## (19)中华人民共和国国家知识产权局



## (12)发明专利申请



(10)申请公布号 CN 110317793 A (43)申请公布日 2019.10.11

(21)申请号 201910565092.0

C12R 1/92(2006.01)

(22)申请日 2019.06.27

(83)生物保藏信息

CCTCC NO:M 2019300 2019.04.26 CCTCC NO:M 2019301 2019.04.26

(71)申请人 华中农业大学

地址 430070 湖北省武汉市洪山区狮子山 街1号

(72)发明人 李锦铨 刘坤 周洋 杨甜

(74)专利代理机构 武汉宇晨专利事务所 42001 代理人 龚莹莹

(51) Int.CI.

C12N 7/00(2006.01)

**A23L** 5/20(2016.01)

**A23C** 7/04(2006.01)

权利要求书1页 说明书10页 序列表3页 附图5页

#### (54)发明名称

一种主效成分为噬菌体LPEE17和LPEK22的 混合制剂及应用

#### (57)摘要

本发明涉及食品安全领域,具体公开了一种主效成分为噬菌体LPEE17和LPEK22的混合制剂及应用。本发明提供了两株大肠杆菌噬菌体LPEE17和LPEK22,均为烈性噬菌体,都可以裂解具有耐药性的大肠杆菌,其中LPEE17能够裂解大肠杆菌0157:H7,LPEK22既可以裂解大肠杆菌0157:H7,也可以裂解鼠伤寒和肠炎两种血清型的沙门氏菌。本发明中比较了LPEE17和LPEK22在牛奶和火腿肠这两种食品中单独和混合条件下对大肠杆菌EDL933的抑菌效果,其中混合噬菌体在食品中具有更好的抑菌效果,且具有显著的协同作用。

- 1.一种噬菌体混合制剂,包括噬菌体LPEE17和噬菌体LPEK22,所述的噬菌体LPEE17的保藏编号为CCTCC NO:M 2019300,噬菌体LPEK22的保藏编号为CCTCC NO:M 2019301。
  - 2.权利要求1所述的噬菌体混合制剂在制备大肠杆菌抑菌剂中的应用。
  - 3.权利要求1所述的噬菌体混合制剂在制备沙门氏菌抑菌剂中的应用。
  - 4.权利要求1所述的噬菌体混合制剂在制备大肠杆菌和沙门氏菌抑菌剂中的应用。
  - 5.根据权利要求2或3或4中的应用,所述的抑菌剂用于食品。

## 一种主效成分为噬菌体LPEE17和LPEK22的混合制剂及应用

#### 技术领域

[0001] 本发明涉及食品安全领域,具体涉及一种主效成分为噬菌体LPEE17和LPEK22的混合制剂及应用,特别是在控制食品中大肠杆菌0157:H7和沙门氏菌中的应用。

### 背景技术

[0002] 大肠杆菌 (Escherichia coli) 常存在于温血动物 (也称为恒温动物) 的肠道和粪 便中,其中部分大肠杆菌是致病性的,对食品安全具有较大的威胁。如大肠杆菌0157:H7,是 一种常见的食源性病原菌,可以感染人类引起腹泻和出血性结肠炎等临床症状,在能引起 人类患病的大肠杆菌中属于最常见的一种血清型。沙门氏菌(Salmonella)也是食品中常见 的食源性病原菌,主要来源于家畜和野生动物的肠道以及动物源、植物源食品,可以通过畜 肉、禽肉、蛋类、奶类及其制品等动物性食品媒介进行传播,引起人类感染患病,人们感染沙 门氏菌后最常引起急性胃肠炎等疾病。近年来,耐药性问题加重了由细菌引起的疾病的预 防和治疗难度,给全球公共健康和社会经济带来负担,引发了世界各国和地区的广泛关注 和担忧。食源性致病菌是食品生产链中的关键危害因素之一,而抗菌药物的不正确使用和 滥用则会导致食源性致病菌产生耐药性,具有耐药性的这些食源性病原菌会随着食品生产 链进行传播,这样不仅提高了食品安全防控的难度,更增加了食源性致病菌对食品安全的 危害程度。基于大肠杆菌和沙门氏菌对我国食品安全的威胁程度以及防控难度的不断加 深,寻找一种更加合适的生物防控技术用于控制食品链中的大肠杆菌和沙门氏菌是很有必 要的。噬菌体是一种侵染细菌的病毒,大量的研究表明,噬菌体可以用于食品的中的生物防 控,具有很好的发展前景。由于单一的噬菌体在应用时具有局限性,比如容易引起细菌产生 抗性等,而混合噬菌体可以克服单一的噬菌体在应用时的缺点,因此,混合噬菌体的研究是 当前噬菌体应用的一个发展趋势。

#### 发明内容

[0003] 本发明的目的是在于,针对大肠杆菌0157:H7和沙门氏菌引起的食品安全事件,提供了一种噬菌体混合制剂,包括噬菌体LPEE17和噬菌体LPEK22,噬菌体LPEE17的保藏编号为CCTCC NO:M 2019300,噬菌体LPEK22的保藏编号为CCTCC NO:M 2019301。

[0004] 本发明的另一个目的是提供了一种噬菌体混合制剂的应用,该混合制剂可用于制备大肠杆菌和/或沙门氏菌的抑菌剂。

[0005] 为了达到上述目的,本发明采取以下技术措施:

[0006] 申请人从湖北省武汉市环境中筛选出两株大肠杆菌,分别为噬菌体LPEE17和噬菌体LPEK22,已于2019年4月26日保藏于中国典型培养物保藏中心,所述的LPEE17的分类命名为:大肠杆菌噬菌体LPEE17,其保藏编号为CCTCC NO:M 2019300;所述的LPEK22的分类命名为:大肠杆菌噬菌体LPEK22,其保藏编号为:CCTCC NO:M 2019301;地址:中国武汉武汉大学。

[0007] 本发明中的噬菌体LPEE17属于肌尾科噬菌体,具有长的收缩性尾部以及呈拉长的

二十面体结构的头部。尾部长度为81±2nm、宽度为19±1nm,头部长度为86±1nm、宽度为68±5nm。在30℃至60℃之间,pH 3至12之间保持活性。

[0008] 本发明中的噬菌体LPEK22属于肌尾科噬菌体,具有长的收缩性尾部和呈对称的二十面体结构的头部。尾部长度为74±2nm、宽度为12±1nm,头部直径为71±2nm。在30℃至60℃之间,pH 4至12之间保持活性。

[0009] 一种由LPEE17和LPEK22组成的混合噬菌体在食品中的安全防控应用,包括在制备大肠杆菌0157:H7和/或沙门氏菌抑菌剂中的应用,优选的,用于食品中的大肠杆菌0157:H7和/或沙门氏菌的抑菌剂。

[0010] 与现有技术相比,本发明具有以下优点和有益效果:

[0011] (1) 噬菌体LPEE17和LPEK22具有很好的温度耐受性和pH耐受性,能够在多种不同的温度和pH条件下发挥抑菌作用。

[0012] (2) 在本发明中, 噬菌体LPEE17和LPEK22在M0I为100、10、1、0.1、0.01、0.001的条件下对大肠杆菌0157: H7均有很好的抑菌效果。

[0013] (3)由LPEE17和LPEK22组成的混合噬菌体可以用于食品中大肠杆菌0157:H7和沙门氏菌的生物防控。

[0014] (4) 由LPEE17和LPEK22组成的混合噬菌体对牛奶和火腿肠中的大肠杆菌0157:H7 具有显著的协同抑菌作用。

#### 附图说明

[0015] 图1为噬菌体LPEE17在双层琼脂平板上的噬菌斑照片和电镜照片。

[0016] 图2为噬菌体LPEK22在双层琼脂平板上的噬菌斑照片和电镜照片。

[0017] 图3为不同感染复数下LPEE17和LPEK22对大肠杆菌EDL933的裂解曲线以及LPEK22对肠炎沙门氏菌ATCC 13076的裂解曲线。

[0018] 图4为噬菌体LPEE17和LPEK22的温度耐受性结果。

[0019] 图5为噬菌体LPEE17和LPEK22的pH耐受性结果。

#### 具体实施方式

[0020] 下面结合实施案例来进一步说明本发明,但本发明要求保护的范围并不局限于实施例表述的范围。本发明所述技术方案,如未特别说明,均为常规技术;所述试剂或材料,如未特别说明,均来源于商业渠道。

[0021] 实施例1:

[0022] 大肠杆菌噬菌体的分离制备

[0023] (1) 噬菌体的分离:

[0024] 水样品取自湖北省武汉市华中农业大学校医院和湖北省武汉市洪山区洪山街道先建村。以Escherichia coli EDL933和Escherichia coli KCJ4201这2株大肠杆菌分别作为宿主菌分离噬菌体。

[0025] 将水样品于4℃下10000×g离心10min,用滤纸进行初过滤,以除去采集的水样品中颗粒较大的杂质;然后将滤液于4℃下10000×g离心10min,用0.22μm的滤膜对上清液再次过滤,此滤液为初始水样品经过预处理后分离噬菌体时要用到的样品,放在4℃下保存。

在5mL LB液体培养基中接种宿主菌,37℃下培养使其达到对数期;取5mL水样品、2.5mL宿主菌液以及10mL LB培养基混合,在37℃的条件下,200r/min震荡培养12h至18h,使噬菌体增殖。将培养结束后的悬液10000×g离心10min,取上清液,用0.22μm的滤膜过滤,收集滤液。然后用点斑法确定上述步骤是否分离到噬菌体,具体步骤为:先用LA固体培养基倒下层平板,然后取100μL宿主菌液和4mL 0.7%LB半固体培养基混匀倒上层,待上层琼脂凝固后,滴加5μL上述滤液,37℃下培养,观察是否有噬菌斑。

[0026] (2) 噬菌体的增殖和纯化:

[0027] 在形成噬菌斑的双层平板的上层琼脂上用无菌的枪头挑取单个噬菌斑置于10mL含有100μL宿主菌菌液的LB液体培养基中,37℃,200r/min震荡培养8h至12h左右。4℃下10000×g离心10min,用0.22μm滤膜过滤,收集滤液,这一步得到的滤液即为增殖后的噬菌体原液。然后采取双层平板法,再次获得长有噬菌体的双层平板,具体步骤为:将噬菌体原液进行10倍梯度稀释,取100μL一定稀释度的噬菌体稀释液、100μL宿主菌液以及4m10.7%LB半固体培养基混匀,迅速倾倒下层琼脂(LA)平皿上,37℃下培养8h左右,再次获得长有噬菌体的双层平板。然后用无菌的枪头挑取单个噬菌斑置于含有100μL宿主菌菌液的10mL的LB液体培养基中,37℃,200r/min震荡培养8h至12h左右。4℃下10000×g离心10min,用0.22μm滤膜过滤,收集滤液,即为纯化一次后的噬菌体原液。重复上述纯化步骤3至4次。

[0028] 通过上述步骤,利用宿主菌Escherichia coli EDL933分离出了噬菌体LPEE17,利用Escherichia coli KCJ4201分离出了噬菌体LPEK22。

[0029] 申请人于2019年4月26日将这两株大肠杆菌噬菌体保藏于中国典型培养物保藏中心。LPEE17的分类命名:大肠杆菌噬菌体LPEE17,保藏编号为CCTCC NO:M 2019300;LPEK22的分类命名:大肠杆菌噬菌体LPEK22,保藏编号为CCTCC NO:M 2019301;地址:中国武汉武汉大学。

[0030] 实施例2:

[0031] 噬菌体裂解谱测定

[0032] 实验选择大肠杆菌噬菌体LPEE17和LPEK22对30株大肠杆菌和4株沙门氏菌共34株菌株进行裂解谱测定。

[0033] 其中,30株大肠杆菌具体为:

[0034] 1) 14株大肠杆菌0157:H7为:EDL933,KCJ4201,LEC12,LEC13,LEC14,LEC15,LEC16,LEC17,LEC18,LEC19,LEC20,LEC21,LEC25,LEC30;

[0035] 2) 其他的16株大肠杆菌为:Trans 10,DH5a,BL21(DE3),F18ac,c83715,E97,K12,D41,H10417,LEC22,LEC23,LEC24,LEC26,LEC27,LEC28,LEC29;

[0036] 4株沙门氏菌为:

[0037] 1)2株肠炎沙门氏菌ATCC 13076,SJTUF 10984;

[0038] 1) 2株鼠伤寒沙门氏菌ATCC 14028,ATCC13311。

[0039] 分别培养上述菌株至对数期,取100μL培养至对数期的菌液与4mL 0.7%LA半固体培养基混合,混匀后倒入预先制备好的LA固体琼脂平板上,待凝固且表面干燥后,取5μL增殖至约10<sup>9</sup>PFU/mL的噬菌体滴加至下层琼脂表面,在室温下放置一段时间后置于37℃下,6-8h后观察噬菌体对受试菌株的裂解情况。

[0040] 如表一所示,噬菌体LPEK22既能裂解22株大肠杆菌(22/30,73.3%),其中包括12

株大肠杆菌0157:H7(12/14,85.71%),也能裂解4株沙门氏菌(4/4,100%)。噬菌体LPEE17 只能够裂解30株大肠杆菌中的24株(24/30,80.00%),其中包括11株大肠杆菌0157:H7(11/14,78.57%),不能裂解沙门氏菌。且两个噬菌体都可以裂解耐药大肠杆菌。12株大肠杆菌0157:H7的药敏实验结果如表二所示。

[0041] 表一:噬菌体LPEE17和LPEK22对34株菌株的裂解谱

[0042]	菌株名称	属	噬菌体对细菌的裂解程度		
			LPEE17	LPEK22	

	Trans 10	Escherichia coli	++++	+++
	DH5 $\alpha$	Escherichia coli	++++	++++
	BL21 (DE3)	Escherichia coli	++++	+++
	F18ac	Escherichia coli	-	-
	c83715	Escherichia coli	-	-
	E97	Escherichia coli	++	-
	EDL933	Escherichia coli <sup>1</sup>	++++	+++
	KCJ4201	Escherichia coli <sup>1</sup>	++++	++++
	K12	Escherichia coli	++++	+++
	D41	Escherichia coli	++	-
	H10417	Escherichia coli	++	-
	LEC12	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	++	-
	LEC13	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	+++	++++
	LEC14	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	++++	++++
	LEC15	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	+++	++++
[0043]	LEC16	Escherichia coli <sup>1</sup>	-	-
[0043]	LEC17	Escherichia coli <sup>1</sup>	++++	+++
	LEC18	Escherichia coli <sup>1</sup>	++++	++++
	LEC19	Escherichia coli <sup>1</sup>	+++	++++
	LEC20	Escherichia coli <sup>1</sup>	++++	+++
	LEC21	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	++++	++++
	LEC22	Escherichia coli	-	-
	LEC23	Escherichia coli	++++	++
	LEC24	Escherichia coli	++	+++
	LEC25	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	-	+++
	LEC26	Escherichia coli	++	++++
	LEC27	Escherichia coli	++++	++++
	LEC28	Escherichia coli	++++	++
	LEC29	Escherichia coli	++++	++++
	LEC30	Escherichia coli <sup>1, 2</sup>	-	+++
	ATCC 13076	Salmonella Enteritidis	-	++++
	SJTUF 10984	Salmonella Enteritidis	-	++++

	ATCC14028	Salmonella Typhimurium	-	++++
[0044]	ATCC13311	Salmonella Typhimurium	-	++++

[0045] 注:1."+"表示噬菌体对菌株的裂解程度,"+"越多,表示噬菌体对细菌的裂解程度越高。

[0046] 2.Escherichia coli<sup>1</sup>指该大肠杆菌的血清型为0157:H7;Escherichia coli<sup>1,2</sup>指该大肠杆菌血清型为0157:H7,且为耐药菌株。

[0047] 表二:12株大肠杆菌0157:H7的药敏实验结果

[0048]

	大肠杆菌						
九土系	LEC12	LEC13	LEC14	LEC15	LEC16	LEC17	
氨苄西林	-	R	R	R	-	1	
环丙沙星	R	R	R	R	-	-	
左氧氟沙星	R	R	R	-	-	-	
复方新诺明	-	R	R	R	-	-	
氨苄西林/舒巴坦	-	-	-	-	-	-	
哌拉西林/他唑巴坦	-	-	-	-	-	-	
头孢唑林	-	-	-	-	-	-	
头孢替坦	-	-	-	-	-	-	
头孢他啶	-	-	-	-	-	-	
头孢曲松	-	-	-	-	-	-	
头孢吡肟	-	-	-	-	-	-	
氨曲南	-	-	-	-	-	-	
厄他培南	-	-	-	-	-	-	
亚胺培南	-	-	-	-	-	-	
阿米卡星	-	-	-	-	-	1-	
庆大霉素	-	-	-	-	-	-	
妥布霉素	-	-	-	-	-	-	
呋喃妥因	-	-	-	-	-	-	

[0049] 备注:表格中"R"是指细菌对该抗生素具有抗性,"-"指细菌对抗生素没有抗性

	抗生素	大肠杆菌					
		LEC18	LEC19	LEC20	LEC21	LEC25	LEC30
	氨苄西林	-	-	-	R	-	R
_	环丙沙星	-	-	-	-	R	-
[0050]	左氧氟沙星	-	-	-	-	-	-
	复方新诺明	-	-	-	-	-	R
	氨苄西林/舒巴坦	-	-	-	_	-	-
	哌拉西林/他唑巴坦	-	-	-	-	-	-
	头孢唑林	-	-	-	-	-	-
	头孢替坦	-	-	-	-	-	-
	头孢他啶	-	-	-	-	-	-
	头孢曲松	-	-	-	-	-	-
	头孢吡肟	-	-	-	-	-	-
	氨曲南	-	-	-	-	-	-
[0051]	厄他培南	-	-	-	-	-	-
	亚胺培南	-	-	-	-	-	-
	阿米卡星	-	-	-	-	-	-
	庆大霉素	-	-	-	-	-	-
	妥布霉素	-	-	-	-	-	-
	呋喃妥因	-	-	-	-	-	-

[0052] 备注:表格中"R"是指细菌对该抗生素具有抗性,"-"值细菌对抗生素没有抗性

[0053] 实施例3:

[0054] 噬菌体的形态观察

[0055] (1) 噬菌体在双层琼脂平板上的形态

[0056] 噬菌体LPEE17和噬菌体LPEK22为烈性噬菌体,在双层琼脂平板上形成了圆形的,透明的的噬菌斑,其形状如图1中A和图2中A所示。

[0057] (2) 噬菌体在透射电子显微镜下的形态

[0058] 首先对噬菌体进行浓缩,具体步骤为:将噬菌体进行固体增殖,挑选长满噬菌斑的平板,用无菌棉棒将上层琼脂刮取到15mL的LB液体培养基中,37℃、200r/min震荡培养3h。培养结束后4℃下10000×g离心10min。取上清,用0.22μm滤膜过滤。在真空环境下40000r/min超速离心1h,弃上清,加入500μL醋酸铵溶液,得到效价≥10<sup>10</sup>PFU/mL的噬菌体原液。在制备好高效价的噬菌体原液后,开始进行制样,具体步骤为:用无菌水清洗铜网,然后将铜网浸入高效价的噬菌体原液中,在冰上放置5min,用滤纸吸去多余的液体,用2%的PTA染液染色10min,待其自然干燥后采用透射电镜在75kV下观察。用图像处理软件ImageJ进行长度测量。

[0059] LPEE17在透射电子显微镜下的形态如图1中B所示,噬菌体LPEE17具有长的收缩性 尾部以及呈拉长的二十面体结构的头部。尾部长度为81±2nm、宽度为19±1nm,头部长度为86±1nm、宽度为68±5nm。根据国际病毒分类委员会ICTV发布的第九次病毒分类报告,噬菌

体LPEE17属于有尾噬菌体目肌尾科。

[0060] LPEK22在透射电子显微镜下的形态如图2中B所示,噬菌体LPEK22具有长的收缩性尾部和呈对称的二十面体结构的头部。尾部长度为74±2nm、宽度为12±1nm,头部直径为71±2nm。根据国际病毒分类委员会ICTV发布的第九次病毒分类报告,噬菌体LPEK22属于有尾噬菌体目肌尾科。

[0061] 实施例4:

[0062] 噬菌体基因组测序

[0063] 利用Illumina公司生产的Miseq测序仪对噬菌体进行高通量测序。

[0064] 将LPEE17和LPEK22的基因组在NCBI上进行核酸序列比对,结果表明,LPEE17与 Escherichia phage vB\_EcoM\_PhAPEC2、Shigella phage Shf125875、Escherichia phage SF、Escherichia phage p000v比对的覆盖率分别为94%、95%、95%、90%,一致性分别为97.60%、98.20%、96.82%。LPEE17基因组具有如SEQ ID NO:1所示的特异性核酸序列。

[0065] LPEK22与噬菌体Salmonella phage BSP101、Salmonella phage S117、Escherichia virus CBA120、Salmonella phage S8比对的覆盖率分别为94%、96%、94%、96%,一致性分别为98.22%、99.04%、97.08%、98.63%。LPEK22编码的尾丝蛋白和尾刺蛋白的基因与这几个相似性较高的噬菌体具有较大的差异,其中一个编码尾丝蛋白的基因 ORF41的核酸序列如SEQ ID NO:2所示。

[0066] 两株噬菌体的基因组注释结果和比较基因组分析结果表明,两株噬菌体均与对应的基因组相似性较高的噬菌体在编码与结构组装、DNA复制以及调控等功能上的基因有一定的差异,特别是编码尾丝蛋白和尾刺蛋白的基因不同。表明两株噬菌体均为新的噬菌体。

[0067] 另外,对其基因组进行毒力因子和耐药基因的分析,没有发现编码与毒力或耐药性相关的基因,结果表明将该混合噬菌体应用于食品中的生物安全防控中没有潜在的安全风险。兙

[0068] 实施例5:

[0069] 在MOI=100,10,1,0.1,0.01,0.001时两株噬菌体对大肠杆菌EDL933以及肠炎沙门氏菌ATCC 13076的裂解曲线

[0070] 调整宿主菌EDL933的菌浓度为10<sup>6</sup>CFU/mL。将噬菌体原液梯度稀释至不同的稀释度,备用。在96孔板中,分别按照MOI=100、10、1、0.1、0.01、0.001加入不同稀释度的噬菌体100μL,并与100μL菌数为10<sup>6</sup>CFU/mL的菌液混匀。阳性对照组:加入100μL对数期沙门菌菌液和100μL LB培养基;酶标仪参数设定:测定波长设置为600nm,温度设置为37.0℃,每隔1h测定0D值。

[0071] 噬菌体LPEE17和LPEK22对大肠杆菌EDL933的裂解曲线如图3所示,与不加噬菌体的阳性对照组相比,在8h以内,不同MOI下的所测的0D值都相对稳定在较低水平,表明噬菌体LPEE17和LPEK22对大肠杆菌EDL933的生长具有抑制作用;

[0072] 噬菌体LPEK22对肠炎沙门氏菌ATCC 13076的裂解曲线如图3所示,与不加噬菌体的阳性对照组相比在5h以内,不同MOI下所测的0D值都稳定在较低水平,表明LPEK22对肠炎沙门氏菌ATCC 13076的生长具有抑制作用。

[0073] 实施例6:

[0074] 噬菌体的温度耐受性的测定

[0075] 将噬菌体原液稀释至 $10^8$ PFU/mL,并分装于2个无菌离心管中,每管各 $500\mu$ L,将离心管分别放置于30  $\mathbb{C}$ 、40  $\mathbb{C}$ 、50  $\mathbb{C}$ 、60  $\mathbb{C}$ 、70  $\mathbb{C}$  、80  $\mathbb{C}$  的恒温水浴锅中,分别在30min和60min后测效价。

[0076] 噬菌体LPEE17的温度耐受性测定结果如图4中A所示。结果表明,噬菌体LPEE17具有很好的温度耐受性,在30℃至60℃时保持活性。

[0077] 噬菌体LPEK22的温度耐受性测定结果如图4中B所示。结果表明,噬菌体LPEK22具有很好的温度耐受性,在30℃至60℃时保持活性。

[0078] 实施例7:

[0079] 噬菌体的pH耐受性的测定

[0080] 以LB液体培养基为介质,用NaOH和HC1调节pH值(2-13)。取已知效价的噬菌体原液 100μL,加入到900μL不同pH值的LB液体培养基中,37℃水浴1h后测定各离心管中噬菌体的效价。

[0081] 噬菌体LPEE17的pH耐受性测定结果如图5中A所示,噬菌体LPEE17的具有较好的酸碱耐受性,在pH为3至12时保持活性。

[0082] 噬菌体LPEK22的pH耐受性测定结果如图5中B所示,噬菌体LPEK22的具有较好的酸碱耐受性,在pH为4至12时保持活性。

[0083] 实施例8:

[0084] 两株噬菌体单独和混合时在牛奶中对大肠杆菌EDL933的抑菌效果探究。

[0085] 取脱脂奶粉10g溶于100mL蒸馏水中,115℃高压灭菌15min,备用。在2mL的EP管中加入900μL的已灭过菌的牛奶,然后加入10μL浓度为106CFU/mL的EDL933菌液。对照组中不加噬菌体,加入100μL的PBS缓冲液,实验组按照M0I=100和M0I=1000的比例加入100μL对应效价的单个噬菌体或者混合噬菌体(将效价均在8次方左右的LPEE17和LPEK22进行等体积混合)。将样品分别置于4℃和25℃中进行培养。以加入噬菌体的时刻为起始时刻,分别于0h、1h、3h、6h、9h、12h取样,离心后取上清液稀释到合适的浓度,采用平板计数法测细菌的数量。

[0086] LPEE17在牛奶中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时,M0I=100和M0I=1000两个实验组在25℃下活菌数分别下降了5.385Log<sub>10</sub>CFU/mL和5.67Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为71.47%和75.25%。在4℃下活菌数分别下降了0.55Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.265Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为15.80%和36.35%。

[0087] LPEK22在牛奶中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时,MOI=1000 两个实验组在25℃下活菌数分别下降了4.745 $Log_{10}$ CFU/mL和5.915 $Log_{10}$ CFU/mL,下降幅度分别为60.33%和75.21%;在4℃下活菌数分别下降了0.265 $Log_{10}$ CFU/mL和1.525 $Log_{10}$ CFU/mL,下降幅度分别为0.07%和39.77%。

[0088] 混合噬菌体在牛奶中的应用试验结果:与对照组相比,在25℃下M0I=1000时1h内活菌数从3.73Log<sub>10</sub>CFU/mL降低至0,下降幅度为100%;在12h时,M0I=100实验组中活菌数下降了5.685Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度为71.42%。在4℃下M0I=100和M0I=1000实验组活菌数分别下降了0.41Log<sub>10</sub>CFU/mL和2.59Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为10.96%和69.25%。

[0089] 以上结果表明,在4℃和25℃下,混合噬菌体在牛奶中的抑菌效果比单一的噬菌体的抑菌效果更好,具有显著的协同作用。

[0090] 实施例9:

[0091] 两株噬菌体单独和混合时在火腿肠中对大肠杆菌EDL933的抑菌效果探究。

[0092] 用无菌的刀将火腿肠肠切成边长为1cm的方片。取等体积的效价为10<sup>9</sup>PFU/mL噬菌体LPEE17和LPEK22进行混合,涡旋混匀后置于4℃下备用。将样品置于无菌培养皿中央,取10<sup>6</sup>CFU/mL的EDL933菌液10μL滴加在样品的表面,放置10min。对照组中不滴加噬菌体,滴加10μL的PBS缓冲液,实验组按照MOI=100和MOI=1000的比例取10μL对应效价的单个噬菌体或混合噬菌体(将效价均在8次方左右的LPEE17和LPEK22进行等体积混合)滴加在样品表面。将样品分别置于4℃和25℃中进行培养。以加入噬菌体的时刻为起始时刻,分别于0h、1h、3h、6h、9h、12h取样,加入1mL的PBS缓冲液,将样品用无菌研磨棒研磨,涡旋。离心后取上清液稀释到合适的浓度,采用平板计数法测细菌的数量。

[0093] LPEE17在火腿肠肠中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时,MOI = 1000和MOI = 1000两个实验组在25℃下活菌数均下降2.355 $Log_{10}$ CFU/mL,下降幅度都为30.22%;在4℃下活菌数分别下降0.505 $Log_{10}$ CFU/mL和0.865 $Log_{10}$ CFU/mL,下降幅度分别为14.45%和24.75%。

[0094] LPEK22在火腿肠肠中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时M0I=100和M0I=1000两个实验组在25℃下活菌数分别下降了0.475Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.095Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别14.77%和34.06%;在4℃下活菌数分别下降了1.255Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.075Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为33.07%和28.33%。

[0095] 混合噬菌体在火腿肠肠中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时,M0I=100和 M0I=1000两个实验组在25℃下活菌数分别下降了1.19Log<sub>10</sub>CFU/mL和2.005Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别26.95%和45.41%;在4℃下活菌数分别下降0.975Log<sub>10</sub>CFU/mL和2.045Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为24.47%和51.32%。

[0096] 以上结果表明,在4℃和25℃下,混合噬菌体在火腿肠肠中的抑菌效果比单一的噬菌体的抑菌效果更好,具有显著的协同作用。

[0097] 实施例10:

[0098] LPEK22单独或者与LPEE17混合在牛奶中对肠炎沙门氏菌ATCC 13076的抑菌效果探究。

[0099] 具体方法见实施例8。

[0100] LPEK22单独在牛奶中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时,M0I=1000和M0I=10000两个实验组在25℃下活菌数分别下降了1.295Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.38Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别18.21%和19.41%;在4℃下活菌数分别下降1.33Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.355Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为30.79%和31.37%。

[0101] LPEK22与LPEE17混合时在牛奶中的应用试验结果:与对照组相比,在12h时,M0I= 1000和M0I=10000两个实验组在25 ℃下活菌数分别下降了1.445Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.385Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别20.28%和19.44%;在4 ℃下活菌数分别下降1.38Log<sub>10</sub>CFU/mL和1.315Log<sub>10</sub>CFU/mL,下降幅度分别为32.59%和31.05%。

[0102] 以上结果表明,在4 $^{\circ}$ 0和25 $^{\circ}$ 0下,噬菌体LPEK22单独或者混合时在牛奶中对肠炎沙门氏菌ATCC 13076均有较好的抑菌效果。

```
序列表
〈110〉华中农业大学
<120>一种由噬菌体LPEE17和LPEK22组成的混合制剂及应用
<160> 2
<170> SIPOSequenceListing 1.0
<210> 1
<211> 850
<212> DNA
〈213〉人工序列 (artificial sequence)
<400> 1
agcgagaaat aatatgaaag acctacctgc cataacatat ccaggtgcaa aacataagta 60
tatgccattt attagacaat tttcaaaccg ctttgacaac gataagcctg ttttggatgc 120
tttttgtggt ggtcttggat tttctatgaa ttgtcagaga gatgttatat gtaatgatat 180
taatactcct cttatagata tgtataacaa gatgaaatta tcttcaatta atgatatagt 240
tcaaattatt gaagacttta atttgaatga caaagattca gcaccttttt ataatctgtc 300
aaaagaatac gataaaacca aaaacggatt atatctttat gttttacatt tattttcatt 360
cagttcgtta atccgatttt ctagtaatgg aaattataac gcggctttcg ccaatagagc 420
caagtattcc agaacttctt ttaacaagtc tcaacaggat aaattttctg aatttaaaaa 480
tagacagcac cgatttacat ttagtaataa atcattcaga gatttggatt ttgaaaacaa 540
aaatttatte attgaceeae catatettte tactaaattt aaatatteag getgggaaga 600
aaaggatgaa ttagaattat tagacaaaat taaacaatca aagtctaaat ttattatcac 660
taataateta teagaegata ttaacaatta tattttaaaa gattgggeac tttetaataa 720
tttcaaaatt gaatattttg aaaccatgta taggaagcaa aagaaaggtg catcatttca 780
gactgaagtg cttatacaca atatgtgatt aaataattta aatctataat aagcgagaat 840
aatatgtcta 850
<210> 2
<211> 3504
<212> DNA
〈213〉人工序列(artificial sequence)
<400> 2
atggccaaca aaccaacaca gcctcttttc cctttgggtt tagaaacttc tgagtcttcg 60
aacataaaag getteaacaa eteeggeact attgageatt eeeetggtge egtaatgaca 120
tttcctgaag atactgaagt tacaggtctt ccatcttctg tacgttacaa tcctgatagt 180
gatgaatttg aaggttatta cgaaaacggt ggttggttgt ctttgggggg cggtggaata 240
cgctgggaaa cgctccctta cgctccctct agcaatttgt tagaaggtcg tggttatctc 300
attaataata ccacagggac atctacagtg gttctccctt cccctacgcg tattggggat 360
teegttaeta tttgtgatge ttatgggaaa tttgccaett acceattgae egtgteteet 420
```

tetggaaata atttgtatgg etceaetgaa gacatggeta taacaactga taacgtatea 480

gcaacgttca	cttggtctgg	acctgaacaa	ggttgggtta	tcacatccgg	cgtcggtctt	540
ggccaaggcc	gtgtctacag	tcgtgaaatc	tttacacaaa	ttttggcgtc	tgaaacaagt	600
gctgtcactc	tcaatactcc	accaacaatc	gtggacgtgt	atgctgacgg	aaaacgtctt	660
gcggaatcca	aatattcact	agatgggaat	gtaatcactt	tcagtccttc	tttgccagcc	720
aacacagaac	ttcaggtgat	tgaatatact	ccgattcaat	tgggtaatgg	cggtggttct	780
ggttcttcta	cgattacctg	ggtctataat	gggggttcag	cgattggcgg	tgaaaccgaa	840
atcacgttag	acatcgttgt	tgatgatgtt	ccggccattg	atataaacgg	aagtcgccag	900
tataaaaatc	tggggttcac	attcgatcca	ttaaccagta	aaatcactct	tgcgcaagaa	960
ctggatgcag	aggatgaagt	tgttgtaatt	atcaatggaa	cgccaaacat	ctataatcaa	1020
attgattata	ctttgcggga	agtggctcgt	gtaaccaatg	ttaaagatac	agaggtcgtt	1080
tattttagtg	ttggtgctgt	gttaagcggg	tataaagtta	tctacgataa	aataacacag	1140
agatcatatt	ttattccaga	gttaccgact	ggaaccacgg	cagtcagcct	tagttcttcg	1200
gctgtgcttg	tacattctgc	tggtagtgtt	gatctgggcg	cattagctgt	atctcgtgaa	1260
gaatatgtta	ccttggctgg	gacatttgat	tctggtgctg	tcatcaatac	taaaaatgaa	1320
ttactcaccc	atactgatgg	aaagtatcgt	tgggatggta	cacttcctaa	aactgtagct	1380
gctggctcaa	cacctgcaac	aactggaggc	gttggttcgg	gagcgtggtt	gagtgttggt	1440
gatgccactg	cccgccagtg	ggtagctaat	aattatatca	atagtaaatt	cgagaagttt	1500
gggtctttct	tgcaaggttc	agttttaacc	accaacgagc	aagctcttgt	tgattcaagt	1560
ggtcttttct	gggttaaata	tggtgctata	caaagtggtg	gttatacagt	agcgccggga	1620
actgttccag	actatcccga	tttttactgt	gttggatatt	taacagatta	tgattggcag	1680
tctgttacaa	actggggtgc	tgataacaac	tattctatcg	cagataagat	cggtgtagac	1740
gcggtcgatg	ctataaacct	cgcaggttat	catgcggaga	aacgtgcgga	actattcgga	1800
tcccagcaag	ttgtcatggt	tcctgctggc	acttatctgt	tggataaaac	gactcttgtg	1860
gaaggcacgg	cgcatggtct	gactatttat	cgtaatcagg	aagttatgat	ttttcttcgc	1920
aacaacgtta	ctttcatcgg	cgatggcgac	gcaacgttac	tgtatgttgc	cgatggtgtt	1980
gttgagcgca	ataaggaaaa	cgggggcact	aaaggctttg	tagttttcgg	tgatggtatt	2040
cgtgaaattc	agaacgcata	tgtccacgat	atgctaattg	atgaaaatgg	tgacaataac	2100
cttgtcccgc	cattgaactg	gtctggagca	caagctcatt	gtccagcagt	agcttgttac	2160
gaaggtagta	atggtgtgac	tgtttctgga	gttaacgtca	agaatgctcc	tggtgcaaac	2220
gtaatggtat	tccaggaagc	tcaggcagcg	ttcaacagct	acaatacgcg	tgtagagaat	2280
tgcaacttct	atcgcgttgc	tgacgctgtg	actggaaaca	gtaacctaat	agaccactca	2340
tcaataagaa	ttcattccga	tggctacgtt	ataaataacg	ttaaatgtat	ccagccaacc	2400
atgtcagaca	tgtgtacggt	atttgagtgt	catggtaatg	ggatcgttga	tggatgcatc	2460
accaaaaaaag	ctcgctaccc	attcctgaag	gctaacgacg	gtgctacatc	gacatctata	2520
gtcaccttca	caaataacgt	ctgtgaggac	gcaggtagtg	ctttggttct	ggataccgta	2580
cctaacgtta	caactgttgc	cagatttatt	ggtaatactg	taacgctacg	atcagaaaaag	2640
caagttatcg	ggtatcctaa	tactgcggca	ttcacaacac	agcagccgtc	tgttttgtca	2700
tctgacccaa	ccactattaa	tgcaattatt	tactctgcaa	ataataacat	attgcaaaaa	2760
aacagagccg	cagattggac	aactgaacaa	aaagctgcaa	acgttgctta	tgacctggac	2820

tattcaaag aagttgttag tgaaaataac actttctcag gtttttggg gtgtgttcgc 2880 ttgggtaaac aaaaacagg tgctacttc aacagcaatg actcttttg ctcttgcggg 2940 accaacggtt cacctcaatt atcagacaac acagccataa ggtttaccaa taaatttgcc 3000 aacgattatc ttgttcacct tgatgaaatg catattaaat ggaatatgac aaaatgtcag 3060 tttggtggtg tcctgggttt attgcaacaa gcagcaggag tgactgttgg tgttgtgcaa 3120 ttcactgctg atattaaaac agatagatgg atgcatccag cgcttgggat agctccacta 3180 tccgtacagg attactactt caacattgat gtatacagtg atgtgaatac cagtgaacct 3240 ttatacggat acgctggtat tcatgggcaa attaatgttg actcgccaac tcaaccatat 3300 gtaaacaat tttacaaata caaaccaaac acccagaatg gatggtgtt taaaggcatt 3360 tagcaactg acacaacttc tgttcctgac aggccttttg gtaatgcgtc tggtgacaga 3420 tatgatgtta ttgctgggc atcaaatat ttcgggtatc gacataatgg tacaacatgg 3480 gatgcaatga aatttacatc atag 3504

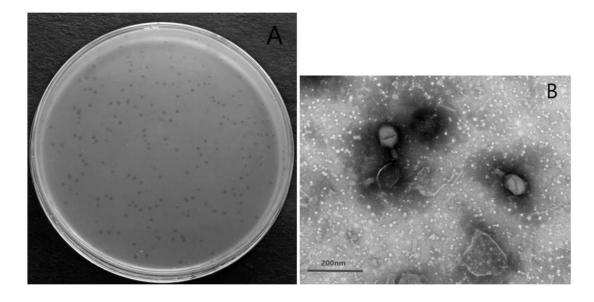


图1

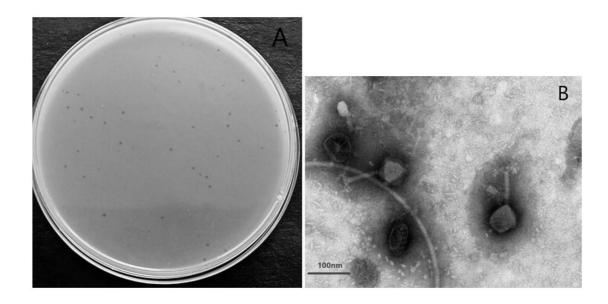
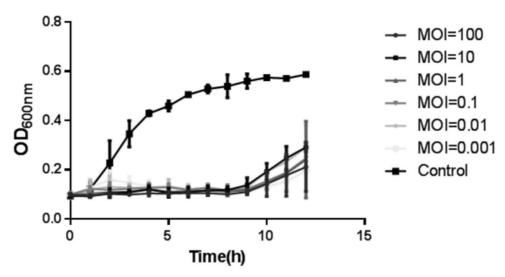
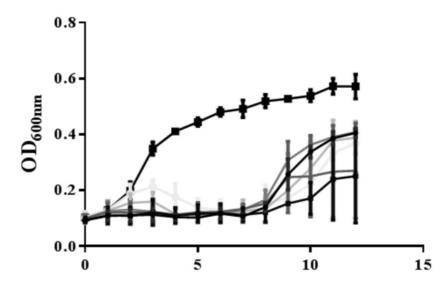


图2

# LPEE17-EDL933



# LPEK22-EDL933



# LPEK22-ATCC13076

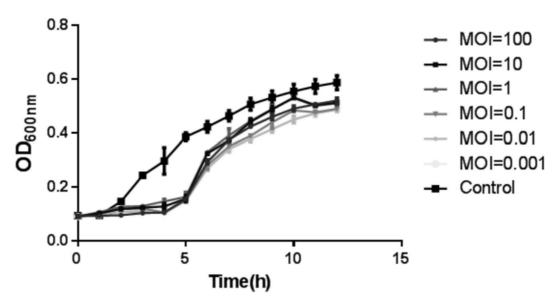
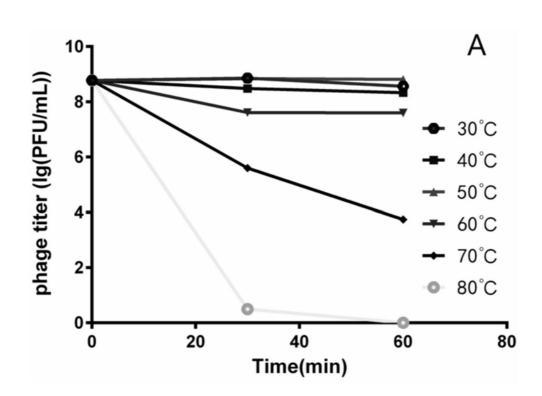


图3



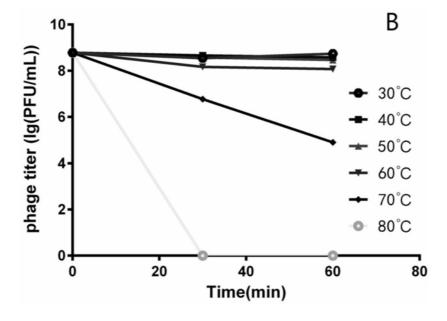
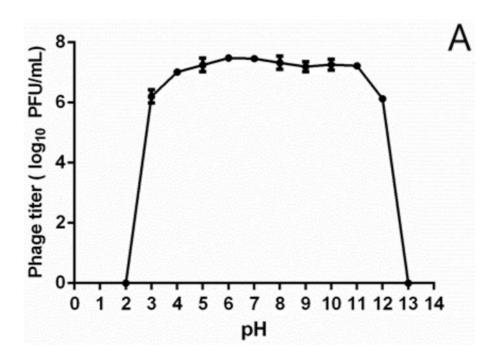


图4



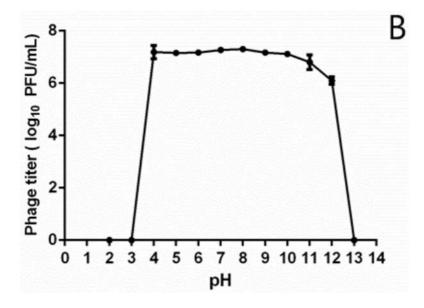


图5