



علوم و تحقیقات بذر ایران  
سال نهم / شماره چهارم / ۱۴۰۱ (۴۰ - ۳۱)

مقاله پژوهشی

DOI: 10.22124/jms.2023.6169

## نوسان جمعیت باکتری *Xanthomonas translucens* در بذر گندم و اثر آن بر برخی خصوصیات کیفی بذر و میزان ظهور بیماری در نسل بعد

کبری مسلم‌خانی<sup>۱\*</sup>، بیتا اسکویی<sup>۲</sup>، سامان شیدائی<sup>۳</sup>، سعید حاجیلوئی<sup>۴</sup>

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۷/۷

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۹/۲۸

### چکیده

آلودگی بذر به باکتری بیمارگر *Xanthomonas translucens*، نقش مهمی در شروع و استقرار بیماری نواری باکتریایی غلات دارد که در صورت وجود شرایط محیطی مساعد می‌تواند باعث طغیان بیماری شود. با توجه به آن که جمعیت این باکتری بیماری‌زا با گذشت زمان در بذر با نوسان همراه است، این پژوهش به بررسی اثر تغییرات جمعیت باکتری پاتوژن مستقر در بذر بر استقرار بیماری در نسل بعد و نیز تاثیر آن روی برخی خصوصیات کیفی بذر پرداخته است. نتایج این تحقیق نشان داد بذرهای برداشت‌شده از مزارع بذری آلوده که علائم بیماری در این مزارع تا حد برگ‌های پرچم پیشروی داشته است دارای جمعیت باکتری از حداقل  $10^4$  تا حداکثر  $4 \times 10^5$  CFU/gr در زمان برداشت است که ده ماه پس از آن جمعیت باکتری به  $10^2$  تا حداکثر  $4 \times 10^4$  CFU/gr کاهش یافت و ۲۴ ماه پس از زمان برداشت، باکتری بیمارگر از بذرها (به استثنای یک نمونه) جداسازی نشد. با وجود آلودگی بالاتر از حد آستانه در بذرهای مورد ارزیابی (بالاتر از  $10^3$  CFU/gr)، ظهور بیماری در مزارع آزمایشی از صفر تا حداکثر یک درصد اتفاق افتاد. اگرچه این نرخ انتقال اندک است اما همین تعداد بوته بیمار در شرایط محیطی مساعد می‌تواند پیش زمینه بروز یک همه‌گیری باشد. همچنین جمعیت‌های ردیابی شده باکتری در زمان برداشت بذر و حتی با گذشت زمان انبارداری اثرات معنی‌داری در تغییرات جوانه‌زنی و ظهور گیاهچه‌های طبیعی نداشته است اگرچه در برخی ویژگی‌های مرتبط با رشد طولی اثرات معنی‌دار مشخص شد که ضرورت دارد در تحقیقات آتی تاثیر باکتری *X. translucens* در تغییرات فیزیولوژیک و بیوشیمیایی بذر مورد بررسی دقیق‌تر قرار گیرد.

### واژه‌های کلیدی: بذر، گندم، کیفیت، نواری باکتریایی

۱- دانشیار پژوهش، مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، تهران، ایران. moslemkhany@yahoo.com

۲- استادیار پژوهش، مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، تهران، ایران. b\_oskouei@yahoo.com

۳- استادیار پژوهش، مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، تهران، ایران. saman\_sheidaee@yahoo.com

۴- مربی مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال، سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی، تهران، ایران. hajiloee@yahoo.com

\*نویسنده مسئول: moslemkhany@yahoo.com

## مقدمه

بیماری نواری باکتریایی با عامل *Xanthomonas translucens* در اکثر مناطق دنیا که تحت کشت گندم یا جو هستند، به‌عنوان تهدیدی در ایجاد خسارت و کاهش محصول محسوب می‌شود (Duveiller, 1990). به‌دلیل ماهیت و تعاملات پیچیده این باکتری با میزبانان تاکنون انواع روش‌های کنترلی زراعی نظیر تناوب و نیز روش‌های شیمیایی در کنترل بیماری موفق عمل نکرده‌اند (Sapkota et al., 2020). بذر به‌عنوان مهم‌ترین منبع آلودگی بیماری نواری باکتریایی محسوب می‌شود (Rashid et al., 2013). مدت زمان بقاء باکتری روی بذر و احتمال انتقال آن به گیاهچه به‌شدت وابسته به شرایط انبارمانی و طول دوره انبارداری و حساسیت ژنوتیپ‌ها دارد (Forster and Schaad, 1990; Milus and Mirlohi, 1995). در شرایط مساعد محیطی در گیاهان حاصل از بذوری که حاوی حداقل ۱۰۰۰ CFU/gr باکتری بیمارگر در بذر باشد، علائم بیماری نواری باکتریایی مشاهده می‌شود (Duveiller et al., 1997). در بذور آلوده‌شده به باکتری *X. translucens* با غلظت‌های  $10^7 \times 1/3$  CFU/gr و  $10^5 \times 8/7$  پس از گذشت شش ماه انبارداری به‌ترتیب حدود ۹۳ و ۷۹ درصد از جمعیت باکتری از بین می‌رود و قابل بازیابی نمی‌باشند و پس از گذشت سه سال، ۹۹/۵ درصد از جمعیت باکتری در بذر از بین رفته است. وقوع این بیماری از سال ۱۳۶۶ برای اولین بار از ایران در استان کرمان گزارش شد و بیماری به‌صورت افزایشی در سال‌های بعد در برخی مناطق ایران شیوع و گسترش یافته است (Alizadeh et al., 1995). این بیماری از سال ۱۳۹۰ به بعد در برخی مناطق کشور به‌ویژه در مناطق غربی و مرکزی نظیر استان‌های کرمانشاه، همدان، کردستان، فارس و کرمان همه‌گیر شده است (Habibian et al., 2021). در حال حاضر راهکارهای موثر کنترل شیوع بیماری، استفاده از بذر سالم و گواهی‌شده است و اهمیت این موضوع باعث توسعه روش‌های مختلف تشخیصی در بذر از جمله محیط‌های کشت اختصاصی، ارزیابی گیاهچه و روش‌های مبتنی بر تشخیص اسید نوکلئیک شده است (Langlois et al., 2017). با توجه به اهمیت بذرزادبودن این باکتری تحقیق حاضر به بررسی ماندگاری باکتری *X. translucens* در بذر ارقام حساس گندم و تاثیرات آن بر برخی خصوصیات کیفی بذر می‌پردازد.

## مواد و روش‌ها

## ایزوله‌های باکتری و مواد گیاهی

ایزوله‌های باکتری‌های استاندارد از گروه گیاهپزشکی دانشگاه ولی عصر رفسنجان و مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال دریافت شد. در سال ۱۳۹۷ نمونه‌های بذری از مزارع ارقام حساس (پیشگام و میهن) در استان‌های همدان، فارس، زنجان و لرستان که علائم بیماری با شدت بالا را نشان می‌دادند. بر اساس دستورالعمل نمونه‌برداری انجمن بین‌المللی آزمون بذر جمع‌آوری شد. همچنین از مناطق غیر آلوده و مزارع سالم آذربایجان شرقی و زنجان نیز نمونه‌های از ارقام مورد اشاره به‌عنوان کنترل منفی برداشت شد.

بررسی تغییرات جمعیت باکتری *X. translucens* در

## بذر طی سه سال متوالی

جمعیت باکتری روی بذور نمونه‌برداری‌شده در سال ۱۳۹۷، طی سه سال متوالی انبارداری از طریق کشت و آزمون‌های تشخیصی مورد بررسی قرار گرفت. برای استخراج باکتری از بذر دو و نیم برابر وزن بذر برداشت‌شده بافر نمکی حاوی توئین ۲۰ (۰/۰۲ درصد حجمی/حجمی) به بذرها اضافه شد. سپس نمونه‌ها به‌مدت یک ساعت در بافر شیک و نگهداری شدند. چهار سری رقت از هر عصاره تهیه و ۱۰۰ میکرولیتر از هر رقت در محیط کشت نوترینت آگار سوکروز (NAS) و عصاره مخمر سوکروز آگار (YESA) با استفاده از میله شیشه‌ای پخش‌کننده کشت شد. همزمان سری رقت نمونه‌های مرجع باکتری *X. translucens* (ایزوله ۴۲) که از دانشگاه ولی عصر رفسنجان دریافت شده بود، نیز کشت گردید. پتری‌ها در دمای ۲۸ درجه سلسیوس به‌مدت یک هفته نگهداری و سپس جمعیت باکتری‌های مشابه با ریخت‌شناسی باکتری استاندارد با فرمول (سری رقت  $10^+ \times$  تعداد کلونی) برای هر گرم بذر ارزیابی شدند. کلنی‌های مورد نظر خالص‌سازی و برای آزمون‌های تشخیصی بعدی در محیط عصاره مخمر دکستروز آگار (YDC) نگهداری شدند.

## آزمون فوق حساسیت و بیماری‌زایی

برای آزمون فوق حساسیت سوسپانسیون کدر کشت ۴۸ ساعته باکتری با استفاده از سرنگ به برگ توتون تزریق شد.

تراکم ۴۰۰ بذری در متر مربع در کرتی به مساحت شش متر مربع کشت شد و سپس درصد و شدت آلودگی در مزرعه طی مرحله گلدهی طبق روش دوولیر و همکاران (Duveiller et al., 1997) بررسی و ثبت شد.

#### آنالیز تجزیه کیفی بذری

تعداد ۳۰۰ بذری با سه تکرار ۱۰۰ بذری درون ظرفهای پلاستیکی در بستر بین کاغذ جوانه‌زنی، کشت گردیدند. ظرفهای کشت شده به مدت ۸ روز درون اتاق رشد در شرایط استاندارد انجمن بین‌المللی آزمون‌های بذری (دمای ثابت ۲۰ درجه سلسیوس و روشنایی ۱۲۵۰ لوکس) قرار داده شدند (Anonymous, 2022). به‌طور روزانه ظرف‌های کشت شده مورد بازدید قرار گرفت و تعداد بذری جوانه‌زده یادداشت شد. در پایان دوره اجرای این آزمون درصد گیاهچه‌های عادی تعیین شد (Anonymous, 2018).

همچنین، صفات طول گیاهچه، ساقه‌چه و ریشه‌چه و نیز وزن خشک گیاهچه، ساقه‌چه و ریشه‌چه با دقت ۰/۰۰۰۱ گرم اندازه‌گیری شدند. جهت اندازه‌گیری وزن خشک گیاهچه، ساقه‌چه و ریشه‌چه از آن ۷۰ درجه سلسیوس به مدت ۴۸ ساعت استفاده شد. شاخص‌های بنیه گیاهچه به‌صورت زیر محاسبه شدند:

شاخص بنیه وزنی = وزن خشک گیاهچه × درصد جوانه‌زنی  
شاخص بنیه طولی = طول گیاهچه × درصد جوانه‌زنی  
آزمایش به‌صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار انجام گرفت.

#### نتایج و بحث

علائم بیماری در مزارع مورد ارزیابی به‌صورت لکه‌های نواری و کشیده به‌رنگ قهوه‌ای و شفاف مشاهده شد (شکل ۱). نتایج ارزیابی‌های آزمایشگاهی نشان داد تمام بذری مزارع آلوده حامل باکتری عامل بیماری بوده‌اند درحالی‌که از نمونه‌های مزارع سالم (بدون علائم بیماری)، باکتری عامل بیماری‌زا جداسازی نشد. ایزوله‌های جداسازی شده از نمونه‌های آلوده طبق جدول یک در آزمون فوق حساسیت و آزمون بیماری‌زایی مثبت ارزیابی شدند و با استفاده از پرایمرهای تخصصی، قطعه ۱۳۹ bp تکثیر شد، این قطعه در کنترل منفی مشاهده نشد (جدول ۱).

همچنین آزمون بیماری‌زایی روی دو رقم حساس گندم پیشگام و میهن با تزریق سوسپانسیون باکتری (به غلظت  $10^8$  CFU/ml) به برگ و بررسی توسعه علائم آب‌سوختگی انجام شد.

#### استخراج DNA و آزمون PCR

برای استخراج DNA باکتری ابتدا یک لوپ از کشت باکتری مورد نظر در محیط YDC در یک میلی‌لیتر آب دو بار تقطیر استریل به‌صورت سوسپانسیونی با غلظت  $10^7$  CFU/ml ( $OD_{600nm}=0.05$ ) تهیه شد. سوسپانسیون مذکور به مدت پنج دقیقه در ۹۵ درجه سلسیوس جوشانده و تا زمان استفاده در ۲۰- درجه سلسیوس نگهداری شد. برای ردیابی *X. translucens* از آغازگرهای اختصاصی T1 و T2 به‌ترتیب با توالی 5' CCGCCATAGGGCGGAGCACCCCGAT 3' و 5' GCAGGTGCGACGTTTGCAGAGGGATCT TCTGCAAA 3' با هدف تکثیر ناحیه 16S-23S rRNA استفاده شد (Maes et al., 1996).

آزمون PCR در واکنش ۲۵ میکرولیتری شامل ۱۲/۵ میکرولیتر بافر (Ampliqon, Taq 2x Master Mix Red, Denmark)، ۰/۴ میکرومولار از هر کدام از جفت آغازگرهای T1 و T2 (یک میکرولیتر از استوک ۱۰ میکرومولار)، چهار میکرو لیتر DNA و ۶/۵ میکرو لیتر آب در هر واکنش مورد استفاده قرار گرفت. سیکل دمایی به‌صورت یک سیکل در ۹۴ درجه سلسیوس به مدت سه دقیقه، ۳۵ سیکل شامل یک دقیقه در ۹۴ درجه و دو دقیقه در ۷۲ درجه سلسیوس و نهایتاً یک سیکل در ۷۲ درجه سلسیوس به مدت ۱۰ دقیقه در نظر گرفته شد. ۱۰ میکرولیتر از محصول PCR بر روی ژل آگاروز یک و نیم درصد حاوی ژل رد مورد بررسی قرار گرفت. برای تخمین اندازه قطعه تکثیرشده از نشانگر ۱۰۰ bp استفاده شد. محصول PCR در نمونه‌های کنترل مثبت و آلوده قطعه‌ای به اندازه ۱۳۹ bp است.

#### ارزیابی ظهور بیماری در مزرعه

نمونه‌های مورد بررسی طی سال‌های ۹۸ و ۹۹ در مزرعه تحقیقاتی مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذری و نهال جهت بررسی میزان ظهور بیماری کشت شدند. هر نمونه با



شکل ۱- علائم بیماری نواری باکتریایی گندم به صورت لکه‌های کشیده قهوه‌ای شفاف در برگ‌های پرچم (A) و خروج اوز باکتریایی از برگ‌های آلوده (B); نمایی از کرت‌های آزمایشی برای بررسی ظهور بیماری در نسل دوم (C) و علائم بیماری در برخی بوته‌های نسل دوم (D)

**Figure 1. Symptoms of bacterial leaf streak disease appear as brown longitudinal and translucent stripes on the flag leaves of wheat (A) appearance of bacterial ooze from the infected leaves (B); View of experimental plots to show the emergence of disease in the second generation (C) and the symptoms of the disease in some plants of the second generation (D)**

دامنه برای باکتری‌های اپیفیت از  $10^4$  تا  $10^8$  CFU/gr متغیر.

بذرهای آلوده طی دو سال متوالی در مزرعه تحقیقاتی واقع در استان البرز کشت شدند که حداکثر ظهور بیماری در کرت‌های مورد ارزیابی یک درصد بود و در برخی کرت‌ها هیچ گونه علائمی از بروز بیماری مشاهده نشد (جدول ۱). احتمال انتقال بیماری از بذر به گیاهچه به عوامل بسیار متعددی مرتبط است از جمله شرایط محیطی، طول دوره انبارداری، آلودگی خاک، جمعیت بیمارگر در بذر و حساسیت رقم است. نتایج حاصل از پژوهش‌های سایر محققان نشان داد که حداقل جمعیت باکتری *X. translucens* در هر گرم بذر که بتواند در شرایط مساعد ایجاد بیماری نماید  $10^3$  CFU/gr است (Duveiller et al., 1997; Milus and Mirlohi, 1995; Sapkota et al., 2020).

جمعیت مختلفی از باکتری پاتوژن روی بذر در تمام نمونه‌های آلوده پس از برداشت ردیابی شد. این در حالی است که در شرایط انبارداری مناسب با گذشت زمان، روند کاهش جمعیت باکتری محرز گردید، به طوری که جمعیت باکتری در بذر بعد از گذشت حدود ده ماه در اکثر نمونه‌ها به نصف کاهش یافت و در تمام نمونه‌ها (به استثنای یک نمونه)، باکتری پس از گذشت حدود ۲۲ ماه با استفاده از روش کشت، قابل ردیابی نبود (جدول ۱). ارزیابی جمعیت باکتری در بذر تقریباً همیشه بر پایه کشت و شمارش روی محیط انجام شده است و به نوعی ریخت‌شناسی و رنگ کلنی‌ها اساس انتخاب بوده است. جمعیت باکتری *X. translucens* ردیابی شده روی بذر به صورت اپیفیت در تمام نمونه‌های آلوده پس از برداشت در رنج  $10^4$  -  $10^5$  CFU/gr بذر تعیین شد. بر اساس نتایج سایر تحقیقات، جمعیت باکتری‌های مختلف بیمارگر که به صورت اندوفیت در بذر مستقر هستند. معمولاً در دامنه  $10^1$  -  $10^2$  CFU/gr در کم‌ترین حالت تا  $10^6$  -  $10^8$  CFU/gr مشاهده شد و این

جدول ۱- تغییرات جمعیت باکتری *Xanthomonas translucens* در بذر گندم با گذشت زمان انبارداری و درصد ظهور بیماری در نسل بعد  
**Table 1. Population fluctuations of *Xanthomonas translucens* in seeds during storage time and the incidence of disease in the next generation**

ایزوله Isolate	رقم Cultivar	مکان مزرعه Field position	نتایج آزمون‌های، فوق حساسیت و PCR Results of HR and PCR	جمعیت باکتری در بذر در زمان برداشت Bacterial population after harvest	جمعیت باکتری در بذر ۱۰ ماه پس از برداشت Bacterial population 10 month after harvest	جمعیت باکتری در بذر ۲۴ ماه پس از برداشت Bacterial population 24 month after harvest	درصد گیاهان آلوده در مزرعه نسل بعد Percentage of infected plants on the next generation
CFU/gram seed							
HN1	Pishgam	Hamedan	+	10 <sup>5</sup>	2×10 <sup>3</sup>	-	0.5
H3	Pishgam	Hamedan	+	4×10 <sup>5</sup>	-	-	0
F2	Pishgam	Fars	+	6×10 <sup>4</sup>	4×10 <sup>4</sup>	10	0.25
F6	Pishgam	Fars	+	2×10 <sup>4</sup>	5×10 <sup>3</sup>	-	0
L4	Pishgam	Lorestan	+	3×10 <sup>4</sup>	2×10 <sup>3</sup>	-	1
LA5	Pishgam	Lorestan	+	10 <sup>4</sup>	3×10 <sup>3</sup>	-	0.25
LB7	Pishgam	Lorestan	+	10 <sup>4</sup>	3×10 <sup>3</sup>	-	0.25
Z12	Pishgam	Zanjan	+	10 <sup>4</sup>	2×10 <sup>2</sup>	-	0.25
NPA9	Pishgam	Azərbayjan sharghi	ND	-	-	-	0
NMA11	Mihan	Azərbayjan sharghi	ND	-	-	-	0
HM8	Mihan	Hamedan	+	4×10 <sup>5</sup>	10 <sup>2</sup>	-	0.25
ZM13	Mihan	Zanjan	ND	-	-	-	0

ND: Not Determined, +:Positive, -:Negative

مصنوعی شده بودند و همچنین آن‌ها اثر منفی بر قوه نامیه را بسیار بسته به نوع رقم و به‌ویژه ارقامی که علائم سوختگی سیاه پوشینه (Black chaff) را ایجاد می‌کردند، دانستند و با وجود این موارد کاهش قوه نامیه در گیاه سالم و آلوده به ترتیب از ۹۸ به ۹۴ درصد و در رقم حساس‌تر از ۹۹ به ۹۰ درصد گزارش گردید. به‌نظر می‌رسد در نتایج تحقیق حاضر به دلیل بررسی اثر آلودگی طبیعی مستقر در بذر و وجود جمعیت کم‌تر باکتری (در حد نصف) در شرایط آلودگی طبیعی اثر منفی معنی‌دار بر جوانه‌زنی بذر مشاهده نشد. البته برخی شاخص‌های مرتبط با طول گیاهچه نظیر شاخص طولی بنیه گیاهچه، طول گیاهچه، طول ریشه تحت تاثیر این آلودگی تغییرات معنی‌داری نشان داده‌اند. حد آستانه آلودگی بذر به باکتری *Xanthomonas Sapkota*  $10^3$  CFU/gr *translucens* تعیین شده است (et al., 2020). در واقع حد آستانه آلودگی بذر که بر اساس رابطه بین سطح آلودگی بذر و میزان نرخ ظهور بیماری در مزرعه تعیین می‌شود اشاره به میزان جمعیت باکتری دارد که رشد و توسعه گیاه را به‌صورت معنی‌داری کاهش می‌دهد.

گزارشات دیگری در مورد اثر باکتری‌های *Acidovorax avenae* subsp. *avenae* و *Burkholderia glumae* و نیز برخی باکتری‌های بیماری‌زا از جنس *Xanthomonas*، *Pseudomonas*، *Erwinia* (Niranjan et al., 2007; Van Nghiep et al., 2001). در کاهش معنی‌دار جوانه‌زنی و رشد گیاهچه‌های حاصل از بذر برنج وجود دارد که حتی در برخی موارد آلودگی‌های درونی بذر منجر به عدم جوانه‌زنی شده است. کاهش قوه نامیه در اثر تنش‌های زنده و غیر زنده می‌تواند به دلیل تغییر در فعالیت آنزیم‌هایی باشد که در جوانه‌زنی و رشد گیاهچه تأثیرگذار هستند (Chauhan et al., 2011; Goodarzian et al., 2014). باکتری‌های بیماری‌زا که به‌صورت سیستمیک از بذر به گیاهچه منتقل می‌شوند کیفیت فیزیولوژیک گیاه را تغییر می‌دهند (Barret et al., 2016) و حتی تحت تنش و شرایط محیطی مناسب بیماری ممکن است جمعیت اندک باکتری پاتوژن نیز، قادر به کلنه نمودن مؤثر گیاه (Darrasse et al., 2007) و کاهش ویژگی‌های کیفی و بنیه بذر شود.

حداکثر آلودگی ظاهر شده در مزرعه از کشت بذور آلوده در تحقیقات پیشین کم‌تر از سه درصد مشخص شده است (Tubajika et al., 1998) که با نتایج تحقیق حاضر طی ارزیابی در دو فصل زراعی انطباق داشت. این گروه از محققین نشان دادند که شدت ظهور بیماری در برگ‌های پرچم گیاهان مادری رابطه مستقیمی با میزان آلودگی بذر حاصله و انتقال آن به گیاهان نسل بعد دارد. علائم بیماری در کرت‌هایی که آلودگی نشان داد به‌صورت لکه‌ها یا نوارهای ریز، نیمه‌شفاف و آب‌سوخته که سپس به لکه‌های کشیده قهوه‌ای شفاف تبدیل می‌شدند، ظاهر شد. علائم اغلب وسط برگ، جایی که شب‌نم صبحگاهی مدت بیش‌تری می‌ماند، دیده شد. لکه‌های نواری روی سطح برگ به‌صورت زخم‌های آب‌سوخته ظاهر شدند که در صورت وجود رطوبت بالا این لکه‌های نواری به‌سرعت به‌صورت موازی با رگبرگ‌ها توسعه می‌یابند و منجر به کلروز و نهایتاً نکروز برگ‌ها می‌شوند.

#### آزمون‌های تجزیه کیفی جوانه‌زنی

نتایج تجزیه واریانس داده‌های آزمون جوانه‌زنی استاندارد در مقابل آلودگی، رقم و مدت انبارداری نشان داد که اثر آلودگی و مدت زمان نگهداری بذر بر تعدادی از ویژگی‌های جوانه‌زنی بذر از جمله شاخص طولی بنیه گیاهچه، طول گیاهچه، طول ریشه‌چه و وزن خشک ساقه-چه معنی‌دار بوده در حالی که در اثر رقم، تفاوت معنی‌داری در هیچ یک از ویژگی‌های مورد اشاره در جدول ۲ مشاهده نشد (جدول ۲).

میزان جوانه‌زنی و درصد گیاهچه‌های طبیعی دو فاکتور بسیار مهم در ویژگی‌های کیفیت بذر به‌شمار می‌روند. نتایج این بررسی‌ها نشان داد که آلودگی باکتری *X. translucens* تأثیر معنی‌داری در این دو ویژگی حتی پس از گذشت یک سال از انبارداری ندارد. اگرچه سایر تحقیقات نشان داده است که این کیفیت می‌تواند تحت تاثیر عوامل مختلفی از جمله فعالیت بیمارگرها تغییر کند و منجر به کاهش کیفیت بذر و به تبع آن افت کمیت محصول گردد (Kulik, 2020). توباجیکا و همکاران (Tubajika et al., 1998) کاهش معنی‌دار جوانه‌زنی در اثر آلودگی دو رقم گندم به باکتری *X. translucens* را گزارش کردند. البته تحقیقات این گروه روی بذور گندمی بوده که از طریق تزریق جمیت بسیار زیاد باکتری ( $10^8$  CFU/ml) با روش نفوذ در خلاء (Vacuum infiltration) آلوده‌سازی

جدول ۲- تجزیه واریانس اثر آلودگی بذور گندم به باکتری *Xanthomonas translucens* بر شاخص‌های جوانه‌زنیTable 2. Analysis of variance related to the effect of wheat seeds infection with *Xanthomonas translucens* on germination indices

منابع تغییرات S.O.V	درجه آزادی df	میانگین مربعات (MS)						
		شاخص وزنی بنیه گیاهچه Seedling weight vigour index	شاخص طولی بنیه گیاهچه Seedling length vigour index	درصد گیاهچه طبیعی Normal seedling percentage	طول گیاهچه Seedling length	طول ساقه‌چه Shoot length	طول ریشه‌چه Root length	وزن خشک ساقه‌چه Shoot dry weight
Infection (I)	1	0.476**	7.56*	0.0037 <sup>ns</sup>	6.406*	0.464 <sup>ns</sup>	3.420*	0.00000280*
Cultivar (C)	1	0.025 <sup>ns</sup>	8314 <sup>ns</sup>	0.0037 <sup>ns</sup>	0.081 <sup>ns</sup>	0.008 <sup>ns</sup>	0.144 <sup>ns</sup>	0.00000028 <sup>ns</sup>
Storage time (S)	1	0.516**	1840997 <sup>ns</sup>	0.0037 <sup>ns</sup>	210.041**	64.878**	41.448**	0.00001320**
I×C	1	0.054 <sup>ns</sup>	569 <sup>ns</sup>	0.0048 <sup>ns</sup>	0.015 <sup>ns</sup>	0.088 <sup>ns</sup>	0.030 <sup>ns</sup>	0.00000088 <sup>ns</sup>
I×S	1	0.052 <sup>ns</sup>	157318**	0.0037 <sup>ns</sup>	20.535**	0.784 <sup>ns</sup>	13.290**	0.00000280*
C×S	1	0.002 <sup>ns</sup>	1618 <sup>ns</sup>	0.0073 <sup>ns</sup>	0.006 <sup>ns</sup>	0.126 <sup>ns</sup>	0.074 <sup>ns</sup>	0.00000014 <sup>ns</sup>
I×C×S	1	0.072*	44815 <sup>ns</sup>	0.0008 <sup>ns</sup>	4.506 <sup>ns</sup>	1.892 <sup>ns</sup>	0.558 <sup>ns</sup>	0.00000204*
Error	16	0.016	1224	0.0046	1.203	0.431	0.507	0.00000046
CV% درصد ضریب تغییرات		10.04	5.98	4.95	5.69	7.19	7.02	10.13

ns ، \* و \*\* به ترتیب غیرمعنی‌دار و معنی‌دار در سطح احتمال پنج و یک درصد

ns, \* and \*\* non-significant and significant at 1 and 5 percent level of probability

مزرعه نمی‌گردد و عوامل محیطی دیگر نقش تعیین‌کننده-ای در ظهور این بیماری دارد که نیازمند تحقیقات بیشتر در آینده است.

### تشکر و قدردانی

بدین‌وسیله از مسئولین گروه گیاهپزشکی دانشگاه ولی عصر رفسنجان و مؤسسه تحقیقات ثبت و گواهی بذر و نهال کرج تشکر و قدردانی می‌شود.

در مجموع نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که باکتری *X. translucens* به‌عنوان یک بیماری بذرزاد مهم در مزارع گندم ایران به‌شمار می‌رود. علیرغم خسارات این بیماری در سطح سبز مزرعه، نتایج ارزیابی کیفی بذر و شاخص‌های جوانه‌زنی و بنیه نمونه‌های بذری آلوده نشان داد این باکتری بیمارگر اثر مستقیمی در کاهش کیفیت بذر ندارد و با گذشت زمان جمعیت باکتری در بذر کاهش می‌یابد. همچنین نتایج ارزیابی‌های مزرعه نشان داد وجود جمعیت قابل قبول باکتری در بذر حتماً منجر به ظهور بیماری در

### منابع

- Alizadeh, A., Barrault, G., Sarrafi, A., Rahimian, H. and Albertini, L. 1995. Identification of bacterial leaf streak of cereals by their phenotypic characteristics and host range in Iran. *European Journal of Plant Pathology*, 101: 225-229. **(Journal)**
- Anonymous, 2018. ISTA. Handbook on seeding evaluation. 4th Edition. Zurich, Switzerland. **(Book)**
- Anonymous, 2021. International rules for seed testing. International Seed Testing Association (ISTA). Zurich, Switzerland. **(Book)**
- Barret, M., Guimbaud, J.F., Darrasse, A. and Jacques, M.A., 2016. Plant microbiota affects seed transmission of phytopathogenic microorganisms. *Molecular plant pathology*, 17:791. **(Journal)**
- Chauhan, D.S., Deswal, D.P., Dahiya, O.S. and Punia, R.C. 2011. Change in storage enzymes activities in natural and accelerated aged seed of wheat (*Triticum aestivum*). *Indian Journal of Agricultural Sciences*, 81: 1037-1040. **(Journal)**
- Darrasse, A., Bureau, C., Samson, R., Morris, C.E. and Jacques, M.A. 2007. Contamination of bean seeds by *Xanthomonas axonopodis* pv. *phaseoli* associated with low bacterial densities in the phyllosphere under field and greenhouse conditions. *European Journal of Plant pathology*, 119:203-215. **(Journal)**
- Duveiller, E., Bragard, C. and Maraite, H. 1997. Bacterial leaf streak and black chaff caused by *Xanthomonas translucens*. *The Bacterial Diseases of Wheat. Concepts and Methods of Disease Management*, 25-47. **(Journal)**
- Forster, R.L. and Schaad, N.W. 1990. Longevity of *Xanthomonas campestris* pv. *translucens* in wheat seed under two storage conditions. In: Klement, A.Z. (ed.), *Proceedings of the 7<sup>th</sup> International Conference of Plant Pathogenic Bacteria*. Budapest, Hungary: Akadémiai Kiado. pp: 329-331. **(Conference)**
- Goodarziyan Ghahfarokhi, M., Ghasemi, E., Saeidi, M. and Heidari Kazafi, Z. 2014. Seed Reserve Utilization and Malondialdehyde Content of Two Wheat Cultivars. *Journal of Stress Physiology and Biochemistry*, 10: 15-23. **(Journal)**
- Habibian, M., Alizadeh Aliabadi, A., Hayati, J. and Rahimian, H. 2021. Investigation of the phenotypic and genetic diversity of *Xanthomonas translucens* pathovars, the causal agents of bacterial leaf streak of wheat and barley in parts of Iran. *Plant Protection (Scientific Journal of Agriculture)*, 44: 33-50. **(In Persian) (Journal)**
- Kulik, M.M. 2020. Seed quality and microorganisms. In *Seed Quality* (pp. 153-171). CRC Press.
- Duveiller, E., Bragard, C. and Maraite, H., 1997. Bacterial leaf streak and black chaff caused by *Xanthomonas translucens*. *The Bacterial Diseases of Wheat. Concepts and Methods of Disease Management*. 25-47. **(Book)**
- Langlois, P.A., Snelling, J., Hamilton, J.P., Bragard, C., Koebnik, R., Verdier, V., Triplett, L.R., Blom, J., Tisserat, N.A. and Leach, J.E. 2017. Characterization of the *Xanthomonas translucens* complex using draft genomes, comparative genomics, phylogenetic analysis, and diagnostic LAMP assays. *Phytopathology*, 107: 519-527. **(Journal)**



- Maes, M., Garbeva, P. and Kamoen, O. 1996. Recognition and detection in seed of the *Xanthomonas* pathogens that cause cereal leaf streak using rDNA spacer sequences and polymerase chain reaction. *Phytopathology*, 86: 63-69. **(Journal)**
- Milus, E.A. and Mirlohi, A.F. 1995. Survival of *Xanthomonas campestris* pv. *translucens* between successive wheat crops in Arkansas. *Plant Disease*, 79: 263-265. **(Journal)**
- Niranjan, C., Mishra, B.D. and Dhal, N.K. 2007. Effect of bacterial seed infection on rice seed germination. *Journal of Mycopathological Research*, 45: 269-271. **(Journal)**
- Rashid, A., Sajahan, M., Inam-Ul-Haq, M., Shahid, M., Ehetisham-ul-Haq, M. and Waris, I.H. 2013. Distribution of black chaff disease of wheat caused by *Xanthomonas campestris* pv. *translucens* in different ecological zones of Pakistan and its management through plant extracts and bio-products. *European Journal of Experimental Biology*, 3: 261-266. **(Journal)**
- Sapkota, S., Mergoum, M. and Liu, Z. 2020. The translucens group of *Xanthomonas translucens*: Complicated and important pathogens causing bacterial leaf streak on cereals. *Molecular plant pathology*, 21: 291-302. **(Journal)**
- Tubajika, K.M., Tillman, B.L., Russin, J.S., Clark, C.A. and Harrison, S.A. 1998. Relationship between flag leaf symptoms caused by *Xanthomonas translucens* pv. *translucens* and subsequent seed transmission in wheat. *Plant disease*, 82: 1341-1344. **(Journal)**
- Van Nghiep, H., Van Du, P. and Mathur, S.B. 2001. Effect of cleaning on seed health and seed germination of rice. *Omonrice*, 9: 138-9. **(Journal)**



## Population fluctuations of *Xanthomonas translucens* in wheat seeds and its effect on some quality characteristics of seed and disease emergence in the next generation

Cobra Moslemkhani<sup>1\*</sup>, Bita Oskouei<sup>2</sup>, Saman Sheidaei<sup>3</sup>, Saeed Hajiloei<sup>4</sup>

Received: September 29, 2022

Accepted: December 19, 2022

### Abstract

Infected seeds play considerable role in establishment of bacterial leaf streak disease caused by *Xanthomonas translucens* on cereal, which can onset disease outbreaks under favorable environmental conditions. The population of this pathogenic bacterium fluctuates over time in the seed. The present study investigated these changes and their effects on the disease establishment and seed quality. The bacterial population in the seeds harvested from the infected fields with progressed symptoms up to the flag leaves, had at least  $10^4$  to a maximum of  $4 \times 10^5$  CFU/gr at harvest time. Ten months later the population was reduced to  $10^2$  to a maximum of  $4 \times 10^4$  CFU/gr and 24 months after harvest, the pathogen was not isolated from the seeds (except for one sample). The seed contamination evaluated in this study is higher than the seed contamination threshold ( $10^3$  CFU/gr) but disease transmission in the experimental field occurred from zero to a maximum of one percent. Although this rate of transmission is low, the same number of diseased plants in favorable environmental conditions can trigger an epidemic. Also, bacterial population on seed even after storage time did not have significant effects on germination and natural seedlings emergence, although on some characteristics related to longitudinal growth had significant effects. The effect of *X. translucens* on physiological and biochemical changes of seeds needs to be further investigated.

**Keywords:** Bacterial streak; Quality; Seed; Wheat

### How to cite this article

Moslemkhani, C., Oskouei, B., Sheidaei, S. and Hajiloei, S. 2023. Population fluctuations of *Xanthomonas translucens* in wheat seeds and its effect on some quality characteristics of seed and disease emergence in the next generation. Iranian Journal of Seed Science and Research, 9(4): 31-40. (In Persian)(Journal)

DOI: [10.22124/jms.2023.6169](https://doi.org/10.22124/jms.2023.6169)

### COPYRIGHTS

Copyrights for this article are retained by the author(s) with publishing rights granted to the Iranian Journal of Seed Science and Research

The content of this article is distributed under Iranian Journal of Seed Science and Research open access policy and the terms and conditions of the Creative Commons Attribution 4.0 International (CC-BY4.0) License. For more information, please visit <http://jms.guilan.ac.ir/>

1. Seed and Plant Certification and Registration Institute. Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO). Tehran, Iran. [moslemkhany@yahoo.com](mailto:moslemkhany@yahoo.com)
2. Seed and Plant Certification and Registration Institute. Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO). Tehran, Iran. [b\\_oskouei@yahoo.com](mailto:b_oskouei@yahoo.com)
3. Seed and Plant Certification and Registration Institute. Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO). Tehran, Iran. [saman\\_sheidaee@yahoo.com](mailto:saman_sheidaee@yahoo.com)
4. Seed and Plant Certification and Registration Institute. Agricultural Research, Education and Extension Organization (AREEO). Tehran, Iran. [hajiloei@yahoo.com](mailto:hajiloei@yahoo.com)

\*Corresponding author: [moslemkhany@yahoo.com](mailto:moslemkhany@yahoo.com)