



УДК 581.5

## Влияние условий произрастания на активность аскорбинатоксидазы и полифенолоксидазы в листьях древесных растений

**КУЗЬМИНА  
Айгуль  
Мухаметнагимовна**

*Ижевская  
государственная сельскохозяйственная  
академия, AMSharifullina@yandex.ru*

**Ключевые слова:**

аскорбинатоксидаза  
полифенолоксидаза  
*Acer platanoides* L.  
*Betula pendula* Roth.  
локальные условия произрастания

**Аннотация:**

В работе представлены исследования по выявлению видовых особенностей у аборигенных видов древесных растений, произрастающих в насаждениях с различной интенсивностью антропогенного стресса. Показано влияние локальных условий произрастания на активность ферментов аскорбинатоксидазы и полифенолоксидазы. Объектами исследования являлись аборигенные виды *Acer platanoides* L., *Betula pendula* Roth. Для определения особенностей динамики активности исследуемых ферментов с учетом уровня загрязнения окружающей среды и локальных условий места произрастания были определены пробные площади 1 и 2, которые отличались по микрорельефу и, как следствие, абиотическим параметрам условий произрастания растений. Пробные площади на возвышенных, хорошо продуваемых участках, имеющих выровненную поверхность, были обозначены "пробная площадь 1". Пробные площади в пределах каждого типа насаждений на участках, имеющих понижение рельефа, были обозначены "пробная площадь 2". Более высокие значения по относительной влажности воздуха и более низкие температуры почвы и атмосферного воздуха наблюдались на пробной площади 2. Активности аскорбинатоксидазы и полифенолоксидазы не одинаково реагируют на различный уровень загрязнения среды обитания и локальные условия произрастания в пределах типа насаждений. Активность аскорбинатоксидазы была видоспецифичной. У *B. pendula* в насаждениях контроля на пробной площади 2 активность аскорбинатоксидазы достоверно выше, чем на пробной площади 1. У *A. platanoides* характер активности фермента менялся в течение вегетации в пределах пробных площадей. В насаждениях санитарно-защитных зон и магистральных посадках, наоборот, более высокие значения отмечены на пробной площади 1. В городских насаждениях активность полифенолоксидазы в листьях изучаемых видов древесных растений к августу имела достоверно более высокие значения по сравнению с контрольными насаждениями. Активность полифенолоксидазы у исследуемых деревьев имела общие черты.

© 2024 Петрозаводский государственный университет

Получена: 21 января 2024 года

Опубликована: 04 июня 2024 года

## **Введение**

На сегодняшний день наблюдается возрастание степени антропогенного воздействия на живые системы. Крупные городские агломерации характеризуются комплексом неблагоприятных факторов среды обитания для живых организмов, включая древесные растения. Неравномерное распределение негативных факторов в пространстве способствует формированию локальных условий места произрастания, которые представлены особенностями рельефа, температурным режимом атмосферного воздуха, температурой поверхности почвы, параметрами относительной влажности воздуха (Никерова и др., 2021; Samancioglu et al., 2016).

Растения в городской среде применяют разнообразные механизмы адаптации к негативным условиям внешней среды (Самусик и др., 2022; Kamath et al., 2015).

В научном сообществе сохраняется интерес к изучению особенностей адаптации древесных растений на молекулярном уровне к негативным стресс-факторам городской среды. Механизмы адаптации растений и формирование устойчивости древесных растений к разнообразным стрессам антропогенной среды изучались отечественными и зарубежными исследователями (Иванова и др., 2021; Робакидзе и др., 2021; Лубянова и др., 2021; Hyder et al., 2020).

Важным для жизнедеятельности клетки и всего растительного организма является медьсодержащий фермент класса оксидоредуктаз – полифенолоксидаза, которая выполняет функцию окисления фенольных соединений и участвует в дыхании. Полифенолоксидаза принимает участие в приспособительных реакциях к негативным факторам окружающей среды. Она относится к классу терминальных оксидаз растительной клетки, которая локализована в цитоплазме. Данный фермент принимает активное участие в дыхании растительных клеток за счет обратимого окисления полифенолов (Сауткина, 2022; Nunes et al., 2019).

Другим важным ферментом, участвующим в формировании адаптивных реакций к антропогенным стрессам, является аскорбинатоксидаза, которая принимает участие в ликвидации активных форм кислорода и защитных реакциях организма в борьбе с окислительным стрессом растительного организма. Аскорбинатоксидаза локализована в клеточной стенке и принадлежит суперсемейству мультимедных оксидаз (Garcia et al., 2016).

В научных исследованиях не достаточно полно изучено влияние локальных условий произрастания на формирование механизма адаптации на молекулярном уровне у древесных растений в городской среде. В связи с этим в условиях г. Набережные Челны изучение экофизиологических особенностей защитных древесных насаждений и древесных пород, связанных с синтезом веществ с антиоксидантной активностью, является актуальным.

Целью исследования являлось изучение влияния локальных условий места произрастания на активность аскорбинатоксидазы и полифенолоксидазы в листьях древесных растений, произрастающих в различных типах насаждений (на примере г. Набережные Челны).

## **Материалы**

Исследования были проведены в период с 2015 по 2022 г. Объектами выступали аборигенные древесные растения клен остролистный (*Acer platanoides* L.) и береза повислая (*Betula pendula* Roth.). Объем выборки составлял 30 деревьев каждого вида с каждой пробной площади. Выбранные объекты произрастали в насаждениях разных экологических категорий: зона условного контроля – Челнинское лесничество, санитарно-защитные зоны – завод кузнечный ПАО «Камаз», магистральные насаждения проспекта Казанский (рис. 1).

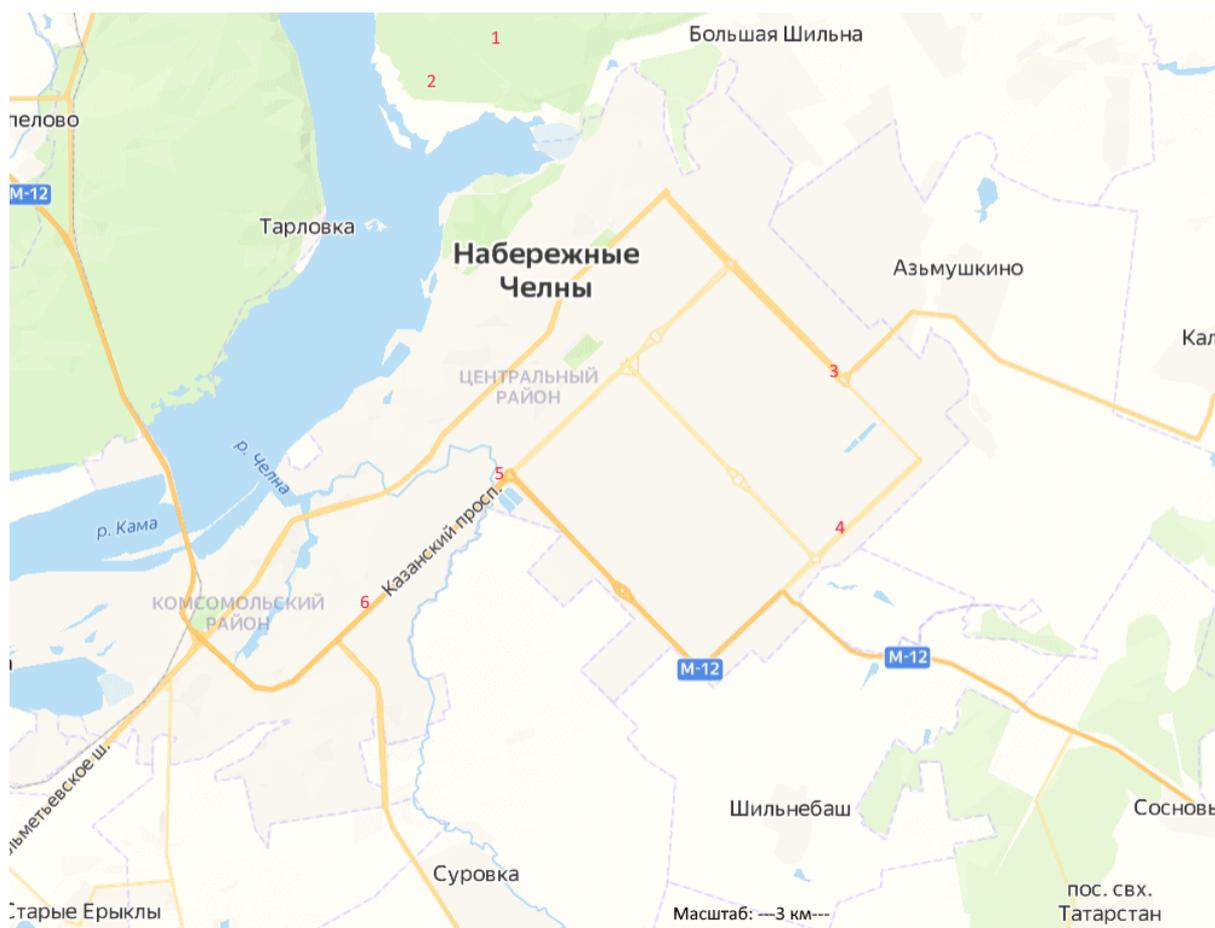


Рис. 1. Карта-схема расположения пробных площадей: 1 – зона условного контроля Челнинское лесничество (биотоп 1); 2 – зона условного контроля Челнинское лесничество (биотоп 2); 3 – кузнечный завод (биотоп 1); 4 – кузнечный завод (биотоп 2); 5 – Казанский проспект (биотоп 1); 6 – Казанский проспект (биотоп 2)

Fig 1. The scetch map of the sample plots: 1 – conditional control zone of the Chelny forestry (biotope 1); 2 – conditional control zone of the Chelny forestry (biotope 2); 3 – blacksmith factory (biotope 1); 4 – blacksmith factory (biotope 2); 5 – Kazansky Prospekt (biotope 1); 6 – Kazansky Prospekt (biotope 2)

## Методы

На исследуемых территориях закладывались пробные площади размером не менее 0.25 га, в пределах которых произрастали выбранные древесные растения.

С целью определения особенностей динамики активности исследуемых ферментов с учетом уровня загрязнения окружающей среды и локальных условий места произрастания были определены два типа биотопов, которые отличались по микрорельефу и, как следствие, по абиотическим параметрам условий произрастания растений. Пробные площади на возвышенных, хорошо продуваемых участках, имеющих выровненную поверхность, были обозначены «биотоп 1». Пробные площади в пределах каждого типа насаждений на участках, имеющих понижение рельефа, были обозначены как «биотоп 2». Более высокие значения по относительной влажности воздуха и более низкие температуры почвы и атмосферного воздуха наблюдались в биотопе 2.

Для выделения локальных условий произрастания в каждой категории насаждений закладывались две пробные площади, которые отличались друг от друга по ряду параметров: степень увлажнения, температурный режим поверхности почвы, относительная влажность воздуха, особенности рельефа. Параметры условий отмечались в сухую и теплую погоду с целью фиксации максимальных отличий. Оценка гидротермического режима атмосферного воздуха проводилась на высоте 2 метров, с этой же высоты был осуществлен сбор листьев для последующего лабораторного анализа. Все наблюдения и сбор растительного материала проводили в дневные часы, с 11 до 13 часов. Температуру поверхности почвы замеряли в 10 точках в непосредственной близости к растению в трехкратной

повторности в течение дня (утром с 7 до 8 часов), в обед (с 12 до 14 часов) и вечером (с 17 до 18 часов), затем вычисляли среднюю арифметическую полученных трех значений (Методы..., 2014).

Суммарный показатель загрязнения почв  $Z$  рассчитывался с учетом коэффициентов концентрации загрязняющих веществ и числа загрязнителей  $n$  по формуле (СанПиН 1.2.3685-21).

$$Z = (\sum C_i/C_{\text{фон}i}) - (n - 1).$$

В зависимости от величины  $Z$  устанавливают следующие ранги загрязнения почв: допустимый ( $Z \leq 16$ ); умеренно опасный ( $Z = 16-32$ ); опасный ( $Z = 32-128$ ); чрезвычайно опасный ( $Z \geq 128$ ).

Индекс загрязнения атмосферы рассчитывался по формуле:

$$\text{ИЗА}_i = (C_i/\text{ПДК}_i)^{k_i},$$

где  $C_i$  – средняя концентрация  $i$  вещества. ПДК $_i$  – среднесуточная предельно допустимая концентрация  $i$  вещества,  $k_i$  – показатель степени, учитывающий класс опасности вещества – для веществ 1-го класса опасности – 1.5; 2-го – 1.3; 3-го – 1.0; 4-го – 0.85 (РД 52.04.667-2005).

Сбор растительного материала осуществлялся в летние месяцы, с учетных особей собирали по 30 листьев средней формации на годичном вегетативном побеге. Побеги располагались в нижней части кроны южной экспозиции. Определение активности медьсодержащих ферментов в листьях проводили в динамике в июне, июле и августе спектрофотометрически.

Активность аскорбинатоксидазы определяли по методу, предложенному Д. К. Асамовым и С. Т. Рахимовой (1987), который основан на свойстве аскорбиновой кислоты поглощать свет с максимумом при длине волны 265 нм. Об активности фермента судили по уменьшению величины оптической плотности, учитывая, что степень окисления аскорбиновой кислоты пропорциональна количеству фермента. Активность полифенолоксидазы определяли спектрофотометрическим методом, основанным на измерении оптической плотности продуктов реакции, которые образуются при окислении пирокатехина за определенный промежуток времени (Ермаков и др., 1987).

Математическую обработку осуществляли с использованием статистического пакета Microsoft Windows «Statistica 10». Распределение данных определяли с помощью построения ящичных диаграмм. В описательной статистике осуществляли проверку подгрупп на нормальность. Далее были построены частотные гистограммы (тест K-S, Shapiro-Wilk). С целью анализа полученных данных использовали методы дисперсионного многофакторного анализа ANOVA (при последующей оценке различий методом TuKey HSD test и Scheffe test). В процессе сравнения и анализа полученных результатов использовали уровень значимости (при  $p < 0.05$ ).

## Результаты

В пределах выделенных пробных площадей учитывались следующие параметры: степень увлажнения, температурный режим поверхности почвы, относительная влажность воздуха, особенности рельефа. Параметры условий отмечались в сухую и теплую погоду с целью фиксации максимальных отличий.

В насаждениях зоны контроля преобладают дерново-подзолистые почвы, суммарный показатель загрязнения почвы составил 8. Завод кузнечный в городе Набережные Челны имеет не полностью сформированную санитарно-защитную зону, которая большей частью расположена на юго-востоке города. Загрязнение почвы составляет 24 единицы. На данной территории фиксируются стабильно высокие значения атмосферного воздуха, индекс загрязнения атмосферного воздуха составляет 10.3 единицы. Казанский проспект является самой оживленной магистралью города Набережные Челны с высоким уровнем загрязнения атмосферного воздуха (ИЗА = 12.3). Суммарный показатель загрязнения почвы составляет 30–32. Среди приоритетных загрязнителей санитарно-защитных зон и магистральных посадок можно выделить следующие: формальдегид, фенол, оксиды азота и серы, бенз(а)пирен.

В ходе исследования была выявлена различная активность медьсодержащих ферментов на различный уровень загрязнения среды обитания и локальные условия места произрастания в пределах типа насаждений.

Дисперсионный многофакторный анализ результатов исследований выявил существенное влияние видовых особенностей (уровень значимости  $p < 10^{-5}$ ), типа насаждения ( $p < 10^{-5}$ ), локальных условий места произрастания ( $p < 10^{-5}$ ), сроков вегетации ( $p < 10^{-5}$ ), а также взаимодействия этих факторов ( $p < 10^{-5}$ ) на активность аскорбинатоксидазы и полифенолоксидазы в листьях древесных растений (табл. 1).

Таблица 1. Результаты дисперсионного анализа по активности аскорбинатоксидазы в листьях древесных растений

---

Факторы	dEffect	MS Effect	df for	MS Error	F	p-level
1*	4	35.91434	720	0.013327	2694.886	$P < 10^{-5}$
2	2	28.07945	720	0.013327	2106.9832	$P < 10^{-5}$
3	3	0.313938	720	0.013327	23.556828	$P < 10^{-5}$
4	2	15.39037	720	0.013327	1154.8389	$P < 10^{-5}$
12	8	8.644543	720	0.013327	648.65601	$P < 10^{-5}$
13	12	0.277375	720	0.013327	20.813242	$P < 10^{-5}$
14	8	7.983537	720	0.013327	599.05652	$P < 10^{-5}$
24	4	26.48736	720	0.013327	1987.5186	$P < 10^{-5}$
34	6	0.069637	720	0.013327	5.2252893	$P < 10^{-5}$
124	16	5.537092	720	0.013327	415.48389	$P < 10^{-5}$
134	24	0.11779	720	0.013327	8.8385468	$P < 10^{-5}$

Примечание. \* 1 - вид растения; 2 - тип насаждения; 3 - локальные условия произрастания; 4 - срок вегетации.

Таблица 2. Результаты дисперсионного анализа по активности полифенолоксидазы в листьях древесных растений

Факторы	dEffect	MS Effect	df for	MS Error	F	p-level
1	4	20.48512	180	0.079447	257.8463	$P < 10^{-5}$
2	2	37.52496	180	0.079447	472.3267	$P < 10^{-5}$
3	3	0.110002	180	0.079447	1.384593	0.004
4	2	227.2249	180	0.079447	2860.08	$P < 10^{-5}$
12	8	0.460347	180	0.079447	5.794383	$P < 10^{-5}$
13	12	0.155704	180	0.079447	1.959843	0.030
14	8	6.081296	180	0.079447	76.54528	$P < 10^{-5}$
24	4	7.762559	180	0.079447	97.70734	$P < 10^{-5}$
34	6	0.142807	180	0.079447	1.797517	0.002
124	16	0.58235	180	0.079447	7.330036	$P < 10^{-5}$
134	24	0.133702	180	0.079447	1.682911	0.030

Таблица 3. Активность медьсодержащих ферментов в листьях древесных растений г. Набережные Челны, для проб из  $n = 30$

Вид растения	Тип насаждений	Месяц	Биотоп	Активность	
				аскорбинатоксидазы	полифенолоксидазы
<i>B. pendula</i>	Зона условного контроля	Июнь	1	$3.13 \pm 0.51$	$1.31 \pm 0.09$
			2	$3.55 \pm 0.14$	$1.36 \pm 0.13$
		Июль	1	$3.48 \pm 0.36$	$3.48 \pm 0.38$
			2	$3.82 \pm 0.34$	$3.76 \pm 0.41$
		Август	1	$4.21 \pm 0.26$	$1.76 \pm 0.11$
			2	$4.73 \pm 0.17$	$1.96 \pm 0.18$
	Санитарно-защитные насаждения	Июнь	1	$3.38 \pm 0.22$	$1.22 \pm 0.07$
			2	$3.08 \pm 0.17$	$1.31 \pm 0.09$
		Июль	1	$3.15 \pm 0.33$	$2.47 \pm 0.14$
			2	$2.86 \pm 0.32$	$2.57 \pm 0.17$
		Август	1	$2.60 \pm 0.27$	$3.85 \pm 0.28$
			2	$2.61 \pm 0.19$	$4.03 \pm 0.37$
	Магистральные посадки	Июнь	1	$3.00 \pm 0.31$	$1.26 \pm 0.09$
			2	$3.12 \pm 0.23$	$1.39 \pm 0.14$
		Июль	1	$2.53 \pm 0.17$	$2.54 \pm 0.24$
			2	$2.73 \pm 0.21$	$2.53 \pm 0.27$
Август		1	$2.01 \pm 0.12$	$3.96 \pm 0.31$	
		2	$1.92 \pm 0.09$	$4.07 \pm 0.42$	
<i>A. platanoides</i>	Зона условного контроля	Июнь	1	$3.45 \pm 0.26$	$0.90 \pm 0.13$
			2	$3.42 \pm 0.35$	$0.98 \pm 0.17$
		Июль	1	$3.97 \pm 0.29$	$2.96 \pm 0.26$
			2	$3.98 \pm 0.41$	$3.08 \pm 0.36$
		Август	1	$4.56 \pm 0.39$	$1.76 \pm 0.09$
			2	$4.66 \pm 0.42$	$1.87 \pm 0.16$
	Санитарно-защитные насаждения	Июнь	1	$3.76 \pm 0.27$	$1.03 \pm 0.09$
			2	$3.89 \pm 0.36$	$1.36 \pm 0.11$
		Июль	1	$3.29 \pm 0.31$	$3.01 \pm 0.32$
			2	$2.88 \pm 0.11$	$3.34 \pm 0.36$
		Август	1	$2.48 \pm 0.27$	$3.41 \pm 0.38$
			2	$2.30 \pm 0.19$	$3.66 \pm 0.33$

Магистральные посадки	Июнь	1	$3.77 \pm 0.36$	$1.02 \pm 0.12$
		2	$3.95 \pm 0.39$	$1.32 \pm 0.21$
	Июль	1	$2.93 \pm 0.26$	$3.30 \pm 0.28$
		2	$3.42 \pm 0.31$	$3.67 \pm 0.42$
	Август	1	$2.51 \pm 0.18$	$4.79 \pm 0.47$
		2	$2.66 \pm 0.25$	$5.07 \pm 0.31$
НСР <sub>05</sub>			0.02	0.04

## Обсуждение

Результаты проведенных исследований показали, что у березы повислой в контрольных насаждениях растения в биотопе 2 имели достоверно более высокие показатели активности фермента в листьях по сравнению с растениями биотопа 1: в июне на 0.42 ед. акт., в июле – на 0.34, в августе – на 0.52, при НСР<sub>05</sub> = 0.02.

В насаждениях санитарно-защитных зон промышленных предприятий у растений на пробной площади 2, наоборот, активность аскорбинатоксидазы в листьях была ниже, чем у растений биотопа 1.

В примамистральных посадках у березы повислой в биотопе 2 в июне и июле активность фермента в листьях была выше на 0.12 и 0.20 ед. акт. по сравнению с показателями биотопа 1, в августе ниже на 0.09 ед. акт. по сравнению с растениями биотопа 1.

У клена остролистного, произрастающего в насаждениях зоны условного контроля в биотопе 2, активность фермента в листьях в июне была ниже на 0.03 ед. акт., чем у растений в биотопе 1, а в августе выше на 0.10 ед. акт. В насаждениях санзон промышленных предприятий и примамистральных посадках у растений биотопа 2 по сравнению с биотопом 1 в начале наблюдений активность аскорбинатоксидазы в листьях была выше на 0.13 и 0.18 ед. акт. соответственно. К концу периода вегетации у растений биотопа 2 в насаждениях санитарно-защитных зон исследуемый показатель имел более низкие значения по сравнению с биотопом 1: в июле – на 0.41, в августе – на 0.18. ед. акт. У растений биотопа 2 в примамистральных посадках, наоборот, показатели активности фермента были выше, чем в биотопе 1: в июле – на 0.49, в августе – на 0.15 ед. акт. В насаждениях санитарно-защитных зон различия наблюдались лишь в июле: активность аскорбинатоксидазы у растений в биотопе 2 была достоверно выше на 0.03 ед. акт., чем в биотопе 1.

В результате сравнения достоверных результатов было отмечено, что общей закономерности в реакции и изменении активности аскорбинатоксидазы в листьях изучаемых древесных растений на комплексное влияние уровня загрязнения и локальных условий произрастания выявить не удалось. Береза повислая и клен остролистный проявляли видовую специфику в активности аскорбинатоксидазы в листьях.

В результате проведенного сравнительного анализа активности полифенолоксидазы были отмечены различия у растений, произрастающих в условиях пробных площадей. Во всех типах насаждений у всех особей, произрастающих в биотопе 2, в течение всего периода наблюдений была зафиксирована достоверно (НСР<sub>05</sub> = 0.04 ед. акт.) более высокая активность полифенолоксидазы в листьях по сравнению с биотопом 1: в контрольных насаждениях в июне – на 0.22, июле – на 0.10, а в августе – на 0.16 ед. акт.; в насаждениях санитарно-защитных зон в июне – на 0.14, в июле – на 0.11, в августе – на 0.11 ед. акт.; в примамистральных посадках в июне – на 0.12, в июле – на 0.10, в августе – на 0.16 ед. акт. Эти данные свидетельствуют о том, что на активность антиоксидантной системы оказывает влияние не только уровень загрязнения окружающей среды, но и особенности локальных условий произрастания растений.

Аскорбинатоксидаза участвует в каталитическом окислении аскорбиновой кислоты до монодегидроаскорбата, который быстро превращается в дегидроаскорбиновую кислоту. Обратимость данных реакций обеспечивает возможность растениям формировать специфическую реакцию в условиях стресса и поддерживать окислительно-восстановительное состояние апопласта (Garchery et al., 2008), которое меняется при воздействии стрессовых факторов окружающей среды, в т. ч. и антропогенного, который представлен комплексом загрязняющих веществ (Garchery et al., 2013). В наших исследованиях береза повислая и клен остролистный, произрастающие в условиях средней (санитарно-защитные насаждения) и высокой (магистральные насаждения) степени антропогенной нагрузки, снижали активность аскорбинатоксидазы к концу периода активной вегетации. При этом у растений в биотопе 1 активность фермента была выше по сравнению с растениями в биотопе 2 только в насаждениях со средней степенью антропогенной нагрузки, а в условиях сильной антропогенной нагрузки тенденция была противоположной. Данный факт подтверждает влияние локальных условий произрастания на активность аскорбинатоксидазы у аборигенных видов растений и формирование

специфической адаптационной стратегии в условиях антропогенного стресса.

У березы повислой и клена остролистного независимо от типа насаждения и периода наблюдений особи в биотопе 2 имели достоверно более высокие показатели активности полифенолоксидазы в листьях по сравнению с биотопом 1.

На сегодняшний день активность полифенолоксидазы в листьях древесных растений слабо освещена в научной литературе. Встречаются сведения о ее роли в антиоксидантной системе защиты растений, а также в участии в процессах вторичного метаболизма, подчеркивается специфическая линия защиты с выполнением особых функций в окислительном процессе растения (Vatankhah et al., 2010; Guo et al., 2014). В работах отмечается тенденция к возрастанию активности полифенолоксидазы в листьях древесных растений, произрастающих в условиях антропогенной среды, к концу периода вегетации (Заплатин, 2008), что подтверждается и в наших исследованиях, при этом уделяется мало внимания роли локальных условий произрастания.

## **Заключение**

Активность фермента полифенолоксидазы в листьях изучаемых видов древесных растений в августе имела достоверно более высокие значения в городских насаждениях в отличие от контрольных. По активности аскорбинатоксидазы реакция исследуемых видов специфична. Общей закономерности в реакции и изменении активности аскорбинатоксидазы в листьях изучаемых аборигенных видов древесных растений на комплексное влияние уровня загрязнения и локальных условий произрастания выявить не удалось, а по показателю активности полифенолоксидазы реакция у березы повислой и клена остролистного схожая.

## **Библиография**

Ермаков А. И., Арасимович В. В., Ярош Н. П. и др. Определение активности полифенолоксидазы и аскорбинатоксидазы [Determination of polyphenol oxidase and ascorbate oxidase activity] // Методы биохимического исследования растений. Л., 1987. С. 48–51.

Заплатин Б. П. Биотестирование атмосферных загрязнений по содержанию хлорофилла и активности полифенолоксидазы [Biotesting of atmospheric pollution by chlorophyll content and polyphenol oxidase activity] // Известия Пензенского государственного педагогического университета им. В. Г. Белинского. 2008. № 14. С. 82–87.

Иванов О. А., Домаш В. И., Канделинская О. Л. Биохимические механизмы адаптации древесных растений к техногенному загрязнению (на примере Солигорского промышленного района) [Biochemical mechanisms of adaptation of woody plants to technogenic pollution (using the example of the Soligorsk industrial region)] // Ботаника. Исследования. 2021. № 50. С. 306–321.

Лубянова А. Р., Безрукова М. В., Шакирова Ф. М. Взаимодействие сигнальных путей при формировании защитных реакций растений в ответ на стрессовые факторы окружающей среды [Interaction of signaling pathways in the formation of plant defense reactions in response to environmental stress factors] // Физиология растений. 2021. Т. 68, № 6. С. 563–578. DOI: 10.31857/S0015330321060129

Методы полевых экологических исследований [Methods of field ecological research]: Учеб. пособие / О. Н. Артаев (и др.); Под ред. А. Б. Ручина (и др.). Саранск: Изд-во Мордов. ун-та, 2014. 412 с.

Никерова К. М., Галибина Н. А., Чирва О. В., Климова (Успенская) А. В. Активные формы кислорода и компоненты антиоксидантной системы – участники метаболизма растений. Взаимосвязь с фенольным и углеводным обменом [Reactive oxygen species and components of the antioxidant system are participants in plant metabolism. Relationship with phenolic and carbohydrate metabolism] // Труды Карельского научного центра Российской академии наук. 2021. № 3. С. 5–20. DOI: 10.17076/eb1312

Робакидзе Е. А., Торлопова Н. В., Бобкова К. С., Наймушина С. И. Мониторинг состояния древесных растений в сосняках черничных при загрязнении выбросами Сыктывкарского лесопромышленного комплекса (Республика Коми) [Monitoring the condition of woody plants in blueberry pine forests when polluted by emissions from the Syktывkar timber industry complex (Komi Republic)] // Растительные ресурсы. 2021. Т. 57, № 3. С. 260–274. DOI: 10.31857/S0033994621030067

РД 52.04.667-2005 Документы о состоянии загрязнения атмосферы в городах для информирования государственных органов, общественности и населения. Общие требования к разработке, построению, изложению и содержанию. [Documents on the state of atmospheric pollution in cities to inform government agencies, the public and the population. General requirements for the development, construction, presentation and content]. М., 2016. 37 с.

СанПиН 1.2.3685-21. Гигиенические нормативы и требования к обеспечению безопасности и (или) безвредности для человека факторов среды обитания: постановление главного государственного санитарного врача РФ от 28.01.2021 г. № 2. [Hygienic standards and requirements for ensuring the safety and (or) harmlessness of environmental factors for humans: Resolution of the Chief State Sanitary Doctor of the Russian Federation No. 2 dated 01/28/2021]. М., 2021. 635 с.

Сауткина М. Ю. Анализ биохимического разнообразия вегетативной сферы дуба черешчатого лесостепной зоны [Analysis of the biochemical diversity of the vegetative sphere of pedunculate oak in the forest-steppe zone] // Самарский научный вестник. 2022. Т. 11, № 1. С. 114–118. DOI: 10.55355/snv2022111114

Самусик Е. А., Марчик Т. П., Головатый С. Е. Интенсивность окислительных процессов и активность антиоксидантной системы в листьях древесных растений, произрастающих в условиях техногенного загрязнения [The intensity of oxidative processes and the activity of the antioxidant system in the leaves of woody plants growing under conditions of technogenic pollution] // Социально-экологические технологии. 2022. Т. 12, № 4. С. 418–438. DOI: 10.31862/2500-2961-2022-12-4-418-438

Garcia D. E., Glasser W. G., Pizzi A., Paczkowski S. P., Laborie M. P. Modification of condensed tannins: from polyphenol chemistry to materials engineering // New Journal of Chemistry. 2016. Vol. 1. P. 234–242.

Garchery C., Gest N., Do P. T. et al. Altered stomatal dynamics in ascorbate oxidase over-expressing tobacco plants suggest a role for dehydroascorbate signalling // Journal of Experimental Botany. 2008. Vol. 59. P. 729–737.

Garchery C., Gest N., Do P. T. et al. Diminution in ascorbate oxidase activity affects carbon allocation and improves yield in tomato under water deficit // Plant Cell Environ. 2013. Vol. 36 (1). P. 159–175. DOI: 10.1111/j.1365-3040.2012.02564.x

Guo H., Sun Y., Li Y., Liu X., Zhang W., Ge F. Elevated CO<sub>2</sub> decreases the response of the ethylene signaling pathway in *Medicago truncatula* and increases the abundance of the pea aphid // New Phytologist. 2014. Vol. 201, № 1. P. 279–291. DOI: 10.1111/nph.12484

Kamath S. D., Arunkumar D., Avinash N. G. et al. Determination of total phenolic content and total antioxidant activity in locally consumed food stuffs in Moodbidri, Karnataka, India // Adv. Appl. Sci. Res. 2015. Vol. 6, № 6. P. 99–102.

Nunes M. H., Both S., Bongalov B., et al. Changes in leaf functional traits of rainforest canopy trees associated with an El Niño event in Borneo // Environ. Res. Lett. 2019. № 14. P. 2–14.

Samancioglu A., Sat I. G., Yildirim E. et al. Total phenolic and vitamin C content and antiradical activity evaluation of traditionally consumed wild edible vegetables from Turkey // Indian J. of Traditional Knowledge. 2016. Vol. 15, № 2. P. 208–213.

Hyder P. W., Fredrickson E. L., Estell R. E. et al. Distribution and concentration of total phenolics, condensed tannins, and nordihydroguaiaretic acid (NDGA) in creosotebush (*Larrea tridentata*) // Biochemical Systematics and Ecology. 2020. № 30. P. 905–912.

Vatankhah E., Niknam V., Ebrahimzadeh H. Activity of antioxidant enzyme during in vitro organogenesis in *Crocus sativus* // Biol. Plantarum. 2010. Vol. 54, № 3. P. 509–514. DOI: 10.1007/s10535-010-0089-9

# Influence of growing conditions on the activity of ascorbate oxidase and polyphenol oxidase in leaves of woody plants

**KUZMINA  
Aigul**

*Izhevsk  
State Agricultural  
Academy, AMSharifullina@yandex.ru*

## Keywords:

ascorbate oxidase  
polyphenol oxidase  
Acer platanoides L.  
Betula pendula Roth.  
local growing conditions

## Summary:

The paper presents research on the identification of species features in native species of woody plants growing in plantations with different intensities of anthropogenic stress. It is shown that the local growth conditions affect the activity of the ascorbate oxidase and polyphenol oxidase enzymes. The objects of the study were the native species *Acer platanoides* L. and *Betula pendula* Roth. When determining the features of the dynamics of enzyme activity, the level of environmental pollution and local conditions of the growing site were taken into account. For this purpose, sample plots 1 and 2 were determined. These sample plots differed in microrelief and, as a consequence, abiotic parameters of plant growth conditions. Sample plots in elevated, blow areas with a leveled surface were indicated as sample plot 1. Sample plots within each type of planting in areas with lower relief were indicated as sample plot 2. Higher values of relative humidity and lower temperatures of soil and atmospheric air were observed on sample plots 2. The activity of ascorbate oxidase and polyphenol oxidase do not react the same way to different levels of environmental pollution and local growth conditions within the type of plantations. Ascorbate oxidase activity was species specific. In *B. pendula*, the activity of ascorbate oxidase in control plantations on sample plot 2 was significantly higher than on sample plot 1. In *A. platanoides*, the nature of the enzyme activity changed during the growing season within the sample plots. In the plantations of sanitary protection zones and linehaul plantings, on the contrary, higher values were noted on sample plot 1. In urban plantation, the activity of polyphenol oxidase in the leaves of the studied species of woody plants by August had significantly higher values compared with control plantation. The activity of polyphenol oxidase in the studied trees had common features.

## References

- Documents on the state of atmospheric pollution in cities to inform government agencies, the public and the population. General requirements for the development, construction, presentation and content. M., 2016. 37 p.
- Ermakov A. I. Arasimovich V. V. Yarosh N. P. Determination of polyphenol oxidase and ascorbate oxidase activity, *Metody biohimicheskogo issledovaniya rasteniy*. L., 1987. P. 48–51.
- Garchery C., Gest N., Do P. T et al. Diminution in ascorbate oxidase activity affects carbon allocation and improves yield in tomato under water deficit, *Plant Cell Environ.* 2013. Vol. 36 (1). P. 159–175. DOI: 10.1111/j.1365-3040.2012.02564.x
- Garchery C., Gest N., Do P. T. et al. Altered stomatal dynamics in ascorbate oxidase over-expressing tobacco plants suggest a role for dehydroascorbate signalling, *Journal of Experimental Botany.* 2008. Vol. 59. P. 729–737.
- Garcia D. E., Glasser W. G., Pizzi A., Paczkowski S. P., Laborie M. P. Modification of condensed tannins: from

polyphenol chemistry to materials engineering, *New Journal of Chemistry*. 2016. Vol. 1. P. 234–242.

Guo H., Sun Y., Li Y., Liu X., Zhang W., Ge F. Elevated CO<sub>2</sub> decreases the response of the ethylene signaling pathway in *Medicago truncatula* and increases the abundance of the pea aphid, *New Phytologist*. 2014. Vol. 201, No. 1. P. 279–291. DOI: 10.1111/nph.12484

Hyder P. W., Fredrickson E. L., Estell R. E. et al. Distribution and concentration of total phenolics, condensed tannins, and nordihydroguaiaretic acid (NDGA) in creosotebush (*Larrea tridentata*), *Biochemical Systematics and Ecology*. 2020. No. 30. R. 905–912.

Hygienic standards and requirements for ensuring the safety and (or) harmlessness of environmental factors for humans: Resolution of the Chief State Sanitary Doctor of the Russian Federation No. 2 dated 01/28/2021. M., 2021. 635 p.

Ivanov O. A. Domash V. I. Kandelinskaya O. L. Biochemical mechanisms of adaptation of woody plants to technogenic pollution (using the example of the Soligorsk industrial region), *Botanika. Issledovaniya*. 2021. No. 50. P. 306–321.

Kamath S. D., Arunkumar D., Avinash N. G. et al. Determination of total phenolic content and total antioxidant activity in locally consumed food stuffs in Moodbidri, Karnataka, India, *Adv. Appl. Sci. Res.* 2015. Vol. 6, No. 6. P. 99–102.

Lubyanova A. R. Bezrukova M. V. Shakirova F. M. Interaction of signaling pathways in the formation of plant defense reactions in response to environmental stress factors, *Fiziologiya rasteniy*. 2021. T. 68, No. 6. P. 563–578. DOI: 10.31857/S0015330321060129

Methods of field ecological research: Ucheb. posobie, O. N. Artaev (i dr.); Pod red. A. B. Ruchina (i dr.). Saransk: Izd-vo Mordov. un-ta, 2014. 412 p.

Nikerova K. M. Galibina N. A. Chirva O. V. Reactive oxygen species and components of the antioxidant system are participants in plant metabolism. Relationship with phenolic and carbohydrate metabolism, *Trudy Karel'skogo nauchnogo centra Rossiyskoy akademii nauk*. 2021. No. 3. P. 5–20. DOI: 10.17076/eb1312

Nunes M. H., Both S., Bongalov B., et al. Changes in leaf functional traits of rainforest canopy trees associated with an El Niño event in Borneo, *Environ. Res. Lett.* 2019. No. 14. R. 2–14.

Robakidze E. A. Torlopova N. V. Bobkova K. S. Naymushina S. I. Monitoring the condition of woody plants in blueberry pine forests when polluted by emissions from the Syktyvkar timber industry complex (Komi Republic), *Rastitel'nye resursy*. 2021. T. 57, No. 3. P. 260–274. DOI: 10.31857/S0033994621030067

Samancioglu A., Sat I. G., Yildirim E. et al. Total phenolic and vitamin C content and antiradical activity evaluation of traditionally consumed wild edible vegetables from Turkey, *Indian J. of Traditional Knowledge*. 2016. Vol. 15, No. 2. P. 208–213.

Samusik E. A. Marchik T. P. Golovatyy S. E. The intensity of oxidative processes and the activity of the antioxidant system in the leaves of woody plants growing under conditions of technogenic pollution, *Social'no-ekologicheskie tehnologii*. 2022. T. 12, No. 4. P. 418–438. DOI: 10.31862/2500-2961-2022-12-4-418-438

Sautkina M. Yu. Analysis of the biochemical diversity of the vegetative sphere of pedunculate oak in the forest-steppe zone, *Samarskiy nauchnyy vestnik*. 2022. T. 11, No. 1. P. 114–118. DOI: 10.55355/snv2022111114

Vatankhah E., Niknam V., Ebrahimzadeh H. Activity of antioxidant enzyme during in vitro organogenesis in *Crocus sativus*, *Biol. Plantarum*. 2010. Vol. 54, No. 3. P. 509–514. DOI: 10.1007/s10535-010-0089-9

Zaplatin B. P. Biotesting of atmospheric pollution by chlorophyll content and polyphenol oxidase activity,

Kuzmina A. Influence of growing conditions on the activity of ascorbate oxidase and polyphenol oxidase in leaves of woody plants // *Principy èkologii*. 2024. Vol. 15. № 2. P. 3–2.

---

Izvestiya Penzenskogo gosudarstvennogo pedagogicheskogo universiteta im. V. G. Belinskogo. 2008. No. 14. P. 82–87.