فراوانی داشته باشد و بر این اساس کارهای اصلاحی خود را برنامه‌ریزی کند. نخستین گام در تعیین تنوع ژنتیکی و بهره‌گیری از ویژگی‌های آن در به نژادی، شناسایی آن در درون و بین جمعیت و به دست آوردن فواصل ژنتیکی در میان آنها می‌باشد. امروزه این کار با بهره‌گیری از نشانگرهای DNA که ژنوم موجودات را پوشش می‌کنند امکان‌پذیر است. DNA میتوکندریایی با توجه به ویژگی‌های منحصر به فرد خود می‌تواند ما را در دست‌یابی به این اهداف کمک نماید. گزارشات اخیر نشان می‌دهد که جمعیت‌های مرغان بومی قادرند موقعیتی ارزشمند در برنامه‌های به نژادی آینده در جهان داشته باشند. بنابراین ارزیابی ساختار ژنتیکی جمعیت‌های مرغ بومی با استفاده از مارکرهای مبتنی بر DNA میتوکندریایی از اهمیت ویژه‌ای برخوردار است. لذا هدف از اجرای این پژوهش بررسی ساختار ژنتیکی جمعیت‌های مختلف مرغ بومی ایران با استفاده از DNA با منشاء میتوکندریایی است.

# بررسی منابع

## ۲-۱- توضیح مختصری از تاریخ و جانورشناسی طیور

از زمانی که اهلی شدن پرندگان وحشی شروع شد، طیور به عنوان منابع غذایی و اهداف فرهنگی شبیه به دیگر گونه های حیوانات اهلی در خدمت بشر بوده است.

نقش تولیدات طیور در تهیه مواد غذایی رشد یکنواختی را از قرن ۱۹ داشته است. نیازهای مختلف بشر آن ها را به سوی پرورش طیور، اصلاح نژاد و استفاده از نژادهای خالص، جمعیت های بومی، لاین ها و طیور تجاری هدایت نمود. افزایش تولیدات طیور تجاری، روی انتخاب و بهبود نژادها و سویه ها و همچنین توسعه لاین ها و تلاقی های جدید تأکید کرده است. مطالعه عمیق در زمینه بیولوژی ماکیان که شامل وراثت پذیری، تنوع و ژنومیکس است دارای اهمیت می باشد. پیشرفت قابل توجه در تولیدات طیور را می توان با تأکید بر چندین حوزه که شامل انتخاب، دامپزشکی، تغذیه، ژنتیک و ژنومیکس ماکیان است، حاصل نمود (کوکت و کول، ۲۰۰۹). گونه های ماکیان با انسان جد مشترکی دارند، شکاف بین سیناپسید<sup>۱</sup> و دیاپسید<sup>۲</sup> ۳۵۰ میلیون سال پیش اتفاق افتاده است. اعتقاد بر این است که پرندگان از دایناسورها در ۱۵۰ میلیون سال پیش به وجود آمده اند. منشاء تمام راسته گالیفرم<sup>۳</sup> در اواخر دوره کرتاسه<sup>۴</sup> در حدود ۹۰ میلیون سال پیش مربوط می شود (کوکت و کول، ۲۰۰۹). در حالی که جنس مرغ جنگلی<sup>۵</sup> گالوس<sup>۶</sup>، مربوط به سرزمین های جنگلی است که در حدود ۸ میلیون سال پیش قدمت دارند. انسان اهلی کردن مرغ را در شمال شرق آسیا برای اولین بار در حدود ۸۰۰۰ تا ۱۰۰۰۰ سال پیش شروع کرد (نگاره ۲-۱) و بعد از آن گونه های جنگلی آب دوست که شامل اردک، غاز بودند اهلی شدند. بوقلمون و اردک موسکوی در دوران معاصر اهلی شدند و دیگر پرندگان مثل مرغ گینه، بلدرچین ژاپنی و شتر مرغ جز اهداف اهلی شدن قرار گرفتند (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

امروزه نژادهای طیور در دو شاخه ی تولید گوشت و تخم مرغ طبقه بندی شدند. تاریخ طیور شامل ۴ مرحله است که تنوع ژنتیکی را تحت تاثیر قرار داده و منجر به تولید طیور امروزی شده است.

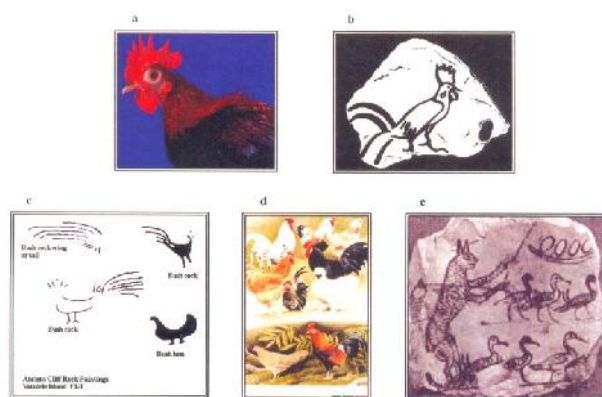
مرحله اول اهلی شدن است که شامل انتخاب برای اهلی شدن و ایجاد تغییر در اندازه بدن بوده است. مرحله دوم شامل انتشار از مرکز اهلی شدن به بیرون، رانش ژنتیکی و مهاجرت بوده است که از طریق این نیروهای تاثیرگذار ژنتیکی منجر به توسعه انواع مختلفی از طیور شده اند. مرحله سوم در اواخر قرن ۱۹ اتفاق افتاده است که تقریباً تمام نژادهای امروز در این مرحله به وجود آمده اند. مرحله چهارم مربوط به زمان حاضر است که شرکت های چند ملیتی پرورش، که گله های

---

<sup>1</sup> - Synapsids  
<sup>2</sup> - Diapsids  
<sup>3</sup> - Galliformes  
<sup>4</sup> - Cretaceous  
<sup>5</sup> - Junglefowl  
<sup>6</sup> - Gallus



گوشتی و تخمگذار را توزیع می کنند تا سیس شده اند (کوکت و کول، ۲۰۰۹). فاکتورهایی مانند توسعه شهرنشینی، وقایعه تاریخی، پیشرفت تکنولوژی، تغییرات آب و هوایی و حوادث طبیعی ناگوار تاثیر بسیار زیادی در تنوع ژنتیکی طیور داشته و حتی ممکن است منجر به توسعه آنها شده باشد. گونه های طیور شناخته شده مانند مرغ، اردک، غاز، بوقلمون، مرغ گینه ای، بلدرچین و کبوتر نقش مهمی را در دنیای اقتصاد و تامین منابع پروتئینی، در کشورهای توسعه یافته و یا در حال توسعه ایفاء می کنند. طیور و دیگر گونه های ماکیان که توسط انسان نگهداری و پرورش داده می شوند متعلق به ۱۰ دسته هستند که شامل: گالیفرم ها<sup>۷</sup>، آنسری فرم ها<sup>۸</sup>، کلومببفرم ها<sup>۹</sup>، پاسری فرم ها<sup>۱۰</sup>، سیکونی فرم ها<sup>۱۱</sup>، پلکانی فرم ها<sup>۱۲</sup>، پستیناسی فرم ها<sup>۱۳</sup>، استروتیونی فرم ها<sup>۱۴</sup>، رهیفرم ها<sup>۱۵</sup>، و کاسواری فرم ها<sup>۱۶</sup> می باشند (کوکت و کول، ۲۰۰۹).



نگاره ۱-۲- اهلی شدن گونه های ماکیان (a) یک خروس از نژاد مرغ جنگلی قرمز (*Gallus gallus*). (b) یک مرغ تخمگذار که در مقبره توتان خامن در مصر در ۱۳۲۸ سال قبل از میلاد مسیح کشف شده است. (c) نقاشی های باستانی، روی تخته سنگی در جزیره واتول (*vatulele*، کشور فیجی). (d) مرغ جنگلی قرمز (که در زیر نشان داده شده) و چندین نژاد مرغ اهلی در بالا (e) یک توصیفی از غاز اهلی شده در مصر باستان (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

پراکاربردترین خانواده از پرندگان، خانواده فازیانیده<sup>۱۷</sup> هستند که در واقع گروهی از راسته گالی فرم ها می باشند که بسیار هم گسترش یافته اند (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

- 7 - Galliformes
- 8 - Anseriformes
- 9 - Columbiformes
- 10 - Puseriformes
- 11 - Ciconiiformes
- 12 Pelecani forms
- 13 Psittaci forms
- 14 Struthioni forms
- 15 Rhei forms
- 16 Casuarii forms
- 17 Phasianidae

## ۲-۲ - رده بندی واجداد وحشی مرغ

به لحاظ رده بندی مرغ از رده آوس (Aves)، زیر رده نئورنیتسه (Neornithes)، فوق راسته نئوگناته (Neognathae)، راسته گالیفرم (Galliformes)، خانواده فازیانیده (Phasianidae)، زیر خانواده فاسیانینه (Phasianinae)، جنس گالوس (Gallus) می باشد. مرغ اهلی از نسل مرغان جنگلی هستند که اکنون در یک منطقه هلالی شکل از پاکستان تا اندونزی که شامل هند، ایندوچین ( برمه، لائوس، تایلند، ویتنام، مالزی)، شمال چین و همچنین فیلیپین است ساکن شده اند. چهار گونه مرغ جنگلی شناخته شده عبارتند از مرغ جنگلی قرمز (G. gallus) نگاره ۱-۲ a, d و ۲-۲، مرغ جنگلی خاکستری (G. sonneratii)، مرغ جنگلی سیلون (G. lafayetti)، مرغ جنگلی سبز (G. varius). مرغ جنگلی قرمز خود به ۵ زیر گونه تقسیم می شود که این تقسیم بندی مبتنی بر توزیع جغرافیایی، تنوع تاج، طول و رنگ neck heckles در نرها است که شامل: کوچین چینی<sup>۱۸</sup> (G. g. gallus)، برمه ای<sup>۱۹</sup> (G. g. spadiceus)، تونکیناسه<sup>۲۰</sup> (G. g. jabouillei)، هندی (G. g. murghi) و جاوا (G. g. bankiva) می باشد.

محل زندگی طبیعی مرغ جنگلی قرمز متغیر است که شامل انواع جنگل های موجود در شمال شرق آسیا و حاشیه دشت ها، بیشه ها و بوته زارها می باشد. مرغ جنگلی گونه ای است با بالاترین قابلیت سازگاری که می تواند در بیشتر مناطقی که ۲۰۰۰ متر بالاتر از سطح دریایی باشد زنده بماند. اغلب مرغان جنگلی در جنگل های مرطوب، بوته زارها، دشت های بامبو یافت می شوند. هر چند که این گونه تحت تاثیر شکار مفرط قرار دارند (کوکت و کول، ۲۰۰۹).



نگاره ۲-۲ - یک خروس از نژاد مرغ جنگلی قرمز (G.g.gallus)، که در موزه داروین شهر مسکو روسیه به نمایش گذاشته شده است (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

<sup>18</sup> Cochinese

<sup>19</sup> Burmese

<sup>20</sup> Tonkinese

## ۲-۳- آیا منشاء اصلی مرغ، مونوفیلیتیک<sup>۲۱</sup>، پلی فیلیتیک<sup>۲۲</sup> یا بینابین<sup>۲۳</sup> است؟

نظرات مختلفی که بین جانورشناسان، متخصصین علوم طبیعی، علم ژنتیک و دیگر متخصصین وجود دارد، سبب شده تا علاقه زیادی در شناسایی هر چه بیشتر در بیولوژی گونه مرغ جنگلی و منشاء مرغ اهلی به وجود آید. مقایسه ۴ گونه جنس گالوس و نژاد های مرغ نشان می دهد که گالوس گالوس (مرغ جنگلی قرمز) در بیشتر صفات به مرغ شبیه است که این ممکن است مدرکی برای منشاء مونوفیلیتیک مرغ باشد. گروه دیگری از پژوهشگران که به تئوری پلی فیلیتیک معتقدند به این واقعیت اشاره دارند که بیشتر ویژگی های شناخته شده در مرغ ها در گالوس گالوس وجود ندارد اما در سایر گونه های وحشی و یا اجداد منقرض شده وجود دارد (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

برخی از پژوهشگران هم نظریه ای را معتقدند که بین نظریه های مونوفیلیتیک و پلی فیلیتیک می باشد. طوری که گالوس گالوس را جد اصلی اما سهم کوچکی از سایر گونه ها را نیز در اهلی شدن مرغ ها دخیل می دانند (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

آکیشی نونومیا<sup>۲۴</sup> و همکاران (۱۹۹۴-۱۹۹۶) بر مبنای مقایسه توالی های D-Loop دی ان ای میتوکندری (mtDNA)<sup>۲۵</sup> شرح دادند، که فقط یک زیر گونه گالوس گالوس گالوس تمام تنوع زیستی مرغان را شامل می شوند.

نیو<sup>۲۶</sup> و همکاران (2002) ۵۳۹ جفت باز اول ناحیه D-Loop، mtDNA را در ۶ نژاد مرغ بومی چین توالی یابی و آن ها را با توالی های ۴ گونه مرغ جنگلی موجود در بانک جهانی ژن مقایسه کردند. چهار گونه از جنس گالوس تفاوت معنی داری با دیگران داشتند و همچنین مرغ بومی چین بیشترین نزدیکی را با مرغ جنگلی قرمز در تایلند و نواحی نزدیک آن داشت که این نشان دهنده ی این موضوع بود که مرغ بومی اهلی، شاید از مرغ جنگلی قرمز در این نواحی منتج شده باشد. پیشنهاد شده است که دو زیر گونه تایلندی، گالوس گالوس گالوس (G. g. gallus) و گالوس گالوس اسپادیکوس (G. g. spadiceus) به علت تشابه با یکدیگر از یک زیر گونه از به دلیل این که همه ۵ زیر گونه گالوس گالوس (G.gallus) بررسی و مطالعه نشده بودند و فقط یک یا دو نماینده از هر رده مقایسه شدند، این یافته ها دلایل کاملی را برای نظریه فوق ارائه نمی کرد. از طرف دیگر افرادی که منشاء پلی فیلیتیک برای مرغان را مد نظر دارند هیچ مدرک باستان شناسی درباره ی اجداد منقرض شده، ارائه نکردند.

<sup>21</sup> Monophyletic

<sup>22</sup> Polyphyletic

<sup>23</sup> Intermediate

<sup>24</sup> Akishinomya

<sup>25</sup> Mitochondrial DNA

<sup>26</sup> Niu

به دلیل فقدان صفات مشابه در گالوس گالوس و مرغ، استدلال قطعی برای منشاء پلی‌فیلتیک وجود ندارد. گونه‌های حیوانات اهلی اغلب تنوع نژادی معنی‌داری در مقایسه با شکل‌های اجدادی شان دارند. یکی از استدلال‌های قوی در طرفداری از تئوری پلی‌فیلتیک، مشاهده فرزندان تولید شده با تولید بالا به وسیله یک گونه مرغ وحشی با گالوس گالوس و مرغان اهلی یا مرغ جنگلی قرمز است. هرچند که این موضوع در گله‌های آمیخته اغلب در نسل‌های دوم و تلاقی برگشتی به پایان می‌رسد (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

در مطالعات اخیر، نیشی بوری و همکاران (۲۰۰۵) مدارکی در سطوح مولکولی برای هیبریداسیون گونه‌های در جنس گالوس به جز گالوس واریوس تهیه کردند. آن‌ها کل mtDNA را تعیین توالی کردند. مطابق با آنالیز فیلوژنتیکی که بر اساس توالی‌های mtDNA صورت گرفته بود، آمیخته‌گری درون گونه‌ای بین مرغ جنگلی خاکستری با مرغ جنگلی قرمز و مرغ و بین مرغ جنگلی خاکستری و مرغ جنگلی سیلون (Ceylon Jungl) را مشاهده نمودند.

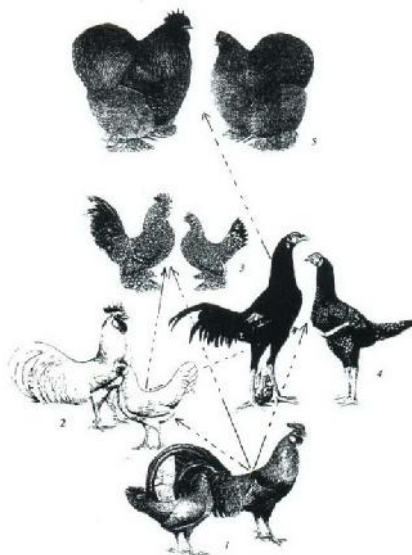
یک سئوالی که زیاد مطرح می‌شود این است که آیا این سه گونه گالوس واقعاً زیر گونه هستند که آزمایش از افراد بیشتری از هرگونه برای تأیید این فرضیه نیاز است. یک سؤال مهم دیگر این است که چه نژادهایی از مرغ بیشترین ارتباط نزدیک را با گالوس گالوس دارند و کدام مرغ بومی اهلی شده، قدیمی‌تر است؟ مطالعات جهت یافتن پاسخ برای این سوالات به دلایل آلودگی‌های احتمالی در جمعیت‌های وحشی با ژن‌های اهلی، استفاده از چندین مارکر مختلف، مطالعات روی دسته‌های متفاوت از نژادها، تنوع ژنتیکی درون نژادی مرغ، آمیخته‌گری‌های استفاده شده برای توسعه نژادها و استفاده از چندین روش آماری مختلف برای آنالیز داده پیچیده می‌باشد (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

## ۲-۴ - زمان پیدایش و تکامل اجداد مرغ:

داروین (۱۸۶۸) درباره مراکز واقعی منشاء مرغ مشکوک بود و اعتقاد داشت که همه نژاد‌های ما ممکن است از زادگان واریته هندی یا مالایی باشند. بعد از داروین نویسندگان متفاوتی، نواحی جغرافیایی مختلفی که شامل برمه، هندوستان، جنوب شرق آسیا، چین و تایلند بود را به عنوان مراکز پیدایش و منشاء مرغ بومی معرفی کردند. منشاء مرغان اهلی تاریخی تقریباً به ۸۰۰۰-۶۰۰۰ سال قبل از میلاد مسیح می‌رسد. شرف پیشنهاد کرد که اولین زمان اهلی شدن مرغ در جنوب شرق آسیا تقریباً ۶۰۰۰ سال قبل از میلاد مسیح پیش از این که در چین معرفی شود، اتفاق افتاده است (نگاره ۲-۱ c, b). مرغ ممکن است حدود ۲۵۰۰-۲۰۰۰ سال قبل از میلاد مسیح به طور جداگانه‌ای در روستای اینداس<sup>۲۷</sup> پاکستان اهلی و در سراسر آسیای جنوب شرقی پراکنده شده باشد. گسترش سریع مرغ، تخم مرغ و گوشت آن‌ها به عنوان یکی از مهمترین منابع پروتئین حیوانی چشم‌گیر است. مدارک معتبری وجود دارد، که مرغان موجود در آمریکا مربوط به زمان کشف این قاره توسط

<sup>27</sup> Indus

اسپانیایی‌ها است که به آنجا برده شده‌اند به طوری که سراسر اقیانوس آرام را طی نموده و به این قاره رسیدند. با وجود اینکه مرغ‌ها برای اهلی شدن در کمتر از ۱۰۰۰۰ سال است که مورد توجه قرار گرفتند اما میزان تنوع فنوتیپی ایجاد شده در طول زمان بسیار شگفت آور است (کوکت و کول، ۲۰۰۹).



نگار ۱-۳- شکل های مورفولوژیکی مرغ اهلی و مسیر تکامل از اجداد وحشی نژادهای (۱) گالوس گالوس (۲) تیپ تخمگذار (۳) تیپ تزئینی (۴) تیپ بازی (۵) تیپ گوشتی (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

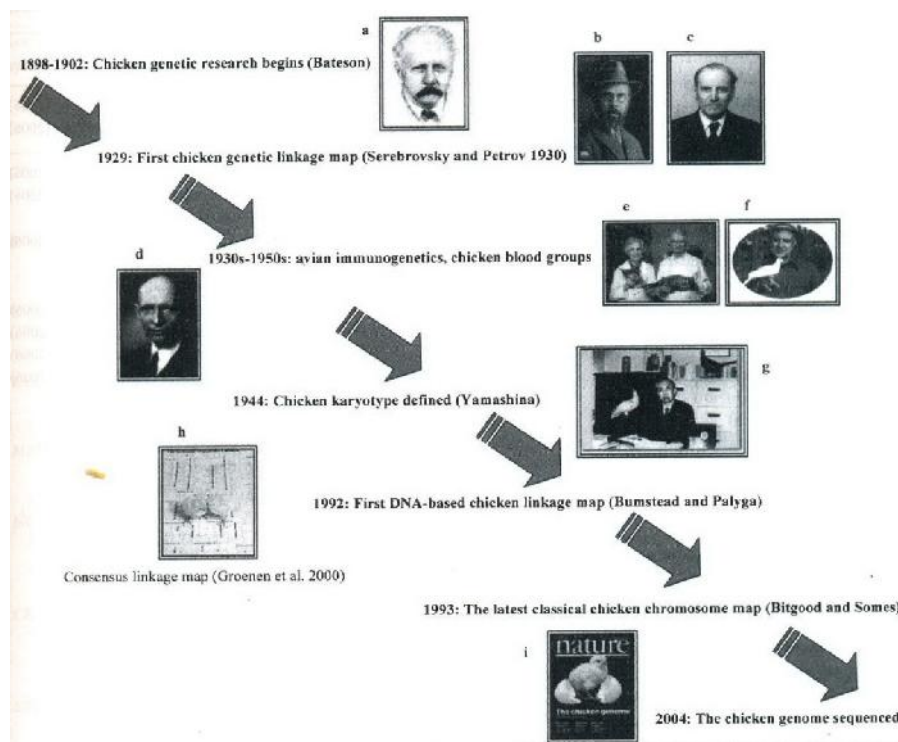
## ۲-۵- ژنتیک کلاسیک:

بررسی وراثت در مرغان بیش از یک قرن پیش شروع و منجر به توسعه و پیشرفت ژنتیک کلاسیک شده است (نگاره ۲-۴). ژن های اولیه تخصیص داده شده به یک کروموزوم مجزا وابسته به جنس بودند. در حدود اواسط قرن بیستم ایمینوزنتیک طیور شروع شد و سیتوزنتیک به عنوان یک شاخه از ژنتیک طیور در اوایل دهه ۱۹۶۰ ایجاد شد و به یک راه تحقیقی دیگر در زمینه توارث ماکیان تبدیل شد (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

پیشرفت های اخیر در زمینه های بیولوژی مولکولی، سیتوزنتیک و تکنولوژی های مربوط به DNA، ابزار های جدیدی را جهت نقشه یابی ژن مرغ و موضوعات مربوط به ژنومیکس آنها را سبب شده‌اند. در دهه ۱۹۹۰ ترکیب مولکولی مرغ و نقشه های سیتوزنتیک پیشرفت معنی داری پیدا کرد کاربرد کتابخانه کروموزوم مصنوعی باکتریایی، تهیه نقشه های فیزیکی و توالی یابی کل ژنوم چشم انداز جدیدی را در ژنومیکس مرغ فراهم نمود. ژنوم هاپلوئید مرغ در حدود  $10^9 \times 1/2$  جفت باز از

DNA است که روی ۳۸ جفت از کروموزوم های اتوزومی و همچنین کروموزوم های جنسی Z و W مرتب شدند(کوکت و کول، ۲۰۰۹).

اکثر کروموزوم های اتوزومی ، میکروکروموزوم های کوچکی هستند که برخلاف ماکروکروموزوم های بزرگ نمی توان آن ها را از طریق اندازه شناسایی کرد. این پیچیدگی ترکیب ژنوم در نقشه یابی ژن های مرغ و دسته بندی کروموزوم های آن ها ممانعت ایجاد کرده است(کوکت و کول، ۲۰۰۹).



نگاره ۲-۴- طرح کلی از تاریخ ژنتیک طیور. (a) در زمان کشف قوانین وراثت مندل (۱۹۰۰)، William Bateson، پدر ژنتیک مدرن ، با یک سری آزمایشاتی که روی مرغ انجام داد این پرنده اهلی را به عنوان یک مدل ژنتیک کلاسیک معرفی کرد. از سال ۱۹۳۰، اولین نقشه ژنتیکی مرغ توسط Serebrovsky (b) و Petrov (c) تهیه شد. از اواسط قرن گذشته ایمینوژنتیک ماکیان متولد شد و گروه های خونی توسط (d) L.Cole، Irwin، McGibbon، E.Briles، C.Briles، Miller، و دیگران کشف گردید در سال ۱۹۹۴، Yamashina (g)، کاربوتایپ مرغ را به طوری که ما اکنون آن را می شناسیم مشخص کرد. با ظهور و ورود ژنتیک مولکولی، اولین نقشه ژنتیکی ژنومیک (DNA-based)، در

بریتانیا در سال ۱۹۹۲ تهیه شد. در ادامه‌ی پیشرفت های نقشه های مولکولی در آمریکا و هلند، به تولید نقشه ژنتیکی دقیق در ۲۰۰۰ منجر شد، h (<http://www.ars.uasd.gov/is/graphics/photos/>), JASDimagegallery) در سال ۱۹۹۳ نقشه کروموزومی مرغ به روز رسانی شد در سال ۲۰۰۴. انتشار پیش نویس اولیه توالی طیور به عنوان یک کار برجسته در تاریخ طیور صورت گرفت (Macmillan Publisher Ltd:Nature,2004)(i, کوکت و کول، ۲۰۰۹).

## ۲-۶ - تاریخچه مطالعه میتوکندری

اولین شناخت از میتوکندری به عنوان یک اندامک درون سولی بیش از ۱۰۰ سال پیش توسط دانشمندی آلمانی به نام ریچارد آلمن در سال ۱۸۹۰ گزارش شد و بیوبلاست<sup>۲۸</sup> نام گرفت (نگاره ۲-۵). او تصور می کرد که این ارگان های شبیه باکتری موجودات ریز اولیه ای هستند که درون سلول ها زندگی می کنند. سپس بندها در سال ۱۸۹۷ اجزای اصلی آن را توصیف کرد. او در هنگام بررسی فرآیند اسپرماتوزوئز، اجسام رشته مانند درون سلولی را میتوکندری که ترکیبی است از دو واژه یونانی Mito به معنای رشته و Chondrion به معنای دانه نام نهاد (یوسفی، ۱۳۸۵). چون این اندامک اغلب به فرم رشته ای یا به صورت دانه های کوچک در سیتوپلاسم همه سلول های یوکاریوتی وجود دارد. از سال ۱۸۹۷ به بعد میتوکندری به طور گسترده مورد مطالعه قرار گرفت و به تدریج روش هایی برای جداسازی میتوکندری های سالم و دست نخورده ابداع شد. در سال ۱۹۴۹ کندی و لنینگر نشان دادند که در میتوکندری آنزیم های فسفوریلاسیون اکسیداتیو چرخه اسید سیتریک و اکسیداسیون اسیدهای چرب را انجام می دهند (مهدوی و همکاران، ۱۳۸۵). پیشرفت غیر منتظره زمانی اتفاق افتاد که ناس در سال ۱۹۶۳ وجود DNA در میتوکندری را توسط میکروسکوپ الکترونی نشان دادند.



نگاره ۲-۵ - میکروگراف الکترونی از میتوکندری (شرف، ۲۰۰۸).

## ۲-۷ - خواستگاه میتوکندری در سلول های یوکاریوتی

مطالعات بیوشیمیایی سال های اخیر و مشخص شدن شباهت های بین میتوکندری ها و باکتری ها، فرضیه ای را که سال ها قبل به وسیله سلول شناسان مطرح شده و به موجب آن میتوکندری دارای منشا باکتریایی فرض شده بود را تقویت

کرده است. بر مبنای این نظر برخی محققان معتقدند که در گذشته بسیار دور، جو زمین فاقد اکسیژن بوده و جاندارانی که می‌زیسته‌اند بی‌هوازی بوده‌اند. با گذشت زمان و ضمن واکنش‌های شیمیایی، جو زمین دارای اکسیژن شده و به تدریج برخی جانداران و به ویژه پروکاریوت‌ها که ساختمانی ساده‌تر داشته‌اند با استفاده از اکسیژن و حالت هوازی سازگار شده‌اند. برخی از سلول‌های یوکاریوتی برای امکان بقای خود، برخی از سلول‌های پروکاریوتی هوازی شده را به خدمت گرفته و از این همزیستی سلول‌های یوکاریوتی هوازی به وجود آمده‌اند. بنابراین نتیجه‌گیری شد که میتوکندری‌ها اجداد باکتریایی داشته‌اند. وجود شباهت‌های اساسی ساختمانی و رفتاری بین میتوکندری‌ها و باکتری‌ها از دلایل تایید کننده این نظر است. در عین حال تاکنون در بررسی‌های دیرین شناسی سنگواره‌های مشخصی از باکتری‌ها که آن‌ها را به عنوان اجداد میتوکندری‌ها مطرح می‌کنند، شناخته نشده است. از سوی دیگر میتوکندری‌ها قادر به بیوسنتز همه نوع پروتئین‌های مورد نیاز خود از جمله سیتوکروم اکسیداز نیستند، پس چگونه می‌توانسته‌اند در گذشته زندگی مستقلی داشته باشند. در پاسخ به این سوال نظر این است که وقتی در جو زمین اکسیژنی وجود نداشته است، نیازی هم به برخی ترکیبات کنونی از جمله سیتوکروم اکسیداز نبوده است. هم چنین شاید باکتری‌هایی که منشاء میتوکندری‌ها فرض می‌شوند، پس از همزیستی با سلول‌های یوکاریوتی و به اتکاء آن‌ها برخی از توانایی‌های خود را از دست داده‌اند (مجد، ۱۳۸۵).

## ۲-۱- شکل و اندازه میتوکندری و تغییرات آن‌ها

مطالعات روی سلول‌های زنده نشان داد که میتوکندری‌ها ساختمان‌های پویایی هستند که بطور مداوم شکل خود را تغییر داده و در داخل سیتوپلاسم سلول حرکت می‌کنند. شکل میتوکندری‌ها متغیر اما اغلب رشته‌ای یا دانه‌ای می‌باشند. میتوکندری‌ها در برخی مراحل عمل خود می‌توانند به شکل‌های دیگری نیز درآیند. به عنوان مثال یک میتوکندری طویل ممکن است در یک انتهای خود متورم شده و به صورتی شبیه گرز درآید (مثلاً در سلول‌های کبدی چند ساعت بعد از ورود غذا)، یا ممکن است میان تهی شده و شکلی شبیه راکت تنیس به خود بگیرد. گاهی میتوکندری‌ها حفره مانند شده و دارای بخش مرکزی روشنی می‌شود اما بعد از مدتی تمام این تغییرات به حالت اول برمی‌گردد (کوکت و کول، ۲۰۰۹).

اندازه میتوکندری‌ها نیز متغیر است و در بیشتر سلول‌ها ضخامت و طول آن‌ها به ترتیب ۵۰ میکرون و ۷ میکرون می‌باشد. اما متناسب با شرایط محیطی و نیز مرحله عمل سلول فرق خواهد کرد. در سلول‌هایی که هم نوع هستند یا دارای عمل مشترک می‌باشند دارای اندازه ثابت می‌باشند (یوسفی، ۱۳۸۵).



## ۲-۹- ساختمان میتوکندری

### ۲-۹-۱- غشای خارجی

غشاء خارجی صاف و بدون چین خوردگی است این غشاء حاوی پروتئینی است که کانال های بین غشایی ایجاد نموده و نسبت به ذرات ریز از جمله آب و یون ها نفوذپذیر است. هم چنین دارای تعداد زیادی پروتئین است که به انتقال آسان مولکول های بزرگ کمک می کنند. علاوه بر این در این غشاء پروتئین هایی وجود دارد که چربی ها را به مواد قابل استفاده در ماتریکس تبدیل می کنند.

### ۲-۹-۲- فضای بین غشایی

فاصله بین دو غشاء ۱۰ تا ۲۰ نانومتر است. این فضا شامل آنزیم هایی است که با مصرف ATP سایر نوکلئوتید ها را فسفره می کند.

### ۲-۹-۳- فضای داخلی

این غشاء حاوی ذرات بسیار ریزی موسوم به زیر واحد های غشای داخلی و ATP آز است. غشای داخلی چین خوردگی های پلیسه مانندی به نام کریستا دارد که باعث افزایش سطح آن می شود. این کار کمک می کند تا کار بیشتری در فضای کوچکتر انجام شود. این قسمت دارای پیچ و خم های زیادی است در این قسمت سه پروتئین اصلی وجود دارد:

۱- پروتئینی که واکنش های زنجیره تنفسی را انجام می دهد.

۲- یک کمپلکس آنزیمی بنام ATP سنتاز که ATP می سازد.

۳- پروتئین های انتقال دهنده که ورود و خروج مواد به ماتریکس را کنترل می کنند.

غشای داخلی حاوی پروتئین بیشتری بوده و خاصیت نفوذپذیری نداشته لذا انتقال از میان این غشاء نیاز به مکانیسم های انتقال فعال دارد.

### ۲-۹-۴- ماتریکس

ماتریکس میتوکندری گرانول های متراکمی به قطر ۳۰ تا ۵۰ نانومتر دارد. تمایل این گرانول ها به اسمیوم بیانگر این نکته است که جزء اصلی ساختمان آن ها از لیپید بوده و آنالیز بیوشیمیایی نشان می دهد که حاوی فسفولیپو پروتئین هستند. سیکل کربس در اینجا اتفاق می افتد بعلاوه چندین کپی از ژنوم (mtDNA)، ریبوزوم خاص میتوکندری، mRNA، tRNA و rRNA و آنزیم هایی که برای انجام فعالیت های میتوکندری ضروری اند در این بخش قرار دارند (مهدوی و همکاران، ۱۳۸۵)

## ۲-۱۰ - محل استقرار میتوکندری در سلول

میتوکندری‌ها اغلب در اطراف هسته دیده می‌شوند اما در شرایط غیر طبیعی (بیماری) در حواشی سیتوپلاسم نیز ظاهر می‌شوند. این پراکنش می‌تواند تحت تاثیر مقدار گلیکوژن و اسیدچرب قرار بگیرد. در طول میتوز، میتوکندری‌ها در مجاورت دوک جمع می‌شوند و وقتی تقسیم پایان می‌یابد در دو سلول دختر، پراکنش تقریباً یکسانی پیدا می‌کند. پراکنش میتوکندری‌ها را می‌توان بر حسب عمل آن‌ها از نظر تامین انرژی، مطرح کرد که میتوکندری‌ها در داخل سلول‌ها جابجا شده و خود را به جایی که نیاز به ATP بیشتر است، می‌رسانند. (یوسفی، ۱۳۸۵)

## ۲-۱۱ - تعداد میتوکندری در سلول

هر سلول شامل صدها تا هزاران میتوکندری است که در سیتوپلاسم سلول وجود دارد که مواد غذایی را از طریق فرآیند فسفریلاسیون اکسیداتیو<sup>۲۹</sup> به انرژی تبدیل می‌کند.

تشخیص تعداد میتوکندریایی یک سلول دشوار است. اما اغلب بر حسب نوع سلول و مرحله عمل سلول متفاوت می‌باشد. در یک سلول معمولی کبد بیشترین تعداد و در حدود ۱۰۰۰ تا ۱۶۰۰ میتوکندری وجود دارد که در اثر تحلیل رفتن سلول و نیز سرطانی شدن آن کاهش می‌یابد. در مقابل، تعداد میتوکندری در بافت لنفی خیلی کمتر است. هر هپاتوسیت حاوی بیش از هزار میتوکندری است. در سلول‌های گیاهی، کمتر از سلول‌های جانوری می‌باشد چون در سلول‌های گیاهی بسیاری از اعمال میتوکندری‌ها به وسیله کلروپلاست انجام می‌شود. به طور کلی کبد، تخمدان و ماهیچه، بافت‌های غنی از میتوکندری می‌باشند (چیزی و همکاران، ۲۰۰۰).

## ۲-۱۲ - نقش زیستی و فعالیت فیزیولوژیکی میتوکندری

با توجه به مجموعه ویژگی‌های ریخت‌شناسی، ساختاری، فراساختاری، سازمان مولکولی و ترکیب شیمیایی میتوکندری‌ها، می‌توان مهم‌ترین فعالیت‌های زیستی آن‌ها را به شرح ذیل مورد توجه قرار داد:

### ۲-۱۲-۱ - فسفریلاسیون اکسیداتیو (تنفس هوازی یا تنفس سلولی)

میتوکندری‌ها در سلول‌های یوکاریوتی امروزی نقش هوازی<sup>۳۰</sup> را برعهده دارند، که آخرین مرحله از تنفس سلولی است. در تنفس هوازی، میتوکندری با تجزیه قند پیرووات<sup>۳۱</sup> و تبدیل آن به دی‌اکسید کربن، بخش اصلی ATP مورد نیاز سلول یوکاریوتی را تولید می‌کند. وجود اکسیژن برای حیات سلول‌های یوکاریوتی بسیار مهم است، چون میتوکندری از اکسیژن بعنوان آخرین مولکول پذیرنده الکترون در زنجیره انتقال الکترون استفاده می‌کند و این انتقال الکترون در نهایت منجر به

<sup>29</sup> Oxidative Phosphorylation

<sup>30</sup> oxidative respiration

<sup>31</sup> pirovat

تولید ATP می شود. بر این اساس، میتوکندری در تمام سلول های یوکاریوتی وجود دارد، اما نه به تعداد یکسان، بعنوان مثال در سلول های بافت عضلانی و یا کبد، که نیاز به انرژی بیشتری دارند، میتوکندری بیشتری نسبت به سلول های بافت استخوانی که نیاز کمتری به انرژی دارند، وجود دارد (یوسفی، ۱۳۸۵).

#### ۲-۱۲-۲- متابولیسم اسید های چرب

##### ۲-۱۲-۲-۱- سنتز اسید های چرب

یکی از راه های تولید اسید چرب، سیستم میتوکندریایی می باشد که عکس اکسیداسیون یا تجزیه آن ها می باشد (یوسفی، ۱۳۸۵).

##### ۲-۱۲-۲-۲- دخالت میتوکندری در گوارش چربی ها

در هنگام گرسنگی، میتوکندری ها به طرف ذرات چربی حرکت کرده و روی ذرات چربی خم شده و آنزیم های میتوکندریایی شروع به هضم چربی و آزادسازی انرژی می کنند (یوسفی، ۱۳۸۵).

##### ۲-۱۲-۲-۳- ذخیره و تجمع مواد در میتوکندری ها

میتوکندری ها می توانند در اطاق داخلی خود مواد مختلف را انباشته کنند که این مواد عبارتند از ترکیبات آهن دار، چربی ها، پروتئین ها، کاتیون ها و آب. در اثر ذخیره این مواد، میتوکندری ها اغلب به حالت یک غشایی و شبیه باکتری های کوچک دیده می شوند و به تدریج، کریستال ها محو می شوند اما بعد از حذف این مواد، دوباره همه به حالت اول برمی گردند (یوسفی، ۱۳۸۵).

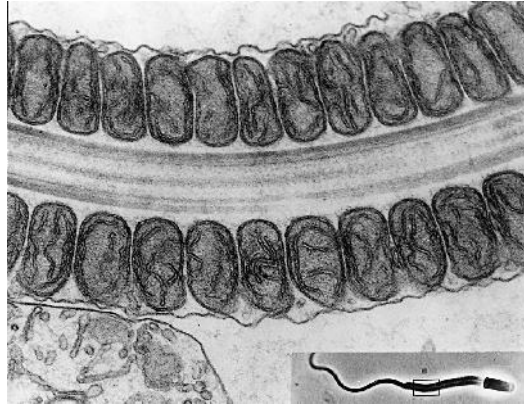
##### ۲-۱۲-۲-۴- سنتز پروتئین

تخمین زده شده که صد ها پروتئین در یک میتوکندری وجود دارد. این پروتئین ها در تعداد زیادی از واکنش های شیمیایی غیر از فسفریلاسیون اکسیداتیو شرکت می کنند مثلاً در بیوسنتز پیریمیدین ها، اسیدهای آمینه، نوکلئوتیدها، کوآنزیم های فولات، آهن، اوره و غیره شرکت می کنند (یوسفی، ۱۳۸۵).

#### ۲-۱۳- وراثت میتوکندریایی

در موجودات با تولید مثل جنسی میتوکندری منحصراً از مادر به ارث می رسد. میتوکندری موجود در اسپرم بعد از لقاح در فرایند تشکیل جنین از بین می رود. هم چنین بیشتر میتوکندری اسپرم در دم اسپرم قرار دارد که برای جلو راندن اسپرم استفاده می شود، بعضی مواقع دم در طول لقاح از بین می رود. مکانیسم دیگر برای توجیه توارث تک والدی DNA میتوکندریایی مکانیسم Dilution است. یک تخم شامل ۱۰۰۰۰۰ تا ۱۰۰۰۰۰۰ میتوکندری است در حالی که یک اسپرم

شامل فقط ۱۰ تا ۱۰۰ میتوکندری است. اما در هنگام لقاح میتوکندری اسپرم وارد تخمک نمی شود و این تنها هسته اسپرم است که وارد تخمک می شود در نتیجه DNA هسته زیگوت از هر دو والد است در حالی که DNA میتوکندریایی فقط از طرف مادر است (نگاره ۲-۶). البته توارث پدری در دروزوفیلا، موش و توراژ دو والدی هم در بعضی گونه ها مشاهده شده است (گراف، ۱۹۹۹).



نگاره ۲ - ۶ میتوکندری هایی که در طول دم اسپرم مرتب چیده شدند (شفلر ۲۰۰۸).

در توارث DNA میتوکندریایی تغییراتی در این مولکول می تواند صورت گیرد که این تغییرات حاصل ایجاد جهش در ساختار مولکول DNA هستند، نه این که حاصل ادغام مولکول DNA میتوکندریایی مادری و پدری باشند (گراف، ۱۹۹۹).

## ۲-۱۴- ژنوم میتوکندری

میتوکندری تنها اندامک درون سلولی است که خود دارای DNA می باشد. اگر چه بیشتر DNA ها در کروموزوم های هسته وجود دارند، اما در میتو کندری نیز مولکول DNA وجود دارد که این ماده وراثتی به DNA میتوکندریایی معروف است. ژنوم میتوکندری اغلب موجودات، حلقوی دو رشته ای است که در حالت طبیعی در سلول به صورت ابر کلاف<sup>۳۲</sup> وجود دارد (نگاره ۷-۲). گرچه اشکال خطی نیز در بعضی گونه ها یافت می شود (امتیازی، ۱۳۸۶).