

## بررسی کارایی روش (LAMP (Loop-mediated isothermal DNA amplification) در تشخیص سالمونلا

علی کرمی\*، ابوبکر مرادی، رحیم سروری، زینب احمدی

مرکز تحقیقات بیولوژی مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی بقیه اعج

تاریخ دریافت: 87/7/1

تاریخ پذیرش: 88/6/18

### چکیده

**مقدمه:** سالمونلاها از مهمترین باکتری های بیماری و عامل تیفوئید، باکتری می، آنتروکولیت و سالمونلوز است که از عفونت های مشترک انسان و حیوانات می باشد. بیماریهای ناشی از این عامل یک معضل بزرگ بهداشتی در جهان به خصوص در کشورهای در حال توسعه از جمله کشور ما می باشد. بنابراین تشخیص سریع، دقیق و به موقع آن برای جلوگیری از اپیدمی و عوارض مخرب این باکتری ضروری به نظر می رسد. برای تشخیص سالمونلا روش های مختلفی وجود دارد که می توان به روش کشت، Immunoassay، و روش های مولکولی PCR، Real-time PCR اشاره نمود. تمام این روش ها به زمان طولانی، تعداد زیاد باکتری در نمونه اولیه، تجهیزات گران قیمت آزمایشگاهی و به افراد متخصص در این زمینه نیاز دارند. هدف از این مطالعه بررسی کارایی روش نوین تشخیص مولکولی LAMP با روش PCR در تشخیص عامل عفونی سالمونلا تیفی می باشد.

**مواد و روش ها:** در این تحقیق روش PCR با روش LAMP جهت تشخیص 7 سویه سالمونلای مختلف مورد بررسی و مقایسه قرار گرفتند. ژنوم باکتری ها طبق روش استاندارد استخراج و با پرایمرهای اختصاصی در دستگاه PCR بر اساس برنامه چرخه حرارتی تشخیص داده شدند. و در مقایسه با آن مجموعه پرایمرهای اختصاصی به روش LAMP در یک دمای واحد در بلوک حرارتی ساخته شده در داخل کشور تکثیر و محصولات ایجاد شده در ژل الکتروفورز از طریق بررسی ایجاد کدورت به روش چشمی مورد تشخیص قرار گرفتند.

**یافته های پژوهش:** بررسی نتایج دو روش در تشخیص مولکولی سالمونلاها نشان داد که روش LAMP سریعتر، ارزان تر و اختصاصی تر است و به جای دستگاه گران قیمت PCR و برنامه چرخه حرارتی چند دمایی آن با استفاده از یک بلوک حرارتی بسیار ساده و ارزان ساخت داخل کشور و در یک دمای واحد 62 درجه سانتی گراد و همچنین با مشاهده کدورت حاصل از فرایند تکثیر ژن ها در روش جدید در مقایسه با روش الکتروفورز در بررسی محصولات PCR در زمان کوتاه تری به تشخیص اختصاصی این سالمونلا ها پرداخت.

**بحث و نتیجه گیری:** این روش می تواند جهت تشخیص مولکولی سریع، دقیق و ارزان با کاربرد گسترده در آزمایشگاه های تشخیصی و بخصوص تشخیص عوامل عفونی در آزمایشگاه های مناطق محروم و همچنین آزمایشگاه های سیار مورد استفاده قرار گیرد.

**واژه های کلیدی:** سالمونلا، تشخیص مولکولی، PCR، DNA، LAMP

\*نویسنده مسئول: مرکز تحقیقات بیولوژی مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی بقیه اعج

## مقدمه

مقاوم به حرارت تکثیر می یابد، (13). این روش دارای مزایای بسیاری است که به آن ها اشاره می نمایم: (1) LAMP قادر است DNA را با کارایی بالا تحت شرایط تک دمایی (Isothermal) تکثیر نماید و می توان تشخیص را با تعداد اندک DNA شروع نمود. LAMP حتی قادر است DNA را در کمتر از 6 کپی در مخلوط واکنش شناسایی نماید.

(2) محصولات واکنش مخلوطی از DNA های ساختار سنجاق سری با اندازه های متفاوت و ساختار گل کلم مانند با حلقه های متعدد می باشد که از انیلینگ بین توالی های معکوس تکراری از توالی هدف ایجاد می گردند، که حتی در زیر میکروسکوپ نوری به راحتی قابل مشاهده اند، و امکان تشخیص انتخابی را فراهم می نمایند.

(3) LAMP بسیار اختصاصی عمل می کند زیرا با 4 پرایمر قادر است که 6 ناحیه ژنی از توالی هدف را در آغاز واکنش و 4 ناحیه را در طی واکنش LAMP مورد شناسایی قرار دهد.

(4) روش LAMP ساده و انجام آن آسان است، و تنها نیاز به پرایمر، DNA پلی مزاز و مخلوط واکنش دارد و نیازی به ترمو سایکلر ندارد و واکنش در حمام آب گرم یا بلوک های حرارتی قابل انجام است. (13)

(5) به وسیله ترکیب با نسخه برداری معکوس LAMP قادر است توالی های RNA را با کارایی بالا تکثیر نماید. (13)

(6) امکان آشکارسازی نتیجه نهایی واکنش بر اساس کدر شدن محیط عمل واکنش است که با چشم یا دستگاه قابل مشاهده است. (14)

(7) نیاز به واسرشت نمودن DNA اولیه و حتی نیاز به استخراج DNA اولیه از برخی نمونه های بیولوژیک (مانند محیط کشت مایع) نمی باشد. (15-17)

پر واضح است که LAMP نیز همانند سایر روش ها دارای محدودیت هایی در طراحی پیچیده پرایمر است که البته آشنایان با بیوانفورماتیک قادر به انجام آن هستند، (18). در این تحقیق دو روش PCR و LAMP برای

سالمونلاها دسته بزرگی از باسیل های گرم منفی اند که اندازه آن ها به طول 1 تا 3 و عرض 0/5 تا 0/8 میکرون می باشد. (4-1)

بیماری ناشی از سالمونلا دارای سه حالت اصلی شامل تب روده ای (تیفوئید)، باکتری می و آنتروکولیت می باشد و هر یک می تواند باعث بروز عوارض متعددی از قبیل تب، سردرد، کندی ضربان قلب، استفراق، اسهال، ازدیاد حجم کبد و طحال، تورم کیسه صفرا، زخم و ضایعات مفصلی گردد. (5-7)

از این رو تشخیص به موقع و درست این باکتری در مواد غذایی و افراد مشکوک به آلودگی ضروری به نظر می رسد. روش های تشخیصی فعلی شناسای این باکتری شامل روش کشت و تایید بیوشیمیایی نیاز به سه تا چهار روز زمان دارند، (8). روش های ایمونولوژیک و مولکولی نیز استفاده می شود اما هنوز مشکلات بسیاری در رابطه با حساسیت و اختصاصی بودن این روش ها وجود دارد. (9)

روش PCR روشی سریع و حساس است که دارای مزایای بسیاری است اما دارای محدودیت هایی نیز می باشد مانند چرخه های حرارتی زیاد، استفاده از دستگاه ترموسایکلر گران قیمت و روش های آشکار سازی و تشخیص محصول و به همین دلیل امکان استفاده در آزمایشگاه های صحرایی و سیار را ندارد. (10-12)

روش جدید تکثیر هم دمایی DNA وابسته به حلقه LAMP روشی ساده با کارایی بالا است که فاقد این محدودیت هاست. این روش توسط نوتومی و همکاران در سال 2000 معرفی گردید، در این روش DNA به طور اختصاصی و با کارایی و سرعت بالا در شرایط تک دمایی (Isothermal) تکثیر می یابد.

در این روش از 4 پرایمر (دو پرایمر داخلی و دو پرایمر خارجی) استفاده می گردد، که در مجموع 6 ناحیه ژنی از DNA هدف را مورد شناسایی قرار می دهد و ناحیه هدف طی فرایندی دنباله دار و با تشکیل نواحی سنجاق سری در دمای 60-65 درجه سانتی گراد و با استفاده از یک آنزیم DNA پلی مزاز

تشخیص سالمونلا بررسی گردید و نشان داده شد که روش LAMP نسبت به PCR آسان تر، سریع تر و دقیق تر است.

### مواد و روش‌ها

در این تحقیق از 7 سویه مختلف سالمونلا که اسامی آن‌ها ذیلاً بیان شده استفاده گردیده است که از آزمایشگاه رفرانس وزارت بهداشت تهیه شده‌اند.

Salmonella typhi (1)

Salmonella paratyphi A (2)

Salmonella paratyphi B (3)

Salmonella paratyphi C (4)

Salmonella enteritidis (5)

Salmonella infantis (6)

Salmonella havani (7)

سایر مواد مورد نیاز از شرکت سیناژن تهیه گردید. بلوک حرارتی بسیار ساده استفاده شده

در این تحقیق ساخت داخل کشور می باشد. روش آماده‌سازی نمونه‌ها: از هر یک از نمونه‌های فوق به میزان 50 میکرولیتر برداشته و در 1/5 سی سی محیط کشت مایع LB کشت داده شدند و به مدت 24 ساعت در گرم خانه 37 درجه سانتی گراد قرار گرفتند، و بعد از گذشت این زمان تمام آن‌ها رشد کردند و آماده استخراج ژنوم شدند.

DNA سالمونلاهای کشت داده شده به روش استاندارد فنل کلروفرم (19,20) استخراج شده و سپس وجود ژنوم آن‌ها بر روی ژل آگاروز 1 درصد تأیید گردید.

قبل از اقدام به انجام تست LAMP جهت تأیید ژنوم سالمونلا از روش PCR متداول از پرایم‌رهای زیر و روش بهینه سازی شده PCR جهت تشخیص مولکولی سالمونلا که توسط کرمی و همکاران انجام شده بود استفاده گردید. (21-23)

جدول 1. توالی پرایمرهای استفاده شده برای واکنش PCR

serial	primer	sequence	Size(bp)	Size of PCR product(bp)
1	ST3	5'-CTTGCTATGGAAGACATAACGAACC-3'	25	258
2	ST4	5'-CGTCTCCCATCAAAAGCTCCATAGA-3'	24	
3	ST12	5'-GTATTGTTGATTAATGAGATCCG-3'	23	373
4	ST13	5'-ATATTACGCACGGAAACACGTT-3'	22	

آزمایش و مقادیر مواد استفاده شده به شرح زیر است (جدول 2 و 3):

در آزمایش PCR برای تکثیر قطعات مورد نظر، مشخصات

جدول 2. پروفایل حرارتی مورد استفاده برای تست

Tempature	Time	Cycle
94 c°	1 min	1
94 c°	30 Sec	30
57 c°	1 min	30
72 c°	1 min	30
72 c°	5min	1

جدول 3. مقادیر مورد استفاده برای انجام تست PCR

material	Amount( $\mu$ l)
primer Forward	0.5
primer Reverse	0.5
Buffer 10X PCR	2.5
dNTPs	0.5
Mgcl2	0.5
Taq	0.5
DNApolymerase	
DNA	1
D2W	14
Total Volume	20

ژنوم‌های استخراج شده فوق‌الذکر به روش اِپتی مایز شده فوق به وسیله PCR تکثیر شدند. تست *LAMP*: پرایمرهای مناسب ژن *inv A* که در تمام سالمونلاها حفاظت شده است، انتخاب و تهیه شد که توالی آن‌ها مطابق جدول 4 می‌باشد.

جدول 4. لیست توالی پرایمرهای استفاده شده در تست LAMP

primer	Type	Lenght	Sequence
FIP	Forward-inner (50-F1C-TTTT-F2-30)	46nt(F1C, 22nt; F2, 20nt)	5'-GACGGCTGGTACTGATCGATAGTTTTTCAACGTTTCCTGCGG -3'
BIP	Backward-inner (50-B1C-AAAA-B2-30)	45nt(B1C, 21nt; B2, 20nt)	5'-CCGGTGAAATTATCGCCACACAAAACCCACCGCCAGG -3'
F3	Forward outer	22nt	5'-GGCGATATTGGTGTATGGGG -3'
B3	Backward outer	20nt	5'-AACGATAAACTGGACCACGG -3'

تمام فاکتورهای مؤثر در واکنش LAMP بهینه‌سازی شد تا تکثیر قطعه مورد نظر به خوبی انجام شود. بعد از اعمال تمام فاکتورهای مؤثر میزان مواد واکنش *LAMP* به شرح زیر می‌باشند (جدول 5 و 6):

جدول 5. میزان مواد استفاده شده در تست LAMP

material	Amount( $\mu$ l)	concentration
D2W	11.5	-
Buffer 10X	2.5	0.2 mM
Betain	2	0.4 mM
dNTPs	0.5	0.2 mM
Bst	0.5	8 Unit
DNApolymerase		
Primer FIP	2	0.9 pm
Primer BIP	2	0.9 pm
Primer F3	0.5	0.2 pm
Primer B3	0.5	0.2 pm
DNA	3	-
Volume	25	

جدول 6. سیکل حرارتی جهت انجام تست LAMP

Temperture	Time	cycle
65c	45 min	1
82c	10 min	2

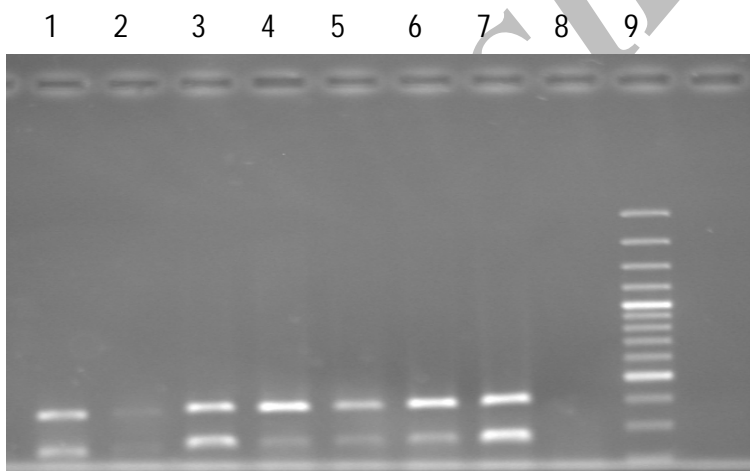
کسب بهترین نتیجه عوامل مختلف موثر در فرایند تکثیر مانند میزان مواد مختلف و شرایط حرارتی بهینه سازی های مختلفی صورت گرفت.

نمونه ژنوم استخراج شده سالمونلا را بر طبق روش بهینه سازی شده LAMP تکثیر شدند. سپس محصول روی ژل آگارز 2 درصد الکتروفورز بررسی شد. برای

### یافته‌های پژوهش

ژنوم سالمونلاهای مختلف بررسی شده آزمایش LAMP صورت گرفت.

بعد از انجام تست PCR و تأیید قطعات مورد انتظار از



شکل 1. الکتروفورز نمونه های تست PCR جهت تایید ژنوم سالمونلا

1- سالمونلا تیپیفی 2- سالمونلا اینترتیدیسی 3- سالمونلا پاراتیفی A 4- سالمونلا تیپیفی B 5- سالمونلا تیپیفی C 6- سالمونلا havani 7- سالمونلا Infantis 8- کنترل منفی 9- وزن مولکولی (100bp-200bp - 500bp (پررنگ ترند)

واکنش LAMP شامل 30، 45 و 60 دقیقه که در زمان 30 دقیقه هیچ محصولی تولید نشد. در 45 دقیقه محصول اندکی تولید شد و در 60 دقیقه میزان محصولات به حداکثر رسید،

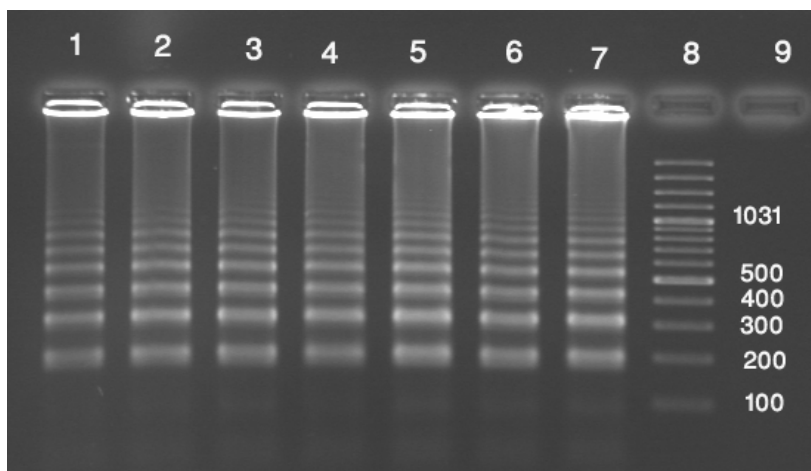
بنابراین مشخص گردید که واکنش LAMP را در 65 درجه سانتی گراد به مدت 60 دقیقه ایتی بهترین نتیجه را می دهد ولی تجربه نشان داد که در صورت ادامه واکنش به مدت 10 دقیقه در 82 درجه سانتی گراد، نتایج بهتر خواهد بود و این نتایج با تحقیق Maeda et al. (2005) و Li et al. (2007) (24,25) مطابقت دارد. با به کارگیری هر یک از

آزمایش LAMP صورت گرفت همچنان که در شکل 2 دیده می شود در الکتروفورز باندهای متعدد نردبانی شکلی که اندازه آن ها از 241bp به بالا می باشد مشاهده می شوند که از مشخصات بارز این روش است و انجام واکنش اختصاصی از این طریق مشخص می شود. در کنترل منفی که فاقد DNA الگو است هیچ باندی قابل رؤیت نیست.

انجام بهینه سازی ها مشخص نمود که بهترین نتیجه در دمای 65 درجه سانتی گراد است زیرا در این دما میزان تکثیر DNA افزایش می یابد، بهینه سازی زمان واکنش مشخص نمود که از زمان های مختلف

بنابراین برای انجام واکنش وجود هر دو جفت پرایمر الزامی است.

پرایمرهای (FIP, BIP, F3 & B3) به طور مجزا یا جفت و حتی استفاده از 3 پرایمر هیچ محصولی تولید نشد،



شکل 3. الکتروفورز نمونه‌ها تست LAMP جهت تایید ژنوم سالمونلا

1-ژنوم باکتری سالمونلا تیفی 2-ژنوم باکتری سالمونلا اینترتیدیس 3-ژنوم باکتری سالمونلا پاراتیفی A 4-ژنوم باکتری سالمونلا تیفی B 5-ژنوم باکتری سالمونلا تیفی C 6-ژنوم باکتری سالمونلا havani 7-ژنوم باکتری سالمونلا Infantica 8-وزن مولکولی ( 100 bp- 200 bp- 300 bp- 400 bp- 500 bp) (پرنک ترند) 9-کنترل منفی

در مقایسه LAMP و PCR (شکل 1 و 3) در LAMP تنها ژن *invA* در از اندازه‌های متفاوت از 241bp به بالا تکثیر می یابد ولی در PCR برای هر جفت پرایمر تنها یک باند مشاهده می گردد. برای پرایمرهای S3 و S4 باند 258bp و پرایمرهای S12 و S13 باند 373bp مشاهده می شود. در LAMP پرایمرهای طراحی شده تنها قادر به تکثیر ژن *invA* هستند و با این پرایمرها تنها قادر به تشخیص سالمونلا می باشیم. از نظر حساسیت در تشخیص LAMP نسبت به PCR 10 برابر حساستر است. (25)

**بحث و نتیجه گیری**

روش های متداول تشخیص سالمونلا نیازمند زمان طولانی است که فاقد کارایی لازم جهت تشخیص سریع این باکتری می باشد، (19). از روش PCR معمولی جهت تشخیص، شناسایی و تفکیک سالمونلا از سایر انتروباکتریاسه ها استفاده شده است.

روش LAMP روش تشخیصی سریع تر و مقرون به صرفه تری است، (12). محققین جهت تشخیص مولکولی سالمونلا تیفی پرایمرهای مختلفی را بر اساس ردیف ژن های شناخته شده، *invA*, *invB*, *fiC-a*, *fiC-dT*, *tyv*, *prt*-*int*

مهم مسؤل تهاجم باکتری به سلول های اپیتلیال است. در این تحقیق با بهینه سازی های انجام شده در طی واکنش LAMP زمان نهایی تشخیص نسبت به PCR بسیار کوتاه گردید، جهت انجام این کار فاکتورهای مؤثر در واکنش از قبیل آنزیم، dNTP، پرایمرها، بتائین، DNA الگو و زمان انجام واکنش بهینه سازی شدند که نسبت به تلاش هایی که جهت کوتاه نمودن زمان تشخیص باکتری های بیماری زا از جمله سالمونلا که با دستگاه های متداول PCR صورت گرفته است قابل توجه می باشد.

قابل انجام است امکان آشکارسازی نتیجه نهایی واکنش بر اساس کدر شدن محیط عمل واکنش که به واسطه آزاد شدن پیرو فسفات از dNTP ها و ترکیب آن ها با یون های منیزیم در حین واکنش ایجاد می گردد، و امکان آنالیز نتایج را آسان می نماید که این مورد در بین تمام روش های مولکولی تکثیر DNA بی نظیر است.

مقایسه نتایج این تحقیق با تحقیقات مشابه نشان داد که استفاده از پرایمرهایی که بر اساس ژن *invA* (invasion protein) هستند کارایی بالایی در تشخیص سالمونلا به روش LAMP دارند، زیرا این ژن از ژن های

### References

- 1-Zahraei-sallehi T. Salmonella. Tehran University Publication 1986. p. 86. (Persian)
- 2-Collier L, Balows A, Sussman M. Topley and Wilson's microbiology and microbial infections. 9th ed. London, Edward Arnold, 1998. Vol. 2. p. 1969-97.
- 3-Soltani MJ, Shahhosseiny MH, Shahbazzadeh D. Selective amplification of *prt*, *tyv* and *inv A* genes by multiplex PCR for rapid detection of salmonella typhi. J Iranian Biomedical 2005; 9:135-8.
- 4-Guthrie KR. Salmonella. Boca Rotan Ann Arbor London 1991. 23-40.
- 5-Abhyankar A. Salmonellosis and its laboratory diagnosis[online].(cited 2002). Available from: [URL:http://bacteriology.Htrn.www.Geoities.Com/avinash/abhyankar](http://bacteriology.Htrn.www.Geoities.Com/avinash/abhyankar)
- 6-Watson PM, Paulin AP. Characterization of intestinal invasion by salmonella typhimurium and salmonella dublin and effect of a mutation in the *invH* gene. Infect Immun 1995; 63: 2743-54.
- 7-Bell c, Kyriakides A. Salmonella, a practical approach to the organism and its control in food. Blackwell Science. 2000.p. 1-25.
- 8-Moore P. Replicating success. J Nature 2005; 435: 235-8.
- 9-Hoorfar P, Radstro M. Automated nuclease PCR assay for identification of Salmonella enterica. J Cli Microbiology 2000: 3429-35.
- 10-Morel G, Raccurt M. PCR in situ light and electron I microscopy 2005; 5.OI.E. Manual of standards for diagnosis tests and vaccines 1992.p.408-25.
- 11-Figueroa-Bossi N, Bossi L. Inducible prophages contribute to salmonella virulence in mice.J Mol Microbiology 1999; 33: 167-76.
- 12-Ashwani K, Vineet Aa, Anu B, Sher A. Detection of Salmonella typhi by polymerase chain reaction: implications in diagnosis of typhoid fever Infection. J Genetics and Evolution 2002; 2: 107-10.
- 13-Notomi T, Okayama H, Masubuchi H, Yonekawa T. Loop-mediated isothermal amplification of DNA. J Nuc Acids Res 2000; 28: 63.
- 14-Mori Y, Magamine K, Tomita N, Notomi T. Detection of loop-mediated isothermal amplification by turbidity derived from magnesium pyrophosphate formation. Biochem Biophys Res Commun 2001; 289: 150-4.
- 15-Kaneko H, Kawana T, Fukushima E, Suzutani T. Tolerance of loop-mediated isothermal amplification to a culture medium and biological substances. J Biochem Biophys Methods 2007; 70: 499-501.
- 16-Nagamine K, Watanabe K, Ohtsuka K, Notomi T. Loop-mediated isothermal amplification reaction using a non-denatured template. J Clin Chem 2001; 47: 1742-3.
- 17-Mori Y, Hirano T, Notomi T. Sequence specific visual detection of LAMP reactions

by addition of cationic polymers. *J BMC Biotechnol* 2007; 6: 1-10.

18-Demidov VV. A new use for old stuff: DNA hairpins in DNA amplification. *J TRENDS in Biotechnol*, 2002; 20: 189-90.

19-Kochl S, Niedersttter H, Parson W. DNA extraction and quantitation of forensic samples using the phenol-chloroform method and real-time PCR. *J Methods Mol Biol* 2005; 297: 13-30.

20-Boom R, Sol CJ, Salimans MM, Jansen CL, Wertheim van, Dillen PM. Rapid and simple method for purification of nucleic acids. *J Clin Microbiol* 1990; 28: 495-503.

21-Karami A, Ahmadi Z, Safiri Z. [Rapid detection of typhoid agent with multiplex PCR bases of *tyv*, *invA*, *prt* genes and comparing of isolated sequence from Iran with gene bank sequence]. *J Kaosar Med* 2006; 11: 1-12. (Persian)

22-Karami A, Ranjbar R, Ahmad Z, Safari Z. [Rapid detection of different serovares

of *Salmonell antrica* by multiplex PCR]. *Iranian J Pub Health* 2007; 36: 38-42. (persian)

23-Karami A, Morrovati S, Ahmadi Z, safari Z, khalilpour A. [Development of an ultra rapid and simple multiplex polymerase chain reaction technique for detection of *salmpnella typhi*]. *Sci Med J* 2006; 27: 1134-8. (persian)

24-Maeda H, Kokeyuchi S, Fujimoto C, Tanimoto. Detection of periodontal pathogen *Porphyromonas gingivalis* by loop-mediated isothermal amplification method. *FEMS Immuno and Med Microbiology* 2005; 43: 233-9.

25-Wang Li, Lei Shi, Alam MJ, Geng y, Lin Li. Specific and rapid detection of foodborne *Salmonella* by loop-mediated isothermal amplification method. *Food Research International* 2007; 10: 1016.



## Evaluation of LAMP (Loop-mediated isothermal DNA amplification) for Molecular Detection of Salmonella

Karami A\*, Moradi A, Sorouri R, Ahmadi Z

(Received: 22 Sep, 2008

Accepted: 7 Sep, 2009)

### Abstract

**Introduction:** Salmonella Bacterium is not only a causative factor of typhoid fever, enterocolitis, and salmonellosis, but it is also a zoonotic infection. This bacterium is a major health problem throughout the world, and is especially prevalent in developing countries. Therefore, rapid diagnosis of salmonella can prevent its outbreak. Different techniques are used for the diagnosis of Salmonella bacteria, such as; culture, biochemical, serological, ELISA, Widal, immunofluorescence and molecular methods like PCR and Real time PCR, all of which are difficult, time-consuming, and expensive. Thus, our study was designed to evaluate the LAMP (Loop-mediated isothermal DNA amplification method) for detection of salmonella bacteria.

**Materials & Methods:** In this study, we examined 7 different strains of salmonella. The DNA was extracted by standard methods and amplified with specific primers by PCR and set of primers for LAMP in single temperature in very simple thermal block made in Iran. The amplified products were detected by gel electrophoresis and LAMP products were visualized by their turbidity with naked eye.

**Findings:** Conventional PCR method for detection of Salmonella needs standard thermocycler and takes 3 hours, but using LAMP method, we were able to amplify and detect salmonella in simple thermoblock, taking much less time. After optimization of the process, it was, soon, possible to detect and identify Salmonella typhi bacteria within 90 minutes. This method is also 10 times more sensitive than that of the PCR.

**Discussion & Conclusion:** According to the results, comparing LAMP method for detection and identification of Salmonella with conventional PCR, we have been able to determine the simplicity, speed and the superior sensitivity of the LAMP method. This Method is more simple, faster and cheaper. Non-dependence of cycle's temperature and thermo-cycling and replacement with one thermo block which is very simple, inexpensive and made inside the country, can be considered another advantage of the LAMP method.

**Key Words:** Salmonella, molecular detection, PCR, DN, LAMP