

**شناسایی دو گونه همجای**  
**Mus macedonicus R&R 1983 & Mus musculus L.1766**  
**(Muridae , Rodentia)**

**جمشید درویش**

دانشکده علوم، دانشگاه فردوسی، مشهد، ایران

**چکیده**

در مآخذ مربوط به فون ایران فقط یک گونه از جنس Mus به نام موش خانگی *M. musculus* L. 1766 گزارش شده است. حال آنکه مطالعه ژنتیک بیوشیمیائی انجام شده در مورد ۱۸ جایگاه ژنی مربوط به موشهای منطقه قزوین به روش الکتروفورز افقی روی ژل نشاسته نشان میدهد که در این منطقه دوگونه زیستی همجا (Sympatric) وجود دارد: گونه موش خانگی معمولی *M. musculus* که بصورت همزیست با انسان در داخل شهر قزوین و گونه دیگر موش مقدونیه *M. macedonicus* که دور از محیط زیست انسان، در حاشیه جویبارهای روستای دستجرد قزوین (۳۶° ۱۵' عرض شمالی ۴۹° ۴۵' طول شرقی و ارتفاع ۱۳۱۰ متر از سطح دریا) یافت می شود.

*J. of Sci. Univ. Tehran, Vol 21 (1995), no 1, p.1-9*

**Presence of two sympatric species of *Mus musculus* L  
 1766 and *Mus macedonicus* R&R 1983 (Muridae. Rodentia)  
 in Qazvin region IRAN.**

**Jamshid Darvish**

*Dept. of Biology, Faculty of Science Ferdowsi University of Mashhad, Mashhad, Iran*

**Abstract**

The references which concern Iranian Fauna admit the presence of one species from genus *Mus* which is called *Mus musculus* L. 1766.

However our studies of Biochemical Genetics of some individual from Qazvin city and

Dastjerd village (Lat. 35° 15' N and Lon. 49° 45' E) which are based on the technique of starch Gel Electroforesis, Indicate that there are two species of Gnus Mus "Mus musculus Linnaeus 1766 and Mus macedonicus Petrov and Ruzic 1983 in sympatric at this region where M. macedonicus exist outdoors and M.musculus indoors.

## مقدمه

وجود گونه موش خانگی *Mus musculus* مورد تأیید کلیه محققین مربوط به فون ایران میباشد. لیکن از مدتها پیش به وجود موشی با دم کوتاهتر از سر و بدن که بصورت وحشی در نواحی جنوب غرب دریای خزر و شمال غربی ایران زندگی می کند در کتب و مقالات مربوط به فون ایران اشاره شده است. بعضی از محققین این موش را متعلق به گونه موش خانگی، زیر گونه *M.m.spicilegus* دانسته اند [1,2,3] بعضی دیگر آنرا متعلق به موش ابوتی *M.abbotti* [4] یا موش گنبدساز *M-spicilegus* زیرگونه *M.s. tataricus* دانسته اند. [5]

بنابراین بین مؤلفین مختلف در رابطه با موضع تاکسونومیکی موش دم کوتاه شمال غرب ایران اتفاق نظر وجود نداشته و مطالعات مورفولوژیک و بیومتریکی نتوانسته اند این مشکل را حل کنند. لذا به کمک مطالعات ژنتیکی نمونه ها با استفاده از روش الکتروفورز ژل نشاسته و مقایسه نتایج با داده های مربوط به سایر گونه ها این مشکل حل شده است.

## محل نمونه برداری :

تعداد ۴ نمونه موش خانگی دم بلند از داخل شهر قزوین و ۲ نمونه موش دم کوتاه از حاشیه روستای دستجرد واقع در جنوب قزوین به روش تله گذاری جمع آوری شده است.

## روش مطالعه :

با استفاده از روش الکتروفورز ژل نشاسته پروتئینهای آنزیمی و غیر آنزیمی از دیدگاه ژنتیک بیوشیمیایی جمعیتها بررسی شده است.

## اصول الکتروفورز

پروتئینها نتیجه ارتباط و ترکیب اسیدهای آمینه اند و قادرند در یک محلول اسیدی یا بازی یونیزه شوند. لذا بارکلی هر پروتئین

ناشی از بار اسیدهای آمینه باردار موجود در آن است که سبب می شود در یک میدان الکتریکی بر اساس وزن ملکولی شکل فضائی و بار الکتروفورتیک به سوی قطب مثبت یا منفی حرکت کنند.

این روش به ما امکان میدهد تا تغییرات موجود در بار الکتریکی پروتئینها را که محصول فعالیت ژنهای ساختاری هستند و دارای کنش آنزیمی یا غیر آنزیمی می باشند مطالعه کرده تغییرات حادث در ساختمان اولیه هر پروتئین را مشخص نمائیم و نهایتاً بر اساس آن میزان پولی مرفیسم آنزیمی و ژنتیکی موجود در یک جمعیت را برآورد کنیم.

همچنین اختلافات تاکسونومیکی بین نمونه های متعلق به گونه های متفاوت را نمایش دهیم. اکنون ۵۰ سال پس از آنکه مایر رده بندی نوین را پایه گذاری نموده ژنتیک بیوشیمیایی به کمک الکتروفورز توانسته مسئله گونه (مکانیزمهای گزینشی و گونه زائی) را از دیدگاهی کاملاً و اساساً جدید مورد مطالعه و بررسی قرار دهد.

## تهیه نمونه ها

### (a) تشریح :

موش را به کمک اتر بیهوش می کنیم سپس شکافی در ناحیه سینه جانور ایجاد می نمائیم و پس از مشخص شدن قلب آنرا باز نموده خون را در ظرف کوچکی که حاوی یک قطره هپارین ۰.۵٪ است می ریزیم و قدری بهم میزنیم تا منعقد نشود. سپس کلیه ها، قلب و کبد جانور را جدا نموده و در ۷۰°C نگهداری میکنیم و طول دم و سر و تنه جانور را اندازه میگیریم و بعداً مجموعه جانور را جدا نموده تمیز می کنیم.

### (b) تهیه پلاسما و همولیزا

خون بدست آمده از هر نمونه را جداگانه با حجم برابر محلول کلرورسدیم ۸/۵ در هزار رقیق می کنیم و در لوله سانتریفوژ میریزیم



۱۲ ساعت باید در محیط آزمایشگاه بماند.

### (b) قرار دادن نمونه‌ها

قبل از شروع الکتروفورز نمونه‌های پلاسما، همولیزا و هموژنارا از فریزر یا ازت مایع خارج می‌کنیم و قطعات کاغذ واتمن نمره ۳ که به ابعاد  $10 \times 4 \text{ mm}$  بریده شده به آنها آغشته می‌کنیم. سپس در یک طرف ژل نشاسته شکافی طولی ایجاد می‌کنیم و کاغذ واتمن متعلق به هر نمونه را از سمت چپ به ردیف در داخل آن قرار می‌دهیم البته نخستین نمونه متعلق به موش استاندارد / C57 BL 6j است. سپس در مسیر شکاف نمونه‌ها بوسیله اسپاتول مقداری بروموفنول (Bromophenol) ریخته می‌شود تا حداکثر سرعت حرکت مواد داخل ژل را در جریان عمل دستگاه الکتروفورز نشان دهد.

### (c) شروع بکار دستگاه

دو ظرف مکعب مستطیل انتخاب و بافر مربوط به سیستم الکتروفورز را در درون آنها می‌ریزیم (ضمیمه) سپس داخل ظروف مذکور الکتروود پلاتینی قرار می‌دهیم و قالب ژل را روی دو لبه ظروف الکتروود مطابق (شکل ۱) سوار می‌کنیم و به کمک اسفنج پارچه‌ای بین محلول بافر الکتروودها و لبه ژل ارتباط برقرار می‌کنیم. لازم به یادآوری است که نمونه‌ها در سمت قطب منفی دستگاه قرار می‌گیرند سپس الکتروودها به مبدل جریان وصل می‌شوند. در آغاز کار جریان  $120-100$  ولت و شدت جریان حدود  $70 \text{ MA}$  میباشد ولی تدریجاً ولتاژ به  $200$  ولت افزایش می‌یابد. برای جلوگیری از داغ شدن ژل روی آن صفحه شیشه‌ای گذاشته می‌شود و سپس تشتک حاوی یخ خرد شده روی آن گذاشته می‌شود و در زیر ژل نیز ظرف یخ گذاشته می‌شود. [6]

### رنگ‌آمیزی و ثبوت ژل

پس از آنکه نوار آبی رنگ بروموفنول به  $4$  سانتیمتری لبه مقابل ژل نشاسته رسید، مبدل برق را خاموش نموده قالب ژل را برمی‌داریم و سپس ژل را از داخل قالب درآورده روی صفحه برش قرار می‌دهیم و بوسیله اره پلاتین آنرا به لایه‌هایی به ضخامت  $2 \text{ mm}$  می‌بریم و هر لایه را در داخل ظرف رنگ‌آمیزی جداگانه قرار

سپس در سرعت  $3000$  دور در دقیقه به مدت  $10$  دقیقه در  $4^\circ \text{C}$  سانتریفوژ می‌کنیم. بدین صورت پلاسماي خون را که محلولی نسبتاً شفاف و بی‌رنگ است جدا می‌کنیم و آنرا بلافاصله در  $70^\circ \text{C}$  ذخیره می‌کنیم سپس قسمت رسوب شده در لوله سانتریفوژ را طی  $3$  مرحله متوالی در ده برابر حجم کلوروسدیم  $8/5$  در هزار با سرعت  $3000$  دور در دقیقه به مدت ده دقیقه شستشو می‌دهیم. پس از آخرین شستشو، گلبولها را باضافه نمودن یک حجم آب مقطر فاقد یون همولیز می‌کنیم و به کمک تلونن چربیهای موجود در همولیزا را از بین می‌بریم و آنرا با سرعت  $15000$  دور به مدت  $30$  دقیقه سانتریفوژ می‌کنیم تا همولیزای خالص بدست آید و آنرا در  $70^\circ \text{C}$  ذخیره می‌کنیم.

### (c) تهیه هموژنای اندامها:

اندامها را به طور جداگانه در داخل لوله سانتریفوژ قرار می‌دهیم، سپس بوسیله میله شیشه‌ای آنها را خرد می‌کنیم و اندام خرد شده را در محلول هموژنا ( $\text{Tris-EDTA} + \text{NADP} + \text{H}_2\text{O}$ ) با PH برابر  $6/8$  قرار می‌دهیم دو برابر حجم اندام خرد شده آب مقطر فاقد یون و  $1/2$  حجم آن تلونن اضافه می‌کنیم. سپس محلول حاصله را در  $3000$  دور در دقیقه برای مدت  $30$  دقیقه در دمای  $4^\circ \text{C}$  سانتریفوژ می‌کنیم و قسمت فوقانی را که مایع جدا نموده و در  $80^\circ \text{C}$  ذخیره می‌کنیم.

### سوار نمودن دستگاه الکتروفورز:

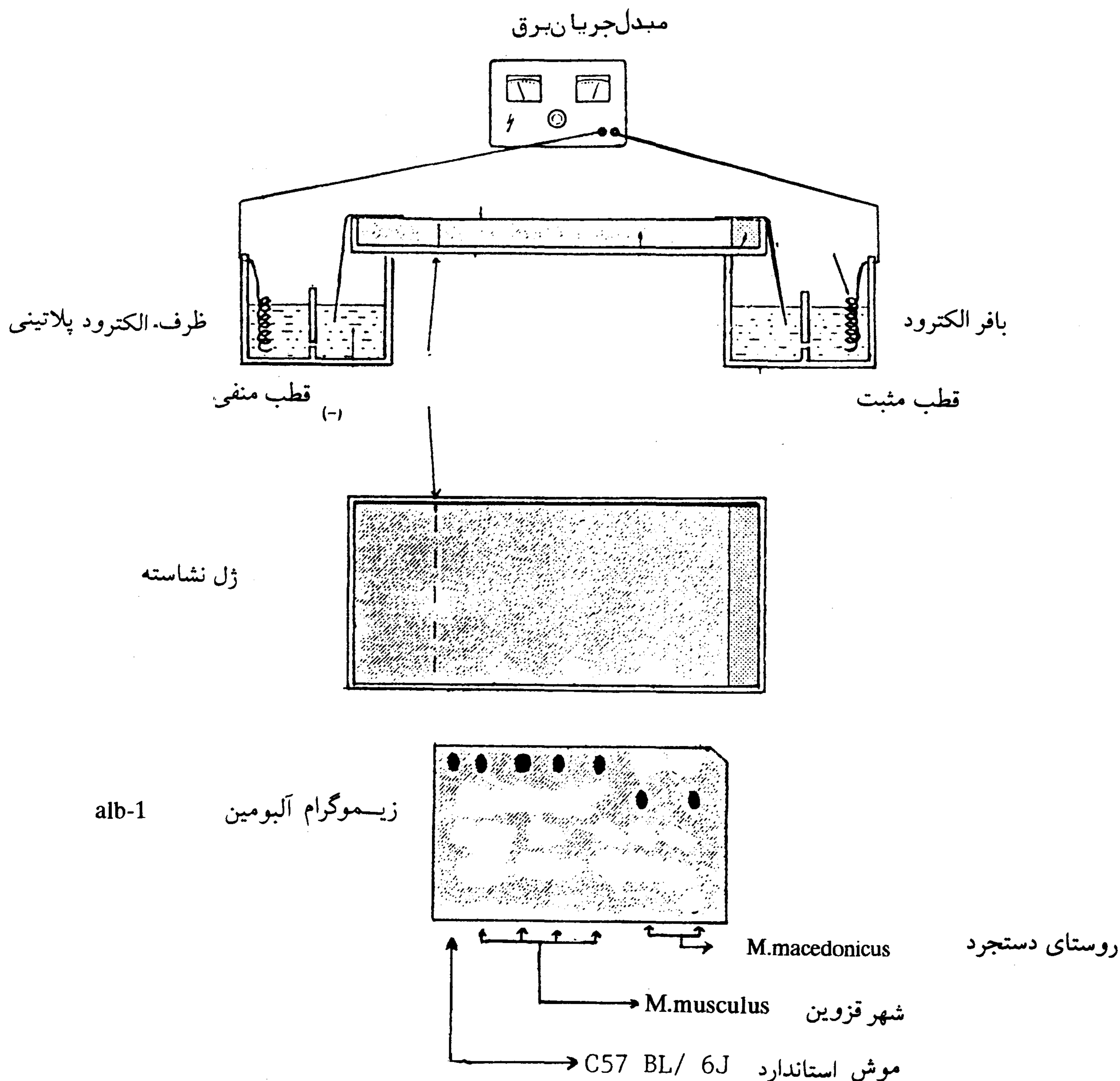
#### (a) تهیه ژل نشاسته:

نشاسته سبب زمینی بسندر و هوباین (Bender & Hubein) را به کمک روش مورتی (۱۹۷۵) هیدرولیز می‌کنیم. سپس  $48$  گرم نشاسته هیدرولیز شده در  $400 \text{ cc}$  بافر انتخاب شده (با توجه به نوع پروتئین مورد مطالعه) در ارلن ریخته، حرارت می‌دهیم تا آنکه به حالت ویسکوز درآید سپس هوای ژل را به کمک خرطوم آبی خارج می‌نمائیم و ژل حاصل را در قالب‌های پلاستیکی به ابعاد  $91 \times 21 \times 1$  سانتیمتر میریزیم و در هوای آزمایشگاه یا داخل یخچال قرار می‌دهیم تا سرد شود و روی آنرا بوسیله ورق پلاستیکی نازک می‌پوشانیم تا خشک نشود. ژل حداقل



رنگ آمیزی می‌کنیم. پس از ظاهر شدن الوزیم‌ها آنرا در محلول ثبوت (ضمیمه مقاله) قرار می‌دهیم. پس از مدتی ژل را با آب مقطر می‌شوئیم و زیموگرام را بر اساس مفاهیم مربوط به ژنتیک بیوشیمیائی مطالعه می‌کنیم [6].

می‌دهیم. بدین صورت ۳ الی ۴ برش قابل استفاده تهیه می‌شود که می‌تواند برای مطالعه ۳ الی ۴ نوع آنزیم یا پروتئین استفاده شود. برای رنگ آمیزی الوزیم‌ها و یا پروتئین‌ها (از قبیل آلبومین یا هموگلوبین) با استفاده از دستور مربوطه (ضمیمه مقاله) ژل را



شکل ۱: نمایش چگونگی سوار نمودن دستگاه الکتروفورز و زیموگرام آلبومین یک

$Alb^{98}$ ,  $Es-1^b$  آللهای مذکور دارای حالت مونومورف و معرف

جدائی تولید مثلی بین نمونه‌های روستای دستجرد و گونه

موش خانگی *M.musculus* [7] است. جایگاه ژنی  $Es-3$  دارای

حالت پلی مورف می‌باشد. (جدول ۱)

توضیح اینکه: اعداد و حروف معرف میزان حرکت الوزیمهای

## نتایج مطالعه الکتروفورزی

مطالعه ۱۸ جایگاه ژنی نشان می‌دهد که ۵ جایگاه ژنی در

موشهای دستجرد دارای آللهائی هستند که در موشهای شهر قزوین و

موش خانگی سایر مناطق جغرافیائی (*M.musculus*) یافت

نمی‌شود. این آللهای عبارتند از  $Es-2^{107}$ ,  $Es-3^{70}$ ,  $Es-12^{110}$

نمونه‌های مطالعه شده از قزوین و روستای دستجرد در مقایسه C 57 BL/ 6 J -, انتخاب شده است.  
 بامیزان حرکت الوزیمهای سویه خالص موش

جدول ۱- مقایسه اشکال الی جایگاههای ژنی مطالعه شده در موشهای شهر قزوین و روستای دستجرد

جایگاه ژنی Locus	مشخصات	نوع نمونه	سیستم بافر	M.musculus		M.macedonicus	
				اروپا	ایران	بلغارستان	ایران
				Bonhomme et al(1978)	شهر قزوین	Orsini(1983)	روستای دستجرد
1	alb-1	پلاسمای خون	LioH	100	100	98	98
2	Hbb	همولیزای خون	Tris-Hcl	s,d	s,d	d	d
3	Es-1	هموژنای خون	LioH	a	a,b	b	b
4	Es-2	"	LioH	100.98	100	107	107
5	Es-3	"	LioH	102	102	90-70	100 70
6	Es-12	همولیزای خون	LioH	90-100	-	110	110
7	Ldr-1	هموژنای کبد	Tris-citrate I	a,b	a,b	a,b	a
8	Adh	هموژنای کلیه	Phospat-citrate	100-35	100	35	35
9	Ldh-A	"	Tris-citrat II	100	100	100	100
10	Ldh-B	"	"	100	100	100	100
11	Idh-1	"	"	a,b	a,b	100	100
12	Idh-2	"	"	100	100	100	100
13	Mor-1	"	"	100	100	100	100
14	Mot-2	"	"	100	100/120	100	100
15	Got-1	"	"	100	100	100	100
16	Got-2	"	"	S,F	F	F	F
17	Gpd	"	"	100	100	-	-
18	Ipo	"	"	100,80	100	100	100

Alb-1 : آلمین  
 Hbb : هموگلوبین  
 Es - 1 : استراز ۱  
 Es - 2 : استراز ۲  
 Es - 3 : استراز ۳  
 Idh - B : کد کننده آنزیم لاکتات دزیدروژناز  
 Idh - 1 : ایزوسیترات دزیدروژناز ۱  
 Adh : الکل دزیدروژناز  
 Idh - 2 : ایزوسیترات دزیدروژناز ۲  
 Mor - 1 : مالات دزیدروژناز ۱  
 Got - 1 : گلو تامیک اوکسالواستیک ترانس آمیناز



Got - 2 : گلو تامیک اوکسالو استیک ترانس آمیناز

$\alpha$ -Gpd : آلفا گلسیرو فسفات دزیدروژناز

Ipo : ایندوفنول اکسیداز

Es -12 : استراز ۱۲

Ldr - 1 : جایگاه ژنی تنظیم کننده آنزیم لاکات دزیدروژناز

Ldh - A : قسمت کدکننده آنزیم لاکتات دزیدروژناز


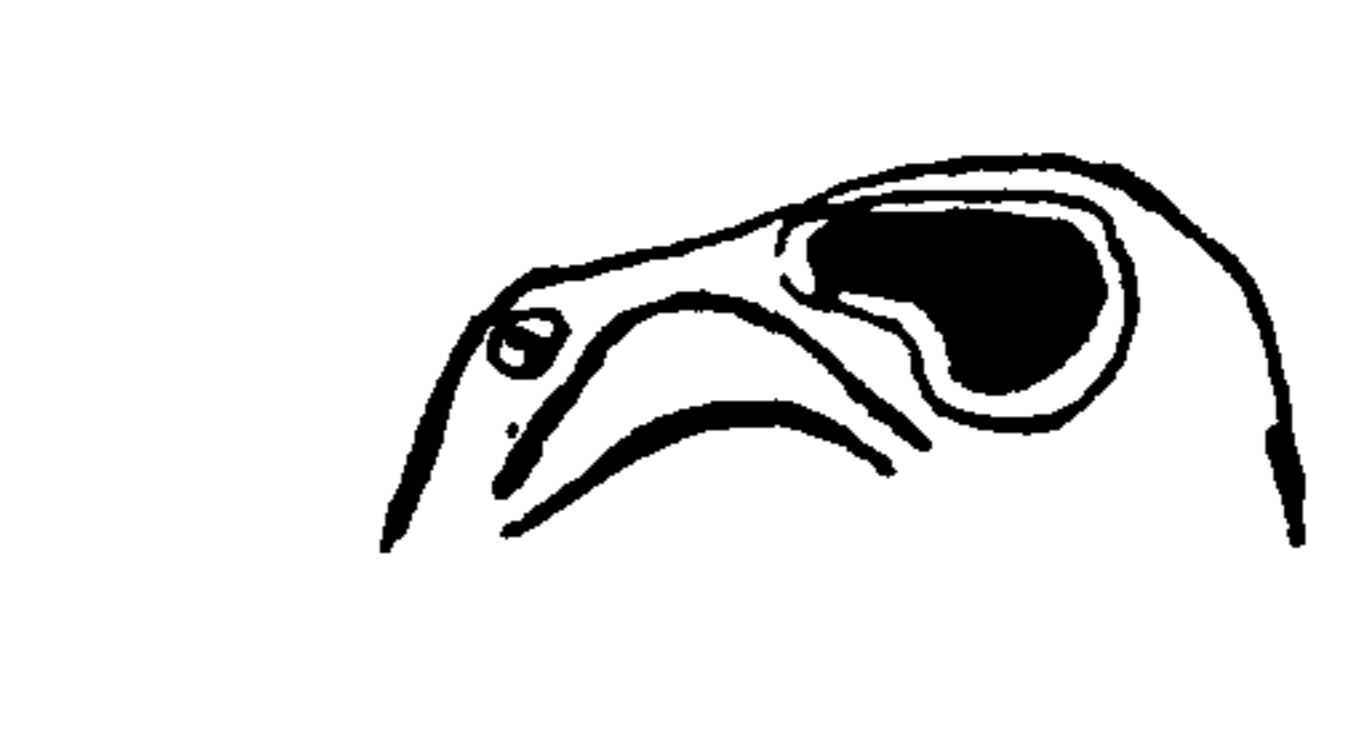
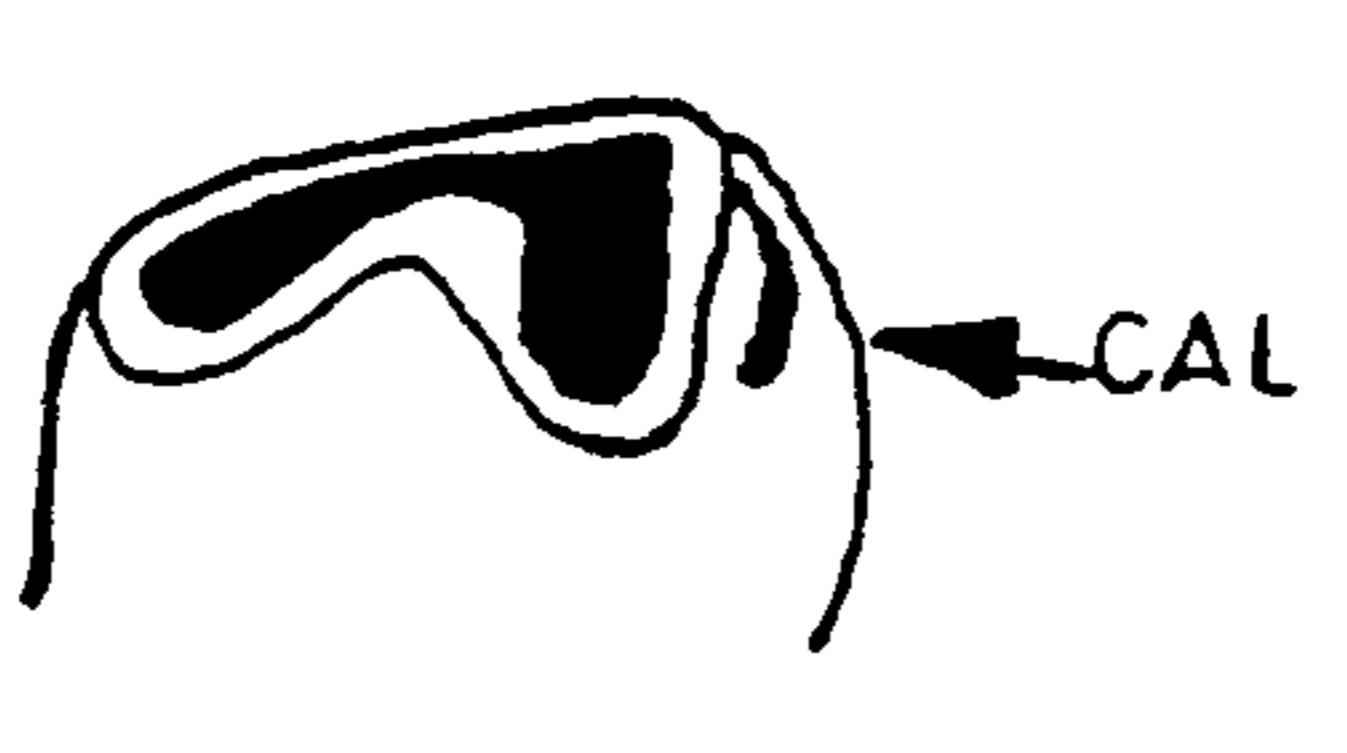

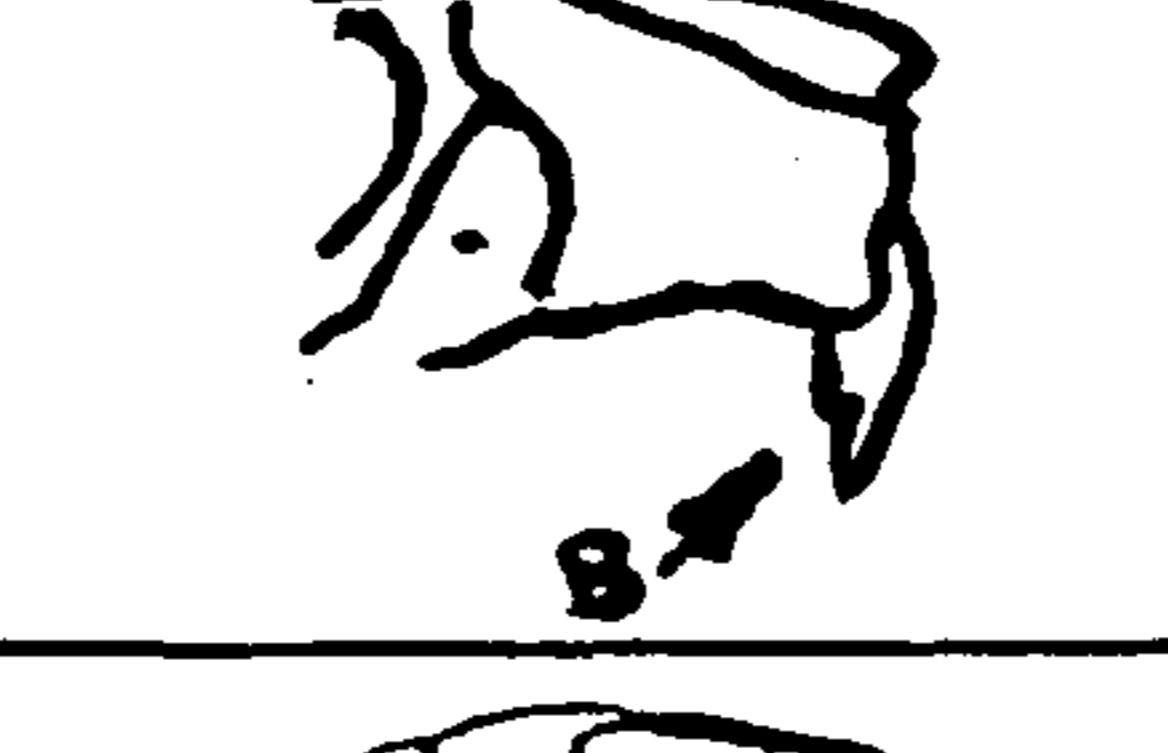
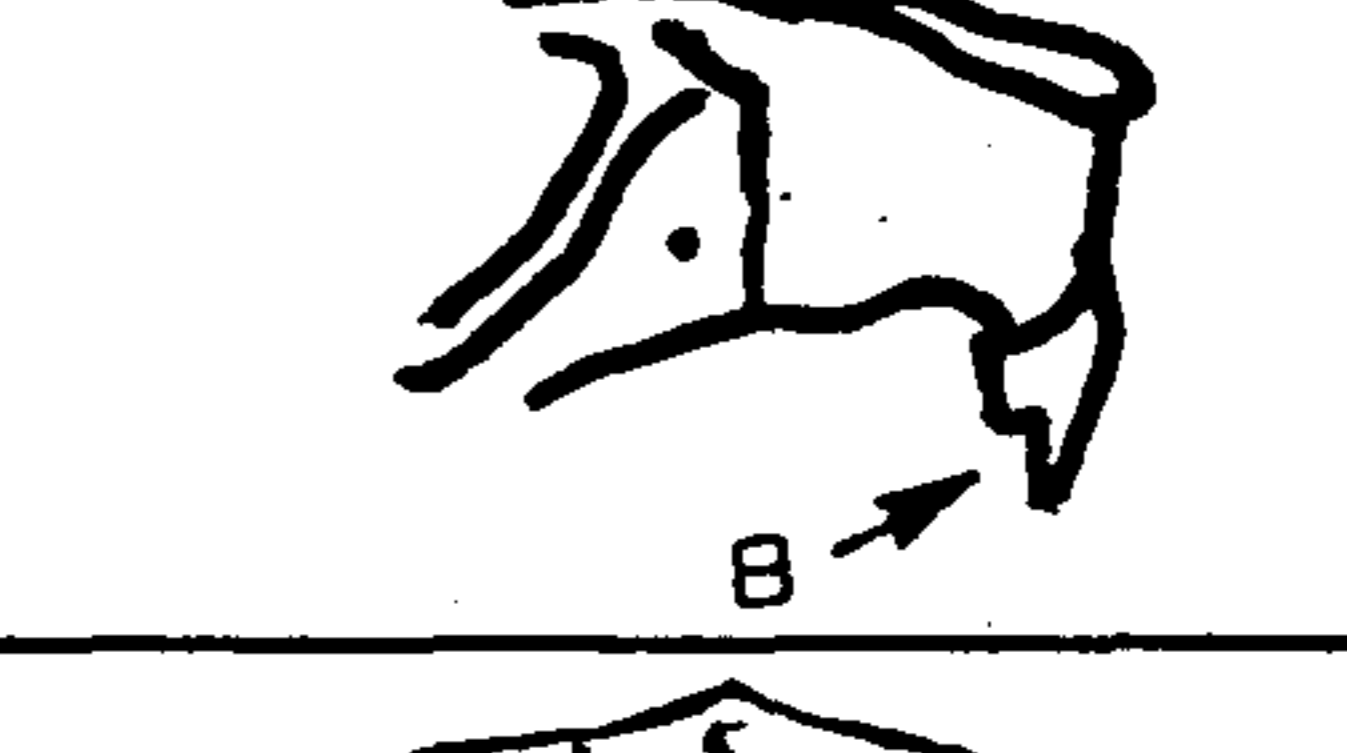

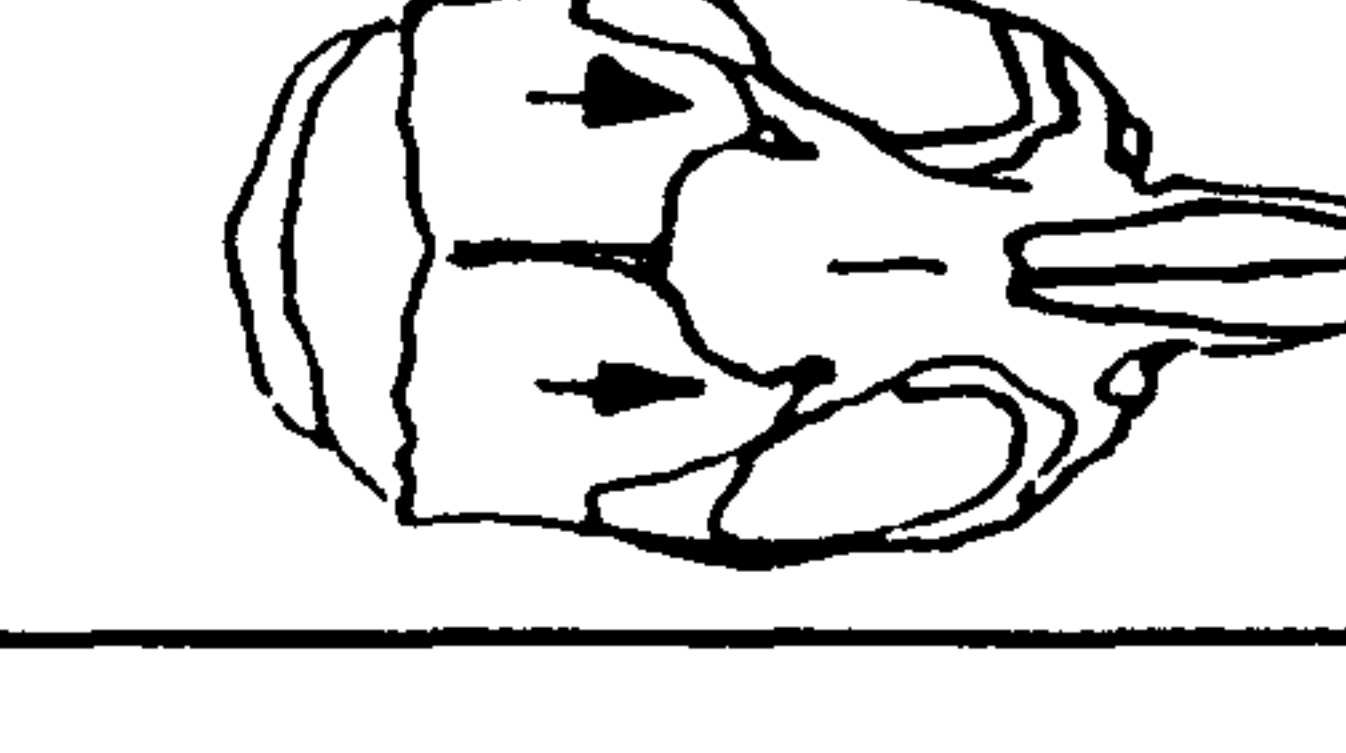
\* در مورد سیستمهای بافرژل، الکتروود و رنگ آمیزی به ضمیمه انتهای مقاله رجوع شود.

### مطالعه صفات مورفومتریک و مورفولوژیک

نمونه‌های مربوط به شهر قزوین دارای رنگ موهای پشت خاکستری روشن و موهای شکم سفید برفی است نسبت طول دم به سر و بدن  $(C = \frac{\text{طول دم}}{\text{طول سر و بدن}} \times 100)$  در آنها بین ۹۱٪ تا ۱۰۶٪ است.

نمونه‌های مربوط به روستای دستجرد دارای رنگ موهای پشت قهوه‌ای روشن و رنگ شکم سفید است. نسبت طول دم به

سر و بدن در آنها ۷۶٪ تا ۸۱٪ می‌باشد. همچنین این نمونه‌ها در مقایسه با موشهای شهر قزوین دارای دندان پیشین فوقانی با بریدگی داخلی کم عمق‌تر، بال شکمی استخوان آهیانه‌ای عمیق‌تر و مثلثی، صفحه ماضغهای عریض‌تر است و دومین دندان آسیای آرواره بالای آنها دارای برجستگی شماره ۳ کاملاً مشخص است و اثر برجستگی tE روی دومین دندان آسیای تحتانی دیده نمی‌شود (شکل ۲)

گونه	M.macedonicus	M.musculus
صفات ریختی	روستای دستجرد	شهر قزوین
اثر سومین برجستگی روی دومین دندان آسیای فوقانی		
اثر برجستگی قدامی لیبی (CAL) و برجستگی tE روی دومین دندان آسیای تحتانی		
صفحه شکمی کمان ماضغهای A بریدگی دندان پیش B		
بال شکمی استخوان آهیانه‌ای		

شکل ۲: نمایش اختلافات مورفولوژیک در ۴ نمونه متعلق به گونه M.musculus و دو نمونه متعلق به گونه M.macedonicus منطقه قزوین (صفات مورد نظر با پیکان نشان داده شده است)

به جمعیت‌هایی از این گونه گفته میشود که در یک منطقه جغرافیایی وجود دارند و با جمعیت‌های سایر مناطق از نظر بعضی صفات ریختی و مقیاسی و ظاهری اختلاف آماری دارند. بنابراین موش دم کوتاه و موش دم بلند منطقه قزوین نمی‌توانند زیر-گونه‌های یک گونه تلقی شوند، مگر آنکه آنها را مورفوتیپ‌های یک جمعیت به

### بحث و نتیجه گیری

سابقاً محققین موشهای دم کوتاه و دم بلند نواحی جنوب غربی دریای خزر را دو تیپ متفاوت از گونه موش خانگی دانسته و در زیر گونه‌های مختلف جای داده‌اند. حال آنکه این عمل با تعریف زیر-گونه مطابقت ندارد. زیرا زیر-گونه دارای مفهوم جغرافیایی است و



به هر یک از این دو نیاز به مطالعات ژنتیکی دارد. به همین سبب برای شناسائی موش دم کوتاه روستای دستجرد و همچنین اثبات جدائی آن از موش دم بلند شهر قزوین از روش الکتروفورز استفاده شده است. مقایسه داده‌های ژنتیکی موشهای منطقه قزوین با مشخصات الوزیمی گونه‌های مختلف جنس *Mus* نشان می‌دهد که موشهای خانگی شهر قزوین به گونه *M. musculus* و موشهای دم کوتاه روستای دستجرد متعلق به گونه موش مقدونیه *M. macedonicus* می‌باشند. [7,8,9,10,11,12]

بدین صورت اسامی زیر-گونه‌های *M. m. spicilegus*, *M. s. tataricus* در مورد موش دم کوتاه قزوین از درجه اعتبار ساقط می‌شود و مشخص می‌گردد که در منطقه قزوین گونه‌های *M. musculus* و *M. macedonicus* به صورت همجا زیست می‌کند ولی اکوتیپهای متفاوت دارند، زیرا موش خانگی همزیست با انسان است حال آنکه موش مقدونیه به صورت وحشی در نواحی دارای آب و هوای مدیترانه‌ای معتدل و نیمه خشک زندگی می‌کند و ظاهراً نواحی جنوب غربی دریای خزر محدود شرق دامنه پراکندگی آن محسوب می‌شود.

## References

- [1] Ellerman, J.R., Morrison, and Scott, T.C.S.; Checklist of Palaearctic and Indian mammals; London British Museum (1951) (Nat-Hist).
- [2] Misonne, X.; Analyse zoogeographique des Mammifères de l'Iran; Institut Royal des sciences Naturels de Belgique- Memoires (1959) Deuxième série, Fasc. 59.
- [3] Darviche, Dj., Benmehdi, F., Britton-Davidian, J. and Thaler L.; Données préliminaires sur la systématique Biochimique des genres *Mus* et *Apodemus* en Iran; *Mammalia*, 43 (1979) 427-429.
- [4] Marshall, J. T. and SAGE, R.D.; Taxonomy of the house mouse symp; *zool, Soc., London*, 477 (1981)

شمار آوریم. در این صورت هر دو متعلق به یک زیر-گونه خواهند بود. حال آنکه با توجه به تفاوت ژنتیکی و مورفولوژیکی موشهای شهر قزوین و روستای دستجرد بایست پذیرفت که این دو متعلق به دو گونه متفاوتند موش دم بلند شهر قزوین همانطور که قبلاً گفته شد متعلق به گونه موش خانگی *M. musculus* است ولی موش دم کوتاه روستای دستجرد متعلق به گونه دیگری است و همانطور که در پیشگفتار مقاله اشاره شد هر یک از محققین آنرا به گونه‌ای خاص نسبت داده‌اند. معهذاً موش دم کوتاه روستای دستجرد، متعلق به گونه *M. musculus* نبوده بلکه به یکی از گونه‌های *M. macedonicus* یا *M. spicilegus* تعلق دارد که هر دو دارای طول دم کوتاه‌تر از بدن هستند. از آنجا که موش گنبدساز یا *M. spicilegus* مربوط به نواحی شمالی اروپای مرکزی و شرقی و موش مقدونیه *M. macedonicus* مربوط به نواحی اروپای جنوب شرقی است. نظر به اینکه این دو گونه از نظر صفات ظاهری بهم شبیه هستند و در قسمتی از دامنه پراکندگی خود در اروپا (یونان، بلغارستان و رومانی) حالت همجا دارند، به عنوان دو گونه همزاد (Sibling species) شناخته می‌شوند و تشخیص افراد متعلق 12-25.

- [5] Marshall, T.; Systematics of the genus *Mus* Curr, top. top; in *Microbiol Immunol*, 127 (1986) 12-18.
- [6] Pasteur, N., Pasteur, G., Bonhomme, F. Catalan, and Britton-Davidian, J.; Manuel technique de génétique par électrophorèse des protéines; Lavoisier Tec-and Doc. Paris (1987)
- [7] Bonhomme, F., Britton-Davidian, J., Thaler, L. and Triantaphylidis, C.; SUR 1 existence en Europe de quatre groupes de souris (Genre *Mus* L) du rang espèce et semi-espèce, démontré par la génétique biochimique; *C. R. Acad. SC. Paris*, 287 (1978) Ser, D"631-633.



genre Mus en Europe central et orientale "1" Genetique; Z. saugetiekunde, 48; (1983) 78-85.

[9] Bonhomme, F., Catslan, J., Britton - Davidian, J., Chapman, V. M., Chapman, K., Moriwaki, K., Nevo, E. and Thaler, L.; Biochemical diversity and evolution in the genus Mus; Biochim, Genet, 22 (1984) 275-303.

[10] Orsini, PH., Benhomme, F., Britton - Davidian, J., Crose, H., Gerassimov, S. and L. Thaler Le complexe d'espèces du genre Mus en Europe centrale et orientale. II Critère d'identification, repartition et caracteristiques écologiques; Z.F. Saugetirkunde, 48

(1983) 86-96.

[11] Auffary, J.C., Tchernov, E. and Nevo, E.; Origin of the commensalism of the house (Mouse M.m domesticus) in relation to man; C.R.A cad Sc. Paris, 307 (1988) 517-522.

[12] Auffary, J.C., Tchernov, E., Bonhomme, F., Heth, G., Somson, S. and Nevo E.; Presence and ecological distribution of Mus musculus domesticus and Mus "spretoides" in Israel; Circum-Mediterranean vicariance in the genus Mus Z-Saugetierkunde, 55 (1990b) 1-10.

۳ - تریس - سیترات پیوسته I

بافر الکتروود:  $0.223M$  تریس،  $0.86M$  اسید سیتریک،  $PH=6/3$   
 تریس ۲۷g  
 اسید سیتریک  $H_2O$  ۱۸/۰۷g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

PH را توسط هیدروکسید سدیم 1M تنظیم نمائید.

توجه: زمان انجام الکتروفورز با ولتاژ ۱۷۰ حدود ۳ ساعت میباشد.

۴ - تریس - سیترات پیوسته II

بافر الکتروود:  $0.678M$  تریس،  $0.157M$  اسید ستریک،  $PH=8$   
 تریس ۲/۸۳g  
 اسید ستریک  $H_2O$  ۳۰g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

بافرزل:  $22/89 mM$  تریس،  $5/22 mM$  اسید ستریک،  $PH=8$

تریس ۲/۷۷g  
 اسید ستریک  $H_2O$  ۱/۱g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

توجه: زمان انجام الکتروفورز با ولتاژ ۱۰۰ حدود ۴ ساعت می باشد.

۵ - فسفات - سیترات

بافر الکتروود:  $0.214M$  فسفات پتاسیم،  $0.27M$  اسید سیتریک،  $PH=6/7$   
 فسفات پتاسیم بازیگ ۲۹/۱g  
 اسید سیتریک  $H_2O$  ۵/۷g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

بافرزل:  $6/07 mM$  فسفات پتاسیم،  $11/21 mM$  اسید سیتریک،  $PH=7$

هیدروکسید پتاسیم دی بازیگ ۱۰/۶g  
 اسید سیتریک -  $H_2O$  ۰/۲۵۴g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

ضمیمه

سیستمهای بافرزل و الکتروود

۱ - هیدروکسید لیتیم  $LiOH$

بافر الکتروود: محلول A  
 بافرزل: به نسبت ۱ به ۹ محلول A و B را مخلوط میکنیم.

محلول A:  $0.3M$  هیدروکسید لیتیم،  $0.10/9M$  اسید بوریک  $PH=8/1$

هیدروکسید لیتیم -  $H_2O$  ۲/۱g  
 اسید بوریک ۸۹/۱۱g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

محلول B:  $0.5M$  تریس،  $0.008M$  اسید سیتریک،  $PH=8/4$

تریس ۲/۶g  
 اسید سیتریک  $H_2O$  ۱/۶g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

توجه: زمان انجام الکتروفورز با ولتاژ ۲۵۰ حدود ۱/۵ ساعت یا تا زمانیکه خط بورات به اسفنج آند برسد.

۲ - تریس  $HCL$  ۱۰۰V ۳ ساعت،  $40C$

بافر الکتروود:  $0.3M$  بورات،  $PH=8/2$

اسید بوریک ۱۸/۵۵g  
 هیدروکسید سدیم ۲/۴g  
 آب مقطر فاقد یون ۱۰۰۰ml

بافرزل:  $0.1M$  تریس  $HCL$ ،  $PH=8/5$

تریس  $HCL$  ۱/۲۱g

PH را توسط اسد کلریدریک 1M تنظیم نمائید.

توجه: زمان انجام الکتروفورز با ولتاژ ۲۵۰ حدود ۱/۵ ساعت است.



vmg	PMS	fn5,1
	توجه: در دمای C ۳۷ نگهداری شود.	توجه: زمان انجام الکتروفورز با ولتاژ ۱۰۰ حدود ۵ ساعت است.
	۶ - ملات دزئیدروژناز Mor-1 , Mor-2	سیستمهای رنگ آمیزی پروتئینها
	تریس 0/2M-Hcl با PH=8 30 ml	۱ - پروتئین معمولی: آلبومین، هموگلوبین
5ml	اسید مالیک ۲/۰M	آبی کوماسی ۱۰g
10 mg	NAD +	متانول ۲۵۰ml
20 mg	NAD	آب فاقد یون ۲۵۰ml
20 mg	mg c12	اسید استیک ۱۰۰ml
20 mg	NBT	استرازاها: ES-12, ES-5, ES-3, ES-2, ES-1
5 mg	PMS	تریس ۴۹ ml PH=8 با 0/2 M-Hcl
	توجه: محلول در C ۳۷ نگهداری می شود.	الفانفتیل پروپیونات ۱٪ در استون ۱ml
	۷ - گلوتامات اکسالو استات ترانس آمیناز Got-1, Got-2	نمک فست بلو RR ۲۵mg
50ml	تریس Hcl ، 0/2 M PH=8	محلول: C ۳۷ نگهداری شود.
0/5 mg	پیریدوکسال-۵-فسفات	۳ - دزئیدروژنازها: LDR-1, LDH-B, LDH-A
200 mg	اسید اسپارتیکال	تریس ۲۰ml PH= 8ml با 2% M Hcl
100 mg	اسید ۳۳ کتوگلو تامیک	آب مقطر فاقد یون ۲۰ml
	فست بلو BB ۱۵۰mg	لاکتات لیتیم DL ۵٪ ۹ml
	۸ - گلسیروفسفات-دزئیدروژناز α - GPD	NAD + ۲۰mg
50ml	تریس Hcl 0/2 M ، PH=8	NBT ۲mg
50 mg	گلسیرو فسفات DL دی سوده	PMS ۸mg
۱ml	کلرومنیزیم ۰/۱ M	توجه: محلول در دمای C ۳۷ نگهداری شود.
۱ml	NAD +	۴ - الکل دزئیدروژناز: ADH-1
13 mg	NBT	تریس ۴۰ ml PH=8 با 0/2M-Hcl
40 mg	PMS	اتانول ۹۵٪ ۲ml
	توجه: در C ۳۷ نگهداری شود.	NAD + ۳۰mg
	۹ - ایندوفنول اکسیداز ITPO	NBT ۳۰mg
50ml	تریس Hcl - 0/2 M PH=8	PMS ۵ mg
15 mg	NBT	توجه: محلول در تاریکی نگهداری شود.
10 mg	PMS	ایزوسیترات دزئیدروژناز: ID-1 ID-2
	توجه: محلول برابر نور قرار گیرد.	تریس 0/2M-Hcl با 50 ml PH=8
	محلول ثبوت:	اسید ایزوسیتریک - DL تری سوده ۳ml ۰/۱M
یک قسمت	اسید استیک	کلرو منیزیم ۲۵٪ 0/2 ml
۴ قسمت	آب مقطر فاقد یون	NAD + ۱۰mg
۵ قسمت	متانول ۱۰۰٪	NBT ۵mg