

## КОНСЕРВАТИЗМ И ВАРИАБЕЛЬНОСТЬ СИСТЕМЫ АНТИОКСИДАНТНОЙ ЗАЩИТЫ РЕТИНАЛЬНОГО ПИГМЕНТНОГО ЭПИТЕЛИЯ ПОЗВОНОЧНЫХ

© 2023 г. Ю. В. Маркитантова<sup>1,\*</sup>, В. Н. Смирский<sup>1,\*\*</sup>

<sup>1</sup>Институт биологии развития им. Н.К. Кольцова РАН Москва, Россия

\*e-mail: yuliya.mark@gmail.com

\*\*e-mail: simir@mail.ru

Поступила в редакцию 08.11.2022 г.

После доработки 05.03.2023 г.

Принята к публикации 17.03.2023 г.

В ходе эволюции организмы разработали стратегии, позволяющие использовать активные формы кислорода (АФК) в регуляции физиологических процессов и поддержании гомеостаза. Клетки тканей с высоким уровнем метаболизма и внутриклеточных АФК, одним из ярких примеров которых является ретикулярный пигментный эпителий (РПЭ), более подвержены риску повреждения под действием окислительного стресса (ОС), под влиянием экзогенных или эндогенных факторов. Клетки РПЭ позвоночных, несмотря на консервативность строения глаза и основных функций его тканей, по-разному реагируют на ОС, что обусловлено видоспецифичностью компонентов сигнальных путей, формирующих систему антиоксидантной защиты (АОЗ). Важная роль в АОЗ принадлежит факторам транскрипции, в частности, Nrf2. Система АОЗ в РПЭ включает несколько уровней регуляции, взаимодействие которых обеспечивает стабильность морфофункционального состояния клеток. Филогенетический анализ демонстрирует не только консерватизм, но и вариативность компонентов АОЗ, что может иметь адаптационное значение, отражать различия функциональной нагрузки и регенеративного потенциала. Выявление механизмов АОЗ, обеспечивающих морфофункциональную стабильность клеток РПЭ, имеет фундаментальное значение и нацелено на поиск тканеспецифичных мишеней для эффективной терапии спектра заболеваний глаза.

**Ключевые слова:** окислительно-восстановительный баланс, гомеостаз, ретикулярный пигментный эпителий, активные формы кислорода, окислительный стресс, система антиоксидантной защиты, транскрипционные факторы, Nrf2, регенерация, стратегии клеточного ответа РПЭ

DOI: 10.31857/S0044452923030051, EDN: YHGTNX

### СПИСОК СОКРАЩЕНИЙ И УСЛОВНЫХ ОБОЗНАЧЕНИЙ

АОЗ	от англ. “Antioxidant defense system, AODS”, антиоксидантная система защиты
АТФ	от англ. “Adenosine triphosphate, ATP”, аденозинтрифосфат
АТФаза	от англ. “Adenosine 5'-TriPhosphatase, ATPase”, аденозинтрифосфатаза
АФК	от англ. “Reactive oxygen species, ROS”, активные формы кислорода
ВМД	от англ. “Age-related macular degeneration, AMD”, возрастная макулярная дегенерация сетчатки
ГРБ	гематоретинальный барьер
ЛФ	от англ. “Lipofuscinum, LP”, липофусцин
МАРК	от англ. “Mitogen-activated protein kinases”, митоген-активируемые протеинкиназы
МБ	от англ. “Bruch’s membrane, BM”, мембрана Бруха
Мт	от англ. “Metallothionein”, металлотioneин
ОС	от англ. “Oxidative stress, OS”, окислительный стресс
ПЖК	от англ. “Polyunsaturated fatty acids, PFA”, полиненасыщенные жирные кислоты
ПМЛ	от англ. “Lysosomal membrane permeabilization, LMP”, пермеаблизация мембран лизосом
ПОЛ	от англ. “Lipid peroxidation, LP”, перекисное окисление липидов

Протеинкиназа СК2	от англ. “ <i>Protein kinase CK2</i> ”, кэзеинкиназа II
РПЭ	от англ. “ <i>Retinal pigment epithelium, RPE</i> ”, ретинальный пигментный эпителий
СОД	от англ. “ <i>Superoxide dismutase, SOD</i> ”, супероксиддисмутаза
цАМФ	от англ. “ <i>Cyclic adenosine monophosphate, cAMP</i> ”, циклический аденозинмонофосфат, сАМР
ЭМП	от англ. “ <i>Epithelial–mesenchymal transition, EMT</i> ”, эпителиально-мезенхимный переход
ЭПР	от англ. “ <i>Endoplasmic reticulum, EPR</i> ”, эндоплазматический ретикулум
A2E	от англ. “ <i>bis-retinoid N-retinyl-N-retinylidene ethanolamine</i> ”, бис-ретинилиденэтаноламин
A2AR	от англ. “ <i>Adenosine A2A receptor</i> ”, аденозиновые рецепторы подтипа A2A
АСОХ	от англ. “ <i>Acyl-CoA Oxidase</i> ”, ацетил-КоА ацилтрансфераза
AGEs	от англ. “ <i>Advanced glycation end products</i> ”, конечные продукты гликирования
Akt	от англ. “ <i>Protein kinase B alpha</i> ”, протеинкиназа В-α
ARE	от англ. “ <i>Antioxidant Response Element</i> ”, антиоксидантный реагирующий элемент
AP-1	от англ. “ <i>Activator protein 1 (AP-1), transcription factor</i> ”
ASK1	от англ. “ <i>Apoptosis signal-regulating kinase 1</i> ”, киназа, регулирующая сигнал к апоптозу, тип 1
AIF	от англ. “ <i>Apoptosis-inducing factor</i> ”, апоптоз-индуцирующий фактор
ATF -1	от англ. “ <i>ATF-1 activating transcription factor 3</i> ”, активатор фактора транскрипции-1
CAT	от англ. “ <i>catalase</i> ”, каталаза
СВР	от англ. “ <i>Cyclic adenosine monophosphate Response Element Binding protein, CREB-binding protein</i> ”, CREB-связывающий белок
CUL3-E3	от англ. “ <i>Cullin 3-based ubiquitin ligase</i> ”, E3 убиквитин лигаза
DUOX1	от англ. “ <i>Dual Oxidase 1</i> ”, двойная оксидаза-1
ET-1	от англ. “ <i>Endothelin 1</i> ”, эндотелин
ERK	от англ. “ <i>Extracellular signal-related kinase</i> ”, экстраклеточная сигнал регулирующая киназа
FAS (CD95)	от англ. “ <i>Fas receptor (FasR) induces programmed cell death</i> ”, cluster of differentiation 95, апоптозный антиген, кластер дифференцировки 95
FGFβ	от англ. “ <i>Fibroblast Growth Factor β</i> ”, фактор роста фибробластов
GAPDH	от англ. “ <i>Glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase</i> ”, глицеральдегид-3-фосфат дегидрогеназа
GCLC	от англ. “ <i>Glutamate-Cysteine Ligase Catalytic Subunit</i> ”, каталитическая субъединица глутамат-цистеин лигазы
GCLM	от англ. “ <i>Glutamate-Cysteine Ligase Modifier Subunit</i> ”, субъединица-модификатор глутамат-цистеин лигазы
GLUT	от англ. “ <i>Glucose transporter</i> ”, белок-переносчик глюкозы
GSH	от англ. “ <i>Glutathione</i> ”, глутатион
GPX	от англ. “ <i>Glutathione Peroxidase</i> ”, глутатионпероксидаза
НО-1	от англ. “ <i>Hemo-oxigenasa-1</i> ”, гем-оксигеназа-1
HIF-1α	от англ. “ <i>Hypoxia-inducible factor 1-α</i> ”, фактор, индуцируемый гипоксией 1-α
HSP70	от англ. “ <i>70kDa heat shock protein</i> ”, белки теплового шока-70
ICAM	от англ. “ <i>Inter-Cellular Adhesion Molecule</i> ”, молекулы межклеточной адгезии
IL-6	от англ. “ <i>Interleukin 6</i> ”
JNK/SAPK	от англ. “ <i>c-Jun N-terminal kinase/Stress activated protein kinase</i> ”, каскад <i>стресс-активируемых протеинкиназ</i>
Keap1	от англ. “ <i>Kelch-like ECH-associated protein 1</i> ”, Kelch-подобный белок 1, ассоциированный с ECH
МАРК ERK1/2	от англ. “ <i>Extracellular signal-regulated kinase 1/2 (ERK1/2) cascade</i> ”, митоген-активируемый протеинкиназный сигнальный каскад
Mitf	от англ. “ <i>Microphthalmia-associated transcription factor</i> ”, фактор транскрипции, ассоциированный с микрофтальмией
MMP-9	от англ. “ <i>Matrix metalloproteinase 9</i> ”, матриксная металлопротеиназа-9

NAC	от англ. “NAC transcription factors”, N-ацетилцистеин
NADPH-оксидаза	от англ. “Nicotinamide adenine dinucleotide phosphate oxidase”, NOX, никотинамид-β-аденин динуклеотид фосфат оксидаза
Na <sup>+</sup> /K <sup>+</sup> -ATPase	от англ. “sodium–potassium adenosine triphosphatase”, фермент из группы транспортных аденозинтрифосфатаз (НКА)
NaIO <sub>3</sub>	от англ. “Sodium iodate”, йодат натрия
NF-κB	от англ. “nuclear factor kappa-light-chain-enhancer of activated B cells”
NLS	от англ. “nuclear localization signal”, сигнал ядерной локализации
NO synthase	от англ. “Nitric oxide synthases”, синтаза оксида азота
Nrf2	от англ. “Nuclear factor erythroid 2-related factor 2”, транскрипционный ядерный фактор 2, связанный с эритроидным фактором 2
PAI-1	от англ. “Plasminogen activator inhibitor-1”, ингибитор активатора плазминогена-1
PEDF	от англ. “Pigment Epithelium-derived Factor”, фактор роста происхождения из пигментного эпителия
PI3K/Akt	от англ. “Phosphatidylinositol 3-kinase (PI3K)/protein kinase B (AKT) signaling pathway, фосфатидилинозитол-3-киназа/киназа Akt”,
PI3K-Akt-mTOR	от англ. “сигнальный путь, опосредуемый киназами: фосфатидилинозитол-3-киназой (PI3K), АКТ и mTOR
PKC	от англ. “Protein kinase C, протеинкиназа C
PRDX	от англ. “peroxiredoxin”, пероксиредоксин
PTPN26	Protein Tyrosine Phosphatase Non-Receptor Type 26, протеинтирозинфосфатаза 26
P2X7	от англ. “ATP-gated P2X receptor cation channel family”, P2X семейство рецепторов АТФ-управляемых катионных каналов
P2YR	от англ. “Metabotropic G protein-coupled P2Y receptors”, метаботропные связанные с G-белком пуринергические рецепторы
R-SOH	от англ. “sulfenic acid”, сульфоновая кислота
SIRT-1	от англ. “Sirtuin 1, NAD-dependent deacetylase sirtuin-1”, сиртуин 1, деацетилаза сиртуин-1 зависимая от НАД
TGFβ	от англ. “Transforming Growth Factor”, трансформирующий фактор роста
TLR	от англ. “Toll-like receptor, Толл-подобные рецепторы”
TIMP2	от англ. “Tissue inhibitor of metalloproteinases 2”, тканевый ингибитор металлопротеиназ 2
TNFα	от англ. “Tumor necrosis factor alpha”, фактор некроза опухоли
TNFR1	от англ. “Tumor necrosis factor alpha receptors”, рецепторы фактора некроза опухоли
XO	от англ. “Xanthine-oxidase”, ксантин-оксидаза
VEGF	от англ. “Vascular Endothelial Growth Factor”, фактор роста эндотелия сосудов
•OH	гидроксильный радикал
•O <sub>2</sub> <sup>-</sup>	супероксидный анион
<sup>1</sup> O <sub>2</sub>	синглетный кислород
H <sub>2</sub> O <sub>2</sub>	перекись водорода
NO	оксид азота
ONOO <sup>-</sup>	пероксинитрит

## ВВЕДЕНИЕ

Появление 2–2.5 миллиарда лет назад цианобактерий, способных к кислородному фотосинтезу, который сопровождается выделением кислорода (O<sub>2</sub>), привело к возрастанию его концентрации в атмосфере.

В этих условиях увеличился внутриклеточный уровень активных форм кислорода (АФК). Живые организмы приспособились к сосуществованию с АФК, разработали стратегии, позволяющие использовать их в различных физиологических про-

цессах, оптимизировали аэробный энергетический метаболизм и развили механизмы нейтрализации токсичных АФК [1]. Наличие абиотических фотохимических процессов позволяет предполагать, что даже более ранние формы жизни, предшествующие цианобактериям, могли обладать системами метаболизма  $O_2$ /АФК и антиоксидантной защиты [2]. Клетки тканей с высоким уровнем метаболизма и энергетическими затратами имеют высокий уровень внутриклеточных АФК и приобрели в ходе эволюции хорошо развитую систему антиоксидантной защиты (АОЗ). К таким клеткам относятся, в частности, клетки ретинального пигментного эпителия (РПЭ) и фоторецепторы сетчатки, которые подвергаются воздействию света и обладают интенсивным метаболизмом [3]. Удовлетворение энергетических потребностей фоторецепторов требует усиленного потребления  $O_2$ , поступающего в сетчатку через сеть капилляров сетчатки или капилляров сосудистой оболочки [4]. Интенсивность аэробных процессов в сетчатке, приводящих к выработке большого количества АФК, вызвала необходимость формирования специализированного интенсивно пигментированного слоя клеток РПЭ, способного к активной нейтрализации АФК и предотвращению окислительного стресса (ОС). РПЭ образует плотные контакты с наружными сегментами фоторецепторами сетчатки, участвуя в создании иммунной привилегии сетчатки, и взаимодействует с сосудистой оболочкой глаза [5]. Со стороны сосудистой оболочки РПЭ подстилает мембрана Бруха (МБ), в состав которой входят компоненты эндотелия сосудистой оболочки, богатой капиллярами, и уплотненного фибриллярного слоя собственно базальной пластинки РПЭ [6]. МБ участвует в регуляции диффузии биомолекул (протеогликанов, хемокинов, цитокинов, факторов роста, токсичных продуктов жизнедеятельности) между фоторецепторами, РПЭ и сосудистой оболочкой. Комплекс фоторецепторы-РПЭ-МБ-сосудистая оболочка обеспечивает формирование гематоретинального барьера (ГРБ) [7].

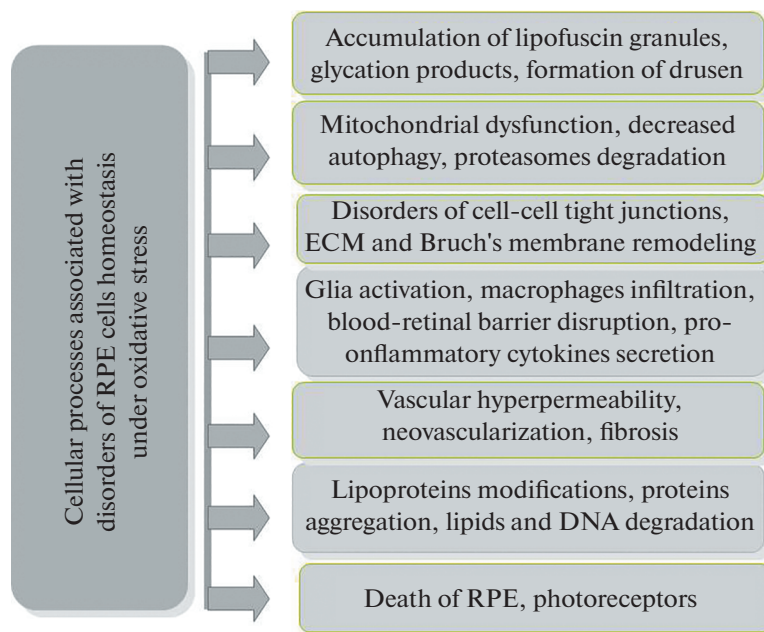
РПЭ играет центральную роль в обеспечении функционирования сетчатки, осуществляя фагоцитоз дисков наружных сегментов фоторецепторов и защиту фоторецепторов от избытка света, поддержание баланса рН и ионов в субретинальном пространстве, доставку в нейральные слои сетчатки метаболитов (глюкоза, аминокислоты), продукцию факторов роста [8]. Регуляция баланса окислительно-восстановительных реакций, постоянно протекающих в РПЭ и фоторецепторах, обеспечивает контроль процессов пролиферации, гибели, дифференцировки клеток РПЭ на протяжении всего онтогенеза [7]. Поддержание стабильного состояния дифференцировки клеток РПЭ имеет решающее значение для функционирования сетчатки. Структурные, метаболические и генетические нарушения в РПЭ и пограничных тканях, под воздействием экзогенных или

эндогенных факторов, сопровождающиеся накоплением избытка АФК, ведут к активации ОС [9], который является важным звеном в патогенезе дегенеративных патологий сетчатки [10].

В процессе эволюции в организмах сформировались сложные системы АОЗ, которые представлены несколькими уровнями регуляции (звеньями), обеспечивающие снижение уровня АФК и их негативных последствий. Системы АОЗ предусматривают использование репаративных механизмов для восстановления поврежденных структур, в числе которых аутофагия РПЭ и ремоделирование поврежденных белков [11].

Несмотря на прогресс в понимании механизмов, роль факторов АОЗ в регуляции гомеостаза клеток и стратегиях клеточного ответа РПЭ, а также связь этих факторов с другими эндогенными защитными регуляторными системами у позвоночных охарактеризованы далеко не полностью. Существуют эволюционно закрепленные видовые отличия реакции клеток РПЭ на ОС у позвоночных. Клеточный ответ РПЭ позвоночных на повреждение и воспаление, сопровождающихся нарушением ГРБ, баланса окислительно-восстановительных реакций и активацией ОС, может вызвать как развитие патологических процессов в нейронах и глии сетчатки (у млекопитающих), так и обеспечить их восстановление (у ряда хвостатых амфибий) [12]. Изучение роли ОС и АОЗ в клеточном ответе РПЭ хвостатых амфибий заслуживает особого внимания, поскольку эти животные, в отличие от млекопитающих, способны к трансдифференцировке РПЭ в нейроны и глию сетчатки, а также к структурному и функциональному восстановлению слоя РПЭ после повреждения [13]. Отдельные сведения о роли ОС в пигментированных клетках эпителия радужки — источника для регенерации хрусталика у хвостатых амфибий, получены на уровне анализа изменений транскриптома. Конверсия пигментный эпителий-хрусталик сопровождается активацией редокс-чувствительных генов: *Hmox1*, *Fam213a*, *Erg1*, *Serpinb10* и др. [14].

В обзоре проведен анализ накопленных с использованием современных подходов данных о молекулярно-генетических механизмах регуляции окислительно-восстановительного метаболизма и стабильности клеток РПЭ позвоночных. Особое внимание уделено обсуждению роли в системе АОЗ ключевых ОС-зависимых факторов транскрипции Nrf2, с точки зрения консерватизма и эволюционной вариабельности. Высказано предположение о том, что разный ответ клеток РПЭ на действие ОС, у позвоночных с высокими или ограниченными регенерационными способностями, обусловлен особенностями эндогенных систем защиты, в частности, системы АОЗ.



**Рис. 1.** Клеточные процессы в ретинальном пигментном эпителии и пограничных с ним тканях млекопитающих, при окислительном стрессе. Внутриклеточными мишенями являются липиды, белки, ДНК, повреждение которых отражает интенсивность окислительного стресса и степень поражения клеток.  
*Условные обозначения:* RPE – retinal pigment epithelium, DNA – deoxyribonucleic acid, ECM – extracellular matrix.

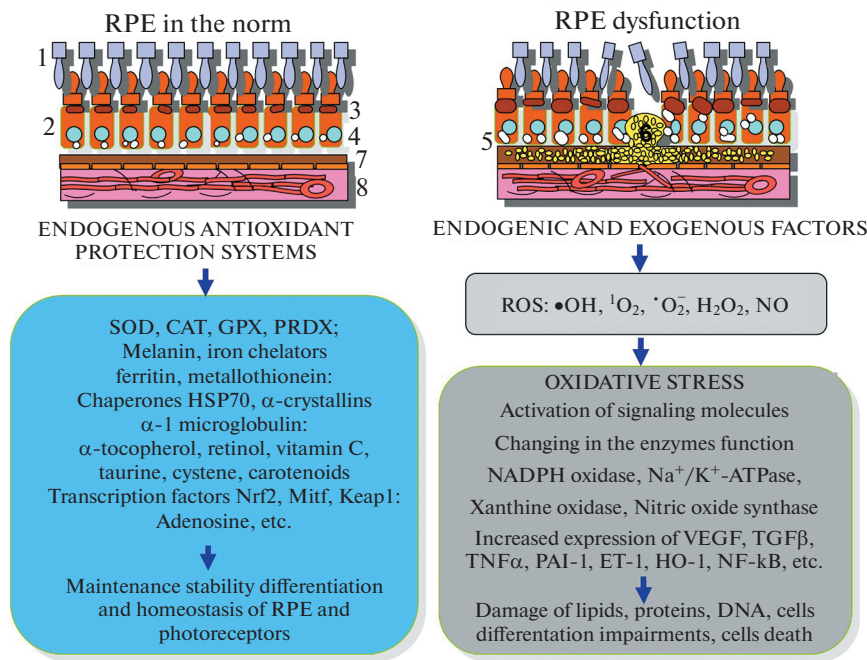
### ЭКЗОГЕННЫЕ И ЭНДОГЕННЫЕ ФАКТОРЫ ОКИСЛИТЕЛЬНОГО ПОВРЕЖДЕНИЯ РЕТИНАЛЬНОГО ПИГМЕНТНОГО ЭПИТЕЛИЯ

Воздействие экзогенных факторов (избыточный свет, ионизирующее излучение, высокие температуры, гипоксия, химические вещества, механическое повреждение) обуславливает высокий риск окислительного повреждения РПЭ и фоторецепторов [15–18]. Смена светового режима влияет на рН, концентрацию ионов  $Ca^{2+}$  и  $K^+$ , увеличивает потребление кислорода, вызывая генерацию АФК в этих клетках [19]. В РПЭ и нейральных слоях сетчатки относительно высокое парциальное напряжение кислорода обеспечивает синтез АТФ в митохондриях. При этом более 90%  $O_2$  восстанавливается до  $H_2O$ , а 1–5%  $O_2$  участвуют в образовании АФК. Эндогенными источниками АФК, помимо митохондрий, являются мембранно связанные NADPH-оксидазы (Nicotinamide adenine dinucleotide phosphate oxidase, NOX), лизосомы (фагосомы), пероксисомы, меланосомы [20–22].

Эндогенные факторы предрасположенности РПЭ к ОС включают высокую скорость метаболизма и окислительных реакций в РПЭ и фоторецепторах. В сетчатке постоянно обновляются внешние диски фоторецепторов: слущивающиеся “отработанные” диски, мембраны которых содержат большое количество полиненасыщенных жирных кислот (ПЖК), утилизируются в РПЭ [20]. В процессе зрительного цикла происходит изомеризация 11-цис-ретиная в транс-ретиная в составе родопсина и продуциру-

ются АФК, которые вызывают перекисное окисление ПЖК [23, 24], накопление липофусцина (ЛФ) [21], окисление (обесцвечивание) меланина, выполняющего защитную роль, за счет активного участия в “нейтрализации” АФК, в первую очередь, синглетного кислорода [22]. В большинстве случаев поврежденные под действием ОС в РПЭ клеточные компоненты деградируют и заменяются вновь синтезированными в результате репаративной аутофагии [25]. В постмитотических клетках РПЭ интенсивность повреждения зависит от степени аутофагии, накопления продуктов клеточного распада. Возрастные изменения, связанные с накоплением и депонированием ЛФ в лизосомах, являются значимым фактором риска развития ОС-зависимых патологий РПЭ [26]. Метаболические нарушения, приводящие к накоплению ионов  $H^+$  и снижению рН в РПЭ, являются общей характеристикой апоптотических стимулов, связанных с депривацией цитокинов или усилением генерации АФК. В условиях ОС возрастает фагоцитарная нагрузка клеток РПЭ, что проявляется в повышении интенсивности фагоцитоза апоптотических фрагментов и утилизации продуктов метаболизма МБ [20].

Разобщение контактов РПЭ с фоторецепторами при отслойке сетчатки, действии ультрафиолета, светового облучения, значительно увеличивает накопление в РПЭ продуктов перекисного окисления липидов (ПОЛ) [27]. Процессы свободнорадикального окисления при нарушении целостности и гомеостаза РПЭ усиливаются, что, в совокупности



**Рис. 2.** Эндогенные системы (антиоксидантная и др.), обеспечивающие поддержание гомеостаза и защиту клеток ретикулярного пигментного эпителия млекопитающих от экзогенных и эндогенных факторов окислительного стресса. Интенсификация окислительных процессов приводит к развитию ОС, патологическим процессам и гибели клеток.

*Условные обозначения:* 1 – фоторецепторы, 2 – ретикулярный пигментный эпителий (RPE), 3 – меланосомы, 4 – ядро, 5 – липофусцин, 6 – друзы, 7 – мембрана Бруха, 8 – хориокапилляры сосудистой оболочки. SOD – superoxide dismutase, CAT – catalase, GPX – glutathione peroxidase, PRDX – peroxiredoxin; ROS – reactive oxygen species,  $\cdot\text{OH}$  – hydroxyl radical,  $^1\text{O}_2$  – singlet oxygen,  $\cdot\text{O}_2^-$  – superoxide,  $\text{H}_2\text{O}_2$  – hydrogen peroxide, NO – nitric oxide. DNA – deoxyribonucleic acid.

с факторами воспаления, нарушает работу регуляторных и ферментных систем [28]. Эти процессы вызывают накопление продуктов окисления (малоновый диальдегид, 4-гидроксиноненаль, конечные продукты гликолиза), повреждение липидов клеточных мембран, белков и нуклеиновых кислот [20]. ОС нарушает общий клеточный гомеостаз клеток РПЭ, затрагивает большинство внутриклеточных процессов и взаимодействие с окружающими тканями (фагоцитоз, аутофагия, транспорт метаболитов) (рис. 1). Деструктивная активность АФК в клетках проявляется в окислении белков, мембранных липидов, повреждении ДНК [29]. В клетках РПЭ происходит накопление и нарушение метаболизма остаточных молекулярных компонентов, их экспорта, из-за высвобождения лизосомальных ферментов в цитозоль, что приводит к снижению экранирующей и антиокислительной функций РПЭ и является пусковым звеном дегенеративных процессов [10].

Клеточные процессы, контролирующие продукцию и элиминацию избыточного количества АФК, обеспечивают реализацию функций клеток РПЭ и фоторецепторов [21, 26]. Важная роль в контроле состояния клеток принадлежит окислительно-восстановительным процессам, равновесию между прооксидантной и антиоксидантной системами [10]. Это

равновесие обеспечивается активностью сигнальных белков, ферментов, редокс-чувствительных генов, которые контролируют синтез ДНК, проницаемость мембранных каналов и другие процессы, направленные на поддержание стабильности гомеостаза клеток [30, 31]. Сдвиг равновесия в РПЭ в сторону окислительных процессов ведет к ОС, дисфункции РПЭ и фоторецепторов [10].

Большинство генов, мутации в которых приводят к ОС-зависимым патологиям сетчатки, кодируют факторы транскрипции с высокой и специфической экспрессией в РПЭ и фоторецепторах. Такие мутации могут вызывать интенсификацию накопления ЛФ в РПЭ, приводить к снижению числа или полному отсутствию меланосом, дезорганизации МБ и внеклеточного матрикса (ВКМ) [12, 26].

#### ПРООКСИДАНТНАЯ СИСТЕМА И ИСТОЧНИКИ АФК В РЕТИНАЛЬНОМ ПИГМЕНТНОМ ЭПИТЕЛИИ

Прооксидантная система, компоненты которой вовлечены в развитие ОС, включает различные виды АФК (супероксидный анион  $\cdot\text{O}_2^-$ , гидроксильный радикал  $\cdot\text{OH}$ , синглетный кислород  $^1\text{O}_2$ , перекись водорода  $\text{H}_2\text{O}_2$ ), низкомолекулярные прооксиданты (ионы переходных металлов Mn, Fe, Cu),

а также специализированные ферменты, которые генерируют АФК (NADPH-оксидаза, NO-синтаза, ксантиноксидаза) [29, 32] (рис. 2).

Супероксидные анионы  $\cdot O_2$  возникают в клетках РПЭ и сетчатки как продукт цепи окислительного фосфорилирования митохондрий при синтезе АТФ [33], а в цитозоле – в результате активности NADPH-оксидаз [34]. NADPH-оксидазная система генерирует  $\cdot O_2$  и  $H_2O_2$ , участвующие в нейтрализации патогенов [35]. У большинства млекопитающих идентифицированы 7 изоформ NADPH-оксидаз: NOX1–5 и DUOX1–2 [36]. Уже на ранних этапах эволюции произошла дивергенция на кальций-регулируемые NOX (NOX5, DUOX1-2), являющиеся наиболее “древними” и консервативными, и NOX, активируемые регуляторными субъединицами (NOX 1–4). NOX2 и NOX4 присутствуют у всех позвоночных, NOX1 появляется у рыб и амфибий, а NOX3, очевидно, является самым “молодым” членом семейства, обнаруженным только у птиц и млекопитающих [37]. Источником фотоиндуцированной генерации супероксидных анионов  $\cdot O_2$  в РПЭ служит ЛФ, который при облучении видимым светом (преимущественно в синем диапазоне) восстанавливает молекулы кислорода  $O_2$  до  $\cdot O_2$  [38], которые, как предполагается, инициируют процесс деградации меланина [39, 40]. Гидроксильный радикал  $\cdot OH$  может продуцироваться лизосомами, в результате радиолитического расщепления воды, или образования пероксинитрита ( $ONOO^-$ ), в результате реакции между супероксид-ионом  $O_2^-$  и оксидом азота NO. Синглетный кислород  $^1O_2$ , который образуется в результате фотосенсибилизации и возбуждения молекул ЛФ, рибофлавина или ретиналя, также является разрушительным метаболитом, который, как и  $\cdot OH$ , агрессивен, но не стоек, и быстро реагирует с разными клеточными компартментами [41].

Органеллами, специализирующимися на метаболизме перекиси водорода  $H_2O_2$ , также являются пероксисомы, содержащие FAD-оксидоредуктазы (флавинадениндинуклеотид зависимые оксидоредуктазы), которые участвуют в бета-окислении ПЖК. В пероксисомах образуются ацетил-КоА ацилтрансфераза (АСОХ), альдегидогенные фосфолипиды (плазмалогены) и желчные кислоты, а в качестве побочных продуктов –  $H_2O_2$ , которая утилизируется каталазой [42]. Фермент АСОХ появляется у эукариот, известно, что у человека он представлен тремя изоформами (АСОХ1-3) [43].

При накоплении продуктов перекисного окисления в РПЭ со стороны эндоплазматического ретикула (ЭПР) развивается реакция на неструктурируемый белок, направленная на восстановление протеостаза. При избыточном накоплении окисленные формы белков теряют свойственную им структуру и агрегируют, что может приводить к дополнительной активации стресса ЭПР. Накопле-

ние агрегированных белков усугубляет ОС, вызывая разрыв лизосом и развитие реакций воспаления [44]. Повреждение РПЭ и сетчатки, действие АФК ( $H_2O_2$ ) вызывает секрецию АТФ, активацию АТФ-зависимых  $Ca^{2+}$ -каналов (P2XR7), высвобождение из внутриклеточных депо ионов  $Ca^{2+}$  и усиление их транспорта в клетку. Цепь этих реакций увеличивает проницаемость мембран, вызывая набухание митохондрий, выход цитохрома С в цитоплазму [45].

Несмотря на тот факт, что АФК являются неустойчивыми соединениями, они оказывают существенное влияние на работу важных внутриклеточных ферментных систем (протеиназы, фосфатазы, фосфолипазы); обеспечивая изменения активности генов, кодирующих факторы транскрипции, и редокс-зависимых генов, которые принимают участие в контроле дифференцировки, метаболизма и пластичности клеток РПЭ [46–48]. Глобальные изменения экспрессии генов, принадлежащих к различным функциональным кластерам, затрагивают сигнальные пути, которые обеспечивают защиту клеток от ОС или контролируют гибель клеток РПЭ и сетчатки (апоптоз, некроз и др.) [49].

### КЛЮЧЕВЫЕ КОМПОНЕНТЫ СИСТЕМЫ АНТИОКСИДАНТНОЙ ЗАЩИТЫ В РЕТИНАЛЬНОМ ПИГМЕНТНОМ ЭПИТЕЛИИ

Транскрипционное профилирование выявило активацию редокс-чувствительных генов, регулирующих апоптоз, аутофагию в клетках РПЭ, при развитии патологических процессов [50, 51]. Обнаружены возрастание уровня экспрессии ОС-чувствительных генов и изменение уровня экспрессии генов, обеспечивающих устойчивость к окислительным реакциям в клетках РПЭ человека, в ответ на действие перекиси водорода  $H_2O_2$  [52].

**Редокс-чувствительные факторы транскрипции.** К редокс-чувствительным факторам первой линии защиты клеток в РПЭ относят факторы транскрипции Nrf2, FOXO, HSF1 и другие, которые являются сенсорами АФК и обеспечивают запуск системы АОЗ [52]. Позвоночные имеют шесть паралогичных генов, которые кодируют факторы транскрипции семейства “cap ‘n’ collar” суперсемейства лейциновой молнии (bZip). Из них четыре фактора являются активирующими (Nrf1, Nrf2, Nrf3, NF-E2), а два – ингибирующими (Bach1 и Bach2) [53]. Центральную роль в активации системы АОЗ, наряду с белками теплового шока, играет фактор транскрипции Nrf2 (Nuclear factor E2 p45-Related Factors) [54]. Nrf2 контролирует экспрессию антиоксидантных, противовоспалительных и целого ряда метаболических генов [55]. Появление Nrf2 связывают с глобальным переходом от анаэробных условий обитания к аэробным. Ортологи Nrf2 появи-

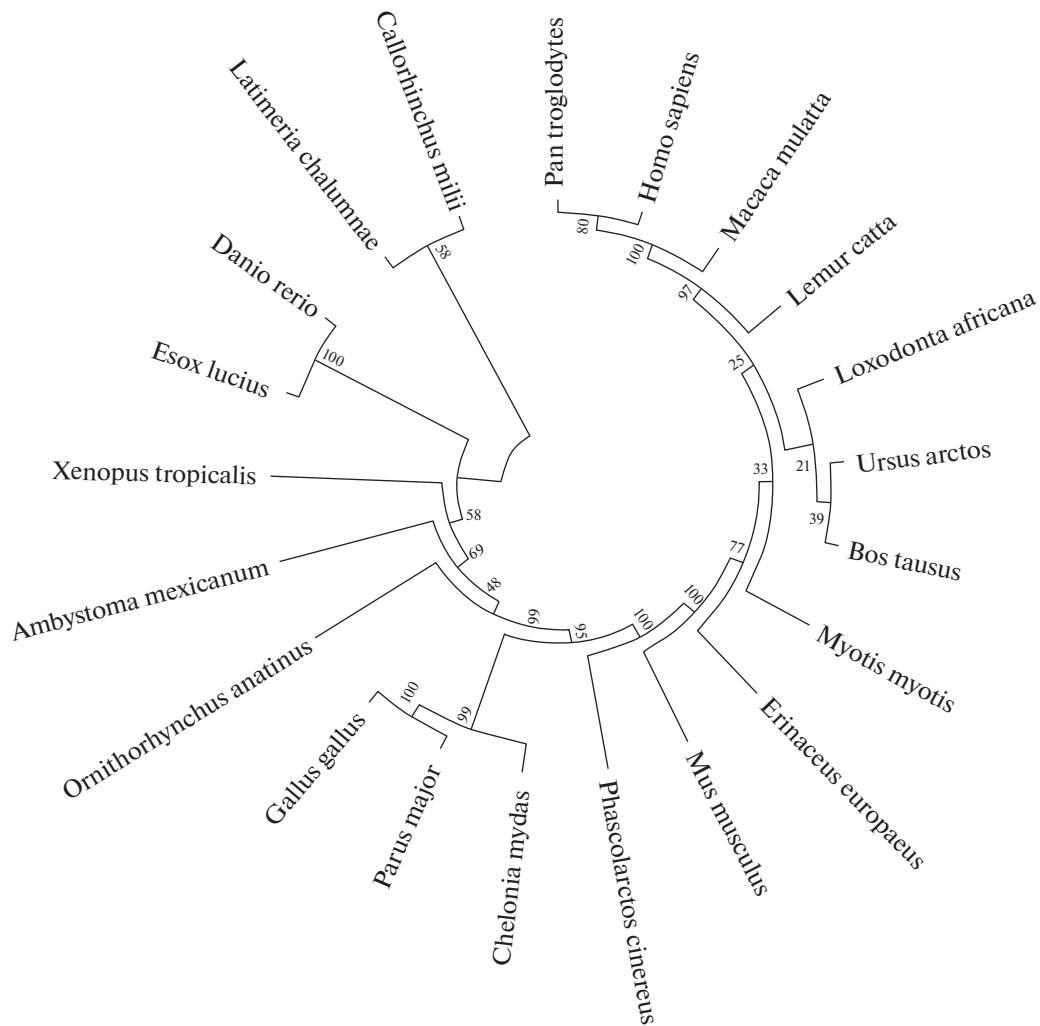


Рис. 3. Филограмма ортологов Nrf2, построенная методом ближайших соседей на основе базы данных Национального центра биотехнологической информации США (NCBI) (<https://www.ncbi.nlm.nih.gov/protein/>).

лись у предков грибов около 1.5 млрд лет назад. Первая дивергенция Nrf2 произошла во время разделения грибов и Metazoa (1.0–1.2 млрд лет назад). Уровень атмосферного O<sub>2</sub> постепенно возрастал во второй половине палеозойской эры (359–252 млн лет назад), в конце этого периода произошла очередная дивергенция Nrf2, сопровождающая появление и эволюцию млекопитающих [56].

Nrf2 имеет в своем составе 7 консервативных доменов Neh1–Neh7. Домен Neh1 содержит два сайта: “cap ‘n’ collar” – щелочную область лейциновой молнии (bZIP), которая обеспечивает связывание с ДНК, и сигнал ядерной локализации. N-концевой домен Neh2 содержит 7 остатков лизина, участвующих в убиквитинировании, и два мотива (ETGE и DLG), которые обеспечивают связывание с Keap1. Neh3, Neh4 и Neh5 являются трансактивационными доменами, которые опосредуют взаимодействие Nrf2 с другими коактиваторами (CBP, CREB-binding protein). Neh5 отвечает за цитоплазматическую локали-

зацию Nrf2 [57]. Neh6, обогащенный остатками серина, обеспечивает связывание с белком, включающим бета-трансдукционные повторы, содержащие дипептиды триптофана и аспарагиновой кислоты (WD-повторы), что ведет к убиквитинированию Nrf2 и его деградации [58]. Neh7 взаимодействует с ретиноидным X-рецептором-α (RXR-α), что блокирует сигнальную ось Nrf2-ARE [59].

Древний белок Nrf2 вместо 7 доменов, характерных для млекопитающих, по-видимому, имел всего три домена: Neh1, -3 и -6, а также область связывания с ЭПР. Такая структура Nrf2 сохранилась у современной гидры. Домен Neh2, обеспечивающий связь с Keap1, появился у трипобластов (многоклеточные животные, начиная с плоских червей). У вторичноротых появляются домены Neh4 и Neh5. В то же время у нематоды (*Caenorhabditis elegans*) Nrf2 теряет большинство исходных доменов, включая C-концевую часть домена Neh1, который обеспечивает связь с ДНК. С появлением



позвоночных в Nrf2 окончательно сформировались шесть функциональных доменов (Neh1-Neh6), тогда как был утрачен домен, обеспечивающий локализацию белка в ЭПР [54].

Фактор транскрипции Nrf2 является одним из ключевых факторов регуляции ОС у позвоночных. Ортологи Nrf2 обнаружены у представителей всех классов позвоночных, причем степень их идентичности – наиболее высокая в пределах класса, и минимальная у наиболее удаленных эволюционно классов позвоночных (рис. 3).

Филогенетический анализ доменов Nrf2 показывает, что домены Neh1 (обеспечивает связывание фактора с ДНК) и Neh2 (ответственен за взаимодействие с Keap1) являются наиболее консервативными (идентичность не менее 70%) у всех классов позвоночных (от древнего класса лопастоперых рыб, представителем которых является латимерия, до человека). Домены Neh3-Neh6 демонстрируют вариативность у низших позвоночных (амфибии, рыбы), а домен Neh7, ответственный за взаимодействие с RXR- $\alpha$ , эволюционирует, по-видимому, наиболее быстро: у рыб его сходство с человеком не превышает 27%, у птиц – 41%, у яйцекладущих млекопитающих (утконос) – 33% (табл. 1).

В норме Nrf2 находится в неактивном состоянии в комплексе с Keap1 (Kelch-like ECH-associated protein 1). В результате активности CUL3-E3 (Cullin 3-based ubiquitin ligase) Nrf2 подвергается полиубиквитинированию и деградации протеасомами. ОС вызывает конформационные изменения Keap1, высвобождая Nrf2, который фосфорилируется, мигрирует в ядро клетки, где образует комплекс с факторами транскрипции Maf [60]. Этот комплекс индуцирует экспрессию ряда генов, взаимодействуя с их цис-регуляторными последовательностями – антиоксидантными реагирующими элементами (Antioxidant Response Elements, ARE) [61].

Регуляторная ось Keap1-Nrf2-Maf является эволюционно консервативной и обнаружена у всех видов, от *Drosophila melanogaster* до человека [61]. Nrf2 активирует в РПЭ как антиоксидантные, так и противовоспалительные сигнальные каскады [62, 63]. Под контролем Nrf2 находятся гены, регулирующие энергетический метаболизм, репарацию ДНК и детоксикацию. Nrf2 связывается с промоторными областями генов, кодирующих цитопротекторные белки, в частности, гемоксигеназу-1 (HO-1) [64]. Мыши с нокаутом *Nrf2* демонстрируют снижение аутофагии клеток РПЭ, с ярко выраженными признаками возрастной макулярной дегенерации сетчатки (ВМД) [65]. В свою очередь, экспрессия *Nrf2* регулируется в РПЭ фактором транскрипции, ассоциированным с микрофталмией (Mitf) [66], который действует как антиоксидант, регулируя биогенез митохондрий и окислительно-восстановительный гомеостаз в РПЭ [30].

Факторы транскрипции Nrf1 и Nrf3, по-видимому, возникли в ходе дивергентной эволюции Nrf2, и функционируют независимо от Keap1. Они локализованы в ЭПР и участвуют в защитной реакции на неструктурированный белок. Гены, содержащие ARE, могут быть активированы также факторами транскрипции ER300 и CREB [67]. С другой стороны, существуют репрессоры факторов транскрипции Nrf (Bach1, Bach2), которые предотвращают избыточную активацию системы АОЗ [68]. Среди редокс-чувствительных факторов транскрипции, принимающих участие в регуляции метаболизма и аутофагии, важную роль в РПЭ играют PPAR, CREB, TFEB, FOXO1/3, FXR [69], а также регуляторные белки ATG7 и Beclin-1 [70]. Биоинформационный анализ позволил выявить потенциальные ARE в ряде генов, участвующих в АОЗ клеток позвоночных [71], в частности, у представителей семейства PITX/Pitx, кодирующие факторы транскрипции [72–74].

**Антиоксидантные ферментные системы защиты** включают ферменты, нейтрализующие, и восстанавливающие АФК (рис. 2). ОС индуцирует экспрессию ферментов фазы II метаболической детоксикации: хинон-акцепторную оксидоредуктазу, гемоксигеназу-1 (HO-1), каталитическую субъединицу (GCLC) и субъединицу-модификатор глутамат-цистеин лигазы (GCLM) [75, 76].

Действие света или  $H_2O_2$  вызывают активацию в РПЭ и сетчатке таких ферментов АОЗ как супероксиддисмутазы (SOD), пероксиредоксины (PRDX), каталазы (CAT), глутатионпероксидазы (GPX) [77–79]. SOD – металлофермент, который катализирует превращение  $O_2^-$  в  $H_2O_2$ . С использованием генетических моделей млекопитающих (мышей) показано, что мутации *SOD1*<sup>-/-</sup> и *SOD2*<sup>-/-</sup> обуславливают высокую восприимчивость к ОС, патологическую неоваскуляризацию и дегенерацию сетчатки [80, 81]. Основной функцией PRDX является восстановление пероксидов ( $H_2O_2$ , алкилгидропероксиды и др.) в результате окисления тиоловой группы (R-SH) цистеина в активном центре этого фермента до сульфоновой кислоты (R-SOH) [77]. CAT превращают  $H_2O_2$ , которая образуется в результате  $\beta$ -окисления жирных кислот в пероксисомах, в воду и кислород. В РПЭ содержание CAT на порядок выше, чем в других тканях глаза [82]. GPX является ферментом, “нейтрализующим”  $H_2O_2$  при низком уровне ОС. У млекопитающих описано 7 изоформ GPX. GPX4 широко представлен у позвоночных, обладающих развитой нервной системой и имеющих ПЖК в составе плазматических мембран. GPX4 содержит в своем составе селеноцистеин и катализирует расщепление  $H_2O_2$  до  $H_2O$  в цитозоле или восстановление гидроперекисей липидов в спирты, используя глутатион в качестве восстанавливающего агента [79]. Снижение активности GPX4 в РПЭ и фоторецепторах повышает их чувствительность к ОС [83].

**Таблица 1.** Степень идентичности доменов фактора транскрипции Nrf2 позвоночных относительно доменов NRF2 человека (NP\_006155.2, изоформа 1)

Виды	Домены NRF2 Homo sapiens, %							NRF2 Homo sapiens NP_006155.2
	Neh1	Neh2	Neh3	Neh4	Neh5	Neh6	Neh7	
Pan_troglodytes (обыкновенный шимпанзе) XP_001145876.3	100	99	100	100	100	100	100	100
Macaca_mulatta (Макак-резус) NP_001244536.1	99	99	100	100	100	100	99	99
Lemur_catta (кошачий лемуру) XP_045415392.1	97	87	100	96	100	86	91	91
Mus_musculus (домовая мышь) NP_035032.1	92	95	98	87	71	86	73	80
Bos_taurus (домашний бык) XP_005202370.1	98	79	91	91	93	84	86	86
Ursus_arctos (бурый медведь) XP_026348256.1	99	99	98	96	93	86	87	90
Loxodonta_africana (саванный слон) XP_003406250.2_L	97	94	98	87	86	84	83	87
Erinaceus_europaeus (обыкновенный еж) XP_016044349.1	96	94	100	87	89	82	76	86
Phascolarctos_cinereus (коала) XP_020846698.1	95	88	91	78	89	78	66	77
Myotis_myotis (большая ночница) XP_036174805.1	98	98	95	87	96	86	79	86
Ornithorhynchus_anatinus (утконос) XP_007669464.2	84	73	77	87	89	55	33	57
Gallus_gallus (курица) NP_001383833.1	88	70	81	78	86	71	40	61
Parus_major (большая синица) XP_015489930.1	83	74	84	70	86	73	41	62
Chelonia_mydas (зеленая черепаха) XP_037768002.1	87	81	79	74	89	73	35	63
Ambystoma_mexicanum (мексиканский аксолотль)*	80	78	77	61	71	61	28	56
Xenopus_tropicalis (шпорцевая лягушка) NP_001007490.1	73	83	67	39	61	49	22	50
Esox_lucius (щука) XP_010878224.2	73	64	77	65	54	49	21	45
Danio_gerio (данио-рерио) NP_878309	77	66	65	52	46	47	21	44
Callorhynchus_milii (австралийский каллоринх) XP_007888253.1	79	74	74	74	54	45	21	50
Latimeria_chalumnae (латимерия) XP_014349356.1	80	74	74	74	68	57	27	54

Примечание. Данные вычислены на основе множественного выравнивания (рис. 4). \* — последовательность из базы данных <https://genome.axolotl-omics.org>. Остальные последовательности приведены согласно базе данных Национального центра биотехнологической информации США (NCBI).

Еще одна группа ферментов (дегидрогеназы, липазы, пептидазы, протеазы, трансферазы, ферменты репарации ДНК) участвуют в восстановлении или элиминации поврежденных биомолекул в РПЭ [43, 84]. АФК, генерируемые в РПЭ через электронно-транспортную цепь под воздействием света, кислорода, окислительного фосфорилирования, могут восстанавливаться с помощью систем NADPH, глутатиона и антиоксидантных ферментов [77, 79]. NADPH-оксидазы участвуют в регуляции клеточных сигнальных каскадов – наиболее изученный механизм их действия – окисление редокс-активных цистеинов в активном центре протеинфосфатаз. Показано участие протеинтирозинфосфатазы 26 (PTPN26) в фосфорилировании белков-компонентов сигнальных путей, управляющих пролиферацией, гибелью, дифференцировкой, метаболизмом клеток РПЭ [85].

**Компоненты антиоксидантной защиты с функциями шаперонов и хелаторов ионов металла.** Важным аспектом, негативно влияющим на стабильность клеток РПЭ, является нарушение метаболизма железа, накопление которого токсично для клеток и связано со снижением аутофагии и эффективности хелатирующих агентов [86]. В РПЭ функцию фотозащиты и антиоксиданта, нейтрализующего АФК, выполняет меланин, посредством хелатирования редокс-активных ионов железа и меди, связывания свободных радикалов (главным образом, синглетный кислород  $^1O_2$ ) [87]. Меланин взаимодействует с анионами  $^{\bullet}O_2$ , вызывая их окисление в молекулярный кислород, а также способен восстанавливать  $^{\bullet}O_2$  до  $H_2O_2$  [88]. Присутствующий в РПЭ железосвязывающий цитозольный и митохондриальный ферритин хелатирует и “нейтрализует” ионы железа, которые способны катализировать образование гидроксильного радикала  $\cdot OH$ , снижая их концентрацию [89].

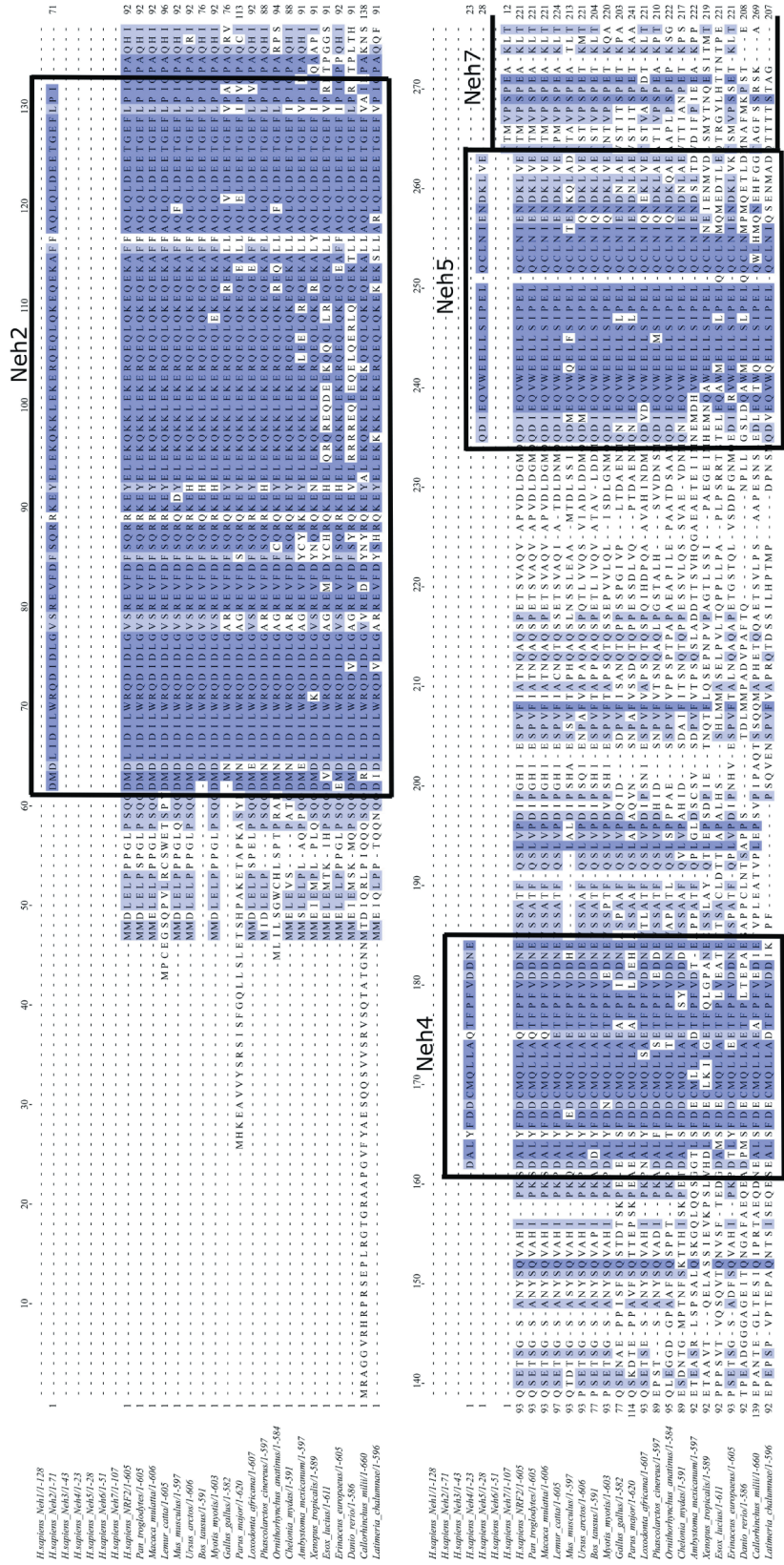
Другим эндогенным белком с металлосвязывающими свойствами является металлотионеин (Мт), который содержит большое количество остатков серина и активируется, помимо ОС, глюкокортикоидами и ионами тяжелых металлов, такими как цинк, медь и ртуть, действуя в качестве “поглотителя” свободных радикалов [90]. Эволюция форм Мт, также как и SOD, непосредственно связана с появлением в земной атмосфере свободного кислорода. У млекопитающих число изоформ Мт достигает максимума, появляются две дополнительные группы Мт, специфичные для нейральной ткани и многослойных слизистых эпителиев [91].

В клетках РПЭ конститутивно экспрессируются шапероны: DJ-1 [92], антиоксидант/шаперон  $\alpha$ -1 микроглобулин, связывающий АФК [93], низкомолекулярные шапероны (sHSP). Основная роль шаперонов состоит в предотвращении внутриклеточного накопления цитотоксических белков и регуляции фолдинга белков [94]. sHSP обнаружены во всех доменах живых организмов и, по-видимо-

му, эволюционировали независимо у многоклеточных животных (Eumetazoa), грибов и растений. sHSP содержат эволюционно консервативный домен  $\alpha$ -кристаллинов и вариабельные N- и C-концевые последовательности, которые эволюционировали независимо друг от друга.  $\alpha$ -кристаллины препятствуют апоптозу клеток РПЭ, участвуя в активации реакций фосфорилирования в сигнальном пути PI3K/Akt, что обеспечивает устойчивость клеток РПЭ к ОС.  $\alpha$ B-кристаллин обеспечивает восстановление уровня GSH в митохондриях [79]. У мышей с нокаутом генов  $\alpha$ A- и  $\alpha$ B-кристаллинов в условиях ОС наблюдали накопление АФК клетками РПЭ и последующую дегенерацию фоторецепторов [95, 96]. В геноме человека, кроме  $\alpha$ A- и  $\alpha$ B-кристаллинов, представлены еще восемь sHSP. ОС вызывает снижение уровня АТФ в клетках РПЭ и сетчатки, в числе первых защитных факторов начинают действовать АТФ-независимые sHSP. Активация HSPB1 (HSP27) приводит к блокаде  $Ca^{2+}$ -индуцируемого апоптоза в результате ингибирования каспазы-3 и предотвращения выхода цитохрома С из митохондрий в цитоплазму [97]. После частичного восстановления клеток включается экспрессия индуцируемого стрессом АТФ-зависимого шаперона HSP70, который поддерживает окислительно-восстановительный гомеостаз, путем восстановления активности GPX и глутатионредуктазы. Снижение уровня глутатиона при ОС ведет к накоплению продуктов ПОЛ и гибели клеток путем ферроптоза [98]. HSP70 также участвует в регуляции опосредованного аутофагией протеолиза белков в РПЭ [99].

Шаперон HSP70 и близкий ему белок HSP110 являются наиболее эволюционно консервативными. Процент идентичности гомологов белков этих семейств у прокариот и эукариот достигает 50%. У человека насчитывается 13 генов *HSP70*, причем два из них видоспецифичны и отсутствуют у других позвоночных. В геноме ряда рыб обнаружены множественные копии генов *HSP70*, что, очевидно, является следствием дубликации генома [100].

**Низкомолекулярные антиоксиданты** включают жирорастворимые и водорастворимые. Жирорастворимые антиоксиданты ( $\alpha$ -токоферол, убихинон кофермент Q10, витамин А, каротиноиды) локализуются в основном в мембранах митохондрий и лизосом, обеспечивая защиту липидов от перекисного окисления, за счет прерывания автокаталитической реакции ПОЛ [98, 101]. Водорастворимые антиоксиданты (витамин С, глутатион, флавоноиды) локализуются в цитозоле, где они действуют как “поглотители” АФК. Витамин С необходим для поддержания метаболизма ионов железа, обеспечения восстановления  $Fe^{3+}$  до  $Fe^{2+}$  [102]. Большинство позвоночных способны синтезировать витамин С из глюкозы в печени (млекопитающие), в почках (рыбы, амфибии, рептилии). Однако некоторые млекопитающие (человек, морская свин-



**Рис. 4.** Филогенетический анализ ортологов фактора транскрипции Nrg2 позвоночных. Множественное выравнивание аминокислотных последовательностей фактора транскрипции Nrg2 позвоночных выполнено с помощью алгоритма ClustalO из пакета программ Uprgo UGENE (ver. 45.00). Консервативные аминокислотные остатки выделены синим цветом, интенсивность метки пропорциональна степени консервативности. Границы доменов (Neh1-Neh7) даны в соответствии с [57] и выделены прямоугольными рамками.

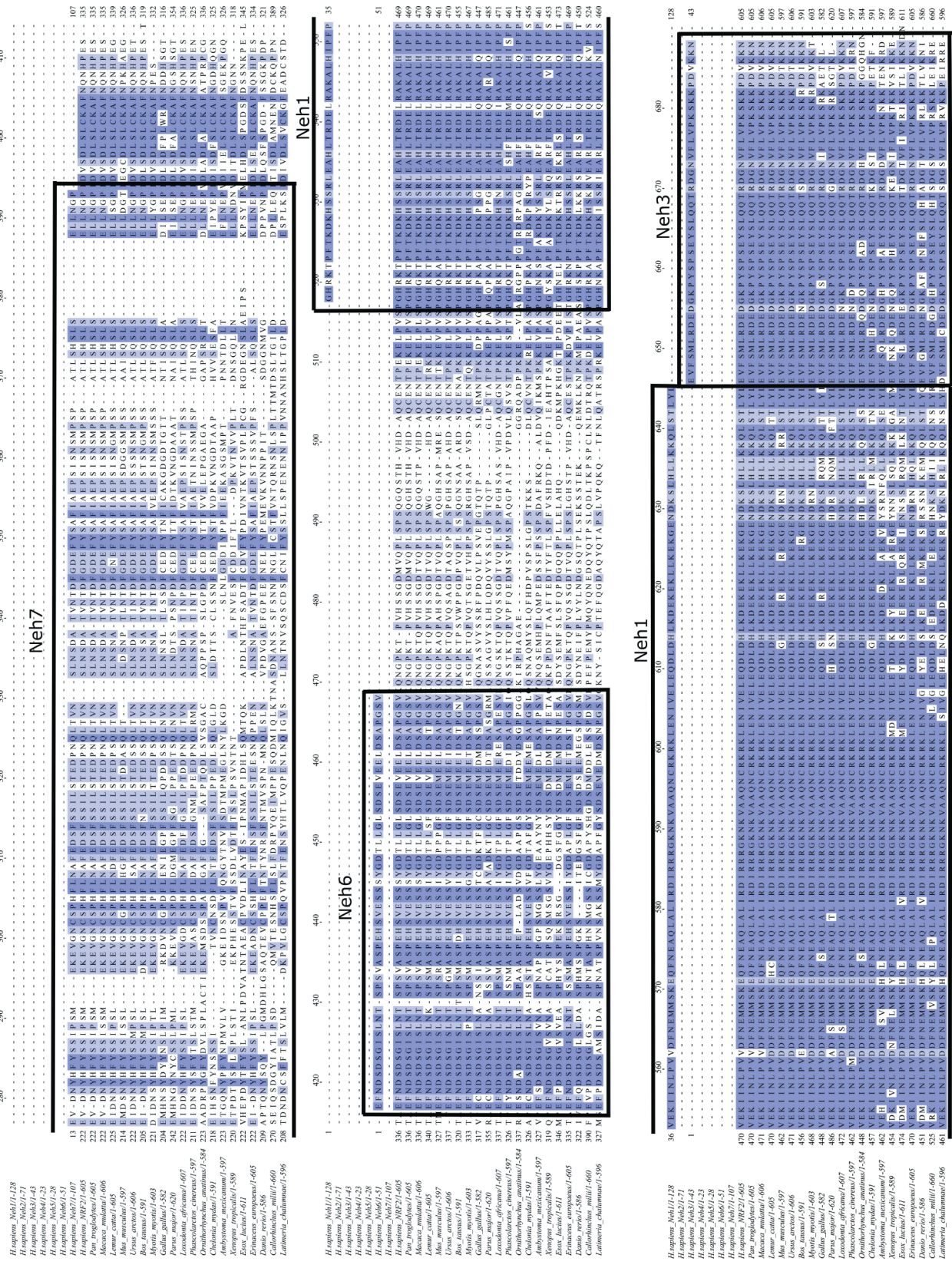


Рис. 4. Окончание

ка, летучие мышцы) утратили способность к синтезу витамина С [103].

### СИГНАЛЬНЫЕ ПУТИ, ИНДУЦИРОВАННЫЕ ОКИСЛИТЕЛЬНЫМ СТРЕССОМ, И МОЛЕКУЛЯРНЫЕ МИШЕНИ В РЕТИНАЛЬНОМ ПИГМЕНТНОМ ЭПИТЕЛИИ

Наиболее стабильные виды АФК ( $H_2O_2$ , оксид азота) служат посредниками в межклеточной передаче сигналов, фосфорилировании белков, метаболизме нуклеотидов [104]. Под влиянием умеренного ОС в РПЭ и фоторецепторах активируются сигнальные пути АОЗ, тогда как интенсивный и продолжительный ОС запускает сигнальные пути запрограммированной гибели клеток, формы которой (апоптоз, пироптоз, ферроптоз, некроптоз) превалируют в той или иной степени, в зависимости от интенсивности ОС и степени деструкции клеток [48, 105]. Апоптоз и пироптоз наблюдаются у всех многоклеточных, хотя могут обеспечиваться различными сигнальными путями. Наиболее “молодой” формой гибели клеток является некроптоз, который появляется у млекопитающих [106].

Факторы стресса могут вызывать апоптоз с использованием внешнего или внутреннего сигнальных путей. Каспаза-зависимые сигнальные пути, как внешний, так и внутренний, вовлечены в начальные стадии развития ОС в РПЭ. Внешний (рецептор-зависимый) апоптоз в РПЭ может запускаться двумя типами рецепторов на плазматической мембране: FAS (CD95) и рецепторами фактора некроза опухоли (TNFR1), которые активируют сигнальные каскады, с участием каспаз [107]. Внутренний путь апоптоза инициируется повреждением клеток, с высвобождением цитохрома С из пермеабилizированных митохондрий. Оба пути активируют эффекторный протеолитический фермент каспазу-3 [106]. Количество генов, кодирующих каспазы, варьирует у разных видов [108].

Ключевые ОС-зависимые сигнальные пути апоптоза в клетках РПЭ опосредованы каскадами протеинкиназ: JNK/SAPK (c-Jun N-terminal kinase/Stress activated protein kinase), p38, ASK1 (Apoptosis signal-regulating kinase 1), PKC (Protein kinase C) [48, 109]. Процессы ПОЛ в РПЭ человека значительно усиливаются при гипоксии, часто сопровождающей ОС. В перинуклеарном пространстве происходит накопление HIF-1 $\alpha$ , NF- $\kappa$ B, синтез VEGF, каспазы-3 и поли(АДФ-рибоза)-полимеразы, что связано с развитием апоптоза [17, 110].

Среди всех АФК наиболее изучено действие на клетки РПЭ экзогенной  $H_2O_2$ . В нескольких работах показано, что  $H_2O_2$  в физиологическом диапазоне концентраций (1 нМ до 0.1–0.5 мкМ) действует как сигнальная молекула, активирует рецептор-зависимую стимуляцию пролиферации клеток,

опосредованно оказывая влияние на экспрессию генов [110, 111]. Низкие концентрации  $H_2O_2$  индуцируют в РПЭ чувствительные к ОС сигнальные пути, в которые вовлечены факторы транскрипции Nrf2, Keap1 и активируемые ими антиоксидантные ферменты, что приводит к стимуляции пролиферации и увеличению жизнеспособности клеток [112].

Более высокие концентрации  $H_2O_2$  вызывают умеренный ОС в РПЭ, сопровождаемый воспалительными реакциями с участием NF- $\kappa$ B и AP-1 [110] и гибелью клеток путем пироптоза. Обработка клеток РПЭ человека *in vitro*  $H_2O_2$  в течение 24 ч индуцирует мобилизацию кальция, усиленную продукцию провоспалительных цитокинов IL-6, IL-8, фосфорилирование белков p38, MAPK, ERK, JNK и ICAM-1, перинуклеарное накопление фактора транскрипции NF- $\kappa$ B, продукцию HIF-1 $\alpha$  [111].

Сильно выраженный ОС вызывает накопление продуктов ПОЛ (акролеин и др.), нарушение целостности и деполяризацию мембран митохондрий, стимулирует продукцию АФК поврежденными митохондриями [105]. Развивающиеся молекулярные процессы в РПЭ и фоторецепторах сетчатки на фоне накопления продуктов гликолитического распада и полиолов связаны с нарушениями функций Nrf2, мембранных транспортеров и митохондрий, что ведет к апоптозу или некроптозу клеток [113]. Избыточная продукция АФК ( $H_2O_2$ ) повышает активность кальциевой АТФазы в РПЭ и нейронах, приводит к снижению внутриклеточного и возрастанию внеклеточного уровня АТФ [114], активации пуринорецепторов P2RX7, индуцирует приток внеклеточного  $Ca^{2+}$  в клетку.  $Ca^{2+}$  активирует окислительные ферменты (DUOX1, NADPH-оксидазу), стимулируя быстрый выброс  $H_2O_2$ . Эти процессы сопровождаются снижением активности глицеральдегид-3-фосфат дегидрогеназы (GAPDH), активацией сигнального пути с участием PKC, приводят к подщелачиванию лизосом, накоплению ЛФ, образованию друз, содержащих окисленные формы липопротеинов, повышают уязвимость клеток РПЭ к ОС, вызывая их гибель по пути апоптоза или некроза [115].

Существует перекрестная связь между митохондриями и лизосомами при апоптозе клеток РПЭ, вызванном ОС. Пермеабилзация мембран лизосом (ПМЛ) является ранним событием во многих случаях апоптоза. Высвобождаемые лизосомальные ферменты пермеабиллизуют мембраны митохондрий, что еще более усиливает продукцию АФК и ПМЛ [99]. Если ПМЛ не является триггерным событием апоптоза, этот процесс индуцируется на более поздних стадиях несколькими механизмами, усиливающими сигналы гибели клеток. Процесс опосредован действием высвобождаемых катепсинов, участвующих в каспаза-независимом сигнальном пути апоптоза клеток РПЭ. На линии клеток ARPE-19 человека показано, что окислительный стрессор 7-кетохолестерол индуцирует стресс ЭПР, каспаза-зависимый апоптоз в результате ис-

пользования опосредованных рецепторами сигнальных путей с участием каспаз-8 и -12 [116]. При этом в клетках РПЭ не было выявлено активации митохондриального пути апоптоза, с участием каспазы-9, что, как предполагается, может объясняться возрастанием активности белков теплового шока, препятствующих расщеплению (активации) каспазы-9 во время инициации апоптоза [95, 117]. Каспаза-12 в неактивном состоянии локализуется на цитозольной поверхности ЭПР, при ОС она запускает каскад реакций, приводящий к активации эффекторной каспазы-3 [116].

В экспериментах, моделирующих в РПЭ ОС действием  $H_2O_2$ , с использованием нокдауна и/или специфических блокаторов, обнаружена роль ряда генов, участвующих в регуляции аутофагии. В клетках ARPE-19, обработанных ингибитором внутриклеточных регуляторов pH и обмена ионов  $Na^+/H^+$  (5-N, N-гексаметилен)-амилоридом (HMA), происходит активация этого процесса. Применение ингибиторов протеасом стимулирует процесс аутофагии клеток РПЭ, в результате ингибирования сигнального пути PI3K-Akt-mTOR [118, 119]. Предполагается, что индукция аутофагии может быть общей реакцией клеток РПЭ и важным механизмом, обеспечивающим их устойчивость и стабильность в условиях умеренного ОС [105]. Другим аспектом действия  $H_2O_2$  является усиление секреции клетками РПЭ трансформирующего фактора роста TGF $\beta$ , который стимулирует продукцию ангиогенного фактора роста сосудов VEGF и нейротрофического фактора TNF $\alpha$  [120, 121]. Накопление в РПЭ окисленных фосфолипидов усиливает ATF4-зависимую секрецию VEGF, опосредованную протеинкиназой СК2 [122].

Механизмы действия ОС на дифференцировочный статус клеток РПЭ включают множественные сигнальные пути, которые используют общие компоненты и могут действовать антагонистически. В настоящее время наиболее эффективными стратегиями восстановления функций РПЭ при различных дегенеративных заболеваниях остаются стратегии, направленные на мобилизацию эндогенных защитных систем клеток, которые обеспечивают предотвращение ОС и преодоления его последствий [123–125]. Возможные способы стабилизации функционального состояния клеток РПЭ нацелены на акцепторы АФК, восстановление метаболизма пограничных тканей (фоторецепторов, сосудистой оболочки), стабилизацию МБ. Особого внимания, в связи с этим, заслуживает регуляция важных звеньев системы АОЗ, в которых участвует Nrf2 [112, 113].

Предлагаемые стратегии терапии патологий, ассоциированных с ОС-зависимым эпителиально-мезенхимным переходом (ЭМП) в РПЭ, направлены на прямую нейтрализацию АФК с помощью экзогенных антиоксидантов [126, 127], подавление продукции АФК путем снижения экспрессии прооксидантных генов и активности ферментов про-

оксидантной системы, активацию аутофагии, образование аутолизосом [52, 128], индукцию экспрессии антиоксидантного фактора транскрипции Nrf2 [64, 75, 76, 112], активацию HO-1 [126], SIRT-1 [129], GPX, SOD и CAT [130–133], регуляцию редокс-чувствительных микро РНК [134, 135], использование хелаторов железа [136].

Молекулярными мишенями для терапии ОС могут являться NADPH-оксидазы, фактор эндотелия сосудов VEGF, под влиянием которого усиливается продукция АФК NADPH-оксидазами [137], каспаза-3 [138], индуцируемый гипоксией фактор HIF-1 $\alpha$  [139]. Ингибиторы протеасом стимулируют аутофагию клеток РПЭ, в результате блокирования сигналов PI3K-Akt-mTOR [119]. Стимуляция пуринорецепторов A2AR обеспечивает поддержание баланса между АТФ и аденозином в РПЭ, постоянство уровня сАМР и pH лизосом, препятствует избыточному накоплению ЛФ [140, 141]. Активация металлопротеиназ MMP-14 и TIMP2 [142], сигнального пути ERK/CREB [143], сигналов, запускаемых через рецепторы TLR3 (Toll-like receptor 3) защищает клетки РПЭ от негативного действия  $H_2O_2$  [144]. Действие азапептидных лигандов направлено на поддержание процесса аутофагии и восстановление окислительно-восстановительного гомеостаза РПЭ [133, 145].

#### ОКИСЛИТЕЛЬНЫЙ СТРЕСС И СТРАТЕГИИ ОТВЕТА КЛЕТОК РЕТИНАЛЬНОГО ПИГМЕНТНОГО ЭПИТЕЛИЯ ПРИ ПОВРЕЖДЕНИИ

Ранние события при нарушении целостности РПЭ при повреждении или патологии у позвоночных в ответ на ОС универсальны, характеризуются развитием реакций воспаления, направленных на защиту и выживание клеток. Разобщение связи РПЭ и фоторецепторов приводит к изменению полярности клеток РПЭ, ремоделированию МБ и плотных контактов, реорганизации ВКМ, интерфоторецепторного матрикса, цитоскелета, в норме обеспечивающих стабильное состояние клеток. Нарушение барьерных функций РПЭ сопровождается усилением продукции АФК. Эти изменения нарушают баланс факторов микроокружения РПЭ, вызывая повышение продукции проокислительных и снижение противовоспалительных факторов [19, 146].

Важным аспектом изменений межклеточных взаимодействий РПЭ, сопровождаемых ОС, является проявление свойств пластичности клеток РПЭ [5, 146]. У млекопитающих ОС, возникающий при разобщении контактов РПЭ и фоторецепторов (отслойка сетчатки), является триггером дедифференцировки клеток РПЭ [12], запуска их конверсии по пути возникновения мезенхимного фенотипа и фиброзной ткани [13]. В то же время у хвостатых амфибий разобщение связи РПЭ и фоторецепторов запускает трансдифференцировку (конверсию) кле-

ток РПЭ в фенотип нейронов и глии. В итоге происходит восстановление структуры и функций как всех слоев сетчатки, так и собственно слоя РПЭ (редифференцировка) [147]. В тканях этих животных большинство процессов, часто рассматриваемых с точки зрения физиологии как разрушительные и направленные на защиту клетки (реакции воспаления, иммунный ответ, гибель клеток, продукция АФК, активация белков стресса), могут выполнять позитивную роль в регенерации. Так, АФК рассматриваются в качестве ведущих кандидатов для триггерных сигналов активации и поддержания регенерации тканей у хвостатых амфибий [148, 149]. При повреждении мозга у взрослых тритонов в ткани происходит запуск репаративного нейрогенеза, необходимого для компенсации погибающих нейронов. Однако интенсивность этого процесса снижается при ингибировании продукции АФК [149]. Ранее полученные на модели регенерации аксонов нейронов у рыб сведения свидетельствуют в пользу предположения о позитивной роли  $H_2O_2$  в регенерации [150]. Данные цитируемых работ позволяют выдвинуть предположение о том, что низкие концентрации АФК могут быть использованы животными, обладающими высокими способностями к регенерации, для активации программ восстановления ткани. В частности, они могут быть задействованы в механизмах замещения утраченных нейронов из эндогенных клеточных резервов, путем трансдифференцировки клеток РПЭ у хвостатых амфибий. Предполагается, что возникшие в ходе эволюции ОС-зависимые механизмы защиты РПЭ способствуют предотвращению патологического ЭМП клеток РПЭ у хвостатых амфибий, в отличие от млекопитающих. Разные стратегии поведения клеток РПЭ позвоночных, в ответ на действие ОС, могут находить объяснение в особенностях сигнальных путей (доменной организации ключевых компонентов и их экспрессии), формирующих защитные системы клеток.

## ЗАКЛЮЧЕНИЕ

Длительная эволюция в аэробных условиях привела к развитию систем защиты, которые обеспечивают адаптацию позвоночных к условиям среды обитания и клеточный ответ на действие стресса [151, 152]. Дисфункция РПЭ под действием эндогенных или экзогенных факторов, сопровождаемая нарушениями межклеточных взаимодействий и окислительно-восстановительного баланса, может вызывать изменение фенотипических свойств РПЭ (рис. 1, 2). Длительный и интенсивный ОС приводит к глобальным изменениям метаболизма клеток РПЭ, нарушению активности системы АОЗ и, в конечном итоге, к серьезным патологиям сетчатки [29, 48].

Проведенный анализ литературы позволил выявить как консерватизм, так и вариабельность основных компонентов сигнальных путей, связанных с

поддержанием гомеостаза и обеспечивающих защиту клеток РПЭ от разрушительного действия ОС. Консервативность основных элементов системы АОЗ позволяет использовать модельные организмы для изучения молекулярно-генетических механизмов ОС-зависимых патологий РПЭ человека, разрабатывать стратегии их предотвращения и терапии. Ключевые эволюционно-консервативные молекулярные звенья ОС-зависимых сигнальных путей, изучаемые на моделях РПЭ экспериментальных животных и клеточных системах РПЭ человека, могут служить потенциальными мишенями для селективных ингибиторов компонентов провоспалительных сигнальных путей и ЭМП, или активации АОЗ в РПЭ [23, 27, 60]. Несмотря на прогресс в изучении механизмов ОС-ассоциированных патологий РПЭ, до сих пор не удалось разработать эффективных методов стабилизации состояния РПЭ и блокирования развития дегенеративных процессов на ранних стадиях. Во многом это обусловлено различиями метаболизма РПЭ и нейральных слоев сетчатки, многофакторностью патологий, в которые также вовлечены клетки микроокружения (иммунного звена, эндотелиоциты сосудистой оболочки) [48, 113, 125]. Идентифицированные в РПЭ молекулярные мишени, как было отмечено, могут объединять несколько сигнальных путей, в том числе антагонистические [6, 10, 113]. Кроме того, данные, получаемые на разных модельных объектах, демонстрируют важность учета таксон-специфических особенностей структуры генома и активности регуляторных систем [106]. Филогенетический анализ ключевых ОС-связанных факторов транскрипции семейства Nrf2 [54, 57] и других компонентов АОЗ [79, 91, 100] позвоночных обнаруживает как консервативность, так и вариабельность доменной структуры кодируемых белков, что может иметь адаптационное значение к условиям среды и обуславливать различия клеточного ответа РПЭ.

Восприимчивость и устойчивость клеток РПЭ к ОС, помимо особенностей функционирования системы АОЗ, может объясняться различной степенью вклада внутриклеточных компартментов в продукцию АФК. К настоящему моменту остаются нерешенными многие вопросы, касающиеся взаимосвязи системы АОЗ с другими эндогенными системами в механизмах регуляции поведения клеток РПЭ (пластичности), в ответ на ОС (при повреждении) у позвоночных с различающимся потенциалом к восстановлению РПЭ. Это подчеркивает фундаментальную значимость изучения эволюции метаболических и сигнальных путей действия АФК, в контексте механизмов эндогенных систем защиты, с целью поиска способов обеспечения стабильности гомеостаза и дифференцировки клеток РПЭ в условиях окислительного повреждения у млекопитающих при травме и патологии.



СОБЛЮДЕНИЕ ЭТИЧЕСКИХ СТАНДАРТОВ

Настоящая статья не содержит каких-либо исследований с использованием животных или участием людей в качестве объектов.

ИСТОЧНИКИ ФИНАНСИРОВАНИЯ

Работа выполнена при финансовой поддержке гранта РНФ 22-25-00835.

КОНФЛИКТ ИНТЕРЕСОВ

Авторы декларируют отсутствие явных и потенциальных конфликтов интересов, связанных с публикацией данной обзорной статьи.

ВКЛАД АВТОРОВ

Оба автора внесли равный вклад в формулировку идеи обзора, сбор литературы, написание и редактирование манускрипта.

СПИСОК ЛИТЕРАТУРЫ

1. *Mendez-Romero O, Ricardez-García C, Castañeda-Tamez P, Chiquete-Félix N, Uribe-Carvajal S* (2022) Thriving in Oxygen While Preventing ROS Overproduction: No Two Systems Are Created Equal. *Front Physiol* 13: 874321. <https://doi.org/10.3389/fphys.2022.874321>
2. *Di Meo S, Venditti P* (2020) Evolution of the Knowledge of Free Radicals and Other Oxidants. *Oxid Med Cell Longev* 2020: 9829176. <https://doi.org/10.1155/2020/9829176>
3. *Country MW* (2017) Retinal metabolism: A comparative look at energetics in the retina. *Brain Res* 1672: 50–57. <https://doi.org/10.1016/j.brainres.2017.07.025>
4. *Damsgaard C, Lauridsen H, Funder AM, Thomsen JS, Desvignes T, Crossley DA 2nd, Møller PR, Huong DT, Phuong NT, Detrich HW 3rd, Briel A, Wilkens H, Warrant E, Wang T, Nyengaard JR, Berenbrink M, Bayley M* (2019) Retinal oxygen supply shaped the functional evolution of the vertebrate eye. *Elife* 8: e52153. <https://doi.org/10.7554/eLife.52153>
5. *Fuhrmann S, Zou CJ, Levine E* (2014) Retinal pigment epithelium development, plasticity, and tissue homeostasis. *Exp Eye Res* 123: 141–150. <https://doi.org/10.1016/j.exer.2013.09.003>
6. *Amram B, Cohen-Tayar, David A, Ashery-Padan R* (2017) The retinal pigment epithelium – from basic developmental biology research to translation approaches. *Int J Dev Biol* 61 (3–4–5): 225–234. <https://doi.org/10.1387/ijdb.160393ra>
7. *Cunha-Vaz J, Bernardes R, Lobo C* (2011) Blood-retinal barrier. *Eur J Ophthalmol* 21 Suppl (6):3–9. <https://doi.org/10.5301/EJO.2010.6049>
8. *Chen M, Rajapakse D, Fraczek M, Luo Chang, Forrester John V, Xu Heping* (2016) Retinal pigment epithelial cell multinucleation in the aging eye – A mechanism to repair damage and maintain homeostasis. *Aging Cell* 15 (3): 436–445. <https://doi.org/10.1111/acel.12447>
9. *Godley BF, Shamsi FA, Liang FQ, Jarrett SG, Davies S, Boulton M* (2005) Blue light induces mitochondrial DNA damage and free radical production in epithelial cells. *J Biol Chem* 280 (22): 21061–21066. <https://doi.org/10.1074/jbc.M502194200>
10. *Nebbio M, Franzone F, Lambiase A, Bonfiglio V, Limoli PG, Artico M, Taurone S, Vingolo EM, Greco A, Polimeni A* (2022) Oxidative Stress Implication in Retinal Diseases—A Review. *Antioxidants (Basel)* 11 (9): 1790. <https://doi.org/10.3390/antiox11091790>
11. *Mitter SK, Song C, Qi X, Mao H, Rao H, Akin D, Lewin A, Grant M, Dunn Jr W, Ding J, Rickman CB, Boulton M* (2014) Dysregulated Autophagy in the RPE Is Associated with Increased Susceptibility to Oxidative Stress and AMD. *Autophagy* 10 (11): 1989–2005. <https://doi.org/10.4161/auto.36184>
12. *Markitantova YuV, Simirskii VN* (2020) Role of the Redox System in Initiation of a Regenerative Response of Neural Eye Tissues in Vertebrates. *Russ J Dev Biol* 51 (1): 16–30. <https://doi.org/10.1134/s106236042001004x>
13. *Grigoryan EN, Markitantova YV* (2016) Cellular and molecular preconditions for retinal pigment epithelium (RPE) natural reprogramming during retinal regeneration in Urodela. *Biomedicines* 4 (4): 28. <https://doi.org/10.3390/biomedicines4040028>
14. *Sousounis K, Bhavsar R, Looso M, Krüger M, Beebe J, Braun T, Tsonis PA* (2014) Molecular signatures that correlate with induction of lens regeneration in newts: lessons from proteomic analysis. *Hum Genomics* 8 (1): 22. <https://doi.org/10.1186/s40246-014-0022-y>
15. *Azzam EI, Jay-Gerin JP, Pain D* (2012) Ionizing radiation-induced metabolic oxidative stress and prolonged cell injury. *Cancer Lett* 327 (1–2): 48–60. <https://doi.org/10.1016/j.canlet.2011.12.012>
16. *Roehlecke C, Schumann U, Ader M, Brunssen C, Bramke S, Morawietz H, Funk RHW* (2013) Stress reaction in outer segments of photoreceptors after blue light irradiation. *PLoS One* 8: e71570: 1–12. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0071570>
17. *Cervellati F, Cervellati C, Romani A, Cremonini E, Sticozzi C, Belmonte G, Pessina F, Valacchi G* (2014) Hypoxia induces cell damage via oxidative stress in retinal epithelial cells. *Free Radic Res* 48 (3): 303–312. <https://doi.org/10.3109/10715762.2013.867484>
18. *George SM, Lu F, Rao M, Leach LL, Gross JM* (2021) The retinal pigment epithelium: Development, injury responses, and regenerative potential in mammalian and non-mammalian systems. *Prog Retin Eye Res* 85: 100969. <https://doi.org/10.1016/j.preteyeres.2021.100969>
19. *Caceres PS, Rodriguez-Boulan E* (2020) Retinal Pigment Epithelium Polarity in Health and Blinding Diseases. *Curr Opin Cel Biol* 62: 37–45. <https://doi.org/10.1016/j.ceb.2019.08.001>
20. *Kaemmerer E, Schutt F, Krohne TU, Holz FG, Kopitz J* (2007) Effects of lipid peroxidation-related protein modifications on RPE lysosomal functions and POS phagocytosis. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 48 (3): 1342–1347. <https://doi.org/10.1167/iovs.06-0549>

21. *Sinha D, Valapala M, Shang P, Hose S, Grebe R, Luty GA, Zigler Jr JS, Kaarniranta K, Handa JT* (2016) Lysosomes: regulators of autophagy in the retinal pigmented epithelium. *Exp Eye Res* (144): 46–53.  
<https://doi.org/10.1016/j.exer.2015.08.018>
22. *Zadto A, Ito S, Sarna M, Wakamatsu K, Mokrzyński K, Sarna T* (2020) The role of hydrogen peroxide and singlet oxygen in the photodegradation of melanin. *Photochem Photobiol Sci* (19): 654–667.  
<https://doi.org/10.1039/C9PP00481E>
23. *Pan WW, Wubben TJ, Besirli CG* (2021) Photoreceptor metabolic reprogramming: current understanding and therapeutic implications. *Commun Biol* 4 (1): 245.  
<https://doi.org/10.1038/s42003-021-01765-3>
24. *Masutomi K, Chen C, Nakatani K, Koutalos Y* (2012) All-trans retinal mediates light-induced oxidation in single living rod photoreceptors. *Photochem Photobiol* 88 (6): 1356–1361.  
<https://doi.org/10.1111/j.1751-1097.2012.01129.x>
25. *Kaarniranta K, Koskela A, Felszeghy S, Kivinen N, Salminen A, Kauppinen A* (2019) Fatty acids and oxidized lipoproteins contribute to autophagy and innate immunity responses upon the degeneration of retinal pigment epithelium and development of age-related macular degeneration. *Biochimie* 159: 49–54.  
<https://doi.org/10.1016/j.biochi.2018.07.010>
26. *Sparrow JR, Hicks D, Hamel C* (2010) The retinal pigment epithelium in health and disease. *Curr Mol Med* (10): 802–823.  
<https://doi.org/10.2174/156652410793937813>
27. *Zhang ZY, Sun YJ, Song JY, Fan B, Li G-Yu* (2021) Experimental models and examination methods of retinal detachment. *Brain Res Bull* (169): 51–62.  
<https://doi.org/10.1016/j.brainresbull.2021.01.004>
28. *Erler P, Monaghan JR* (2015) The link between injury-induced stress and regenerative phenomena: A cellular and genetic synopsis. *Biochim Biophys Acta* 1849 (4): 454–461.  
<https://doi.org/10.1016/j.bbagr.2014.07.021>
29. *Bailey TA, Kanuga N, Romero IA, Greenwood J, Luthert PJ, Cheetham ME* (2004) Oxidative stress affects the junctional integrity of retinal pigment epithelial cells. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 45 (2): 675–684.  
<https://doi.org/10.1167/iovs.03-0351>
30. *Hua J, Chen H, Chen Y, Zheng G, Li F, Qu J, Ma X, Hou L* (2018) MITF acts as an anti-oxidant transcription factor to regulate mitochondrial biogenesis and redox signaling in retinal pigment epithelial cells. *Exp Eye Res* 170: 138–147.  
<https://doi.org/10.1016/j.exer.2018.02.023>
31. *Ray PD, Huang BW, Tsuji Y* (2012) Reactive oxygen species (ROS) homeostasis and redox regulation in cellular signaling. *Cell Signal* 24 (5): 981–990.  
<https://doi.org/10.1016/j.cellsig.2012.01.008>
32. *Lacy F, Gough DA, Schmid-Schonbein GW* (1998) Role of xanthine oxidase in hydrogen peroxide production. *Free Radic Biol Med* 25 (6): 720–727.  
[https://doi.org/10.1016/S0891-5849\(98\)00154-3](https://doi.org/10.1016/S0891-5849(98)00154-3)
33. *Guerra MH, Yumnamcha T, Singh LP, Ibrahim AS* (2021) Relative Contribution of Different Mitochondrial Oxidative Phosphorylation Components to the Retinal Pigment Epithelium Barrier Function: Implications for RPE-Related Retinal Diseases. *Int J Mol Sci* 22 (15): 8130.  
<https://doi.org/10.3390/ijms22158130>
34. *Usui S, Oveson BC, Iwase T, Lu L, Lee SY, Jo Y-J, Wu Z, Choi E-Y, Samulski RJ, Campochiaro PA* (2011) Overexpression of SOD in retina: need for increase in H<sub>2</sub>O<sub>2</sub>-detoxifying enzyme in same cellular compartment. *Free Radic Biol Med* 51 (7): 1347–1354.  
<https://doi.org/10.1016/j.freeradbiomed.2011.06.010>
35. *Brennan AM, Suh SW, Won SJ* (2009) NADPH oxidase is the primary source of superoxide induced by NMDA receptor activation. *Nat Neurosci* 12 (7): 857–863.  
<https://doi.org/10.1038/nn.2334>
36. *Buvelot H, Jaquet V, Krause KH* (2019) Mammalian NADPH Oxidases. In: Knaus U, Leto T (eds) *NADPH Oxidases*. *Methods Mol Biol* 1982: 17–36.  
[https://doi.org/10.1007/978-1-4939-9424-3\\_2](https://doi.org/10.1007/978-1-4939-9424-3_2)
37. *Massari M, Nicoll CR, Marchese S, Mattevi A, Mascotti ML* (2022) Evolutionary and structural analyses of the NADPH oxidase family in eukaryotes reveal an initial calcium dependency. *Redox Biol* 56: 102436.  
<https://doi.org/10.1016/j.redox.2022.102436>
38. *Boulton M, Dontsov A, Jarvis-Evans J, Ostrovsky M, Svis-tunenko D* (1993) Lipofuscin is a photoinducible free radical generator. *J Photochem Photobiol Biol* 19: 201–204.  
[https://doi.org/10.1016/1011-1344\(93\)87085-2](https://doi.org/10.1016/1011-1344(93)87085-2)
39. *Dontsov AE, Sakina NL, Ostrovsky MA* (2017) Loss of melanin by eye retinal pigment epithelium cells is associated with its oxidative destruction in melanolipofuscin granules. *Biochemistry (Moscow)* 82: 916–924.  
<https://doi.org/10.1134/S0006297917080065>
40. *Dontsov AE, Sakina NL, Koromylova AD, Ostrovsky MA* (2015) Effect of UV radiation and hydrogen peroxide on the antiradical and antioxidant activities of DOPA-melanin and melanosomes from retinal pigment epithelial cells. *Russian Chemical Bulletin* 64: 1623–1628.  
<https://doi.org/10.1007/s11172-015-1051-y>
41. *Shamsi FA, Boulton M* (2001) Inhibition of RPE lysosomal and antioxidant activity by the age pigment lipofuscin. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 42: 3041–3046.
42. *Lismont C, Revenco, I, Fransen M* (2019) Peroxisomal Hydrogen Peroxide Metabolism and Signaling in Health and Disease. *Int J Mol Sci* 20: 3673.  
<https://doi.org/10.3390/ijms20153673>
43. *Camoses F, Islinger M, Guimarães SC, Kilaru S, Schuster M, Godinho LF, Steinberg G, Schrader M* (2015) New insights into the peroxisomal protein inventory: Acyl-CoA oxidases and -dehydrogenases are an ancient feature of peroxisomes. *Biochim Biophys Acta* 1853 (1): 111–125.  
<https://doi.org/10.3389/fphys.2013.00261>
44. *Zhang SX, Sanders E, Fliesler SJ, Wang JJ* (2014) Endoplasmic reticulum stress and the unfolded protein responses in retinal degeneration. *Exp Eye Res* (125): 30–40.  
<https://doi.org/10.1016/j.exer.2014.04.015>
45. *Shao X, Guha S, Lu W, Campagno KE, Beckel JM, Mills JA, Yang W, Mitchell CH* (2020) Polarized Cytokine Release Triggered by P2X7 Receptor from Retinal Pigmented Epithelial Cells Dependent on Calcium Influx. *Cells* 9 (12): 2537.  
<https://doi.org/10.3390/cells9122537>

46. *Bazan NG* (2006) Survival signaling in retinal pigment epithelial cells in response to oxidative stress: significance in retinal degenerations. *Adv Exp Med Biol* 572: 531–540.  
[https://doi.org/10.1007/0-387-32442-9\\_74](https://doi.org/10.1007/0-387-32442-9_74)
47. *Newman AM, Gallo NB, Hancox LS, Miller NJ, Radeke CM, Maloney M, Cooper JB, Hageman GS, Anderson DH, Johnson LV, Radeke MJ* (2012) Systems-level analysis of age-related macular degeneration reveals global biomarkers and phenotype-specific functional networks. *Genome Med* 4 (16): 1–18.
48. *Zhang M, Jiang N, Chu Y, Postnikova O, Varghese R, Horvath A, Cheema AK, Golestaneh N* (2020) Dysregulated metabolic pathways in age-related macular degeneration. *Sci Rep* (10): 2464.  
<https://doi.org/10.1038/s41598-020-59244-4>
49. *Voigt AP, Mulfaul K, Mullin NK, Flamme-Wiese MJ, Giacalone JC, Stone EM, Tucker BA, Scheetz TE, Mullins RF* (2019) Single-cell transcriptomics of the human retinal pigment epithelium and choroid in health and macular degeneration. *Proc Nat Acad Sci USA* 116 (48): 24100–24107.  
<https://doi.org/10.1073/pnas.1914143116>
50. *Meyer JG, Garcia TY, Birgit Schilling B, Gibson Bradford W, Lamba DA* (2019) Proteome and Secretome Dynamics of Human Retinal Pigment Epithelium in Response to Reactive Oxygen Species. *Sci Rep* 9: 15440.  
<https://doi.org/10.1038/s41598-019-51777-7>
51. *Jin HL, Jeong KW* (2022) Transcriptome Analysis of Long-Term Exposure to Blue Light in Retinal Pigment Epithelial Cells. *Biomol Ther* (Seoul) 30: 291–297.  
<https://doi.org/10.4062/biomolther.2021.155>
52. *Shao Z, Chwa M, Atilano SR, Park J, Karageozian H, Karageozian V, Kenney MC* (2022) The Transcriptome Profile of Retinal Pigment Epithelium and Müller Cell Lines Protected by Risuteganib Against Hydrogen Peroxide Stress. *J Ocul Pharmacol Ther* 38 (7): 513–526.  
<https://doi.org/10.1089/jop.2022.0015>
53. *Maher J, Yamamoto M* (2010) The rise of antioxidant signaling—the evolution and hormetic actions of Nrf2. *Toxicol Appl Pharmacol* 244 (1): 4–15.  
<https://doi.org/10.1016/j.taap.2010.01.011>
54. *Fuse Y, Kobayashi M* (2017) Conservation of the Keap1-Nrf2 System: An Evolutionary Journey through Stressful Space and Time. *Molecules* 22 (3):436.  
<https://doi.org/10.3390/molecules22030436>
55. *Holmström KM, Baird L, Zhang Y, Hargreaves I, Chalasani A, Land JM, Stanyer L, Yamamoto M, Dinkova-Kostova AT, Abramov AY* (2013) Nrf2 impacts cellular bioenergetics by controlling substrate availability for mitochondrial respiration. *Biol Open* 2 (8): 761–770.  
<https://doi.org/10.1242/bio.20134853>
56. *Gacesa R, Dunlap WC, Barlow DJ, Laskowski RA, Long PF* (2016) Rising levels of atmospheric oxygen and evolution of Nrf2. *Sci Rep* 6: 27740.  
<https://doi.org/10.1038/srep27740>
57. *Saha S, Buttari B, Panieri E, Profumo E, Saso L* (2020) An Overview of Nrf2 Signaling Pathway and Its Role in Inflammation. *Molecules* 25 (22): 5474.  
<https://doi.org/10.3390/molecules25225474>
58. *Rada P, Rojo AI, Evrard-Todeschi N, Innamorato NG, Cotte A, Jaworski T, Tobon-Velasco JC, Devijver H, Garcia-Mayoral MF, Van Leuven F, Hayes JD, Bertho G, Cuadrado A* (2012) Structural and functional characterization of Nrf2 degradation by the glycogen synthase kinase 3/beta-TrCP axis. *Mol Cell Biol* 32: 3486–3499.  
<https://doi.org/10.1016/j.freeradbiomed.2015.04.029>
59. *Wang M, Wang Q, Wang Z, Wang Q, Zhang X, Pan Y* (2013) The Molecular Evolutionary Patterns of the Insulin/FOXO Signaling Pathway. *Evol Bioinform* 9: 1–16.  
<https://doi.org/10.4137/EBO.S105>
60. *Boas SM, Joyce KL, Cowell RM* (2021) The NRF2-Dependent Transcriptional Regulation of Antioxidant Defense Pathways: Relevance for Cell Type-Specific Vulnerability to Neurodegeneration and Therapeutic Intervention. *Antioxidants* (Basel) 11 (1): 8.  
<https://doi.org/10.3390/antiox11010008>
61. *Raghunath A, Nagarajan R, Sundarraj K, Panneerselvam L, Perumal E* (2018) Genome-wide identification and analysis of Nrf2 binding sites - Antioxidant response elements in zebrafish. *Toxicol Appl Pharmacol* 360: 236–248.  
<https://doi.org/10.1016/j.taap.2018.09.013>
62. *Kobayashi EH, Suzuki T, Funayama R, Nagashima T, Hayashi M, Sekine H, Tanaka N, Moriguchi T, Motohashi H, Nakayama K, Yamamoto M* (2016) Nrf2 suppresses macrophage inflammatory response by blocking proinflammatory cytokine transcription. *Nat Commun* 7: 11624. 1–14.  
<https://doi.org/10.1038/ncomms11624>
63. *Nagara S, Noverala SM, Trudler D, Lopez KM, McKercher SR, Han X, Yates JR, Piña-Crespo JC, Nakanishi N, Satoh T, Okamoto S-I, Lipton SA* (2017) MEF2D haploinsufficiency downregulates the NRF2 pathway and renders photoreceptors susceptible to light-induced oxidative stress. *Proc Natl Acad Sci USA* 114 (20): E4048–E4056.  
<https://doi.org/10.1073/pnas.1613067114>
64. *Gureev AP, Popov VN, Starkov AA* (2020) Crosstalk between the mTOR and Nrf2/ARE signaling pathways as a target in the improvement of long-term potentiation. *Exp Gerontol* 328: 113285.  
<https://doi.org/10.1016/j.expneurol.2020.113285>
65. *Zhao Z, Chen Y, Wang J, Sternberg P, Freeman ML, Grossniklaus HE, Cai J* (2011) Age-related retinopathy in NRF2-deficient mice. *PLoS One* 6 (e19456): 1–10.  
<https://doi.org/10.1371/journal.pone.0019456>
66. *Han S, Chen J, Hua J, Hu X, Jian S, Zheng G, Wang J, Li H, Yang J, Hejtmancik JF, Qu J, Ma X, Hou L* (2020) MITF protects against oxidative damage-induced retinal degeneration by regulating the NRF2 pathway in the retinal pigment epithelium. *Redox Biol* 34: 101537. 1–14.  
<https://doi.org/10.1016/j.redox.2020.101537>
67. *Kandel ER* (2012) The molecular biology of memory: cAMP, PKA, CRE, CREB-1, CREB-2, and CPEB. *Mol Brain* (5): 14. <http://www.molecularbrain.com/content/5/1/14>.
68. *Katsuoka F, Yamamoto M* (2016) Small Maf proteins (MafF, MafG, MafK): History, structure and function. *Gene* 586: 197–205.  
<https://doi.org/10.1016/j.gene.2016.03.058>
69. *Lapierre LR, Kumsta C, Sandri M, Ballabio A, Hansen M* (2015) Transcriptional and epigenetic regulation of autophagy in aging. *Autophagy* 11 (6): 867–880.  
<https://doi.org/10.1080/15548627.2015.1034410>

70. *Pajares M, Jiménez-Moreno N, García-Yagüe AJ, Escoll M, de Ceballos ML, Leuven FV, Rábano A, Yamamoto M, Rojo AI, Cuadrado A* (2016) Transcription factor NFE2L2/NRF2 is a regulator of macroautophagy genes. *Autophagy* 12 (10): 1902–1916. <https://doi.org/10.1080/15548627.2016.1208889>
71. *Raghunath A, Sundarraj K, Nagarajan R, Arfuso F, Bian J, Kumar AP, Sethi G, Perumal E* (2018) Antioxidant response elements: Discovery, classes, regulation and potential applications. *Redox Biol* 17: 297–314. <https://doi.org/10.1016/j.redox.2018.05.002>
72. *L'honoré A, Drouin J, Buckingham M, Montarras D* (2014) Pitx2 and Pitx3 transcription factors: two key regulators of the redox state in adult skeletal muscle stem cells and muscle regeneration. *Free Radic Biol Med* 75. <https://doi.org/10.1016/j.freeradbiomed.2014.10.781>
73. *Yang S, Zhou J, Li D* (2021) Functions and Diseases of the Retinal Pigment Epithelium. *Front. Pharmacol* 12: 727870. <https://doi.org/10.3389/fphar.2021.727870>
74. *Karpukhina A, Galkin I, Ma Y, Dib C, Zinovkin R, Plet-jushkina O, Chernyak B, Popova E, Vassetzky Y* (2021) Analysis of genes regulated by DUX4 via oxidative stress reveals potential therapeutic targets for treatment of facioscapulohumeral dystrophy. *Redox Biol* 43: 102008. <https://doi.org/10.1016/j.redox.2021.102008>
75. *Li Z, Dong X, Liu H, Chen X, Shi H, Fan Y, Hou D, Zhang X* (2013) Astaxanthin protects ARPE-19 cells from oxidative stress via upregulation of Nrf2-regulated phase II enzymes through activation of PI3K/Akt. *Mol Vis* 19: 1656–1666. <http://www.molvis.org/molvis/v19/1656>
76. *Chapple SJ, Siow RC, Mann GE* (2012) Crosstalk between Nrf2 and the proteasome: therapeutic potential of Nrf2 inducers in vascular disease and aging. *Int J Biochem Cell Biol* 44 (8): 1315–1320. <https://doi.org/10.1016/j.biocel.2012.04.021>
77. *Zha X, Wu G, Zhao X, Zhou L, Zhang H, Li J, Ma L, Zhang Y* (2015) PRDX6 Protects ARPE-19 Cells from Oxidative Damage via PI3K/AKT Signaling. *Cell Physiol Biochem* 36 (6): 2217–2228. <https://doi.org/10.1159/000430186>
78. *Chatzidimitriou E, Bisaccia P, Corrà F, Bonato M, Irato P, Manuto L, Toppo S, Bakiu R, Santovito G* (2020) Copper/Zinc Superoxide Dismutase from the Crocodile Icefish *Chionodraco hamatus*: Antioxidant Defense at Constant Sub-Zero Temperature. *Antioxidants (Basel)* 9 (4): 325. <https://doi.org/10.3390/antiox9040325>
79. *Sreekumar PG, Ferrington DA, Kannan R* (2021) Glutathione Metabolism and the Novel Role of Mitochondrial GSH in Retinal Degeneration. *Antioxidants (Basel)* 10 (5): 661. <https://doi.org/10.3390/antiox10050661>
80. *Imamura Y, Noda S, Hashizume K, Shinoda K, Yamaguchi M, Uchiyama S, Shimizu T, Mizushima Y, Shirasawa T, Tsubota K* (2006) Drusen, choroidal neovascularization, and retinal pigment epithelium dysfunction in SOD1-deficient mice: a model of age-related macular degeneration. *Proc Natl Acad Sci USA* 103 (30): 11282–11287. <https://doi.org/10.1073/pnas.0602131103>
81. *Justilien V, Pang J-J, Renganathan K Zhan X, Crabb JW, Kim SR, Sparrow JR, Hauswirth WW, Lewin AS* (2007) SOD2 knockdown mouse model of early AMD. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 48 (10): 4407–4420. <https://doi.org/10.1167/iovs.07-0432>
82. *Khandhadia S, Lotery A* (2010) Oxidation and age-related macular degeneration: insights from molecular biology. *Exp Rev Mol Med* 12: e34. <https://doi.org/10.1017/S146239941000164X>
83. *Ueta T, Inoue T, Furukawa T, Tamaki Y, Nakagawa Y, Imai H, Yanagi Y* (2012) Glutathione peroxidase 4 is required for maturation of photoreceptor cells. *J Biol Chem* 287 (10): 7675–7682. <https://doi.org/10.1074/jbc.M111.335174>
84. *Hartong DT, Dange M, McGee TL, Berson EL, Dryja TP, Colman RF* (2008) Insights from retinitis pigmentosa into the roles of isocitrate dehydrogenases in the Krebs cycle. *Nat Genet* 40 (10): 1230–1234. <https://doi.org/10.1038/ng.223>
85. *Chiarugi P, Pani G, Giannoni E, Taddei L, Colavitti R, Raugei G, Symons M, Borrello, Galeotti, Ramponi G* (2003) Reactive oxygen species as essential mediators of cell adhesion: the oxidative inhibition of a FAK tyrosine phosphatase is required for cell adhesion. *J Cell Biol* 161 (5): 933–944. <https://doi.org/10.1083/jcb.200211118>
86. *Karlsson M, Frennesson C, Gustafsson T, Brunk UT, Nilsson SEG, Kurz T* (2013) Autophagy of iron-binding proteins may contribute to the oxidative stress resistance of ARPE-19 cells. *Exp Eye Res* 116: 359–365. <https://doi.org/10.1016/j.exer.2013.10.014>
87. *Rozanowski B, Burke JM, Boulton ME, Sarna T, Rózanowska M* (2008) Human RPE melanosomes protect from photosensitized and iron-mediated oxidation but become pro-oxidant in the presence of iron upon photodegradation. *Invest. Ophthalmol Vis Sci* 49 (7): 2838–2847. <https://doi.org/10.1167/iovs.08-1700>
88. *Ostrovsky MA, Sakina NL, Dontsov AE* (1987) An antioxidative role of ocular screening pigments. *Vision Res* 27 (6): 893–899. [https://doi.org/10.1016/0042-6989\(87\)90005-8](https://doi.org/10.1016/0042-6989(87)90005-8)
89. *Richardson DR, Lane DJR, Becker EM, Huang ML-H, Whitnall M, Rahmanto YS, Sheftel AD, Ponka P* (2010) Mitochondrial iron trafficking and the integration of iron metabolism between the mitochondrion and cytosol. *Proc Natl Acad Sci USA* 107 (24): 10775–10782. <https://doi.org/10.1073/pnas.0912925110>
90. *Lu H, Hunt DM, Ganti R, Davis A, Dutt K, Alam J, Hunt RC* (2002) Metallothionein protects retinal pigment epithelial cells against apoptosis and oxidative stress. *Exp Eye Res* 74 (1): 83–92. <https://doi.org/10.1006/exer.2001.1101>
91. *Guirola M, Pérez-Rafael S, Capdevila M, Palacios O, Atrian S* (2012) Metal dealing at the origin of the Chordata phylum: the metallothionein system and metal overload response in amphioxus. *PLoS One* 7 (8): e43299. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0043299>
92. *Bonilha VL* (2018) Oxidative Stress Regulation and DJ-1 Function in the Retinal Pigment Epithelium: Implications for AMD. *Adv Exp Med Biol* 1074: 3–9. [https://doi.org/10.1007/978-3-319-75402-4\\_1](https://doi.org/10.1007/978-3-319-75402-4_1)

93. Bergwik J, Kristiansson A, Allhorn M, Gram Magnus, Åkerström B (2021) Structure, Functions, and Physiological Roles of the Lipocalin  $\alpha$  1-Microglobulin (A1M). *Front Physiol* 12: 645650. <https://doi.org/10.3389/fphys.2021.645650>
94. Kaarniranta K, Salminen A, Eskelinen E-L, Kopitz J (2009) Heat shock proteins as gatekeepers of proteolytic pathways-Implications for age-related macular degeneration (AMD). *Ageing Res Rev* 8 (2): 128–139. <https://doi.org/10.1016/j.arr.2009.01.001>
95. Haslbeck M, Vierling E (2015) A first line of stress defense: small heat shock proteins and their function in protein homeostasis. *J Mol Biol* 427 (7): 1537–1548. <https://doi.org/10.1016/j.jmb.2015.02.002>
96. Zhou P, Kannan R, Spee C, Sreekumar PG, Dou G, Hinton DR (2014) Protection of retina by  $\alpha$ B crystallin in sodium iodate induced retinal degeneration. *PLoS One* 9: e98275: 1–15. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0098275>
97. Strunnikova N, Baffi J, Gonzalez A, Silk W, Cousins SW, Csaky KG (2001) Regulated heat shock protein 27 expression in human retinal pigment epithelium. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 42 (9): 2130–2138.
98. Conrad M, Kagan VE, Bayir H, Pagnussat GC, Head B, Traber MG, Stockwell BR (2018) Regulation of lipid peroxidation and ferroptosis in diverse species. *Genes Dev* 32 (9-10): 602–619. <https://doi.org/10.1101/gad.314674.118>
99. Ryhanen T, Hyttinen JMT, Kopitz J, Rilla K, Kuusisto E, Mannermaa E, Viiri J, Holmberg CI, Immonen I, Meri S, Parkkinen J, Eskelinen E-L, Hannu U, Salminen A, Kaarniranta K (2009) Crosstalk between Hsp70 molecular chaperone, lysosomes and proteasomes in autophagy-mediated proteolysis in human retinal pigment epithelial cells. *J Cell Mol Med* 13 (9B): 3616–3631. <https://doi.org/10.1111/j.1582-4934.2008.00577.x>
100. Song L, Li C, Xie Y, Liu S, Zhang J, Yao J, Jiang C, Li Y, Liu Z (2016) Genome-wide identification of Hsp70 genes in channel catfish and their regulated expression after bacterial infection. *Fish Shellfish Immunol* 49: 154–62. <https://doi.org/10.1016/j.fsi.2015.12.009>
101. Arunkumar R, Gorusupudi A, Bernstein PS (2020) The macular carotenoids: A biochemical overview. *Biochim Biophys Acta Mol Cell Biol Lipids* 1865 (11): 158617. <https://doi.org/10.1016/j.bbalip.2020.158617>
102. Yin J, Thomas F, Lang JC, Chaum E (2011) Modulation of oxidative stress responses in the human retinal pigment epithelium following treatment with vitamin C. *J Cell Physiol* 226 (8): 2025–2032. <https://doi.org/10.1002/jcp.22532>
103. Duque P, Vieira CP, Bastos B, Vieira J (2022) The evolution of vitamin C biosynthesis and transport in animals. *BMC Ecol Evol* 22 (1): 84. <https://doi.org/10.1186/s12862-022-02040-7>
104. van der Vliet A, Janssen-Heininger YM (2014) Hydrogen peroxide as a damage signal in tissue injury and inflammation: murderer, mediator, or messenger? *J Cell Biochem* 115 (3): 427–435. <https://doi.org/10.1002/jcb.24683>
105. Giansanti V, Villalpando Rodriguez GE, Savoldelli M, Gioia R, Forlino A, Mazzini G, Pennati M, Zaffaroni N, Scovassi AI, Torriglia A (2013) Characterization of stress response in human retinal epithelial cells. *J Cell Mol Med* 17 (1): 103–115. <https://doi.org/10.1111/j.1582-4934.2012.01652.x>
106. Tummers B, Green DR (2022) The evolution of regulated cell death pathways in animals and their evasion by pathogens. *Physiol Rev* 102 (1): 411–454. <https://doi.org/10.1152/physrev.00002.2021>
107. Cui J, Zhao S, Li Y, Zhang D, Wang B, Xie J, Wang J (2021) Regulated cell death: discovery, features and implications for neurodegenerative diseases. *Cell Commun Signal* 19 (1): 120. <https://doi.org/10.1186/s12964-021-00799-8>
108. Eckhart L, Ballaun C, Hermann M, VandeBerg JL, Sipos W, Uthman A, Fischer H, Tschachler E (2008) Identification of novel mammalian caspases reveals an important role of gene loss in shaping the human caspase repertoire. *Mol Biol Evol* (5): 831–841. <https://doi.org/10.1093/molbev/msn012>
109. Nagai H, Noguchi T, Takeda K, Ichijo H (2007) Pathophysiological roles of ASK1-MAP kinase signaling pathways. *J Biochem Mol Biol* 40 (1): 1–6. <https://doi.org/10.5483/BMBRep.2007.40.1.001>
110. Lu L, Hackett S.F, Mincey A, Lai H, Campochiaro PA (2006) Effects of different types of oxidative stress in RPE cells. *J Cell Physiol* 206 (1): 119–125. <https://doi.org/10.1002/jcp.20439>
111. Wu W-C, Hu D-N, Gao H-X, Chen M, Wang D, Rosen R, McCormick SA (2010) Subtoxic levels hydrogen peroxide-induced production of interleukin-6 by retinal pigment epithelial cells. *Mol Vis* 16: 1864–1873.
112. Xu XZ, Tang Y, Cheng LB, Yao J, Jiang Q, Li -R, Zhen Y-F (2019) Targeting Keap1 by miR-626 protects retinal pigment epithelium cells from oxidative injury by activating Nrf2 signaling. *Free Radic Biol Med* 143: 387–396. <https://doi.org/10.1016/j.freeradbiomed.2019.08.024>
113. Cano M, Datta S, Wang L, Liu T, Flores-Bellver M, Sachdeva M, Sinha D, Handa JT (2021) Nrf2 deficiency decreases NADPH from impaired IDH shuttle and pentose phosphate pathway in retinal pigmented epithelial cells to magnify oxidative stress-induced mitochondrial dysfunction. *Ageing Cell* 20: Article ID e13444 1–15. <https://doi.org/10.1111/acel.13444>
114. Ye S-S, Tang Y, Song J-T (2021) ATP and Adenosine in the Retina and Retinal Diseases. *Front Pharmacol* 12 (654445): 1–8. <https://doi.org/10.3389/fphar.2021.654445>
115. Yang D, Elner SG, Clark AJ, Hughes BA, Petty HR, Elner VM (2011) Activation of P2X Receptors Induces Apoptosis in Human Retinal Pigment Epithelium. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 52 (3): 1522–1530. <https://doi.org/10.1167/iovs.10-6172>
116. Luthra S, Fardin B, Dong J, Hertzog D, Kamjoo S, Gebremariam S, Butani V, Narayanan R, Mungcal JK, Kuppermann BD, Kenney MCr (2006) Activation of Caspase-8 and Caspase-12 Pathways by 7-Ketocholesterol in Human Retinal Pigment Epithelial Cells. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 47 (12): 5569–5575. <https://doi.org/10.1167/iovs.06-0333>

117. *Bruey JM, Ducasse C, Bonniaud P, Ravagnan L, Susin SA, Diaz-Latoud C, Gurbuxani S, Arrigo AP, Kroemer G, Solarly E, Garrido C* (2000) Hsp27 negatively regulates cell death by interacting with cytochrome c. *Nat Cell Biol* 2 (9): 645–652.  
<https://doi.org/10.1038/35023595>
118. *Nita M, Grzybowski A* (2020) Interplay between reactive oxygen species and autophagy in the course of age-related macular degeneration. *EXCLI J* (19): 1353–1371.  
<https://doi.org/10.17179/excli2020-2915>
119. *Tang B, Cai J, Sun L, Li Y, Qu J, Snider BJ, Wu S* (2014) Proteasome inhibitors activate autophagy involving inhibition of PI3K-Akt-mTOR pathway as an anti-oxidation defense in human RPE cells. *PLoS One* 9 (7): e103364: 1–8.  
<https://doi.org/10.1371/journal.pone.0103364>
120. *Morescalchi F, Duse S, Gambicorti E, Romano MR, Costagliola C, Semeraro F* (2013) Proliferative Vitreoretinopathy after Eye Injuries: An Overexpression of Growth Factors and Cytokines Leading to a Retinal Keloid. *Mediators Inflamm* 2013 (269787): 1–12.  
<https://doi.org/10.1155/2013/269787>
121. *Bian Z-M, Elner SG, Elner VM* (2007) Regulation of VEGF mRNA Expression and Protein Secretion by TGF- $\beta$ 2 in Human Retinal Pigment Epithelial Cells. *Exp Eye Res* 84 (5): 812–822.  
<https://doi.org/10.1016/j.exer.2006.12.016>
122. *Pollreisz A, Afonyushkin T, Oskolkova OV, Gruber F, Bochkov VN, Schmidt-Erfurth U* (2013) Retinal pigment epithelium cells produce VEGF in response to oxidized phospholipids through mechanisms involving ATF4 and protein kinase CK2DOI: Comparative Study. *Exp Eye Res* (116): 177–184.  
<https://doi.org/10.1016/j.exer.2013.08.021>
123. *Grigoryan EN, Novikova YP, Gancharova OS, Philipov PP* (2012) Newantioxidant SkQ1 is an effective protector of rat eye retinal pigment epithelium and choroid under conditions of long term organotypic cultivation. *Adv Aging Res* 1 (2): 31–37.  
<https://doi.org/10.4236/aar.2012.12004>
124. *Payne AJ, Kaja S, Naumchuk Y, Kunjukunju N, Koulen P* (2014) Antioxidant drug therapy approaches for neuroprotection in chronic diseases of the retina. *Int J Mol Sci* 15 (2): 1865–1886.  
<https://doi.org/10.3390/ijms15021865>
125. *Hsueh Y-J, Chen Y-N, Tsao Y-T, Cheng C-M, Wu W-C, Chen H-C* (2022) The Pathomechanism, Antioxidant Biomarkers, and Treatment of Oxidative Stress-Related Eye Diseases. *Int J Mol Sci* 23: 1255.  
<https://doi.org/10.3390/ijms23031255>
126. *Cho Y-K, Lee S-M, Kang Y-J, Kang Y-M, Jeon I-C, Park D-H* (2022) The Age-Related Macular Degeneration (AMD)-Preventing Mechanism of Natural Products. *Processes* 10 (4):678.  
<https://doi.org/10.3390/pr10040678>
127. *Grebowski J, Kazmierska P, Krokosz A* (2013) Fullerenols as a new therapeutic approach in nanomedicine. *BioMed Res Int* 2013:751913.  
<https://doi.org/10.1155/2013/751913>
128. *Josifovska N, Albert R, Nagymihály R, Lytvynchuk L, Moe MC, Kaamiranta K, Veréb ZJ, Petrovski G* (2020) Resveratrol as Inducer of Autophagy, Pro-Survival, and Anti-Inflammatory Stimuli in Cultured Human RPE Cells. *Int J Mol Sci* 21: 813.  
<https://doi.org/10.3390/ijms21030813>
129. *Biswal R, Justis BD, Han P, Li H, Gierhart D, Dorey Cheryl K, Lewin AS* (2018) Daily zeaxanthin supplementation prevents atrophy of the retinal pigment epithelium (RPE) in a mouse model of mitochondrial oxidative stress. *PLoS One* 13 (9): e0203816.  
<https://doi.org/10.1371/journal.pone.0203816>
130. *Qin S, McLaughlin AP, De Vries GW* (2006) Protection of RPE cells from oxidative injury by 15-deoxy- $\Delta^{12,14}$ -prostaglandin J<sub>2</sub> by augmenting GSH and activating MAPK. *Invest Ophthalmol Vis Sci* (47): 5098–5105.  
<https://doi.org/10.1167/iovs.06-0318>
131. *Jitsanong T, Khanobdee K, Piyachaturawat P, Wongprasert K* (2011) Diarylheptanoid 7-(3,4 dihydroxyphenyl)-5-hydroxy-1-phenyl-(1E)-1-heptene from *Curcuma comosa* Roxb. protects retinal pigment epithelial cells against oxidative stress-induced cell death. *Toxicol In Vitro* 25 (1): 167–176.  
<https://doi.org/10.1016/j.tiv.2010.10.014>
132. *Nakamura S, Hayashi K, Takizawa H, Murase T, Tsuruma K, Shimazawa M, Kakuta H, Nagasawa H, Hara H* (2011) An arylidene-thiazolidinedione derivative, GPU-4, without PPAR $\gamma$  activation, reduces retinal neovascularization. *Curr Neurovasc Res.* 8 (1): 25–34.  
<https://doi.org/10.2174/156720211794520224>
133. *Chen M, Wang J, Yang Y, Zhong T, Zhou P, Ma H, Li J, Li D, Zhou J, Xie S, Liu M* (2021) Redox dependent Regulation of End-Binding Protein 1 Activity by Glutathionylation. *Sci China Life Sci* 64 (4): 575–583.  
<https://doi.org/10.1007/s11427-020-1765-6>
134. *Ciesielska S, Slezak-Prochazka I, Bil P, Rzeszowska-Wolny J* (2021) Micro RNAs in Regulation of Cellular Redox Homeostasis. *Int J Mol Sci* 22 (11): 6022.  
<https://doi.org/10.3390/ijms22116022>
135. *Intartaglia D, Giamundo G, Conte I* (2021) The Impact of miRNAs in Health and Disease of Retinal Pigment Epithelium. *Front Cell Dev Biol* 8: 589985.  
<https://doi.org/10.3389/fcell.2020.589985>
136. *Hadziahmetovic M, Song Y, Wolkow N, Iacovelli J, Grieco S, Lee J, Lyubarsky A, Pratico D, Connelly J, Spino M, Harris ZL, Dunaief JL* (2011) The oral iron chelator deferiprone protects against iron overload-induced retinal degeneration. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 52 (2): 959–968.  
<https://doi.org/10.1167/iovs.10-6207>
137. *Wu L, Tan X, Liang L, Zhang D, Kijlstra A, Yang P* (2017) The Role of Mitochondria-Associated Reactive Oxygen Species in the Amyloid  $\beta$  Induced Production of Angiogenic Factors by ARPE-19 Cells. *Curr Mol Med* 17 (2): 140–148.  
<https://doi.org/10.2174/1566524017666170331162616>
138. *Wu J, Cui D, Li H, Zeng J* (2022) Protective effects of NAC and salubrinal on apoptosis of retinal pigment epithelial cells induced by all-trans retinoic acid. *Eur J Ophthalmol* 32 (1): 395–401.  
<https://doi.org/10.1177/11206721211000674>
139. *Cheng L, Yu H, Yan N, Lai K, Xiang M* (2017) Hypoxia-Inducible Factor-1 alpha Target Genes Contribute to Retinal Neuroprotection. *Front Cell Neurosci* 11: 20.  
<https://doi.org/10.3389/fncel.2017.00020>

140. Liu J, Lu W, Reigada D, Nguyen J, Laties AM, Mitchell CH (2008) Restoration of Lysosomal pH in RPE Cells from Cultured Human and ABCA4(–/–) Mice: Pharmacologic Approaches and Functional Recovery. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 49 (2): 772–780. <https://doi.org/10.1167/iovs.07-0675>
141. Pavan B, Capuzzo A, Forlani G (2014) High glucose-induced barrier impairment of human retinal pigment epithelium is ameliorated by treatment with Goji berry extracts through modulation of cAMP levels. *Exp Eye Res* (120): 50–54. <https://doi.org/10.1016/j.exer.2013.12.006>
142. Alcazar O, Cousins SW, Marin-Castano ME (2007) MMP-14 and TIMP2 Overexpression Protects Against Hydroquinone-Induced Oxidant Injury in RPE: Implications for Extracellular Matrix Turnover. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 48 (12): 5662–5670. <https://doi.org/10.1167/iovs.07-0392>
143. Chong C-M, Zheng W (2016) Artemisinin Protects Human Retinal Pigment Epithelial Cells from Hydrogen Peroxide-Induced Oxidative Damage through Activation of ERK/CREB Signaling. *Redox Biol* 9: 50–56. <https://doi.org/10.1016/j.redox.2016.06.002>
144. Patel AK, Hackam AS (2013) Toll-like Receptor 3 (TLR3) Protects Retinal Pigmented Epithelium (RPE) Cells from Oxidative Stress through a STAT3-Dependent Mechanism. *Mol Immunol* 54 (2): 122–131. <https://doi.org/10.1016/j.molimm.2012.11.005>
145. Dorion M-F, Mulumba M, Kasai S, Itoh K, Lubell WD, Ong H (2021) The CD36 Ligand-Promoted Autophagy Protects Retinal Pigment Epithelial Cells from Oxidative Stress. *Oxid Med Cell Longev* 2021: 6691402. <https://doi.org/10.1155/2021/6691402>
146. Barbosa KY, Chang J, Lal M, Bharti K (2017) The Role of Oxidative Stress Pathway in RPE Epithelial to Mesenchymal Transition. *Invest Ophthalmol Vis Sci* 58: 3010.
147. Grigoryan EN, Markitantova YuV (2021) Molecular Strategies for Transdifferentiation of Retinal Pigment Epithelial Cells in Amphibians and Mammals *In Vivo*. *Russ J Devel Biol* 52 (4): 220–243. <https://doi.org/10.1134/S106236042104003>
148. Carbonell-MB, Zapata Cardona J, Delgado JP (2022) Post-amputation reactive oxygen species production is necessary for axolotl limb regeneration. *Front Cell Dev Biol* 10: 921520. <https://doi.org/10.3389/fcell.2022.921520>
149. Hameed LS, Berg DA, Belnoue L, Jensen LD, Cao Y, Simon A (2015) Environmental changes in oxygen tension reveal ROS-dependent neurogenesis and regeneration in the adult newt brain. *Elife* 4: e08422. <https://doi.org/10.7554/eLife.08422.001>
150. Rieger S, Sagasti A (2011) Hydrogen peroxide promotes injury induced peripheral sensory axon regeneration in the zebrafish skin. *PLoS Biol* 9 (5): e1000621. <https://doi.org/10.1371/journal.pbio.1000621>
151. Rossnerova A, Izzotti A, Pulliero A, Bast A, Rattan SIS, Rossner P (2020) The Molecular Mechanisms of Adaptive Response Related to Environmental Stress. *Int J Mol Sci* 21 (19): 7053. <https://doi.org/10.3390/ijms21197053>
152. de Sousa AA, Todorov OS, Proulx MJ (2022) A natural history of vision loss: Insight from evolution for human visual function. *Neurosci Biobehav Rev* 134: 104550. <https://doi.org/10.1016/j.neubiorev.2022.104550>

## CONSERVATION AND VARIABILITY OF THE ANTIOXIDANT PROTECTION SYSTEM OF THE RETINAL PIGMENT EPITHELIA IN VERTEBRATES

Yu. V. Markitantova<sup>a, #</sup> and V. N. Simirskii<sup>a, ##</sup>

<sup>a</sup>*Koltsov Institute of Developmental Biology, Russian Academy of Sciences, Moscow, Russia*

<sup>#</sup>*e-mail: yuliya.mark@gmail.com*

<sup>##</sup>*e-mail: simir@mail.ru*

In the course of evolution and adaptation to life conditions, organisms have developed the strategies that allow to use of the reactive oxygen species (ROS) in regulation of physiological processes and in maintenance of homeostasis. Retinal pigment epithelium (RPE) is one of the prime examples of tissues with a high level of metabolism and intracellular ROS, that have the more risk of damage after oxidative stress (OS), under the influence of exogenous or endogenous stress factors. Vertebrate RPE cells, despite the conservatism of the eye tissue structures and their main functions, respond differently to OS are due to the taxon-species specificity of the components of signaling pathways that form the antioxidant defense system (AODS). Transcription factors, in particular, Nrf2 play a key role in AODS. AODS in RPE includes the several levels of regulation, interaction of which ensures the stability of morphofunctional state of the cells. Phylogenetic analysis of the key components of AODS in various vertebrates revealed not only conservation, but also variability in the protein domain organization. This may reflect the differences in functions, adaptability and regenerative potential. The identification of AODS mechanisms that ensure the morphofunctional stability of RPE cells is of fundamental importance and is aimed at finding tissue-specific targets for effective treatment of a spectrum of eye diseases.

*Keywords:* redox balance, homeostasis, retinal pigment epithelium, reactive oxygen species, oxidative stress, antioxidant defense system, transcription factors, Nrf2, regeneration, RPE cell response strategies